

UNIVERSIDADE DE S. PAULO
BOLETINS DA FACULDADE DE FILOSOFIA, CIENCIAS E LETRAS

ZOOLOGIA

N.º 15



SÃO PAULO — BRASIL
1 9 5 0

Os Boletins da Faculdade de Filosofia, Ciências e Letras da Universidade de São Paulo são editados pelos Departamentos das suas diversas secções.

Toda correspondência deverá ser dirigida para o Departamento de Zoologia da Universidade de São Paulo — CAIXA POSTAL 105-B, São Paulo, Brasil.

The "Boletins da Faculdade de Filosofia, Ciências e Letras da Universidade de São Paulo" are edited by the different Departments of the Faculty.

All correspondence should be addressed to the "Departamento de Zoologia da Universidade de São Paulo" CAIXA POSTAL 105-B, São Paulo, Brasil.

UNIVERSIDADE DE SÃO PAULO

Reitor :

Prof. Dr. Luciano Gualberto

Diretor da Faculdade de Filosofia, Ciências e Letras :

Prof. Dr. Eurípedes Simões de Paula

Secretário :

Dr. Odilon Nogueira de Matos

DEPARTAMENTO DE ZOOLOGIA

Prof. Dr. Ernesto Marcus

Assistentes :

Dr. Michel Pedro Sawaya

Dra. Marta Vannucci

Dra. Diva Diniz Corrêa

DEPARTAMENTO DE FISILOGIA GERAL E ANIMAL

Prof. Dr. Paulo Sawaya

Assistentes :

Dr. Erasmo Garcia Mendes

Dr. Domingos Valente

Dra. Maria Dolores Pérez González

Auxiliares :

Gertrud Siegel

Lic. Antonieta Bruno

Z O O L O G I A

N.º 15

Í N D I C E

	Pág.
MARCUS, E. — Turbellaria Brasileiros (8)	5
du BOIS-REYMOND MARCUS, E. — A new Loxosomatid from Brazil ..	193
CORRÊA, D. D. — Sôbre Ototyphlonemertes do Brasil	203
SAWAYA P. AND CARVALHO J. de P. — On the <i>Branchiostoma</i> (Amphioxus) of the Coast of São Paulo.	235
SOARES, B. A. M. — Sôbre o coração, o sistema nervoso estômato-gás- trico e a circulação cardíaca nos escorpiões do gênero <i>Tityus</i> C. L. Koch, 1836.	239



Homenagem à Memória da
Dra. G A B R I E L L A P. Z U C C A R I

TURBELLARIA BRASILEIROS (8)

por Ernesto Marcus

(com 34 estampas)

A minha Esposa, Excelentíssima Senhora D. EVELINE DU BOIS-REY-MOND MARCUS, e eu, apresentamos, nas páginas seguintes, os resultados dos nossos continuados estudos sobre Turbelários marinhos colecionados na costa de São Paulo.

Agradecemos à Comissão de Pesquisa Científica da Universidade de São Paulo (Presidente : Sr. Prof. Dr. Ernesto de Souza Campos) o auxílio que nos concedeu para várias estadias no litoral e à Dra. D. Diva Diniz Corrêa a colaboração e companhia nestas, assim como a revisão linguística do manuscrito.

Somos também reconhecidos às Sras. Dra. D. Marta Vannucci e D. Helena Villça, pelas amostras de areia que a nós trouxeram, e ao Prof. Dr. A. Remane de Kiel, Alemanha, pela chave dos Proseriata copiada do manuscrito de J. Meixner, complementar à obra dêste, de 1938.

ÍNDICE

	Págs.		Págs.
Acoela			
<i>Haploposthia microphoca</i>	6	<i>Cylindrostoma ibeenum</i>	45
<i>Paraproporus xanthus</i>	7	<i>Monophorum tigacum</i>	46
<i>Childia pansa</i>	8	<i>Puzostoma evelinæ</i>	49
<i>Kuma brevicauda</i>	11		
<i>Mecynostomum tenuissimum</i> (West.)	12	Seriata	
<i>Paraphanostoma westbladi</i>	14	<i>Promonotus erinaceus</i>	51
<i>Aphanostoma orphinum</i>	15	<i>Monocelis tabira</i>	54
<i>Convoluta divæ</i>	17	<i>Mesoda gabriellæ</i> Marc.	56
<i>Amphiscolops sargassi</i> Hym.	18	<i>Necia sophia</i>	57
		<i>Perachistus itaipus</i>	60
Macrostomida		<i>Philosyrtis eumeca</i>	63
<i>Microstomum gabriellæ</i>	21	<i>Kata leroda</i>	65
<i>Microstomum trichotum</i>	24	<i>Nematoplana asita</i>	67
<i>Microstomum ulum</i>	26	<i>Tabaota curiosa</i>	72
<i>Macrostomum evelinæ</i> Marc. ..	28		
<i>Dolichomacrostomum mortenseni</i>	28	Polycladida	
		<i>Adenoplana evelinæ</i>	76
Rhabdocoela		<i>Tabela das Latocestidæ</i>	78
<i>Lurus evelinæ</i>	33	<i>Hoploplana divæ</i>	79
<i>Proschizorhynchus atopus</i>	34	<i>Pseudoceros evelinæ</i>	81
<i>Schizorhynchoides martæ</i>	37	<i>Cycloporus gabriellæ</i>	89
		<i>Larva sexuada de C. gabriellæ</i> ..	91
Holocoela		<i>Prosthiostomum matarazzoï</i>	94
<i>Rosmarium evelinæ</i>	41	<i>Prosthiostomum gilvum</i>	98
<i>Cylindrostoma netsicum</i>	42	<i>Prosthiostomum cynarium</i>	99

Ordo : Acoela Uljanin 1870**Subordo : Opisthandropora-Abursalia Westblad (1948, p. 52)****Família : Haploposthiidae Westblad (ibid.)****Genus : Haploposthia An der Lan (1936, p. 318-319)**

Nêste gênero, completamente estudado por Westblad (1945, p. 10, 46; 1946, p. 3, 37), existem três tipos de sexualidade : 1) espécies hermafroditas com zona germinativa mixta difusa ; 2) espécies hermafroditas com testículos e ovários ; 3) uma espécie de sexos separados. Para evitar repetições, damos apenas a chave do primeiro grupo, ao qual a nova espécie do nosso material pertence.

- 1 Glândulas frontais fracamente desenvolvidas, não atingindo o estatocisto..... *brunea* An der Lan (1936, p. 321)
- Glândulas frontais muito desenvolvidas, atingindo a zona germinativa 2
- 2 Corpo cuneiforme, posteriormente alargado ; glândulas rabditógenas numerosas ; com penis cuticularizado..... *rubra* (An der Lan 1936, p. 323)
- Corpo com forma de foca, posteriormente atenuado ; poucas glândulas rabditógenas ; sem penis..... *microphoca*

Haploposthia microphoca, spec. nov. (Fig. 1-2)

Os vermes medem 0,14 mm. de comprimento, no estado fixado e, com isso, pertencem aos menores Acoela conhecidos. Enquanto vivos, ficaram aquém de 0,3 mm. A forma do corpo lembra, de certo modo, a de uma foca em escala minúscula, sendo roliço, anteriormente cônico-obtuso e atenuado posteriormente. Esta forma discorda da das outras espécies de gênero, que pertencem, todas, a outros biótopos, vivendo ou bentonicamente ou na areia. *H. microphoca*, a primeira espécie de *Haploposthia* que nada livremente, entre algas do litoral superior, evidencia-se, pela configuração de gota, adaptada a êste biótopo.

A côr é amarela doirada e condicionada pelas glândulas rabditógenas (r), i. é, de secreção mucosa bacilar, cuja estrutura se modifica na fixação. Estas glândulas são pouco numerosas, mas muito aprofundadas. Afora a reentrância do órgão frontal (f) e o orifício do aparelho masculino (t) não se reconhecem outros poros, pois a bôca (b), que é ventral, é muito pequena e apenas marcada pela posição, aí superficial, do endocício (n).

No epicício não se distinguem limites inter-celulares, e os núcleos são pouco numerosos. Por baixo da zona das raízes dos cílios encontram-se alguns grânulos de pigmento, amarelado-acastanhado nos cortes corados com hematoxilina-eosina. São algo mais numerosos na região anterior do corpo, nomeadamente (p) na desembocadura comum (f) das glândulas frontais. Estas são volumosas (g) e atingem as zonas germinativas (o). Além dos grânulos de pigmento, observa-se, no orifício do órgão frontal, certa acumulação de secreção, menos espessa que a de *H. rubra* (Westblad 1945, p. 16). A musculatura cutânea e a do parênquima são fracas. O ectocício é rico em núcleos e menos vacuolizado que nas outras espécies de *Haploposthia*. O endocício (n), porém, é, como nestas, finamente granuloso e de

núcleos escassos. O estatocisto (e) situa-se dentro do volumoso cérebro (c), que pertence ao ectocício, não parcialmente ao epicício, como foi descrito de *H. brunea* (An der Lan 1936, p. 304-305). Células sensoriais de Luther (m) vêem-se na extremidade anterior.

Nos dois lados do estatocisto existem dois olhos pretos (Fig. 1), sem cristalino, cujo pigmento não se conservou nos cortes. Não ocorrem olhos nas outras espécies do gênero. *H. microphoca*, habitante do litoral superior, revela-se, pelos olhos, mais uma vez especialmente adaptada. Segundo Westblad (1948, p. 25), somente espécies litorais dos Acoela possuem olhos.

As gônadas dispõem-se difusamente nos dois lados do corpo, entre as grandes glândulas rabditógenas (r). Ovogônias e espermatogônias não se diferenciam. As zonas germinativas (o) são principalmente dorso-laterais. Órgãos auxiliares femininos faltam, como sempre, em *Haploposthia*. A via eferente masculina corresponde, aproximadamente, ao tipo de *H. viridis*, desenhado por An der Lan (1936, f. 12 na p. 311) e, com pormenores, por Westblad (1945, f. 9 B, no texto da p. 23). O ectocício concentra-se, assumindo estrutura fibrilar, e forma uma vesícula seminal simples (s) que desemboca no átrio masculino tubuloso (a). Algumas fibras musculares anelares circundam o átrio que é revestido por cílios. Bastonetes cuticulares, pouco numerosos, ressaltam-se na parede do átrio.

Ocorrência : Ilha de São Sebastião, entre algas do litoral superior ; 2 exemplares maduros em novembro de 1949.

Genus : *Paraproporus* Westblad (1945, p. 8, 46)

No nosso material há uma espécie dos Opisthandropora-Abursalia, caracterizada como pertencente às Haploposthiidae pela ausência da faringe que ocorre nas Proporidae e Diopisthoporidae. Órgão copulador impar, com bastonetes cuticulares, existe, dentro da família indicada, somente em *Paraproporus*. A única espécie deste gênero, até agora conhecida, é avermelhada-violeta, tem glândulas frontais não concentradas e ovos de até 0,15 mm. de diâmetro. *P. xanthus*, a nova espécie, apresenta dimensões semelhantes do corpo, mas o diâmetro dos ovócitos não ultrapassa 0,05 mm. ; as glândulas frontais formam um órgão frontal, e a cor é amarelada. Outros distintivos, de menor importância, serão mencionados na diagnose seguinte.

Paraproporus xanthus, spec. nov. (Fig. 3-5)

Os vermes opacos teem o corpo ventralmente achatado, alongado e atenuado para trás. Acusam 0,3 mm. de comprimento, nos cortes. A cor é amarelada e condicionada por grânulos situados no epicício (h). Neste reconhecem-se os territórios das células em cortes tangenciais (Fig. 4). As células epiciais diferem no seu conteúdo de grânulos e são, por isso, ora mais claras, ora mais escuras, formando um mosaico. Possivelmente, cresce a quantidade de pigmento com a idade das células, cuja substituição periódica acontece normalmente. Glândulas (g), de secreção mucosa, atravessam o epicício.

As glândulas frontais (f), aprofundadas até à região do cérebro (c), desembocam em comum, com poro terminal, constituindo, destarte, um

órgão frontal. A musculatura é melhor desenvolvida que em *P. rubescens*, tanto a cutânea, anelar (m) e longitudinal (l), quanto a parenquimática, dorso-ventral (k). O comprimento dos cílios é de 4 micra; o do epicício, inclusive os músculos cutâneos, de 8,5 micra, medidos no dorso, ao nível da boca (b). O ectocício (j) forma, como em *rubescens*, uma camada estreita aposta ao epicício, mas é nítido também na região posterior do verme (Fig. 5). A maior parte do corpo é ocupada pelo endocício (i), atravessado pelos músculos parenquimáticos, por pontes plasmáticas, e contendo Diatomáceas (d).

A boca (b), que é provida de músculos dorso-ventrais (k), situa-se um pouco anteriormente ao meio do ventre. O estatocisto (e), de 0,012 mm. de diâmetro, é circundado pelo cérebro (c), em cuja proximidade células sensoriais de Luther são reconhecíveis.

As gônadas são ímpares. O ovário é pouco volumoso, acusando os ovócitos mais crescidos (o) diâmetro de 0,05 mm. São envolvidos por baixas células foliculares. O testículo (t) compõe-se de pequenos folículos, apostos ao ectocício. Os espermatozoides filiformes reúnem-se na vesícula seminal (s) de 12,5 micra, ao comprido. Ao longo do átrio masculino (a), de comprimento de 19 micra, dispõem-se os bastonetes cuticulares do penis (p). O conjunto dos bastonetes lembra um guarda-chuva incompletamente fechado. O poro masculino é terminal.

Ocorrência: Ilha de São Sebastião, no lodo, em ca. de 5 m. de profundidade; 12 exemplares em novembro de 1949.

O biótopo em que *P. xanthus* foi encontrado corresponde, ao que parece, ao sueco de *P. rubescens*, na costa do Skagerak ("verwesender Detritusboden"). Provavelmente, ocorre também *P. rubescens* no lodo da costa da ilha de São Sebastião. Do material aí colhido com a draga-trenó, segundo Mortensen (1925), foram isolados alguns exemplares rosáceo-roxos, dos quais apenas um foi re-encontrado nos tubinhos de transporte. Os cortes deste verme mostram um ovócito grande e glândulas frontais difusas. Mas, visto que a região caudal é defeituosa, e o epicício apresenta territórios celulares separados, hesitamos ainda em assinalar *P. rubescens* Westbl. como elemento da fauna brasileira.

Genus: *Childia* Graff (1911, p. 23-24)

Childia pansa, spec. nov. (Figs. 8-9)

O corpo do verme vivente, ligeiramente comprimido, apresenta-se largamente arredondado, na região anterior, e bicúspide na extremidade posterior, conforme aos dois órgãos copulatórios. O comprimento é de 0,625 mm., no estado vivente, não comprimido; a largura do verme ligeiramente comprimido é de 0,4 mm. A extremidade anterior pode enrolar-se ventralmente. O animal é incolor; o estatocisto (e) situa-se no fim do primeiro quinto do corpo. A boca (b) encontra-se um pouco atrás do meio do ventre. Este é ligeiramente côncavo, na região anterior; o dorso é convexo. A natação procede uniformemente, sem interrupção por saltos.

Os cílios locomotores são de 6 micra, ao comprido, na parte anterior, e de 8-9 micra na posterior. Os núcleos do epicício (h) são aprofundados no corpo inteiro; os territórios celulares reconhecem-se, algumas vezes, alusi-

vamente, nos cortes tangenciais. Glândulas cutâneas (g) são muito escassas, ocorrendo esporádicas na face ventral. Westblad (1945, p. 32) assinalou diferença topográfica das glândulas mucosas em *Ch. groenlandica* (Lev.) da baía finlandeza e da costa escandinava ocidental, mas nos dois materiais, estas glândulas são ricamente desenvolvidas. Um órgão frontal falta. Mesmo um único exemplar vivente, comprimido, e mais ainda a série de cortes teriam evidenciado a desembocadura comum das glândulas frontais, se existisse, como em *Ch. groenlandica* (Graff 1911, t. 2 f. 5; Luther 1912, f. 3 no texto da p. 11; Westblad 1945, f. 16 B no texto da p. 33). A presença de glândulas frontais avulsas, na espécie atual, não pode ser excluída, pois parece imaginável que, por acaso, não se tingiram, na única série de cortes disponível. Seguramente, porém, inexistem na forma concentrada de um órgão frontal.

A musculatura corresponde à de *Ch. groenlandica*, descrita por Luther (1912, p. 7). São nítidas as fibras longitudinais externas, as anelares, dispostas em vários planos, e as longitudinais internas (m) que não continuam no dorso. Outros músculos são os retratores da extremidade anterior, que saem dos músculos cutâneos ventrais, as fibras dorso-ventrais (k), frequentes nos dois lados do plano mediano, e os músculos bucais, anelares e radiais.

O ectocício (j) coere, em parte, com a camada dos núcleos epiciciais, em parte, é vacuolizado. Vacúolos separam ainda o ectocício do endocício (i), que contém pequenas Diatomáceas e é igualmente vacuolizado. A bôca (b), marcada pelos divaricadores radiais no verme vivente (Fig. 8), é inconspícua nos cortes (Fig. 9). Aí é indicada por ligeira reentrância do integumento, interrupção dos núcleos do epicício e pelas fibras esfintéticas.

O cérebro (c) parece-se, evidentemente, com o de *Ch. groenlandica* (Westblad 1945, f. 15 no texto da p. 32), mas os cortes sagitais não se prestam para o estudo pormenorizado. O estatocisto (e) é formado pela cápsula nucleada e a célula formadora do estatolito. O órgão post-cerebral, que Westblad viu em muitas séries da espécie setentrional, falta na nossa, mas ainda não pode ser considerado como seguramente ausente na espécie atual. Dentro do integumento anterior e por baixo dêste observam-se células flageladas tácteis (d; "Tastgeisselzellen"), cujos citosomas são aprofundados (Luther 1912, p. 9).

Os testículos (t) são dorso-laterais e começam ao nível do cérebro. Ao lado e atrás das espermatogônias dispõem-se os vários estádios da espermatogênese. De cada lado, corre um trato de espermatozóides para as vesículas seminais (s), não completamente esféricas, devido a um achatamento caudal. A estrutura do penis é a mesma como em *Ch. groenlandica* (Westblad 1945, p. 34-37). O estilete (p), de 0,045 mm. ao comprido (*groenlandica*: 0,068 mm., Graff 1911, p. 23), compõe-se de fibras cuticulares que circundam o duto ejaculatório. O átrio masculino (r) que Westblad chama de "Penisscheide" é musculoso. As glândulas atriais (a), ectais, vistas por Luther (1912, f. 3, dr., no texto da p. 11), não por Westblad (l. c., p. 37), re-encontram-se na espécie aqui em mãos.

Os ovários (o) apresentam o sinal disjuntivo principal entre *Ch. groenlandica* e *Ch. pansa*. As descrições e figuras de *groenlandica*, publicadas por Graff, Luther e Westblad concordam quanto à posição das zonas germina-

tivas ováricas, pouco atrás do cérebro. Em *Ch. pansa*, porém, os ovários começam ao nível da boca. O espécime presente carece de ovócitos completamente crescidos, mas isto não invalida a diferença mencionada. As zonas germinativas de *pansa* aproximam-se à linha mediana (Fig. 8,o); as séries dos ovócitos divergem mais para os lados.

Ocorrência : No lodo do canal de Bertioiga, perto de Santos; 1 exemplar, em outubro de 1949. A salinidade da localidade oscila muito, devido aos afluentes de água doce dos manguezais adjacentes. Durante as horas da enchente penetra a água do mar; durante a vasante, a água torna-se salobra.

Discussão de *Childia pansa*

A nova espécie distingue-se de *Ch. groenlandica* (Lev.) pela ausência de um órgão frontal, pela escassez de glândulas cutâneas e pela posição posterior dos ovários, cujas zonas germinativas se situam ao nível da boca. Foram unicamente estes caracteres morfológicos que obrigaram à separação específica do material brasileiro. Razões zoogeográficas não são admissíveis na sistematização dos Acoela. Depois de ter Meixner (1925, p. 333 nota) reunido as espécies de Woods Hole (*spinosa* Graff) e da Finlândia (*baltica* Luther) com a da Groenlândia, esta foi encontrada não sómente no Atlântico setentrional, mas também na Adria (Steinböck 1933, p. 4).

O canal de Bertioiga, até agora a única localidade, em que *Ch. pansa* foi verificada, constitui um biótopo muito semelhante aos da costa ocidental da Escandinávia, nos quais Westblad (1945, p. 31, 52) obteve *Ch. groenlandica*: Reetrâncias rasas do mar, com fundo de detrito ("Mudder"), frequentemente com cheiro de gás sulfídrico.

Genus : *Kuma*, gen. nov.

Haploposthiidæ com grandes glândulas frontais, átrio masculino curto, sem penis ou cuticularização atrial. Ovários pares, ventrais. Epicício com núcleos nitidamente aprofundados em toda a região anterior do corpo.

Tipo do gênero : *Kuma brevicauda*, spec. nov.

A posição quasi terminal do poro masculino (Fig. 12,q) e a ausência de uma bursa identificam os vermes presentes como Opisthandropora-Abursalia. Não havendo faringe, pertencem às Haploposthiidæ. O gênero *Haploposthia*, com glândulas rabditógenas coloríficas, não pode abranger a nova espécie. Tão pouco *Paranaperus*, com penis e átrio espaçoso; *Paraproporus*, com bastonetes peniais, ou *Childia*, com dois órgãos copulatórios masculinos. Do gênero *Afronta*, o único representante, *A. aurantiaca* Hyman (1944), é grande (2 mm.), alaranjada com manchas acastanhadas, tem rabditos, estatocisto tripartido, fusiforme, testículos situados anteriormente aos ovários e glândulas frontais indistintas, possivelmente ausentes. Impõe-se, com isso, a introdução de um novo gênero.

O aprofundamento pronunciado dos núcleos epiciciais, em quasi toda a metade anterior do corpo, foi mencionado na diagnose de *Kuma*. Não é, porém, sinal disjuntivo importante. Segundo Westblad (1948, p. 13, 16), os núcleos do epicicício da extremidade anterior são mais ou menos aprofundados nos Acoela em geral. Apenas a extensão da região do aprofundamento em *Kuma* parece significativa. Por outro lado, são os núcleos de outro gênero

das Haploposthiidae, *Childia*, aprofundados no corpo inteiro (Luther 1912, p. 5). Dá-se o mesmo, dentro dos Proandropora-Bursalia, em *Paraphanostoma* (Westblad 1942, p. 14). Em outro representante das Convolutidae, *Amphiscolops sargassi* Hym., os núcleos são aprofundados na maior parte do corpo (veja p. 19).

***Kuma brevicauda*, spec. nov. (Figs. 10-13)**

Os pequenos vermes cilíndricos, incolores, não mostram, no seu aspecto externo (Fig. 10), sinais dignos de nota, afora o orifício principal das glândulas frontais (f), o estatocisto (e) e o endocício da região caudal, vacuolizado (j). Animais jovens, de 0,1 mm., ao comprido, nadam livremente; os adultos, de longa de 0,35 mm. e diâmetro de 0,06-0,07 mm. (no estado vivente), deslizam sobre o substrato, sem pular ou aderir aos grãos de areia. A largura é aproximadamente a mesma em todo o corpo. Também as extremidades anterior e posterior apresentam-se do mesmo modo arredondadas. Os cílios (3-4 micra) batem sincronicamente em linhas espirais (Fig. 10). Os cílios anteriores são os mais compridos; os posteriores, os mais curtos.

O epicício (Fig. 13) é tênue e orlado pela camada das peças basilares (d) dos cílios ("Cilienfussstücke"), seguida pelos grânulos basilares (z) dos mesmos. O epitélio epicicial (p) mostra membrana basilar fina. Os músculos cutâneos anelares (m) e longitudinais (y) dispõem-se como na maioria dos Acoela. Do nível da boca (b) para diante, os núcleos (w) do epicício são aprofundados, apondo-se, entalmente, à musculatura cutânea longitudinal (y). Na região post-oral do corpo, estes núcleos são intra-epiteliais. Glândulas de secreção mucosa (u), que ocorrem em pequeno número, aprofundam-se mais ainda que os núcleos epiciciais da parte anterior. Além destas glândulas, destaca-se o grupo volumoso, não completamente concentrado, das glândulas frontais (f). Desembocam no centro da extremidade anterior e na região vizinha (Fig. 12). A altura do integumento, medida das pontas dos cílios até aos núcleos aprofundados, é de 8,5 micra. Rábditos não existem. A musculatura parenquimática (h) atravessa o endocício (i) com numerosas fibras dorso-ventrais. O ectocício (k) forma uma camada pouco profunda, mas rica em núcleos.

O cérebro (c), situado no ectocício, compõe-se de dois pares de gânglios, o par superior, visível nas Fig. 11-12, e o inferior. Vários nervos anteriores saem do cérebro e, pelo menos, um de cada lado (n), que corre para trás. O estatocisto (e), de diâmetro de 12 micra, contém um núcleo do estatolito e dois, da cápsula. Olhos não ocorrem, nem células sensoriais distintas.

A boca abre-se no fundo de uma reentrância provida de cílios compridos e situa-se um pouco anteriormente ao meio da face ventral. Os divaricadores bucais (g) são mais fortes que os constritores, em conformidade com as necessidades funcionais. O endocício (i), de núcleos somente periféricos, abriga Diatomáceas e Ciliados e deixa livre (j) a região caudal do verme.

Os testículos (t) dispõem-se dorso-lateralmente, no último terço do corpo. Os feixes de espermatozoides filiformes descem nos lados e formam dois tratos (r) que convergem ventralmente para a vesícula seminal mediana (s). Esta comunica-se com o átrio masculino bulboso, (a) que é curto e revestido por células altas. O poro masculino (q) encontra-se terminalmente, aproximado ao ventre.

Os ovários (o) são látero-ventrais, ocupando o nível entre a boca e os testículos. O tamanho dos ovócitos aumenta de diante para trás. O material não contém ovócitos completamente crescidos.

Ocorrência : Cananea, ca. de 200 km. ao sudoeste de Santos, em areia lodosa. A salinidade da água é inferior à do mar aberto. Da fauna acompanhadora destacaram-se *Schizorhynchoides martae* (Fig. 61-66), Gastrotricha Macrodasyoidea e o Tardígrado *Batillipes pennaki* Marc. A maioria dos vermes aqui descritos achou-se imatura, em agosto de 1949. Os animais mantiveram-se durante várias semanas no aquário não arejado.

Subordo : Proandropora-Bursalia Westblad (1948, p. 52, 57)

Família : Convolutidae Graff (1905, p. 4, 10)

Genus : Mecynostomum Van Beneden (1870, p. 18) ; Westblad (1948, p. 57)

***Mecynostomum tenuissimum* (Westbl.) (Figs. 14-15)**

Aphanostoma tenuissimum Westblad 1946, p. 41 f. 8, 29.

Os vermes, que são incolores e transparentes, atingem, quando completamente estendidos, comprimento de 1 mm. No material escandinavo e no nosso, ocorrem natação livre, correr por meio dos cílios ventrais e fixação periódica com a terminação caudal do pedúnculo posterior (0,3 mm.). A extremidade anterior é largamente arredondada e côncava no meio da face ventral. Estereocílios (e) são escassamente distribuídos nos bordos do corpo (Fig. 14).

Os núcleos (n) do epicélio são raros e de posição normal, intraepitelial, nas regiões média e posterior do verme ; na parte anterior, aproximadamente até ao nível da boca (b), são mais numerosos e aprofundados. Neste pormenor, o material brasileiro difere do nórdico, em cuja figura 8 se reconhece um núcleo intra-epitelial no epicélio da região pré-oral. Glândulas cutâneas (g), de secreção mucosa, são escassas ; nos espécimes escandinavos não existem. Possivelmente são glandulares e grudadoras as células (x) que formam o espessamento no ectocélio caudal. Rabditos faltam. O ectocélio (k) abrange uma camada periférica, rica em células e outra, central, extensa, que é vacuolizada. As glândulas frontais (f) destacam-se mais do que no material sueco e norueguês, formando um cone distinto, embora pouco profundo. Os retratores da região posterior (hrm da figura 8 de Westblad) não conseguimos vêr no material atual que apresenta, aí, músculos dorso-ventrais (h). Os dois gânglios do cérebro (c) circundam o estatocisto (y).

O endocélio (i) é nitidamente demarcado e contém Diatomáceas (d). A boca (b) pertence ao quarto anterior do corpo e destaca-se pela reentrância fortemente ciliada do integumento. O epicélio do tubo oral pertence ainda à região, cujos núcleos são aprofundados.

As zonas germinativas dos ovários (o), começam, aproximadamente, ao nível do estatocisto (y) e ventralmente a este. Os ovócitos mais crescidos são contíguos com a vesícula seminal (s). Bursa seminal não existe, como em *M. macrospiriferum* Westbl. e *M. agile* Jensen (1878, p. 31 =

Aphanostoma rhomboides Westblad 1946, p. 39 ; 1948, p. 2). Massas difusas de espermatozoides no ectocício atrás dos ovários não observámos. A vesícula seminal (s) é volumosa e abriga o penis muscuroso (p), introvertido na vesícula. Glândulas cianófilas ocorrem, como no material escandinavo, ao redor do orifício masculino. Os testículos (t) são laterais, post-cerebrais e dorsais em relação aos ovários.

Ocorrência : Ilha de São Sebastião, no lodo, em ca. de 5 mm. de profundidade ; 6 exemplares em novembro de 1949 ; muitos em junho de 1950.

As glândulas cutâneas mucosas e as frontais são, no material brasileiro, mais desenvolvidas que no escandinavo ; os retratores caudais são inconspícuos ou ausentes, e os núcleos epicíciais da região pré-oral são aprofundados. Estes pormenores, porém, não justificam, por enquanto, a denominação de uma forma especial.

Genus : *Paraphanostoma* Westblad (1942, p. 11)

Como no gênero precedente, a bursa carece de apêndice muscuroso (*Aphanostoma*) ou de palheta cuticularizada (*Convoluta*). Distingue-se de *Mecynostomum* pelo aprofundamento dos núcleos do epicício e pela inversão das camadas da musculatura cutânea, cujas fibras longitudinais são externas ; as anelares, internas.

Conforme a presença ou ausência de vesícula seminal muscurosa e de duto espermático, dois grupos de espécies de *Paraphanostoma* podem ser separados. A nova espécie, denominada em honra de Dr. EINAR WESTBLAD, pertence ao primeiro. Por isso, tem de ser comparada, principalmente, com o tipo do gênero, *P. macroposthium* (Steinböck 1931, p. 4) e com *P. brachyposthium* Westblad (1942, p. 42). Da última espécie (3-4 mm., ao comprimento) difere *westbladi* pelo tamanho (1,5 mm.) menor, pela posição do poro feminino (v) menos distante da bôca (b) que do poro masculino (r), em contraste com a equidistante de *brachyposthium*, e pela maior aproximação do poro masculino à extremidade caudal. A distância iguala a um décimo do comprimento do corpo, em *westbladi* ; a um oitavo, em *brachyposthium*.

P. macroposthium, cujo tamanho total concorda com o de *westbladi*, distingue-se deste pelo apêndice posterior da bursa, pelo comprimento maior dos bastonetes peniais, e pela posição sub-terminal do poro masculino. O cérebro de *macroposthium* e *brachyposthium*, embora não especialmente descrito, deve parecer-se com o tipo fundamental do gênero (Westblad 1942, p. 23), a ser resumido na diagnose seguinte. *P. westbladi* possui cérebro completamente diferente. Finalmente, logo singularizam-se os cortes de *westbladi* pelos núcleos grandes de todos os tecidos. Geralmente, acusam diâmetro de 8 micra e são escassamente distribuídos. Nas outras espécies do gênero e, entre estas, em *macroposthium* e *brachyposthium*, os núcleos são menores e mais numerosos. Se, p. e., *P. macroposthium* possuísse núcleos tão volumosos quão *westbladi*, deveriam ser de 2 mm. na figura 2 da estampa 1 de Westblad (1942). O grande número de cromosomas, ca. de 40, contáveis nas divisões das espermatogônias, corresponde ao volume dos núcleos, sendo 20-30 os números normais dos poucos Acoela da lista de Ruebush (1938, p. 322). Em *Aphanostoma orphinum* há somente 8 cromosomas, na fase diplóide.

Paraphanostoma westbladi, spec. nov. (Figs. 16-18)

Os vermes são cilíndricos, incolores e anteriormente cuspidatos. O tamanho não ultrapassa ca. de 1,5 mm., no estado vivente. Nos maiores cortes que obtivemos, o verme é de 1,025 mm., ao comprido, e de largura de 0,22 mm. A natação procede uniformemente.

Os elíios locomotores são curtos e densos; as fibras musculares cutâneas, bem desenvolvidas. A disposição externa dos músculos longitudinais (m) e a interna dos anelares (n) já foi mencionada. O estrato dos núcleos aprofundados (k) do epicélio (h) passa sem limite ao parênquima do ectocélio (j). Também cortes tangenciais não mostram células separadas do epicélio. O endocélio é pobre em núcleos. A musculatura dorso-ventral é fraca, e os músculos longitudinais (Westblad 1942, p. 17) e transversais (p. 19) de *P. brachyposthium* faltam. Como nas outras espécies do gênero (ibid., p. 16), as glândulas cutâneas mucosas (g) são ricamente desenvolvidas no dorso. Ventralmente, são numerosas apenas na região anterior; no meio e posteriormente são, no ventre, escassas. Das glândulas frontais (f) reúnem-se os dutos de algumas, mas a maioria desemboca isoladamente, no bordo anterior. A boca (b) situa-se no meio da face ventral, no fundo de uma pequena concavidade.

O cérebro (c) discorda do tipo pouco diferenciado descrito por Westblad (1942, p. 23). Nas espécies *P. crassum* e *P. submaculatum*, pesquisadas pormenorizadamente, existe cérebro em forma de ponte ("brückenförmiges Gehirn", id. 1948, p. 23). As células nervosas acumulam-se atrás do estatocisto, de onde se estendem, de cada lado, dorsal e anteriormente. O cérebro de *P. westbladi*, porém, compõe-se de 2 pares de gânglios, os internos ou dorsais, situados mais para diante, e os externos ou ventrais, situados mais para trás. Forma-se, deste modo, um anel, pótero-ventralmente fechado apenas pela comissura dos gânglios externos. Isto é o tipo do cérebro de *Anaperus waermännensis* (Luther 1912, p. 29; Westblad 1948, f. 3 B no texto da p. 24). O estatocisto (e), de diâmetro de 0,02 mm., apõe-se ao bordo caudal da comissura entre os gânglios internos.

Os testículos são folículos látero-dorsais que começam ao nível do estatocisto. O diâmetro dos núcleos das espermatogônias (l) é de 10-12 micra. Os tratos (t) dos espermatozoides reúnem-se na vesícula seminal (s), que se parece com a de *P. macroposthium* (Westblad 1942, p. 33 f. 17 no texto). Re-encontram-se o epitélio e os músculos (d) da vesícula, como também o esfíncter (x). Os bastonetes cuticulares (p), que constituem o penis, são de 0,13-0,16 mm., ao comprido. As células circunjacentes (a) são, segundo Westblad (p. 34), glandulares, provavelmente, grânulo-secretoras. O orifício masculino (r) é um pouco rostral em relação à extremidade caudal (q) do átrio masculino e comunica-se com a parte ental, aproximadamente horizontal, do átrio, por um fino canal quasi vertical.

Os ovários são látero-ventrais e começam pouco antes da boca. Entre os ovócitos (o) e ao redor deles encontram-se células foliculares (i). Como em *Macroposthium* e *brachyposthium*, e em oposição à maioria das espécies de *Paraphanostoma*, o núcleo dos ovócitos contém 3-4 nucléolos. Os ovócitos mais crescidos, ainda providos de folículo, são volumosos, p. e., de 0,1 mm., ao comprido (extensão ântero-posterior) e de altura (dorso-ventral) de 0,16 mm. *P. brachyposthium* possui ovócitos relativamente pequenos (Westblad

1942, p. 27). O poro feminino (v) aproxima-se mais à bôca (b) do que ao poro masculino (r), como em *macroposthium*. O átrio feminino (w) é de estrutura esponjosa, vacuolizada, e continua, para dentro, com uma vesícula epitelial, encurvada para diante, a bursa (u). Nesta vêem-se espérmios, como ocorrem (y) também em um vacúolo do endocécio atrás do ovócito (o) mais crescido. Células enfileradas formam o duto espermático (z) que sãe da constrição entre átrio e bursa. Esta inserção do duto difere da exclusivamente bursal em *macroposthium* e *brachyposthium*. Tão pouco quão nestas espécies (Westblad 1946, p. 30), o duto espermático de *P. westbladi* mostra um lume nos cortes.

Ocorrência : Ilha das Palmas, baía de Santos ; entre algas, em outubro de 1946. Ilha de São Sebastião ; entre algas do litoral superior (janeiro de 1948) e no lodo, em ca. de 5 m. de profundidade (novembro de 1949). No total, 6 espécimes. O material de outubro achou-se só masculinamente maduro ; o de novembro e janeiro, também femininamente.

Genus : *Aphanostoma* Örsted (1845, p. 417)

O gênero abrange, na definição atual (Westblad 1946, p. 2, 29, 50 ; 1948, p. 2, 57), duas espécies da família Convolutidae, providas de vesículas coloríficas ectocíciais e de bursa com apêndice musculoso, mas sem palheta cuticular.

A título de ensaio, acrescentamos aqui uma espécie, cujos caracteres não concordam com os supracitados, mas apenas se aproximam deles : As vesículas coloríficas existem, mas são epicíciais e o apêndice da bursa delimita-se desta apenas por um esfíncter.

A estrutura da comunicação entre bursa e ovário da nova espécie apresenta-se mais diferenciada do que em *Mecynostomum* e menos complicada que em *Convoluta*. Da alternativa, incorporação em *Aphanostoma* ou introdução de um novo gênero, preferimos a primeira possibilidade, porque dispomos somente de um único exemplar maduro.

Aphanostoma orphinum, spec. nov. (Figs. 19-20)

O verme acastanhado tirante a oliváceo, de cor semelhante à das algas que habita, é de forma cilíndrica, com ligeira diminuição do diâmetro para diante e para trás. A largura máxima encontra-se aproximadamente no meio do corpo. O comprimento do exemplar fixado é de 0,3 mm. ; a grossura, de 0,09 mm. A bôca (b) situa-se no meio do ventre.

A longura dos cílios é de 3 micra ; a das peças basilares deles, de 1 micron. Outros 9 micra cabem ao epicécio (h) juntamente com a musculatura cutânea (m). Os núcleos epicíciais são intra-epiteliais no corpo inteiro. Na região anterior, são especialmente numerosas as vesículas (v) que contêm, no verme vivente, a substância colorífica. A altura das vesículas pode igualar à do epicécio ; muitas delas, porém, deixam a base do epicécio livre e, com isso, também, os núcleos epicíciais ; acusando assim as vesículas a altura de ca. de 7 micra. Todo o integumento do corpo é rico em glândulas (g) de secreção mucosa, cujos núcleos se situam no ectocécio (j). Este último forma uma camada bem estreita. Os músculos cutâneos longitudinais condicionam a disposição enfilerada das glândulas cutâneas e desta provém o desenho claro, estrelado, na região anterior do verme (Fig. 19).

As glândulas frontais (f) reúnem os seus dutos ao nível do estatocisto (e) e desembocam no meio do bordo anterior. Os citosomas do órgão frontal formam um pacote compacto, no plano mediano; de cada lado, notam-se um lóbulo dorsal e outro ventral, entre os quais os testículos (t) se intercalam. Os lóbulos dorsais atingem, para trás, as zonas germinativas dos ovários (o). A musculatura parenquimática é fraca. O estatocisto (e) situa-se atrás do cérebro (c) que é atravessado pelos dutos das glândulas frontais (f). O endocício (i) é indistintamente delimitado e pobre em núcleos; torna-se superficial na boca (b).

Os testículos (t) são laterais e aproximadamente equidistantes do dorso e do ventre. O início deles, entre os lóbulos dorsal e ventral do órgão frontal, já foi mencionado. O diâmetro dos núcleos das espermatogônias é de 8 micra; o mesmo das células somáticas não ultrapassa 3,5 micra. Nas divisões das espermatogônias reconhecem-se 8 cromosomas. A vesícula seminal (s) delimita-se bem contra o parênquima, e a parede dela é grossa. Órgão copulatório masculino (penis) inexistente. A vesícula comunica-se abertamente com o tubo que representa o átrio masculino (d), por sua vez ligado ao átrio genital comum (a), igualmente tubular. O poro genital (p) é ventral, e mais perto da boca (b), que da extremidade caudal.

Os ovários (o) são dorsais e, em relação aos testículos, mediais. As zonas germinativas confinam, como foi dito, com os lóbulos dorsais do órgão frontal. Os ovos maduros atingem o nível do poro genital. São tão volumosos que preenchem todo o espaço entre as camadas dorsal e ventral do ectocício (j). A bursa (q) são do átrio comum, anteriormente à vesícula seminal (s). A parede interna da bursa é engrossada. Constitui este espessamento o apêndice bursal (r). A direção mais dorsal que rostral deste parece condicionada pelo volume colossal do ovo maduro. Entre o lume da bursa e o apêndice existe um esfíncter formado por várias fibras, cujos mioblastos se dispõem na periferia do apêndice.

Ocorrência: Ilha de São Sebastião, entre *Sargassum stenophyllum*, crescido nas rochas do litoral superior. Além de vários exemplares imaturos, não registrados, foi obtido um espécime maduro, em novembro de 1949.

Discussão de *Aphanostoma orphinum*

Aphanostoma diversicolor Örst. distingue-se do *A. orphinum* pela separação dos orifícios masculino e feminino e pela presença de um penis retrátil. *A. virescens* Örst. apresenta átrio genital comum, mas este é uma fenda transversal (Steinböck 1931, p. 7), não um tubo. Também *A. virescens* é provido de um penis (Jensen 1878, t. 1 f. 6) e, além disso, de apêndice bursal muito volumoso, até com acúleos cuticulares.

A forma do corpo das duas espécies de Örsted não se parece com a da espécie atual, e a substância colorífica delas é, como foi dito, ectocicial, não epicicial. Com isso, evidencia-se que a classificação genérica de *Aphanostoma orphinum* ainda não pode ser considerada suficientemente assentada.

Genus: *Convoluta* Örsted (1843, p. 567)

As 9 espécies nórdicas foram agrupadas na chave de Westblad (1946, p. 44) conforme a presença e ausência de olhos e de algas simbióticas. O

grupo sem olhos e sem algas, que abrange 7 destas espécies, foi dividido segundo a união ou separação dos poros genitais. *C. divæ*, sem olhos e sem algas e com um único poro genital tem, com isso, o seu lugar definido, no sistema de *Convoluta*.

Comparámos, naturalmente, também as espécies de *Convoluta* e de *Monochœrus* (sinônimo de *Convoluta*) não contidas na chave citada, mas não encontrámos espécies mais semelhantes à atual que as do sub-grupo mencionado.

Salientamos, nesta ocasião, a existência de uma espécie com olhos, sem algas, mas com pigmento, *Convoluta lineata* (Peebles 1915, p. 298). Nesta ocorre também o órgão glandular, segundo Westblad (1946, p. 21), de veneno, apôsto à vagina como em *C. flavibacillum* Jens. A autora não menciona o órgão na descrição de *lineata*, mas este vê-se na figura 8 (na p. 300), onde se abre nitidamente na vagina ("genital duct").

Convoluta divæ, spec. nov. (Figs. 6-7, 21-23)

Os vermes têm forma de sola, sendo anteriormente arredondados, posteriormente truncados (Fig. 6). O comprimento é de 0,84 mm., no estado vivente. O endocício é verde-azul, mas os outros tecidos são incolores. Durante a natação enrolam os animais frequentemente as partes ântero-laterais para o lado ventral. Não pulam na água, mas aderem ao substrato, provavelmente por meio da secreção cianófila das glândulas caudais (Fig. 21, d).

O epicício (Fig. 23, h) é provido de núcleos intra-epiteliais e de rabditos (r) dispostos em séries (Fig. 7). A camada celular do ectocício (Fig. 23, j) é muito estreita e, nomeadamente na cabeça e na cauda, seguida por vacúolos, atravessados por pontes plasmáticas. Estes vacúolos circundam o endocício (i), por sua vez vacuolizado e nitidamente delimitado. Diatomáceas reconhecem-se como inclusões alimentares (Fig. 21). A bôca (b), na metade anterior do corpo, é marcada por glândulas bucais (k), cianófilas, e pela supressão dos vacúolos ectociciais. A supressão destes permite aproximar-se o endocício à superfície do ventre. Outras glândulas cianófilas são as glândulas (g) ao redor do gonópore (z) e as do órgão frontal (f). As últimas são principalmente desenvolvidas ventralmente ao cérebro (c) e ao estatocisto (e), possivelmente em consequência do grande vacúolo ântero-dorsal do ectocício. Os dutos das glândulas frontais desembocam reunidos em uma reentrância do integumento da face anterior. Tanto a musculatura cutânea quanto a parenquimática são fracas.

Os testículos (t) são dorso-laterais (Fig. 6, 21). Os tratos dos espermatozoides dilatam-se ao nível do gonópore (z), formando as chamadas vesículas seminais falsas (l). Os espermatozoides acumulam-se na cavidade interna da vesícula seminal (Fig. 23, s). Aí encontra-se ainda secreção granulosa (u), eritrófila, fornecida por células parietais (v) da vesícula. A parede da última possui fortes músculos longitudinais (ms), cuja contração provocará a evaginação do penis (p). Aquela parte da vesícula seminal que abriga o penis chama Westblad de saco do penis ("Penissack"). O órgão copulador masculino é formado por músculos anelares (w) e epitêlio (x). As células epiteliais mostram pelos núcleos lobulados o aspecto típico de células em atividade secretora. Produzem a secreção penial (y) eritrófila e semelhante

à granulosa (u). A vesícula seminal (ou saco do penis) solda-se ao átrio (a). Este, assim como o gonópore (z) e a vagina (q), são ciliados. As glândulas (g) do gonópore formam dois tufos que se estendem, principalmente, para trás, nos dois lados da vesícula seminal (Fig. 6). Provavelmente a secreção basófila destas glândulas cola os vermes durante a copulação (Westblad 1948, p. 42). O gonópore é provido de um esfíncter (sr).

Os ovários (o) são látero-ventrais. A curta vagina ciliada (q) que sáe do átrio (a) abre-se em uma bursa volumosa, esférica (m), nitidamente demarcada da vagina. A parede da bursa é sólida, evidentemente cuticularizada. A pequena palheta cuticular da bursa (Fig. 22) apresenta-se diversamente, nos vários vermes examinados, conforme a sua contração e dilatação. A palheta revela-se, com isso, muito elástica. Atraves da palheta passam os espermatozoides da bursa à vesícula parenquimática (Fig. 21, n), a "Spermienblase" (sb) das figuras de Westblad (1946, p. 53). Esta vesícula é encravada entre os ovócitos mais crescidos.

Ocorrência : Ilha de São Sebastião, na areia grossa, abaixo da linha da vasante regular ; ca. de 20 exemplares, em novembro de 1949.

A espécie é dedicada à nossa estimada companheira de trabalho Dra. D. DIVA DINIZ CORREA.

Discussão de *Convoluta divæ*

Dentro do sub-grupo mencionado, no comentário relativo ao gênero, duas espécies possuem órgão copulatório masculino volumoso : *C. saliens* Graff (nomenclatura antiga ; veja Westblad 1948, p. 3) e *C. norvegica* Westbl. O penis de *C. saliens* é formado por alongamento da vesícula seminal que se torna tubulosa. A palheta da bursa de *saliens* é comprida. O órgão copulador de *C. norvegica* dirige-se para trás, é protractil, mas não evaginável. A bursa de *norvegica* é indistintamente separada da vagina. *C. flavibacillum* Jens. possui o órgão masculino mais próximo do de *divæ*, mas tem vagina comprida, olhos e algas simbióticas. *C. lineata* (Peebles) distingue-se de *C. divæ* pelos olhos, as células pigmentadas do parênquima, a vagina comprida e a ausência de glândulas frontais.

Genus : *Amphiscolops* Graff (1905, p. 25)

***Amphiscolops sargassi* Hym. (Figs. 24-32)**

Amphiscolops sargassi Hyman 1939, p. 5 t. 2 f. 7.

Os vermes achatados atingem 3 mm. de comprimento ; os menores, numerosos no material presente, são todos imaturos. Dois lóbulos látero-caudais são constantemente desenvolvidos ; de resto, variam tanto a forma como a proporção entre comprimento e largura consideravelmente (Fig. 25). A côr acastanhada, "havana", é condicionada por algas geralmente chamadas de Zooxantelas, mas, segundo Buchner (1930, p. 134), não definidas sistematicamente. Em alguns vermes grandes, concrementos formam ainda faixas claras dorso-medianas, dorso-laterais e ao redor da extremidade anterior (Fig. 24). São de extensão variável, como em outras espécies de *Amphiscolops*.

Os simbioses (Fig. 32) têm diâmetro de 0,012-0,028 mm., mais frequentemente, 0,014-0,018 mm. São esféricos e delimitados por contorno nítido, talvez uma membrana plasmática (Buchner 1930, p. 129). O plasma tem cor de azeitona pálida, nos cortes corados com hematoxilina-eosina. Circunda um grande vacúolo, em cujo centro se situa um corpúsculo estrelar, provavelmente o pirenóide, nos cortes, vermelho. De resto, o vacúolo apresenta-se vazio. No plasma periférico encontra-se o núcleo. A grossura deste torna muitas vezes excêntrica a posição do vacúolo. Ao lado do núcleo ocorrem os cromatóforos. A maioria dos simbioses (z) ocupa o ectocício (parênquima externo) do dorso, situando-se entre os núcleos aprofundados da epiderme (c) e internamente a estes. Menos numerosas são as algas no ectocício ventral (Fig. 29); algumas ocorrem ainda no endocício (parênquima interno). Em toda a parte são seguradas por células do Turbelário. Este alimenta-se dos simbioses que se aproveitam dos produtos finais do metabolismo animal (Buchner 1930, p. 196-197) p. e., dos concrementos acima mencionados, nos cortes, dissolvidos.

Os cílios (Fig. 26) dispõem-se em séries longitudinais e são um pouco mais compridos (7 micra) que o diâmetro da camada cobertora (epicício) e da musculatura cutânea juntas (6 micra). Os núcleos (c) do epicício são aprofundados na maior parte do corpo, mas, em um ou outro verme ocorrem também núcleos intra-epiciiais (Fig. 29, c), p. e., ao redor da boca e na extremidade caudal. Limites intercelulares não se vêem, nem mesmo em cortes tangenciais. Glândulas cianófilas (g) mucosas (Westblad 1948, p. 14) situam-se internamente aos núcleos aprofundados e à musculatura cutânea; a secreção azul-negra amorfa sobrepõe-se aos cílios. Rabditos não existem. As glândulas frontais desembocam, por via de regra, separadamente no bordo anterior; excepcionalmente coalescem alguns dutos eferentes delas, simulando um órgão frontal. Fosseta frontal não ocorre. A musculatura anelar (a) é forte e compõe-se de fibras intervaladamente dispostas. As fibras longitudinais são mais raras e não formam músculo marginal especial.

O ectocício é denso, rico em células; o endocício (i), vacuolizado e frouxo. Apesar de músculos dorso-ventrais (m) traspasarem o parênquima digestivo, este incorpora presas em grande quantidade (Fig. 28). De Copépodos e Turbelários (*Enterostomula evelinæ* e *Cylindrostomum netsicum* dos Holocoela) até 6 podem ser encontrados simultaneamente no endocício, apresentando várias fases de digestão. Um *A. sargassi* de comprimento de 0,8 mm. e largura de 0,5 mm. continha, além de 4 Copépodos, ainda um Amfípodo 0,4 mm., ao comprido, e de largura de 0,35 mm. O endocício atinge a superfície no meio do ventre. Aí delimita-se a boca (b) por interrupção do ectocício, mas não há faringe nem esfíncter bucal. O endocício alcança os lóbulos látero-caudais.

O cérebro (Fig. 27, e) situa-se no ectocício da região ântero-dorsal e compõe-se de dois gânglios largamente condescidos. Dos três pares de nervos que saem do cérebro para trás, como na maioria dos Acoela (Westblad 1948, p. 23), os laterais (n) são os mais fortes. Internamente a estes dispõem-se os nervos ventrais (f) e, menos distantes do plano mediano, os dorsais (d). Os nervos laterais são reunidos por comissura pré-cerebral (j) por sua vez ligada ao cérebro (e) por numerosos conectivos (h). Órgãos sensoriais de Luther (s) ocorrem nos bordos anterior e laterais, em comunicação com a comissura pré-cerebral (j) e os nervos laterais (n), respecti-

vamente. Estatocisto não existe, como em *A. evelinæ*. Dois olhos castanhos situam-se ao lado do cérebro (Fig. 28) no parênquima externo. São imperceptíveis nos cortes, como em *Convoluta pelagica*. Nesta espécie ocorrem ao nível do estatocisto, portanto também no ectocício. Assim sendo, revela-se inadequada a denominação "olhos epiteliais" (Löhner & Micoletzky 1911a, p. 395). Esta parece aplicável em espécies como *Otocelis rubropunctata* (Brinkmann 1905, p. 41 : "øjnene ere diffuse indlejring af pigment i epitheliet").

As gônadas e os órgãos copulatórios encontram-se na região ventral do endocício. Os vermes são proterândricos, pois testículos jovens ocorrem já em animais de 1 mm., ao comprido. Os testículos (t) são laterais. O achatamento do corpo torna inconspícua a diferença entre "dorsal" e "ventral", mas os testículos são, em oposição à regra (Westblad 1948, p. 26), na sua maioria mais ventrais que dorsais. No material presente que abrange somente poucos exemplares aproximadamente maduros, os testículos compõem-se de pequenos grupos de poucas células volumosas que começam ao nível do cérebro (e). Os tratos de espermatozóides que representam os chamados "dutos eferentes" ainda não são desenvolvidos. Interna e caudalmente aos testículos ocorrem os ovários (o). Na região dos ovócitos em crescimento distinguem-se células germinativas e células (Fig. 29, r) que formam a parede e o estroma ováricos. Correspondem ao estroma descoberto por Westblad (1940, p. 19) na região ovárica do ovariotestis de *Diopisthoporus longitubus* Westbl. A parede de cada ovário prolonga-se para trás como cordão grosso (v), em que 2-3 palhetas bursais (q) penetram. Ligado na região mediana ao cordão do outro lado (Fig. 30), cada cordão concrece, além disso, com o integumento ventral, de cada lado da bursa. Nos pontos (w) em que os cordões se soldam com o epicício, apresenta-se êste interrompido. Possivelmente os ovos serão eliminados nestes pontos. Se fosse assim, os cordões (v) funcionariam como ovidutos; seriam os únicos representantes de vias eferentes femininas preformadas entre os Acoela.

No poro feminino (x) começa a vagina (l), um tubo grosso, de epitélio ciliado e núcleos aprofundados, dotado de musculatura anelar forte. A bursa (y) é atravessada pelo endocício e indistintamente delimitada dêste; forma dois divertículos que divergem da vagina para os dois lados e se dirigem anterior e ventralmente. Cada divertículo contém 2-3 palhetas (q) que penetram no cordão ovárico (v) do lado correspondente. A palheta (Fig. 31) começa com base encurvada e larga, de cutícula anelada e termina com ponta reta, estreita, de cutícula lisa.

O órgão copulador masculino dista longamente do orifício (x) da vagina. O compartimento interno (k) contém secreção granulosa. Se houvesse espermios maduros no material disponível, tais alojar-se-iam, presumivelmente, também nesta vesícula. O trecho seguinte, ciliado, de núcleos aprofundados e de parede musciosa, é evaginável e representa o órgão copulatório (am) propriamente dito. Corresponde ao átrio evaginável de *Haploposthia* (Westblad 1945, p. 11, 22). A dobra póstero-caudal (u) consideramos homóloga ao guia espermático ("sperm guide" Hyman 1937, p. 323 f. 3, 7) de *Amphiscolops langerhansi*.

Ocorrência: Litoral superior da ilha de São Sebastião, entre algas (*Sargassum stenophyllum*) crescidas nas rochas. Os vermes ocorrem aí durante o ano inteiro, mas vermes aproximadamente maduros obtivemos, até agora, somente em meados de abril de 1949.

Discussão de *Amphiscolops sargassi*

As Convolutidæ com palheta cuticularizada da bursa abrangem, segundo Westblad (1948, p. 57), três gêneros. *Convoluta* Örst. tem uma palheta; *Amphiscolops* Graff e *Polychoerus* Mark, duas ou mais palhetas. Os dois últimos gêneros distinguem-se pela presença (*Polychoerus*) e ausência (*Amphiscolops*) de apêndices caudais, filiformes e contrácteis. São as seguintes as espécies válidas de *Amphiscolops*:

1) *cinereus* (Graff 1874, p. 151); 2) *langerhansi* (Graff 1882, p. 234); 3) *australis* (Haswell 1905, p. 426); 4) *fuligineus* Peebles (1915, p. 304); 5) *bermudensis* Hyman (1939, p. 3); 6) *sargassi* Hyman (1939, p. 5); 7) *evelinæ* Marcus (1947, p. 159). Estas espécies podem ser determinadas pela chave seguinte:

1. Estatocisto presente	2
— Estatocisto ausente	6
2 Um orifício vaginal, situado anteriormente ao penis	3
— Dois orifícios vaginais, situados nos dois lados do penis. <i>bermudensis</i>	
3 Dois lóbulos látero-caudais, projetados para trás	4
— Sem lóbulos látero-caudais proeminentes	5
4 Bursa esférica, central, com um grupo mediano de palhetas	
..... <i>langerhansi</i>	
— Bursa bipartida com dois grupos de palhetas, largamente separados	
..... <i>australis</i>	
5 Cinzento-azulado, esverdeado ou verde pálido; ântero-lateralmente orelhado	
..... <i>cinereus</i>	
— Acastanhado, anteriormente branco e af arredondado, sem orelhinhas	
..... <i>fuligineus</i>	
6 Dorso acastanhado	<i>sargassi</i>
— Dorso lateralmente branco, no meio amarelo com escudo côr de anil	<i>evelinæ</i>

A. sargassi foi descrito sem órgãos reprodutivos. A falta do estatocisto, a côr, os lóbulos caudais, o tamanho e a forma do corpo tornam muito provável tratar-se, no material presente, da espécie descrita das ilhas Bermudas. Aí foi encontrada entre *Sargassum* flutuante, cuja origem pelágica ou nerítica não se conhecia.

Ordo : Macrostomida Meixner (1924, p. 19 ; 1938, p. 3)

Família : Microstomidæ Vojdovsky (1882, p. 54 ; Luther 1907, p. 718)

Genus : Microstomum O. Schmidt (1848, p. 56)

***Microstomum gabriellæ*, spec. nov. (Figs. 33-38)**

Vermes vivos teem até 3 mm., ao comprido; conservados, não mais que 1 mm. e diâmetro de 0,12 mm. Reconhecem-se até 7 zoóides nas cadeias vivas; nas fixadas dá-se, em traços gerais, o mesmo, mas primórdios ulteriores ocorrem ainda. A côr é avermelhada; duas manchas oculares, granuladas, côr de tijolo, ressaltam-se na cabeça dos animais vivos (Fig. 33, o), mas não se vêem mais nas preparações totais e nos cortes. A extremidade anterior termina com ponta obtusa. Na posterior, notam-se células adesivas (h) em grande número. Os dutos eferentes destas células glandu-

lares saem fora da epiderme. A parte extra-epidérmica (Fig. 35,h) pode alcançar a altura dos cílios. Quanto a *M. gabriellæ*, não concordamos com Hofsten (1907, p. 465-466) que opinou a respeito das papilas adesivas de *Microstomum* baseado nos seus cortes de *Dalyellia* e *Castrada*. Confirmamos o achado de Wagner (1891) que foi repetido no "Bronn" (Graff 1904-08, p. 2023). Os dutos com a secreção ("Sekretpfropfe") destacam-se entre os cílios. Somente o número das células adesivas da espécie atual é muito maior do que o da pesquisada por Wagner, *M. lineare*, em que há 10-30 caudais. Já em zoóides jovens de *M. gabriellæ*, há ca. de 60 papilas adesivas ; em zoóides mais desenvolvidos, ca. de 200, e na extremidade posterior do zoóide mais velho (Fig. 33), inúmeras. Espalhadas na superfície inteira observam-se, no verme total, ainda mais células adesivas e outras, com rabditos (Fig. 34,r). As fossetas ciliadas (Fig. 37,w), pequenas mas profundas, situam-se à altura do bordo posterior do cérebro. A boca (b) é uma fenda longitudinal ; o intestino (i) termina pouco antes da extremidade posterior.

O comprimento dos cílios locomotores (0,007 mm.) ultrapassa a altura da epiderme (0,005 mm.). Os núcleos epidérmicos são, na sua maioria, intra-epiteliais (Fig. 34,x) ; nas fossetas ciliadas (Fig. 37,w) e em toda a região entre estas e a extremidade anterior, são aprofundados (v). Os limites entre as células da epiderme evidenciam-se em cortes tangenciais. As células epidérmicas rabditógenas (r) são duas vezes tão altas (0,011 mm.) quão as ciliadas ; salientam-se na superfície e deprimem, na base, as camadas subjacentes, i. é, a membrana basilar e a musculatura anelar (a). Os feixes de 10-20 rabditos perpendicularmente dispostos tingem-se pouco ; são ligeiramente acidófilos. Estes rabditos dermáticos, escassos, mas distribuídos em todo o corpo, contrastam com as observações relativas a outras espécies do gênero (Graff 1904-08, p. 2034, nota ; Hofsten 1907, p. 396 ; Riedel 1932, p. 39 t. 1 f. 2). Nematocistos não ocorrem.

A membrana basilar, que é tênue, constitui o primeiro índice do desenvolvimento de uma zona de divisão, pois ela se dobra para dentro, formando assim o septo separador. Fases iniciais, em que os septos ainda não atingem o intestino, mostram esta origem dos mesmos ; não proveem da musculatura esplâncnica (Wagner 1890, p. 366). A disposição do tubo músculo-dermático não concorda com a de *M. lineare* (Hofsten 1907, p. 397), onde as fibras anelares e longitudinais são regularmente contíguas. Em *M. gabriellæ* intercalam-se entre os músculos anelares (Fig. 35,a) e longitudinais (d) várias glândulas. 1) Glândulas adesivas, eritrófilas (h), numerosíssimas na cauda, mas escassamente espalhadas nas outras partes. 2) Glândulas cianófilas pequenas (s), mais frequentes na região anterior que na posterior. 3) Grandes glândulas eosinófilas, de diâmetro de 0,015-0,03 mm., as mais das vezes vazias (l) nos cortes, frequentemente vistas com dutos intra-epidérmicos, e, em alguns casos, com conteúdo homogêneo (u). Estes vacúolos faltam nas zonas em que as constrições separadoras entre os zoóides se esboçam. Correspondem às glândulas mucosas de *M. lineare* (Graff 1904-08, t. 10 f. 3, hd), mas são muito maiores. Até além da musculatura longitudinal aprofundam-se as glândulas cefálicas (k) que atingem o cérebro (c). Em parte são cianófilas, em parte eritrófilas. Os dois tipos desembocam na extremidade anterior. Aí os seus orifícios formam dois círculos concêntricos ; os basófilos, o externo, os acidófilos, o interno. O parênquima ocupa

o espaço entre os músculos anelares e longitudinais, assim como a região internamente aos últimos. Fazem parte do parênquima as células formadoras (t) que são cianófilas e providas de núcleos volumosos. As fibras da musculatura cutânea longitudinal (d) são nítidas apenas nas regiões em que não confinam com a musculatura esplâncnica, p. e., nas partes em que há elementos do sistema nervoso interpostos, ou glândulas faríngeas, ou células formadoras das zonas de divisão, ou ainda glândulas adesivas caudais. Existem ca. de 12 destas fibras longitudinais que são fortes.

A boca (b) situada ventral não anteriormente à faringe (f) constitui o orifício do saco faríngeo que é dobrado e muito dilatável. O epitélio da faringe é ciliado; os núcleos são, em parte, intra-epiteliais (z), em parte, aprofundados (y). A certa distância da boca, no limite entre o terço externo e o médio da faringe, desembocam glândulas eritrófilas (g). Na mesma região, mas também em outras partes da faringe, abrem-se glândulas cianófilas (j), de maneira que não há trechos extensos da faringe que estejam isentos de glândulas. A musculatura da faringe é fraca e de posição inversa à da cutânea (literatura: Marcus 1945, p. 30). A faringe é provida de um anel nervoso (p) completamente fechado. Este anel é ligado ao cérebro (c) por dois nervos curtos e tênues. A topografia corresponde aos achados de Wagner (1890, t. 24 f. 29, phr), completados por Luther (1904, p. 76, nota 1) e apresentados por Graff (1904-08, p. 2167 f. 36 no texto) e Hofsten (1907, p. 401-402). Kepner & Taliaferro (1912, p. 43) não reconheceram a configuração anelar do suprimento nervoso da faringe e, por isso, falam só de uma comissura post-faríngea, entre os nervos "ventro-laterais". Estes nada mais são do que os dois finos nervos cérebro-faríngeos descobertos por Luther (= phn da figura citada do "Bronn").

O epitélio intestinal é finamente ciliado, notando-se, na base dêste, células substituidoras. A musculatura intestinal já foi mencionada. Algumas células claviformes de Minot ocorrem entre as células ciliadas, mas a maior parte das clavas acumula-se na boca intestinal, situada dorso-caudalmente à boca faríngea. As clavas podem projetar-se para fora, i. é, para dentro da cavidade faríngea, formando uma tampa, sem dúvida eficiente na lubrificação da presa. O mesmo "piston" foi visto por Kepner & Helvestine (1920, p. 311) que o combinaram com o modo de alimentação de *M. caudatum* (Leidy). Esta espécie engole a presa por sucção. A julgar por alguns Copépodos esviados dos seus tecidos, que observámos no lume do intestino do nosso material, digere *M. gabriellæ* extra-celularmente, como *Stenostomum*, e é também engulidor ("Schlinger"). Sucção e macrofagia de presas volumosas ocorrem combinadas também em *Stenostomum* (Marcus 1945, p. 35). O intestino prolonga-se, para diante na forma de um ceco sólido, até além do cérebro (c). Não vimos órgãos excretores e reprodutivos.

Ocorrência: Entre algas, principalmente *Sargassum stenophyllum*, crescidas em pedras do litoral da ilha de São Sebastião, na zona da vasante regular. Ca. de 50 espécimes, todos em divisão, sem gônadas; abril, junho e novembro de 1949.

A espécie foi denominada em homenagem à memória da nossa querida aluna, Dra. GABRIELLA P. ZUCCARI.

Discussão de *Microstomum gabriellæ*

Do gênero *Microstomum* conhecem-se 14 espécies marinhas, encontradas na Arctis, no Atlântico septentrional (costas europeas e americanas), no mar do Norte e no Báltico, nos mares Mediterrâneo e Negro. A monografia de Graff (1913, p. 36-46) abrange as espécies seguintes :

- | | | |
|----------------------------|----------------------------------|-------------------------------------|
| 1) <i>davenporti</i> Graff | 2) <i>groenlandicum</i> (Lev.) | 3) <i>lineare</i> (O. F. Müll.) |
| 4) <i>lucidum</i> (Fuhrm.) | 5) <i>mundum</i> Graff | 6) <i>papillosum</i> (Graff) |
| 7) <i>ornatum</i> Uljanin | 8) <i>rubromaculatum</i> (Graff) | 9) <i>septentrionale</i> (Sabuss.). |

Destas espécies somente 2) e 3) têm olhos. O olho de 2) é uma única mancha vermelha oval, transversalmente sobreposta ao cérebro ; o intestino de 2) é provido de divertículos laterais, por sua vez, secundariamente lobulados. Espécie 3) possui rabditos somente na região anterior do corpo ; o ceco pré-oral não se estende além das fossetas ciliadas para diante.

Depois da publicação citada foram ainda descritas outras espécies marinhas, a saber :

- | | |
|---|--|
| 10) <i>dermophthalmum</i> Riedel (1932,p.73) | 11) <i>jenseni</i> Riedel (1932,p.75) |
| 12) <i>melanophthalmum</i> Steinböck (1933,p.9) | 13) <i>mortenseni</i> Riedel (1932,p.77) |
| 14) <i>ortipensis</i> Steinböck (1938,p.7). | |

Espécies com olhos são 10) e 12). Em 10) são covinhas epiteliais ; em 12), olhos pretos combinados com células refrativas (cristalinos). As células rabditógenas da espécie 10) restringem-se, principalmente, às extremidades anterior e posterior.

Stenostomum sieboldii Graff, que se aproxima ao gênero *Microstomum* (Meixner 1924, p. 19 ; Nuttycombe & Waters 1938, p. 217), não tem olhos.

Microstomum trichotum, spec. nov. (Figs. 39-41)

Os vermes vivos (Fig. 39) lembram os do gênero *Alaurina* (Reisinger 1934, f. 2), mas a extremidade anterior é densamente ciliada (Fig. 40), não desenvolvida como proboscis provida de papilas e, por isso, trata-se, evidentemente, de uma espécie de *Microstomum*. O comprimento de uma cadeia vivente de 3 zoóides é de ca. de 0,5 mm. ; a grossura, de ca. de 0,06 mm. A cor é branca. Os feixes dos rabditos (r) adenais, até 28 micra, ao comprido, no verme vivente, ressaltam-se na superfície de um modo muito característico. Olhos não ocorrem, pelo menos não se notam nos vermes vivos. A extremidade anterior é cônica ; a posterior, arredondada ou truncada, e provida de ca. de 20 papilas adesivas (Fig. 41,k), de 5 micra de altura. As papilas diferem das da espécie precedente, pois são, como Hofsten (1907, p. 397) supôs, células epiteliais que se salientam. São alinguetadas ou fungiformes, sem cílios.

Nos cortes corados com hematoxilina-eosina, os rabditos (r) são de cor vermelha. Os feixes compõem-se de 6-8 rabditos e são, nos cortes, ca. de 0,022 mm., ao comprido, cabendo 0,014 mm. à parte sub-epidérmica ; 0,008 mm., à intra-epidérmica e à saliente para fora. O epitélion da epiderme mostra limites inter-celulares nítidos e núcleos em posição normal. A altura da epiderme é de 4-5 micra, na região anterior, e de 2-2,5 micra mais para trás. Também os cílios anteriores são bem maiores (ca. de 8 micra) que os do corpo restante (4-5 micra). Nematocistos não ocorrem. A membrana

basilar é fina, mas nítida; a musculatura cutânea, pouco distinta. De glândulas cutâneas notam-se grandes, cefálicas (g), que desembocam isoladamente na região anterior. O parênquima (n) é rico em núcleos, acumulando-se as células formadoras ("neoblastos", "Stammzellen") nas zonas de divisão.

O cérebro (c) apresenta-se arredondado, nos cortes sagitais, e circundado por células ganglionares, numerosas na calota posterior. Os nervos principais, ventro-laterais, e a comissura caudal deles foram reconhecidos. Além disso, notaram-se dois tratos anteriores de fibras nervosas revestidas por células ganglionares. Suprem dois botões (a) intra-epiteliais, situados entre os feixes de rabditos. A altura dos botões é de 9 micra; a largura, de 10 micra. São convexos e providos de curtos cílios, cujos grânulos basilares são distintos. Um núcleo e grânulos ligeiramente negreantes pertencem a cada um destes botões, que se parecem, ainda que só remotamente, com os olhos epiteliais de *Aaurina* (Brinkmann 1905, t. 2 f. 10, 17), não com os de *Microstomum dermorphthalmum* Riedel (1932, p. 54). As fossetas ciliadas são apenas ligeiras concavidades da epiderme.

O nível da boca (b) corresponde, aproximadamente, ao do bordo posterior do cérebro (c); o tubo oral dilata-se, formando a faringe (f), caracterizada por epitélio de núcleos aprofundados e cílios compridos. Glândulas de secreção eritrófila (y) desembocam pouco entalmente à boca. A musculatura faríngea é tênue. Ao redor da entrada intestinal dispõem-se numerosas clavas de Minot (m). O intestino (i) estende-se com o seu ceco pré-oral até ao terço anterior do cérebro. As células intestinais, destituídas de cílios, incluem granulações de vários tipos; o intestino contém Diatomáceas.

Os órgãos reprodutivos masculinos ocorrem no material aqui em mãos. O testículo (t) é impar, compacto e apõe-se à vesícula seminal (s), cujo estilete encurvado se projeta no pequeno átrio. Em uma das zonas de divisão existe o primórdio da gônada, provavelmente da masculina, composto por três grupos separados de células germinativas. As cadeias vistas por nós não contineram mais que 3 zoóides.

Ocorrência: Ilha de São Sebastião, entre algas calcáreas (Corallinaceae, *Jania rubens* L.), perto da linha da vasante; 6 cadeias em junho de 1949.

Discussão de *Microstomum trichotum*

A proboscis táctil, destituída de cílios, das duas espécies planctônicas de *Aaurina*, *A. composita* e *A. prolifera*, a última ainda com cerdas simétricas, exclue estas, sem delongas, das proximidades de *Microstomum trichotum*. *Aaurina alba*, porém, possui tromba curta, cônica, ciliada, que passa sucessivamente, sem alargamento súbito, ao corpo restante. Brinkmann (1905, p. 57) considera-o concluidamente errado ("afgjort galt") chamar os órgãos adesivos da tromba de *A. alba* "papilas"; as figuras respectivas (l. c., t. 2 f. 4, 5, x) sugerem tratar-se de botões de secreção fornecida por glândulas aprofundadas. Estas faltam na proboscis de *Microstomum trichotum*. Tão pouco existem, na espécie presente, os tratos de ramnitos de *A. alba*. Os rabditos adonais desta não se salientam de tal modo na superfície como em *M. trichotum*.

O estado da literatura torna-o provável que apenas *composita* Metschn. e *prolifera* Busch pertencem a *Alaurina*. A independência de *prolifera* foi posta em dúvida (Brinkmann 1905, p. 66, nota 1), mas sendo *prolifera* o tipo do gênero, o nome de *composita* teria de desaparecer.

Outra espécie mal definida das Microstomidæ é *Stenostomum sieboldii* Graff (1878, p. 459, nota). Assemelha-se a *Microstomum trichotum* pelos pacotes piriformes de rabditos, mas distingue-se seguramente pela extremidade anterior largamente arredondada (Graff 1913, f. 38), as fossetas ciliadas profundas e as glândulas no bordo ental da faringe.

Restringe-se, destarte, a discussão de *M. trichotum* às outras espécies de *Microstomum*, cuja literatura já foi indicada na separação da espécie precedente. A chave de Graff (1913, p. 36-37) leva ao número 10. Aí encontramos *M. davenporti*, com tratos anteriores de rabditos; *M. lucidum* com rabditos não salientes e extremidade anterior arredondada; *M. mundum* com fossetas ciliadas profundas; *M. ornatum* anterior e posteriormente arredondado; e *M. punctatum*, da água doce, com extremidade anterior cuneiforme e cauda cuspidata. Das espécies descritas posteriormente ao "Tierreich" comparamos apenas as sem olhos com a espécie presente, a saber, *M. jensenii*, com dois cecos intestinais posteriores e estilete comprido (0,08 mm.); *M. mortensenii* com fossetas ciliadas profundas (Riedel 1932, p. 55); e *M. tortipenis*, com estilete torcido e fossetas ciliadas distintas.

Microstomum ulum, spec. nov. (Figs. 42-48)

Os vermes, que formam cadeias de até 4 zoóides (Fig. 42), alcançam, no estado vivente, um pouco mais de um milímetro de comprimento e 0,12 mm. de diâmetro. São incolores e destituídos de olhos. As fossetas ciliadas (w) são ovais transversais; a bôca (b) apresenta-se como abertura circular. A extremidade anterior do verme vivente é bulbiforme, cuspidata e delimitada do corpo restante por uma constrição ao nível das fossetas ciliadas. Daí para trás, a largura continua uniforme até ao sulco separador da placa caudal, espatulada (Fig. 43) ou arredondada (Fig. 42). Glândulas grudadoras (k) guarnecem o bordo da placa. Os citosomas destas são aprofundados; a secreção é eritrófila.

A altura da epiderme varia; no tronco, pode ser de 7 micra, inclusive os cílios; na região cefálica, pode atingir 14 micra, cabendo 8 ao epitélio, 6 aos cílios. Os limites inter-celulares são distintos; os núcleos, intra-epiteliais, também na ponta anterior. Em alguns exemplares, é verdade, faltam aí os núcleos ou tingem-se muito pouco, mas, ao que parece, são involuídos, não aprofundados.

Feixes de rabditos (r) são numerosos na região anterior, mas ocorrem também nas outras partes do corpo. As células rabditógenas aprofundam-se, devido ao seu grande tamanho (25 micra), e atingem a parede do intestino (i). Cortes tangenciais permitem avaliar em 50 o número de rabditos eritrófilos contidos em uma destas células. Lembram o aspecto dos rabditos de *M. trichotum*. Ainda ocorrem outras células (y), com secreção em forma de bastonetes grossos, espalhadas na parede do corpo. São fracamente tingíveis e, possivelmente, de secreção adesiva. Assemelham-se às células tidas por rabditógenas de *M. gabriellæ*, cujas células adesivas são diferentes. Em

pequeno número, encontram-se nematocistos (Fig. 45, 48, s) em *M. ulum*. No integumento, associam-se sempre às células de bastonetes grossos (y). Nestas, um ou dois nematocistos ocorrem, com o polo da descarga para fora e o fio enrolado. Alguns nematocistos foram vistos no parênquima; outros, com o fio desenroscado, grudados (u) entre os cílios de uma preparação total (Fig. 45). Poderiam provir de hidrozooz tocados pelo turbelário ou do próprio *Microstomum*. No último caso, a descarga deveria ter sido condicionada químico-fisicamente, pela conservação com "Susa" quente, como parece ter acontecido no material de Riedel (1932, p. 50). Seja lembrado que os nematocistos de *Microstomum*, destituídos de cnidócilio, não explodem espontaneamente (Meixner 1923, p. 569). Glândulas cefálicas (h), de secreção basófila, desembocam avulsamente na extremidade anterior.

A membrana basilar é fina; a musculatura cutânea, muito tênue. O parênquima (o) é rico em células formativas (neoblastos), cujas acumulações com mitoses indicam os futuros planos de divisão (x, z). O cérebro (c) resalta-se, na preparação total (Fig. 45), pela cápsula nitidamente demarcada. Wagner (1890, p. 373) já relatou uma membrana ao redor do cérebro de *M. lineare* (Müll.). Os cortes mostram numerosas células ganglionares extracapsulares (Fig. 46, c) e algumas intra-capsulares, consistindo a massa intracapsular principalmente de neuropilema. Dos nervos posteriores (Fig. 45, n) há, pelo menos, dois pares, de cada lado. Como nas outras espécies do gênero, existe o anel nervoso faríngeo (Fig. 46, p). Ao nível do bordo posterior do cérebro situam-se as fossetas ciliadas (w), cuja entrada se estende, principalmente, em direção transversal. Os sacos profundos destes órgãos convergem atrás do cérebro. No bordo anterior das fossetas nota-se um tufo de cílios compridos que pertence a uma almofada de células (Fig. 47, t), com núcleos aprofundados, do tipo descoberto por Luther (1912, f. 10, c, d). Um dos nervos laterais (n) passa dorsalmente a esta almofada, muito perto dela.

A bôca (b) abre-se na faringe pequena (f) e pauci-glandular, revestida por cílios grossos e epitélio de núcleos normais. As glândulas faríngeas (g) são acidófilas. Na passagem da faringe ao intestino (i) ocorrem algumas células claviformes de Minot (m). O intestino pré-oral (q) é curto. As células intestinais podem apresentar-se individualizadas e agrupadas ao redor de um lume central ou coalescidas e formando uma massa cheia de grânulos. Hidrozoo e, uma vez (Fig. 44), o saco de ovos (e) de um Copépodo, foram encontrados no intestino. Gônadas não são desenvolvidas no material presente.

Ocorrência: Ilha de São Sebastião, na areia grossa com tufos de Padina, abaixo da linha da vasante regular. Na fauna acompanhadora destacam-se grandes *Gyratrix hermaphroditus* Ehrbg. e *Dolichomacrostomum mortensenii* (Fig. 49-52).

Discussão de *Microstomum ulum*

M. ulum precisa ser diferenciado das outras espécies marinhas do gênero que não possuem olhos. São estas, em ordem cronológica:

ornatum: possui rabditos somente na região anterior do corpo.

papillosum: o ceco pré-oral atinge quase a extremidade anterior.

lucidum: os rabditos não proeminam; as fossetas ciliadas são fracamente desenvolvidas.

septentrionale : bôca uma fenda longitudinal ; glândulas cefálicas volumosas ; terminação caudal sem papilas.

mundum : intestino com dilatações laterais, por sua vez, providas de lóbulos menores.

davenporti : com tratos de rabditos na extremidade anterior e fossetas ciliadas rasas.

jenseni : as fossetas ciliadas são minúsculas, reconhecíveis somente com aumento máximo : o intestino possui dois cecos látero-caudais.

mortenseni : de cor vermelha ; o ceco pré-oral estende-se muito além do cérebro.

tortipenis : a extremidade anterior é cônica, sem constrição separadora do trecho seguinte do corpo.

trichotum : possui apenas 6-8 rabditos por célula rabditógena ; as fossetas ciliadas são ligeiras concavidades da epiderme.

Stenostomum sieboldii Graff (1878, p. 459, nota 1), de extremidade anterior arredondada, tem papilas em forma de acúleos moles, flexíveis, mas imóveis. Esta descrição parece excluir a possibilidade de se tratar de nematocistos explodidos. A expulsão do fio dos nematocistos, que se conhece como consequência da pressão nas preparações comprimidas, foi observada por Graff (l. c. ; 1904-08, p. 2042 ; 1913, p. 29). Isto torna mais improvável ainda que ele tenha confundido as papilas com fios de nematocistos.

Família : Macrostomidae Van Beneden (1870, p. 129, 133)

Genus : Macrostomum O. Schmidt (1848, p. 54 ; pro Macrostoma Örsted 1843)

Macrostomum evelinae Marc.

Macrostomum evelinae Marcus 1946, p. 18 t. 3 f. 10-13.

Esta espécie até agora conhecida apenas da areia de uma localidade puramente marinha, que mesmo durante a vasante continua coberta pela água do mar aberto, obtivemos, em junho de 1949, na Ilha de S. Sebastião, na areia do bordo de um córrego de correnteza rápida que desemboca no mar. A água é doce durante as horas da vasante, mas a enchente penetra no córrego e a água torna-se salobra.

Genus : Dolichomacrostomum Luther (1947, p. 29)

Dolichomacrostomum mortenseni, spec. nov. (Figs. 49-52)

Os vermes adultos medem até 1,1-1,2 mm. de comprimento e 0,2 mm de largura. A grossura (altura) não é ou quase não é inferior à largura, mas os bordos laterais são um tanto acentuados, pois o corpo é aí ligeiramente achatado. Dá-se o mesmo com as extremidades anterior e posterior que são, além disso, cuspidadas. Da cor geral amarelada ressaltam-se os olhos pretos, juxtapostos. Anteriormente a estes, um sulco circunda a ponta anterior ; as células do sulco igualam às da epiderme restante.

Os animais aderem ao substrato, por meio de células rabditógenas adenais (h), na cauda. Exemplares jovens nadam; adultos, não.

Os tecidos lembram os de *D. lutheri* Marcus (1948, p. 118) pela fraca tingibilidade dos núcleos, naquela espécie ainda mais pronunciada. A epiderme é lisa, não dobrada, como em *D. uniporum* Luther (1947, p. 30) e relativamente alta, acusando 6-14 micra, sem os cílios. Contém rabditos dermais (r) em grande número, ausentes em *D. uniporum* e *D. lutheri*. Ocorrem, além disso, rabditos adenais (h) tanto caudais, grudadores, quanto cefálicos. Os tratos dos últimos proveem de células situadas dorsalmente à faringe (f), ao nível da passagem desta ao intestino (i). Glândulas cefálicas, como existem em *D. lutheri*, são ausentes, faltando também cerdas tácteis. Os núcleos epidérmicos são intra-epiteliais. A camada das raízes dos cílios é alta e homogênea. A variação da altura da epiderme acima indicada deve-se mais à contração diversa dos músculos cutâneos que a diferenças nas várias regiões. A grossura dos músculos mencionados é de 3 micra.

O cérebro (c) sobrepõe-se à faringe e passa látero-caudalmente aos nervos longitudinais posteriores. Os olhos arredondados situam-se no bordo caudal do cérebro.

A bôca longitudinal (b) e a faringe (f) correspondem ao tipo conhecido de *Macrostomum*. Existem glândulas faríngeas eritrófilas, que são externas, e cianófilas, internas. A altura do epitélio ciliado que reveste a faringe é de 8 micra. Perto da passagem da faringe ao intestino ocorrem várias células claviformes de Minot, sendo estas raras nas partes posteriores do trato alimentar. O intestino é nitidamente delimitado contra o parênquima e provido de musculatura, reconhecível com imersão. Os contornos do intestino são lisos; o epitélio é ciliado. Geralmente, ocorre um lume, em que notamos, principalmente, Diatomáceas, mas também Crustáceos e ovos. O intestino é comprido, pois atinge quase o reservatório da secreção granulosa (w).

O volumoso testículo (t) é impar, como nas duas outras espécies do gênero, e, como nestas, situado no lado direito. O fino duto eferente (d) entra na vesícula seminal (v), seguida pelo reservatório da secreção granulosa (w). Tanto a vesícula quanto o reservatório são musculosos. A calota caudal do reservatório recebe a secreção das glândulas grânulo-secretoras, cujos citosomas (k) se dispõem dorso-lateralmente ao reservatório. Da calota rostral dêste sae o canal genital masculino (n) que continua ao redor do estilete ou tubo principal da terminologia de Luther (1947, p. 32). O órgão copulatório principal (p) corre no lado esquerdo, em direção ântero-ventral, como tubo cuticular, adelgaçado para fora. Termina em forma de gancho. A parede do canal masculino é tênue. O gancho do estilete entra no átrio (Fig. 50, a) que é comprido, ciliado e dirigido para trás. Perto do gonóporo (g) que dista pouco da extremidade caudal do verme, encontram-se glândulas argamassadoras eritrófilas (j).

Dorsalmente ao início do tubo principal (p), sae o tubo secundário (q) do canal genital masculino (n). O percurso do tubo secundário é mais complicado que em *D. uniporum*; em *D. lutheri* falta. Em *D. mortenseni*, êste tubo cuticular circunda, no seu início, o tubo principal no lado esquerdo, dirigindo-se, depois, dorsalmente. No trecho que sobe, é envolvido por musculatura (m) disposta em espiral. Ao atingir o seu ponto mais dorsal, o tubo apresenta uma espécie de articulação (Fig. 51), semelhante à descrita de

D. uniporum Luther (1947, p. 33 f. 54) e comparável à do único tubo cuticular de *Paramacrostromum tricladoides* Riedel (1932, p. 66 f. 19 no texto da p. 65). Rostralmente à articulação (ou regulador do fluxo dos espermatozóides), o tubo secundário, agora mais largo, desce e entra em um órgão saculiforme (l). Este é internamente dobrado e membranoso, externamente glandular (Fig. 52). No lume do órgão glandular sobe o tubo secundário novamente, mas, aí, sem córtica. Ao sair do saco, o tubo apresenta-se fortemente cuticularizado. Em forma de meia lua encurva-se esta parte (Fig. 50, e) para o lado direito e para o ventre. Segue na extremidade ântero-ventral da meia lua, uma dilatação (s), que desemboca no átrio por meio de um tubinho reto, anulado (u). A parte dilatada e a reta, anulada, lembram respectivamente a ampola e a palheta de uma bursa. Também o ponto em que o tubo secundário termina, perto do ovócito mais crescido, no orifício interno do átrio, sugere a comparação com bursa e duto espermático. A única função imaginável do tubo secundário já foi, com toda reserva, suposta por Luther (1947, p. 34): Seria um aparelho que asseguraria autofecundação, se não houvesse fecundação por outro indivíduo. Infelizmente, tingem-se os espermatozóides, já na vesícula seminal, tão pouco, que não é possível definir o conteúdo da dilatação terminal do duto.

Os ovários (o) são pares, em oposição a *D. uniporum* e *D. lutheri*, e situam-se nos dois lados do intestino (i). Apõem-se intimamente a este, como em *Myozona evelinæ* Marcus (1949, p. 21) e recebem, destarte, as substâncias alimentícias, diretamente. Anteriormente ao orifício interno do átrio, existe um único ovócito crescido de cada vez. Reencontram-se, em *D. mortenseni*, os órgãos auxiliares femininos de *D. uniporum* ou sejam, as glândulas produtoras da massa de secreção que contém peças cuticulares. As glândulas (y) situam-se rostralmente às grânulo-secretoras (k). São massiças, sem o lume canalicular revestido por epitélio ciliado, presente em *D. uniporum*. A disposição da massa de secreção (z) é a mesma como em *uniporum*, i. é, dorsal em relação ao canal genital masculino e ao tubo principal (p), caudal aos ovários (o). As peças cuticulares (x) das duas espécies são diferentes. As de *uniporum* são retas e dilatadas nas duas extremidades (Luther 1947, p. 35). As de *mortenseni* são enroscadas em uma das extremidades, de onde se estende um tubo reto ou quase reto. Mesmo com esta forma singular poderiam ser envólucros de espermatóforos, mas, como o eventual conteúdo delas não se tingem, nos cortes, ignora-se a função das peças cuticulares.

Ocorrência: Ilha de São Sebastião, na areia grossa com tufos de *Padina* e outras algas, abaixo da linha da vasante regular. Juntamente com *Microstromum ulum* (Fig. 42-48) e *Gyatrix hermaphroditus* Ehrbg. colhemos ca. de 40 exemplares da nova espécie, em vários estádios de idade.

Sendo esta a primeira espécie que obtivemos com a draga-trenó de Mortensen (1925), dedicamo-la gratamente ao nosso Mestre e velho Amigo, Dr. TH. MORTENSEN de København.

Discussão de *Dolichomacrostromum mortenseni*

A espécie difere de *uniporum* pelos ovários pares, pelo duto masculino secundário mais complicado e pelas glândulas do aparelho feminino massiças, não epiteliais. Diferem, além disso, as peças cuticulares contidas na secreção feminina, o átrio comprido e largamente aberto e os rabditos dermais.

D. lutheri é mais distante de *mortenseni* que *uniporum*, pois *lutheri* não tem tubo secundário e possui dois órgãos femininos, o ovóide ligado ao glandular e este em comunicação com o átrio. O ovário de *lutheri* é impar. Além disso, existem glândulas cefálicas em *lutheri* e rhabditos faltam completamente.

Ordo : Rhabdocoela Graff (1882 ; Neorhabdocoela Meixner 1938 ; Karling 1940)

Subordo : Dalyellioida Bresslau (1933, p. 261, 265 ; Dalyelliida Meixner 1924, p. 18)

Familia : Provorticidae Beklemishev (1927, p. 130)

Adotando o âmbito da família, como foi definido por Karling (1940, p. 233-234), com exceção de *Prorhynchopsis* Beauchamp (1913, p. 299), apresentamos a chave seguinte dos gêneros das Provorticidæ :

- | | |
|--|---|
| 1 Gônada feminina impar ou com vitelário impar | 2 |
| — Vitelários e ovários ou germovitelários pares | 4 |
| 2 Vitelário impar ; ovários pares | <i>Pilgramilla</i> Sekera (1911, p. 12 ; gênero incerto) |
| — Germovitelário ou ovário impar | 3 |
| 3 Germovitelário saculiforme ; duto ejaculatório fracamente cuticularizado | <i>Archivortex</i> Reisinger (1924a, p. 3) |
| — Ovário ramificado, quando adulto ; vitelário reticulado ; estilete penial flanqueado por dois acúleos curvos | <i>Kirgisella</i> Beklemishev (1922, p. 277 ; 1927, p. 113) |
| 4 Testículos saculiformes, ímpares ou pares | 5 |
| — Testículos concrescidos, formando uma ferradura | <i>Baicalia</i> Nasonov (1930, p. 727) |
| 5 Órgão copulador masculino com um único bulbo | 6 |
| — Órgão copulador masculino com vesícula seminal seguida por vesícula granulorum | 8 |
| 6 Germovitelários cujas zonas germígenas passam às vitelógenas ; órgão masculino sem cuticularização | <i>Haploovortex</i> Reisinger (1924b, p. 232, 290) |
| — Ovários e vitelários separados, às vezes contíguos ; penis circundado por tubo cuticular | 7 |
| 7 Com útero, bursa e duto espermático ; sem receptáculo seminal | <i>Provortex</i> Graff (1882 ; Karling 1940, p. 233) |
| — Sem útero, bursa e duto espermático ; com receptáculo seminal | <i>Provortex virginianensis</i> Ruebush & Hayes (1939, p. 136) |
| 8 Sem estilete | <i>Oekiocolaz</i> Reisinger (1929, p. 64) |
| — Com estilete | 9 |
| 9 Sem estatocisto | 10 |
| — Com estatocisto | <i>Lurus</i> , gen. nov. |
| 10 Faringe com dutos glandulares intra-faríngeos | <i>Hangelia</i> Karling (1940, p. 14, 98, 233) |
| — Faringe sem dutos glandulares internos | <i>Vejdovskya</i> Graff (1905a, p. 73, 103 ; Luther 1948, p. 4) |

Prorhynchopsis minuta, com germovitelários (Beauchamp 1913, p. 300), foi incluída nas Hypobolepharinidæ Böhmig (1914, p. 3) por Meixner (Stummer-Traunfels & Meixner 1930, p. 3483). Também *Hypobolepharina* possui

germo-vitelários (Meixner 1926, p. 596, nota 2 da p. 595). Karling (1940, p. 219, 234) coloca *Prorhynchopsis* nas Provorticidæ. O aspecto geral favorece isto, mas o material conservado, o único que se conhece das Hypoblephariniidæ, não proporciona uma idéia suficiente do hábito destes vermes, em estado vivente. A restrição dos cílios locomotores de *Prorhynchopsis* a uma faixa ventro-mediana e à região circum-oral ocorre também nas Hypoblephariniidæ. Parece-me que este caracter excepcional pesa mais que a semelhança geral. A desembocadura do ducto comum no átrio, ventralmente (rostralmente) ao ducto ejaculatório, outro sinal importante das Hypoblephariniidæ, ainda não foi verificado em *Prorhynchopsis*, conhecida apenas de preparações totais. A bursa existe em *Prorhynchopsis* e nas Hypoblephariniidæ; o receptáculo seminal da primeira pode ser reconhecido na figure de Beauchamp. Com isso, prefiro, por enquanto, a sistematização da Meixner.

Pilgramilla Sekera é incerta. A diagnose não informa a respeito do órgão copulador masculino, afirma a existência de um vitelário indiviso e não define, univocamente, a gônada feminina como formada por dois ovários e um vitelário ou por germovitelários ("als ob sie ein einheitliches Organ bildeten" Sekera 1911, p. 11). Nestas circunstâncias, discordamos de Graff (1913, p. 78) e Ruebush & Hayes (1939, p. 136) que incluíram *Pilgramilla sphagnorum*, sem delongas, no gênero *Provortex*.

O "*Provortex affinis* (Jensen 1878, p. 43)" descrito por Ruebush (1935, p. 305) não é esta espécie (Karling 1940, p. 113). O nome foi modificado em *Provortex virginienensis* Ruebush & Hayes (1939, p. 136). O órgão definido como receptáculo, na diagnose original (1935), foi chamado "bursa seminalis", em 1939, mas não descrito novamente. A presença ou ausência "according the condition of the animal" (Ruebush 1935, p. 306) é invulgar para a bursa musculosa dos Dalyellioida. Por isso, mantivemos, na chave precedente, a terminologia original da organização de *P. virginienensis*, apontando, destarte, a posição sistemática ainda não completamente esclarecida deste primeiro representante puramente límnico do gênero *Provortex*.

As Mesovorticidæ foram introduzidas sem quaisquer cortes (An der Lan 1939, p. 208) e são, por isso, mal conhecidas (Karling 1943, p. 18). A questão "germovitelário ou ovário e vitelário" necessita, na maioria dos casos, de cortes. Vê-se isto pela descrição da gônada feminina de *Provortex pallidus* Luther (1948, p. 17). No estado atual, existe ainda a possibilidade de se tratar, em *Mesovortex stancovici*, apenas de uma *Dalyellia*.

Genus : *Lurus*, gen. nov.

Provorticidæ com estatocisto, separação das vesículas seminal e granulorum e grande parte do comprido ducto ejaculatório cuticularizada; ovários e vitelários separados; bursa e ducto espermático presentes.

Tipo do gênero : *Lurus evelinæ*, spec. nov.

Como único gênero dos Rhabdocœla com estatocisto, *Lurus* distingue-se suficientemente das Provorticidæ restantes. Os órgãos reprodutivos combinam caracteres desta família. Dentro das Provorticidæ, *Lurus* pertence ao grupo com separação da vesícula seminal e da vesícula granulorum, mas não se aproxima especialmente a um dos três outros gêneros, *Vejdovskya*, *Oekiocolax* e *Hangethellia*, deste grupo.

Lurus evelinæ, spec. nov. (Figs. 53-57)

Os vermes são incolores, alongados e esbeltos ; no estado vivente (Fig. 53) tem 0,4 mm., ao comprido e 0,04 mm. de diâmetro. Anteriormente são cônicos ; posteriormente arredondados, sem atenuação da largura. A transparência do corpo permite reconhecer, nos exemplares viventes um pouco comprimidos entre lâmina e lamínula, a topografia geral dos órgãos principais. Estereocílios sensoriais observam-se ao redor das extremidades anterior e posterior, havendo ainda alguns no corpo restante. A bôca (b) é terminal ; o gonópore (g), ventral, sub-terminal.

Nos cortes, reconhecem-se os limites das células epidérmicas, cujos núcleos alongados e muitas vezes horizontalmente dispostos são intra-epiteliais. Inclusões não se notam na epiderme. As únicas glândulas cutâneas são as caudais (Fig. 56, m), de secreção eritrófila, grudadora. A membrana basilar e o tubo músculo-dermático são finos. O cérebro (c) é de volume regular. Entre os lóbulos cerebrais posteriores situa-se o estatocisto (e) com dois estatolitos internos e 1-2 pequenos concrementos cristalóides, extra-capsulares (Fig. 55), dissolvidos nos cortes. Aos poucos Turbellários com dois estatolitos (Westblad 1937, p. 86) junta-se ainda *Rhynchosclex evelinæ* Marcus (1945a, p. 66). Olhos faltam na espécie presente.

Da bôca (b) sãe o tubo bucal (ir), comprido e fino, que se dilata, formando a bolsa faríngea, que é caudal ao estatocisto. A faringe (f), em forma de tonel (pharynx doliformis), tem orla lisa (Fig. 54) e lume triangular. Tanto o epitélio interno quanto a musculatura da faringe são nucleados ; a musculatura radial é especialmente forte. A secreção das glândulas (h) na passagem da faringe ao intestino é cianófila ; não são clavias de Minot. Estas não se reconhecem nem no próprio intestino (i) que é curto, não se estendendo além dos ovários (o) para trás. O intestino é sincicial, sem lume e sem limites celulares distintos. Ocasionalmente foram encontradas Diatomáceas na massa intestinal.

Os dois compactos testículos (t) situam-se ventralmente à faringe. As vezes, são bem separados, outras vezes, aproximam-se um do outro e podem até coalescer. Sempre, porém, ocorrem dois dutos eferentes (Fig. 57, d) que se reúnem na vesícula seminal (s), de parede tênue. Da vesícula sãe o duto ejaculatório (u) e atravessa o reservatório (k) da secreção granulosa. Aí os grânulos dispõem-se em pilhas. As numerosas glândulas grânulo-secretoras (j) são volumosas e preenchem grande parte da região póstero-ventral do corpo. Caudalmente ao reservatório continua o duto masculino (u), entalmentemente como canal de parede membranosa, ectalmente com cuticularização forte. Enrosca-se e forma uma espiral com duas circunvoluções. O calibre do duto continua o mesmo também no último trecho que é retamente dirigido para trás, onde entra, com dobras, na calota dorsal do átrio comum. Uma grande célula (z), formadora da cutícula, apõe-se à parte cuticularizada do duto ejaculatório. Lembra a célula que produz o estilete de *Proschizorhynchus oculatus* Meixner (1928, f. 8, bk) e a mesma de *Togarma evelinæ* Marcus (1949, f. 58, eu).

Os vitelários (Fig. 53, v) são caudais e látero-dorsais aos testículos (t). Compõem-se de 6-12 células enfileiradas, de cada lado. Desembocam na dilatação interna (ental) do canal genital feminino, o oótipo (Fig. 56, y) da terminologia de Luther (1948, p. 11). Nesta dilatação abrem-se também os

ovários (o); as zonas germinativas dêstes dirigem-se dorso-caudalmente. As glândulas da casca (r), cuja secreção é derramada na mesma dilatação, salientam-se mais nos vermes viventes que nos cortes, sendo nêstes inconspícuas. O canal genital feminino (w) é frouxo. Desemboca no átrio (a), ventralmente ao duto ejaculatório (u). O gonóporo (g) é circundado por glândulas argamassadoras eritrófilas (x). Ao lado da entrada do duto ejaculatório, sêe a bursa tubulosa (p) do átrio. A parte ental desta é ligeiramente dilatada e revestida por cutícula distinta. Possui dois orifícios, um lateral (q) e outro, sub-terminal, interno (n). A abertura lateral dirige-se para o parênquima. Talvez permita a saída de um eventual excesso de espermatozóides, que possivelmente passariam ao intestino. Mas, além da existência do orifício, não dispomos de observações. A abertura sub-terminal apresenta a palheta (n) fortemente cuticularizada do duto espermático (ds), que estabelece a comunicação da bursa com o chamado oótipo (y).

Ocorrência : Baía de Santos, práia José Menino, na areia fina, de cor cinzenta, entre as linhas das marés ; ca. de 30 exemplares, em dezembro de 1949.

Subordo : Kalyptorhynchia Graff (1905a, p. 70)

Section : Schizorhynchia Meixner (1928, p. 230)

Família : Schizorhynchidae Graff (1905a, p. 73)

Genus : Proschizorhynchus Meixner (1928, p. 237)

Proschizorhynchus atopus, spec. nov. (Figs. 58-60)

O verme maduro tinha, no estado conservado, 1,4 mm., ao comprimento, e largura de aproximadamente 0,14 mm.. O animal vivente não se diferenciou dos Seriata, juntamente com os quais foi capturado. O corpo é anteriormente mais esbelto que posteriormente. As pontas dorsal e ventral da proboscis (l) proeminam da bainha da tromba à maneira de hastes de uma tenaz (Fig. 58). Os olhos (a) são pequenos ; pertencem ao tipo duplo, comum nos Kalyptorhynchia (Meixner 1925, p. 287-288), e são providos de células visuais, globosas e altamente refrativas, frequentemente descritas como "cristalinos". Pela sua coloração azul nos cortes tingidos com hematoxilina-eosina ressaltam-se duas cinturas de células adesivas (j) situadas na parte posterior do corpo.

A epiderme tem cílios curtos, núcleos lobulados e muitos vacúolos intercelulares, hialinos ("wasserklaare Räume"). A membrana basilar é grossa ; as camadas anelar e longitudinal da musculatura cutânea são fortes. As glândulas adesivas emitem a sua secreção cianófila e bacilar através da epiderme, crivando-a em larga extensão. O comprimento da tromba, que não tem núcleos, é de 0,17 mm., nos cortes. Entre o grupo de retratores proboscidiais situa-se um tufo de glândulas da tromba (m) que quasi atinge o cérebro (c).

A faringe (f) é volumosa e de lume triangular. Encontra-se um pouco anteriormente ao meio do corpo e inclina-se nitidamente para diante. Da musculatura faríngea são especialmente fortes as fibras transversais e as anelares internas, menos as longitudinais externas. Músculos locomotores

faringeos ocorrem. O epitélio viloso do tubo oral passa ao ectalmente ciliado da faringe. No último faltam núcleos. As glândulas faríngeas eritrófilas circundam a bôca faríngea e a entrada do intestino, respectivamente. Alguns núcleos podem ser atribuídos ao trecho esofágico, caracterizado pela nítida membrana basilar acastanhada. O início do intestino é marcado por um anel de células claviformes de Minot. O lume do intestino (i) é obliterado e contém cerdas de Enchytræidæ, comuns na região da linha da enchente regular, em que o Schizorhynchio foi capturado.

Entre o cérebro (c) e a faringe (f) encontram-se os quatro testículos (t); os dois direitos são um pouco mais anteriores; os esquerdos, algo mais posteriores. Os dutos eferentes alargam-se caudalmente à faringe, formando duas vesículas seminais (s), de paredes tênues. As vesículas emitem dutos que se reúnem ventral e um pouco caudalmente à vesícula granulorum (k). O duto ejacatório entra nesta vesícula que se dispõe perpendicularmente, em direção ventro-dorsal. Na vesícula da secreção granulosa ocorrem quatro núcleos internos, como foram desenhados de *Schizorhynchoides diplorchis* Meixner (1928, f. 9). A vesícula estreita-se e encurva-se para trás, formando uma papila penial. A bainha do penis (Fig. 59, q) e o estilete cuticular (ca. de 0,028 mm., ao comprido) proeminam para dentro do átrio. O epitélio dêste é anfractuoso (y). Dois pequenos pacotes de glândulas eritrófilas desembocam na parede anterior do átrio.

O ovário (o) impar situa-se no lado esquerdo, caudalmente ao gonópore (u). No lado direito forma o átrio uma bolsa dobrada caudal que não foi desenhada nas nossas figuras. Os vitelários (v) ocupam os dois lados da região entre a faringe (f) e a cintura posterior das glândulas adesivas (j). Dos vitelodutos vimos somente o esquerdo (w) que se reúne com o curto oviduto. O duto feminino comum (d) apresenta-se como pequena dilatação tubulosa do átrio. No ponto da reunião do oviduto com os vitelodutos abre-se ainda o receptáculo seminal (r), órgão volumoso, aproximadamente globoso. A parede do receptáculo é formada por músculos grossos. Perto do receptáculo, encontra-se o orifício interno da vagina (x), igualmente musculosa. A desembocadura externa, atrial, da vagina é circundada por uma roseta de glândulas eritrófilas, talvez argamassadoras.

Como se vê pelo corte horizontal (Fig. 60), reúnem-se os vários órgãos femininos um pouco à esquerda do plano mediano. Do ponto de encontro para trás sae mais um canal (e), cujo percurso encurvado acompanha a parede posterior do receptáculo seminal (r). É o canal da bursa. Como bursa consideramos o tufo de células cianófilas (b), presas à parede caudal do canal. Este é circundado por anel cuticular (n). Cuticularização do canal da bursa ou da entrada dela (palheta; duto espermático) ocorre em muitos Kalyptorhynchia. Como exemplos dos Eukalyptorhynchia mencionamos somente duas espécies de *Cicerina* (Meixner 1928, p. 235, 236), *Paulodora matarazzo* (Marcus 1948, p. 134-135) e *Alcha evelinæ* (id. 1949, p. 32); dos Schizorhynchia, em que dutos espermáticos cuticulares são a regra (Meixner 1928, p. 237), *Paraschizorhynchus arenarius* (Beauchamp 1927, p. 5) e *Diascorhynchus borealis* (Meixner 1928, p. 250). No caso presente, não é possível estabelecer a analogia entre a palheta da bursa dos *Accele* (Meixner 1938, p. 62) e o anel cuticular do canal da bursa, nem chamar êste canal de "duto espermático". A bursa de *Proschizorhynchus atopus* só pode ter função de "bursa resorbiens", não a de "bursa copulatrix". O canal continua além

da inserção das células bursais ainda em direção dorsal. Este trecho (z) mede 0,02 mm., ao comprimento. Deve ser chamado canal bursa-intestinal, pois abre-se no tecido intestinal (i). Espermatozóides passam do canal ao intestino (Fig. 59). O gonópore (u) é provido de dois esfíncteres.

Ocorrência : Ilha de São Sebastião, na areia fina, pouco abaixo da linha da enchente regular. Um exemplar iscado com peixe em abril de 1949.

Discussão de *Proschizorhynchus atopus*

As duas espécies certas que se conhecem, até agora, de *Proschizorhynchus* são *P. oculus* Meixner (1928, p. 237, 239) e *P. færaensis* Meixner (1929, p. 766 ; 1938, f. 67). A primeira descrição ilustrada de *P. færaensis*, a de Steinböck (1931, p. 13), não concorda com a de Meixner (1929, p. 767) : "a vagina vinda de trás abre-se no átrio comum". Estas palavras caracterizam *færaensis* suficientemente. Não está certo que Steinböck a chame de "nomen nudum" de Meixner e a descreva como "nov. spec.". O nome deve ser *færaensis* Meixner.

A vagina de *P. oculus* desemboca independentemente do átrio comum, atrás deste ; em *færaensis*, no átrio, segundo Meixner. O último tipo repete-se na espécie presente. Ambas as espécies anteriormente descritas têm testículos indivisos e são desprovidas de receptáculo seminal.

Em 1928, Meixner separou (p. 237) dois grupos das Schizorhynchidæ, cada um definido por vários caracteres. Dêstes, porém, somente a posição anterior ou posterior da faringe parece taxonomicamente aplicável, pois testículos indivisos ocorrem combinados com faringe anterior e posterior (Marcus 1949, p. 33-34). Testículos bipartidos, até agora só conhecidos do grupo com faringe posterior, ocorrem na espécie aqui em mãos que tem faringe anterior.

Com a reserva necessária em uma família ainda pouco conhecida definimos o 1.º grupo pela faringe anterior e, por isso, colocamos a nova espécie neste. *Carcharodorhynchus* Meixner (1938, p. 137) possui tromba com dentes cuticulares ; a posição da faringe e os testículos não foram descritos. Três gêneros perfazem o 1.º grupo, *Proschizorhynchus* Meixner, *Paraschizorhynchus* Meixner e *Trapichorhynchus* Marcus. O último gênero com aparelho masculino muito singular não precisamos discutir. Dos dois outros, ambos com testículos indivisos, *Paraschizorhynchus* possui receptáculo seminal (Beauchamp 1927, p. 5 ; Marcus, l. c.) ; *Proschizorhynchus*, não. Apesar disso, não incorporamos o novo material em *Paraschizorhynchus*, pois, a peça cuticular masculina de *P. arenarius* (Beauch.) é complicada, não um estilete infundibuliforme simples ; a vesícula seminal é impar, e a bursa compõe-se de duas partes : uma bolsa sincicial, bilobada, e uma vesícula.

A combinação de faringe anterior, testículos bipartidos e presença de receptáculo e bursa teriam, talvez, recomendado introduzir um novo gênero. Hesitamos em proceder assim, porque as espécies da Secção Schizorhynchia são poucas e heterogêneas. Ainda não se evidenciam nelas critérios sistematicamente aproveitáveis em número suficiente.

Genus : Schizorhynchoides Meixner (1928, p. 237)**Schizorhynchoides martæ, spec. nov. (Figs. 61-65)**

Os vermes filiformes, brancos e destituídos de olhos, lembram, pelo hábito geral e mesmo pelos movimentos, de certo modo, Nematodes. Frequentemente aderem com a extremidade posterior ao substrato, farejando com a anterior (Fig. 63), como foi desenhado por Meixner (1938, p. 12 f. 11 C. 1, D. 1, D 2, F). O comprimento máximo de vermes viventes é de 1 mm. (Fig. 62). Animais conservados atingem ca. de 0,55 mm., ao comprimido. A forma do corpo é grandemente variável: um exemplar, de comprimento de 0,8 mm. e diâmetro de 0,04 mm., acusou, quando contraído, 0,3 mm., ao comprimido, e diâmetro de 0,1 mm. (Fig. 63). A faringe (Fig. 65, f) encontra-se na metade posterior do corpo; o gonópore (g), anteriormente ao anel adesivo (k). Este é formado por uma série de células, que são crivadas pelos dutos de glândulas cutâneas aprofundadas.

A epiderme apresenta-se, mesmo em vermes fixados em estado estendido, transversalmente anelada, nas preparações totais e nos cortes. Os anéis são tão estreitos, que se vêem até em cortes transversais um pouco oblíquos (Fig. 61). De cortes tangenciais depreende-se que cada anel corresponde a ca. de 4 fibras anelares da musculatura cutânea; cada sulco epidérmico inter-anelar, a duas. Vermes estendidos têm anéis de ca. de 6 micra de largura (distância entre dois sulcos sucessivos); animais contraídos, muito mais estreitos (2,5 micra). Os núcleos epidérmicos, que são muito escassos, situam-se normal, i. é, intra-epitelialmente. Os cílios são uniformes; de ca. de 3 micra, ao comprimido, com exceção de uma coroa de cílios maiores (ca. de 10 micra), ao redor do orifício da tromba. A membrana basilar é fina, mas ressalta-se pela cor acastanhada-preta, nos cortes corados com hematoxilina-eosina. Os músculos anelares são muito finos, mas cerradamente dispostos. Os músculos longitudinais são largos, correspondendo ca. de 3 fibras dêles ao espaço ocupado por 4 anelares, no verme estendido. Fibras diagonais não existem. A secreção pegajosa das glândulas adesivas, eliminada através das células (k) do anel pré-caudal, é cianófila. A própria cauda contém uma almofada de altas células (h), evidentemente de função mecânica, que são ligeiramente eritrófilas.

A bainha (Fig. 65, d) da tromba abre-se terminalmente, na ponta de um botão cônico, as mais das vezes separado da região seguinte por uma constrição. A bainha possui somente 2 núcleos, como em *Sch. diplorchis* Meixner (1928, p. 241). As duas metades da tromba (e) são cilíndricas, sendo cada uma circundada por membrana cuticularizada, como em *Trapichorhynchus tapes* Marcus (1949, p. 35). O comprimento da tromba é de ca. de 0,06 mm., em um verme conservado de 0,56 mm., de comprimento total. As glândulas probosciciais (q) são da mesma largura como a tromba. O aspecto das glândulas dos vermes viventes e das preparações totais difere muito do nos cortes, em que, evidentemente, a secreção ficou completamente dissolvida. Esta é granulosa e racimiforme, pertencendo cada trato de secreção a um dos 6 núcleos (n) periféricos, situados no fundo da glândula. As glândulas têm fino envoltório muscular e desembocam na base da bainha (d). Retractores (j) da tromba inserem-se na ponta posterior do eixo proboscicial.

No cérebro (c) ressalta-se a grande quantidade de células ganglionares, que revestem, ao que parece, os quatro tratos nervosos anteriores que saem do cérebro.

A posição da faringe (f) corresponde à em *Sch. diploorchis*. Concordam ainda o lume triangular do órgão, no corte transversal e a ausência de núcleos na bolsa e ao redor do lume. Faltam, porém, na espécie presente, os espessamentos epiteliais da bolsa (Meixner 1928, f. 9, ew) e as glândulas cianófilas faríngeas. A orla abocanhadora da faringe de *Sch. martæ* é cuticularizada; os músculos longitudinais internos são fortes; os radiais, fracos. As massas da secreção eosinófila preenchem quasi tôda a faringe. O intestino (i), destituído de lume, contém células claviformes de Minot (Fig. 61, m), ao redor da entrada intestinal e ainda em outros pontos da região anterior, mas não na posterior, que é, no total, reduzida pelos órgãos reprodutivos volumosos.

Os testículos (t) são ventrais e compõem-se de 6-8 ou mais folículos, juxtapostos e sucessivos, no plano mediano. O mesmo folículo pode abrigar várias fases da espermatogênese. Os testículos começam a certa distância do cérebro (c) e atingem a faringe (f). Imediatamente atrás desta aparecem duas largas vesículas seminais (s), de percurso sinuoso, que desembocam separadamente na vesícula (Fig. 66, r) ental da bolsa do cirro (z). A vesícula aludida tem caráter de reservatório da secreção granulosa. A bolsa do cirro é musculosa e contém alguns núcleos (n) internos, a saber, 6 ao redor das desembocaduras das vesículas seminais e outros, perto do septo que separa o cône ectal da bolsa da vesícula granulum. O duto ejaculatório apresenta-se como cirro (p), provido de finas cerdas fracamente basófilas, mais nítidas no verme vivente que nos cortes. O comprimento do cirro é de 0,05 mm.; o órgão estreita-se para fora, onde se ressalta da bolsa e se projeta para dentro do átrio (a).

Os vitelários (v) são laterais e começam, aproximadamente, ao nível do bordo posterior do cérebro (c). Estendem-se, nos dois lados do corpo, para trás, até além do gonóporo (g). Aí encurvam-se em direção mediana, estreitam-se e formam vitelodutos (vi). Estes desembocam, juntamente com o ovário (o), no canal genital feminino (y), de parede tênue. A posição do ovário impar, em relação ao gonóporo, varia muito. A gônada situa-se uma vez anteriormente ao poro, outra vez, posteriormente, apesar das duas ligações dos dois órgãos, constituídas pelo canal feminino (y) e pela via copulatória (u, w, x). A última começa com a vagina (u), comprida e ampla, de parede grossa, sem núcleos. Tinge-se, nos cortes, com o mesmo tom acastanhado-preto exibido pela membrana basilar. Evidentemente, trata-se, como na vagina de *Trapichorhynchus tapes* Marcus (1949, p. 36) de uma camada externa protoplasmática, um epitélio sem núcleos, que produz uma cutícula. Esta, por sua vez, emite vilosidades internas, plasmáticas. A vagina dirige-se para diante, quasi até à altura da vesícula granulum. Aí encurva-se para trás, desembocando na bursa seminal (w), de parede frouxa. Um canal estreito, mas de paredes distintas, cuticulares, o duto espermático (x), estabelece a comunicação entre a bursa e o ovócito mais crescido do ovário (o). Na desembocadura do duto espermático notam-se dois pequenos tufos de glândulas (ev), os únicos elementos talvez comparáveis com glândulas argamassadoras ou glândulas da casca. Tão pouco quão a secreção das glândulas probosciciais reconhece-se a destas glândulas nos cortes. O

gonópore (g) possui divaricadores e constrictores, mas é desprovido de glândulas.

Ocorrência : Cananea, ca. de 200 km. ao sudoeste de Santos, em areia lodosa e de salinidade inferior à do mar aberto. Ca. de 30 exemplares foram vistos. Durante 8 semanas viveram os vermes em um aquário não arejado.

O nome da espécie refere-se à colecionadora da areia, a nossa estimada colaboradora, Sra. Dra. D. MARTA VANNUCCI.

Discussão de *Schizorhynchoides martæ*

A indicação "órgão copulador masculino com estilete cuticular" que se encontra na diagnose da família Schizorhynchidæ, formulada por Meixner (1928, p. 237), deve ser suprimida, pois *Trapichorhynchus tapes* Marcus (1949, p. 34) possui órgão masculino inerte e *Schizorhynchoides martæ*, um cirro. A diagnose aludida contém ainda os dizeres "testículos pares". A espécie presente, porém, não permite distinguir testículos direitos e esquerdos. Apresenta-se, destarte, a alternativa de introduzir uma nova família ou de ampliar a diagnose das Schizorhynchidæ. Preferimos acrescentar à passagem de Meixner as palavras "ou com testículos foliculares, múltiplos, ventro-medianos", pelas razões seguintes : Até agora, as famílias dos Kalyptorhynchia Schizorhynchia foram separadas por caracteres da tromba. Além disso, há duas espécies das Schizorhynchidæ com testículos subdivididos em dois, de cada lado, a saber, *Proschizorhynchus atopus* e *Schizorhynchoides diplorchis* Mx.. Nestas duas espécies, os dois testículos direitos situam-se um pouco mais para diante que os esquerdos, talvez porque o corpo filiforme impossibilite simetria completa. A posição mediana dos testículos múltiplos de *Schizorhynchoides martæ* torna-se, com isto, menos estranha.

Se parecer aceitável incluir a espécie presente nas Schizorhynchidæ, apenas os dois gêneros *Schizorhynchus* e *Schizorhynchoides*, com faringe na metade posterior do corpo, entram em discussão. *Schizorhynchus* com testículos indivisos afasta-se mais da forma aqui em mãos que *Schizorhynchoides*. *Sch. diplorchis*, o tipo deste gênero, é verdade, possui vagina externa. Mas, Meixner (1938, f. 67) incluiu *færæensis*, com vagina atrial, no gênero *Proschizorhynchus*, apesar de o tipo, *P. oculatus*, possuir vagina externa. Assim, parece viável reunir, genericamente, *Schizorhynchoides diplorchis* e *Sch. martæ*.

Ordo : Holocoela Graff (1904-08, p. 2010, 2504, 2548)

(Cummulata Reisinger 1924, p. 147 ; Prolecithophora Karling 1940, p. 217, 231)

Subordo : Combinata Karling (1940, p. 231)

Sectio : Combinata Opisthoporata Reisinger (1924, p. 148)

No sistema de Karling foram os Allœocoela fragmentados. Os Lecithoeipitheliata Reisinger (l. c.) e os Holocoela figuram como Ordens e os Metamerata Reisinger (l. c.) (Proseriata Meixner 1938, p. 6, 142) como Subordem Proseriata (veja Karling 1940, p. 227) dos Seriata, cuja outra Subordem são os Tricladida.

A Ordem Holocoela abrange duas Subordens, Combinata e Separata, os últimos com as famílias : Plagiostomidæ, Multipeniatiidæ, Baicalaretiidæ,

Gastropharyngidæ. Reisinger (l. c.) distinguiu, entre os Combinata, dois grupos de famílias, os Proporata e os Opisthoporata, cuja separação é útil para a primeira orientação. Sem esquecer a aproximação das Pseudostomidæ, que são Proporata, às Cylindrostomidæ, que são Opisthoporata (Karling 1940, p. 213 e seg., 240), apresentamos a chave seguinte dos Opisthoporata, i. é, dos Holocela com orifício oro-genital (Combinata) situado na parte posterior do corpo :

- | | | | |
|---|---|--|---|
| 1 | Cílios restritos à face ventral | Hypotrichinidæ (Hypotrichina Calandruccio 1897) | |
| — | Cílios em toda a parte do corpo | | 2 |
| 2 | Esôfago curto, tubular | 3 (Cylindrostomidæ) | |
| — | Esôfago comprido, ectalmente tubular, entalmente saculiforme | 8 (Scleraulophoridæ) | |
| 3 | Sem vagina | 4 (Cylindrostominæ) | |
| — | Com vagina | 5 (Allostominæ) | |
| 4 | Ovário (par ou impar) post-cerebral ; desembocadura do ovovitelo-
duto caudalmente ao penis..... | <i>Cylindrostoma</i> Örsted 1845 | |
| — | Ovário impar, pré-cerebral ; desembocadura do ovovitelo-
duto rostralmente ao penis..... | <i>Pregermarium</i> Stirewalt, Ferguson
& Kepner 1942 | |
| 5 | Com vagina interna, atrial | | 6 |
| — | Com vagina externa | | 7 |
| 6 | Duto espermático (palheta da bursa) com lamelas cuticulares ; sem
olhos | <i>Euxinia</i> Graff 1911 | |
| — | Duto espermático sem lamelas cuticulares ; com 2 pares de olhos
..... | <i>Monoophorum</i> Böhmig 1890 | |
| 7 | Dutos espermáticos pares | <i>Allostoma</i> Van Beneden 1861 | |
| — | Duto espermático impar | <i>Enterostomula</i> Reisinger 1926 | |
| 8 | Sem vagina | <i>Scleraulophorus</i> Karling 1940 | |
| — | Com vagina | <i>Rosmarium</i> , gen. nov. | |

A supressão das Allostominæ Bresslau (1933, p. 278), proposta por Karling (1940, p. 215), não foi adotada aqui, pois a presença de uma vagina, seja atrial ou externa, separa a entidade suficientemente das Cylindrostominæ. O achado de uma espécie com esôfago do tipo de *Scleraulophorus*, mas provida de vagina, mostra o paralelismo das estruturas femininas em Cylindrostomidæ e Scleraulophoridæ e aconselha considerar as Scleraulophorinæ de Karling como família. *Urastoma cyprinæ* (Graff), incluído no gênero *Cylindrostoma* por Reisinger (1924, p. 138 ; 1926, p. 444), mantemos, com Karling (1940, p. 214), à parte.

Família : Scleraulophoridæ

Rosmarium, gen. nov.

Scleraulophoridæ com quatro olhos, um único sulco ciliado, vesículas seminais pares e com penis. O ovário é impar. Vagina atrial presente.

Tipo do gênero : *Rosmarium evelinæ*, spec. nov.

Os caracteres de *Rosmarium* diferem consideravelmente dos de *Scleraulophorus*, sem olhos, sem penis e sem vagina, com dois sulcos ciliados, vesícula seminal impar e ovários pares.

A configuração singular do esôfago, sem paralelo entre os Turbelários (Karling 1940, p. 58), justifica a reunião dos dois gêneros na mesma família.

Rosmarium evelinæ, spec. nov. (Figs. 67-69)

Os 4 vermes presentes foram identificados sómente em cortes seriados feitos de Holocoela Opisthoporata fixados em comum, de maneira que a forma e as medidas puderam ser depreendidas apenas de reconstruções. Os animais são arredondados, caudalmente algo cuspidatos, e tem a sua largura máxima atrás do meio. O comprimento é de 0,2 mm. ; a largura e a altura (direção dorso-ventral) são de 0,14 mm. De elementos pigmentados reconhecem-se sómente os cálices pretos dos quatro olhos.

O sulco ciliado (Fig. 68,w), apenas ventralmente desenvolvido, dista 12 micra da desembocadura (j) das glândulas cefálicas e acusa comprimento de 50 micra. Na fosseta cefálica (j) abrem-se os feixes das glândulas frontais (h) em comum, havendo um dorsal eritrófilo e outro, ventral, cianófilo. Das glândulas cutâneas restantes são as cianófilas maiores e muito mais numerosas que as eritrófilas. Volumosas glândulas argamassadoras (g), de secreção alaranjada, entremeiam-se com as cutâneas azuis, ao redor do orifício oro-genital (b).

O comprimento (7 micra) dos cílios locomotores ultrapassa a altura da epiderme (5 micra). Os limites das células epidérmicas não se reconhecem ; os núcleos são intra-epiteliais. Muitas vezes são de tal modo envolvidos pela secreção azul das glândulas cutâneas que se reconhecem dificilmente. A membrana basilar é muito grossa (2 micra), como em *Scleraulophorus cephalatus*. Ao redor da fosseta cefálica é a epiderme mais alta (7,5 micra) e os cílios são mais compridos (11 micra) que no corpo restante (veja Fig. 69). As fibras da musculatura cutânea anelar são nítidas e separadas umas das outras ; a musculatura longitudinal do ventre é mais grossa (4 micra) que a do dorso (2 micra).

A cápsula do cérebro (c) é tênue. A forma do cérebro modificou-se, possivelmente, pela contração no momento da fixação ; o comprimento é de 30 micra ; as duas outras direções são de 46 micra. Estas medidas mostram ser o cérebro de *Rosmarium evelinæ* relativamente grande, como o de *Scleraulophorus cephalatus* Karling (1940, p. 149). Em oposição a este, desprovido de olhos, ocorrem na espécie presente, os 4 olhos típicos dos Holocoela Combinata, 2 anteriores, simples e 2 posteriores, duplos.

A distância entre o orifício oro-genital (b) e a extremidade caudal iguala a um sexto do comprimento do corpo. Em direção dorsal estende-se, dêste orifício, a bolsa faríngea (Fig. 69,k), que é profunda e circunda toda a faringe (f). Esta pertence ao tipo "plicatus". A bolsa é pobre em núcleos ; a faringe, sem êstes, afora alguns situados no parênquima ental do órgão. Os epitélios faríngeos são destituídos de cílios, em oposição a *S. cephalatus* (Karling 1940, p. 57). A sequência da musculatura é a mesma como nesta espécie, seguindo, de fora para dentro, epitélio externo, musculatura anelar, musculatura longitudinal, parênquima, musculatura longitudinal, musculatura anelar, epitélio interno. As fibras anelares internas são enormes ; as outras, fracas. Os citosomas das glândulas faríngeas situam-se fora da faringe ; as desembocaduras delas circundam a bôca faríngea. O lume da faringe é de 20 micra, na direção dextro-sinistral ; na ântero-posterior, é menor.

Entalmente à faringe segue o trecho tubuloso do esôfago (Fig. 68, e) e, mais para dentro, o saculiforme (d), em cuja parede se situam, provavelmente, os corpos das glândulas faríngeas. Mas os cortes sagitais, até agora.

disponíveis, não permitem a análise histológica dos dois trechos esofágicos, que não se situam no plano mediano, mas dobram-se obliquamente para o lado (Fig. 68). A forma da parte dilatada do esôfago parece-se muito com a de *S. cephalatus* nas figuras 5 B e 5 C de Karling (1940, p. 56, oes 2). As células intestinais, altas ou baixas conforme o estado da digestão, formam um epitélio homogêneo. Diatomáceas foram encontradas como conteúdo intestinal.

Os testículos (x) são pequenos órgãos, como em *S. cephalatus*, e, como aí, situados ântero-lateral e dorsalmente ao cérebro. Dutos eferentes preformados parecem ausentes, como em *S. cephalatus*. Em oposição a este, existem duas vesículas seminais (s) volumosas e dispostas simetricamente, de cada lado do plano mediano. Os espermatozoides maduros contidos nas vesículas são pobres em cromatina, ricos em citoplasma. Das vesículas, os espermios passam à vesícula granulorum (r), um órgão esférico, de parede muscular. O epitélio que a reveste é formado por grandes células repletas de grumos de cor azul escura, nos cortes corados com hematoxilina-eosina. Secreção granulosa deste tipo, pronunciadamente basófila, ocorre raramente entre os Turbelários. As células grânulo-secretoras (n) situam-se ao redor da calota ental da vesícula. Em *Scleraulophorus cephalatus*, a vesícula granulorum comunica-se com o átrio por meio de um poro, sem que haja órgão copulador. Em *Rosmarium evelinæ*, invagina-se uma papila penial (p) para dentro da vesícula. Este penis dobrado, sem núcleos e tênue, é separado do átrio (q) por uma bainha penial (m), também sem núcleos. O epitélio atrial é nucleado e destituído de cílios.

Os vitelários (v) não tem túnica própria e são dorso-laterais. Flanqueiam o intestino (i) que atinge o integumento dorsal na região mediana. Dorsal e ventralmente ao cérebro reúnem-se os vitelários. Caudalmente ao intestino são ligados pelo ovário (o) mediano, sendo os vitelários contíguos com as zonas germinativas ováricas direita e esquerda. De cada lado do corpo continua um alongamento caudal dos vitelários até além da vagina, aproximando-se às glândulas da casca (a) vaginais. Estes alongamentos cilíndricos, que funcionam como ovovitelodutos (vi), desembocam, vindos dos dois lados, na vagina (u), perto do orifício atrial desta. A vagina corre do átrio à zona de crescimento do ovário, no plano mediano. É um tubo de parede grossa, sem núcleos e sem cílios.

Ocorrência : Ilha de São Sebastião, entre algas um pouco acima da linha da vasante ; 4 exemplares em junho de 1949.

Família : Cyliodrostomidae Reisinger (1924, p. 148)

Genus : Cyliodrostoma (Örsted 1845, p. 416 ; Reisinger 1926, p. 444)

Cyliodrostoma netsicum, spec. nov. (Figs. 70-72)

Os vermes são muito semelhantes a *Enterostomula evelinæ* Marcus (1948, p. 138), espécie da sua fauna acompanhadora. São pequenos, pois o menor exemplar acusa, nos cortes apenas 0,11 mm., ao comprido, inclusive os cílios anteriores e posteriores. O maior exemplar cortado não ultrapassou 0,35 mm. de comprimento. Vermes vivos são algo mais longos e, por outro lado, não tão altos e grossos (0,24 mm., nos cortes). Quanto à forma, apresentam-se anteriormente arredondados e posteriormente um pouco caudatos. O

sulco ciliado, regular nas *Cylindrostomidæ*, inexistente, como foi verificado nos animais vivos e nos cortes. A cor do corpo é amarela-clara ; a do intestino, tirante a acastanhado. Os cálices ópticos são pretos.

As glândulas são frontais (cefálicas), ventrais e caudais ; o dorso carece de glândulas. Os dutos das glândulas frontais (Fig. 70,h), de secreção eritrófila, reúnem-se em pequenos grupos (e) que se abrem na face anterior, separados uns dos outros. Concentração maior há nas glândulas cianófilas ventrais (j), cujos dutos desembocam em uma concavidade de diâmetro de 0,022 mm. O complexo das glândulas ventrais existe já em vermes jovens, sem gônadas. Numerosas glândulas eritrófilas ocorrem no ventre (y), em redor do orifício oro-genital (b) e na região caudal (z).

Os núcleos da epiderme são aprofundados. Os cílios locomotores que são compridos (6 micra) batem em ondas sincrônicas, como se depreende de cortes transversais, em que a superfície lembra uma roda denteada. Limites inter-celulares não se observam na epiderme, cujo plasma é estriado verticalmente. A camada epidérmica basilar é mais densa que a superficial. A membrana basilar é relativamente grossa. Dos músculos cutâneos são as fibras anelares finas e as longitudinais mais tênues ainda, quasi incognoscíveis. A secreção vermelha, das glândulas ventrais, acima mencionadas (y), aparece em alguns cortes como extensamente derramada ao longo do ventre.

O cérebro (e) é envolvido por uma cápsula e situa-se a pequena distância da face anterior, com certa aproximação ao ventre. A forma do cérebro, mais larga que comprida, pode ser condicionada pela contração do verme, no momento da conservação. Dentro da cápsula cerebral dispõem-se os 4 olhos, dois anteriores, simples, mais perto um do outro, e dois posteriores, duplos, mais distantes entre si. As dimensões do cérebro de vermes pequenos e maiores diferem pouco. As medidas são, em micra : largura 30, altura 28, comprimento 20.

O orifício oro-genital (b) equidista, aproximadamente, da fosseta ventral (k) e da extremidade caudal. Para este orifício estreito convergem a faringe cilíndrica (f) e o átrio genital (a). A bolsa faríngea (x) é profunda e formada por epitélio fino, baixo, de núcleos intra-epiteliais. A faringe, um "pharynx plicatus", é externa e internamente revestida de cílios, dos quais os internos são compridos. Os núcleos dos epitélios faríngeos são aprofundados. Os músculos longitudinais externos e internos são sub-epiteliais ; os anelares, confinantes com o parênquima. Esta disposição corresponde à de *C. vanhoeffeni* Reis. e *C. gaussi* Reis. Fibras radiais muito finas ocorrem. Músculos fixadores e locomotores que se originam no integumento do corpo atravessam o intestino e inserem-se no fundo da bolsa faríngea. O anel nervoso localiza-se na parte externa da faringe. Os citosomas das glândulas são, na sua maioria, extra-faríngeos, mas todos desembocam na orla livre da faringe, entre os epitélios externo e interno.

O revestimento interno da faringe projeta-se tubiformemente no lume estreito do intestino (i). Este ocupa somente um pequeno espaço do corpo ; o seu epitélio é alto, de limites inter-celulares indistintos, mas separado dos órgãos adjacentes por grossa membrana basilar. Os únicos organismos ingeridos por nossos vermes foram algumas Diatomáceas.

Os testículos (Fig. 71,t) dispostos um de cada lado do cérebro (e) são envolvidos por túnica própria, como na maioria das *Cylindrostomidæ*. A

túnica alonga-se para trás, formando os dutos eferentes (d). Estes encurvam-se em direção medial e dilatam-se. Nas vesículas seminais (s) assim originadas veem-se feixes compridos de espermatozóides. As duas vesículas reúnem-se, constituindo o ducto seminal que tem forma de pequena ampola. O trecho seguinte, o reservatório da secreção granulosa (q), é globoso e recebe a secreção das glândulas grânulo-secretoras, entremediadas com as faríngeas. Para dentro do reservatório proemina o curto penis (p) no estado invaginado. Glândulas peniais (r) eliminam a secreção eritrófila através da parede grossa do ducto ejaculatório. Bainha penial não ocorre. A parte ental do átrio (a), que poderia ser chamada de átrio masculino, é espaçosa e revestida de altas células ciliadas.

Os vitelários (v), cuja configuração se vê na Fig. 72, são sacos látero-dorsais, ligados dorsal, anterior e posteriormente. Os ovários (Fig. 71, o) dispõem-se nos dois lados da faringe (f), dentro da túnica dos vitelários. Quanto à topografia, poder-se-ia falar em ovários e vitelários, mas anatomicamente trata-se de germovitelários. Espermatozóides alheios (w), quer dizer, adquiridos na copulação, encontram-se entre os gonócitos femininos e na proximidade destes, no germovitelário. O envoltório de cada germovitelário espessa-se em direção caudal e forma os dois ovovitelodutos. Estes não são ciliados. Encurvam-se ventralmente e reúnem-se imediatamente antes da sua entrada no átrio (a). O orifício do ducto comum abre-se no meio de uma proeminência formada pelas desembocaduras das glândulas argamassadoras (m).

Ocorrência : Ilha de São Sebastião, numerosos exemplares entre *Sargassum stenophyllum*, juntamente com *Microstomum gabriellæ* Marc., *Enterostomula evelinæ* Marc. e outros Turbellários. As algas foram colhidas entre as linhas da vasante regular e da mais baixa. Dois vermes de *Cylindrostoma netsicum* foram verificados no parênquima digestivo de *Amphiscolops sargassi* Hym.

Discussão de *Cylindrostoma netsicum*

Desde Jensen (1878, p. 61), o nome do gênero aparece, em várias publicações, na forma "*Cylindrostomum*", mas esta inovação não se justifica. *C. vanhoeffeni* Reinsinger (1926, p. 445) distingue-se da espécie presente pela faringe horizontalmente disposta, inserida anteriormente ao meio do corpo, e pelo grande órgão masculino que é bulbiforme. *C. gaussi* Reinsinger (1926, p. 448) possui vesícula seminal impar, de enormes dimensões. A vesícula granulorum de *gaussi* compõe-se de dois compartimentos. O menor é o ental, que Reinsinger chamou de "äusserer", por que se situa fora do bulbo copulatório. O maior é o ectal, que se encontra dentro do bulbo. *C. monotrochum* (Graff), re-estudado por Ritter-Záhony (1908), distingue-se de *netsicum* pelos núcleos intra-epiteliais da epiderme e pela abundância das glândulas cutâneas em todo o integumento. Os cílios faríngeos internos e externos possuem comprimento igual. Os ovários, metidos entre os testículos e o intestino, situam-se mais para diante que em *C. netsicum*. Os testículos não são, como neste, compactos, mas há duas massas testiculares num dos lados do corpo ; uma, no outro. As vesículas seminais, compridas em *C. netsicum*, são globosas em *monotrochum*, que ainda possui sulco ciliado. Este ocorre também em *C. elongatum* Lev. O pigmento reticulado do parênquima e as algas simbióticas das células intestinais separam *zooxanthella* (Graff) de *netsicum*.

Jones (1939, p. 35) incluiu *Monoophorum triste* Graff (1911, p. 81) no gênero *Cylindrostoma*. A espécie possui muitos testículos e vesícula seminal impar. Diferem, além disso, a forma da vesícula granulorum e a do penis da dos órgãos correspondentes de *C. nelsicum*.

***Cylindrostoma ibeenum*, spec. nov. (Fig. 73-77)**

Os vermes ocorrem juntamente com *Cylindrostoma nelsicum* e são ainda menores, pois o comprimento dos exemplares conservados, medidos em óleo de cravo, atinge, ao máximo, 0,22 mm., sendo o diâmetro de 0,14 mm. O corpo (Fig. 73) é anteriormente arredondado; posteriormente provido de cauda curta. O sulco ciliado (Fig. 75,h) situa-se um pouco antes do cérebro (c) e é nítido ventral e lateralmente; mais para o dorso, extingue-se por completo. Os vermes são brancos com numerosas glândulas amarelas. Destaca-se, além disso, o conteúdo intestinal escuro, em alguns exemplares. Os 4 cálices oculares são pretos.

As glândulas, amarelas no verme vivente, são aprofundadas e de secreção grumosa, cianófila. As glândulas cefálicas (r) formam um órgão frontal, composto de glândulas eritrófilas, centrais, e cianófilas, periféricas. Os citosomas das últimas estendem-se até além do cérebro (c) para trás; os das eritrófilas são mais curtos. As desembocaduras (e) dos dois tipos apresentam-se concentradas. Glândulas eritrófilas, do caráter das argamassadoras (m), circundam o orifício oro-genital (b).

Os cílios locomotores são muito compridos (6-9 micra); rabditos não ocorrem. Os núcleos epidérmicos são intra-epiteliais; o citoplasma é colunar. Os limites inter-celulares da epiderme não se reconhecem, mesmo em cortes tangenciais. A membrana basilar é bastante grossa, assim como a musculatura cutânea. A grossura desta deve-se ao seu componente anelar, cujas fibras são finas, mas muito numerosas.

O cérebro (c), envolvido por cápsula, aproxima-se ao ventre e é separado da extremidade anterior pelos pacotes das glândulas frontais (r). Os olhos são intra-capsulares (Fig. 74) e correspondem aos de *Cylindrostoma nelsicum*.

O orifício oro-genital (b) encontra-se perto da extremidade caudal. O ovovidutoduto (u) desemboca na região ectal do átrio masculino (a), ao nível da reunião deste com a bolsa faríngea (x). Esta é profunda, em comparação com o corpo faríngeo, e revestida por epitélio muito baixo, de núcleos (Fig. 76,k) ressaltados. A faringe (f) é largamente ovóide e provida de curtos cílios externos e internos. Pertence ao tipo do "pharynx plicatus", mas difere da faringe de *Cylindrostoma nelsicum* em pormenores dos epitélios e da musculatura. Os núcleos epiteliais faríngeos situam-se extra-faríngealmente, como em *Enterostomula dura* (Karling 1940, p. 47) e *E. evelinæ* (Marcus 1948, p. 139-140). Os músculos correspondem ao primeiro tipo das *Cylindrostomidae* descrito por Karling (l. c., p. 49), pois de fora para dentro seguem: epitélio externo, músculos anelares (j), músculos longitudinais (n), parênquima com os dutos das glândulas, músculos anelares (j), músculos longitudinais (n) e epitélio interno. As camadas mais grossas são a musculatura longitudinal externa e anelar interna. Os citosomas das glândulas faríngeas (g), eritrófilas e cianófilas, desembocam na orla livre da faringe.

O lume faríngeo dilata-se na entrada do intestino (Fig. 75), mas este mesmo (i) apresenta-se, em todos os exemplares examinados, sem lume e sem limites inter-celulares nítidos. Contem Diatomáceas (Fig. 74) e estende-se mais nas direções dorso-ventral e dextro-sinistral do que em direção ântero-posterior.

Os 2-6 pequenos folículos testiculares (t) situam-se látero-dorsalmente ou, em alguns casos, dorso-medianamente ao cérebro (c). Túnica testicular falta. Os cromosomas, que se reconhecem, p. e., nas divisões das espermatogônias, são 12; 10 menores e 2 maiores. Os dutos eferentes (Fig. 77,d) são destituídos de músculos; desembocam, sem reunião prévia, no ápice da vesícula (s) que chamamos "vesícula comum", pois contém espermios e, na parte ectal, células (q), provavelmente armazenadoras de secreção granulosa. As próprias glândulas grânulo-secretoras não conseguimos distinguir das glândulas peniais (w), devido à pequenez das estruturas em questão. A parede da vesícula comum é musculosa. O penis (p) da Fig. 77 é maximamente retraído e separado do átrio (a) pela bainha penial (y). Em outros exemplares, a papila penial projeta-se para o átrio (Fig. 74), e a bainha forma apenas uma dobra anelar inconspícua no ponto, em que o átrio coere com a vesícula. Para este ponto convergem os dutos das glândulas peniais (w), de secreção eritrófila. O átrio masculino (a), na terminologia de Karling (1940, p. 203), canal genital masculino, é tubuloso e ciliado.

Os vitelários (v) são órgãos pares, laterais. Reunem-se dorsalmente ao cérebro (c) e à faringe (f). A última reunião é formada pelo trecho germinativo impar das gônadas femininas, o ovário (Fig. 73,o), cujas zonas germinativas se originam na extremidade caudal de cada um dos vitelários. Túnica vitelárica e ovárica inexistem. Os ovócitos crescidos já são inseminados no ovário. O ovovitelduto impar (u) corre no plano mediano em direção caudal e ventral. O seu último trecho torna-se canal genital feminino, pois recebe a secreção das glândulas argamassadoras (m) antes da sua desembocadura no átrio. Outro grupo destas glândulas circunda o orifício oro-genital (b).

Ocorrência : Entre algas crescidas nas pedras da praia da ilha de São Sebastião, ca. de 20 exemplares, juntamente com *Cylindrostoma netsicum*, *Enterostomula evelinæ* Marc., espécies de *Microstomum*, *Plagiostomum* e outros gêneros.

Discussão de *Cylindrostoma ibeenum*

Todas as espécies de *Cylindrostoma* mencionadas na discussão de *C. netsicum* possuem ovários pares. Segundo Graff (1913, p. 407), a única exceção talvez existente é *C. elongatum* Gamble (1893, p. 385 t. 41 f. 19). Esta espécie caracteriza-se pelo corpo muito alongado e estreito, por pseudo-rabditos, bordo da faringe crenulado, secreção granulosa disposta radialmente e penis piriforme, cuja porção distal é nitidamente atenuada em comparação com o bulbo proximal.

Genus : Monoophorum Böhmig (1890, p. 469)

***Monoophorum tigacum*, spec. nov. (Figs. 78-82)**

O único verme disponível é, nos cortes, de 0,25 mm., ao comprido e de largura de 0,15 mm. A forma é ovóide, anteriormente mais arredondada, posteriormente mais cuspidata. A fenda ciliada ventral (Fig. 79,r), provida

de glândulas eritrófilas (j), estende-se nos dois lados até ao nível do cérebro (c). As glândulas frontais (e), também eritrófilas, desembocam reunidas com um poro comum (h).

Os núcleos da epiderme (Fig. 82) são intra-epiteliais. Os cílios locomotores são compridos; na epiderme ocorrem muitas glândulas (g) de secreção vermelha amarelada (coloração: hematoxilina-eosina). Rabditos ou formações semelhantes faltam. A membrana basilar é forte; a musculatura cutânea, fina. Os 4 olhos apõem-se ao cérebro (c) que é circundado por cápsula espessa.

O orifício oro-genital (Fig. 79,b) é sub-terminal, ventral. Do orifício para dentro situam-se o átrio masculino (a), que é dorsal, e a bolsa externa da faringe (x), mais para diante. O epitélio da bolsa (Fig. 80) é nucleado. A faringe (f), curta e larga, projeta-se com dois terços do seu comprimento na bolsa. O tipo da faringe é o do "pharynx plicatus". Os núcleos dos epitélios faríngeos externo e interno são aprofundados, havendo cílios escassos apenas no interno. Os músculos anelares internos são fortes; os outros, fracos, destacando-se na face externa ainda fibras radiais oblíquas desenhadas na Fig. 80. A bôca faríngea interna pode ser fechada por esfíncter grosso. O corpo faríngeo é entalmente delimitado por uma dobra, a bolsa faríngea interna, que lembra o órgão correspondente de *Plicastoma* (Marcus 1947, t. 20 f. 90, 92, 94). Os citosomas das glândulas são extra-faríngeos; as desembocaduras delas encontram-se na bôca faríngea externa. O anel nervoso (n) situa-se no terço ectal da faringe.

O alto epitélio do intestino (Fig. 79,i) segue imediatamente ao da bolsa faríngea interna. Algumas células claviformes de Minot (m) são espalhadas entre as células ressorventes. Clavas ocorrem também em *M. ruseri* Reisinger (1926, p. 450), mas, em geral, não são desenvolvidas nos *Holocoela* (Cumulata). Se o intestino não fosse estreitado pelos vitelários (v), seria mais largo que comprido.

Os testículos (t) são pré-cerebrais e ocupam um plano entre o ovário (o), mais dorsal, e as glândulas frontais (e), na sua maioria mais ventrais. Túnica própria testicular inexistente; cada folículo é formado por células germinativas na mesma fase. Os grupos de células providas da mesma espermatogônia (espermatogemas) foram re-encontrados (Marcus 1948, p. 140). Os dutos eferentes (d) dilatam-se dorsalmente à faringe, formando 2 vesículas seminais, de parede epitelial, nucleada, mas, evidentemente, sem músculos. Pela reunião destas vesículas accessorias origina-se a vesícula seminal principal (Fig. 81,s), cuja parede é musculosa. O penis (p) apresenta-se como curta papila cônica, com núcleos, cuja base abriga a secreção granulosa (q). A bainha penial (z) é um pequeno anel epitelial, sem parênquima. Cílios curtos encontram-se no trecho ectal do duto ejaculatório, na face externa da papila penial e na parede do átrio (a).

O ovário (o) que é impar situa-se entre as extremidades anteriores dos vitelários (v) e dorsalmente aos testículos (t). Com os últimos confina a zona germinativa ovárica (Fig. 82). A túnica própria dos vitelários envolve também o ovário. Os vitelários são órgãos laterais, reunidos no meio, debaixo do cérebro. Os ovos que se soltam do ovário passam pelos vitelários e entram no átrio (Fig. 81,a). Um tufo de glândulas, talvez glândulas da casca (k), derrama a sua secreção eritrófila, na desembocadura dos ovovitelo-dutos, no átrio. Como ovovitelo-dutos designamos a parte posterior estreitada e

pérvia dos vitelários, cuja túnica já foi mencionada como manto comum da gônada feminina inteira, dos germovitelários. Outras glândulas eosinófilas, provavelmente argamassadoras (l), existem ao redor do orifício oro-genital (b).

A vagina (u) é curta (0,02 mm.) e sobe dorso-caudalmente do átrio. Ela conduz espermatozóides alheios à bursa volumosa (w), em que massas de espérmiões se aglomeram (Fig. 79). No lume da calota interna da bursa começa o duto espermático cuticular (y), cujo início ectal, a palheta da bursa, é subdividido em túbulos paralelos, lembrando o órgão correspondente de *M. striatum* (Böhmig 1890, p. 446 t. 19, f. 10, 11). Para diante continua o duto espermático com numerosas alças e atinge o ovário. O orifício ental do duto aproxima-se dos ovócitos mais crescidos situados no lado posterior do ovário.

Ocorrência : Ilha de São Sebastião, entre algas da linha da vasante regular ; junho de 1949.

Discussão de *Monoophorum tigacum*

A espécie distingue-se de *M. striatum* (Graff) e *M. ruseri* Reis. pela ausência de rabditos e pela presença da fosseta cefálica (h ; "Kopfgrube"), onde as glândulas frontais desembocam em comum. Em *M. tigacum* é a faringe mais larga que comprida, dando-se o contrário em *striatum* e *ruseri*. Nos últimos equidista o ovário, aproximadamente, dos polos anteriores e posterior do corpo. A bursa de *striatum* aproxima-se do ovário, sendo o duto espermático correspondentemente curto e a vagina, comprida. Em *ruseri* encontramos vagina curta e duto comprido, mas este não forma alças, nem começa com palheta subdividida em tubinhos. O penis de *ruseri* é muito singular ; o de *striatum* corresponde, por princípio, ao da espécie presente. Tanto em *striatum* quanto em *ruseri* reúnem-se os trechos terminais dos vitelários (germovitelários, Böhmig 1890, p. 445). Em *ruseri* existe até reunião dos dois ovovitelodutos, os prolongamentos da túnica germo-vitelárica e, destarte, um ovoviteloduto comum (duto glandular, Reisinger 1926, p. 452), que recebe as glândulas da casca.

Família : Plagiostomidæ Graff (1907, p. 2010 ; 1908, p. 2549)

Puzostoma, gen. nov.

Plagiostomidæ cujas gônadas se compõem de dois ovariotestes e dois vitelários ; os ovariotestes são ligados à vesícula comum. A faringe do tipo "pharynx plicatus" é seguida pelo esôfago comprido, cuticularizado.

Tipo do gênero : *Puzostoma evelinæ*, spec. nov.

Bresslau (1933, p. 114) ainda escreveu : "as células germinativas dos Turbelários encontram-se sempre em gônadas separadas". A primeira exceção desta regra foi encontrada em *Diopisthoporus longitubus* Westblad (1940, p. 4), representante de uma família especial dos Acoela Opisthanderopora. Nesta espécie, a parte anterior da gônada é um ovariotestis situado no plano mediano da metade anterior. Para trás, separam-se o testículo dorsal e o ovário ventral. *Puzostoma evelinæ* é o primeiro Turbelário, cujas gônadas são um par de ovariotestes completos.

Grupos difusos em que as células germinativas dos dois sexos ocorrem em comum ("gemeinsame diffuse Keimlager") são frequentes entre os Acoela. Um único exemplo fornecem também os Turbellaria "coelata", em *Proleci-thoplana lutheri* Karling (1940, p. 15). Neste caso, como nos Acoela em geral, não se trata de uma gônada saculiforme com túnica (Karling 1940, p. 21). Ao lado dos grupos mixtos ímpares, que são a regra, existem pares, ântero-laterais, em *Polysolenoposthia porsildi*, pertencente aos Acoela (An der Lan 1936, p. 309), mas pouco conhecida (Westblad 1948, p. 58).

Puzostoma pertence à família Plagiostomidæ, na vizinhança de *Plicastoma* Graff (1904-08, p. 2010, nota ; p. 2550 ; Marcus 1947, p. 154). Ovariotestes de uma forma dos Cumulata (*Proleci-thophora* Karling) *Separata* não podem, sem delongas, ser relacionados com grupos germinativos difusos mixtos de um representante dos Cumulata Combinata, como é *Proleci-thoplana lutheri*. Os grupos da última espécie são até menos diferenciados, porque abrangem ainda elementos vitelógenos.

O esfago de *P. evelinæ* lembra, de certo modo, o epitélio cuticularizado do intestino anterior intensamente dobrado de *Plicastoma bimaculatum* (Böhmig 1890, p. 399-400 t. 14 f. 9). Muitas Plagiostomidæ possuem bolsa faríngea interna, que pertence, histologicamente, à faringe (Böhmig 1914, p. 24 ; Karling 1940, p. 74 ; Marcus 1947, p. 155). Os esfagos de *Scleraulophorus cephalatus* Karling (1940, p. 58) e de *Proleci-thoplana lutheri* (ibid., p. 19) não são histologicamente semelhantes ao de *Puzostoma*, que é cuticularizado, de núcleos aprofundados, muito musculoso, e sem glândulas.

***Puzostoma evelinæ*, spec. nov. (Fig. 83-88)**

Os vermes cujas particularidades se revelaram apenas depois da sua conservação, juntamente com Cylindrostomidæ e outras Plagiostomidæ, acusaram, neste estado, comprimento de até 0,7 mm. e largura de 0,4 mm. Sulco ciliado não ocorre, como se evidenciou pela compressão de animais vivos e pelos cortes. A cor é cinzenta com largas faixas mais escuras, parcialmente coalescidas nos dois lados e separadas por regiões mais claras, de largura menor (Fig. 83). Uma faixa ventro-mediana é isenta de qualquer pigmentação. O pigmento ferrugíneo dos 6 cálices ópticos, situados um perto do outro na parte anterior do cérebro (Fig. 84,c), conserva-se nos cortes.

Apesar da fixação adequada com "Susa" quente, a epiderme apresentou-se dobrada nos cortes e, em muitos trechos, afastada do pigmento subjacente. Permite, todavia, reconhecer alguns núcleos intra-epiteliais e os cílios, cujo comprimento é menor que a altura das células. Pequenas clavas de pigmento (r) encontram-se na superfície da epiderme, sendo estas ligadas à rede subepitelial. Vacúolos entre as células, os espaços hialinos, dutos de glândulas com secreção eritrófila, e outros com cianófila, ocorrem na epiderme. Os núcleos das glândulas são aprofundados. Anterior e dorsalmente à boca (b) desembocam reunidas as glândulas frontais (g), de secreção ígnea, nos cortes corados com hematoxilina-eosina. As células deste volumoso órgão frontal estendem-se até além do cérebro (c) para trás.

A musculatura cutânea anelar é cerrada ; a longitudinal, muito fraca. Grânulos de pigmento vêm-se no parênquima e no epitélio do intestino (i). O cérebro (c) é mais largo que comprido e destituído de cápsula. De cada lado, há três olhos entre as células ganglionares que revestem a calota anterior do cérebro.

A boca (b) é ântero-ventral e desprovida do anel formado pela membrana basilar, conhecido de outras Plagiostomidae (Marcus 1948, p. 143, 151). A boca abre-se com tubo curto e largo na profunda bolsa faríngea, que atinge a raiz da faringe. Alguns núcleos notam-se na região anterior do epitélio fino da bolsa. A faringe (f), ora mais cônica, ora mais campaniforme, é revestida por epitélio não-ciliado, de núcleos aprofundados. As poucas glândulas são eritrófilas e desembocam na orla da faringe. Os músculos longitudinais, externos e internos, confinam com os epitélios; os anelares, com o parênquima. A musculatura interna é grossa. A ausência de um septo que separe o parênquima faríngeo do parênquima circunjacente caracteriza a faringe como "pharynx plicatus".

O trecho seguinte, muito musculoso, é o esôfago (e), um largo tubo de paredes dobradas, evidentemente muito dilatável e revestido por cutícula. Esta é fornecida por células aprofundadas. A roseta de células relativamente grandes (m), na passagem do esôfago ao intestino (i), mostra-se, nos cortes, rosácea, mas não são clavias granulosas típicas. Segundo a nomenclatura de Hofsten (1918, p. 20), o esôfago de *Puzostoma evelinæ* seria um "esôfago verdadeiro ectodérmico", diferente dos trechos entre faringe e intestino que se conhecem de outras Plagiostomidae (Brandtner 1934, p. 112-113; Karling 1940, p. 74, 79).

O intestino (i) preenche toda a metade posterior do corpo, com exceção das regiões ocupadas pelos órgãos reprodutivos. Estes modificam os contornos do saco digestivo, entalhando-os irregularmente. No lume intestinal viu-se, uma vez, um pequeno Crustáceo. As células intestinais altas e destituídas de cílios carecem de limites distintos. Contêm numerosos nematocistos (ñ), de vários tipos, que não transmigram ao integumento como nas Microstomidae, nos Polycladida e em *Archimonocelis* (Meixner 1938, p. 20).

Os ovarioteses (o) situam-se látero-caudalmente. São compactos e separados do parênquima por membrana fina, coerente com a parede da vesícula comum (Fig. 86,w). Ignora-se a origem desta membrana, como em geral a das tûnicas das gônadas dos Turbelários (Reisinger 1926, p. 451-452). Entre as Plagiostomidae e os Separata restantes constitui gônada com envoltório uma exceção (Karling 1940, p. 81, 90, 232). Núcleos não foram vistos na membrana dos ovarioteses de *Puzostoma evelinæ*. Os espermatozóides dirigem-se medialmente na gônada. Aí apresenta a parede da vesícula comum, de cada lado, uma interrupção, que permite a passagem dos gonócitos masculinos. Conhecemos estes somente nos cortes, em que se assemelham aos tipos desenhados de *Plagiostomum porsildi* Brandtner (1934, t. 1 f. 11) e *P. acoluthum* Marcus (1948, t. 9 f. 55). Teem forma de cenoura e carecem de apêndice flageliforme. Os trechos cromático e acromático não se distinguem, sendo ambos eosinófilos, como em *Acmostomum dioicum* (Karling 1940, p. 82).

A parede da vesícula comum (w) contém pigmento. O órgão é esférico e recebe a secreção das glândulas grânulo-secretoras (Fig. 87,x), que desembocam medialmente às comunicações da vesícula com os ovarioteses. A separação entre a vesícula e o saco distal (y) é completa. O órgão copulador corresponde ao tipo de *Pl. makropharynx* Brdt. (Karling 1940, p. 88 f. 10 F no texto da p. 87). Sendo o penis da espécie presente mais curto que em *makropharynx*, presta-se para o confronto especialmente *Pl. hartmeyeri* Weiss (1910, t. 15 f. 11-13), do mesmo tipo (Karling, l. c.). O epitélio do saco

distal contém núcleos e secreção ; a superfície é irregular, como em *Plicastoma norvegicum* Karling (1940, p. 86 : "gerunzelt"). O penis invaginado (p) proemina no saco distal ; no epitélio grosso do ducto ejaculatório entra a secreção eritrófila das glândulas peniais (z). A extremidade ectal do penis é circundada pela bainha (q), cujo parênquima é pigmentado. Núcleos ocorrem no epitélio da bainha e no do átrio (a). O gonópore (k) encontra-se ventro-caudalmente, desembocando glândulas eritrófilas ao redor dêle (Fig. 88).

Os ovócitos dirigem-se, à medida do seu crescimento, sempre mais para as partes dorsal e rostral dos ovarioteses. Saem dêstes e localizam-se entre intestino (Fig. 85,i) e vitelário (v). Aí correm, no lado mediano dos vitelários, os vitelodutos ciliados (Fig. 88,u). Nestes entram os ovos, cuja fecundação deve realizar-se durante a sua migração dos ovarioteses para os ovovitelodutos. As vilosidades dos ovócitos em crescimento de *Puzostoma evelinæ* lembram as de *Pl. oyense* Beauchamp (1921, p. 170) ou, mais ainda, as menores de *Vorticeros auriculatum* (Böhmig 1890, p. 327 t. 16 f. 13, 15, ps). A superfície de ovócitos jovens e a de completamente crescidos, os chamados óvulos, é lisa. Os dois ovovitelodutos reúnem-se, constituindo o ovoviteloduto (ou ducto) comum (d). Este entra no átrio (a) pela parede dorsal. Pacotes de glândulas argamassadoras (j) derramam a secreção eritrófila ao redor da desembocadura do ovoviteloduto comum.

Ocorrência : Ilha de São Sebastião, entre algas abaixo de linha da vassante regular. Ca. de 12 indivíduos, em abril de 1949 e vários em junho do mesmo ano.

Ordo : Seriata Westblad (1935, p. 74, nota)

Subordo : Proseriata Meixner (1938, p. 6)

Família : Monocelididae Hofsten (1907, p. 626)

Subfamília : Promonotinae Marcus (1940, p. 37)

Genus : Promonotus Beklemischev (1927, p. 91)

Promonotus erinaceus, spec. nov. (Figs. 89-90)

O comprimento dos vermes maiores, medidos em óleo de cravo, é de 1,05 mm. ; a largura, de 0,16 mm. São incolores, sem olhos. A extremidade anterior é arredondada ; a posterior, mais ou menos cuspidata e provida de papilas adesivas (h) que aí substituem os cílios, ausentes na cauda. O corpo é cilíndrico e dilata-se ao nível do cérebro (c). Esta dilatação varia conforme o estado alimentício do verme. A faringe (f) situa-se atrás do meio, e os órgãos copulatórios ocupam o centro da região post-faríngea, sem que atinjam a faringe ou a cauda. Se a extremidade posterior fôr contraída, a distância entre ela e os órgãos aludidos torna-se menor que na Fig. 89.

Os núcleos da epiderme são aprofundados. O comprimento dos cílios iguala ao diâmetro da camada cobradora inclusive os músculos cutâneos. Limites entre as células epidérmicas não se reconhecem. A membrana basilar é muito fina. Rabditos faltam. Secreção eritrófila atravessa a epiderme filiformemente, em todas as partes do corpo. Algumas glândulas cefálicas

(g), de secreção cianófila, desembocam na extremidade anterior em um círculo. A secreção das papilas adesivas mantém-se incolor nos cortes corados com hematoxilina-eosina. A musculatura cutânea anelar é muito fina ; a longitudinal, bastante distinta.

O cérebro (c) não tem cápsula ; os seus elementos celulares são numerosos ; as fibras, o neuropilema, escassas. O estatocisto (e), pequeno e esférico, de diâmetro de 0,017-0,022 mm., é circundado completamente por células ganglionares cerebrais e mostra dois núcleos de células estatotógenas. Os nervos ventro-laterais posteriores são fortes ; os nervos restantes, indistintos.

A faringe (f) dilata-se claviformemente da sua raiz à extremidade caudal. A posição da boca (b) varia ; pode situar-se no limite entre o segundo e o último terço da faringe. O epitélio da faringe é ciliado nos lados externo e interno, sendo os núcleos todos aprofundados. A musculatura faríngea é fraca e corresponde, de resto, à da faringe de *P. villacae* Marc. As glândulas, de cor rósea e azul, desembocam sómente na orla livre da faringe, não no lume. O anel nervoso (n) encontra-se no terço ectal da faringe. A região ental tem caráter de um esôfago, pois faltam aí os cílios, e alguns núcleos intra-epiteliais ocorrem.

As células claviformes de Minot (Fig. 90,m) são raras e irregularmente distribuídas no intestino (i). O parênquima pré-cerebral é vesiculoso, mas não corresponde à estrutura do intestino cefálico, como existe em outros *Seriata*. O intestino estende-se do cérebro até à região post-copulatória. Os órgãos copulatórios penetram no lume intestinal e são, aí, revestidos por uma lamela fina de tecido intestinal. Uma estrutura notável é o septo (z) na base da faringe. É formado por músculos locomotores e glândulas faríngeas e separa o intestino anterior e posterior, ligados por uma perfuração dorsal do septo.

Dois a seis folículos testiculares (Fig. 89,t) ocorrem de cada lado da região pré-faríngea. Cada folículo contém várias fases da espermatogênese e possui túnica própria. As cabeças dos espermatozoides são curtas ; as caudas, compridas e grossas. Os dutos eferentes não se reconhecem. A vesícula seminal (Fig. 90,s) é alongada e segurada por um ligamento suspensório (j) no meio da região post-faríngea. Um manto de 6 micra de grossura, constituído por músculos espiraladamente dispostos, circunda a vesícula, cujo comprimento é de 0,085 mm. ; o diâmetro, de 0,04 mm. A parte anterior e ectal da vesícula seminal poderia ser chamada vesícula da secreção granulosa (r), mas não é separada externamente da parte ental. Os núcleos situados anteriormente à vesícula granulorum pertencem às glândulas grânulo-secretoras ; os outros visíveis na Fig. 90, à musculatura. O trecho seguinte (d), o duto ejaculatório, é tubuloso e comprido (ca. de 0,07 mm.). O seu diâmetro é de 0,012 mm., inclusive a musculatura que o envolve. O canal encurva-se para trás e para o lado ventral. O lume é revestido por uma camada cor de rosa, cuja natureza, cílios ou acúleos minúsculos, nem com imersão pôde ser definida. O canal termina circundado por um anel de núcleos. Para dentro do profundo átrio masculino (w), que é ciliado, projeta-se o penis (x), de base bulbosa, com acúleos e de tubo terminal mole. O revestimento interno do duto ejaculatório intrapenial é róseo, granuloso, e tem caráter de secreção. Todo o penis é desprovido de núcleos. O átrio

estende-se para trás e para o lado ventral, abrindo-se com o poro masculino (p).

Os ovários (Fig. 89,o) são grandes, de 0,07 mm., ao comprido e de altura de 0,04 mm. Situam-se anteriormente à faringe (f) e atrás dos testículos (t). Espermatozoides alheios ocorrem entre os ovócitos. Túnica própria celular circunda os ovários. Os vitelários (v) começam ao nível dos testículos, dorso-lateralmente a estes. Passam nos dois lados da faringe e terminam à altura da calota caudal da vesícula seminal (s). Os oovitelodutos (u) são canais grossos que correm perto do lado ventral e se reúnem somente atrás do átrio masculino. O poro feminino (q) dista 0,02 mm. do masculino e é circundado por uma roseta de glândulas argamassadoras (a), de secreção eritrófila.

Ocorrência : Ilha de São Sebastião, na areia da região da desembocadura de um riacho, ca. de 30 exemplares colecionados com isca. A água da região indicada é doce, nas horas da vassante ; salobra durante a enchente.

Discussão de *Promonotus erinaceus*

Beklemischev (1927, p. 97) considera a porção estreita do órgão copulador de *Promonotus orientalis* e *P. hyrcanus* como "cirrus", comparando-o com o órgão correspondente de *Archiloea rivularis* Beauch. e da espécie hoje chamada *Archilopsis unipunctata* (Fabr.). Também Meixner (1943, p. 465) diz : "einen Cirrus wie die *Promonotus*-Arten". A meu vêr *P. schultzei* Mx. é a única espécie do gênero que possui um cirro verdadeiro, i. é, um duto ejaculatório (ou mais corretamente, canal genital masculino) tubuloso e evaginável, situado livremente dentro de uma cavidade especial, a bolsa do cirro. Esta ocorre, a julgar pela figura esquemática de Meixner (1943, f. 6 na p. 465), em *P. schultzei*. Unicamente nesta espécie existem ainda massas de células, ao redor dos oovitelodutos, homologas a uma bursa anterior ou seminal. Com os caracteres indicados separa-se *P. schultzei* da espécie atual. *P. villacae* Marcus (1949, p. 39) tem átrio masculino muito curto, penis tubuloso e provido de acúleos ao longo de toda a sua extensão, ovários situados de cada lado da faringe e bôca mais posterior que *P. erinaceus*. A vesícula seminal alongada e o duto ejaculatório comprido entre a vesícula granulorum e o bulbo penial distinguem *P. erinaceus* de *P. orientalis* (Bekl.) e *P. hyrcanus* Bekl. (l. c.).

As cinco espécies de *Promonotus* aqui mencionadas ocorrem em águas de mares ou lagos, cuja salinidade é inferior à do oceano aberto. As descrições das três espécies de procedência puramente marinha (Steinböck 1932, p. 329) não foram publicadas, de maneira que ignoramos, se pertencem, realmente, a *Promonotus*.

Subfamília Monocelidinae Middelburg (1908, p. 104)

Os achados de duas Monocelididae com vagina, que não se enquadram na chave publicada no ano passado, obrigam a emendar esta :

- | | | |
|---|--|---|
| 1 | Faringe na metade posterior do corpo, longe da extremidade anterior do intestino..... | 2 |
| — | Faringe no terço anterior do corpo, na extremidade anterior do intestino..... | |
| | <i>Coleophora</i> Steinböck (1932, p. 328). Steinböck & Reisinger (1930, p. 22) confirmaram a posição da faringe, como | |

foi descrita na diagnose original do tipo (*hirudo* Levinsen 1879). Não obstante, incluiu Steinböck (l. c.) *Monocelis alba* Lev., com faringe no último terço do corpo, em *Coleophora*, tornando, destarte, o gênero incompreensível. Na discussão do gênero *Peraclistus* Steinb. motiva-se a aplicação do nome do autor para este e *Coleophora*.

- | | | |
|---|---|---|
| 2 | Orifício vaginal ventral | 3 |
| — | Orifício vaginal dorsal..... <i>Togarma</i> Marcus (1949, p. 43) | |
| 3 | Vagina situada anteriormente ao penis | 4 |
| — | Vagina situada posteriormente ao penis | 9 |
| 4 | Vagina distante do penis..... | 5 |
| — | Vagina confinante com o penis ou começando no átrio masculino.. | 7 |
| 5 | Epiderme de núcleos intra-epiteliais..... <i>Meidiana</i> Marcus (1946, p. 115) | |
| — | Epiderme de núcleos aprofundados | 6 |
| 6 | Com órgão músculo-glandular situado anterior (<i>insularis</i> Meixner 1928a, p. 605) ou posteriormente (<i>evelinae</i> Marcus 1946, p. 120) ao penis..... <i>Minona</i> Marcus (1946, p. 120) | |
| — | Sem órgão músculo-glandular..... <i>Monocelis</i> Ehrenberg (1831; Graff 1913, p. 423) | |
| 7 | Vagina externa, i. é, com poro no integumento..... <i>Mesoda</i> Marcus (1949, p. 49) | |
| — | Vagina atrial, i. é, começando no átrio masculino | 8 |
| 8 | Vagina em comunicação direta com a bursa pré-penial..... <i>Archiloea</i> Beauchamp (1910, p. 211) com 2 espécies, uma com a boca no meio do corpo (<i>rivularis</i> Beauch.); a outra, com a mesma no início do último terço do corpo (<i>spinosa</i> Jensen 1878, p. 69; Maristo 1938 emend.) | |
| — | Vagina em comunicação direta só com a bursa post-penial..... <i>Archilopsis</i> Meixner (1938, p. 6, 58) | |
| 9 | Sem órgão músculo-glandular; faringe muito comprida..... <i>Necia</i> , gen. nov. | |
| — | Com órgão músculo-glandular, perto do orifício feminino; faringe de comprimento médio..... <i>Peraclistus</i> Steinböck (1932, p. 329) | |

Genus : *Monocelis* Ehrenberg (1831; Graff 1913, p. 423)

***Monocelis tabira*, spec. nov. (Figs. 91-95)**

O comprimento dos vermes viventes é de 1,5-2,4 mm.; os fixados não ultrapassam 1 mm.; a largura é de 0,12-0,2 mm. A grossura máxima encontra-se no meio do corpo, que daí se atenua sucessivamente para diante. A extremidade caudal é espatulada. O corpo é incolor, sem manchas pigmentárias. Há dois olhos, de cálices acastanhados escuros ou pretos. A faringe (Fig. 92,f) encontra-se atrás do meio do corpo, frequentemente no início do último terço. Os órgãos copulatórios situam-se no espaço entre a extremidade posterior da faringe e o bordo caudal do corpo. O intestino (Fig. 94,i) começa ao nível do cérebro (c) e termina atrás do poro feminino. (Fig. 91,q).

Os cílios são curtos, um pouco maiores na cabeça, e ausentes na margem da placa caudal (Fig. 95). Aí são substituídos por papilas adesivas (h), de secreção vermelha, e dirigidas para diante. Esta direção das papilas e, a sua forma apinzelada lembram as de exemplares jovens de *Minona evelinae* (Marcus 1946, p. 120 t. 23 f. 137 A). As células epidérmicas não contêm rabditos; os seus núcleos são aprofundados em todo o corpo. Limites intercelulares não se vêem. Glândulas de secreção cianófila ocorrem na cabeça (Fig. 94,g), e são numerosas também nas outras regiões do corpo. A mem-

brana basilar e os músculos cutâneos anelares são finos ; os longitudinais, nítidos e no ventre mais fortes que no dorso.

A cápsula do cérebro (c) é indistinta. No bordo cerebral anterior situam-se, entre as células ganglionares, o estatocisto e, nos dois lados dêste, os olhos. O estatocisto contém dois núcleos de células litógenas. Cada olho compõe-se de um cálice unicelular, hemisférico e uma célula visual globosa. Esta salienta-se do cálice, é homogênea e cristalinoide.

A faringe (Fig. 91,f) de 0,13-0,14 mm. de comprimento dilata-se para trás. Os seus epitélios externo e interno são ciliados e de núcleos aprofundados. Os cílios internos acabam a certa distância (z) do início do esôfago (k). Os músculos longitudinais da faringe confinam com os epitélios ; os anelares, com o parênquima. Os citosomas das glândulas de secreção eritrófila e cianófila (d) situam-se extra-faringealmente e desembocam, todos, na orla da faringe, não no lume. O anel nervoso (n) encontra-se no quarto ectal do corpo faringeo. A posição da boca (b) varia entre o meio e o terço externo. O quarto ental da faringe separa-se do resto por uma dobra anelar e tem caráter de esôfago (k). Aí faltam os cílios, e os núcleos das células altas são intra-epiteliais. O lume do intestino (i) pode obliterar-se em vermes no auge da digestão. O alimento observado nos animais presentes, colecionados com isca, consistia em sangue de peixe. Nos lados dorsal e ventral da parede intestinal dispõem-se as células claviformes de Minot (Fig. 91,m) em séries irregulares.

Os testículos (Fig. 93,t) são fracamente desenvolvidos em todo o nosso material que abrange ca. de 50 exemplares. Ocorrem 2-8 pequenos folículos ventro-medianos, que formam 1-2 séries entre o cérebro e a raiz da faringe. Os dutos eferentes são incognoscíveis. O órgão copulador masculino (Fig. 91) situa-se aproximadamente no meio entre o bordo posterior da faringe e a extremidade caudal do corpo e dispõe-se verticalmente à face ventral. O órgão é pequeno, de comprimento de 0,03 mm., de largura de 0,02 mm., e piriforme. Começa internamente com a vesícula seminal (s), cuja parede é tão larga quão o lume. A parede compõe-se, de fora para dentro, de músculos longitudinais, fibras anelares, e epitélio. Vesícula granulorum separada inexistente ; as glândulas grânulo-secretoras desembocam na parte ectal da vesícula seminal. O duto ejaculatório, a continuação externa do lume da vesícula, corre dentro do penis, um pequeno cone pontudo, sem estilete, que penetra no diminuto átrio masculino.

Pouco anteriormente à faringe (f) situam-se os ovários (Fig. 93,o), providos de túnica celular. Alguns ovócitos ainda nos ovários encontramos já inseminados. Os vitelários (v) estendem-se da região post-cerebral até ao nível do poro feminino (q). Os ovovitelodutos reúnem-se atrás da faringe (Fig. 95). Aí passa o ovoviteloduto comum (u) pela vagina e continua para trás, correndo lateralmente ao órgão copulador masculino. Bursa posterior não existe. O último trecho do duto comum post-bursal torna-se canal genital feminino, pois é circundado pelas glândulas argamassadoras (a) ; desemboca com o poro feminino (q), um pouco atrás do masculino (p).

Equidistantemente dêste, mas para diante, abre-se a vagina (Fig. 91,e) com curto tubo ciliado. Do ponto em que a vagina se encontra com o ovoviteloduto comum (u), penetra a bursa (r), representada por algumas células vacuolizadas, no tecido da parede intestinal ventral. A exiguidade desta

bursa anterior (seminal, copulatória) parece ser carater específico, não consequência de determinado estado da maturidade sexual, pois é menos desenvolvida ainda em vermes com vitelários incipientes do que nos descritos, plenamente maduros. Em um indivíduo da nossa coleção existem dois poros vaginais, um maior e outro menor, situados simetricamente de cada lado da linha mediana ventral. As duas vaginas reúnem-se antes da sua entrada no duto comum.

A duplicação descrita das vias copulatórias femininas lembra *Monocelis balanocéphala* (Böhmig 1902, p. 29), *Pseudomonocelis ophiocéphala* (Schmidt) Meixner (1943, p. 462) e as duas espécies de *Kala*, *K. evelinæ* Marcus (1949, p. 55) e *K. leroda* (Fig. 111-115), a primeira com vias copulatórias femininas completamente separadas, a segunda com reunião parcial das mesmas, da bursa para fora.

Ocorrência : Baía de Santos; ilha de São Sebastião, na areia fina da praia, perto de Ilhabela, imediatamente ao sul da Ponta Sta. Tereza; Rio de Janeiro, baía da Guanabara.

Discussão de *Monocelis tabira*

As espécies do gênero *Monocelis* podem ser divididas em três grupos : 1) órgão copulador masculino um penis inerte ; 2) órgão copulador masculino um penis armado ; 3) órgão copulador um cirro dentro de uma bolsa (*cirrífera* Mx., *scalopura* Marc.). Apenas as espécies do 1.º grupo precisam ser comparadas com *M. tabira*. São estas : 1) *lineata* (Müll.), o tipo do gênero. Tem mancha ocular transversal e 500-600 folículos testiculares. 2) *longiceps* (Ant. Dug.) com rabditos e numerosos testículos, estendidos da raiz da faringe até à região pré-cerebral (Graff 1904-08, t. 24 f. 8). 3) *balanocéphala* (Böhm.) sem olhos, com penis tubuloso e dois poros vaginais. 4) *fuhrmanni* Midelb. com distância muito grande entre o orifício vaginal e o poro masculino. 5) *fasciata* Graff, até 6 mm., ao comprido, e com 2 olhos estelares circundados por mancha pigmentada transversalmente estendida sobre o dorso. 6) *gamblei* Graff, sem olhos, com rabditos, e os testículos, em parte, situados ao lado da faringe. A espécie foi re-encontrada por Southern (1936, p. 65), mas não pormenorizadamente descrita. 7) Menos certa ainda é *viridistrostris* (Sabuss.), também sem olhos e com cauda fina, frequentemente torcida em espiral.

Genus : *Mesoda* Marcus (1949, p. 49)

Mesoda gabiellæ Marc. (Fig. 96)

Mesoda gabiellæ Marcus 1949, p. 50 t. 11 f. 65-69

A espécie foi encontrada, pela primeira vez, num dia de sol, de março de 1948, na areia da praia da Ilha de S. Sebastião, acumulada debaixo da nadadeira de um cão. O lugar do achado original pertencia à região da enchente regular ; a areia era bastante seca, e a salinidade deve ter sido alta, devido à exposição ao sol durante várias horas. Em junho de 1949, colhemos material na água salobra e uma dúzia de exemplares maduros na areia da água doce formada por um riacho quasi sem correnteza, habitado por girinos e pequenas Cyprinodontidæ (guarús). A água não tinha comunicação com o mar, mas enchentes altas levadas por ventos fortes podem atingi-la. Na época da colheita do material, a salinidade eventualmente

existente na água achava-se aquém da perceptibilidade pela língua humana (0,175%) ; tinha o paladar de água doce, e a qualidade olfativa ligeiramente pantanosa. Mesmo lembrando a maior conservação da salinidade dentro da areia do que na água acima desta (Milne 1940, p. 114, 136, 137), *Mesoda gabriellæ* merece ser chamada de muito eurihalina.

Em outros espécimes, obtidos na areia da água de salinidade normal, observámos uma extensão da bursa reessorvente (Fig. 96, r) ainda não registrada. O órgão estende-se em direção ventral até ao tubo músculo-dermático, e o fundo desta bursa encontra-se, com isso, circundado pelas glândulas argamassadoras (g).

Genus : *Necia* gen. nov.

Monocelididæ com vagina (Monocelidinæ) que corre caudalmente ao órgão copulador masculino, abrindo-se juntamente com este. Sem bursa seminal (anterior) e sem bursa posterior. O órgão masculino é um bulbo minúsculo com duto ejaculatório. Núcleos epidérmicos aprofundados em todo o corpo. Faringe muito comprida ; alongamentos intestinais sólidos, cefálico e caudal, faltam.

Tipo do gênero : *Necia sophæ*, spec. nov.

Na descrição de *Mesoda*, discutimos, há pouco, o grupo dos gêneros das Monocelidinæ, cujas espécies possuem os poros vaginal e masculino vizinhos ou reunidos (Marcus 1949, p. 49). Com este grupo convém comparar *Necia*. O orifício comum da vagina e do órgão masculino, aproxima *Necia* mais a *Archilopsis* e *Achiloea* que a *Mesoda*, onde os dois poros são separados. *Archilopsis* distancia-se de *Necia* pela ausência de comunicação entre vagina (duto vaginal ou vagina secundária da terminologia de Meixner) e ovovitelo-duto (duto comum).

Resta portanto, para o confronto especial, o gênero *Archiloea* Beauchamp (1910, p. 211). Como foi dito (Marcus 1949, p. 37), deve-se eliminar d'este gênero *A. wilsoni* Stirewalt, Kepner & Ferguson (1940) que pertence às Promonotinæ. Não possui vagina, e a chamada "bursa seminal" (l. c., p. 129) é um órgão músculo-glandular anexo ao átrio masculino, sem ligação com as vias femininas (f. 1, 3, 7, b). Das duas espécies de *Archiloea*, *A. rivularis* Beauch. e *A. spinosa* (Jens.), distingue-se *Necia* pelos caracteres da diagnose que se referem à posição da vagina, ao órgão copulador masculino à bursa anterior e à faringe.

A vagina de *Necia sophæ*, situada caudalmente ao penis, constitue, sem dúvida, um sinal disjuntivo importante do novo gênero. Outra espécie, *Peraclistus itaipus* (Fig. 104), com órgão músculo-glandular armado, perto do orifício feminino, levou-nos à comparação com *Monocelis oofaga* Friedmann (1924). A anatomia desta não foi, evidentemente, entendida na descrição original, como será exposto na discussão de *Peraclistus*. A nosso vêr, *Peraclistus* possui a mesma posição da vagina em relação ao penis, como *Necia*, mas distingue-se desta pelo órgão músculo-glandular, o penis evaginável, e a faringe de comprimento médio.

Necia sophæ, spec. nov. (Figs. 97-102)

O comprimento dos vermes, medido dos exemplares conservados e aclardados em óleo de cravo, é de 0,7-1, 3 mm. ; a largura, de 0,1 mm. São apro-

ximadamente cilíndricos, possuindo região pré-cerebral comprida e atenuada e cauda espatulada (Fig. 97). São brancos, sem olhos. A faringe (f) pertence à metade posterior do corpo; a bôca (b) situa-se na extremidade caudal da faringe, abrindo-se o poro masculino e vaginal imediatamente atrás desta. O orifício feminino (q) distancia-se mais do poro masculino (p) que da extremidade posterior.

O corpo é revestido por cílios de comprimento medíocre. Os núcleos (Fig. 102, j) da epiderme (k) são aprofundados no corpo inteiro. Raramente reconhecem-se os limites entre as células epidérmicas que não contêm rabditos. Escassas glândulas de secreção eritrófila ocorrem na cabeça. As glândulas do corpo, de secreção cianófila, começam ao nível da raiz da faringe e tornam-se mais densas em direção caudal. Na própria cauda são cerradas. Ali encontram-se numerosas glândulas (z), cujos citosomas se situam internamente à musculatura cutânea. A sua secreção basófila é baciliforme. Entre estas glândulas existem outras, de secreção acidófila (y). Ocupam principalmente os bordos da espátula caudal, mas algumas vêm-se também nas faces dorsal e ventral da cauda. Os pinceis de secreção destas glândulas, vermelhas nos cortes corados com hematoxilina-eosina, formam papilas adesivas que correspondem às descritas no trabalho de Midelburg (1908, p. 83-84 t. 6 f. 2, 6). A membrana basilar é mediocremente desenvolvida. Os músculos cutâneos anelares são finos; os longitudinais (l), mais grossos.

O cérebro (Fig. 100, c) é circundado por cápsula nítida. O estatocisto é pré-cerebral, extra-capsular e contíguo a células ganglionares cerebrais. Os nervos látero-ventrais (n) reúnem-se na cauda (Fig. 98) e suprem células sensoriais piriformes, que se tingiram nos cortes.

A direção principal da faringe (Fig. 101, f) coincide com a do corpo. O epitélio da bolsa faríngea é baixo. A faringe é muito comprida (0,25 mm.) e dilata-se para fora. O epitélio faríngeo externo tem núcleos aprofundados nos três quartos ectais da sua extensão e cílios nos dois terços ectais. O último quarto ental do epitélio externo mostra núcleos em posição normal. O epitélio interno tem núcleos aprofundados na sua metade ectal e cílios no primeiro quarto ectal (d). Epitélio alto, de núcleos normais, caracteriza a metade ental da faringe como esôfago (e). Nas partes faríngeas revestidas por epitélio de núcleos normais, existe musculatura inconspícua; nas outras partes, apõem-se as fibras longitudinais aos epitélios; as anelares, ao parênquima. As últimas são mais fortes no lado interno. O parênquima contém numerosos núcleos e também os dutos das glândulas faríngeas, de secreção eritrófila e cianófila, cujos citosomas (h) são extrafaríngeos. As desembocaduras das glândulas encontram-se na orla da faringe, onde os cílios faltam. O anel nervoso (a) situa-se no oitavo ectal da faringe.

O intestino (i) estende-se do cérebro (c) até à extremidade caudal. O seu lume oblitera-se no auge da digestão. As células claviformes de Minot (m) são raras e irregularmente distribuídas.

Os testículos (t) apresentam-se como folículos ventrais, irregulares. Geralmente, há 2-6 folículos, mas em um verme foi encontrado um único testículo. A túnica própria testicular é nítida. Os dutos eferentes são muito finos. O órgão copulador masculino é pequeno (comprimento 0,04 mm.) e dista pouco da faringe. O órgão compõe-se de uma vesícula muscosa (Fig. 99, s) e um duto ejaculatório curto. A vesícula contém entalmente esper-

matozóides; ectalmente, secreção granulosa (r). O duto é revestido por cutícula tênue e indistintamente separado do minúsculo átrio masculino. Pela parede dorsal dêste entra a vagina (u), e de trás desemboca no átrio um tufo de glândulas (x). O poro masculino (p) e o orifício bucal (b) são providos de esfínteres (es).

Os ovários (o) situados pouco antes da faringe (f) são envolvidos pela sua túnica. Os vitelários (v) começam a certa distância do cérebro (c) e atingem posteriormente quasi o poro feminino (q). Os ovovitelodutos reúnem-se (wi) caudalmente à faringe. O epitélio baixo dêles continua na vagina (u), que ocupa um plano transversal situado atrás do órgão copulador masculino. A vagina é circundada por alto cilindro de músculos anelares, separados das fibras da vesícula comum (s). Apenas um anel baixo, ectal, envolve em comum a vagina e o átrio masculino. Caudalmente à entrada da vagina torna-se o epitélio da via feminina mais alto, de maneira que se recomenda denominar o trecho caudal de canal genital feminino (w). Nem nêste, nem no trecho pré-vaginal, no duto comum, encontrámos qualquer estrutura que possa ser comparada a uma bursa. Espermatozóides foram vistos nos ovovitelodutos da região pré-faríngea. Torna-se, destarte, indispensável admitir a subida imediata dos espermatozóides ejaculados na vagina, para os ovários, sem armazenamento em bursa seminal. O canal genital feminino continua para trás e abre-se com o poro feminino (Fig. 98, q), no meio de grandes tufos de compridas glândulas argamassadoras (g).

Ocorrência: Os vermes vivem entre algas da zona da ressaca, abaixo da linha da vasante média. Ca. de vinte exemplares foram obtidos, sucessivamente, na baía de Santos (ilha das Palmas e costão do Forte Itaipú; X. de 1947, VII. 49) e na ilha de São Sebastião (IX. 48, IV., VI. e XI. 49).

Peraclistus Steinböck (1932, p. 329)

Monocelididæ com vagina (Monocelidinæ) que desemboca caudalmente ao órgão masculino, juntamente com êste ou a pequena distância do mesmo. Penis um tubo evaginável, inerte. Anteriormente ao orifício feminino, um órgão músculo-glandular com estilete encurvado, cuticular. Sem bursa seminal (?) e sem alongamento intestinal sólido, cefálico ou caudal. Núcleos epidérmicos aprofundados. Faringe de comprimento médio.

Tipo do gênero: *Peraclistus oofagus* (Friedmann 1924, p. 81).

Monocelis oofaga foi descrita sem verificação dos dutos eferentes. Friedmann tomou, por isso, o órgão provido de estilete por órgão copulador masculino. A ausência de espermatozóides e de secreção granulosa no suposto órgão copulador considerou (p. 89) condicionadas pelo estado reprodutivo do material. Chamou "flagellum" o duto ejaculatório e, citando uma das figuras de Beauchamp (1920, f. IV), comparou-o com o flagelo que ocorre nos Tricladida Paludicola (Bresslau 1933, p. 135). Friedmann estranhou, é verdade, a presença de um órgão conhecido no penis dos Tricladida, no aparelho feminino de uma *Monocelis*. Até aqui, não temos dúvidas a respeito da nova interpretação de *Peraclistus oofagus* (Friedm.).

Chamamos "vagina antralis" o órgão que Friedmann designou como "bursa copulatrix". O ajuntamento de vagina e penis, em *P. oofagus*, aproxima êste a *Necia sophia*. O órgão músculo-glandular, os caracteres do penis e da faringe recomendam, porém, separar *P. oofagus* de *Necia* e reuni-lo

com a espécie a ser descrita em seguida. Os "saquinhos acessórios" da "bursa" de *P. oofagus* não podem ser interpretados. A posição deles não corresponde à de vesículas acessórias de uma bursa seminal, talvez ligadas ao intestino. Tais vesículas situam-se dorsalmente ao ovoviteloduto. O calibre dos saquinhos é bem maior que o de dutos eferentes, como tais desembocam na vesícula seminal de *Peraclistus itaipus* (Fig. 105, d). Todavia, as ilustrações de Friedmann não são tão boas que se prestem ao entendimento imediato. Assim parece difícil imaginar que um verme de corpo filiforme se apresente na forma da figura 1, mesmo admitindo contração intensa na fixação e compressão forte no intermédio aclarador. O tipo do gênero continua, destarte, não completamente inteligível.

Steinböck (l. c.) e Bresslau (1933, p. 227, 279) apõem aos gêneros *Coleophora* e *Peraclistus* "Fügenschuh 1933" como nome de autor e ano da descrição. Mas, o trabalho de Fügenschuh nunca foi publicado, de maneira que o nome de Steinböck e o ano de 1932 devem ser combinados com os dois gêneros. Ambos são precários; *Coleophora*, pelas razões expostas na chave das Monocelidinae (veja p. 53); *Peraclistus*, devido à análise, a meu ver errada, do tipo. A cada um dos dois gêneros acrescentou Steinböck (l. c.) ainda dois "nomina nuda", cuja descrição por Fügenschuh não saiu.

Ectocotyia paguri Hyman (1944, p. 2) já foi aproximada a *Monocelis oofaga* (Westblad 1948, p. 18-19). A posição da faringe de *Ectocotyia* combina com a de *Monocelis hirudo* Lev., o tipo do gênero *Coleophora*.

***Peraclistus itaipus*, spec. nov. (Figs. 103-105)**

O hábito geral dos vermes assemelha-se ao de *Minona evelinae* Marcus (1946, p. 120), mas eles alcançam maturidade com comprimento muito menor. Também *Necia sophia* apresenta traços em comum com a espécie presente, cuja faringe, de tamanho médio, constitui o primeiro sinal disjuntivo. O comprimento dos vermes vivos atinge 1,5 mm.; a largura, 0,2 mm. As medidas correspondentes de animais fixados são 1,1 mm. e 0,15 mm. Da extremidade anterior dos exemplares vivos distam: o estatocisto 0,2 mm.; o bordo posterior do cérebro (c) 0,27 mm.; a raiz da faringe 0,94 mm.; a orla desta 1,18 mm. A largura máxima encontra-se ao nível da faringe (f); a cauda é espatulada (Fig. 103). Os vermes são incolores e destituídos de olhos.

O comprimento dos cílios acusa o duplo da altura da camada cobradora da epiderme, cujos núcleos se encontram em baixo da musculatura cutânea. Rabditos não ocorrem. Glândulas cianófilas formam uma coroa volumosa na cabeça, havendo outras, relativamente numerosas, na extremidade caudal. No corpo restante, são escassas (k). Algumas glândulas eritrófilas notam-se na região anterior. As papilas adesivas (h) da parte post-faríngea do corpo são menos desenvolvidas que em *Necia*. Corresponde isto ao habitat mais protegido de *Peraclistus itaipus*, entre os tubos sólidos de *Terebellidae* e dentro dos mesmos, enquanto *Necia sophia* vive entre algas do litoral superior, batidas pelas ondas. A musculatura cutânea, anelar (rm) e longitudinal (l) é mediocrementemente desenvolvida.

A cápsula cerebral é fraca. Evidentemente inclui o estatocisto, apostado ao neuropilema e circundado pelas células ganglionares da calota cerebral

anterior. Os nervos ventro-laterais (Fig. 105, n) são grossos, como o é a comissura caudal dos mesmos (Fig. 104).

A bôca (b) coincide com o bordo posterior da faringe (f). A bolsa faríngea (e) é revestida por epitélio nucleado. Este é substituído pelo faríngeo, na região da raiz da faringe. Aí passa a parede externa do corpo faríngeo à bolsa. O comprimento da faringe corresponde, aproximadamente, à metade da longura faríngea de *N. sopha*. Vermes viventes de *P. itaipus* mostram a faringe quasi sempre dobrada em ângulo reto (Fig. 103, f), dispondo-se a raiz paralela, o cálice perpendicularmente à direção longitudinal do corpo. A faringe é de 0,12-0,15 mm., ao comprido, nos vermes conservados. O seu epitélio interno é ciliado e de núcleos aprofundados, na parte ectal, caliciforme; sem cílios e de núcleos normais, na ental, tubular. Os músculos acompanham apenas o trecho ciliado. O epitélio faríngeo externo é aprofundado em toda a sua extensão e provido de músculos; os cílios, porém, não atingem a raiz, nem ocorrem na parte adjacente, topograficamente pertencente à bolsa. Os músculos longitudinais são interna e externamente sub-epiteliais; os anelares, apostos ao parênquima, sendo as duas camadas igualmente tênues. As glândulas (j) desembocam todas na orla, da qual o anel nervoso (Fig. 104, n) dista apenas 0,028 mm. Dorsalmente à faringe corre o tubo que estabelece a comunicação entre o intestino pré-faríngeo (i) e o post-faríngeo. O intestino total estende-se do bordo anterior do cérebro (c) até às glândulas argamassadoras (g). As células intestinais apresentam-se individualizadas, como se vê no corte transversal (Fig. 105, i); as clavias de Minot (m) são raras.

Os testículos (Fig. 103, t) são pequenos e situados entre o cérebro e os ovários (o). Os folículos são circundados por túnica própria nítida, em oposição às indicações de Friedmann (1924, p. 89) a respeito de *P. oofagus*. Os testículos são pouco numerosos; todavia ocorrem, excepcionalmente, até 3 folículos em um corte transversal. Várias fases da espermatogênese vêem-se no mesmo folículo. O duto eferente não foi visto na parte pré-faríngea, onde deve ser impar, mediano. Bifurca-se para passar nos dois lados da faringe, entre os citosomas aprofundados das glândulas faríngeas (j). Atrás da faringe aparecem os dois dutos eferentes (d) ventralmente aos nervos principais (Fig. 105, n). Entram separadamente na calota anterior da vesícula seminal (s) que contém espermatozoides. A vesícula é um órgão esférico, de diâmetro de 0,04 - 0,045 mm., revestido por epitélio nucleado e circundado por grosso manto de músculos. Para dentro da vesícula invagina-se o penis (Fig. 104, p), um tubinho estreito, inerte, cuja raiz é crescida com o integumento ao redor do poro masculino (q).

Os vitelários (Fig. 103, x) são laterais; começam ao nível do cérebro e estendem-se até ao do orifício vaginal externo (r), aproximadamente. Os ovários (Fig. 104, o), pré-faríngeos, são volumosos. Vê-se, nêles, um feixe de espermatozoides aposto ao ovócito mais crescido. Os ovovitelodutos (u) correm dorsalmente aos nervos principais (n) e reúnem-se imediatamente atrás do nível da vesícula seminal (s). Aí entra a vagina estreita (v) no ovoviteloduto, sem formar uma dilatação que possa ser chamada bursa seminal. O orifício vaginal externo (r) encontra-se caudalmente ao poro masculino (q), muito perto dêste. O ovoviteloduto comum continua para trás, onde a sua parede grossa forma um espessamento especial (w), encastrado na parede intestinal. Havendo espermatozoides nêste apêndice, tra-

ta-se nêle, evidentemente, de um órgão fagocitário de espermatozóides excedentes, uma bursa ressorvente. Os espermatozóides são daí, possivelmente, transmitidos para o intestino. Glândulas argamassadoras eritrófilas (g) desembocam, em parte, no último trecho do duto feminino comum, em parte, ao redor do poro feminino (z), situado a pequena distância da extremidade caudal.

Anteriormente a êste poro, mas com orifício externo próprio (y), abre-se o órgão músculo-glandular. É esférico e tem diâmetro de 17-20 micra, dos quais 4 micra, de cada lado, cabem à parede muscúlosa. Contém secreção granulosa, fracamente eritrófila. Um estilete cuticular, ventralmente encurvado, de 12 micra, ao comprido, e de 6 micra de largura, na base, projeta-se na reentrância do integumento, que estabelece a comunicação entre o órgão e a face ventral. O órgão parece-se com o de *Minona evelinæ* Marc. e de *Peraclistus oofagus* Friedm. ; o de *Minona insularis* Meix. tem estilete reto e situa-se anteriormente ao penis. Os órgãos correspondentes das Promotinae "*Archiloa wilsoni* Stirew., Kepn. & Ferg. ("rather a nidamental gland than a bursa seminalis") e *Digenobothrium inerme* Pal. não tem estilete.

Ocorrência : Perto de Santos, não costão do Forte Itaipú, 6 exemplares entre tubos de Terebellidæ, na linha da vasante maxima ; 24. VIII. 1949.

Família : Otoplanidæ Hallez (1892, p. 108)

Genus : *Philosyrtis* Giard (1904, p. 1065)

Otoplanidæ cuja faringe é curta, tem forma de colar e se dirige ventralmente. O intestino é indiviso. A extremidade anterior demarca-se por um sulco transversal, ventral, nem sempre distinto. Os núcleos epidérmicos são aprofundados, na região da sola rasteira ; intra-epiteliais, no corpo restante. As papilas adesivas são digitiformes. O órgão copulador masculino contém 6 pares de cerdas.

O gênero *Philosyrtis* foi, originalmente, incluído, com reserva, nos Gastrotricha aberrantes. No início, Remane (1926, p. 631) era ainda da mesma opinião, mas chegou, no decorrer das suas pesquisas, a definir a verdadeira posição de *Philosyrtis* nas Otoplanidæ (l. c., p. 690). A localização da faringe, o estatocisto, e a ausência de bôca e anus terminais da espécie presente não nos deixaram em dúvida quanto à sistematização geral da mesma.

A definição genérica, porém, devemos à tabela póstuma de Meixner, mencionada na introdução do trabalho atual. Nesta tabela, encontra-se a descrição sumária de uma espécie, certamente congênica com a presente. Silenciamos o nome e a procedência da espécie de Meixner, pois ela ainda não foi publicada. Pela mesma razão, não pormenorizamos a diferença entre a espécie de Meixner e a nossa, a qual reside nas cerdas peniais. Da organização do tipo do gênero, *Ph. monotoides* Giard, conhece-se somente o suficiente, para incluir a espécie de Meixner e a atual, com reserva, no mesmo gênero. Parece, porém, fácil re-examinar *Ph. monotoides* que vive na costa de Ambleteuse (Pas-de-Calais, França), na areia fina, pouco movimentada, coberta por manchas acastanhadas de Diatomáceas e Peridíneas (Meixner 1938, p. 128).

Philosyrtris eumeca, spec. nov. (Figs. 106-110)

Vermes adultos atingem ca. de 0,8 mm. de comprimento e 0,06-0,1 mm. de largura. O volume do corpo de *Ph. eumeca* corresponde, assim, à milésima parte do de *Parotoplana moya* Marc. O corpo tem forma de faixa, mas é atenuado nas duas extremidades, achatado no ventre e convexo no dorso. A região anterior, hemisférica, é separada da parte seguinte por um sulco transversal ventral, mais ou menos pronunciado. De cada lado do corpo, ocorrem ca. de 8 papilas adesivas (k), havendo, além disso, 4-8 caudais, diversamente agrupadas. Cada papila representa uma célula alongada, com núcleo basilar, intra-epitelial (Fig. 109, k); as terminações apinzeladas adesivas das papilas laterais dirigem-se para diante, como nos indivíduos jovens de *Minona evelinæ* (Marcus 1946, f. 136 A); as das caudais, para trás, lembrando, no seu aspecto individualmente variável, as papilas de *Meidiama lutheri* (ibid., f. 123). A cada papila pertence uma glândula aprofundada, que fornece a secreção pegajosa.

Os vermes são enormemente móveis, deslizam "correndo sobre os cílios", pulam dentro da água, como *Stylonychia*, aderem aos grãos de areia, contraem-se e enrolam-se. São incolores e transparentes; os vitelários (v) destacam-se como fitas brancas, opacas, à luz refletida. A diferença do aspecto dos vermes adultos (Fig. 106) e jovens (Fig. 107) provém da posição da faringe (f). Esta dista pouco (0,05 mm.) da extremidade caudal dos indivíduos jovens e aproxima-se invulgarmente à terminação anterior (distância: 0,275 mm.), nos adultos.

O botão cefálico é provido de estereocílios (Fig. 106, sc) compridos, frequentemente curvados. Alguns longos cílios encontram-se ainda nas regiões laterais e caudal. Os cílios da sola rasteira são de 6 micra, ao comprido; a própria sola (x) é larga (0,05 mm.) até à boca (b). Daí para trás, os cílios ventrais ocupam um sulco mais estreito, que termina no gonóporo (go), à distância de 0,1 mm. da extremidade caudal. O sulco que separa a região anterior é ciliado. Dêle estendem-se dois curtos campos ciliados (w) lateral e um pouco dorsalmente, sem atingir a região dorso-mediana.

A epiderme é muito fina (ca. de 1 micron); os núcleos são normais, com exceção do sulco cefálico, dos campos ciliados laterais e da sola rasteira, onde são aprofundados. Rabditos (r) eritrófilos, de 6-7 micra, ao comprido, ocorrem nos dois terços anteriores do corpo e são especialmente cerrados no botão cefálico. Os corpúsculos refrativos de *Ph. monotoides* Giard (1904, f. 2; descrição: p. 1065) são, provavelmente, rabditos cefálicos. No terço anterior, até à faringe, foram vistas glândulas rabsitógenas (q) aprofundadas. As fibras anelares da musculatura cutânea são finas; as longitudinais, um pouco mais grossas, mas, em consideração à agilidade dos vermes, os músculos parecem relativamente fracos.

O cérebro (c) é volumoso e atinge 0,11 mm. de comprimento, inclusive dois lóbulos anteriores (l) que flanqueiam o estatocisto (e). Sendo acumulações de células ganglionares, os lóbulos lembram as massas granulosas ("äussere Körnerhaufen") dos Polycladida. Em *Otoplanidia endocystis* Meixner (1938, p. 9 f. 7 F, F 1) ocorre posição semelhante do estatocisto, sendo apenas os lóbulos anteriores da espécie aludida, não retos, mas encurvados para o plano mediano. Na espécie presente existem, além de núcleos da cápsula do estatocisto ainda dois grupos de células formadoras do estatolito,

cada grupo com 5 núcleos (Fig. 108). Giard (l. c.) acentuou a ausência das "pierres accessoires" em *Ph. monotoides*. Células ópticas não ocorrem na espécie aqui em mãos.

A faringe (Fig. 106, f) é curta, ectalmente estreita, entalmente larga e circundada por bolsa (Fig. 109, j) profunda. O epitélio interno é provido de cílios compridos e de núcleos aprofundados; o externo, sem cílios, tem núcleos normais. O anel nervoso (n) faríngeo é ental. Os lumes da faringe e do intestino (i) são separados por um diafragma (h). As células intestinais são baixas, havendo algumas clavas de Minot (m) no assoalho do intestino, na proximidade da faringe. A parede do intestino é muito tênue, nos lugares em que se sobrepõe às gônadas e ao órgão copulador. Bolsas do intestino (d) penetram no espaço entre as gônadas femininas (o, v) e o integumento, como em *Parotoplana moya* (Marcus 1949, p. 61).

Os dois testículos (Fig. 106, t), dos quais um pode faltar, emitem dutos eferentes, cada um com várias dilatações (y), vesículas seminais acessórias, na região post-faríngea. Mais para trás ainda, os dutos entram na vesícula seminal principal (s), vindos de trás. A região anterior, ectal, da vesícula é revestida por células grânulo-armazenadoras (sg).

O duto ejaculatório é provido de doze cerdas (Fig. 110) que se apõem ao lado interno da parede membranosa do duto, reforçando-a. Estas cerdas pertencem a três tipos; o conjunto delas forma um semicírculo ventral e lateral. O 1.º tipo abrange um par de cerdas maiores (34 micra) e três pares de menores, quanto às hastes. As bifurcações de todas estas cerdas terminam com uma ponta distal e outra, proximal, encurvada para trás. As cerdas maiores são as mais caudais-externas; as menores formam uma série arqueada que se estende ventralmente às cerdas externas. Ao 2.º tipo pertence um par de cerdas (21 micra) reunidas dorsalmente ao duto ejaculatório, no meio. As pontas distais das bifurcações destas cerdas entrelaçam-se. O 3.º tipo é representado por um par de cerdas anteriores (26 micra). Terminam sem bifurcação, com ponta simples, ligeiramente encurvada em forma de S. Estas cerdas salientam-se rostralmente, além das restantes. O aparelho inteiro projeta-se para dentro do átrio (a).

Os ovários contêm poucos ovócitos (o), em parte, já inseminados (Fig. 109), enquanto se encontram ainda na sua posição original, posteriormente aos testículos (t), anteriormente à faringe (f). Caudal e lateralmente aos ovários, estendem-se os vitelários (v), metidos na parede do intestino (i), cujos divertículos (d), entre o integumento e as gônadas, já foram mencionados. Os ovovitелодutos reúnem-se ventralmente ao penis (Fig. 106, p), no ponto (z) em que desembocam no átrio (a). Cada ovovitелодuto recebe a secreção de algumas glândulas argamassadoras (g), no seu trecho mais ectal. Outras glândulas do mesmo tipo abrem-se ao redor do gonópodo (go).

Ocorrência: Baía de Santos, ilha Porchat, na areia fina (diâmetro dos grãos: ca. de 0,2 mm.), misturada com fragmentos de conchas, abaixo da linha da vasante regular (XI. 1948; IX., X. 1949). Além da rica população de *Philosyrtis eumeca* houve, na mesma areia, ainda Acoela em forma de faixa, evidentemente novos, Monocelididae (*Meidiama lutheri*), Nematoplanae (*Nematoplana naia*), Kalyptorhynchia, um Nemertino e vários Copépodos. Nos fragmentos das conchas encontrou-se *Phoronis ovalis* Str. Wright (du Bois-Reymond Marcus 1949).

Nota sôbre o crescimento de *Philosyrtis eumeca*

O material era rico em indivíduos jovens ; os menores destes com 0,2 mm., ao comprido. Notou-se, novamente, quão pouco crescem o cérebro e a faringe, na vida post-embriônica. O cérebro de um verme jovem de 0,2 mm., de longura total, acusou comprimento de 0,1 mm., sendo o dos vermes adultos de 0,11 mm. Outro indivíduo jovem, cujo corpo foi de 0,25 mm., teve faringe de 0,05 mm., ao comprido. A mesma medida ocorre nos vermes adultos, cuja faringe é apenas mais larga que a dos jovens. O crescimento atinge, principalmente, a região post-faríngea, cuja longura, de 0,05 mm. nos jovens, aumenta para 0,5 mm., nos adultos. Esta parte do corpo abriga os vitelários volumosos e, caudalmente a estes, ainda o aparelho copulador masculino, de comprimento de 0,07 mm.

Genus : *Kata* Marcus (1949, p. 55)

***Kata leroda*, spec. nov. (Figs. 112-115)**

Os vermes brancos foram colecionados juntamente com outras Otoplanidæ, *Kata evelinæ* e *Parotoplana moya* (veja Marcus 1949, p. 55, 59), das quais pouco se distinguem no seu hábito geral. Anatômica e histologicamente são bem diferentes. *Kata leroda* é de 2 mm., ao comprido, no estado vivente ; *K. evelinæ*, até 8 mm. Os vermes da espécie atual tiveram, quando fixados, comprimento de 1 mm., e largura de 0,18-0,22 mm.. A região anterior com o lóbulo cefálico, os 2 pares de tufo ciliados (Fig. 113, y, z), inseridos em fossetas que podem ser protraidas, formando então papilas, e os dois campos de cílios, que circundam as papilas, correspondem aos mesmos órgãos em *K. evelinæ*. Também o cérebro (c) envolvido pela cápsula, com 2 olhos sem pigmento no quadrante dorso-caudal, e o estatocisto (e) situado anteriormente ao cérebro são semelhantes em ambas as espécies.

A posição da faringe (Fig. 112, f), a extensão do complexo dos órgãos copulatórios, e a configuração da metade posterior do corpo, diferem em *K. leroda* e *K. evelinæ*. A faringe da última insere-se no limite entre o 2.º e o último terço do corpo ; a de *leroda*, no entre o 3.º e o 4.º quinto, portanto mais para diante. Não obstante é a região caudal, i. é, a entre o orifício da vagina (va) e a extremidade posterior em *leroda* muito curta (0,05 mm.). Corresponde a um vigésimo da longura total em *leroda* ; a um sexto desta, em *evelinæ*. O complexo dos órgãos copulatórios é relativamente mais comprido na nova espécie.

A faringe (f) cilíndrica, cuja direção funcionalmente principal se dispõe paralelamente à face ventral, e a boca (b), no início do último quarto da faringe, repetem caracteres de *evelinæ*. A extensão da sola ciliada (u) difere nas duas espécies : em *evelinæ* não ultrapassa a raiz da faringe ; em *leroda* atinge o gonópore (g).

A largura da sola ciliada é de 0,07 mm. (em *evelinæ* : 0,12 mm.) ; o comprimento dos cílios desta, de 0,011 mm. (*evelinæ* : 0,012 mm.). As glândulas adesivas (k) são muito mais raras que em *evelinæ* ; mesmo na ponta caudal é mistér procurá-las. Os rabditos (r), que faltam na região da sola ciliada (como em *evelinæ*), são menos numerosos e menores (6 micra, contra 10-20 em *evelinæ*). Algumas glândulas adesivas ocorrem também no lóbulo

cefálico, mas as glândulas cefálicas cianófilas de *evelinæ* não existem em *leroda*.

Todos os núcleos epidérmicos são aprofundados, como em *evelinæ*. Repetem-se também os botões fungiformes de secreção cianófila, que devido à sua pequenez não foram desenhados nas nossas figuras, e as células rabditógenas (Fig. 114, q) no parênquima. A musculatura cutânea é mais fraca que em *evelinæ*, nomeadamente a dorsal. Comparando um verme adulto de *K. leroda*, de largura de 0,2 mm., com um jovem de *K. evelinæ*, de largura de 0,182, verificamos a grossura da musculatura dorsal, de 5 micra em *leroda*, de 11 micra em *evelinæ*; a da ventral, de 11-14 micra em *leroda*, de 16-20 micra em *evelinæ*. Na nova espécie não vimos fibras transversalmente estriadas. Os citosomas com os núcleos (u) das células da sola ciliada (Fig. 114) situam-se, na espécie presente, internamente à musculatura longitudinal, como os elementos correspondentes da epiderme restante. Em *evelinæ*, encontram-se os núcleos das células da sola entre uma camada externa e outra, interna, dos músculos longitudinais. Os feixes destes condicionam, em ambas as espécies, a disposição dos rabditos em séries longitudinais.

O cérebro (Fig. 113, c) é esférico, de diâmetro de 0,04-0,05 mm.. Reconhecem-se nervos sensoriais anteriores e 3 pares de nervos posteriores longitudinais, os ventrais (n), que são os mais grossos, os laterais (Fig. 114, nl) e os dorsais (nd). O estatocisto é volumoso (diâmetro: 0,022-0,028 mm.) e mostra, como o de *K. evelinæ*, 2 grupos de 4 células estatolitógenas cada um.

Do aparelho digestivo mencionamos apenas as diferenças entre *K. leroda* e *K. evelinæ*. São estas: o anel nervoso externo da faringe é mais tênue na espécie atual; não há, nesta, glândulas cianófilas que desemboquem no lume da faringe; as clavas de Minot (mi) são espalhadas entre o epitélio intestinal, não concentradas na entrada do intestino; os limites entre as células intestinais são nítidos; o intestino post-faríngeo é representado por um trecho curto, quasi sem lume, situado dorsalmente ao complexo copulador.

Os testículos foliculares (t) começam atrás do cérebro (c), a pequena distância deste. Atigem, aproximadamente, a raiz da faringe. Há, de cada lado, vários folículos cerradamente juxtapostos, que alternam com os lóbulos dos vitelários (v). O ducto eferente de *K. evelinæ*, que permite a passagem dos espermatozoides aos vacúolos intra-epiteliais do intestino, re-encontra-se em *K. leroda*. Também a bifurcação do ducto eferente e a entrada dos 2 ductos, assim originados, na região anterior da vesícula seminal (Fig. 115A, s) é a mesma. As caudas dos espermatozoides parecem grudadas pelas glândulas (vg) no fundo caudal da vesícula. O ducto ejaculatório (d) atravessa um bulbo, cujas células parietais armazenam secreção granulosa. Em *K. evelinæ* corresponde ao bulbo uma papila penial cônica, sem secreção granulosa. A bainha penial (p) circunda o aparelho cuticular (Fig. 115B) que proemina no átrio (a). O aparelho compõe-se de 22 acúleos (Fig. 115C) que são biscúspides e dispostos ao redor de um estilete central, em forma de funil. O comprimento do último é de 0,02 mm.; a sua largura ental, de 0,011 mm.

Os ovários (Fig. 112, o), ao nível da raiz da faringe, indicam a terminação caudal da extensão dos testículos (t). Os ovovitелodutos (l) circundam

o bulbo masculino, reúnem-se e formam o ovoviteloduto comum (lc). O trecho externo dêste recebe as glândulas argamassadoras (h), pouco antes da sua desembocadura no átrio. Cada ovoviteloduto emite, como em *K. evelinæ*, um canal ou ramo ventral (lp), que corre de cada lado do gonópore (g), para trás. Em *K. evelinæ*, permanecem os dois canais separados, e os órgãos caudalmente seguintes são também pares. Em *K. leroda*, existem apenas canais caudais pares (lp); a bursa é ímpar (w), e a vagina (va), igualmente ímpar, abre-se com um único poro dorsal (vp).

Ocorrência: Ilha de São Sebastião, na areia fina, juntamente com *Kata evelinæ* e *Parotoplana moya*. Ca. de 12 exemplares foram iscados com vísceras de galinha em abril de 1949.

Discussão de *Kata leroda*

Os sinais disjuntivos entre a nova espécie e *K. evelinæ*, o tipo do gênero, já foram incluídos na diagnose precedente. Basta, por isso, repetir aqui apenas os mais salientes. São êstes, da morfologia externa, o tamanho muito menor do corpo; a curteza da região caudal e a extensão maior da sola ciliada. No integumento observam-se: escassez de papilas adesivas; ausência de glândulas cefálicas cianófilas; musculatura cutânea mais fraca, nomeadamente no dorso, e posição dos núcleos da sola ciliada internamente à musculatura longitudinal, não entre uma camada externa e outra, interna, desta. O aparelho digestivo mostra clavas de Minot irregularmente distribuídas, não concentradas na entrada intestinal e somente um curto trecho post-faríngeo do intestino, aí quasi sem lume e situado dorsalmente ao complexo copulatório. Entre os órgãos masculinos destacam-se a papila penial que é um bulbo curto, não um cône, e as células parietais dêste bulbo, que contêm secreção granulosa. Nos órgãos femininos é notável a entrada dos 2 canais caudais dos ovovitelodutos na bursa ímpar, sendo igualmente ímpar a vagina que se abre com um único poro dorsal.

Família: Nematoplanidæ Meixner (1938, p. 6)

Genus: Nematoplana Meixner (1938, p. 9)

***Nematoplana asita*, spec. nov. (Figs. 116-127)**

O comprimento dos vermes vivos é de 4-7 mm., a grossura de 0,1 mm.. As medidas do material conservado são 2,2-3,4 mm. e 0,12-0,15 mm., respectivamente. A extremidade anterior é arredondada (Fig. 122). Atrás do cérebro (c) o corpo dilata-se e aumenta paulatinamente de largura, até que atinge o seu máximo atrás da faringe (Fig. 121, f). Daí para trás estreita-se rapidamente, sendo a extremidade caudal cuspidata. Toda a parte anterior e média do corpo é cilíndrica; a post-faríngea, achatada, foliácea. A cor é branca, afora o conteúdo intestinal, de colorido variável. Os cálices ópticos são pretos (Fig. 116). Os cílios são uniformemente desenvolvidos, em toda a parte do corpo, com exceção de uma corôa de cílios maiores (Fig. 122, ci), provavelmente sensoriais, ao redor da cabeça. De cada lado da cauda dispõem-se 8-15 grupos de células glandulares adesivas (Fig. 126, h), basófilas nos cortes corados com hematoxilina-eosina. Con-, cordam com as glândulas correspondentes de *Togarma evelinæ* Marcus (1949 p. 44), *Nematoplana naia* e *Tabaota curiosa*.

A faringe de um verme crescido, ainda imaturo, de comprimento do corpo de 2,5 mm., em bálamo, é de 0,28 mm., ao comprido, i. é, 11,2% do comprimento total do animal; a de um exemplar jovem (0,75 mm.), 0,12 mm. (16%). No verme de 2,5 mm., a raiz da faringe dista 1,87 mm. da extremidade anterior; a boca faríngea, 2,15 mm., sendo a cauda de 0,35 mm. (14% da longa total). Durante a maturação das gônadas femininas degenera a faringe, sendo em um verme maduro, de 3,4 mm. de comprimento, maximamente de 0,12 mm. (3,5%) ou, sem as dobras que surgem na faringe regressiva, de 0,06 mm.. A região caudal cresce à custa da faringe, acusando, no verme maduro de 3,4 mm., 0,7 mm. ou 20,6% do comprimento total.

O integumento (Fig. 122) é formado por células (altura 6 micra, diâmetro 4-7), de superfície poligonal e de limites distintos. São revestidas por cílios que são compridos (6 micra), nos vermes imaturos, i. é, normalmente alimentados. Os núcleos epidérmicos, de 3 micra de diâmetro, são intra-epiteliais. Os rabditos (3 micra), vermelhos nos cortes corados com hematoxilina-eosina, formam séries longitudinais na superfície e deixam livres os limites inter-celulares. Pequenas células substituidoras, de cor azul e isentas de rabditos, são frequentes no epitélio. Lacunas inter-celulares deixam passar a secreção de glândulas eritrófilas (g). A membrana basilar é conspícua. A grossura da musculatura cutânea é de 6 micra, mas esta medida possui apenas valor aproximativo, porque os vermes se contraem no momento da conservação.

Glândulas cefálicas (gc), de secreção granulosa e vermelha, desembocam ao redor da extremidade anterior. Possuem reservatórios dilatados dos seus dutos, situados em baixo da musculatura cutânea. Os citosomas aprofundados penetram, nomeadamente nos dois lados, entre as células do intestino (Fig. 122). Na sua maioria, abrem-se em um círculo circum-cefálico, reconhecível, no verme vivente, pela corôa de cílios (ci) acima mencionada. Algumas das glândulas cefálicas desembocam um pouco atrás deste círculo. A cor da secreção é muito mais brilhante que a das glândulas cutâneas restantes.

O cérebro (c) tem de comprimento 0,055 mm. e de largura 0,042 mm. e dista 0,11 mm. da extremidade anterior. A cápsula que é nítida inclui os olhos situados ântero-dorsalmente. A posição e a estrutura dos olhos correspondem ao que se conhece de *N. coelogygnoporoides* Mx. e *N. naia* Marc. Há dois cálices muito aproximados um do outro, ou mesmo contíguos (Fig. 116), de 20 micra de extensão ântero-posterior e 18 micra de largura, cada um com uma célula óptica, cuja parte refrativa, cristalinóide, se ressalta fora do cálice. Dos nervos reconhecem-se apenas os dois ventrolaterais (Fig. 120, n), envolvidos por membrana semelhante à cápsula cerebral. Dêstes nervos saem seguidamente muitos outros menores, para cima e para baixo.

O parênquima é parcamente desenvolvido. Atrás do cérebro (c), parênquima histologicamente peculiar (Fig. 122, pa) preenche a região ao redor das glândulas cefálicas (gc) deixada livre pelo intestino. Esta região vê-se também nas figuras de *N. coelogygnoporoides* Meixner (1938, f. 6 D, 44). As pequenas células bem delimitadas, de citoplasma pouco tingível, assemelham-se às do intestino cefálico (ic) e são, talvez, elementos sustentadores.

A musculatura dorso-ventral reconhece-se nas partes pré-faríngea e post-faríngea do corpo. Órgãos excretórios não foram vistos.

A bôca (Fig. 123, b) situa-se anteriormente ao meio da faringe (f). Esta é oblíqua e tem forma de um tonel alongado. A bolsa faríngea (k), formada por células baixas, circunda a faringe ("pharynx plicatus") até à raiz. O lume faríngeo estende-se de ântero-dorsal a pósterio-ventral, como na espécie seguinte. A forma singular do órgão, aliás muito variável, conforme a contração, torna a parede anterior dêle mais comprida que a posterior. A parede faríngea externa, ciliada, alonga-se para a área da bolsa, especialmente no lado posterior, onde o alongamento se nota mesmo na faringe meio evaginada. Cílios ocorrem nos epitélios interno e externo; os núcleos do primeiro são normais; os do segundo, aprofundados. A musculatura acompanha a extensão da parede faríngea para a bolsa e compõe-se de fibras longitudinais, sub-epiteliais e de anelares, apostos ao parênquima. Os últimos são grossos, especialmente os internos. As glândulas (j) dispõem-se em círculos, havendo 3 tipos, as de secreção azul, as vermelhas, e as côr de rosa pálida. Desembocam na orla faríngea; algumas das azuis, também na face externa. O anel nervoso (Fig. 123, n) situa-se na metade anterior da faringe. A bôca faríngea interna é estreitada por um diafragma (di), uma dobra anelar, de epitélio baixo. O orifício da dobra que estabelece a comunicação entre os lumes faríngeo e intestinal situa-se ventralmente ao centro do anel.

No verme plenamente maduro, a faringe apresenta-se reduzida (Fig. 125, 127, f) a uma simples dobra cônica. O componente protoplasmático diminui, não o nuclear. Os cílios desaparecem; os núcleos dos epitélios interno e externo são intra-epiteliais; vestígios da musculatura mantêm-se; as glândulas e o parênquima involuíram.

As células do intestino (i) são sempre individualizadas e projetam-se, muitas vezes, claviformemente para o lume. A altura delas varia nos vários estádios digestivos; em células repletas de bolinhas ressorvidas notam-se ainda dispersos concrementos grumosos, amarelados-acastanhados. As clavas de Minot (m) não são concentradas e, às vezes distinguíveis das glândulas cutâneas (g) encravadas entre as células do trato alimentar, apenas pela secreção mais nitidamente granulosa e a posição mais para dentro. Em vermes contraindo formam-se bolsas intestinais que aproximadamente correspondem aos grupos das glândulas cutâneas. Normalmente os contornos do intestino são lisos. O epitélio intestinal dispõe-se racemosamente ao redor das dobras aludidas. Dorsalmente ao cérebro e à faringe estreita-se o intestino, exibindo, nêstes pontos, membrana própria distinta. Conteúdo intestinal passa pelo tubo posterior (Fig. 123, l) para o intestino caudal, como em *Togarma* e *Tabaota*. Anteriormente termina o intestino digestivo no cérebro, a cuja face dorsal se sobrepõe um tubo estreito, constituído pela membrana própria com poucas células. Este tubo dilata-se na região pré-cerebral, onde forma o intestino cefálico sólido (ic). As células volumosas e vesiculosas dêste possivelmente solidificam a parte anterior, especialmente solicitada, quando o verme atravessa a areia. Os esfínteres descritos da base do intestino cefálico de *N. coelogyneporoides* Meixner (1938, p. 46 f. 44, sph) não conseguimos verificar na espécie presente.

Os testículos (Fig. 117, 124, t) começam um pouco atrás do cérebro e formam 2 séries longitudinais, cada uma de vários folículos. Ao se desenvolverem os vitelários (v), que são mais dorsais, comprimem os testículos

de tal modo que êstes formam uma série ventro-mediana (Fig. 119, t). Enquanto os ovários (o) são jovens (Fig. 117), são ultrapassados, para trás, pelos testículos, que, nesta fase, atingem a bolsa (k) da faringe. Com o progresso do desenvolvimento dos ovários, desaparecem os testículos posteriores, distando então os últimos dêles 0,7 mm. da raiz da faringe. Vários estádios da espermatogênese podem ocorrer no mesmo folículo; em vermes no auge da fase masculina contem todos os folículos somente espermatozoides. A túnica testicular é indistinta. Os folículos podem, nos estádios médio e adiantado, penetrar na parede intestinal, aproveitando, com isso, os produtos nutritivos (Fig. 117). Para fora adelgaçam-se os folículos e comunicam-se com os dutos eferentes (Fig. 119, 125, d), que são para-medianos. Desembocam em 2 vesículas seminais (Fig. 124, 125, s), principais (verdadeiras), encurvadas em forma de S. Os núcleos da musculatura destas vesículas são espalhados. Caudalmente a estas situa-se a vesícula seminal accessória (q), sem músculos parietais, um reservatório impar, avolumado por massas de espermatozoides dispostos sem ordem. Dois dutos seminais conduzem os gonócitos das vesículas pares ao reservatório da secreção granulosa (Fig. 127, r), cuja musculatura é tênue. No reservatório insere-se o estilete penial cuticular (p), que é transparente (Fig. 118). Começa com funil largo e continua com ferrão gancheado, cuja parede ventral dilatada lembra o esporão de *Togarma* e *Tabaota*. O estilete projeta-se para o lume do átrio, por sua vez, aposto à parede caudal da bolsa faríngea.

A distância entre o cérebro e os vitelários (v) é menor (0,2 mm.) que a entre êste e os testículos (t). Os vitelários são dorso-laterais e, nos vermes maduros, como que cortados (Fig. 124), à distância de 0,7 mm. da faringe. Aí começam os ovários (o), situados no meio de células (w) que consideramos como modificações dos vitelários. Estas são ligeiramente granulosas e neutrófilas. Na fase feminina jovem (Fig. 117) existem testículos (t) ao lado dos ca. de 10 pares de ovários na região aludida. Dêstes ovários destacam-se apenas ovócitos em crescimento (o). As túnicas ováricas (u) reconhecem-se como envoltórios nucleados na fase feminina madura (Fig. 119), rara no nosso material. Cada ovario contém, nesta fase, apenas um ovócito crescido (o), cujo citoplasma passa por transformações (wi), talvez vitelógenas, emanantes do núcleo e espalhadas para a periferia, como nas Plagiostomidæ (Böhmig 1890, p. 320-328). Na região dos ovários dos vermes maduros desenvolvem-se feixes grossos de músculos transversais (Fig. 120, z). Uma série dêstes é dorsal e apõe-se internamente aos músculos cutâneos longitudinais, a outra situa-se, aproximadamente, ao nível dos dutos eferentes (d). Provavelmente atuam os músculos transversais na ovipostura, empurrando os ovos para fora dos sacos ováricos. Dêstes vimos 6-8, de cada lado, no verme maduro (Fig. 124, 125) e, além disso, sacos vazios constituídos pela túnica ovárica, cujos ovos, evidentemente, já foram postos. Os sacos ováricos comunicam-se com os ovovitелodutos (e) que correm ventralmente e se reúnem atrás da faringe, ventralmente ao reservatório da secreção granulosa. O ovovitелoduto comum recebe a secreção das glândulas argamassadoras (a) que o circundam por todos os lados. O poro feminino (y) dista 0,12 mm. do masculino (x).

Ocorrência de *Nematoplana asita* e observações biológicas

Iscando com peixe morto, vísceras de galinha e cadáver de rato, obtivemos a espécie na praia da ilha de São Sebastião na areia grossa, média e fina. Nomeadamente a areia mediocemente fina, habitada por *Protodrilus corderoi* du Bois-Reymond Marcus (1948, p. 5) e composta de grãos de 0,2-2 mm. de diâmetro mostrou-se riquíssima em indivíduos, em setembro de 1948. Milhares destes foram concentrados pela isca, a cabeça de um bagre marinho, colocada perto da linha da enchente regular, a poucos cms. abaixo da superfície da areia. Com as iscas, conseguimos, das fases reprodutivas, apenas a masculina jovem, não a masculina adulta e nada das femininas. Colecionamos no verão (janeiro), no outono (março, abril), no inverno (junho, julho, agosto) e no início da primavera (setembro), obtendo vermes imaturos e alguns estádios masculinos iniciais em todos os meses. Por conseguinte, a época reprodutiva de *Nematoplana asita* independe da estação do ano. Vermes no começo do desenvolvimento dos órgãos generativos masculinos trazidos para o laboratório e aí mantidos durante três semanas (23. VII. - 11. VIII. 49) revelaram a razão da ausência de vermes maduros na isca. A faringe degenera sucessivamente durante o desenvolvimento progressivo dos órgãos reprodutivos, e os vermes não comem mais. Conhecemos este fenômeno das Naididæ em entre os Turbelários, de *Catenula lemnæ* (Marcus 1945, p. 49-50), cuja degeneração somática progride do trato alimentar ao cérebro e ao estatocisto. A degeneração da faringe ocorre também, como verificamos agora, durante o amadurecimento de *Nematoplana naia* Marcus (1949, p. 63) e em *Tabaota curiosa* (Fig. 129, 134), também das Nematoplanidæ.

Como alimento de *Nematoplana asita* encontramos no seu intestino : suco tissular de vários animais, células branquiais e sangue de peixe, Enechytræidæ, Polychæta e pedicelários de ouriços do mar arrastados à praia.

A espécie mostra fototaxia negativa pronunciada e desliza na bacia inclinada, para baixo (Marcus 1949, p. 48, 66), do mesmo modo como *Togarma evelinæ* Marc., das Monocelididæ, e *Nematoplana naia*. A reação destes Proseriata sem estatocisto dificilmente poderia ser provocada pela gravitação (geotaxia). Parece consequência da correnteza surgida no declive da areia. Sendo rara a reotaxia negativa no reino animal, o fenômeno merece talvez estudo especial.

Discussão de *Nematoplana asita*

O comprimento da nova espécie (até 7 mm.) é intermediário entre o de *N. coelognoporoides* Meixner (1938, p. 9) que ultrapassa 12 mm. e *N. naia* Marcus (1949, p. 63) que atinge apenas 3 mm.. Da morfologia de *coelognoporoides* conhece-se pouco ; distingue-se de *asita* pela epiderme sinicial com núcleos filiformes, por dois esfíncteres na base do intestino cefálico e 3-4 ovários, de cada lado. Em *naia* são os núcleos dos epitélios faríngeos externo e interno aprofundados ; todas as glândulas faríngeas desembocam na boca faríngea externa ; os dutos eferentes abrem-se na vesícula seminal acessória ; a vesícula seminal principal é ímpar ; a parte que topograficamente corresponde ao reservatório da secreção granulosa é um tubo encurvado, e o estilete é formado por dois ganchos. De *N. naia* não se conhecem, até agora, mais que 2 ovários, de cada lado.

Tabaota, gen. nov.

Nematoplanidæ sem olhos cerebrais, mas com dois órgãos refrativos post-cerebrais, semelhantes aos de *Stenostomum*. O intestino caudal estreita-se para trás e termina com uma vesícula dorsal, de parede tênue, aposta ao integumento também adelgado, estabelecendo-se, destarte, um poro anal transitório.

Tipo do gênero : *Tabaota curiosa*, spec. nov.

A descoberta de um representante das Nematoplanidae, sem olhos do tipo comum de ocelo invertido, obriga à restrição do gênero *Nematoplana* às espécies oculadas. A ocorrência de corpúsculos refrativos ("schüsselförmige Organe"), comparáveis somente às células visuais com faosoma (Marcus 1945, p. 25-26), é muito singular entre os Proseriata. O poro anal, se bem que apenas temporariamente pérvio, é o primeiro caso de um tal órgão entre os Turbelários que não sejam Polycladida.

Tabaota curiosa, spec. nov. (Figs. 128-141)

O comprimento dos vermes é de 2-18 mm.; a grossura, de 0,1 mm. e menos, em vermes jejuados; até 0,2 mm., em recém-alimentados. Com exceção do colorido do conteúdo intestinal, os animais são incolores. O corpo é cilíndrico até além da faringe (f) e achatado apenas na parte caudal, que é espatulada. Esta região é guarnecida por ca. de 12 grupos de glândulas adesivas (Fig. 134, h), de cada lado. A região anterior (Fig. 128) tem forma de clava alongada. Ao nível do cérebro (ce) ocorre ligeira constrição. Caudalmente a esta dilata-se o corpo sucessiva e inconsideravelmente, até ao poro feminino (q). O trecho caudal diminui em largura. A faringe ressalta-se no verme vivente (Fig. 129, f) como um cone, cujo ápice se dirige para fora. O órgão é muito mais comprido (Fig. 137) que largo (Fig. 138); do comprimento de 0,3-0,45 mm., no verme crescendo, ainda imaturo, reduz-se a 0,025 mm., no animal maduro (Fig. 133). A região post-faríngea, de 0,3-0,4 mm., ao comprido, em vermes estéreis, cresce a 1-1,2 mm., nos férteis.

Vermes viventes mostram, na cabeça (Fig. 130): 1) uma corôa de cílios, evidentemente sensoriais; 2) o intestino cefálico (l) opaco, branco à luz refletida, preto, à transmitida; 3) o cérebro (ce) oblongo; 4) os dois órgãos refrativos (c), de aparecimento e visibilidade irregulares; 5) ca. de 12 órgãos terminais (r) do aparelho excretor, excepcionalmente reconhecíveis.

A epiderme (d) de vermes conservados em estágio estendido é baixa (2 micra de altura) e provida de cílios de 4 micra, ao comprido. As células da cabeça são mais altas (5 micra) e os cílios um pouco maiores (5 micra). O diâmetro das células epidérmicas, cuja superfície é poligonal, é de 8-12 micra. Contem curtos rabditos eosinófilos (2 micra), dispostos em séries longitudinais e ausentes nos limites inter-celulares. Os núcleos epidérmicos são, geralmente, chatos; às vezes, lobulados (Fig. 136, d). A grossura da membrana basilar varia. A área terminal da cabeça é delimitada por um sulco fino, em que grupos de cílios, grudados entre si, são implantados. Não ocorrem glândulas cefálicas especiais; as cutâneas (e), aprofundadas e eritrófilas, penetram com os seus citosomas na região entre a musculatura cutânea e o intestino (Fig. 140) ou mesmo entre as células intestinais. A secreção das glândulas adesivas caudais (h) é cianófila. Além dos 12 grupos, de

cada lado, já mencionados, há mais um sub-terminal (Fig. 139, h). Cada grupo (Fig. 136) abrange numerosas células, cujos tratos de secreção passam pelas 10-15 células epidérmicas sobrepostas, crivando-as e circundando os núcleos.

A musculatura cutânea anelar é muito fraca na região anterior, torna-se mais grossa para o meio do corpo e é forte ao redor da boca. As fibras longitudinais são muito grossas e dispostas em feixes (Fig. 132), mais espessas no ventre que no dorso. Anteriormente ao cérebro, desaparece a musculatura longitudinal; caudalmente à faringe, torna-se fraca. Músculos dorso-ventrais e transversais são raros; os núcleos do parênquima notam-se, principalmente, nos sulcos entre os feixes das fibras longitudinais.

O cérebro (Fig. 130, ce) é mais comprido que largo e alto, e circundado por cápsula nítida. Membrana semelhante a esta acompanha os nervos látero-ventrais principais (Fig. 135, n), não somente nas raízes, como em certos *Holocoele* (Karling 1940, p. 149), mas em toda a sua extensão. Verificamos, agora, esta membrana ao redor dos troncos nervosos principais também em *Togarma evelinae* e nas duas espécies de *Nematoplana* que temos em mãos. Não a consideramos como surgida no lugar de células, em consequência de fixação insuficiente (Böhmig 1906, p. 429: *Bdelloura*), mas como envoltório realmente não-celular, uma continuação da cápsula cerebral. Parece-nos comparável ao neurilema dos Nemertinos (veja, p. e., Corrêa 1948, p. 4). Dois gânglios ântero-laterais, extra-capsulares, correspondem às massas granuladas externas ("äussere Körnerhaufen") dos Polycladida. Os órgãos refrativos (Fig. 130, c) situam-se no parênquima da região post-cerebral, perto dos troncos látero-ventrais. Cada órgão é formado por uma célula vesiculosa, cujo aspecto piriforme se deve à fibra nervosa. O órgão cortado (Fig. 135) lembra, com a disposição anelar do seu protoplasma, o núcleo algo saliente e a massa refrativa central, o anel de sinete que o órgão refrativo de *Stenostomum amphotum* apresenta no corte (Marcus 1945, p. 23).

A boca (Fig. 137, b), o orifício da bolsa faríngea (z), situa-se no meio da faringe (f). Esta pertence ao tipo do "pharynx plicatus", mas é de forma muito peculiar. Apenas o lume corresponde ao de uma faringe tubulosa, o corpo é dorso-medianamente côncavo e abriga aí o canal (y) que estabelece a comunicação entre os lumes intestinais pré-faríngeo e post-faríngeo. A boca faríngea externa é estreita; a interna, mais restrita ainda, é coarctada pela dobra cônica do diafragma (x) aí projetado para o lume faríngeo. A bolsa faríngea, cujo epitélio é invulgarmente rico em núcleos, abrange toda a faringe e ainda o canal de comunicação (Fig. 138, y) acima mencionado. Os epitélios faríngeos externo e interno são ciliados; os núcleos do externo, aprofundados; os do interno, normais. Além das fibras musculares longitudinais sub-epiteliais e as anelares, apostas ao parênquima, há ainda radiais, densamente dispostas. O anel nervoso (w) aproxima-se da orla faríngea. Nesta desemboca também a maioria das glândulas (g), cujos citosomas extra-faríngeos, situados para diante e para trás, distam muito (0,8-1,2 mm.) da faringe. Várias glândulas faríngeas abrem-se entre as células do epitélio faríngeo externo, dorsalmente à boca.

O trecho do intestino (j) situado anteriormente ao diafragma (x) pode ser chamado esôfago, pois é delimitado por células não digestivas. Elementos semelhantes revestem o tubo de comunicação (y). Os limites das células intestinais (Fig. 131, i) são distintos, mesmo quando se alongam e incorporam partículas alimentares, nos casos observados, eritrócitos (pe) de pei-

xes. O corpo de vermes que comeram, há muito pouco tempo, da isca, acusou diâmetro de 0,2 mm., cabendo, dêste diâmetro, 0,176 mm. ao conteúdo intestinal e 0,012 mm., de cada lado, às paredes do corpo (7 micra) e do intestino (5 micra). Vermes no auge da resorção não mostram mais a dilatação máxima do seu corpo e são mais contraídos. As medidas foram : diâmetro total 0,154 mm., cabendo dêste 0,01 mm., de cada lado, ao integumento inclusive a musculatura cutânea. O resto, 0,134 mm., cabe ao intestino, cujo epitélio enormemente alto faz desaparecer o lume do órgão. As clavas de Minot (m) são dispersas, mas, de certo modo, acumuladas ao longo do meio da parede ventral do intestino. A membrana própria do mesmo é grossa. Destaca-se, como em *Nematoplane asita*, especialmente no canal de comunicação (y) e no fino tubo supra-cerebral, que liga o trato alimentar com o intestino cefálico (l). As células turgescentes dêste condicionam o aspecto claviforme da cabeça do verme vivente. A extremidade anterior torna-se, depois da fixação, frequentemente côncava, devido ao encolhimento do intestino cefálico.

O epitélio ressorvente do intestino post-faríngeo estende-se longamente para trás (Fig. 139). No último trecho, porém, é substituído por células menos altas, sem inclusões alimentares. O fundo do fino canal terminal dirige-se para o dorso. No verme vivente, nota-se aí uma vesícula retal, de parede atenuada. Grumos fecais, arredondados e pouco volumosos, foram vistos no canal e na vesícula. A epiderme sobreposta a esta apresenta-se, no verme vivente, como membrana fina. Como se vê pelos cortes mediano (Fig. 139) e horizontal (Fig. 140), esta membrana (v) é formada pela camada externa da epiderme com os seus cílios, os grânulos basilares dêstes e os rabditos. Núcleos epidérmicos, membrana basilar e musculatura cutânea faltam. A saliência, visível no animal vivente, transformou-se, no corte, em ligeira reentrância (v), em consequência da contração dos músculos integumentares vizinhos. Evacuação de fezes ainda não vimos ; não obstante, consideramos a estrutura descrita como anus temporariamente em função.

Os testículos (Fig. 132, 133, t) são ventro-laterais, podendo haver 500-600 folículos de cada lado. Em um verme (comprimento : 10 mm.), de fase masculina completamente madura e com ovários já bastante desenvolvidos, começam os testículos à distância de 2 mm. da extremidade anterior e estendem-se sobre 6 mm. do comprimento total. Em um outro exemplar acabam mais para diante, distando os últimos folículos mais da extremidade posterior. Os testículos desaparecem, evidentemente, da região adjacente à raiz da faringe nas fases femininas adiantada e completa, como em *Nematoplane asita*. Os folículos formam uma série, de cada lado, situadas ventralmente aos troncos nervosos principais (Fig. 132, n). Os folículos de cada série contêm fases diferentes da espermatogênese, e o mesmo folículo pode abrigar células germinativas em estádios diversos. Em parte, os folículos podem penetrar entre as células intestinais, como em *Nematoplane asita* ; nestas condições, os folículos apresentam-se como que pedunculados, pois a sua túnica alonga-se, formando dútulos eferentes. Estes são ligados aos dois dutos eferentes (de), de paredes finas, mas nucleadas. Vêem-se ainda atrás do poro feminino (Fig. 133, q), à distância de 0,4 mm. da extremidade caudal, voltando, daí, novamente para diante. A disposição par dos dutos eferentes continua até ao bulbo (u), em que o estilete cuticular (s) se insere. Os trechos dos dutos entalmente ao bulbo são vesículas granulorum (Fig. 133, k), pois

armazenam a secreção granulosa de glândulas circunjacentes. Vesículas seminais não foram observadas. *Tabaota curiosa* combina, estranhamente, a presença de dois reservatórios da secreção granulosa com ausência de vesículas seminais. O lume do bulbo ejaculatório (Fig. 141, u) é revestido por cílios; a parede, formada por células altas. O estilete (s), de 0,17 mm., ao comprido, lembra o de *Togarma evelinæ*, re-encontrando-se o esporão sustentador e até a célula formadora (eu) do estilete. O poro masculino (p) do verme maduro aproxima-se da parede posterior da bolsa faríngea (z) e dista 0,12 mm. da bôca (b).

Os vitelários (Fig. 132, vi) situam-se dorsalmente aos troncos nervosos principais (n). Terminam à distância de 1,2-0,75 mm., aproximadamente, da bôca, i. é, na mesma região em que os testículos na fase de ovários adiantados acabam (Fig. 133). Em ambos os lados do corpo seguem 2 a 3 ou mais gonócitos femininos, os maiores de 0,04 mm. de diâmetro, cujas duas séries ocupam 0,3-0,35 mm. da região pré-faríngea. As tûnicas nucleadas definem estes ovócitos como ovários. As vias eferentes femininas não foram vistas; desembocam com o poro feminino (q), equidistante da bôca (b) e da extremidade posterior. Aí dispõem-se dois grossos pacotes de glândulas (a), situados no meio da região post-faríngea. São de coloração neutrófila, mas, apesar disso, parecem corresponder às glândulas argamassadoras dos outros Proseriata.

Ocorrência de *Tabaota curiosa* e observações biológicas

Os vermes foram iscados em vários meses (IV, VI, VII, IX) dos anos 1948 e 49, na ilha de São Sebastião, na areia média formada por grãos de 1-2 mm. de diâmetro. Fases sexuais notámos apenas em junho; tratou-se de estádios masculinos jovens. Vermes imaturos colhidos em junho amadureceram, no laboratório, no decorrer de 4 semanas. Como em *Nematoplana naia* e *N. asita*, degenera a faringe durante o desenvolvimento da fase feminina. A tigmotaxia positiva de *Tabaota curiosa* é pronunciada; os vermes aderem aos grãos de areia por meio das suas glândulas caudais. Na bacia inclinada, os animais não descem. Reagem de uma maneira especial sobre a agitação da água e areia no recipiente, saindo com dois terços do seu comprimento para fora da areia. Ao ter a água voltado a ficar calma, os vermes penetram logo, dentro de 20 segundos, aproximadamente, na areia. Animais mutilados na cabeça não se enterram.

Ordo : Polycladida Lang (1881, p. 188)

Subordo : Acotylea Lang (1884, p. 425, etc.)

Sectio : Craspedommata Bock (1913, p. 56, etc.)

Família : Discocelidæ Laidlaw (1903b, p. 12)

Em oposição a Bock (1913, p. 61), consideramos *Thalamoplana* suficientemente separada de *Discocelis* para merecer distinção genérica. *Adenoplana* distingue-se, dos gêneros restantes da família, pela vesícula granulorum e pela ausência de um penis ou de um órgão que, pelo menos, possa ser chamado "papila penial". Mas, a comunicação larga da vesícula granulorum com o átrio masculino, como existe em *Adenoplana*, e a muscula-

tura comum que envolve a vesícula e o átrio possibilitam considerar a vesícula como pertencente ao teto do átrio. Não se trata de uma "vesícula granulorum intercalar" (Stummer-Traunfels 1933, p. 3510), pois é antes "terminal". O duto ejaculatório de *A. obovata* (Schmarda) e as vesículas seminais de *A. evelinae* entram, é verdade, na vesícula. Esta, porém, não emite um duto masculino comum; o lume continua no atrial. Os gêneros da família podem ser reunidos da maneira seguinte:

- | | | | |
|---|---|---|---|
| 1 | As vias eferentes masculinas terminam com dilatação revestida por epitélio grânulo-secretor | <i>Adenoplana</i> Stummer-Traunfels (1933, p. 3510) | |
| — | As vias eferentes masculinas sem dilatação revestida por epitélio grânulo-secretor | | 2 |
| 2 | Com vesícula de Lang | | 3 |
| — | Sem vesícula de Lang. | <i>Semonia</i> Plehn (1896, p. 157) | |
| 3 | Orifícios masculino e feminino separados | <i>Thalamoplana</i> Laidlaw (1903b, p. 5; 1904, p. 132) | |
| — | Orifícios masculino e feminino reunidos | | 4 |
| 4 | Numerosas vesículas granulorum na parede do penis e na do átrio | <i>Discocelis</i> Ehrenberg 1836; Lang (1884, p. 466) | |
| — | Vesículas granulorum, em número de 7-11, ao redor do átrio masculino | <i>Coronadena</i> Hyman (1940, p. 450) | |

Genus : *Adenoplana* Stummer-Traunfels (1933, p. 3510)

***Adenoplana evelinae* spec. nov. (Figs. 142-147)**

O maior dos dois vermes capturados acusou comprimento de ca. de 25 mm. e largura de 12 mm., no estado vivente. O animal conservado tem 18 mm., ao comprido e largura de 10 mm.. As medidas indicadas na diagnose seguinte referem-se ao maior dos vermes, em bálsamo (Fig. 142). A forma do corpo é um oval largo; a côr do dorso é acastanhada clara; a do ventre esbranquiçada-acinzentada.

Os olhos são marginais, tentaculares e cerebrais. Os marginais (m) circundam o corpo inteiro, em oposição às outras *Discocelidae*. A faixa destes olhos é mais larga (0,5 mm.) na região anterior que na posterior (0,25 mm.). Além disso, são os olhos marginais anteriores mais numerosos e maiores (diâmetro até 0,028 mm.) que os posteriores (diâmetro até 0,020 mm.). O menor dos vermes presentes mostra trechos extensos da zona lateral do corpo, em regeneração, e ainda sem olhos. Os olhos tentaculares (j) ocupam as bases dos tentáculos que são elevações minúsculas. Cada grupo, de contorno quasi circular, abrange 33-37 olhos, dirigidos obliquamente para os dois lados, para diante e para trás. O diâmetro dos maiores olhos tentaculares é de 0,085 mm.. Os olhos cerebrais (c) vêem para cima e para baixo. Atingem diâmetro de 0,042 mm. e formam dois grupos frouxos, alongados, de 60-70 olhos cada um. Estendem-se, para diante, muito além do cérebro. Este situa-se imediatamente antes da faringe (f) e é assimétrico, nos dois vermes disponíveis (Fig. 145, c). Um dos lados é mais comprido (0,488 e 0,415 mm.) que o outro (0,305 e 0,353 mm.). Como as medidas não são correspondentes, a assimetria revela-se condicionada por contração irregular, no momento da fixação. Os gânglios extra-cerebrais e os intra-cerebrais ("innere Körnerhaufen" Hadenfeldt 1929, p. 599, 604 f. 12, 16, ikh) destacam-se nitidamente.

A bolsa da faringe (Fig. 142, f) possui, de cada lado, 9-10 divertículos, em parte ainda sub-divididos. A faringe é ricamente pregueada e de ca. de 8 mm., ao comprido. A bôca (b) liga-se por um curto tubo bucal à extremidade caudal da faringe. O poro masculino (p) dista 1,1 mm. da bôca; o feminino (q), 2,45 mm. desta. Os divertículos intestinais são arboriformemente ramificados, mas sem anastomoses. O intestino principal não mostra células claviformes de Minot.

A epiderme do dorso e a do ventre apresentam-se com a mesma altura que é pequena, e ambas contêm rabditos. A membrana basilar é grossa e, devido à contração na conservação, em certos trechos, extraordinariamente espessa. A musculatura cutânea ventral é mais forte que a dorsal (Fig. 143).

Os testículos são ventrais e, além disso, mediais em relação aos ovários, o que é excepcional. Os dutos eferentes (Fig. 142, d) correm do nível do poro feminino para diante, acompanham o terço posterior da faringe e encurvam-se, no trecho seguinte, novamente para trás. Esta parte é dilatada, de maneira que vesículas seminais acessórias se formam. Estas são tubos compridos, sinuosos e musculosos, e entram na calota ântero-dorsal da vesícula granulorum (Fig. 143, 144, k). As desembocaduras das duas vesículas seminais distam 0,6 mm. uma da outra. A vesícula granulorum, ampla e de parede dobrada, recebe a secreção de glândulas extra-vesiculares, situadas dentro do manto de fibras musculares entrelaçadas, que envolve o átrio (a) e a vesícula granulorum. A comunicação (s) entre a vesícula e o átrio, o duto masculino comum da terminologia de Bock (1913, p. 39), apresenta-se como uma fenda comprida (0,42 mm.), na preparação total. Nos cortes sagittais, o duto é estreito, na direção ântero-posterior; mas largo (0,4 mm.) na dextro-sinistral. Evidentemente, estas posições diferentes da extensão principal do duto são condicionadas pela contração diversa da musculatura atrial.

Da parede caudal do átrio salientam-se um lóbulo direito e outro, esquerdo, no lume atrial. Nos bordos livres destes lóbulos e no teto do átrio ao redor da entrada do duto comum, ocorrem numerosos órgãos musculoglandulares (h). A estrutura destes (Fig. 146) corresponde à das "vesiculæ granulorum" de *Discocelis tigrina* (Blanch.) (Lang 1884, p. 247 t. 29 f. 2-4, 10) e aos "saquinhos glandulares" de *Adenoplana obovata* (Schmarda) (Stummer-Traunfels 1933, p. 3508 f. 33-35). Geralmente, vários destes órgãos são envolvidos por um manto comum de fibras musculares; as palhetas ("prostomes", "Mundstücke", "nozzles") proeminam no átrio. Órgãos semelhantes ocorrem nas Discocelidæ *Thalamoplana* Laidlaw (1904, p. 133 f. 4,5) e *Coronadena* Hyman (1940, p. 452 f. 24b), assim como em outras famílias dos Acotylea (Apidioplanidæ e Cotylea (Boniniidæ)).

O espaço do átrio abre-se com o poro masculino (p), cuja largura é de 0,09 mm.. Ao lado deste, e à distância de 0,3 mm. dêle, situa-se uma invaginação da epiderme (r), cuja extensão ventro-dorsal é de 0,085 mm.; a dextro-sinistral, de 0,042 mm.. Apesar de o ápice desta reentrância atingir o epitélio ventral do átrio masculino, o lume dela não se comunica com o atrial (Fig. 147). Inexiste também a ligação com o orifício do átrio, como ocorre em *A. obovata*. Stummer-Traunfels (1933, p. 3509) considerou como formação anormal este poro acessório masculino, mas a presença dêle, nos dois exemplares presentes da segunda espécie do gênero *Adenoplana*, prova o contrário. A função desse poro ignora-se.

Os ovários são ventrais e começam lateralmente aos testículos. Como estes, atingem, medialmente, a bolsa faríngea. Os úteros dos vermes dispostíveis reconhecem-se apenas como tubos finos (Fig. 142, u) aos lados da metade posterior da faringe, pois os ovos ainda não entraram nêles. Os úteros reúnem-se um pouco antes do nível do poro feminino. O ducto uterino comum (Fig. 143, y) é ciliado como o são todas as partes das vias eferentes femininas, com exceção da ampola da vesícula de Lang. O ducto uterino entra, vindo de diante, na vagina interna (w). Esta corre para a frente, na região dorsal do corpo. O trecho seguinte, o curto ducto das glândulas argamassadoras (x), encurva-se para o lado ventral. A secreção das glândulas argamassadoras (g) é fortemente eritrófila, nos cortes corados com hematoxilina-eosina. As células da vagina externa (v) contêm secreção cor de rosa. As glândulas produtoras desta secreção situam-se, como as argamassadoras, no parênquima, mas não se afastam tanto quanto estas da via eferente feminina. A parede da vagina externa é dobrada e bem musculosa.

O ducto (z) da vesícula de Lang é reto e, topograficamente, um alongamento do ducto uterino comum. Os calibres do ducto e da ampola (Fig. 144, l) da vesícula de Lang são os mesmos, mas o epitélio do ducto é ciliado e baixo, a musculatura, grossa, ao passo que o epitélio da ampola é alto, sem cílios, e a musculatura, aí, fina. A ampola tem forma de ferradura, cujos braços são de 0,78 mm., ao comprido, cada um.

Ocorrência : Ilha de São Sebastião, entre algas do litoral superior ; 2 exemplares maduros, em novembro de 1949.

Discussão de *Adenoplana evelinæ*

Adenoplana obovata (Schmarda), estudada por Stummer-Traunfels (1933, p. 3505-3510), foi colecionada no mar caraiba, na costa da Jamaica. É menor (13 mm.) e os olhos marginais estendem-se apenas até ao nível da extremidade anterior da faringe. Como foi dito na diagnose de *A. evelinæ*, não se conhece, até agora, outra espécie das Discocelidæ com olhos marginais ao redor do corpo inteiro. Com isso, torna-se obrigatória a modificação correspondente da diagnose da família. O número dos divertículos da bolsa faríngea de *A. obovata* é menor, e a vagina externa é mais curta que na nova espécie. A reentrância da epiderme, ao lado do poro masculino, comunica-se, em *A. obovata*, com o orifício do átrio. Este último é mais espaçoso em *A. evelinæ*, e a sub-divisão do mesmo é mais acentuada. Finalmente, reúnem-se, em *A. obovata*, os canais seminais e formam um ducto ejaculatório, ao passo que as vias eferentes masculinas de *A. evelinæ* entram separadas na vesícula granulorum.

Família: Latocestdæ Laidla (1903a, p. 7)

A chave completa dos gêneros desta família pode ser apresentada da maneira seguinte :

- | | | |
|---|---|--|
| 1 | Vesícula granulorum presente | 2 |
| — | Vesícula granulorum falta. <i>Tanioplana</i> Hyman (1944a, p. 73) | |
| 2 | Vesícula de Lang ocorre ; dutos vaginais ausentes..... | 3 |
| — | Vesícula de Lang falta ; um ou dois dutos vaginais presentes.... | 4 |
| 3 | Corpo em forma de fita ; o aparelho copulatório masculino dirige-se para trás | <i>Latocestus</i> Plehn (1896, p. 159) |

- Corpo oblongo, não em forma de fita ; o aparelho copulatório masculino dirige-se verticalmente para o lado ventral *Alleena* Marcus (1947, p. 102)
- 4 Sem vesícula seminal ; um ducto vaginal mediano sãe da vagina interna, caudalmente ao ducto uterino comum *Trigonoporus* Lang (1884, p. 502)
- Com vesícula seminal ; dois ductos vaginais divergem da vagina externa para trás *Pentaplana* Marcus (1949, p. 67)

Família : Hoploplanidæ Stummer-Traunfels (1933, p. 3576, 3585)

Genus : Hoploplana Laidlaw (1902, p. 303)

***Hoploplana divæ*, spec. nov. (Fig. 148-151)**

A forma do corpo é largamente oval, sendo os bordos anterior e posterior arredondados. O comprimento do verme conservado é de 4,4 mm. ; a largura, de 2,8 mm.. As Hoploplanidæ pertencem aos Polycladidos pouco pigmentados, transparentes, cuja cor é definida pelos órgãos internos (Stummer-Traunfels 1933, p. 3596). Assim mostra-se também *H. divæ* cor de rosa pálida, no dorso, vendo-se o intestino vermelho por transparência. A coloração não resistiu aos processos de conservação e montagem.

Os tentáculos (Fig. 150, t), de 0,25 mm., ao comprido, em bálamo, distam 0,95 mm. da margem anterior e são cuspidatos. Os olhos tentaculares situam-se exclusivamente na base dos tentáculos e dirigem-se obliquamente para os dois lados. O diâmetro máximo deles é de 0,028 mm.. No único exemplar disponível, ocorrem 19 olhos tentaculares em um lado, 20 no outro. Os olhos cerebrais (n) formam dois grupos frouxos antes do cérebro (c). Dirigem-se para cima e para baixo, e atingem o diâmetro de 0,025 mm.. Cada grupo abrange 16-18 olhos cerebrais.

Toda a epiderme do dorso é provida de papilas aproximadamente cilíndricas (Fig. 149, p ; Fig. 151), de comprimento de 0,05-0,1 mm., no verme conservado, e de grossura de ca. de 0,03 mm.. As papilas maiores encontram-se na região posterior do corpo. A distância entre as papilas equivale aproximadamente ao comprimento delas. Como se vê pela Fig. 151, as papilas lembram, no corte, muito as de *H. villosa* (Lang), ultimamente estudadas por Stummer-Traunfels (1933, f. 159 na p. 3579). As papilas de *H. divæ*, porém, possuem rabditos (z) que ocorrem regularmente em 3-8 células da sua epiderme distal e aí se originam. São também dermais os rabditos (z) da epiderme, numerosos no dorso e no ventre. Algumas células de secreção eosinófila, talvez, rabditógenas, ocorrem, além disso, no parênquima, mas não parece admissível responsabilizá-las pela produção do grande número de rabditos dorsais e ventrais. Os rabditos adenais, se houver, contribuiriam apenas aumentando a quantidade dos dermais. Aos poucos casos de rabditos adenais que se conhecem dos Polycladida (Corrêa 1949, p. 179) parece dever ser acrescentada ainda *H. villosa* (Kato 1937a, p. 217).

A bolsa da faringe é sub-dividida por divertículos e abriga a faringe (Fig. 149, f), que é riquíssima pregueada ("Krausenpharynx"), como nas outras espécies do gênero. A secreção eosinófila da faringe origina-se, pelo menos em parte, extrafaringeamente. A boca (b) situa-se um pouco antes do meio do corpo, à distância de 1,8 mm. do bordo anterior. Células claviformes de Minot ocorrem no teto do intestino principal.

Os testículos são ventrais. Os dutos eferentes (Fig. 148, e) dilatam-se ao nível dos úteros (u), formando vesículas seminais acessórias (j). Destas saem os canais seminais (d), subindo até meia altura do corpo. Pela reunião dos canais origina-se o curto ducto ejaculatório (h), cuja dilatação terminal constitui a minúscula vesícula granulorum (y). Nesta insere-se o estilete (s), de 0,06 mm., ao comprido. O estilete atravessa a pequena bolsa penial, por sua vez, separada do espaçoso átrio masculino (a) pela dobrada bainha do penis (k). O orifício masculino (q) dista 0,9 mm. do bordo posterior do corpo.

Os ovários (Fig. 149, o) situam-se ventralmente. Os úteros semilunares são curtos, não atingindo o nível da boca (b). Os dutos uterinos reúnem-se dorso-medianamente, entrando na vagina interna (Fig. 148, w). Esta dirige-se horizontalmente para diante. O ducto das glândulas argamassadoras (x) encurva-se em direção ventral e caudal. A vagina externa (v), que é curta, corre, novamente um pouco para diante. O poro feminino (r) dista 0,74 mm. da extremidade posterior do corpo.

Ocorrência: Ilha de São Sebastião, um exemplar maduro entre algas do litoral superior, em novembro de 1949.

A espécie foi denominada em homenagem à nossa estimada colaboradora, Dra. D. DIVA DINIZ CORRÊA.

Discussão de *Hoploplana divæ*

O gênero continha, até agora, 7 espécies, das quais duas teem apêndices cutâneos dorsais. São estas *H. villosa* (Lang 1884, p. 441; Kato 1937a, p. 216) e *H. papillosa* (Lang 1884, p. 442). As papilas de *H. villosa* são capilariformes, nos vermes viventes, e, segundo Lang, Kato e Stummer-Traunfels, destituídas de rabditos. Além disso são os olhos cerebrais de *H. villosa* (Kato l. c., f. 7 no texto) mais difusamente dispostos que na espécie atual. Bolsa e bainha peniais inexistem em *H. villosa* como em todas as espécies do gênero até agora descritas.

H. papillosa possui poucos tubérculos, relativamente grandes, restritos à região média do dorso. A cor desta espécie é esbranquiçada, com grandes manchas oblongas, acastanhado-avermelhadas. A zona marginal mostra pontos brancos.

São as seguintes as espécies de *Hoploplana* com dorso sem apêndices:

H. insignis (Lang 1884, p. 442). De cor cinzenta, esbranquiçada, com pontos brancos amarelados que tornam granuloso o dorso. Anterior e posteriormente ocorre uma faixa transversal branca, amarelada. O intestino, o bordo do corpo e a base dos tentáculos apresentam-se de cor violeta.

H. grubei (Graff 1892, p. 205). Os olhos cerebrais ultrapassam caudalmente o cérebro, atingindo a faringe. O órgão copulador masculino situa-se atrás do orifício masculino e dirige-se, por consequência, para diante.

H. inquilina (Wheeler 1894) Hyman (1939a, p. 143; 1940, p. 476). Tem 6-10 olhos cerebrais, de cada lado. O átrio masculino é mais curto e mais estreito que em *H. divæ*.

H. ornata Yeri & Kaburaki (1918, p. 15). Com faixas transversais, cor de tijolo, no dorso e 6-8 olhos cerebrais em cada grupo. O ducto das glândulas argamassadoras dilata-se, formando uma bolsa ("Kittdrüsenbeutel" Bock 1913, p. 41).

H. cupida Kato (1938, p. 582). Cada grupo dos olhos cerebrais abrange 5 olhos. As vesículas seminais são muito volumosas. Os três trechos da vagina são mais curtos que em *H. divæ*, e o médio dilata-se, formando uma bolsa.

H. inquilina thaisana Pearse (1938, p. 79 ; Hyman 1940, p. 477). Uma sub-espécie de *H. inquilina*, mais tarde (Hyman 1944, p. 7-8) suprimida.

Subordo : Cotylea Lang (1884, p. 425, etc.)

Família : Pseudoceridæ Lang (1884, p. 3, etc.)

Genus : Pseudoceros Lang (1884, p. 538)

Pseudoceros evelinæ, spec. nov. (Figs. 152-157)

O verme vivente media 40 mm. de comprimento e 13 mm. de largura, aproximadamente. Os bordos são ricamente pregueados ; os tentáculos, de ca. de 1,5 mm., ao comprido, encurvados para trás, lembrando, quanto à forma, pavilhões de chinchila. A côr é vermelha ; tom de morango, no meio ; para os lados, mais escuro, tirante a roxo. Duas orlas marginais demarcam-se nitidamente, a interna, alaranjada, de largura de 0,12 mm. e a externa, preta, da mesma largura. A orla preta é interrompida na região dos olhos dorso-distais (Fig. 153, a) dos tentáculos, deixando aí livre uma área transparente. Tanto na preparação total, em bálsamo, quanto nos cortes, conservou-se a orla preta, mas a côr restante dissolveu-se, quando o animal, fixado com "Susa" quente, foi transferido para álcool. Este tornou-se castanho-avermelhado. Pigmento preto (Fig. 154, pi), disperso no parênquima do lado dorsal, mantém-se nos cortes. Este pigmento não encobre os olhos tentaculares e cerebrais (e).

Os olhos tentaculares (Fig. 155) dispõem-se conforme o tipo agrupado, característico das espécies mais diferenciadas do gênero (Stummer-Traunfels 1933, nota nas páginas 3544-3545). Cada tentáculo possui 4 grupos de olhos, dois dorsais (a, b) e dois ventrais (c, d), dos quais dois são distais (a, c) ; os outros, proximais (b, d). O termo "ventral" refere-se à face morfológicamente ventral do animal, exposta na vista dorsal, devido ao dobramento dos tentáculos. O grupo ventro-distal (c) é o mais concentrado e contém ca. de 60 olhos. Sobrepe-se a este grupo uma área arredondada do integumento, destituída de pigmento e transparente. Os dois grupos ventro-proximais (d) são quasi contíguos no plano mediano, ao passo que os dorso-proximais (b) distam consideravelmente um do outro. Dá-se o mesmo com os dois grupos distais (a, d). O diâmetro máximo é de 20 (a, d) e 30 micra (b, c). Os olhos ventrais (v) dos Cotylea são presentes, mas são ventrais apenas em relação aos olhos cerebrais (e). Estes formam dois grupos anteriormente ligados, de 18 olhos cada um ; o diâmetro máximo dos olhos cerebrais é de 30 micra. O comprimento da área cerebral, que é incolor, é de 0,28 mm. ; a largura, de 0,35 mm.. No lado ventral, corre o sulco sensorial (Fig. 156, w) isento de rabditos, cuja distância do bordo é de 0,7 mm.. Estende-se ca. de 6 mm. para trás. O sulco aproxima-se do bordo, na região dos olhos ventro-proximais (d) e, como é transparente, alarga-se e fornece a janela incolor destes olhos.

A boca dista ca. de 6 mm. da extremidade anterior e encontra-se atrás do meio da faringe (Fig. 152, f). Esta é rica e finamente pregueada, distando a raiz 3 mm. do bordo anterior; a orla, 7,6 mm.. As dobras tênues faríngeas acharam-se entremeadas com grânulos de secreção eosinófila, pois o verme foi fixado, quando estava engulindo Sinascídias. As clavas de Minot do intestino principal apresentaram-se, quasi todas, vazias. Cílios ocorrem no intestino principal e nas partes adjacentes dos divertículos, cujas partes laterais não têm cílios. A rede intestinal (i) situa-se, principalmente, na metade dorsal do verme, mas ventralmente aos ovários (ov).

A epiderme dorsal e a ventral são ricas em rabditos (Fig. 154); os cílios são ventralmente mais desenvolvidos. A membrana basilar é forte; o parênquima frouxo, pauci-celular. O pigmento (pi), já mencionado, apõe-se à musculatura cutânea dorsal. As glândulas (gl) são na região dorsal mais numerosas que na ventral. A ventosa (Fig. 152, x) é volumosa, medindo 1,5 mm. de comprimento, 1 mm. de largura e distando 11 mm. do bordo anterior.

Os poros genitais situam-se entre a faringe (f) e a ventosa (x); os masculinos (y) distam 7,6 mm. da extremidade anterior; o feminino (z), 8,5 mm.. Os ovários (Fig. 154, ov) são dorsais; os testículos (te), ventrais. Ventrolateralmente reúnem-se os dutos eferentes (de), formando canais seminais moniliformes. O aparelho copulatório masculino é duplo. As dilatações sucessivas dos canais seminais apresentam-se como vesículas seminais acessórias (Fig. 157, m), separadas, uma da outra, por esfíncteres grossos. Os canais dirigem-se para diante e formam, de cada lado da faringe, uma vesícula seminal principal (l), de parede musculosa. As vias eferentes masculinas dos dois lados não se comunicam. O duto ejaculatório fino (n) corre dentro de um manto espaçoso de músculos que envolve ainda a pequena vesícula granulorum (r). O duto da secreção granulosa (q) e o duto ejaculatório (n) reúnem-se na base do cone penial, provido de estilete cuticular (p), curto e reto. A bolsa penial (bo) ou átrio masculino interno circunda o estilete, e uma dobra, a bainha penial (o), separa o penis retraído do átrio masculino (t) ou átrio masculino externo. A configuração d'este é muito singular, pois seis dilatações dobradas alternam com 5 trechos tubulosos, providos de esfíncteres (s). Um sexto esfíncter cinge o poro masculino (y). Deve-se supor dilatação e encurtamento do átrio, na copulação, e, destarte, protração do penis. Todo o átrio é ricamente ciliado e contém secreção eritrófila, bacilar, nas células que o revestem. Ectalmente é esta secreção rabdóide produzida nas próprias células atriais; entalmente, no parênquima, especialmente no da bainha do penis. A direção do órgão copulador e átrio masculinos para trás é incomum no gênero *Pseudoceros*.

Os ovários (Fig. 154, ov) situam-se dorsalmente ao intestino e aí correm também os ovidutos (od), em que espermatozóides (sp) se notam. São, porém, inseminados somente ovos que se encontram nos úteros. Os dois úteros (u) são providos de numerosas ramificações; dirigem-se para diante, nos dois lados do intestino principal, correndo dorsalmente aos testículos (te), ventralmente aos divertículos intestinais (i). Nos úteros, observam-se divisões de maturação, sendo o número haplóide dos cromossomas 9, como em *Thysanozoon brochii* (Ruebush 1938, p. 325). O aparelho eferente feminino (Fig. 157), revestido de cílios, corresponde ao tipo comum dos *Cotylea*:

duto uterino (k), vagina interna, bolsa da secreção argamassadora (h), circundada por massas volumosas de glândulas (g), e pequena vagina externa (j).

Ocorrência : Um exemplar maduro, perto de Santos, no costão do Forte Itaipú. O verme foi colhido durante a vassante máxima, a poucos cm. abaixo da linha da água, sobre Sinascídias vermelhas (27. VII: 1949).

Discussão de *Pseudoceros evelinæ*

As espécies de *Pseudoceros* habitam os mares quentes e temperados-quentes. Os limites meridionais são as costas da África do Sul (St. James, False Bay) e da Austrália oriental (Port Jackson), ignorando-se os pontos correspondentes nas costas pacífica e atlântica sul-americanas. O mar Mediterrâneo e as Bermudas constituem os limites setentrionais. Um achado mais para o Norte, Lat. 41° 6' N., Long. 56° 3' W., refere-se a dois exemplares de *P. velutinus*, espécie mediterrânea, capturada aí em alto mar (Plehn 1896a, p. 9) e transportada talvez da região das Bermudas pela corrente do Golfo. Outra espécie mediterrânea, *P. splendidus*, conhece-se já das Bermudas. No Índico e Pacífico Ocidental, que constituem uma unidade zoogeográfica, representa Mororan (ou Muroran), na costa meridional de Hokkaido, o limite setentrional. A região recebe mais água fria do Oyashio (corrente das Kurilas) do que a quente do Kuroshio e é temperada, não temperada-quente. Morfológicamente a espécie em questão, *P. yessoensis*, não é um *Pseudoceros* típico, (Kato 1937, p. 38), como tais se conhecem de Hondo e da Coreia, os limites setentrionais indubitáveis. As ilhas dos Galápagos são o único lugar da zona pacífica das duas Américas, onde um *Pseudoceros* foi encontrado (Plehn 1896, p. 171).

Das águas quentes do Atlântico ocidental conheceram-se, até agora, somente 7 espécies (Marcus 1949, p. 87), das quais apenas uma, *P. splendidus*, foi verificada também em outras regiões (Galápagos). A nova espécie é a primeira atlântica de cor vermelha e, com isto, pode ser considerada suficientemente discriminada. Ocorrem, é verdade, espécies de cor vermelha no Indopacífico, mas diferem de *P. evelinæ*, pelos olhos, tentáculos e outros caracteres. Mesmo as espécies indopacíficas vermelhas incompletamente descritas distinguem-se, quasi com certeza, de *P. evelinæ* pela procedência remota, pois a grande maioria das espécies de *Pseudoceros* parece ser apenas regionalmente distribuída.

Na lista aqui anexa foram as espécies apenas catalogadas. Das diagnoses originais acrescentei caracteres que puderam ser resumidos em poucas palavras, principalmente a cor do lado dorsal e o número, um ou dois, dos aparelhos masculinos. A base bibliográfica quasi completa do catálogo aqui compilado não é suficiente para uma revisão do gênero. Esta necessitaria de um amplo material de Ceilão e de Singapura, de onde Schmarda (1859) e Collingwood (1876) descreveram numerosas espécies.

A uniformidade dos órgãos copulatórios (Bock 1913, p. 253) dificulta a sistematização de *Pseudoceros*. Todavia, estes órgãos devem ser estudados (Hyman 1939, p. 19). O número dos penis, um ou dois, pode variar dentro da mesma espécie (Lang 1884, p. 270-271), e também o número dos orifícios masculinos não é específico em todos os casos (veja *P. latissimus*). As cores, especialmente os tons vermelhos e amarelos, empalidecem nos líquidos de

conservação. Manchas e estrias condicionadas pelo conteúdo do intestino principal e dos divertículos intestinais, pelos ovários e por pacotes de espermatozoides injetados no corpo, na ocasião da copulação, carecem de valor sistemático. Mesmo a cor fundamental pode variar conforme o substrato e o alimento (Crozier 1917; Bock 1927, p. 11 e seg.), mas, em muitas espécies, é relativamente constante e taxonomicamente importante. Vale isto ainda mais para desenhos formados por melanóforos que se mantêm nos vermes conservados. A distribuição dos olhos tentaculares como caráter sistemático foi, com razão, ressaltada por Stummer-Traunfels (1933, p. 3544-45, notas), mas em espécies muito escuras o pigmento dificulta analisar os olhos. A forma dos tentáculos, embora taxonomicamente valiosa, não é, em todos os casos, genericamente característica, como se vê pela discussão de *Prosthecercus* (Kaburaki 1923, p. 646) ou *Pseudoceros* (Palombi 1938, p. 355) *papilionis* e de outras espécies ainda. O tamanho do corpo figura entre os sinais sistematicamente aproveitáveis (Palombi 1931, p. 7), e certamente com razão. Convém apenas lembrar certa passagem (Lang 1884, p. 541-42) a respeito de *P. maximus*. O exemplar maior, maduro, acusou 8 cm. de comprimento, e houve indivíduos com mais de 5 cm., não maduros, ao lado de outros, maduros, de 4 cm., ao comprido. Ignora-se a parada ou a continuação do crescimento dos Policládidos que atingiram maturidade sexual; todavia a espécie aludida mostra ampla variação do tamanho individual de vermes maduros. A posição da bôca, dos poros genitais, da ventosa e a relação topográfica entre estes órgãos podem servir na separação das espécies.

Lista das espécies de *Pseudoceros*

- 1) *armatus* (Kelaart 1858); Lang 1884, p. 545. Purpúreo escuro com pequenos acúleos pretos. Estes considerou Diesing (1862, p. 560) como sendo rabditos proeminentes. A epiderme dorsal das Pseudoceridae é, realmente, rica em rabditos (Lang 1884, p. 53) e, especialmente, as papilas de *Thysanozoon* (Stummer-Traunfels 1933, p. 3578; Marcus 1949, p. 82). Provavelmente tratar-se-á, em *armatus* e *papilionis*, de pequenas papilas com muitos rabditos. Heath & McGregor (1912, p. 474) basearam o gênero *Licheniplana* na presença de curtas papilas dorsais, sem notar que Collingwood (1876, p. 86) já tinha procedido do mesmo modo, com *Acanthozoon*. Recomenda-se revalidar este gênero.
- 2) *asamusiensis* Kato (1939, p. 148). Tentáculos cuspidatos com os olhos espalhados sobre eles. Bôca na extremidade anterior da faringe. Um poro e um órgão copulador masculinos. A cor dos vermes viventes ignora-se.
- 3) *atropurpureus* Kato (1934, p. 129). Purpúreo escuro com pequenos pontos brancos em grande número. Aparelho masculino simples.
- 4) *aureolineatus* Verrill (1901, p. 42); Hyman 1939, p. 18. Purpúreo no meio; os lados brancos com manchas purpúreas, cujos raios podem ligar-se com o campo colorido central. Bordo alaranjado, tirante a purpúreo ou acastanhado. Um poro masculino e um órgão copulatório.
- 5) *bedfordi* Laidlaw (1903, p. 314); Bock 1913, p. 254. Negreante esverdeado com faixas, linhas e pontinhos brancos amarelados. Dois orifícios masculinos e dois penis.
- 6) *bicolor* Verrill (1901, p. 42); Hyman 1939, p. 19. Preto com bordo branco, tirante a acinzentado.
- 7) *bimarginatum* A. Meixner (1907, p. 465). Cór de rosa pálida; o bordo com linha verde, seguida, para dentro, por faixa acastanhada e outra, áurea. Aparelho masculino simples.
- 8) *buskii* (Collingwood 1876, p. 91); Lang 1884, p. 547. Aveludado oliváceo com bordo amarelo pálido. O verme que Kaburaki (1923, p. 641) classificou como *buskii* tem cor completamente diferente e pertence, ao nosso ver, a uma outra espécie.

- 9) *cæruleo-punctatus* Palombi (1928, p. 605). Cór de creme amarelada; o bordo com manchas azuis escuras. Cada mancha com auréola azul radiada. Os ráios não se anastomosam, de maneira que a cór fundamental amarelada aparece entre as manchas. Órgão masculino simples.
- 10) *cardinalis* Haswell (1907, p. 480). Vermelho escarlate vivo. Tentáculos muito pequenos. Faringe campanuliforme, sem dobras. Um poro masculino e um penis.
- 11) *cardiosorus* (Schmarda 1859, p. 28); Stummer-Traunfels 1933, p. 3540 f. 97, 98. Acastanhado amarelado com faixa mediana avermelhada. Um poro masculino e um órgão copulador.
- 12) *cerebralis* (Kelaart 1858); Lang 1884, p. 546. De cór clara acastanhada amarelada, com finas linhas onduladas castanhas. O bordo, preto com risquinhos brancos.
- 13) *chloreus* Marcus (1949, p. 86). Amarelo esverdeado com faixa ântero-mediana cór de sépia, posteriormente dissolvida em manchas. De cada lado da linha mediana duas outras séries de manchas da mesma cór.
- 14) *cinereus* Palombi (1931, p. 5). Cinéreo com bordo preto e uma estria cinzenta escura de cada lado da entumescência dorso-mediana. Dois orifícios masculinos e dois penis.
- 15) *clavicornis* (Schmarda 1859, p. 32); Stummer-Traunfels 1933, p. 3543 f. 106, 107. Violáceo escuro com faixa amarela ao redor do bordo, mas disposta internamente a este. Aparêlho masculino simples.
- 16) *collingwoodi* Laidlaw (1903, p. 314). Com marmorização castanha-escura e branca-acastanhada. O bordo externo, uma estreita linha branca internamente acompanhada por outra, preta, igualmente fina. Lembra *cerebralis* e *striatus* (Kel.), mas é muito menor que ambas. Um poro masculino e um órgão copulador.
- 17) *concinus* (Collingwood 1876, p. 90). Apesar de corresponder a forma dos tentáculos ao tipo comum em *Prostheceraeus*, incluiu Kaburaki (1923, p. 642) a espécie no gênero *Pseudoceros*. Cór de creme amarelada, com bordo azul e uma faixa azul de cada lado da linha mediana.
- 18) *crozieri* Hyman (1939, p. 17). O dorso é branco, alaranjado, amarelado pálido, acastanhado ou esverdeado; atravessam-no numerosas linhas pretas, em parte onduladas, em parte terminando com manchas bulbiformes. Aparêlho masculino simples.
- 19) *devisii* Woodworth (1898, p. 63). Alaranjado amarelado vivo, com bordo alaranjado escuro.
- 20) *dimidiatus* Graff 1893 (veja Graff 1904-08, p. 1888 n.º 1007). Não descrito (Haswell 1907, p. 465), mas caracterizado pela procedência (Great Barrier Reef) e a figura em cores, não vista por mim. Segundo Laidlaw (1903a, p. 11), *dimidiatus* tem dorso preto.
- 21) *exoptatus* Kato (1938, p. 587). Violáceo negrejante claro, com linha mediana tirante a castanho. Todo o dorso com pequenas manchas brancas indistintas ("mottles"). O bordo, purpúreo escuro. Um poro masculino e um órgão copulador.
- 22) *flavomaculatus* Graff (1904-08, p. 1888 n.º 1007). Evidentemente um erro tipográfico da referata. A espécie aludida é *Prostheceraeus flavomaculatus* Graff 1893 (Haswell 1907, p. 465).
- 23) *flavomarginatus* Laidlaw (1902, p. 298). Preto aveludado com margem larga, alaranjada. Aparêlho masculino simples.
- 24) *gamblei* Laidlaw (1902, p. 297). Lácteo ou cór de carne transparente com bordo purpúreo ou azul escuro. Um orifício masculino e um órgão copulador. A forma da faringe corresponde à do gênero *Dicteros* Jacobowa (1906, p. 32).
- 25) *gardineri* Laidlaw (1902, p. 296). Cinzento delicado, na figura amarelado, com manchas pretas irregularmente distribuídas e de vários tamanhos. Dois orifícios masculinos e dois penis.
- 26) *gratus* Kato (1937a, p. 227). Lácteo com bordo preto. Uma faixa preta no meio e duas nos dois lados, não longe do bordo, reunidas posteriormente. Aparêlho masculino duplo.
- 27) *gravieri* A. Meixner (1907, p. 468). Com faixas amarelas douradas, orladas por outras, azuis escuras. O bordo do corpo, azul mais claro. Um orifício masculino e um penis.
- 28) *haddoni* Laidlaw (1903a, p. 10). Alaranjado-amarelado mate, com largo bordo preto orlado por linha amarela externa. Tentáculos pequenos.

- 29) *hancockanus* (Collingwood 1876, p. 91). Classificado como *Prosthecereus* por Lang (1884, p. 567), como *Pseudoceros* por Kaburaki (1923, p. 639). Os tentáculos da figura V a de Collingwood são de *Prosthecereus*. O verme descrito por Kaburaki figura, na lista presente, sob *malayensis* que é um *Pseudoceros*. Os caracteres de *hancockanus* são: Dorso acastanhado escuro, aveludado, com bordo formado por duas faixas de largura igual, a interna alaranjada carregada; a externa, branca opaca. Tentáculos compridos e graciosos ("graceful").
- 30) *kelaartii* (Collingwood 1876, p. 92). Lang (1884, p. 568) aproximou *kelaartii* a *Prosthecereus*. Laidlaw (1903, p. 314) chamou a espécie *Pseudoceros kelaartii*, o que parece admissível. O dorso purpúreo escuro com marmorização esbranquiçada e entumescência mediana mais escura que o resto.
- 31) *kentii* Graff 1893 (veja Graff 1904-08, p. 1888 n.º 1007). Espécie não descrita (Haswell 1907, p. 465), mas caracterizada pela procedência (Great Barrier Reef) e a figura colorida, não vista por mim. Tendo relações relativamente íntimas ("somewhat closely allied") com *P. regalis* Laidlaw (1903a, p. 10), suponho que tem cor de tijolo, bordo preto e tentáculos pequenos.
- 32) *lacteus* (Collingwood 1876, p. 90); Lang 1884, p. 548. Cor de creme com pontos pretos, pequenos e escassos. De cada lado da entumescência mediana muito saliente há fraca marmorização. O bordo com manchas vermelhas irregulares e orlado por linha preta. Aparêlo masculino simples (Yeri & Kaburaki 1918, p. 37).
- 33) *latissimus* (Schmarda 1859, p. 31); Stummer-Traunfels 1933, p. 3542 f. 103-105. Amarelo avermelhado com faixa mediana acastanhada escura e manchas, da mesma cor, pequenas e redondas. Um e dois orifícios masculinos e um e dois penis foram verificados.
- 34) *leptostictus* Bock (1913, p. 256). Corpo consistente. Cor (em álcool) como areia amarela, marcada com pontos pretos. Lateralmente, mais avermelhada; no meio, mais amarela pura. O bordo com manchas pretas quadrangulares, separadas umas das outras pela cor fundamental. Tentáculos pretos, com exceção das pontas.
- 35) *limbatus* (Leuckart 1828); Lang 1884, p. 544. Verde esbranquiçado com bordo externo branco acompanhado por interno, preto. A faixa mediana, cor de sangue, poderia ser conteúdo do intestino principal, pois pigmentos vermelhos geralmente não ocorrem, em *Pseudoceros*, combinados com cor fundamental esverdeada.
- 36) *liparus*, nom. nov. (pro *limbatus* Haswell 1907, p. 480; non *limbatus* Leuck.). Vermelho claro com faixa marginal purpúrea bem definida. Bóca imediatamente atrás do cérebro. O único penis dirige-se para trás, o que é raro (*yessoensis*) em *Pseudoceros*.
- 37) *litoralis* Bock (1913, p. 259); Kaburaki 1923, p. 640. Cor (em álcool) acastanhada negrejante com faixa marginal amarela-cromo, disposta a certa distância do bordo. Este com orla acastanhada-preta. Aparêlo masculino simples.
- 38) *luteomarginatus* Yeri & Kaburaki (1918, p. 37). Preto aveludado com bordo externo acastanhado escuro e mate, acompanhado por faixa interna amarela clara. Dois orifícios masculinos e dois penis.
- 39) *maculatus* (Pease 1860, p. 38); Lang 1884, p. 547. Amarelado ou esverdeado com manchas esverdeadas circundadas por anéis brancos. A cor fundamental torna-se alaranjada para os lados.
- 40) *maculosus* Pearse (1938, p. 85). Cinzento com faixa mediana clara, orlada por debrum escuro. Ca. de 135 pequenas manchas escuras. Bordo do corpo, claro. As pequenas papilas dorsais recomendariam remover a espécie para o gênero *Acanthozoon* Collingw. (*Licheniplana* Heath & McGreg.; veja espécie n.º 1), mas não se destacaram mais (Hyman 1940, p. 485) na preparação total do material original. Aparêlo masculino simples.
- 41) *malayensis* (Collingwood 1876, p. 567); Bock 1913, p. 258; Kaburaki 1923, p. 639: *hancockanus*. Pertence a *Pseudoceros*, ao passo que *hancockanus* (Collingw.), apesar de ser da mesma cor, parece ser um *Prosthecereus*. Acastanhado-preto, aveludado; a linha mediana mais escura ainda. No bordo uma estreita orla esbranquiçada externa e outra interna, também estreita, amarela-cromo escura.
- 42) *marmoratus* Plehn (1898a, p. 145). Com marmorização negrejante, entumescência mediana bem marcada, especialmente escura e bordo estreito, amarelo claro. Um orifício masculino e um penis.
- 43) *maximus* Lang (1884, p. 541). De cor variável: amarelada, acastanhada, às vezes tirante a azulada ou roxa-acastanhada escura. O bordo pode ser orlado por debrum

- acastanhado escuro. Manchas irregulares, em parte ligadas em forma de fita, ora mais escuras que a cor fundamental, ora brancas ou esbranquiçadas. Um orifício masculino e um penis.
- 44) *memoralis* Kato (1938a, p. 569). Cor de carne esbranquiçada com pequenos pontos pretos. O bordo com 3 faixas, a externa estreita, verde esmeralda; a média, larga, preta; a interna, também larga, amarelada-acastanhada. As 2 faixas sub-marginais interrompidas por estreitas linhas lácteas. Aparêlo masculino simples.
 - 45) *microceræus* (Schmarda 1859, p. 31); Stummer-Traunfels 1933, p. 3541 f. 101-102. Amarelo, cor de barro, com numerosas pequenas manchas castanhas e bordo amarelo. Um orifício masculino.
 - 46) *micropapillosus* Kato (1934, p. 130). Vermelho com poucas manchas brancas irregulares e numerosos pequenos pontos, também brancos. Aparêlo masculino simples. As papilas recomendam seja incluída a espécie no gênero *Acanthozoon* Collingw. (Veja espécie n.º 1).
 - 47) *miniatus* (Schmarda 1859, p. 27); Stummer-Traunfels 1933, p. 3539 f. 90-91. Vermelho, cor de óxido de chumbo (zarcão), com linha mediana escura e manchas brancas indistintas. O bordo, azul escuro para fora, branco azulado para dentro. Dois orifícios masculinos e dois penis.
 - 48) *mülleri* (Delle Chiaie 1829); Lang 1884, p. 545. Vermelho escuro com linha mediana branca.
 - 49) *nigrocinctus* (Schmarda 1859, p. 26); Stummer-Traunfels 1933, p. 3538 f. 88-89. Vermelho pálido com manchas violáceas-castanhas, bordo preto e linha mediana esbranquiçada.
 - 50) *nigromarginatus* Yeri & Kaburaki (1918, p. 39). Acastanhado negrejante com duas faixas longitudinais claras e bordo negrejante estreito. Dois orifícios masculinos e dois penis.
 - 51) *papilionis* (Kelaart 1858); Lang 1884, p. 546. Collingwood (1876, p. 95) alterou em *papilio* o nome específico original, mas isto não se justifica. Amarelo com pontinhas pretas; o bordo esbranquiçado. Aparêlo masculino simples (Palombi 1938, p. 356-357). Segundo Collingwood (l. c.), a espécie deveria ser removida para *Acanthozoon* Coll. (= *Licheniplana* Heath & McGreg.), mas nem Kaburaki (1923, p. 646) nem Palombi (l. c.) mencionam papilas, falando apenas em pontos pretos. O material de Kaburaki tem cor diferente dos vermes de Collingwood e de Palombi. Não sigo Kaburaki na transferência de *papilionis* para *Prosthecæus*.
 - 52) *paradoxus* Bock (1927, p. 17). Sem pigmento; cor de rosa transparente.
 - 53) *pardalis* Verrill (1900, p. 596). Acastanhado com manchas amarelas.
 - 54) *periphæus* Bock (1913, p. 255). Vermelho com bordo azul-preto, mais largo nos tentáculos. Estes são dobras grandes, mas simples, nem alongadas, nem engrossadas. Aparêlo masculino simples.
 - 55) *philippinensis* Kaburaki (1923, p. 645). Preto com tons purpúreos e linha mediana purpúrea clara; esta acompanhada, de cada lado, por uma faixa cinérea. O bordo alaranjado-cromo por fora e esbranquiçado mais para dentro. Possivelmente dois aparelhos masculinos.
 - 56) *pius* Kato (1938a, p. 570). Amarelo claro com retículo denso de pequenos grânulos vermelhos e outros, purpúreos negrejantes. Manchas da última cor, mas de maior tamanho, distribuídas sobre o retículo. Um orifício masculino e um penis.
 - 57) *pleurostictus* Bock (1913, p. 257). Cor (em álcool) branca amarelada com faixas transversas pretas, radialmente dispostas. Os tentáculos são dobras engrossadas, mas não grandes. Do bordo anterior corre para os olhos cerebrais uma faixa longitudinal curta que se bifurca, dirigindo-se para os dois lados.
 - 58) *punctatus* Laidlaw (1902, p. 296). Amarelo pálido acinzentado com pontos pretos, pequenos e regulares. Dois orifícios masculinos e dois penis.
 - 59) *regalis* Laidlaw (1903a, p. 10). Vermelho, cor de tijolo, lateralmente mais carregado e com orla marginal preta, muito estreita. Tentáculos pequenos. Um orifício masculino e um penis.
 - 60) *reticulatus* Yeri & Kaburaki (1918, p. 35). Retículo formado por faixas largas oliváceas; as malhas bem mais claras. Pequenos pontos pretos uniformemente distribuídos no dorso. A faixa mediana escura com séries de curtas linhas incolores. Aparêlo masculino simples.

- 61) *rubellus* Laidlaw (1903, p. 314). Vermelho-magenta, semelhante à cor de *kelaartii*. Comprimento de 5 mm., largura de 4 mm., no estado conservado. Apesar da pequenez dos vários exemplares colecionados, a maioria estava madura. Aparêlho masculino simples.
- 62) *rubrocinctus* (Schmarda 1859, p. 26); Stummer-Traunfels 1933, p. 3538 f. 86, 87. Preto esverdeado ou preto aveludado com escassos pontos brancos e bordo vermelho escarlate. Dois orifícios masculinos e dois penis.
- 63) *rubrotentaculatus* Kaburaki (1923, p. 643). Cor de creme com bordo azul, tentáculos vivamente alaranjados e três faixas vivamente amarelas avermelhadas, uma no meio e duas nos dois lados. Aparêlho masculino simples.
- 64) *sagamianus* Kato (1937b, p. 362; 1939a, p. 76). Acastanhado, no meio mais escuro e com manchas brancas, de forma e tamanho diferentes. O bordo preto é estreito. Um orifício masculino e um penis.
- 65) *splendidus* Stummer-Traunfels (1933, p. 3487, nota). Preto azulado com tons violáceos. O bordo internamente alaranjado claro, externamente preto azulado. Dois orifícios masculinos e dois penis.
- 66) *striatus* (Kelaart 1858); Lang 1884, p. 546. Acastanhado-purpúreo com listras castanhas. Bordo estreito, castanho escuro.
- 67) *strigosus*, nom. nov. (pro *striatus* Schmarda 1859, p. 27; non *striatus* Kel.); Stummer-Traunfels 1933, p. 3540 f. 95, 96. Amarelo com 3 faixas castanhas longitudinais, a mediana mais larga, as duas laterais mais estreitas. O bordo, acastanhado escuro ou preto. Dois orifícios masculinos e dois penis.
- 68) *superbus* Lang (1884, p. 540). Figura na lista presente sob *splendidus*, pois *Eurylepta superba* Schmarda (1859, p. 28) pertence ao gênero *Pseudoceros* (Stummer-Traunfels 1933, p. 3541 f. 99-100), e, por isso, *P. superbus* Lang tinha de receber um nome novo (*splendidus*). *P. superbus* (Schmarda) figura aqui sob *undulatus* (Kelaart), conforme a sinonímia estabelecida por Lang (1884, p. 552).
- 69) *susakiensis* Kato (1934, p. 131). Alaranjado com manchas acastanhadas amareladas, escassas e pequenas. Duas crescentes castanhas escuras ao nível dos olhos cerebrais. O bordo, incolor. Aparêlho masculino simples.
- 70) *tigrinus* Laidlaw (1902, p. 297). Cor fundamental alaranjada-rosácea. Faixas pretas com manchas cor de rosa e finos pontos brancos. Os tentáculos e o bordo, pretos. Um orifício masculino e um penis.
- 71) *tomiokaensis* Kato (1938a, p. 568). Cor não conservada. Numerosos olhos dispostos em séries regulares no bordo das dobras tentaculares, em cuja base um grupo de olhos cerebrais se situa. Um orifício masculino e um penis.
- 72) *undulatus* (Kelaart 1858); Lang 1884, p. 552. Amarelo com faixa mediana, manchas e bordo de cor purpúrea-violácea. Dois orifícios masculinos e dois penis, verificados por Stummer-Traunfels (1933, p. 3541) em *P. superbus* (Schmarda), sinônimo de *undulatus* (Kel.).
- 73) *velutinus* (Blanchard 1847, p. 273); Lang 1884, p. 538. Preto azulado aveludado com campo claro até branco ao redor dos olhos cerebrais. Aparêlho masculino simples.
- 74) *violaceus* (Schmarda 1859, p. 27); Stummer-Traunfels 1933, p. 3539 f. 92-94. Violáceo escuro. Faringe ricamente pregueada ("Krausenpharynx"). Um orifício masculino e um penis.
- 75) *vinosum* A. Meixner (1907, p. 470). Violáceo escuro avermelhado com manchas brancas (grupos de espermatozoides injetados) e amarelas (ovários). O bordo escuro vermelho-violáceo. Aparêlho masculino simples.
- 76) *viridis* (Kelaart 1858; Schmarda 1859, p. 32); Lang 1884, p. 567 (*Prosthecereus*); Stummer-Traunfels 1933, p. 3543 f. 108, 109 (*Pseudoceros*). Verde com manchas e bordo de cor acastanhada clara. Pequenas manchas brancas difusamente distribuídas no dorso. Dois orifícios masculinos e dois penis.
- 77) *yessoensis* Kato (1937, p. 37). Em álcool, lácteo com denso retículo preto; o bordo sem pigmento. Aparêlho masculino simples. O grupo alongado dos olhos cerebrais e o penis dirigido para trás isolam a espécie de certo modo das outras do gênero.
- 78) *zebra* (Leuckart 1828); Lang 1884, p. 544. Violáceo claro com faixa mediana branca e faixas transversais igualmente brancas. O bordo, alaranjado.
- 79) *zeylanicus* (Kelaart 1858); Lang 1884, p. 546. Purpúreo escuro e acastanhado, cor de chocolate. O bordo, de fora para dentro, branco, alaranjado e preto.

Família : Euryleptidae Lang (1884, p. 553)

Genus : Cycloporus Lang (1884, p. 568)

Cycloporus gabriellae, spec. nov. (Figs. 160-166)

O corpo dos vermes vivos é foliáceo, e de ca. de 7 mm., ao comprido. Anteriormente, destacam-se os curtos tentáculos em ponta ("Zipfeltentakel" Stummer-Traunfels 1933, p. 3581; *Cycloporus* : p. 3583); posteriormente, o corpo termina em cuspide (Fig. 158). Depois da conservação, o corpo apresenta-se escutiforme, sendo o comprimento de 5 mm.; a largura de 4 mm.. Os tentáculos contraídos salientam-se pouco no bordo anterior; a ponta caudal não se observa mais. A ventosa é volumosa, de 0,45 mm. de diâmetro, no estado retraído; situa-se imediatamente atrás do meio do corpo.

A cor dos vermes vivos é determinada pelo intestino, cujas ramificações acastanhado-negrejantes transparecem através da epiderme lisa e diáfana. Pontos brancos, os ovários, sobrepõem-se ao desenho escuro, havendo ainda manchas amarelas, na região anterior do corpo. O ventre é claro, opaco.

De olhos tentaculares (Fig. 159, o) distinguem-se 4 grupos, 2 dorsais e 2 ventrais, nitidamente separados no meio. Cada grupo ventral contém, aproximadamente, 20 olhos; o dorsal, 10. O diâmetro máximo dos olhos tentaculares é de 0,025 mm.. Os olhos cerebrais (n) formam dois grupos, largamente triangulares. Os mais posteriores destes olhos sobrepõem-se à bolsa da faringe (f), e os anteriores convergem para diante. Os olhos ventrais situam-se em baixo dos cerebrais. Cada um dos grupos cerebrais contém ca. de 30 olhos. O diâmetro dos maiores destes é de 0,034 mm..

O cérebro (Fig. 160, c) é provido de gânglios pré-cerebrais (m) e situa-se imediatamente antes da boca (b). A faringe (f) campanulada, curta e grossa, mede 0,7 mm. de comprimento. O intestino principal (j) é nitidamente delimitado; emite para diante um ramo impar (i), sobreposto ao cérebro (c) e, além disso, 10 pares de divertículos (Fig. 158), a saber, 1 par anterior, que flanqueia o ramo impar, e 9 pares laterais e látero-caudais. Os divertículos ramificam-se dicotômica e repetidamente, mas não se anastomosam. As vesículas terminais comunicam-se com as últimas ramificações dos divertículos do mesmo modo como em *C. papillosus* (Lang 1884, p. 157), i. é, através de uma simples constrição separadora ou por mais um curto canalículo intercalar. Em *C. variegatus*, o tubo capilar, que liga a vesícula terminal com a extremidade periférica dos divertículos, é muito comprido (Kato 1934, f. 13 no texto da p. 134).

O orifício externo das vesículas terminais destaca-se dentro da epiderme muito mais nos cortes transversais do nosso material (Fig. 161, 162) do que nos desenhos de Lang (1884, t. 27 f. 2-6). O poro é delimitado por células epidérmicas sólidas, sem rabditos. Fibras musculares finas, mas numerosas (e), seguras as vesículas. Algumas destas achavam-se estendidas, no momento da fixação (Fig. 161), outras, meio-vazias e vazias (Fig. 162). Lang (1884, p. 157-158, 161) viu a passagem de gotas e de restos da comida pelas vesículas e seus poros, mas o nosso material não mostrou fezes nas vesículas. A comunicação da vesícula com o divertículo intestinal (k) realiza-se por um canal intracelular que corre dentro de duas células sucessivas (d). O

orifício externo dêste canal é fechado por uma terceira célula (t), a célula oclusora. Os desenhos de Lang não entram nestes pormenores; todavia é possível reconhecer os elementos descritos no corte horizontal, reproduzido por Bresslau (1933, f. 76 na p. 90), e supôr que as vesículas de *C. papillosus* se assemelhem às de *C. gabriellæ*.

A epiderme é destituída de papilas; a dorsal é um pouco mais grossa que a ventral. Rabditos e glândulas são dorsais e ventrais; rãbditos são ântero-ventralmente muito numerosos. A musculatura ventral é mais grossa que a dorsal.

Os testículos são ventrais, sub-intestinais; os ovários, dorsais, supra-intestinais. Os dutos eferentes entram separados e vindos de trás na calota caudal da vesícula seminal (Fig. 160, s). Da região anterior desta vesícula esférica e musciosa sai o ducto ejaculatório (w) que é curto. Ao entrar na papila do penis (x), recebe o dútulo da vesícula granulorum (r). A ponta da papila é fracamente cuticularizada. A bainha penial (z) tem comprimento igual à papila do penis, circundada pela bolsa (y). O átrio masculino (a), pouco espaçoso, abre-se com o poro (p), perto da bôca (b).

Também os caracteres dos órgãos femininos enquadram-se bem no esquema conhecido das Euryleptidæ (Lang 1884, t. 30 f. 15). Os úteros e suas glândulas ainda não se reconhecem no material disponível. Os dois dutos uterinos, que se reúnem formando o ducto uterino comum (u), as glândulas argamassadoras (g) e a bolsa (v) delas correspondem ao esquema citado.

Entre algas do litoral superior encontrámos a larva desta espécie, que é uma larva de Müller (Fig. 163, 164) com os oito lóbulos tipicamente desenvolvidos. O parênquima dela contém pigmento verde. O verme jovem, recém-metamorfoseado (Fig. 165), ainda não possui o número específico de divertículos intestinais.

Ocorrência: Ilha de São Sebastião, 5 exemplares entre algas crescidas, em parte, nas rochas do litoral superior, em parte, em fundo lodoso, abaixo da linha da vasante máxima.

O nome da espécie foi escolhido em homenagem à memória da nossa querida aluna, Dra. D. GABRIELLA P. ZUCCARI.

Discussão de *Cycloporus gabriellæ*

O intestino de *C. papillosus* (M. Sars) possui 6-7 pares de divertículos. Estes mostram anastomoses entre as suas ramificações mais próximas do intestino principal (Lang 1884, p. 138 t. 26 f. 1, ada). Lateral ou perifericamente às anastomoses centrais, os divertículos continuam apenas ramificados, geralmente, sem anastomoses ulteriores. Por isso, encontra-se, no resumo das diagnoses dos gêneros (ibid., p. 431), a passagem algo ambígua: "ramos intestinais não ou somente pouco anastomosados". As anastomoses do intestino de *C. papillosus* foram também mencionadas por Gamble (1893, p. 506), Francotte (1898, p. 256, 297: na explicação da fig. 38) e Yeri & Kaburaki (1918, p. 40). Os divertículos intestinais anastomosam-se igualmente em *C. variegatus* Kato (1934, p. 133).

C. gabriellæ possui 10 pares de divertículos intestinais arboriformemente ramificados, mas não anastomosados. Outro carater separa a nova espécie mais facilmente dos espécimes europeus de *C. papillosus*, a saber os

grupos curtos (*gabriellæ*) e muito compridos (*papillosus*) dos olhos cerebrais. Neste pormenor, o material do Japão (Yeri & Kaburaki, l. c. ; Kato 1937a, p. 229) não concorda com o europeu. Foi chamado *papillosus* var. *misakiensis* Kato (1939, p. 149), mas merece, evidentemente, ser considerado espécie à parte. Distingue-se de *gabriellæ* pelos caracteres do intestino acima indicados, i. é, o número de divertículos e as anastomoses.

C. maculatus Hallez (1894 ; veja Graff 1904-08, p. 1850), da costa franceza setentrional, deve ser acrescentado (Hallez 1904, p. 49-50) à lista dos sinônimos (Bock 1913, p. 263) de *papillosus*.

Uma larva de *Cycloporus gabriellæ* com órgãos generativos

Juntamente com a larva das Fig. 163-164 e o verme recém-metamorfoseado (Fig. 165) encontrámos, entre algas do litoral superior da ilha de São Sebastião, uma larva de Müller com órgãos reprodutivos masculinos (Fig. 166). A vesícula seminal (s), repleta de espermatozóides móveis, ressaltou-se na larva vivente. Não teríamos tentado criar um único exemplar, de meio milímetro de comprimento, no laboratório, e ainda menos nas instalações disponíveis na praia. Tanto mais procurámos entrosar comparativamente o achado.

Isto não era difícil. O tamanho do animal, de 0,52 mm., entrepõe-se entre o da larva sem órgãos reprodutivos (0,51 mm.) e o do verme recém-metamorfoseado (0,54 mm.). A cor da larva sexuada é verde-escura e condicionada por grânulos situados no parênquima. A mesma cor, em distribuição idêntica, ocorre na larva esteril, no verme da Fig. 165 e em vermes de 1-2 mm., ao comprido, jovens e imaturos. Estes vermes de parênquima verde-escuro foram de suma importância para a definição específica da série inteira. Mostrando pequeno número de vesículas intestinais periféricas definiram-se como pertencentes ao gênero *Cycloporus*. Com isto, também as fases precedentes tornaram-se identificáveis.

O corpo da larva sexuada é mais achatado (Fig. 166) que o da fase anterior, que corresponde ao estágio D de Lang (1884, t. 39 f. 7-9). Os oito lóbulos ciliados reconhecem-se ainda, mas são menores que na larva da Fig. 163. Evidentemente, são regressivos. A configuração externa da larva sexuada corresponde, destarte, ao estágio E de Lang (l. c., f. 10-11).

Rabditos existem em pequeno número. Os olhos (e) passam da larva à fase metamorfoseada. O cérebro (c), de diâmetro de 0,08 mm., é muito volumoso em relação ao corpo. Este fenômeno é geral em Turbelários jovens. Ventral e post-oralmente esboça-se o primórdio da ventosa (v). Células vesiculosas e outras, eritrófilas, ocorrem no parênquima. Para poder ressaltar os outros órgãos internos, suprimimos, na figura, os numerosos núcleos do parênquima. Provavelmente pertencem às células formadoras do futuro intestino. O trato alimentar funcional (i) apresenta-se histologicamente simples, menos diferenciado que o do estágio D das Pseudoceridæ (Lang 1884, t. 38 f. 2). Deve-se isto, provavelmente, aos volumosos órgãos copulatórios, pré-faríngeos, cuja posição dificulta o desenvolvimento da faringe. O primórdio desta última (f) e da bolsa faríngea (a) existem. Esboçam-se também na larva da Fig. 164, formando-se, segundo Lang (1884, p. 390) já na fase C.

Na parte posterior do corpo ocorrem 4-5 folículos testiculares (t), facilmente contáveis nos cortes. Trechos dos dutos eferentes reconhecem-se. A maturidade dos testículos evidencia-se pelos espermatozóides móveis na vesícula seminal (s). Esta situa-se dentro do anel do primórdio faríngeo e pré-oralmente. No animal metamorfoseado, é post-oral. Dá-se o mesmo com o penis (p) e o átrio (d) larvais, ambos post-orais no verme adulto de *C. gabriellæ*. A bainha do penis (z) circunda o órgão copulatório, como foi descrito na diagnose da espécie, mas vesícula granulorum não existe na larva. Faltam também quaisquer vestígios dos órgãos femininos, de maneira que não sabemos se há proterandria pronunciada ou separação dos sexos, na larva.

O verme recém-metamorfoseado e os vermes jovens restantes do nosso material são estéreis, sem restos ou primórdios de órgãos reprodutivos. Estes conhecemos somente do verme anteriormente descrito, de 7 mm., ao com-prido. Daí deduzimos possuir *Cycloporus gabriellæ* duas fases reprodutivas, uma larval e outra, adulta, separadas pelo estágio juvenil estéril. De Ctenóforos e certas Nereidæ conhece-se este tipo de reprodução, a chamada dissogonia. Se a dissogonia de *Cycloporus gabriellæ* ocorre regular ou excepcionalmente, ignoramos ainda.

Considerações sobre Graffizoon

A larva descrita evocou, imediatamente quando foi encontrada entre as algas do litoral, a imagem de *Graffizoon lobatum* Heath (1928). Este animal tem o corpo de uma larva de Müller com órgãos masculinos e femininos. O tipo do aparelho reprodutivo de *Graffizoon* foi aproximado ao das Euryleptidæ (Meixner 1930, p. 3480; Bock 1931, p. 282). A espécie foi encontrada no plancton da baía de Monterey, na Califórnia, onde mais de 50 exemplares foram obtidos, em vários estádios de idade e com 0,57-0,73 mm. de comprimento. Na interpretação de *Graffizoon lobatum*, Heath (p. 197-202) pondera duas possibilidades, inclinando-se para a segunda.

1) O animal representa o descendente de Turbelários ancestrais, de vida pelágica. A configuração destes seria hoje lembrada pelas larvas de Müller dos Polycladida Cotylea. Segundo esta hipótese, a relação entre as Graffizoidæ e os Turbelários restantes seria a mesma que a entre os Appendicularia (Perennichordata) e os outros Tunicados (Caduceichordata).

Na literatura que segue a Heath, esta primeira possibilidade não foi mais ventilada. Deve-se isto, provavelmente, à premissa, i. é, à construção hipotética de Turbelários primitivos com feição de larva de Müller. Este lobulado arquiplatelminto não pôde interessar aos muitos zoólogos que deram os Turbellaria dos Cnidaria, por meio dos Acela e da plânula, nem aos poucos que fazem descender os Turbelários dos Ctenóforos, através dos Polycladidos. Por isso, uma "protrochula" planctônica como Turbelário ancestral ficou de lado.

2) *Graffizoon lobatum* é uma larva dos Cotylea que não se desenvolve mais, por se tornar sexualmente madura, "a case of paedogenesis". Pedogênese significou, originalmente, qualquer modalidade de reprodução no estado juvenil ou larval. Posteriormente, a significação do termo restringiu-se à reprodução partenogenética (não "asexual"; Carter 1940, p. 410) em jovens e larvas. Exemplos de pedogênese, como as larvas das Cecido-

myidæ, os esporocistos e rédias dos Trematodes Digenea, mostram que estádios pedogenéticos não são denominados com nomes genéricos e específicos. Estes aplicam-se a animais adultos. Visto que Heath usa a nomenclatura zoológica em *Graffizoon lobatum*, considerando-o até "the genotype" de uma família (Graffizoidæ, p. 203), manifesta que o julga adulto, definitivo. Os caracteres larvais, que chamou de pedogenéticos, entende como neotênicos. A literatura didática de língua inglesa, às vezes, não separa "pædogeneses" e "neoteny" (Parker & Haswell 1940, p. 353; Curtis & Guthrie 1927, p. 220; Guyer 1941, p. 332).

Perfilham, portanto, os autores de língua alemã a verdadeira opinião de Heath, quando registram *Graffizoon lobatum* como espécie neotênica. São estes Meixner (l. c.; 1938, p. 105), Bock (l. c.) e Bresslau (1933, p. 165, 292). Também Stummer-Traunfels (1933, p. 3587) apresenta *G. lobatum* como o menor Policládido, i. é, como animal adulto e acrescenta outros casos de neotenia.

Se a opinião das autoridades citadas fosse adotada por todos, a família Graffizoidæ Heath deveria ser re-estabelecida, pois a diferença entre *Graffizoon lobatum* e as Euryleptidæ é muito maior que a entre estas e as Laidlawiidae. Mas, a neotenia do verme não está provada. Animais neotênicos combinam crescimento especificamente completo e, frequentemente, nem sempre (girinos gigantes), maturidade sexual com traços larvais (brânquias, dentes e nadadeira de *Ambystoma*) ou juvenis (dentes lácteos em Mamífero adulto). Não se sabe, se *Graffizoon* alcança, na forma conhecida, o seu tamanho definitivo. Heath (1928, p. 202), é verdade, manteve alguns exemplares de proporções médias durante quasi um mês, sem conseguir desenvolvimento ulterior. O autor admite que faltou alimento adequado.

A pequenez de *Graffizoon lobatum* dificulta, mas não impossibilita, considerá-lo como adulto. O Policládido maduro e não larval, de tamanho mínimo (1 mm.), *Acerotisa notulata* (Bosc; Hyman 1939, p. 21) pertence às Euryleptidæ. A espécie vive entre Sargassum pelagial. Ao descrever outra espécie de *Acerotisa* disse Lang (1884, p. 590): "Quero chamar esta espécie uma forma juvenil das Euryleptidæ que se tornou sexualmente madura". Stummer-Traunfels (1933, p. 3587) salientou a pequenez de vários Policládidos planctônicos, pertencentes a diversas famílias (Palombi 1924). As pequenas espécies de *Acerotisa* e da coleção da "Liguria" poderiam ser entendidas como neotênicas.

Graffizoon, porém, não parece ser adulto, apesar dos órgãos reprodutivos. O animal possui um "proboscis fundament" (Heath 1928, p. 192) ou "supposed", outra vez, "possible proboscis rudiment" (ibid., p. 204, na explicação das figuras 6 e 8). Se Heath tivesse usado os termos "primordial" ou "Anlage" os autores de língua alemã acima citados possivelmente não teriam falado em Policládido neotênico. Talvez não tenham encontrado "fundament" no texto, mas duas vezes "rudiment" na explicação das figuras. "Rudimentum" significa o primeiro início, mas tornou-se, na zoologia alemã, primeiramente um órgão que não se desenvolve além do primeiro esboço e, depois, um órgão em involução, em regresso, um resto. Somente Stummer-Traunfels denomina o primórdio univocamente "Anlage des definitiven Pharynx" (1933, p. 3588, na explicação da figura 170).

Naturalmente é admissível imaginar que *Graffizoon lobatum* morre, depois da produção de células germinativas, com um primórdio de uma faringe

de um Policládido adulto. Mais provável, porém, parece que continua a desenvolver-se. O primórdio de uma faringe definitiva insinua o alcance de uma fase definitiva, por meio da metamorfose típica das larvas de Müller. Além disso, encontramos a larva de *Cycloporus gabriellæ*, das Euryleptidæ, com órgãos reprodutivos. Esta larva insere-se facilmente entre as larvas estéreis e o verme recém-metamorfoseado, igualmente estéril, da mesma espécie. Por isso, consideramos também *Graffizoon lobatum* como verme progenético. A progênese é a reprodução de um animal que ainda não alcançou a sua forma ou o seu tamanho definitivos (Meisenheimer 1921, p. 711). Progênese é sinônimo de pedogênese, no sentido original desta. A espécie definitiva de *Graffizoon lobatum* deveria ser procurada entre as várias Euryleptidæ da baía de Monterey. Não duvidamos que será encontrada e, com isso, estabelecido mais um caso do raro fenômeno da dissogonia.

Família : Prosthlostomidæ Lang (1884, p. 594)

Genus : Prosthlostomum Quatrefages (1845, p. 132)

***Prosthlostomum matarazzoi*, spec. nov. (Figs. 167-171, 181)**

A espécie baseia-se em várias dezenas de animais, cujo comprimento atinge 20 mm., no estado vivente. A tabela seguinte indica as medidas (em milímetros) e outros constantes de quatro exemplares conservados, os dois menores imaturos, os dois maiores maduros.

Comprimento :	1,22	4,0	7,5	8,0
Largura :	0,4	1,2	1,8	2,2
Distância da bôca ao bordo anterior : ..	0,36	0,63	1,05	1,2
Distância da raiz da faringe ao bordo anterior :	0,76	1,83	2,85	3,4
Distância da ventosa ao bordo anterior :	0,9	2,08	3,8	4,4
Comprimento da faringe :	0,4	1,2	1,8	2,2
Comprimento do cérebro :	0,125	0,15	0,185	0,185
Largura do cérebro :	0,15	0,2	0,24	0,24
Olhos cerebrais, de cada lado ; número : ..	2	7	12	18
Número dos olhos marginais :	6	26	57	83
Comprimento da ventosa :	0,04	0,175	0,22	0,25
Distância da raiz da faringe à ventosa : ..	0,14	0,25	0,95	1,0

O corpo é anteriormente arredondado, posteriormente cuspidato (Fig. 171). O dorso é cinzento-esverdeado claro, com certa variação da claridade. A tabela orienta sobre a posição da bôca, que se encontra imediatamente atrás do cérebro (c) ; a faringe (f) é reta e anteriormente um pouco alargada. A distância entre a ventosa e a extremidade posterior aumenta com o crescimento do corpo, sendo êste especialmente intenso na metade caudal. O

desenvolvimento do complexo copulatório condiciona a distância crescente entre a raiz da faringe e a ventosa (Fig. 181 e 171). Esta é mais comprida que larga.

Em todos os vermes ocorrem dois olhos ventrais (Fig. 167, y), de diâmetro de 24 micra, frequentes nos Cotylea. Os olhos cerebrais, cujo número foi indicado na tabela, acusam tamanho diferente; os maiores são de 40 micra. Os olhos marginais (z) são menores, no máximo, de 27 micra. São todos dirigidos para fora, e os maiores distam mais que os menores do sulco sensorial (sr) periférico. Nos vermes maduros quase desaparece a interrupção ântero-mediana dos olhos marginais que ocorre nos imaturos, estendendo-se os olhos também lateralmente mais para trás, nos adultos. O nível dos últimos olhos marginais é aproximadamente o mesmo como o do bordo posterior do cérebro.

A epiderme do dorso é duas vezes tão alta quão a ventral. Além disso, desaparecem os cílios dorsais à altura do cérebro. Rabditos e células vazias são dorsalmente muito mais numerosos que no ventre, onde os cílios são contínuos. Também a membrana basilar é dorsalmente mais forte que no ventre, mas a musculatura cutânea ventral é mais desenvolvida que a dorsal. O revestimento da ventosa (Fig. 169, k) apresenta duas zonas diferentes, a periférica e a central. A primeira é formada por células altas e esbeltas que contem feixes de rabditos, raros na epiderme ventral restante. As células centrais são mais altas ainda e isentas de rabditos. Os núcleos são aí alongados e situados basilarmente. As porções apicais destas células centrais da ventosa são repletas de secreção, disposta, em cada célula, como uma cadeia de pérolas. As glândulas que fornecem a secreção da ventosa são aprofundadas no parênquima. Como em outros Turbellários (*Mesostoma ehrenbergii*; observação de vermes jovens nos ovos subitâneos), é o cérebro dos animais imaturos relativamente muito maior que nos adultos.

A boca apresenta-se como orifício de um tubo bucal, seguido pela bolsa faríngea (b). Esta envolve a faringe (f) estreitamente. A grossura da faringe produz uma entumescência do corpo do verme, apesar da supressão do parênquima nesta região, em que o integumento e os músculos cutâneos circundam apertadamente a bolsa faríngea. No meio da faringe acusa a altura do corpo (direção dorso-ventral) 0,7 mm.; nos dois lados da faringe, 0,5 mm.. O epitélio da bolsa é baixo e nucleado; os músculos anelares e longitudinais são fortes. Na região anterior da bolsa e até além da metade, sobrepõe-se a musculatura anelar à longitudinal; na parte posterior, a longitudinal à anelar. Em *Euprosthlostomum mortensenii* Marcus (1948, p. 185) são os músculos da bolsa inversamente dispostos. O epitélio externo da faringe tem núcleos; o interno, não. Ambos são sem cílios. As glândulas são cianófilas e desembocam, na sua maioria, ao redor da boca faríngea, ampla e campaniforme. Algumas glândulas pequenas abrem-se também na face externa, i. é, no estreito espaço entre faringe e bolsa faríngea.

O intestino principal (i) caracteriza-se pelas clavas de Minot abundantes (mi). Estas já ocorrem no diafragma (h) tubiforme e mole, de comprimento de 0,4 mm. que se projeta na faringe. Caudalmente à ventosa, rareiam as clavas e faltam no intestino terminal (j), que contém fezes.

Os divertículos intestinais são ciliados e providos dos músculos anelares que condicionam o aspecto moniliforme típico deles. Não se anastomosam e são escassos na região anterior, ao lado da faringe. Mais para diante,

dirigem-se dois divertículos, um de cada lado da faringe, que se reúnem na cabeça.

Os folículos germinativos masculinos e femininos começam pré-cerebralmente e aproximados ao lado ventral. Os ovócitos em crescimento estendem-se daí em direção dorsal. Os dutos eferentes (Fig. 168, d) vindos de trás, onde são ligados, entram na vesícula seminal (s) pela parede anterior desta. Também o duto ejaculatório (e) sae pela calota anterior da vesícula seminal. Os músculos desta tocam-se com os das vesículas accessórias (Fig. 169, r), mas não se trata, como em *P. drygalskii* Bock, de um envoltório comum dos três órgãos. Os músculos das duas vesículas, situadas uma dorsalmente ao duto ejaculatório, a outra ventralmente, são reunidos em forma de 8. Outras espécies com vesículas accessórias circundadas por músculos unidos são *P. purum* Kato, *P. delicatum* Pal., *P. russoi* Pal. e *P. gabriellæ* Marc.. O duto ejaculatório atravessa a musculatura das vesículas e entra na papila penial bulbiforme. Esta encontra-se dentro da bolsa do penis (l) e termina com estilete cuticular (p). O comprimento deste (Fig. 170) é de 0,18 mm.; a largura de 0,06 mm., na base e de 0,015 mm. na ponta. A base é ligeiramente sulcada. Os dois dutos finos das vesículas accessórias desembocam na base da papila penial. O estilete atravessa a vesícula da secreção granulosa (q), abrindo-se juntamente com esta no átrio masculino (a). O átrio é uma bolsa larga, aberta (t) para trás.

Os ovidutos ciliados desembocam nos úteros (x), caudalmente ligados e situados dorsalmente aos dutos eferentes (d). Caudalmente à vesícula seminal (s) reúnem-se os dutos uterinos, constituindo o duto uterino comum (w), que se dirige verticalmente para a face ventral. Como nas outras espécies do gênero ocorrem dois trechos diferentes da via eferente feminina, a bolsa das glândulas argamassadoras (v), no centro das glândulas correspondentes, bem numerosas (g), e o trecho ectal, o canal genital feminino que se abre com o poro feminino (u). O número haplóide dos cromossomos é 4.

Ocorrência : Ilha de São Sebastião, entre algas calcáreas (Janii rubens L.) do Litoral superior. Numerosos espécimes, em março de 1948, em abril de 1949 e, especialmente, em novembro de 1949.

Ao nosso estimado Amigo, Sr. Cmdr. PAULO MATARAZZO dedicamos, profundamente gratos, a nova espécie.

Discussão de *Prosthlostomum matarazzo*

Na separação da espécie atual das outras do gênero sirvo-me da lista há pouco compilada (Marcus 1949, p. 89) sem, porém, repetir a literatura aí indicada.

- 1) *sparsum* (Stimps.). Espécie muito larga, pois a largura atinge a metade do comprimento.
- 2) *obscurum* (Stimps.). Dorso acastanhado-vermelho, com manchas avermelhadas e listra mediana, mais clara.
- 3) *grande* Stimps. Apenas 25 olhos marginais que terminam muito antes do nível anterior dos olhos cerebrais.
- 4) *constipatum* Stimps. A diagnose não permite definir os caracteres específicos.
- 5) *cribrarium* Stimps. Tem poucos olhos marginais.
- 6) *crassiusculum* Stimps. A largura corresponde a pouco menos que a metade do comprimento. A posição genérica não está assegurada.
- 7) *tenebrosus* Stimps. O dorso é cinzento escuro até negrejante.
- 8) *monosorum* (Schmarda). A faringe dispõe-se com 7-8 alças na bolsa faríngea.

- 9) *macrorhynchum* (Schmarda). Os olhos cerebrais formam dois grupos triangulares.
- 10) *siphunculus* (Delle Chiaje). As vesículas acessórias são separadas uma da outra.
- 11) *dohrni* Lang. Os olhos cerebrais são muito numerosos, de tamanho uniforme e dispostos em dois grupos que convergem para diante.
- 12) *notionale* Plehn. Com faixa longitudinal-mediana de cor acastanhada-escura, no dorso claro.
- 13) *cyclops* (Verr.). A faringe tem quasi metade do comprimento do corpo; as vesículas acessórias são afastadas uma da outra; o átrio masculino é uma bolsa muito comprida.
- 14) *elegans* Laidl. O dorso é de cor amarela-pálida com duas séries de cromatóforos, cor de chocolate, de cada lado da linha mediana.
- 15) *cooperi* Laidl. Os olhos marginais estendem-se, para trás, muito além dos olhos cerebrais e do cérebro.
- 16) *pallidum* Laidl. Os dois grupos dos olhos cerebrais divergem continuamente, de diante para trás.
- 17) *singulare* Laidlaw (1904, p. 135). Sem olhos cerebrais.
- 18) *lineatum* Meixner. Entre os olhos cerebrais e marginais ocorre um grupo de olhos frontais.
- 19) *maculatum* Hasw. De cada lado existem 50 olhos cerebrais; os olhos marginais acabam antes do nível dos cerebrais.
- 20) *angustum* Bock. Muito mais estreito que a espécie atual, pois o comprimento é de 19 mm.; a largura, de 2,5 mm.
- 21) *pulchrum* Bock. A ventosa situa-se longamente atrás do meio do corpo.
- 22) *marmoratum* Yeri & Kaburaki. Os olhos marginais terminam muito antes do nível dos cerebrais.
- 23) *awaense* Yeri & Kaburaki. Entre os olhos cerebrais e marginais há olhos frontais.
- 24) *rubropunctatum* Yeri & Kaburaki. Dois grupos compactos de olhos cerebrais que convergem para diante.
- 25) *trilineatum* Yeri & Kaburaki. De cor láctea com duas estrias dorsais longitudinais, pretas, e uma marca transversal amarela-preta, na cabeça.
- 26) *molle* Freeman. A ventosa situa-se no início do último quarto do corpo.
- 27) *capense* Bock. A ventosa localiza-se no início do quarto quinto do corpo.
- 28) *drygalskii* Bock. A vesícula seminal e as duas vesículas acessórias são circundadas por um manto comum de músculos.
- 29) *asiaticum* Kato. As vesículas acessórias são pequenas e muito distantes uma da outra.
- 30) *auratum* Kato. De cada lado, há 7 olhos cerebrais; o número total dos olhos marginais é aproximadamente 12.
- 31) *ostrea* Kato. O corpo é muito estreito, sendo o comprimento de 26 mm.; a largura, de 2 mm..
- 32) *purum* Kato. De cor láctea. O comprimento da faringe é de um sexto a um quinto do comprimento do corpo. Complexo copulatório muito distante da faringe.
- 33) *yerii* Kato. De cor láctea com estria mediana acastanhada-avermelhada. Os dois grupos dos olhos cerebrais divergem para trás.
- 34) *vulgare* Kato. Os olhos marginais acabam antes do nível anterior do cérebro.
- 35) *sonorum* Kato. Os olhos marginais não atingem o nível anterior do cérebro.
- 36) *latum* Kato. Os dois grupos dos olhos cerebrais convergem para diante, formando, em comum, um triângulo.
- 37) *lobatum* Pearse. A faringe é muito comprida. Os olhos marginais ultrapassam o nível posterior do cérebro, e os cerebrais estendem-se muito além do bordo anterior do mesmo.
- 38) *parvicelis* Hym. Há 7-8 olhos cerebrais, de cada lado.
- 39) *bellum* Kato. De cor láctea com manchas acastanhadas. As vesículas acessórias são distantes uma da outra.
- 40) *delicatum* Palombi. O dorso é claro, amarelado-esbranquiçado, havendo duas faixas longitudinais, cor de ocre, de cada lado da linha mediana.
- 41) *russoi* Palombi. Os dois grupos dos olhos cerebrais convergem para diante. O diâmetro de cada vesícula acessória é inferior ao comprimento do estilete.
- 42) *gabrielæ* Marc. Há quatro olhos cerebrais e quatro pré-cerebrais.

Prosthiosomum gilvum, spec. nov. (Figs. 172-175)

A forma do corpo assemelha-se à da espécie precedente. Quando viventes, os dois vermes disponíveis atingiram comprimento de 15 mm.. Depois da conservação, a longa é de 10 mm.; a largura máxima, de 3,5 mm.. Neste estado, a ventosa (k) encontra-se no início do último terço do corpo (Fig. 172). A côr do dorso é alaranjada clara, sem manchas ou listras. A bôca (b) aproxima-se ao cérebro (c); o comprimento da faringe (f) dos vermes conservados é de 4,4 mm.; a forma da mesma corresponde à de *P. matarazzoï*.

Além dos olhos ventrais (y), de diâmetro de 0,028 mm., ocorrem olhos cerebrais (Fig. 173, c) e marginais (z). Os cerebrais formam dois grupos paralelos, de 37-46 olhos cada um, de que se estendem, da região post-cerebral, quase até aos olhos marginais. Ultrapassam, com isso, o nível dos olhos ventrais, para diante. Os olhos cerebrais são, em geral, pequenos; o diâmetro dos maiores entre eles é de 0,034 mm.. Os olhos marginais são numerosos (150-165) e também pequenos, sendo o diâmetro dos maiores de 0,022 mm.. Formam uma faixa larga contínua, sem qualquer interrupção ântero-mediana, e estendem-se, para trás, até ao nível do cérebro.

A altura da epiderme dorsal ultrapassa, como na espécie precedente, a da ventral. São também numerosos, no dorso, os rabditos e as células glandulares, de secreção colorífica (Stummer-Traunfels 1933, p. 3590) e vazias nos cortes. A grossura da membrana basilar é de 5 microns, no dorso. A musculatura cutânea do ventre é mais forte que a do dorso. A histologia da ventosa (Fig. 174, k) corresponde à descrita de *P. matarazzoï*, o diâmetro da mesma é de 0,25 mm.. Um dos dois exemplares presentes possui duas ventosas, uma atrás da outra, como o espécime de *Thysanozoon brocchii* Grube da figura 10 da estampa 1 de Stummer-Traunfels 1933 (explicação na página 3566).

Como em *P. matarazzoï* e também em *P. gabriellæ* Marcus (1949, p. 88), faltam em *P. gilvum* os grupos de células ganglionares, pré-cerebrais ("äussere Körnerhaufen").

Numerosas células claviformes de Minot (Fig. 174, m) situam-se no intestino principal e na parede dorsal do divertículos, que são ciliados e providos de constritores sucessivos. As preparações totais mostram a mesma acumulação das fezes no intestino terminal (j) como em *P. matarazzoï*. No intestino de um dos vermes presentes encontram-se um exemplar de *Acerotisa bituna* Marcus (1947, p. 138) e a faringe de um *Prosthiosomum*. Observámos os indivíduos de *Prosthiosomum* apalparem-se mutuamente, por meio da faringe evaginada. Entende-se que, nesta ocasião, um verme pode arrancar a faringe do outro.

Os folículos das gônadas começam antes do cérebro. Da posição original, que é ventral para testículos e ovários, os ovócitos crescem para a região dorsal. Os dois dutos eferentes (Fig. 172, d) são reunidos na parte caudal do corpo e correm daí, dilatados pelos espermatozóides, para diante. Entram no meio da vesícula seminal (Fig. 175, s) pelas paredes direita e esquerda desta. A vesícula é oblonga e estreita. O duto ejaculatório (e) sai do polo anterior da vesícula seminal. Depois de um percurso meândrico, recebe, na base da papila penial, os dois dutos sinuosos das vesículas acces-

sórias (r). Estas são separadas, possuindo cada uma a sua musculatura própria. A bolsa do penis (l) é extremamente incospícua. A pequena papila do penis (âncora do estilete, Hyman 1939b, p. 7) apresenta-se oblíqua, pois o seu lado dorsal é mais comprido que o ventral. O estilete (p), de 0,22 mm., ao comprido, atravessa a vesícula granulorum (q) e abre-se na cúpola de uma saliência projetada para o lume do átrio (a). Este é musculoso, muito comprido e de parede dobrada. O epitélio desta e o lume atrial contêm secreção eritrófila, bacilar, que lembra rabditos. A secreção é produzida pelo epitélio atrial.

As vias eferentes femininas concordam, por princípio, com as de *P. matarazzoi*. Os úteros (x) situam-se dorsalmente aos dutos eferentes e reúnem-se caudalmente à vesícula seminal. O duto uterino comum (w) dirige-se para o lado ventral. A bolsa (v) das numerosas glândulas argamassadoras (g) é seguida pelo canal genital feminino (n). A distância entre o orifício externo do átrio masculino (t) e o poro feminino (u) é de 0,205 mm.; a entre o último e a ventosa, de 0,32 mm..

Ocorrência: Ilha de São Sebastião, entre algas do litoral superior; dois exemplares maduros em novembro de 1949.

Discussão de *Prosthiostomum gilvum*

As espécies ns. 1-3, (4), 5-9, 12, 14-18, 20, 22-25, 28, 30-36, 38, 40, 42 (veja p. 96) distinguem-se de *P. gilvum* pelos caracteres precedentemente mencionados. As espécies seguintes precisam de um rápido comentário:

- 10) *siphunculus* (Delle Chiaje). O número dos olhos marginais e o dos cerebrais é menor que na espécie presente.
- 11) *dohrni* Lang. De cor clara com manchas mais escuras; os olhos marginais estendem-se, para trás, além do nível do bordo posterior do cérebro.
- 13) *cyclops* (Verr.). Manchas acastanhadas sobrepõem-se ao fundo branco; a faringe é muito comprida.
- 19) *maculatum* Hasw. Difere de *P. gilvum* pela cor e pelo número menor de olhos marginais que acabam antes do nível dos cerebrais.
- 21) *pulchrum* Bock. Os olhos marginais são pouco numerosos.
- 26) *molle* Freeman. Os olhos marginais atingem o nível do meio da faringe.
- 27) *capense* Bock. O número dos olhos marginais (ca. de 40) é muito menor que em *P. gilvum*.
- 29) *asiaticum* Kato. Tem manchas acastanhadas, e os olhos cerebrais não se estendem, para diante, além do nível anterior do cérebro.
- 37) *lobatum* Pearse. A faringe desta espécie é muito comprida.
- 39) *bellum* Kato. De cor láctea, com manchas acastanhadas.
- 41) *russoi* Palombi. A musculatura reúne as duas vesículas accessórias.
- 43) *matarazzoi* (Figs. 167-171). Tem outra cor, olhos maiores e em menor número, e vesículas accessórias reunidas pela túnica muscularis.

Prosthiostomum cynarium, spec. nov. (Figs. 176-180)

O corpo é anteriormente arredondado; posteriormente, cuspidato. A sua forma geral varia, sendo alguns exemplares mais curtos e largos (comprimento: 4,6 mm.; largura: 1,4 mm.); outros, mais longos e estreitos (comprimento: 5 mm.; largura: 1 mm.). A ventosa (Fig. 177, k) ocupa, aproximadamente, o meio do corpo ou situa-se um pouco atrás deste. A

côr é clara, ora mais de marfim, ora mais acinzentada. Desenhos ou manchas não ocorrem. O cérebro (c) está perto da boca (b), como nas outras espécies do gênero. A faringe (f) é ligeiramente espessada para diante e de 0,98-1,4 mm., ao comprido.

O diâmetro dos olhos ventrais (y) é de 0,013 mm. Os olhos cerebrais não ultrapassam o cérebro (c) para trás e muito pouco para diante. Cada um dos dois grupos forma uma série em zigue-zague, havendo em um dos vermes (Fig. 178) 4 e 5, em outro 8 e 10 olhos por grupo. Os exemplares restantes acusam números intermediários (Fig. 179). O diâmetro máximo dos olhos cerebrais é de 0,026 mm. Os olhos marginais (z) atingem, maximamente, o nível do bordo posterior do cérebro. No meio do bordo anterior do corpo reconhece-se ligeira separação dos grupos direito e esquerdo. Estes compõem-se de 5 e 7 olhos, em um dos maiores vermes do nosso material (Fig. 178); em outro espécime, há 14 e 15 olhos marginais. O diâmetro máximo deles é de 0,023 mm.

A epiderme do dorso é três vezes mais alta que a ventral e contém mais rabditos e glândulas que esta. A musculatura cutânea ventral é mais forte que a dorsal. O diâmetro da ventosa é de 0,09 mm., no estado invaginado (Fig. 180,k); em um dos animais aqui em mãos (Fig. 176) é evertida e forma, nesta fase, uma placa de diâmetro de 0,35 mm. Os gânglios pré-cerebrais são muito reduzidos, pois ocorrem apenas 3-4 células ganglionares, de cada lado. Células claviformes de Minot (m) existem no intestino principal (i), que contém, em um dos vermes presentes, um exemplar de *Alcha evelinæ*.

Os folículos das gônadas começam ao nível do meio da faringe. Os testículos são mais ventrais e situados mais lateralmente que os ovários, que se originam à meia altura entre ventre e dorso. Os dutos eferentes (Fig. 177, d) não são ligados na região posterior do corpo, onde começam a dilatar-se. Correm sinuosamente para diante e entram separadamente na esférica vesícula seminal (s) através das paredes ântero-laterais desta. O ducto ejaculatório (Fig. 176,e) sai anteriormente da vesícula seminal e entra na papila do penis, que se dirige quasi dorsalmente. Na raiz da papila, o ducto recebe os curtos dutos das vesículas acessórias (r), que são completamente separadas. A papila constitui a base do estilete penial (p) que é encurvado. O estilete atravessa a bolsa do penis (l), a vesícula granulorum (q), e ainda penetra um pouco no lume do átrio (a). A vesícula granulorum é separada do átrio comprido e largo pela bainha do penis.

Os úteros (Fig. 177,x) compõem-se de dois braços anteriores e dois posteriores. Os primeiros começam atrás da raiz da faringe e atingem o nível do poro feminino (u). Daí estendem-se os dois braços posteriores até ao nível do meio entre o poro feminino e a extremidade caudal do corpo. Onde os braços posteriores terminam, são ligados por uma comunicação transversal como em *P. matarazzoi*. O ducto uterino comum (w) origina-se no ponto da reunião dos úteros anteriores e posteriores; os trechos seguintes da via eferente feminina, a bolsa (v) das glândulas argmassadoras (g) e o canal genital feminino, correspondem às mesmas estruturas das outras espécies do gênero *Prosthlostomum*.

Ocorrência : Ilha de São Sebastião, entre algas do litoral superior. Obtivemos, em novembro de 1949, oito exemplares, dos quais 1 completamente maduro, 2 quasi maduros, 3 em fase masculina jovem e 2 imaturos.

Discussão de *Prosthiosomum cynarium*

Usando os números da lista precedente (p. 96) e acrescentando os n.ºs. 43 e 44 para *P. malarazzoi* e *P. gilvum*, respectivamente, separamos *P. cynarium* da maneira seguinte: as espécies 1-2, (4), 7-9 11, 15-18, 21, 23-28, 31, 33, 36-37, 42 distinguem-se, de *P. cynarium*, pelos caracteres indicados na lista aludida.

- 3) Os olhos cerebrais formam campos alongados, concentrados.
- 5) Os olhos cerebrais são muito numerosos.
- 6) O corpo é mais largo; os olhos marginais ultrapassam, para trás, o nível dos numerosos olhos cerebrais.
- 10) Os grupos dos olhos cerebrais são retilíneos; os olhos ventrais não saem fora do nível dos cerebrais.
- 12) Os olhos cerebrais formam dois grupos alongados que convergem para diante.
- 13) A faringe tem quasi metade do comprimento do corpo.
- 14) Os olhos cerebrais formam um n.º V, cujo ápice se dirige para diante.
- 19) Cada grupo de olhos cerebrais abrange ca. de 50 olhos, no animal maduro.
- 20) Os olhos marginais ultrapassam, para trás, longamente os cerebrais.
- 22) Os olhos marginais terminam muito antes do nível dos cerebrais; estes dispõem-se em dois grupos ovais, de contornos bem definidos.
- 29) Os olhos marginais estendem-se além do nível do cérebro, para trás.
- 30) O comprimento do corpo é 8 vezes maior que a largura. Os olhos cerebrais formam duas séries, de 7 olhos cada uma.
- 32) O comprimento do corpo é 15-20 vezes maior que a largura.
- 34) Os grupos dos olhos cerebrais são quasi retilíneos.
- 35) De cor branca, com manchas acastanhadas que formam uma listra no meio do dorso.
- 38) Ventosa na metade caudal do corpo.
- 39) Os numerosos olhos marginais estendem-se, para trás, além do nível do cérebro.
- 40) Ventosa no início do último terço do corpo.
- 41) As duas vesículas accessórias são reunidas pela musculatura.
- 43) As duas vesículas accessórias possuem manto muscúloso comum.
- 44) A ventosa situa-se no início do último terço do corpo.

Summary

Haploposthia microphoca, n. sp. (Fig. 1-2) was found between algae in the upper littoral of the island of São Sebastião, while the other species of the genus are benthonic or live in the sand. The seal-like shape of the body and the eyes (Fig. 1) are adaptations of the present species to its biotope. *H. microphoca* belongs to the species with diffuse male and female germ-zones; they lie on both sides of the body (o). It differs from *H. brunea* by the strongly developed frontal glands (g) and from *H. rubra* by the small number of rhabditogenous (r) glands (colour: golden yellow) and the absence of a cuticularized male organ. The seminal vesicle (s) is as in *H. viridis*.

Paraproporus xanthus, n. sp. (Fig. 3-5), from mud in about 5 m. depth on the coast of the island of São Sebastião, differs from *P. rubescens* Westbl. principally by yellowish pigment granules, concentrated (f) frontal glands (frontal organ present) and small ovocytes (up to 0,05 mm. in diameter). These (o) are surrounded by flat follicle-cells. In tangential sections (Fig. 4) the epicytium shows the cell-territories. The dorso-ventral muscles (k) are more developed than in *rubescens*, and the ectocyctium is distinct also in

the posterior region of the body (Fig. 5,h). From the same locality several pink-violet specimens without frontal organ and with big ovocytes were obtained, the epicytium of which shows the same structure as in *P. xanthus*. It is probable, but not yet certain, that these purple worms belong to *P. rubescens*.

Childia pansa, n. sp. (Fig. 8-9), from mud in the channel of Bertioğa, near Santos, where tides and salinity shift four times in 24 hours, is closely related to the only other species of the genus, *Ch. groenlandica* (Lev.). Notwithstanding *pansa* must be separated, because it has no frontal organ — not even isolated frontal glands were seen — the cutaneous glands (g) are very scarce and the germ-zones (o) of the ovaries lie at the level of the mouth (b) that is a little behind the middle of the body.

Kuma, a new genus of the Haploposthiidae, with the type *K. brevicauda*, n. sp. (Fig. 10-13) in sand with mud from Cananea, southern coast of the State of São Paulo, was found in salinity inferior to that of the open sea. Colour-glands are absent (against *Haploposthia*); the frontal glands (f) are strongly developed and nearly concentrated (against *Afronta*); the male antrum is short, bulbous and without penis (against *Paranaperus*) or cuticular rods (against *Paraproporus*). *Childia* has two penes. The living adult worms of *K. brevicauda* are 0,35 mm. long. The nuclei of the epicytium (Fig. 13,w) in the pre-oral part of the body are depressed. The cutaneous muscles (m, y) are disposed as in most Acoela; the parenchymatic muscles (h) are well developed. Mucous glands (u) are scarce; rhabdites absent. The ectocyctium is narrow (k), but with many nuclei. The endocyctium (i) has peripheral nuclei and is vacuolized, specially in the caudal region, where it leaves a big vacuole (j). It contains Diatoms and Ciliates. The mouth (b) lies a little before the middle and has strong divaricators (g). The ovaries (o) are anterior to the testes (t). The cells of the atrial walls (a) are high.

Mecynostomum tenuissimum (Westbl.) (Fig. 14-15) occurs in gray mud in about 5 m. depth on the coast of the island of São Sebastião. The present specimens show some minor differences from the northern ones: the frontal glands (f) are a little more developed, scarce cutaneous glands (g) are present, the posterior retractors were not seen, but dorso-ventral muscles (h) in the same region. The bursa seminalis is absent, and not even masses of sperms were found behind the ovaries. Big cells (x) in the caudal ectocyctium may be glandular and perhaps produce the secretion by which the animals stick to mud-particles. The nuclei (n) of the epicytium are depressed in the pre-oral region of the body.

Paraphanostoma westbladi, n. sp. (Fig. 16-18), 1,5 mm. long alive, was found between algæ of the Ilha das Palmas (bay of Santos) and in the same biotope as well as in gray mud (about 5 m. depth) of the island of São Sebastião. It belongs to the species with muscous seminal vesicle (*macroposthium*, *brachyposthium*) and with a spermatid duct (z). The male copulatory organ of *westbladi* is, even in details, identical with that of *macroposthium*, though it is a little smaller. Notwithstanding *westbladi* must be separated from *macroposthium*, as its bursa (u) has neither a posterior pouch nor cuticular hooks. Moreover *westbladi* is cytologically exceptional by its big nuclei (average diameter 8 micra; in the spermatogonia 10-12 micra)

that are scarce in all tissues. This character does neither occur in *brachyposthium*, a species two times or more bigger than *westbladi*, with the female pore between mouth and male opening (in *westbladi* and *macroposthium* it is nearer to the mouth) and small eggs. The longitudinal and transverse parenchymatic muscles of *brachyposthium* are absent in *westbladi*. The brain of the new species differs greatly from that described for *P. submaculatum* and *crassum*, where the ganglion lies behind the statocyst and has two horns directed forward and upward. In *P. westbladi* the statocyst lies behind the commissure of the internal or dorsal ganglia and on the level of this commissure. The commissure of the external or ventral ganglia is caudal and ventral to the statocyst.

Follicle-cells (i) surround even the largest ovocytes (length : 0,1 mm. ; height : 1,6 mm.) of our material ; there are 3-4 nucleoli in the ovocytes as in *macroposthium* and *brachyposthium*. The female antrum (w) is globose and of spongy, vacuolized structure. The spermatic duct (z) inserts at the level of the constriction between antrum and bursa (u), not exclusively at the front-wall of the bursa (*macroposthium*, *brachyposthium*).

Aphanostoma orphinum, n. sp. (Fig. 19-20) from Sargassum stenophyllum grown on rocks in the upper littoral of the island of São Sebastião, is only tentatively classified in the genus *Aphanostoma*, as defined by Westblad (1948, p. 2, 57). The vesicles (v) that contain the coloured granules of the olivaceous-brown species lie in the epicytium (h), not in the ectocyctium (j), as in *diversicolor* and *virescens*. The bursal appendage (r) is not so distinctly marked off from the bursa (q) as in the two other species, and its musculature is only represented by a small sphincter. But as the communication between the bursa and the female germ-cells is more complicated than in *Mecynostomum* and not provided with a cuticular nozzle as in *Convoluta*, the species must be classified as *Aphastoma* or considered as the type of a new genus. The nuclei of the epicytium are intra-epithelial and the cutaneous muscles are typically disposed (not as in *Paraphanostoma*). The common antrum (a) is tubular ; a penis that occurs in the two other species of *Aphanostoma* is wanting.

Convoluta divæ, n. sp. (Fig. 6-7, 21-23) from coarse sand below the regular low-water line on the coast of the island of São Sebastião belongs to the species without eyes and symbiotic algæ. The blue-green colour comes from the endocyctium (i) that contains diatoms. The rhabdites (r) are arranged in rows (Fig. 7). The worms stick to the sand with their caudal glands (d). The frontal organ (f), the oral glands (k) and the glands (g) of the gonopore (z) are cyanophilous. The nuclei of the epicytium (h) are all intra-epithelial. The male copulatory organ (Fig. 23) is similar to that of *flavibacillum* Jens., a species with eyes and algæ, and *lineata* (Peebles) that has eyes, pigment-cells, long vagina with a glandular organ like *flavibacillum*, and no frontal glands. The nuclei of the penis-epithelium (x) are lobed as in other secretory cells. The penis-epithelium produces an erythrophilous secretion (y). The granular secretion (u) is furnished by the ental cells (v) of the seminal vesicle (s). The latter, the sac of the penis in Westblad's terminology, has strong longitudinal muscles (ms), the penis annular ones (w). The short vagina (q) is ciliated, opens into the antrum (a) and is well marked off from the bursa (m). The wall of the latter is very strong, evidently cuticular. The form of the nozzle varies (Fig. 22) according to its

contraction and dilatation. It must be elastic. The penis and the long nozzle separate *C. saliens* (older terminology) from *divæ*. The penis of *norvegica* is retracted into the sac, not introverted, and is directed caudally; the vagina of *norvegica* is interwoven with plasmatic strands and the bursa indistinctly separated from it.

At the shore of the island of São Sebastião a flattened brown *Amphiscolops* (Fig. 24-32) with two caudal lobes and without a statocyst was found among *Sargassum stenophyllum* growing on stones. The colour is produced by algæ (z) that lie principally in the dorsal ectocytium. After Buchner (1930, p. 134) these algæ generally called zooxanthellæ are not yet classified. Most of the epicytial nuclei (c) are depressed. Rhabdites are absent. The strong fibres of the annular musculature (a) are interspaced. The lateral nerves are united by a pre-cerebral commissure joined to the brain by numerous connectives (Fig. 27). Eyes developed as pigment-spots lie on the level of the brain. They are not preserved in the sections. Luther's sense-organs (s) form a dense row on the anterior and lateral borders.

The testes (t) consist of small groups of few big cells; their position is more ventral than dorsal. The male copulatory organ begins with a vesicle (k) that contains granular secretion; the present material does not contain any ripe sperms. The long, ciliated male antrum (am) has a strong muscular wall and can probably be everted. The vagina (l) is long, thick and muscular, and has a ciliated epithelium with depressed nuclei. The bursa (y) is loose and bilobate. Each lobule has 2-3 nozzles (Fig. 30) that penetrate into a strand (v) of ovarian stroma-cells. These cells begin in the growing zone of each ovary and trend towards the ventral side, where they touch the surface through interruptions of the epicytium (w). If the eggs were laid through these interruptions after having been led to them by the strands, the species would be the first Acoel with efferent female organs.

Although Miss Hyman's description of *A. sargassi* does not include the sex organs, the determination of the present species as *A. sargassi* is supported by the absence of a statocyst (only one other case known: *A. evelinæ*), the colour, the caudal lobes, the size and shape of the body, and the occurrence on *Sargassum*.

An ample material of *Microstomum gabriellæ*, n. sp. (Fig. 33-38) was obtained at the island of São Sebastião in the zone of mean low tides, where the worms live among algæ, chiefly *Sargassum stenophyllum*. In april and june 1949 they were all dividing and without sexual organs. The adhesive gland-cells (h) correspond to Wagner's description (1891), not to Hofsten's (1907). The epidermis has depressed nuclei in the ciliated pits and the anterior region of the body (Fig. 34, 37, v) and normal ones in the rest (x). The pharyngeal nerve-ring is closed as in Graff's figure (1904-08, f. 36 on p. 2167), not open in front (Kepner & Taliaferro 1912). The nerves that join the ring to the brain (Luther 1904, p. 76, note 1) are the ventro-lateral nerves of Kepner & Taliaferro.

Graff (1913) records 9 marine species (listed on p. 24). Of these only *M. groenlandicum* (Lev.) combines rhabdites all over the body with a photo-receptor, but the latter is a single median eye. Moreover the intestine of *groenlandicum* is provided with lateral, lobulated diverticles. Of the 5 marine species described since 1913, only *dermophthalmum* and *melan-*

ophthalmum have eyes. In the first species these eyes are epithelial pits (in *gabriellæ* pigment-spots); in the second they are black with a refractive cell that functions as a lens (red eyes without a lens in *gabriellæ*).

Microstomum trichotum, n. sp. (Fig. 39-41) from Corallinaceæ near the low-water line of the island of São Sebastião has very shallow, almost invisible ciliated pits and no eyes. There is a pair of anterior unicellular knobs (a) that contain dark granules which somewhat liken the eyes of *Alaurina* (Brinkmann 1905, t. 2 f. 10, 17). The knobs are supplied with nerves. Also the conical anterior region resembles the proboscis of *A. alba* that is ciliated, contrary to *A. composita* and *A. prolifera*. But the present species has adhesive papillæ (k) only on the tail and no tracts of rhamnites. The rhabdites of *M. trichotum* are united in thick, pyriform groups, 0,022 mm. long in sections. *Stenostomum sieboldii* Gr. that belongs to the Microstomidæ has similar rhabdites, but its anterior end is broadly rounded, the ciliated pits are deep and the glands of the pharynx open near the entrance of the intestine. The nuclei of the pharynx (f) of *M. trichotum* are depressed. The unpaired compact testis (t) arises from 3 separate groups of cells in the fission-zone. None of the known species of *Microstomum* is closely related to the present one; perhaps *M. lucidum* is the least distant, but it has different rhabdites and anterior region. Besides the chains of 4 zooids of *lucidum* are 1,5 mm. long; those of *trichotum* composed of 3 zooids measure only 0,5 mm. alive.

The difficulty to separate the present species from *Alaurina alba* shows that *Alaurina* should perhaps be restricted to *composita* and *prolifera*. If as Brinkmann supposed these two are identical, the name *composita* must be dropped.

Microstomum ulum, n. sp. (Fig. 42-48) lives in coarse sand with single tufts of Padina and other algæ, below the regular low-water line on the coast of the island of São Sebastião. Big specimens of *Gyatrix hermaphroditus* Ehrbg. and *Dolichomacrostomum mortenseni* are characteristic of the accompanying fauna. Eyes are absent; the ciliated pits (w) are very well developed. The nuclei of the epidermal epithelium are normal. The erythrophilous rhabdites (r), 50 of which are bundled in one cell (0,025 mm.), are similar to those of *M. trichotum*. Other volumous cells (y) with thick, faintly stained rods are perhaps adhesive, but they resemble those in *M. gabriellæ* (Fig. 35, r) that are considered as rhabditogenous. The nematocysts (s) that occur scarcely are in the integument always lodged in these cells (y). The head-glands (h) open singly. The caudal plate has erythrophilous, depressed adhesive cells (k).

The brain (c) has a distinct capsule. At the entrance of the ciliated pits (w), where the postero-lateral nerve (n) passes dorsally, a tuft of long cilia belongs to sensory cells (t).

The mouth (b) is round; the pharyngeal glands (g) are acidophil. Some club-shaped cells of Minot (m) surround the entrance of the intestine (i). The lumen of the latter disappears, when its cells during certain digestive phases form a syncytial mass. The pre-oral intestine (q) is short. As food Hydrozoa, and once an egg-sac (e) of a Copepod, were observed. The present chains are composed of up to 4 zooids; gonads are not developed. The 10 other marine species of *Microstomum* without eyes show combinations

of characters that make specific separation of *ulum* necessary; also *Stenostomum sieboldii* is different.

Macrostomum evelinæ Marc. previously found in sea-water was collected in sand, in the mouth-region of a swiftly running brook (island of São Sebastião) where the water is completely fresh while the tide goes out and brackish when it comes in.

Dolichomacrostomum mortenseni, n. sp. (Fig. 49-52) lives in coarse sand with algæ below the low-water line on the coast of the island of São Sebastião. It has dermal rhabdites (r) as well as cephalic and caudal adenal ones (h); the latter function as adhesive organs. Head-glands are absent. The intestine (i) has some muscle fibres and extends nearly to the granule-vesicle (w). As in *uniporum* and *lutheri* the single testis (t) lies on the right side. The ovaries (o) are paired. The ovocytes touch the wall of the intestine and probably receive their aliments directly from the gut.

The secondary male tube (q) is much more complicate than in *uniporum* (absent in *lutheri*). It has a caudal muscle-mantle (m), a middle glandular part (l), and a rostral bursa-like dilatation (s) that opens with a nozzle-like annulated tubule (u) into the internal orifice of the very long antrum (a), near the oldest ovocyte. The only function of the secondary tube can be that presumed by Luther (1947, p. 34): to assure auto-fecundation, if copulation does not happen. The principal copulatory organ (p) ends with a bend.

The glands (y) that produce the mass of secretion (z) are compact, not epithelial and canaliculated as in *uniporum*. They lie rostrally to the glands (k) that furnish the granular secretion. The cuticular tubes or pieces (x) which occur within the mass of secretion are coiled up at one end. They may be cases of spermatophores, but as the sperms like the nuclei of all other tissues stain faintly, the function of these pieces can not be verified.

Lurus is a new genus of the Provorticidæ, the type of which, *L. evelinæ*, n. sp. (Fig. 53-57), was found in fine gray sand of the bay of Santos, between tide-marks. The genus belongs to the group (*Vejdovskya*, *Oekio-colax*, *Hangethellia*) with separation of seminal and granule-vesicle, but is not specially near to one of them. *L. evelinæ* is the first Rhabdocoel (Neorhabdocoel) with a statocyst. This contains two statoliths, as occur in few Turbellaria (Westblad 1937, p. 86; Marcus 1945a, p. 66).

The length of the cylindrical, colourless body is 0,4 mm. alive, the diameter 0,04 mm. The epidermis is epithelial; some sensory cilia occur chiefly on head and tail; the secretion of the caudal glands (m) is adhesive and erythrophilous. The mouth (b) is terminal, the oral tube (ir) long. The brim of the pharynx doliiformis (f) is smooth; the radial muscles of the pharynx are strong. Cyanophilous glands (h) lie on the limit between the pharynx and the short syncytial intestine (i) that contains some diatoms and does not extend beyond the ovaries (o). Cells of Minot were not seen.

The two compact testes (t) are ventral to the pharynx and either separated or confluent. Two efferent ducts (d) are constant. There is a thin-walled seminal vesicle (s) and a reservatory (k) of the granular secretion, in which the granules produced by numerous, volumous glands (j) are arranged in columns. The ejaculatory duct (u) is coiled and for the most part cuticularized. One big cell (z) furnishes the cuticle, as in *Proschizo-*

rhynchus oculatus Meix. and *Togarma evelinæ* Marc. the stylet is formed by one cell.

The gonopore (g) of the common antrum (a) is ventral, sub-terminal and surrounded by cement-glands (x). The vitellaria (v) composed of 6-12 successive cells on each side are separated from the ovaries (o). Both open into the "ootype" (y) (Luther 1948, p. 11) provided with shell-glands (r). The female genital canal (w) is weak. The ental part of the tubular bursa (p) is cuticularized. It has a lateral opening (q) to the parenchyma. Perhaps sperms pass through this aperture to the intestine, but this was not observed. The sub-terminal opening of the bursa leads to the cuticularized nozzle (n) of the ductus spermaticus (ds) that goes to the ootype (y).

Meixner divided the Schizorhynchidæ into 2 groups of genera: 1) with anterior pharynx and one pair of testes; 2) with posterior pharynx and 2 pairs of testes. In 1949 we described a species with posterior pharynx and undivided testes (*Trapichorhynchus tapes*). Now we found another, from fine sand of the island of São Sebastião, with anterior pharynx and two pairs of testes. Therefore we restrict Meixner's groups to the position of the pharynx. The new species was put into the genus *Proschizorhynchus* and named *P. atopus*, n. sp. (Fig. 58-60), although it differs from *P. oculatus* Mx. and *faeroensis* Mx. (1929, p. 766, 767; 1938, f. 67) by two pairs of testes. To none of the remaining genera of the first group, *Carcharodrhynchus* Mx., *Paraschizorhynchus* Mx., and *Trapichorynchus* Marc., the new species can be ascribed. It has paired seminal vesicles (s), a simple stylet (p), a volumous receptaculum (r), and a cuticular ring (n) at the base of the bursa. This ring is not analogous to the nozzle of the bursa of the Acoela, and the function of the bursa (b) can only be that of a bursa resorbiens. The canal of the bursa ("bursa-stalk", e) continues entally to the bursa as a bursa-intestinal communication, through which superfluous sperms (z) pass from the receptaculum (r) to the intestine. The latter contains setæ of Enchytraeids living in the same region of the sand (mean high-water line).

Schizorhynchoides martæ, n. sp. (Fig. 62-66), from muddy sand in water of sub-normal salinity (Cananea, southern coast of the State of São Paulo), is distinguished from all other Schizorhynchidæ by multiple (6-8 or more follicles), ventro-median testes (t) and a cirrus (p) enclosed in a muscular cirrus-pocket (z). As *Trapichorhynchus tapes* Marc. has an unarmed penis-bulb and the present species a cirrus, the stylet of the male copulatory organ must be eliminated from Meixner's diagnosis of the family (1928, p. 237). As the divided paired testes of *Proschizorhynchus atopus* and *Schizorhynchoides diplorchis* (sometimes called *duplotestis* Meixner 1928, p. 242, explanation of fig. 9; 1938, p. 131, 137) are not quite symmetrical, perhaps due to the filiform body, the disposition of the testes in the present species is less extraordinary. The pharynx (f) of *Sch. martæ* lies in the posterior half of the body, as in *Sch. diplorchis* and the two species of *Schizorhynchus*. The latter genus with undivided testes is farther distant from the present species than *Schizorhynchoides diplorchis*. It is true that *diploorchis* has an external vagina and *martæ* an atrial one (u), but the same difference occurs in two species (*oculatus* and *faeroensis*) of *Proschizorhynchus*.

Also in well-stretched worms of *Sch. martæ* the epidermis is densely annulated. The sheath (d) of the proboscis has 2 nuclei, as in *diploorchis*.

The two halves of the proboscis (e) are surrounded by a cuticularized membrane as in *Trapichorhynchus tapes*. Each proboscis-gland has 6 nuclei from which the tracts of secretion go to the base of the sheath. Two big seminal vesicles (s) open into the granule-vesicle (r) that is enclosed in the muscle-mantle of the cirrus-pocket (z). The cuticular setæ of the cirrus (p) are thin and faintly basophilous. The vitelloducts (vi) open together with the ovary (o) into the female genital canal (y). The vagina (u) and the spermatic duct (x) are cuticular; the wall of the bursa seminalis (w) is loose. Two small tufts of glands (ev) occur where the spermatic duct joins the ovary.

Rosmarium, n. gen. with the type *R. evelinæ*, n. sp. (Fig. 67-69), from algæ in the littoral of the island of São Sebastião, belongs to the Holocoela Combinata Opisthoporata. Together with *Scleraulophorus* Karling it constitutes the family Scleraulophoridae, characterized by the long, ectally tubular, entally dilated, oesophagus (Fig. 68, e, d). From *Scleraulophorus* it differs by 4 eyes, only one ventrally developed ciliated furrow (w), the paired seminal vesicles (s), the penis (p) separated from the antrum (q) by a penis-sheath (m), one median ovary (o), and the vagina antralis (u). Other characters are: the united opening (j) of the cephalic glands (h) and the non-ciliated pharynx (f) with very strong internal annular muscles.

Cylindrostoma netsicum, n. sp. (Fig. 70-72), was found on Sargassum stenophyllum below the mean low-water line of the island of São Sebastião. It has no ciliated furrow (against *elongatum*), and neither symbiotic algæ in the intestinal cells nor a net of pigment in the parenchyma (against *zooxanthella*). The epidermal nuclei are depressed (against *monotrochum*). The pharynx begins in the middle of the body and slants ventro-caudally (against *vanhöffeni*). There are two medium-sized seminal vesicles (against *gaussi*). Cyanophilous glands open into a peculiar ventral concavity (k). The intestine is small. The ovaries are not separated from the vitellaria, the form of which, in ventral view, is drawn in Fig. 72. Alien sperms (w) occur between the ovocytes and in the adjacent parts of the vitellaria. Numerous testes, an unpaired seminal vesicle, and different granule-vesicle and penis separate *Monoophorum triste* Graff transferred to *Cylindrostoma* (Jones 1939) from *C. netsicum*.

Cylindrostoma was accepted in Reisinger's definition (1926, p. 444). The type of the genus, however, is not well established, as *elongatum* Lev. is not sufficiently known. *C. ibeenum*, n. sp. (Fig. 73-77), from algæ on the coast of the island of São Sebastião, has an unpaired median ovary, like *Monoophorum* and *Enterostomula*. In *Pregermarium* Stirewalt, Ferguson & Kepner (1942) the unpaired ovary is anterior to the ganglion. Of the *Cylindrostoma*-species mentioned in the discussion of *C. netsicum*, all the well-known ones have paired ovaries. Only in *C. elongatum* Gamble (1893, p. 485 t. 41 f. 19) the ovaries are perhaps united, as Graff (1913, p. 407) inferred from the not univocal drawing of a compressed worm. As Gamble distinguished *Monoophorum* with one ovary from *Cylindrostoma* with two, Graff's supposition is just as doubtful as the identity of Gamble's *elongatum* with Levisen's. In any case *C. ibeenum* can not be identical with Gamble's species that has a very elongate and narrow body, pseudorhabdites, a crenulate border of the pharynx, radially disposed granular secretion and a pyriform penis, the distal portion of which is distinctly narrowed.

Monoophorum ligacum, n. sp. (Fig. 78-82), from algæ of the island of São Sebastião has no rhabdites (against *striatum* and *ruseri*). The cephalic glands (e) open in a common pit (h) (against *stri.* and *rus.*). The pharynx is broader than long (against *stri.* and *rus.*) and its radial muscles are oblique. The inner pharyngeal pocket is deep. Club-shaped cells of Minot (m) occur, like in *ruseri*; in *striatum* as in most Holocoela (Cumulata) they are absent. All male germ cells of one follicle (no tunica propria) are in the same phase. The male copulatory organ resembles that of *striatum*, not that of *ruseri*. The ovary (o) lies over the brain (c) (against *stri.* and *rus.*). The ovary and the vitellaria (v) are surrounded by the same tunica propria that forms the 2 ovovitelloducts, which do not unite (against *stri.* and *rus.*). The vagina (u) is short (against *stri.*), the ductus spermaticus (y) very long (against *stri.*) and runs in loops (against *rus.*); its ectal orifice, the nozzle, is formed by parallel tubules (against *rus.*).

Puzostoma, n. gen., belongs to the Plagiostomidæ. Its gonads are two ovariotestes (o) and two vitellaria (v). The pharynx plicatus (f) is followed by a long and wide oesophagus (e) with a cuticularized and muscular wall. The type, *P. evelinæ*, n. sp. (Fig. 83-88), was found between algæ in the littoral of the island of São Sebastião beneath the mean low-water line. This is the second case of true ovariotestes with tunica propria (membranous; nuclei not seen) in the Turbellaria. The first is *Diopisthoporus longitubus* Westbl. The ovariotestes of *P. evelinæ* are in open communication with the small common vesicle (w). The ovocytes leave the gonad in its anterior and dorsal region. Herewith they attain the space between the intestine and the vitellaria and come into the ciliated ovovitelloduct (Fig. 88). Nematocysts (n) of various types were seen in the gut cells, but they do not migrate to the epidermis. The sperms are similar to those of *Plagiostomum porsildi* Brandt. and *P. acoluthum* Marc. The copulatory organ belongs to Karling's type of *P. makropharynx*, and as the penis (p) is short, the organ resembles that of *P. hartmeyeri* Weiss. The growing ovocytes show the small villositities known from *Vorticeros auriculatum* (Böhmig 1890, p. 327). It is strange that the two characters of the genus, the ovariotestes and the oesophagus, show closer relations to the Combinata than to the Separata. The hermaphrodite gland may be compared with the mixed diffuse germ-zone of *Proleciethoplana lutheri* Karl. The oesophagus is rather comparable with the corresponding organ of *P. lutheri* and *Scleraulophorus cephalatus* Karl. and specially with the anterior intestine of *Plicastoma bimaculatum* (Böhmig 1890, p. 399), than with the inner pharyngeal pocket of many Plagiostomidæ.

Promonotus erinaceus, n. sp. (Fig. 89-90) was collected with bait in the sand of the island of São Sebastião, in the mouth-region of a rivulet, where the water is fresh during low tide and brackish when the flood comes in. The oblong seminal and granular vesicle, the very long ejaculatory duct (d), the entally bulbous, ectally tubular penis (x) with spines only on the basal bulb and the very large male antrum are the most important features of the species. Although Beklemischev (1927, p. 97) compared the tubular part of the copulatory organ in *Promonotus* with a cirrus, and also Meixner (1943, p. 465) mentioned a cirrus as a regular character of the genus, a true cirrus lying freely in an outer muscular pocket ("Cirrusbeutel") occurs only in *P. schultzei* Mx.

The following 5 species, *orientalis* (Bekl.), *hyrcanus* Bekl., *schultzei* Mx., *villacæ* Marc. and *erinaceus* Marc. all occur in lakes, estuaries, or seas with a salinity lower than that of the ocean. Some purely marine species are listed by Steinböck (1932, p. 329), but as these are not described, they can not be considered as certainly belonging to *Promonotus*.

The Monocelidinae (the Monocelididae with vagina) can be arranged in the following provisory key :

- | | |
|---|--|
| 1 Pharynx in the posterior half of the body, far from the anterior end of the gut | 2 |
| — Pharynx in the anterior third of the body, at the anterior end of the gut | <i>Coleophora</i> (as Steinböck includes <i>Monocelis alba</i> with posterior pharynx in this genus, it has become heterogeneous). |
| 2 Orifice of vagina ventral | 3 |
| — Orifice of vagina dorsal | <i>Togarma</i> |
| 3 Vagina before penis | 4 |
| — Vagina behind penis | 9 |
| 4 Vagina far from penis | 5 |
| — Vagina close to penis or beginning within male antrum | 7 |
| 5 Epidermic nuclei intra-epithelial | <i>Meidiama</i> |
| — Epidermic nuclei depressed | 6 |
| 6 With a muscous-glandular organ | <i>Minona</i> |
| — Without a muscous-glandular organ | <i>Monocelis</i> |
| 7 Vagina externa | <i>Mesoda</i> |
| — Vagina antralis | 8 |
| 8 Vagina connected with pre-penial bursa | <i>Archiloea</i> |
| — Vagina connected with post-penial bursa | <i>Archilopsis</i> |
| 9 With muscous-glandular organ near female orifice; pharynx middle-sized | <i>Peraclistus</i> |
| — Without muscous-glandular organ; pharynx long | <i>Necia</i> |

Monocelis tabira, n. sp. (Fig. 91-95), from fine sand of the coast of the island of São Sebastião and from the bay of Guanabara (Rio de Janeiro), belongs to the *M. lineata*-group of species with the male copulatory organ developed as an unarmed penis. The length of the preserved specimens is at most 1 mm. (against *fasciata*); there are two separate eyes, each with one optic cell that is homogeneous and like a lens, as in *longiceps* (against *balanocephala*, *gamblei*, and *viridirostris*). The eyes are neither radiated nor surrounded by a transverse pigmented area (against *fasciata*). In about 50 worms in different developmental stages of the vitellaria the seminal bursa (Fig. 91, r) is very small, nearly rudimentary; a posterior bursa does not occur. There are 2-6 testes (against *lineata* and *longiceps*). The distance between the vaginal pore (e) and the male pore (p) is equal to that between the latter and the female pore (q) (against *fuhrmanni*). As a rule, the vagina is unpaired (against *balanocephala*), but one worm was found with two vaginæ that unite immediately inside their external pores. These lie symmetrically and are of different size.

Mesoda gabriellæ hitherto only known from marine habitats (Marcus 1949, p. 50) was also found in the brackish water region of the island of São Sebastião, and even in the sand of a very sluggishly flowing brook ammed off from the sea. Only spring floods reach this water. When the

material was collected, the possible salinity of the water could not be tasted ; it was inhabited by tadpoles and Cyprinodonts. Although salinity is higher and fluctuation less in the substratum than in the overlying water (Milne 1940), *Mesoda gabriellæ* proves to be a very euryhaline species.

Fig. 96 shows a bursa resorbiens (r) extended farther to the ventral surface than it was observed in the original material.

Necia, n. gen., with the type *N. sophæ*, n. sp. (Fig. 97-102), from algæ in the upper littoral of the bay of Santos and the island of São Sebastião, belongs to the Monocelididæ with vagina (= Monocelidinæ). The latter (u) runs from the common ovovitelloduct (wi) into the male antrum, caudally to the male copulatory organ. The nuclei of the epidermis are depressed, and the pharynx is very long (one fifth of the body-length). Three genera of the Monocelidinæ have vaginal and male pore close together (*Mesoda*) or united (*Archilopsis*, *Archiloa*); the type of the fourth, *Coleophora*, *C. hirudo* (Lev.), has an anterior pharynx.

Ectocotyla paguri Hyman (1944) has the same anterior position of the pharynx as *C. hirudo* and resembles this species found on the same hermit-crab ; the presumed embryos are possibly eaten embryos of the Anomuran. *Peraclistus oofagus* that Westblad (1948) approximated to *Ectocotyla* feeds on the eggs of the Brachyuran on which it lives.

Steinböck (1932) and Bresslau (1933) give Fügenschuh as author of *Coleophora* and *Peraclistus*. But as no paper of the latter was published, Steinböck must be considered as author of these genera.

The vagina of *Archilopsis unipunctata* (Fabr.), as drawn by Meixner (1938, f. 61), does not communicate with the ovovitelloduct directly. In *Archiloa rivularis* and *A. spinosa* (for *A. wilsoni*, see Marcus 1949, p. 98) the vagina lies before the male organ, and a seminal (anterior) bursa occurs. *Necia sophæ* has no bursa, and alien sperms were seen in the pre-pharyngeal part of the ovovitelloducts. While *Mesoda gabriellæ* and the mentioned species of *Archilopsis* and *Archiloa* have a cirrus, *Necia* has a very short ejaculatory duct, hardly separated from the antrum. The outer and inner surface of the pharynx as well as its oral and intestinal region are different ; the female genital canal (w) behind the vagina (u) has a much higher epithelium than the ductus communis (wi). The cement glands (g) are strongly developed and the spatulate tail has red, brush-shaped adhesive glands (y) and blue glands (z) with rod-shaped secretion. Pyriform sensory cells connected with the latero-ventral nerves (Fig. 98) stain faintly.

Peraclistus itaipus, n. sp. (Fig. 103-104), found in the tubes of a Terebellid near the bay of Santos, is united generically with *P. oofagus*. The anatomy of the latter seems to have been misinterpreted by Friedmann (1924). As the efferent ducts ("vasa deferentia") were not seen, the muscular glandular organ with stylet was taken for the penis, although it did not contain any spermatozoa. The "flagellum" that really is the tubular eversible penis was ascribed to the bursa copulatrix that is a vagina antralis (as in *Necia*). *Peraclistus* is therefore the second genus of the Monocelidinæ (see key on p. 110) with the vagina behind the penis. It differs from *Necia* by the muscular glandular organ, the penis, and the middle-sized pharynx.

P. itaipus is separated from *oofagus* by the external vagina (v), the opening (y) of the muscous glandular organ (a), independent from the female orifice (z), and the bursa resorbiens (w).

Philosyrtis Giard (1904, p. 1065) is a genus of the Otoplanidæ (Remane 1926, p. 690) with a short, collar-shaped, ventrally directed pharynx and a ventral, transverse, not always distinct furrow that separates the anterior region. The nuclei are depressed on the ciliated creeping sole, normal on the rest of the body. The adhesive papillæ are digitiform. The male organ contains 6 pairs of setæ.

As the type, *Ph. monotoides*, is only little known, this diagnosis refers, with certainty, only to *Ph. eumeca*, n. sp. (Fig. 106-110), from sand of the bay of Santos, and to another species described by Meixner in a not yet published key that we owe to Prof. Remane (Kiel). Meixner's species differs from *eumeca* by other penial setæ.

Kala leroda, n. sp. (Fig. 111-115), from sand of the shore of the island of São Sebastião, is smaller (2,0 mm long.) than *K. evelinæ* (8 mm.). Although the pharynx of *K. leroda* lies farther in front, the caudal region of the body is proportionally much shorter. The ventral cilia extend to the genital pore (in *evelinæ* only to the beginning of the pharynx). Other differences are: the scarcity of adhesive papillæ, the absence of cyanophilous cephalic glands, the weaker cutaneous muscles, especially on the back, the position of the nuclei of the ciliated sole beneath the longitudinal muscles like in the rest of the body, not between an external and an internal layer of muscles as in *evelinæ*, scattered cells of Minot, a very short post-pharyngeous gut, a bulbous, not conical (*evelinæ*) male organ and a single bursa, vagina and dorsal pore (paired in *evelinæ*). The canal between the efferent duct and the intracellular intestinal vacuoles described for *evelinæ* occurs also in *leroda*.

Nematoplana asila, n. sp. (Fig. 116-127), from sand on the beach of the island of São Sebastião, is intermediate in size (up to 7 mm.) between *N. coelogygnoporoides* Mx. (more than 12 mm.) and *N. naia* Marc. (up to 3 mm.). Against the syncytial epidermis with filiform nuclei of *coelogygn.*, *N. asila* has a distinct epithelium with flat nuclei. Sphincters (Meixner 1938, f. 44, sph) at the root of the cephalic intestine were not seen. About 10 ovaries occur on either side (*coelogygn.* 3-4). Only in the outer pharynx-epithelium the nuclei are depressed (in *naia* in the outer and inner), and some of the glands with basophilous secretion open on the outer side (in *naia* all on the rim). There are two (in *naia* one) true (principal) seminal vesicles (s) that receive the efferent ducts (in *naia* they go into the accessory vesicle), and the stylet (p) has one spike, not two as in *naia*.

Like in *naia* the pharynx of *asila*, that measures 11,2 % of the body-length of the full-grown immature worm (Fig. 123, 126), degenerates in the female phase (Fig. 125, 127, f) to 3,5% of the total length. The vitellarian cells in the ovarian region (w) of the mature worm differ from the ordinary vitellarian (v) aspect; they are finely granular and neutrophilous. The cytoplasm of the growing ovocytes (Fig. 119, o) shows the same transformations (wi) going out from the nucleus, that Böhmig (1890, p. 320-328) described from various Plagiostomidæ.

The tunica propria of the ovaries becomes distinct only in the mature female phase and then every sac of the tunica contains only one full-grown ovocyte. The row of testes that reaches the base of the pharynx in the young female phase (Fig. 117, t) disappears from the region of the growing ovaries (Fig. 124). Then the last testicular follicles lie 0,7 mm. before the base of the pharynx. Transverse muscles (Fig. 120, 125, z), that lie dorsally and in the middle of the body, develop in the later female phase. By the developing vitellaria the two original series of testes are compressed to a single ventro-median row (Fig. 124).

Tabaota, n. gen., with the type *T. curiosa*, n. sp. (Fig. 128-141), from sand of the island of São Sebastião, is a Nematoplanid (length : 2-18 mm.) that differs from *Nematoplana* by : 1) absence of eyes ; 2) presence of two post-cerebral refractive bodies, like those of *Stenostomum* (photo-receptors of the type of visual cells with a phaosoma), adjacent to the principal nerve-cords ; and 3) the intestine coalesced with the skin in a dorso-caudal area. The cells of this terminal tube are not digestive, and the body-wall of the area has no epidermal nuclei, basal membrane and muscle layers (Fig. 139, 140, v). Living worms show faeces in the terminal tube and the thin-walled vesicle formed by the coalesced area, but evacuation was not seen. Notwithstanding the structure suggests that a transitory anal aperture exists. This is the first case of such an organ in other than Polyclad Turbellarians.

Cephalic glands are absent. The longitudinal muscles are disposed in bundles that are thicker ventrally than dorsally. The capsule of the brain continues around the whole length of the principal nerve-cords (Fig. 135), not only around the roots as in *Holocoela*. This membrane is not produced by insufficient fixation (*Bdelloura* ; Böhmig), but is really non-cellular and comparable to the neurilemma of Nemertines. Two extra-capsular ganglia, antero-laterally to the brain, correspond to the "äusseren Körnerhaufen" of the Polyclads. In the head of living worms terminal organs of the excretory system were seen (Fig. 130, r). The body of the pharynx, that is a pharynx plicatus, has a dorso-median concavity that lodges the connecting canal (y) between the oesophagus (j) and the post-pharyngeal gut. The nuclei of the epithelia of the pharynx lie as in *Nematoplana asita*. Part of the pharyngeal glands (g) open on the outer side, dorsally to the mouth (b). The pharynx-pocket (z) has an epithelium unusually rich in nuclei and surrounds the whole pharynx (f) and the connecting canal (Fig. 138). As in *Nematoplana naia* and *N. asita* the length of the pharynx that is 0,3-0,45 mm. in the full-grown immature worm of *T. curiosa* diminishes to 0,025 mm. in the female phase, and the region behind the pharynx grows from 0,3-0,4 mm. to 1-1,2 mm. (Fig. 134). The intestinal cells were seen to incorporate erythrocytes of fish (Fig. 131, pe). The diameter of worms that had just fed on the bait is 0,2 mm., of which 0,176 mm. corresponds to the contents of the gut and 0,012 mm., on each side, to the wall of the body (7 micra) and the gut (5 micra). During digestion the worms are no longer dilated. Of the total diameter of 0,154 mm. in this phase 0,01 mm. on each side corresponds to the body-wall and 0,134 mm. to the cells of the gut, which have become so high that the cavity disappears. The claviform shape of the head is conditioned by the turgescence of the cells of the solid cephalic intestine (l), a sup-
porting organ frequent in Proseriata living in sand.

There are up to 500-600 testicular follicles (t) on each side. As in *Nematoplana asita* the testes disappear from the region of the growing ovaries. The efferent ducts (de) are paired up to the ciliated bulb (u) where the cuticular stylet (s) inserts. They do not form seminal vesicles; their most ectal cavities are granule-vesicles (k) that contain the secretion of circum-jacent glands. The stylet with its spur and the volumous formative cell (eu) likens that of *Togarma evelinæ*. The female organs differ from those of *Nematoplana asita* by the lesser number of ovaries (no more than 5) and by the big masses of neutrophilous glands (a) that differ from typical erythrophilous cement-glands by their staining.

Contrary to *Togarma* and the two other statocyst-less Proseriata (*Nematoplana naia* and *N. asita*) *Tabaota curiosa* does not glide downwards in the inclined dish, as also species with statocyst do. When the water and the sand in the dish are shaken, the worms of *T. curiosa* come out of the sand with two thirds of their length. When the water becomes calm again, they withdraw at once; only worms with injured heads stay outside.

Adenoplana evelinæ, n. sp. (Fig. 142-147), from algæ of the upper littoral of the island of São Sebastião, is the second species of the genus, introduced by Stummer-Trautfels (1933, p. 3510) for *Polycelis obovata* Schmarda. *A. evelinæ* that alive was 25 mm. long and 12 mm. broad differs from all other known Discocelidæ (key of genera, p. 76) by marginal eyes around the entire body. Like *A. obovata* the new species has a granule-vesicle (k). This seems incompatible with the diagnosis of the family, but as the atrial muscles involve the vesicle, and the vesicle is in broad communication (s) with the antrum (a), it may perhaps be considered as belonging to the roof of the antrum. It is true that Stummer-Trautfels defined the vesicle as intercalar, but this terminology is not adequate to the position of the organ. The absence of a penis (penis-papilla) in *Adenoplana* is a difficulty more for maintaining the genus in the Discocelidæ.

The seminal vesicles enter the granule-vesicle separately, without uniting to form an ejaculatory duct. The accessory male pore (r), the function of which is not known, does not communicate with the orifice (p) of the antrum as in *obovata*. Also the atrial lobes and the external vagina (v) are different in *obovata* and *evelinæ*. In other respects, f. ex., the muscous-glandular organs (h, Fig. 146) and the horse-shoe shaped Lang's vesicle (Fig. 142, l), the two species are very similar.

An emended key of the genera of the family Latocestidæ is given on p. 78.

Hoploplana divæ, n. sp. (Fig. 148-151), from algæ of the upper littoral of the island of São Sebastião, has nearly cylindrical papillæ all over the back. These differ from the papillæ of *H. villosa* (Lang) by their shape in the living animals (hair-like in *villosa*) and by their rhabdites (after Lang, Kato, and Stummer-Trautfels absent in the papillæ of *villosa*). Besides the numerous dorsal and ventral dermal rhabdites some depressed cells with eosinophilous secretion may possibly furnish adenal rhabdites. Such evidently occur also in *H. villosa* (Kato 1937a, p. 217). The other Polyclads with adenal rhabdites have recently been listed by Corrêa (1949, p. 179).

H. divæ is the first species of the genus with a penis-pocket that is separated from the male antrum by a well developed penis sheath (k).

The cerebral eyes of *H. villosa* are still more diffuse (Kato, l. c., f. 7 in the text) than those of *H. divæ*, and there also differences in the topography of the female efferent organs. *H. papillosa* has stout tubercles confined to the middle of the back and other colours than the pink *H. divæ*, the red intestine of which shines through the integument. The other species of the genus mentioned on p. 80 have no papillæ.

Pseudoceros evelinæ, n. sp. (Fig. 152-157), red, brimmed with orange and black, was found on Ascidia compositæ near Santos, below the low-water line. The species of *Pseudoceros* inhabit the warm and temperate-warm seas. The two specimens of *P. velutinus* captured at Lat 41.° N., Long. 55° W. had probably been transported there by the Gulf-Stream. *P. yessoensis* from temperate-cold water differs from the other species by the cerebral eyes disposed in elongate clusters and the backwards directed penis (also in *limbatus* Hasw.). The Bermudas, the Mediterranean, Hokkaido and Corea are the northern, South Africa (St. James, False Bay) and Port Jackson the southern limits of the genus.

P. liparus is a new name introduced for *limbatus* Hasw. (non *limbatus* Leuck.), *strigosus* for *striatus* (Schmarda) (non *striatus* Kelaart). *Licheniplana* Heath & MacGr. is a synonym to *Acanthozoon* Collingw. which should be used for the species with small dorsal papillæ (nos. 1, probably 40, 46, 51 of the list on p. 84-88); No. 24 should be removed to *Dicteros* Jacobow.

Besides *P. evelinæ* no other red species is known from the Atlantic. Red mediterranean and indo-pacific species are : nos. 10 (very small tentacles, pharynx bell-shaped, without folding); 31 (not described; the figure was not seen; after Laidlaw 1903a, p. 10 allied to *regalis* and therefore probably with small tentacles); 36 (mouth situated just behind the brain); 46 (with dorsal papillæ); 47 (has white spots, and the inner line of the border is whitish-blue); 48 (dark red with white middle-line); 49 (with violet to brown spots and whitish median line); 54 (the tentacles are simple folds; the male copulatory organ is single); 59 (tentacles small); 61 (mature worms very small, 5 mm. long, 4 mm. broad).

Some species, the colour of which is not known from living specimens, can be distinguished from *evelinæ* by the shape of the tentacles, the distribution of the tentacular eyes, and other characters. The new species has 4 groups of tentacular eyes : 1) dorso-distal, 2) dorso-proximal, 3) ventro-distal and 4) ventro-proximal ones (Stummer-Traunfels 1933, p. 3545, note). The tentacles liken the ears of a chinchilla. The pharynx is much folded. The male organs are paired and completely separated. The seminal canals are moniliform and form various accessory seminal vesicles (m) followed by one principal (muscular) seminal vesicle each (l). The penis (p) within its penis-pocket (bo), and the antrum, are directed backwards. There are six folds (t) of the male antrum, besides the penis-sheath (o), and the tubes between these folds are provided with sphincters (s).

Cycloporus gabriellæ, n. sp. (Fig. 160-166) was found on the coast of the island of São Sebastião between algæ grown on rocks and on the muddy bottom below the low-water line. It has a smooth epidermis, and besides

the unpaired antero-median branch (i) of the intestine 10 pairs of intestinal diverticles (against 6-7 in *papillosus*) that ramify dichotomously, but do not anastomose (against *papillosus* and *variegatus*). The end-vesicles of the intestine (Fig. 161, 162) are joined immediately to the peripheric ramifications of the diverticles (k), in opposition to *variegatus* with a long, thin canal between each vesicle and the corresponding terminal branch of the intestine.

In our material the vesicles never contain faeces, only liquid, but Lang also saw the passage of undigested food. The external pore lies between solid epidermal cells without rhabdites. The communication from the peripheric part of the diverticle (k) to the vesicle is an intra-cellular canal that runs through 2 cells (d), one behind the other, and is closed by a third cell (t). Fine muscle-fibres (e) suspend the vesicle. Rhabdites are specially numerous on the ventral side of the anterior border. The penis-papilla is weakly cuticularized. The penis-sheath is as long as the papilla. The groups of cerebral eyes (n) are broad, not lengthy as in the european specimens of *papillosus*. It is true that the cerebral eye-groups of *papillosus* var. *misa-kiensis* are also short, and it seems necessary to consider the japanese form of *papillosus* as a separate species.

Dark-green larvæ (0,51 mm.) and a newly metamorphosized worm (0,54 mm.) were found in the algæ together with the adult animals of *C. gabriellæ*. One of the larvæ had male organs (Fig. 166). The body is somewhat flattened and corresponds to Lang's stage E; it is 0,52 mm. long. Its parenchyma has the same dark-green granules as the preceding larva (Fig. 163) and the young worm (Fig. 165). As we found also larger immature worms (1-2 mm.) with the same colour and with some end-vesicles of the intestine, the whole series proves to belong to *C. gabriellæ*.

The primordials of the pharynx (f), the pharyngeal pocket (a), and the sucker (v) are more developed than in *Graffizoon lobatum* Heath. The parenchyma contains a great number of nuclei, not drawn in Fig. 166, on purpose to bring out the inner organs. These nuclei probably belong to the formative cells of the definitive intestine. The larval intestine (i) is histologically less differentiated than that of the preceding stage in Lang's section (1884, t. 38 f. 2). This may be due to the prepharyngeal copulatory organs, the position of which may delay the development of the pharynx and therewith that of the other parts of the digestive tract.

The seminal vesicle (s), filled with sperms, the penis (p) with its sheath (z) and the male antrum (d) lie before the mouth and the stomodæum as in *G. lobatum*, the seminal vesicle even within the annular primordial of the definitive pharynx. A granule-vesicle does not exist. 4-5 testicular follicles (t) lie in the posterior region of the body. As no female organs were found, it is not known whether the larva is protandrous, or sexes are separated in the larvæ. In any case we presume that the larval sexual stage is not a definitive one, but will pass through normal metamorphosis and an immature juvenile phase to the full-grown worm that becomes mature again. This phenomenon is known as dissogony (Ctenophora, some Nereids).

The small species of *Acerotisa*, f. ex. *A. notulata* (Bosc; Hyman 1939) with 1 mm. length, and the small pelagic Polyclads (Palombi 1924) may be

understood as neotenic forms (Stummer-Traunfels 1933). Neoteny is the combination of specifically definitive growth with larval or juvenile characters. Frequently, but not always (giant tadpoles), neotenic animals are sexually mature. Many text-books written in english do not distinguish between neoteny and paedogenesis, that is reproduction, specially parthenogenesis, in larval or juvenile not definitive stages (sporocysts, rediæ, larvæ of Cecidomyidæ). Heath (1928) who called *Graffizoon lobatum* a case of paedogenesis, and the authors writing in german (Meixner 1930, 1938; Bock 1931; Bresslau 1933; Stummer-Traunfels 1933) who mentioned it as a neotenic Euryleptid, agree in considering it a definitive Polyclad that had to be named. But its very small size (0,57-0,73 mm.) and still more the primordial of a definitive pharynx insinuate, that it is the sexually mature larva of one of the Euryleptidæ of Monterey-Bay and also a case of dissony.

Prosthiosomum matarazzoï, n. sp. (Fig. 167-171, 181), many specimens from algæ of the upper littoral of the island of São Sebastião, has a light greenish-gray back, in mature worms nearly continuous marginal eyes (83 in the biggest, 20 mm. long worm), 2 ventral eyes (y), and up to 18 cerebral eyes on each side. The muscles of the accessory vesicles are united. The uteri of both sides communicate behind the sucker. 42 other species of the genus are listed (p. 96) with their disjunctive characters.

Prosthiosomum gilvum, n. sp. (Fig. 172-175) from the same locality as the preceding species has an orange coloured back without spots or stripes. The marginal eyes are small, very numerous (150-165) and uninterrupted in the middle. There are 2 ventral eyes and two parallel groups of small and numerous (37-46 in each group) cerebral eyes. The accessory vesicles are separate. The disjunctive characters of the other *Prosthiosomum*-species are mentioned on p. 99. The two available worms show the same accumulation of faecal masses in the terminal part (j) of their gut as *P. matarazzoï*. In the intestine of one of the worms a specimen of the Polyclad *Acerotisa bituna* Marc. and a pharynx of a *Prosthiosomum* were found. When several individuals of *Prosthiosomum* are together in a dish, they touch one another with the protruded pharynx. So they certainly also do in the tufts of algæ (*Jania rubens* L.), where they hide from day-light, and while creeping about with everted pharynx the latter can easily be torn off by another individual.

Prosthiosomum cynarium, n. sp. (Fig. 176-180), from algæ of the upper littoral of the island of São Sebastião, is a small, ivory-coloured or grayish species that is mature with the length of 5 mm. There are up to 10 cerebral eyes in one group. The series of marginal eyes is a little interrupted in the middle of the anterior border. One specimen shows how much the sucker is dilated when everted (Fig. 176), the diameter is then 0,35 mm.; in the retracted sucker it is 0,09 mm. (Fig. 180). As in the previously described species of *Prosthiosomum*, *P. matarazzoï* and *P. gilvum*, the precerebral ganglia are very much reduced. The efferent ducts of *P. cynarium* are not united in the posterior region of the body, but the two posterior branches of the uteri have a transverse communication. The penis-papilla is directed almost dorsally; the accessory vesicles are separated.

LITERATURA

- An der Lan, H. 1936**, Ergebnisse einer . . . Reise in Grönland. 7. Acoela I. Vidensk. Meddel. Dansk Naturh. Foren. v. 99, p. 289-330 t. 1-3. København. **1939**, Zur rhabdocoelen Turbellarienfauna des Ochridasees (Balkan). Sitz. Ber. Ak. Wissensch. Wien Math. Nat. Klasse v. 148 Abt. 1 no. 5-6, p. 195-254. Wien. **Beauchamp, P. de 1910**, *Archiloea rivularis* n. g. n. sp. Turbellarié Alloecocele d'eau douce. Bull. Soc. Zool. France v. 35, p. 211-219. Paris. **1913**, Un nouveau Rhabdocoele marin, *Prorhynchopsis minuta* n. g. n. sp. Bull. Soc. Zool. France v. 37 (1912) no. 10 (1913), p. 299-302. Paris. **1920**, Turbellariés et Hirudinés. 1. série. Arch. Zool. Expér. Génér. v. 60, p. 177-219 t. 5-6. Paris. **1921**, Sur un nouveau Plagiostomum, etc. Bull. Soc. Zool. France v. 46, p. 169-176. Paris. **1927**, Rhabdocoeles des sables à Diatomées d'Arcachon. Bull. Soc. Zool. France v. 52, p. 351 & 386 (p. 1-15 da separata). Paris. **Beklemishev, W. 1922**, Nouvelles contributions à la faune du lac Aral. Russ. Hydrobiol. Zeitschr. v. 1, p. 276-289. Saratov. **1927**, Ueber die Turbellarienfauna des Aralsees. Zool. Jahrb. Syst. v. 54 (1928) fasc. 1-2 (1927), p. 87-138 t. 2. Jena. **Blanchard, E. 1847**, Recherches sur l'organisation des vers. Ann. Sci. nat. sér. 3 Zool. v. 7, p. 87-128; v. 8, p. 119-149, 271-275 t. 8-9. Paris. **Bock, S. 1913**, Studien über Polycladen. Zool. Bidr. Uppsala v. 2, p. 31-344 t. 3-10. Uppsala. **1922**, Two new Cotylean genera of Polyclads from Japan, etc. Ark. Zool. v. 14 no. 13, p. 1-31 t. 1-2. Stockholm. **1927**, Apidioplana eine Polycladengattung mit muskulösen Drüsenorganen. Göteb. K. Vetensk. Vitterh. Samh. Handl. 4. Följd. v. 30 no. 1, p. 1-116. Göteborg. **1931**, Die Polycladen der D. Südpolar Expedition. D. Südp. Exp. v. 20 (Zoologie), p. 259-304 t. 44-47. Berlin (W. de Gruyter). **Böhmig, L. 1890**, Untersuchungen über rhabdocoele Turbellarien. II. Plagiostomina und Cyliindrostomina Graff. Zeitschr. wiss. Zool. v. 51 (1891) fasc. 2 (1890), p. 167-479 t. 12-21. Leipzig. **1902**, Turbellarien. Rhabdocoeliden und Tricladen. Hamb. Magalh. Sammelreise v. 3, p. 1-30 t. 1-2. Hamburg. **1906**, Tricladenstudien I. Zeitschr. wiss. Zool. v. 81, p. 344-504 t. 12-19. Leipzig. **1914**, Die Rhabdocoelen Turbellarien und Tricladen der D. Südpolar Expedition 1901-1903. D. Südp. Exp. v. 15 Zoologie v. 7, p. 1-33 t. 1-3. Berlin (W. de Gruyter). **Brandtner, P. 1934**, Plagiostomidae. Ergebnisse . . . Reise in Grönland. Vidensk. Meddel. Dansk Naturh. Foren. v. 97, p. 87-150 t. 1-4. København. **Bresslau, E. 1933**, Turbellaria, W. Kükenthal & Th. Krumbach, Handb. Zool. v. 2, 1.ª metade, p. 52-293, 310-320. Berlin & Leipzig (W. de Gruyter). **Brinkmann, A. 1905**, Studier over Danmarks Rhabdocöle og Acöle Turbellarier. Vidensk. Meddel. Dansk Naturh. Foren. 1906, IV + 159 p. (paginação da separata) t. 1-5. København. **Buchner, P. 1930**, Tier und Pflanze in Symbiose. 2.ª ed. XX + 900 p. 336 fig. Berlin (Gebr. Bornträger). **Carter, G. S. 1940**, A general Zoology of the Invertebrates. XXVIII + 509 p. 172 fig. New York (MacMillan). **Collingwood, C. 1876**, On thirty-one species of Marine Planarians, etc. Transact. Linn. Soc. London 2. ser. (Zoology) v. 1 pars 3, p. 83-98 t. 17-19. London. **Corrêa, D. D. 1948**, Ototyphlo-nemertes from the Brazilian Coast. Com. Zool. Mus. Montevideo v. 2, no. 49, p. 1-12 t. 1-2. Montevideo. **1949**, Sobre o gênero *Zygantropiana*. Bol. Fac. Fil. Ci. Letr. Univ. S. Paulo Zoologia no. 14, p. 173-218 t. 1-5. São Paulo. **Crozier, W. J. 1917**, On the pigmentation of a Polyclad. Proc. Americ. Ac. Arts Sci. v. 52, p. 723-730 t. 1. Cambridge, Mass. **Curtis, W. C. & Guthrie, M. J. 1927**, Textbook of General Zoology. XV + 585 p. 308 fig. New York (Wiley) & London (Chapman & Hall). **Diesing, K. M.**

- 1862, Revision der Turbellarien. Abtheilung : Dendrocoelen. Sitz. Ber. math. naturw. Cl. Akad. Wiss. Wien. v. 44, 1. Abt. (1861), p. 485-578. Wien. **du Bois-Reymond Marcus, E. 1948**, Further Archannelids from Brazil. Com. Zool. Mus. Montevideo v. 2, no. 48, p. 1-17 t. 1-5. Montevideo. **1949**, Phoronis ovalis from Brazil. Bol. Fac. Fil. Ci. Letr. Univ. S. Paulo Zoologia no. 14, p. 157-172 t. 1-3. São Paulo. **Francotte, P. 1898**, Recherches sur la maturation, la fécondation et la segmentation chez les Polyclades. Arch. Zool. Expér. Génér. sér. 3 v. 6, p. 189-298 t. 14-19 bis. Paris. **Friedmann, G. 1924**, Monocelis oofaga, nov. sp., eine neue parasitische Alloecocele. Bull. Inst. rech. biol. Univ. Perm. v. 3, p. 81-92, 1 t. Perm. **Gamble, F. W. 1893**, Contributions to a knowledge of British marine Turbellaria. Quart. Journ. Micr. Sci. n. ser. v. 34, p. 433-528 t. 39-41. London. **Giard, A. 1904**, Sur une faunule caractéristique des sables à Diatomées d'Ambleteuse. III. Les Gastrotriches aberrants. C. R. Soc. Biol. v. 56, p. 1063-1065. Paris. **Graff, L. 1874**, Zur Kenntnis der Turbellarien. Zeitschr. wiss. Zool. v. 24, p. 123-160 t. 14-19. Leipzig. **1878**, Kurze Berichte über fortgesetzte Turbellarienstudien. Zeitschr. wiss. Zool. v. 30 Suppl., p. 457-465. Leipzig. **1882**, Monographie der Turbellarien. I. Rhabdocoelida. XII + 442 p. 20 t. Leipzig (não visto; citado seg. Graff 1904-08, p. 1805). **1892**, Pelagische Polycladen. Zeitschr. wiss. Zool. v. 55 (1893) fasc. 2 (1892), p. 189-219 t. 7-10. Leipzig. **1904-1908**, Turbellaria. I. Acoela und Rhabdocoelida. H. G. Bronn Kl. Ordn. v. 4 Abt. Ic, p. I-XXII, 1733-2599 t. 1-30. Leipzig (Winter). **1905**, Turbellaria I. Acoela. Das Tierreich (K. Preuss. Ak. Wiss.) fasc. 23, VIII + 35 p. Berlin (Friedländer). **1905a**, Marine Turbellarien Orotavas, etc. II. Rhabdocoela. Zeitschr. wiss. Zool. v. 83, p. 68-150 t. 2-6. Leipzig. **1911**, Acoela, Rhabdocoela und Alloecoela des Ostens der Vereinigten Staaten von Amerika. Zeitschr. wiss. Zool. v. 99 (1912) fasc. 1 (1911), p. 1-108 t. 1-4. Leipzig. **1913**, Turbellaria. II. Rhabdocoelida. Das Tierreich (K. Preuss. Ak. Wiss.) fasc. 35, XX + 484 p. Berlin (Friedländer). **Guyer, M. 1941**, Animal Biology. XIX + 723 p. 423 fig. New York & London (Harper). **Hadenfeldt, D. 1929**, Das Nervensystem von Stylochoplana maculata und Notoplana atomata. Zeitschr. wiss. Zool. v. 133, p. 586-638. Leipzig. **Hallez, P. 1892**, Classification des Tricelades. Bull. Soc. Zool. France v. 17, p. 106-109. Paris. **1904**, Notes fauniques. Arch. Zool. Expér. Génér. sér. 4 v. 3 (1905) Notes et Revue no. 3 (1904), p. 47-52. Paris. **Haswell, W. A. 1905**, Studies on the Turbellaria. Parts I & II. Quart. Journ. Micr. Sci. n. ser. v. 49 (1906) no. 195 (1905), p. 425-467 t. 25-27. London. **1907**, Observations on Australian Polyclads. Transact. Linn. Soc. Lond. ser. 2 (Zool.) v. 9, p. 465-485 t. 35-37. London. **Heath, H. 1928**, A sexually mature turbellarian resembling Müller's larva. Journ. Morph. Phys. v. 45, p. 187-207 t. 1-2. Philadelphia, Pa. **Heath, H. & McGregor, E. A. 1912**, New Polyclads from Monterey Bay, California. Proc. Ac. Nat. Sci. Philadelphia v. 64 (1912-1913), p. 455-488 t. 12-18. Philadelphia, Pa. **Hofsten, N. v. 1907**, Studien über Turbellarien aus dem Berner Oberland. Zeitschr. wiss. Zool. v. 85, p. 391-654 t. 22-27. Leipzig. **1918**, Anatomie, Histologie und systematische Stellung von Otoplana intermedia Du Plessis. Zool. Bidr. Uppsala v. 7, p. 1-74 t. 1-2. Uppsala. **Hyman, L. H. 1937**, Reproductive system and copulation in Amphiscolops langerhansii, etc. Biol. Bull. v. 72, p. 319-326. Lancaster, Pa. **1939**, Acoel and Polyclad Turbellaria from Bermuda and the Sargassum. Bull. Bingh. Oceanogr. Coll. (Peabody Mus., Yale Univ.) v. 7 no. 1, p. 1-26 t. 1-9. New Haven, Conn. **1939a**, Some Polyclads of the New England Coast, etc. Biol. Bull. v. 76, p. 127-152. Woods Hole, Mass. **1939b**, Polyclad Worms

collected on the Presidential Cruise of 1938. *Smithson. Miscell. Coll.* v. 98 no. 17, p. 1-13. Washington, D. C. 1940, The Polyclad Flatworms of the Atlantic Coast of the United States and Canada. *Proc. U. S. Nat. Mus.* v. 89 no. 3101, p. 449-495. Washington, D. C. 1944, Marine Turbellaria from the Atlantic Coast of North America. *Americ. Mus. Novitates* no. 1266, p. 1-15. New York. 1944a, A new Hawaiian Polyclad Flatworm associated with *Teredo*. *Occas. Pap. Bernice P. Bishop Mus.* v. 18 no. 4, p. 73-75. Honolulu, Hawaii. **Jacobowa, L.** 1906, Polycladen von Neu-Britannien und Neu-Caledonien. *Inaug. Diss. Phil. Fak. (Math. Nat. Sect.) Zürich.* 46 p. 5 t. (também: *Jen. Zeitschr. Naturw.* v. 41) Jena. **Jensen, O. S.** 1878, Turbellaria ad litora Norvegiæ occidentalia. 97 p. 8 t. Bergen (Eide). **Jones, E. R.** 1939, Further observations on the Turbellaria of the eastern United States. *Proc. Virginia Acad. Sci.* 1939, p. 35 (citado seg. *Zool. Rec.* 1942). **Kaburaki, T.** 1923, The Polyclad Turbellarians from the Philippine Islands. *Smithson. Inst. U. S. Nat. Mus. Bull.* 100 v. 1, p. 635-649 t. 53-54. Washington, D. C. **Karling, T. G.** 1940, Zur Morphologie und Systematik der Alloecoela Cumulata und Rhabdocoela Lecithophora. *Acta Zool. Fenn.* no. 26, p. 1-260 t. 1-17. Helsingfors. 1943, Studien an *Halammovortex nigrifrons* (Karling), etc. *Acta Zool. Fenn.* no. 37, p. 1-23 t. 1-2. Helsingfors. **Kato, K.** 1934, Polyclad Turbellarians from the neighborhood of the Mitsui Institute, etc. *Jap. Journ. Zool.* v. 6, p. 123-138 t. 1. Tokyo. 1937, Three Polyclads from Northern Japan. *Annot. Zool. Japon.* v. 16, p. 35-38. Tokyo. 1937a, Polyclads collected in Idu, Japan. *Jap. Journ. Zool.* v. 7, p. 211-232 t. 14-15. Tokyo. 1937b, Thirteen new Polyclads from Misaki. *Jap. Journ. Zool.* v. 7, p. 347-371 t. 20-22. Tokyo. 1938, Polyclads from Seto, Middle Japan. *Jap. Journ. Zool.* v. 7, p. 577-593 t. 38-39. Tokyo. 1938a, Polyclads from Amakusa, Southern Japan. *Jap. Journ. Zool.* v. 7, p. 559-576 t. 36-37. Tokyo. 1939, The Polyclada of Mutsu Bay. *Sci. Rep. Tôhoku Imp. Univ.* ser. 4 v. 14, p. 143-153 t. 8-9. Sendai. 1939a, Polyclads in Onagawa and Vicinity. *Sci. Rep. Tôhoku Imp. Univ.* ser. 4 v. 14, p. 65-79 t. 3-4. Sendai. **Kepner, Wm. A. & Helvestine, F. jr.** 1920, Pharynx of *Microstoma caudatum*. *Journ. Morphol.* v. 33, p. 308-323 t. 1-3. Philadelphia, Pa. **Kepner, Wm. A. & Taliaferro, W. H.** 1912, Sensory epithelium of pharynx and ciliated pits of *Microstoma caudatum*. *Biol. Bull.* v. 23, no. 1, p. 42-58 t. 1. Woods Hole, Mass. **Laidlaw, F. A.** 1902, The marine Turbellaria, etc. *Fauna Geograph. Maldivæ Laccadive Archip.* v. 1 part 3, p. 282-312 t. 14-15. Cambridge. 1903, A collection of Turbellaria Polycladida from the Straits of Malacca (Skeat Exp.). *Proc. Zool. Soc. London* 1903 v. 1, p. 301-318 t. 23. London. 1903a, Notes on some Marine Turbellaria from Torres Straits and the Pacific, etc. *Mem. Proc. Manchester Lit. Phil. Soc.* v. 47 part 2 no. 5, p. 1-12. Manchester. 1903b, Suggestions for a Revision of the Classification of the Polyclad Turbellaria. *Mem. Proc. Manchester Lit. Phil. Soc.* v. 48 part 1 no. 4, p. 1-16. Manchester. 1904, On the Polyclad Turbellaria. *Rep. Pearl Oyster Fish. Gulf of Manaar* (W. A. Herdman) part 2 Suppl. Rep. 9, p. 127-136 t. 1. London. **Lang, A.** 1881, Der Bau von Gunda segmentata, etc. *Mittheil. Zool. Stat. Neapel* v. 3 (1882) fasc. 1-2 (1881), p. 187-251 t. 12-14. Berlin. 1884, Polycladen. *Monogr.* 11, *Fauna Flora Golf. Neapel.* IX + 688 p. 39 t. Leipzig (Engelmann). **Löhner, L. & Micoletzky, H.** 1911, *Convoluta pelagica*, n. sp. und *Monochoerus illardatus*, etc. *Zool. Anz.* v. 37, p. 481-486. Leipzig. 1911a, Ueber zwei neue pelagische Acölen des Golfes von Triest. *Zeitschr. wiss. Zool.* v. 98, p. 381-429 t. 19-20. Leipzig. **Luther, A.** 1904, Die Eumesostomen. *Zeitschr. wiss. Zool.* v. 77, p. 1-273 t. 1-9. Leip-

zig. 1907, Ueber die systematische Stellung der Rhabdocoelen-Familie Catenulidæ s. str. (=Stenostomidæ Vejd.). Zool. Anz. v. 31, p. 718-723. Leipzig. 1912, Studien über Acöle Turbellarien aus dem Finnischen Meerbusen. Acta Soc. Fauna Flora Fenn. v. 36 no. 5, p. 1-60 t. 1-2. Helsingfors. 1947, Untersuchungen an rhabdocoelen Turbellarien. VI. Macrostomiden aus Finnland. Acta Zool. Fenn. no. 49, p. 1-40. Helsingfors. 1948, Untersuchungen an rhabdocoelen Turbellarien. VII. Ueber einige marine Dalyellioidea. VIII. Beiträge zur Kenntnis der Typhloplanoida. Acta Zool. Fenn. no. 55, p. 1-122. Helsingfors. Marcus, E. 1945, Sobre Catenulida brasileiros. Bol. Fac. Fil. Ci. Letr. Univ. S. Paulo, Zoologia no. 10, p. 3-133 t. 1-16. São Paulo. 1945a, Sobre Microturbellários do Brasil. Com. Zool. Mus. Montevideo v. 1 no. 25, p. 1-74 t. 1-11; summary p. (1-4). Montevideo. 1946, Sobre Turbellaria brasileiros. Bol. Fac. Fil. Ci. Letr. Univ. S. Paulo, Zoologia no. 11, p. 5-250 t. 1-31. São Paulo. 1947, Turbellários marinhos do Brasil. Bol. Fac. Fil. Ci. Letr. Univ. S. Paulo, Zoologia no. 12, p. 99-215 t. 1-21. São Paulo. 1948, Turbellaria do Brasil. Bol. Fac. Fil. Ci. Letr. Univ. S. Paulo, Zoologia no. 13, p. 111-243 t. 1-20. São Paulo. 1949, Turbellaria Brasileiros (7). Bol. Fac. Fil. Ci. Letr. Univ. S. Paulo, Zoologia no. 14, p. 7-156 t. 1-22. São Paulo. Maristo, L. 1938, Beiträge zur Kenntnis der Monocelidinen. Ann. Soc. Zool. Bot. Fenn. Vanamo v. 6 no. 3, p. I-VI, 1-69 t. 1. Helsinki. Meisenheimer, J. 1921, Geschlecht und Geschlechter im Tierreiche. v. 1, XIV + 896 p. 737 fig. Jena (Fischer). Meixner, A. 1907, Polycladen von der Somaliküste nebst einer Revision der Stylochinen. Zeitschr. wiss. Zool. v. 88, p. 385-498 t. 25-29. Leipzig. Meixner, J. 1923, Ueber die Kleptokniden von Microstomum lineare (Müll.). Biol. Zentralbl. v. 43, p. 559-573. Leipzig. 1924, Studien zu einer Monographie der Kalyptorhynchia und zum System der Turbellaria Rhabdocoela. Zool. Anz. v. 60, p. 1-29 (paginação da separata). Leipzig. 1925, Beitrag zur Morphologie und zum System der Turbellaria Rhabdocoela. I. Die Kalyptorhynchia. Zeitschr. Morphol. Oek. v. 3, p. 255-343 t. 2-3. Berlin. 1926, Beitrag . . . II. Ueber Typhlorhynchus nanus, etc. Zeitschr. Morphol. Oek. v. 5, p. 577-624. Berlin. 1928, Aberrante Kalyptorhynchia (Turbellaria Rhabdocoela) aus dem Sande der Kieler Bucht (I). Zool. Anz. v. 77, p. 229-253. Leipzig. 1928a, Der Genitalapparat der Tricladen, etc. Zeitschr. Morphol. Oek. v. 11, p. 570-612. Berlin. 1929, Morphologisch-ökologische Studien an neuen Turbellarien aus dem Meeressande der Kieler Bucht. Zeitschr. Morphol. Oek. v. 14, p. 765-791. Berlin. 1930, veja : Stummer-Traunfels & Meixner. 1938, Turbellaria (Strudelwürmer). G. Grimpe, Tierwelt Nord & Ostsee pars IVb, p. 1-146, 100 fig. Leipzig (Akad. Verlagsges.). 1943, Ueber die Umbildung einer Turbellarienart nach Einwanderung ins Süßwasser. Internat. Rev. ges. Hydrobiol. v. 43, p. 458-468. Leipzig. Midelburg, A. 1908, Zur Kenntnis der Monocelididae. Zeitschr. wiss. Zool. v. 89, p. 81-108 t. 6. Leipzig. Milne, A. 1940, Some ecological aspects of the intertidal area of the estuary of the Aberdeenshire Dee. Transact. R. Soc. Edinb. v. 40 pt. 1 no. 4, p. 107-139 t. 1-2. Edinburgh. Mortensen, Th. 1925, An Apparatus for Catching the Micro-Fauna of the Sea-Bottom. Publ. Mus. København no. 2. Vidensk. Meddel. Dansk Naturh. Foren. v. 80, p. 445-451. København. Nassonov, N. 1930, Vertreter der Familie Graffillidae (Turbellaria) des Baikalsees. Bull. Ac. Sci. U. R. S. S., Cl. Sci. physicomath. 1930, p. 727-738. Leningrad. Nuttycombe, J. W. & Waters, A. J. 1938, The American Species of the Genus Stenostomum. Proc. Am. Phil. Soc. v. 79, p. 213-301 t. 1-8. Philadelphia. Örsted, A. S. 1843, Forsög til en ny Classification af Planarierne,

etc. Krøyer's Naturh. Tidsskr. v. 4, p. 519-581. Kjöbenhavn. 1845, Fortegnelse over Dyr, samlede i Christianiafjord ved Dröbak, etc. Krøyer's Naturh. Tidsskr. ser. 2 v. 1, p. 415-419. Kjöbenhavn. **Palombi, A. 1924**, Policladi Pelagici. Raccolte Planctoniche ... "Liguria" v. 3, p. 1-28 t. 1-2. Firenze. **1928**, Report on the Turbellaria (Cambridge Exp. Suez Canal 1924). Transact. Zool. Soc. London v. 22, p. 579-631 t. 1. London. **1931**, Turbellari della Nuova Guinea. Res. Sci. Voy. Indes Néerland. (Mém. Mus. R. Hist. Nat.) v. 2 fasc. 8, p. 1-14 t. 1. Bruxelles. **1938**, Turbellari del Sud Africa. Arch. Zool. Ital. v. 25, p. 329-383 t. 9. Torino. **Parker, T. J. & Haswell, W. A. 1940**, A Text-Book of Zoology. 6. ed. v. 2, XXIII + 758 p. 656 fig. London (MacMillan). **Pearse, A. S. 1938**, Polyclads of the East Coast of North America. Proc. U. S. Nat. Mus. v. 86, no. 3044, p. 67-98. Washington, D. C. **Pease, W. H. 1860**, Descriptions of new species of Planariidæ collected in the Sandwich Islands. Proc. Zool. Soc. London v. 28, p. 37-38 t. 70. London. **Peebles, F. 1915**, A description of three Acoela from the Gulf of Naples. Mitteil. Zool. Stat. Neapel v. 22, p. 291-312 t. 10. Berlin. **Plehn, M. 1896**, Neue Polycladen, gesammelt von Herrn Capitän Chierchia ... Vettor Pisani, etc. Jen. Zeitschr. Naturw. v. 30, p. 137-176 t. 8-13. Jena. **1896a**, Die Polycladen der Planktonexpedition. Ergebn. Plankt. Exp. v. 2. H. f., p. 1-13. Kiel & Leipzig (Lipsius & Tischer). **1898**, Polycladen von Ternate. Abhandl. Senckenb. Ges. v. 24, p. 145-146. Frankfurt a. M. **Quatrefages, A. de 1845**, Etudes sur les types inférieurs de l'embranchement des Annelés. Ann. Sci. nat. sér. 3 Zool. v. 4, p. 129-184 t. 3-7. Paris. **Reisinger, E. 1924**, Zur Anatomie von Hypotrichina, etc. Zool. Anz. v. 60, p. 137-149. Leipzig. **1924a**, Die terricolen Rhabdocoelen Steiermarks. Zool. Anz. v. 59, p. 1-45 (paginação da separata). Leipzig. **1924b**, Zur Turbellarienfauna der Ostalpen. Zool. Jahrb. Syst. v. 49, p. 229-298 t. 1. Jena. **1926**, Zur Turbellarienfauna der Antarktis. D. Südp. Exp. v. 18 Zool. v. 10, p. 415-462. Berlin & Leipzig (W. de Gruyter), **1929**, Zum Ductus genito-intestinalis-Problem, etc. Zeitschr. Morphol. Oek. v. 16 (1930) fasc. 1-2 (1929), p. 49-73. Berlin. **1934**, Turbellaria. Nord. Plankton, p. X 43-X 56. Kiel & Leipzig (Lipsius & Tischer). **1935**, Ergebnisse einer ... Reise in Grönland. 6. Proporoplana jenseni, nov. gen., etc. Vidensk. Meddel. Dansk Naturh. Foren. v. 98, p. 243-259. Köbenhavn. **Remane, A. 1926**, Morphologie und Verwandtschaftsbeziehungen der aberranten Gastrotrichen. I. Zeitschr. Morphol. Oek. v. 5, p. 625-754. Berlin. **Riedel, G. 1932**, Ergebnisse einer Reise .. Grönland. 3. Macrostromida. 4. Dalyelliidæ. Vidensk. Meddel. Dansk Naturh. Foren. v. 93, p. 33-107 t. 1-4. Köbenhavn. **Ritter-Záhony, R. v. 1908**, Beitrag zur Anatomie von Allostoma monotrochum Graff. Mitt. Naturw. Verein Steiermark v. 44 (Jahrg. 1907), p. 147-155 t. 1. Graz. **Ruebush, T. K. 1935**, The occurrence of Provortex affinis Jensen in the United States. Zool. Anz. v. 111, p. 305-308. Leipzig. **1938**, A comparative study of the Turbellarian Chromosomes. Zool. Anz. v. 122, p. 321-329. Leipzig. **Ruebush, T. K. & Hayes, W. J., Jr. 1939**, The genus Dalyellia in America. II. Zool. Anz. v. 123, fasc. 5-6, p. 136-152. Leipzig. **Schmarda, L. K. 1859**, Neue wirbellose Thiere. v. 1, 1.* metade (Turbellaria, Rotatoria, Annelida), XVIII + 66 p. 15 t. Leipzig (Engelmann). **Schmidt, E. O. 1848**, Die rhabdocoelen Strudelwürmer des süßen Wassers. 66 p. 6 t. Jena (Friedrich Mauke). **Sekera, E. 1911**, Studien über Turbellarien. S.-Ber. K. Böhm. Ges. Wissensch. II. Classe no. 13, p. 1-38 t. 1. Prag. **Southern, R. 1936**, Turbellaria of Ireland. Pr. R. Irish Acad. v. 43 Sect. B no. 5, p. 43-72. Dublin. **Steinböck, O. 1931**, Marine Turbellaria. Zoology of the Faroes, part 8, p. 1-26. Copenhagen. **1932**, Die Tur-

- bellarien des arktischen Gebietes. Fauna Arct. v. 6, p. 295-342. Jena (Fischer). 1933, Die Turbellarienfauna der Umgebung von Rovigno. Thalassia v. 1 no. 5, p. 1-33. Jena. 1938, Marine Turbellaria. Zoology of Iceland v. 2 part 9, p. 1-26. Copenhagen & Reykjavik.
- Steinböck, O. & Reisinger, E.** 1930, Ergebnisse einer ... Reise in Grönland 1926. Vidensk. Meddel. Dansk Naturh. Foren. v. 90, p. 13-43. Köbenhavn.
- Stirewalt, M. A., Ferguson, F. F., & Kepner, W. A.** 1942, Two new Turbellaria ... Pregermarium. Journ. Elisha Mitchell Sci. Soc. v. 58, p. 69-78 t. 12. Chapel Hill, N. C.
- Stirewalt, M. A., Kepner, W. A., & Ferguson, F. F.** 1940, A new Turbellarian worm from Beaufort, N. C. Journ. Elisha Mitchell Sci. Soc. v. 56, p. 123-133 t. 2-3. Chapel Hill, N. C.
- Stummer-Traunfels, R. v.** 1933, Ergänzende Untersuchungen, etc., Polycladida. Bronn's Kl. Ordn. v. 4 Abt. 1 c, fasc. 179, p. 3485-3596 t. 1. Leipzig (Akad. Verlagsges.).
- Stummer-Traunfels, R. v., & Meixner, J.** 1930, V. Nachtrag zum Literaturverzeichnis. Bronn's Kl. Ordn. v. 4 Abt. 1 c, fasc. 178, p. 3371-3484. Leipzig (Akad. Verlagsges.).
- Van Beneden, E.** 1870, Etude zoologique et anatomique du genre *Macrostomum*, etc. Bull. Acad. R. Belgique sér. 2 v. 30 no. 8, p. 1-20 (114-133 do Bull.) 1 t. Bruxelles.
- Vejdovsky, F.** 1882, Thierische Organismen der Brunnenwässer von Prag. Turbellaria p. 50-60. Prag.
- Verrill, A. E.** 1900, Additions to the Turbellaria, etc., of the Bermudas. Transact. Connect. Acad. Arts Sci., v. 10, p. 595-672 t. 70. New Haven Conn. 1901, Additions to the Fauna of the Bermudas, etc. Transact. Connect. Acad. Arts Sci. v. 11 (1901-1903) part 1 (1901-1902), p. 15-62 t. 1-9. (Turbellaria : t. 5). New Haven, Conn.
- Wagner, F. v.** 1890, Zur Kenntniss der ungeschlechtlichen Fortpflanzung von *Microstoma*. Zool. Jahrb. Anat. v. 4 (1891) fasc. 3 (1890), p. 349-432 t. 22-25. Jena. 1891, Zur Kenntniss des Baues der Haftpapillen von *Microstoma lineare* Örst. Zool. Anz. 14. Jahrg. no. 373, p. 1-4 (da separata). Leipzig.
- Weiss, A.** 1910, Beiträge zur Kenntniss der Australischen Turbellarien. II. Zeitschr. wiss. Zool. v. 96, p. 336-372 t. 14-15. Leipzig.
- Westblad, E.** 1935, *Pentacoelium fucoideum* m., ein neuer Typ der Turbellaria metamerata. Zool. Anz. v. 111, p. 65-82. Leipzig. 1937, Die Turbellariengattung *Nemertoderma* Steinböck. Acta Soc. Fauna Flora Fenn. no. 60, p. 45-89. Helsingfors.
- 1940**, Studien über skandinavische Turbellaria Acoela. I. Ark. Zool. v. 32 A no. 20, p. 1-28 t. 1-2. Stockholm. 1942, Studien ... II. Ark. Zool. v. 33 A no. 14, p. 1-48 t. 1-3. Stockholm. 1945, Studien ... III. Ark. Zool. v. 36 A no. 5, p. 1-56 t. 1-4. Stockholm. 1946, Studien ... IV. Ark. Zool. v. 38 A no. 1, p. 1-56 t. 1-3, f. 1 A-42 D (16 t.). Stockholm. 1948, Studien ... V. Ark. Zool. v. 41 A no. 7, p. 1-82 t. 1. Stockholm.
- Woodworth, W. M.** 1898, Some Planarians of the Great Barrier Reef of Australia. Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll. v. 32, p. 63-67, 1 t. Cambridge, Mass.
- Yeri, M. & Kaburaki, T.** 1918, Description of some Japanese Polyclad Turbellaria. J. Coll. Sci. Imp. Univ. v. 39 no. 9, p. 1-54 t. 1-2. Tokyo.

ESTAMPA I

Haploposthia microphoca, sp. n.

Fig. 1 — Verme vivente ; vista dorsal.

Fig. 2 — Corte mediano, combinado.

a, átrio masculino. b, bôca. c, cérebro. e, estatocisto. f, desembocadura do órgão frontal. g, glândulas do órgão frontal. m, células sensoriais de Luther. n, endocício. o, zona germinativa ovariotesticular. p, pigmento na desembocadura das glândulas frontais. r, glândula rabditógena. s, vesícula seminal. t, poro masculino.

Paraproporus xanthus, sp. n.

Fig. 3 — Corte mediano, combinado.

Fig. 4 — Corte tangencial do epicício.

Fig. 5 — Corte mediano da região posterior do corpo.

a, átrio masculino. b, bôca. c, cérebro. d, diatomáceas no endocício. e, estatocisto. f, órgão frontal. g, glândulas de secreção mucosa. h, epicício. i, endocício. j, ectocício. k, músculos dorso-ventrais (parênquimáticos). l, musculatura cutânea longitudinal. m, musculatura cutânea anelar. o, ovócito com células foliculares. p, bastonetes peniais. s, vesícula seminal. t, testículo.

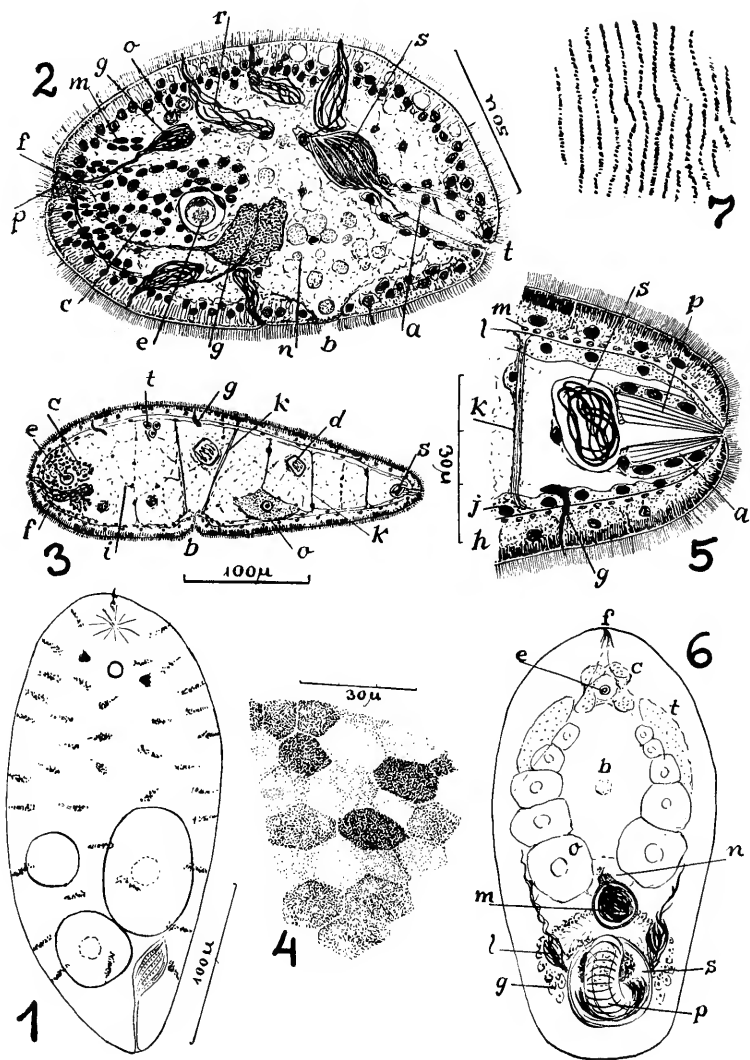
Convoluta divæ, sp. n.

(Também Estampa IV, Figs. 21-23)

Letras veja Estampa IV

Fig. 6 — Verme vivente ; vista dorsal. As glândulas (g) do gonóporo acrescentadas com auxílio de cortes horizontais.

Fig. 7 — Rabditos vistos em corte tangencial.



ESTAMPA II

Childia pansa, sp. n.

Fig. 8 — Verme vivente, ligeiramente comprimido.

Fig. 9 — Corte sagital, combinado.

a, glândulas do átrio masculino. b, bôca. c, cérebro. d, células flageladas tácteis. e, estatocisto. g, glândula cutânea. h, epicício. i, endocício. j, ectocício. k, músculos dorso-ventrais. m, músculos cutâneos longitudinais internos. o, zonas germinativas dos ovários. p, estilete do penis. r, átrio masculino. s, vesícula seminal. t, testículos.

Kuma brevicauda, g. n., sp. n.

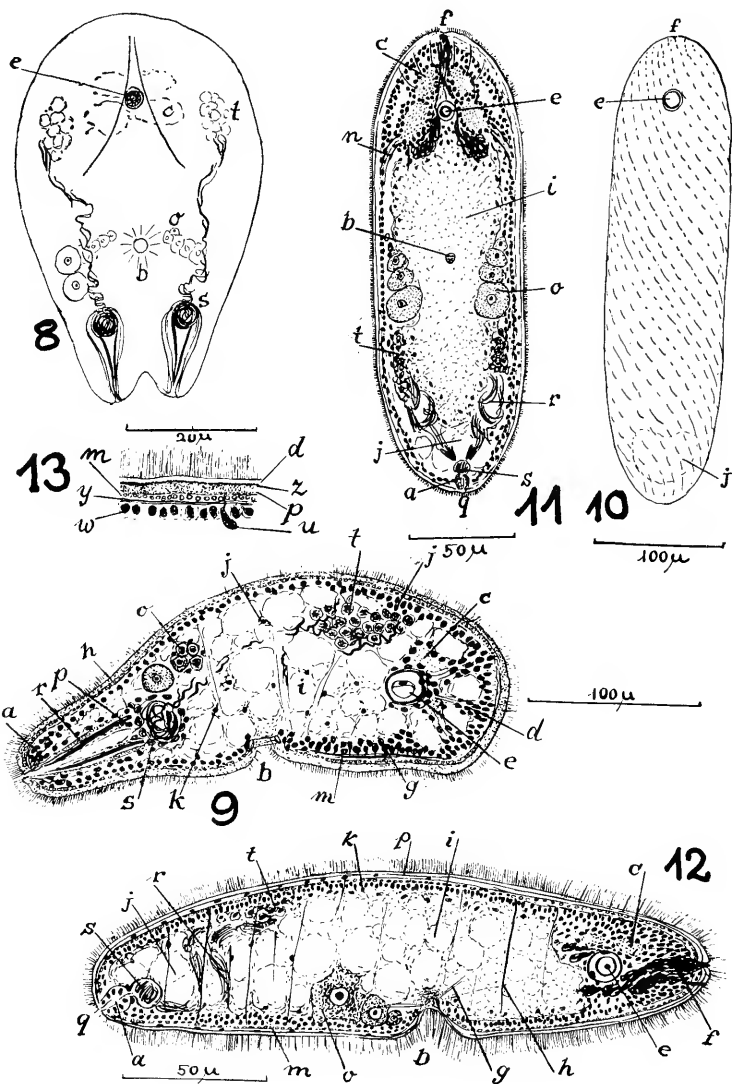
Fig. 10 — Verme vivente, em vista dorsal.

Fig. 11 — Organização ; vista ventral.

Fig. 12 — Corte mediano.

Fig. 13 — Corte longitudinal do integumento da região pré-oral.

a, átrio masculino. b, bôca. c, cérebro (gânglios superiores). d, camada das peças basilares dos cílios. e, estatocisto. f, glândulas frontais. g, divaricadores bucais. h, músculos dorso-ventrais (parenquimáticos). i, endocício. j, região caudal vacuolizada. k, ectocício. m, músculos cutâneos anelares. n, nervo lateral. o, ovócitos. p, camada epitelial (sincicial) do epicício. q, poro masculino. r, tratos de espermatozóides. s, vesícula seminal. t, testículos. u, glândula de secreção mucosa. w, núcleo aprofundado do epicício. y, músculos cutâneos longitudinais. z, grânulos basilares dos cílios.



ESTAMPA III

Mecynostomum tenuissimum (Westblad)

Fig. 14 — Aspecto do verme vivente.

Fig. 15 — Corte mediano, combinado.

b, bôca. c, cérebro. d, diatomáceas. e, estereocílios. f, glândulas frontais. g, glândula cutânea, de secreção mucosa. h, músculos dorso-ventrais. i, endocécio. k, ectocécio. n, núcleos do epicécio. o, ovário. p, penis. s, vesícula seminal. t, testículos. x, células caudais, talvez glândulas grudadoras. y, estatocisto.

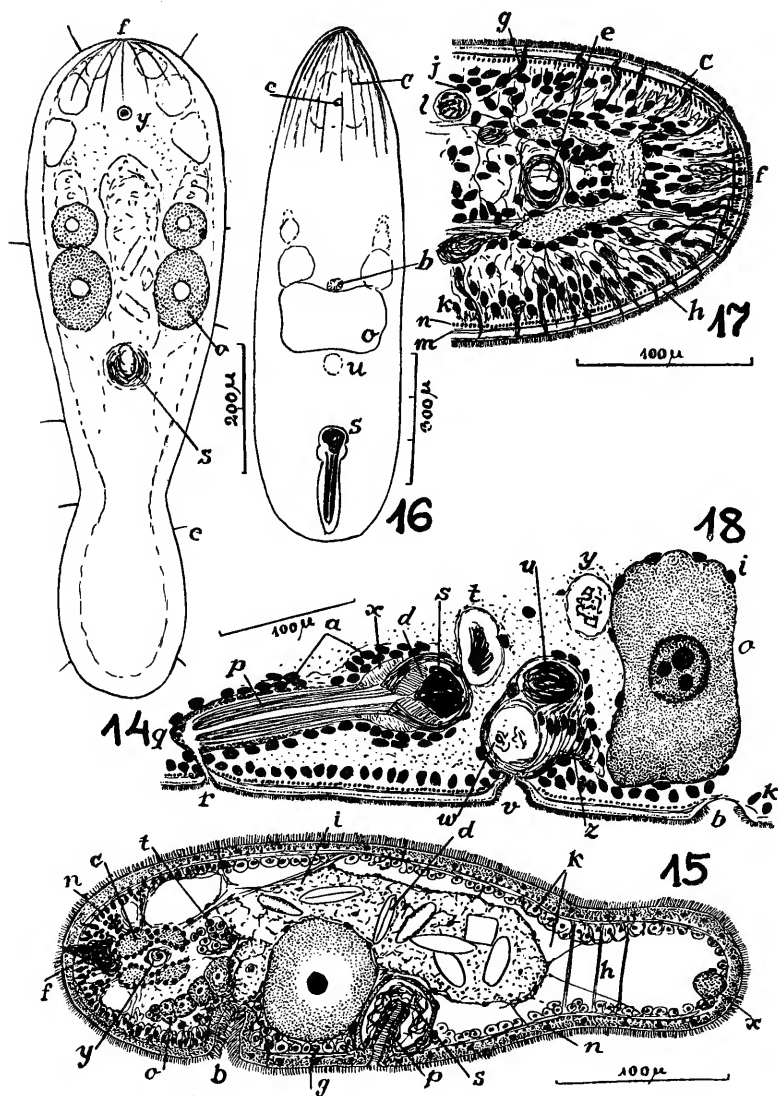
Paraphanostoma westbladi, sp. n.

Fig. 16 — Verme vivente, em vista dorsal.

Fig. 17 — Corte mediano da região anterior.

Fig. 18 — Corte mediano da região dos órgãos copulatórios.

a, glândulas do órgão copulador masculino. b, bôca. c, cérebro. d, músculos da vesícula seminal. e, estatocisto. f, glândulas frontais. g, glândulas cutâneas. h, epitélio do epicécio. i, células foliculares. j, ectocécio. k, núcleos do epicécio. l, espermatogônia. m, músculos cutâneos longitudinais. n, músculos cutâneos anelares. o, ovócito. p, bastonetes cuticulares peniais. q, extremidade caudal do átrio masculino. r, poro masculino. s, vesícula seminal. t, trato de espermatozóides. u, bursa. v, poro feminino. w, átrio feminino. x, esfíncter da vesícula seminal. y, espermatozóides no endocécio post-ovário. z, duto espermático.



ESTAMPA IV

Aphanostoma orphinum, sp. n.

Fig. 19 — Verme vivente ; vista dorsal.

Fig. 20 — Corte mediano, combinado.

a, átrio comum. b, boca. c, cérebro. d, átrio masculino. e, estatocisto. f, órgão frontal. g, glândulas cutâneas de secreção mucosa. h, epicício. i, endocício. j, ectocício. m, musculatura cutânea. o, ovário. p, poro genital. q, bursa. r, apêndice da bursa. s, vesícula seminal. t, testículos. v, vesículas coloríficas.

Convoluta divæ, sp. n.

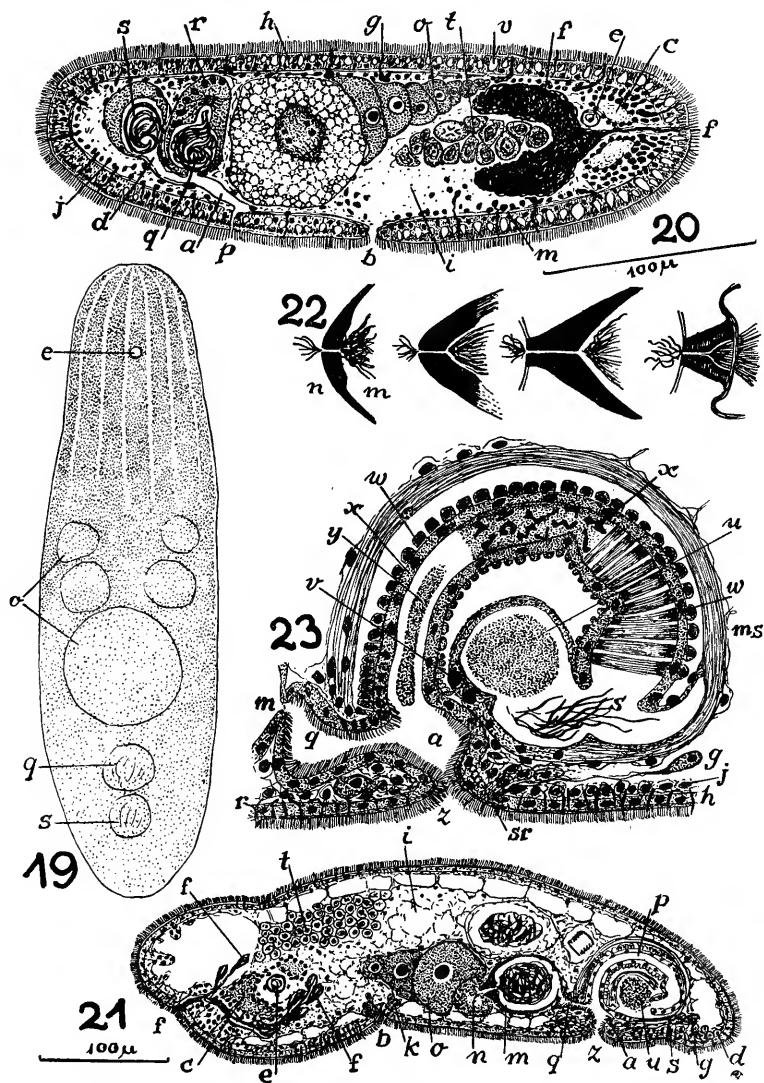
(Também Estampa I, Figs. 6-7)

Fig. 21 — Corte mediano, combinado.

Fig. 22 — Palhetas da bursa de vários animais.

Fig. 23 — Corte mediano, combinado, do órgão copulatório masculino e da vagina.

a, átrio comum. b, boca. c, cérebro. d, glândulas caudais. e, estatocisto. f, órgão frontal. g, glândulas do gonóporo. h, epicício. i, endocício. j, ectocício. k, glândulas bucais. l, vesículas seminais falsas. m, bursa. ms, musculatura da vesícula seminal. n, vesícula parenquimática. o, ovários. p, penis. q, vagina. r, rabditos. s, vesícula seminal. sr, esfíncter do gonóporo. t, testículos. u, secreção granulosa. v, células grânulo-secretoras. w, musculatura do penis. x, epitélio do penis. y, secreção do penis. z, gonóporo.



ESTAMPA V

Amphiscolops sargassi Hyman

Fig. 24 — Verme vivente.

Fig. 25 — Variação da forma de vermes viventes.

Fig. 26 — Corte sagital da pele dorsal.

Fig. 27 — Reconstrução do sistema nervoso da região anterior.

Fig. 28 — Órgãos reprodutivos vistos num verme em óleo de cravo.

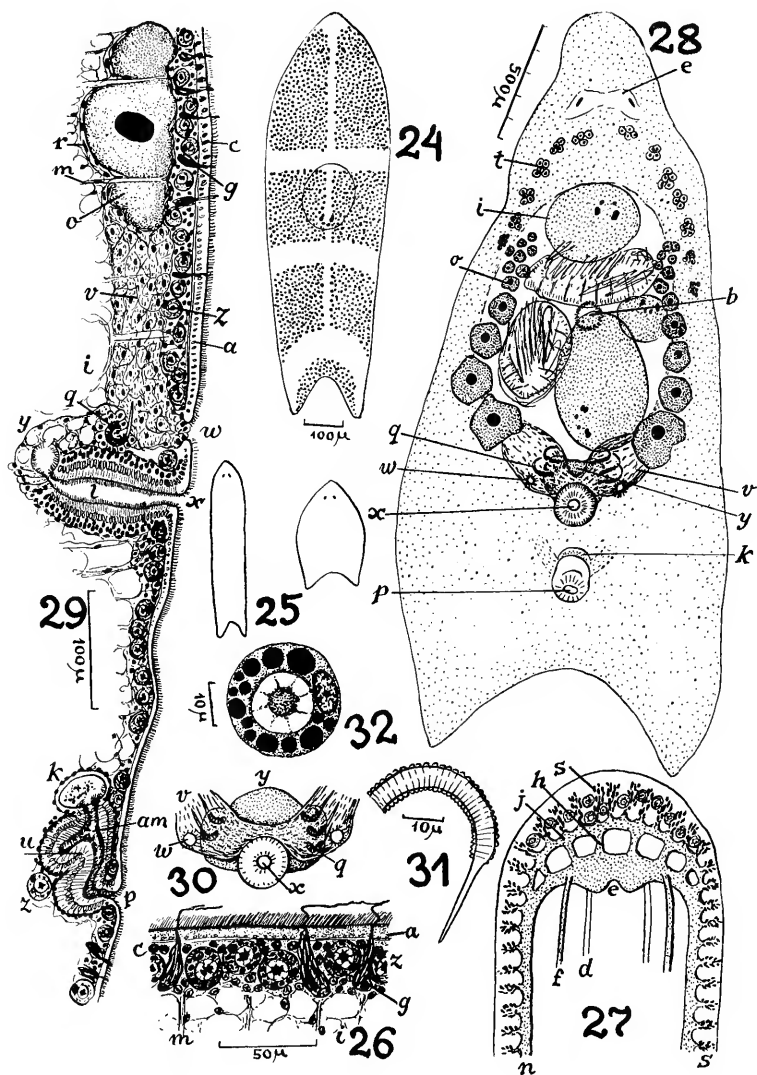
Fig. 29 — Órgãos copulatórios ; combinação de cortes sagitais.

Fig. 30 — Vista ventral dos órgãos copulatórios femininos.

Fig. 31 — Palheta da bursa.

Fig. 32 — Alga simbiótica.

a, musculatura cutânea anelar. am, órgão copulador masculino (átrio). b, bôca. c, núcleos do epicélio. d, nervo dorsal. e, cérebro. f, nervo ventral. g, glândula cutânea. h, conectivo entre comissura e cérebro. i, endocélio ; na Fig. 28 contendo animais ingeridos. j, comissura pré-cerebral. k, vesícula da secreção granulosa e seminal. l, vagina. m, músculos dorso-ventrais. n, nervo lateral. o, ovário. p, poro masculino. q, palhetas da bursa. r, estroma ovárico. s, órgãos sensoriais de Luther. t, testículos. u, guia espermático. v, cordão ovárico formado pelo estroma. w, ponto de concreção do cordão ovárico com o epicélio. x, poro feminino (orifício da vagina). y, bursa. z, alga simbiótica.



ESTAMPA VI

Microstomum gabriellæ, sp. n.

Fig. 33 — Preparação total de uma cadeia de 4 zoóides, em óleo de cravo.

Fig. 34 — Organização da região anterior; combinação de cortes sagitais.

Fig. 35 — Corte sagital do integumento.

Fig. 36 — Corte transversal, um pouco anteriormente à boca.

Fig. 37 — Corte transversal, ao nível das fossetas ciliadas (w).

Fig. 38 — Corte transversal, ao nível da entrada do intestino (i).

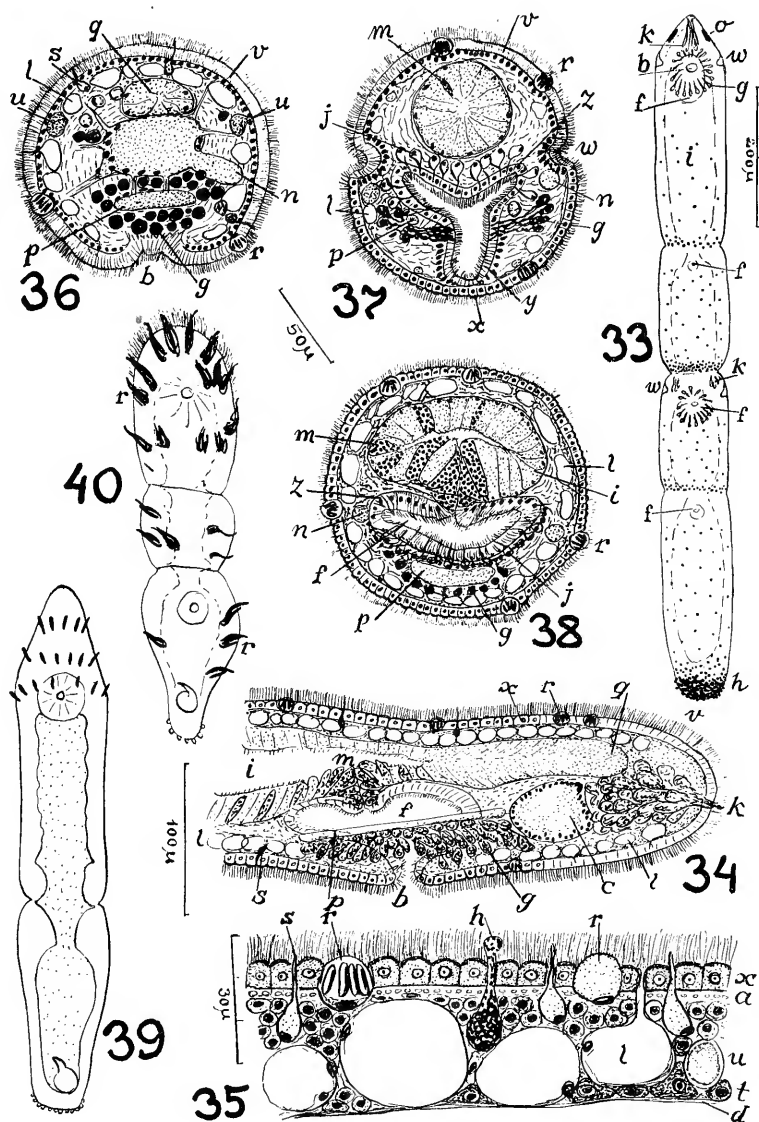
a, músculos cutâneos anelares. b, boca. c, cérebro. d, músculos cutâneos longitudinais. f, faringe. g, glândulas faríngeas eritrófilas. h, glândulas adesivas. i, intestino. j, glândulas faríngeas cianófilas. k, glândulas cefálicas. l, grandes glândulas cutâneas eritrófilas (vazias). m, células claviformes de Minot. n, nervos longitudinais laterais posteriores. o, olho. p, anel nervoso faríngeo. q, intestino cefálico sólido. r, células rabditógenas. s, pequenas glândulas cutâneas cianófilas. t, células formadoras (neoblastos). u, glândulas do tipo l, com conteúdo. v, epiderme com núcleos aprofundados. w, fosseta ciliada. x, epiderme com núcleos intra-epiteliais. y, epitélio faríngeo de núcleos aprofundados. z, epitélio faríngeo de núcleos intra-epiteliais.

Microstomum trichotum, sp. n.

(Também Estampa VII, Fig. 41)

Fig. 39 — Cadeia vivente.

Fig. 40 — Cadeia em óleo de cravo, com rabditos (r).



ESTAMPA VII

Microstomum trichotum, sp. n.

(Também Estampa VI, Figs. 39-40)

Fig. 41 — Corte mediano de uma cadeia de três zoóides.

a, botão sensorial. b, boca. c, cérebro. f, faringe. g, glândulas cefálicas. i, intestino. k, papilas adesivas. m, células claviformes de Minot. n, parênquima (acumulação de células formadoras em uma zona de divisão). p, poro masculino. r, rabditos. s, vesícula seminal. t, testículo. x, segunda zona de divisão (individualização do 3.º zoóide). y, glândulas faríngeas. z, primeira zona de divisão (individualização do 2.º zoóide, o posterior, já com os primórdios de c, f, g).

Microstomum ulum, sp. n.

Fig. 42 — Vista ventral de uma cadeia vivente em natação livre.

Fig. 43 — Placa caudal de um verme aderente ao substrato.

Fig. 44 — Contornos de uma cadeia, cujo zoóide anterior tinha engolido um saco de ovos de um Copépodo.

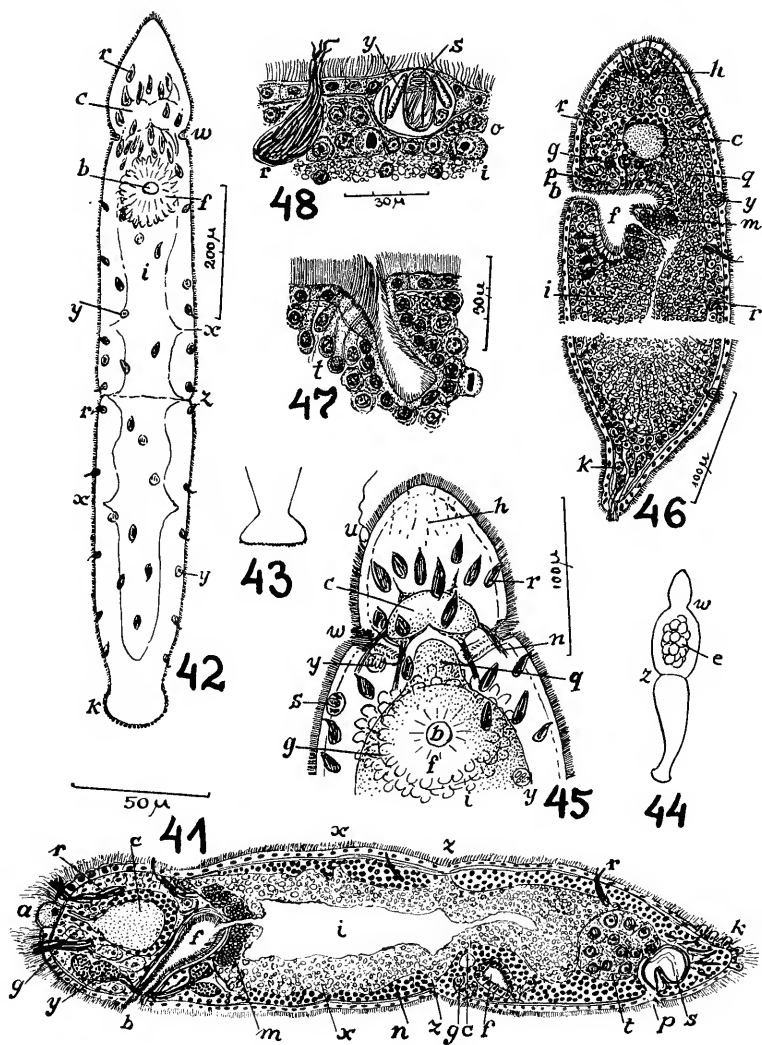
Fig. 45 — Região anterior, em vista dorsal; preparação em bálsamo.

Fig. 46 — Corte mediano das regiões anterior e posterior.

Fig. 47 — Corte horizontal da fosseta ciliada.

Fig. 48 — Corte sagital da parede do corpo.

b, boca. c, cérebro. e, saco de ovos de um Copépodo. f, faringe. g, glândulas faríngeas. h, glândulas cefálicas. i, intestino. k, glândulas grudadoras caudais. m, célula claviformes de Minot. n, nervo póstero-lateral. o, parênquima. p, anel nervoso faríngeo. q, intestino pré-oral. r, rabditos. s, nematocistos. t, células sensoriais. u, nematocisto entre os cílios. w, fossetas ciliadas. x, segunda e terceira zonas de divisão. y, células, talvez adesivas, do tronco; em parte, com nematocistos. z, primeira zona de divisão.



ESTAMPA VIII

Dolichomacrostomum mortenseni, sp. n.

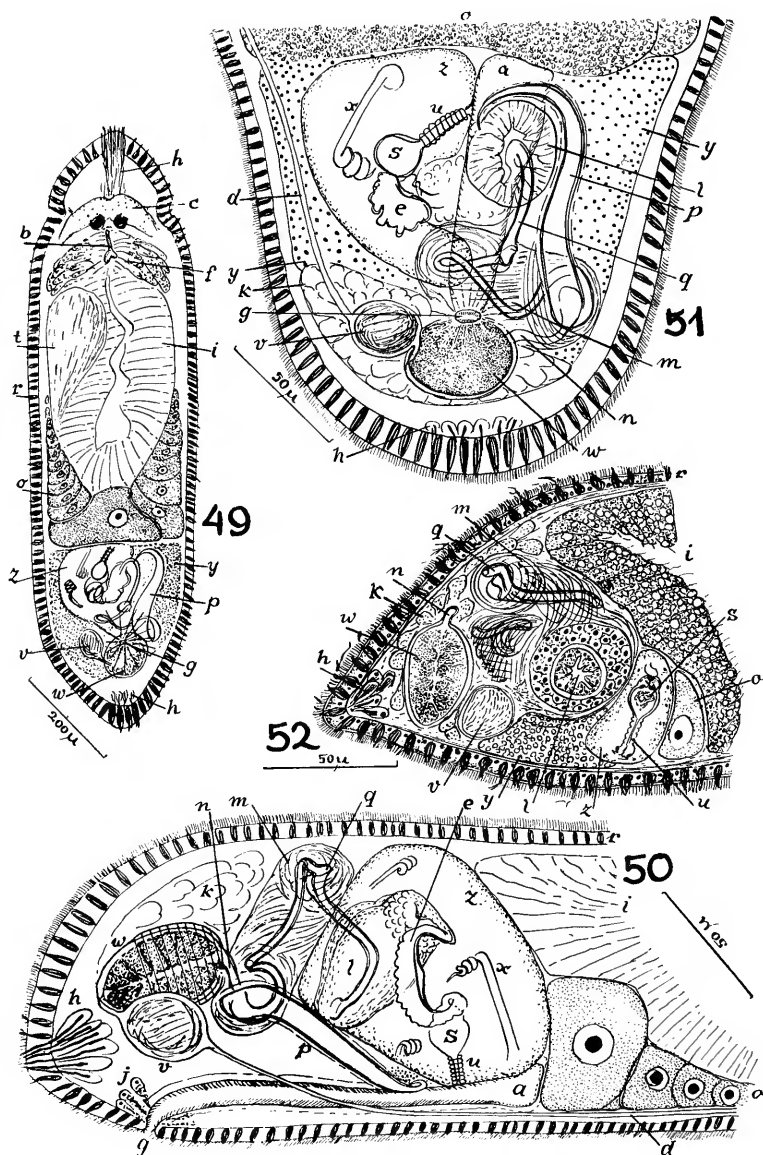
Fig. 49 — Organização ; vista ventral de uma preparação total.

Fig. 50 — Órgãos reprodutivos, em vista lateral.

Fig. 51 — Órgãos reprodutivos, em vista ventral.

Fig. 52 — Corte horizontal da região caudal.

a, átrio. b, bôca. c, cérebro com olhos. d, duto eferente. e, trecho semilunar do tubo secundário ("Nebenrohr"). f, faringe com glândulas. g, gonóporo. h, rabditos adenais cefálicos e caudais. i, intestino. j, glândulas argamassadoras. k, glândulas grânulo-secretoras. l, trecho glandular do tubo secundário. m, músculos do tubo secundário. n, canal genital masculino. o, ovários. p, órgão copulatório (tubo principal). q, tubo secundário. r, rabditos dermais. s, dilatação terminal do tubo secundário. t, testículo. u, tubinho anulado terminal do tubo secundário. v, vesícula seminal. w, reservatório da secreção granulosa. x, peças cuticulares. y, glândulas produtoras da massa de secreção. z, massa de secreção.



ESTAMPA IX

Lurus evelinæ, g. n., sp. n.

Fig. 53 — Organização, em vista ventral ; combinação de preparações totais.

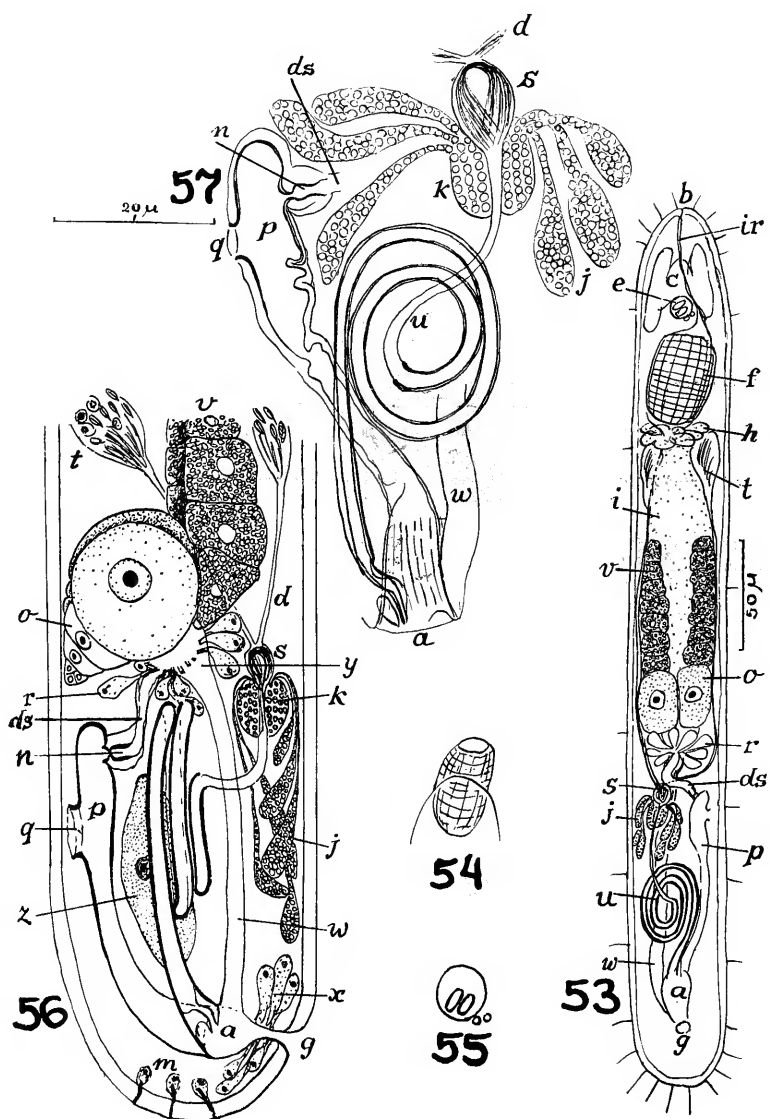
Fig. 54 — Faringe evertida ; vista dorsal.

Fig. 55 — Estatocisto.

Fig. 56 — Órgãos reprodutivos, em vista lateral ; reconstrução de cortes sagitais.

Fig. 57 — Aparêlho copulatório masculino e bursa ; desenho baseado em vermes comprimidos.

a, átrio comum. b, boca. c, cérebro. d, duto eferente. ds, duto espermático. e, estatocisto. f, faringe. g, gonóporo. h, glândulas post-faríngeas. i, intestino. ir, tubo bucal. j, glândulas grânulo-secretoras. k, reservatório da secreção granulosa. m, glândulas caudais adesivas. n, palheta do duto espermático. o, ovários. p, bursa. q, orifício lateral da bursa. r, glândulas da casca. s, vesícula seminal. t, testículos. u, duto ejaculatório. v, vitelários. w, canal genital feminino. x, glândulas argamassadoras. y, dilatação ental (oótipo) do canal genital feminino. z, célula formadora da cutícula do duto ejaculatório.



ESTAMPA X

Proschizorhynchus atopus, sp. n.

- Fig. 58 — Verme corado, em óleo de cravo ; vista do lado dorsal. O desenho foi completado com auxílio dos cortes.
- Fig. 59 — Reconstrução sagital dos órgãos reprodutivos, baseada na série dos cortes horizontais.
- Fig. 60 — Combinação de dois cortes horizontais sucessivos ; grossura dos cortes : 8 micra ; distância entre o gonóporo e o mais ventral dos cortes : 32 micra.

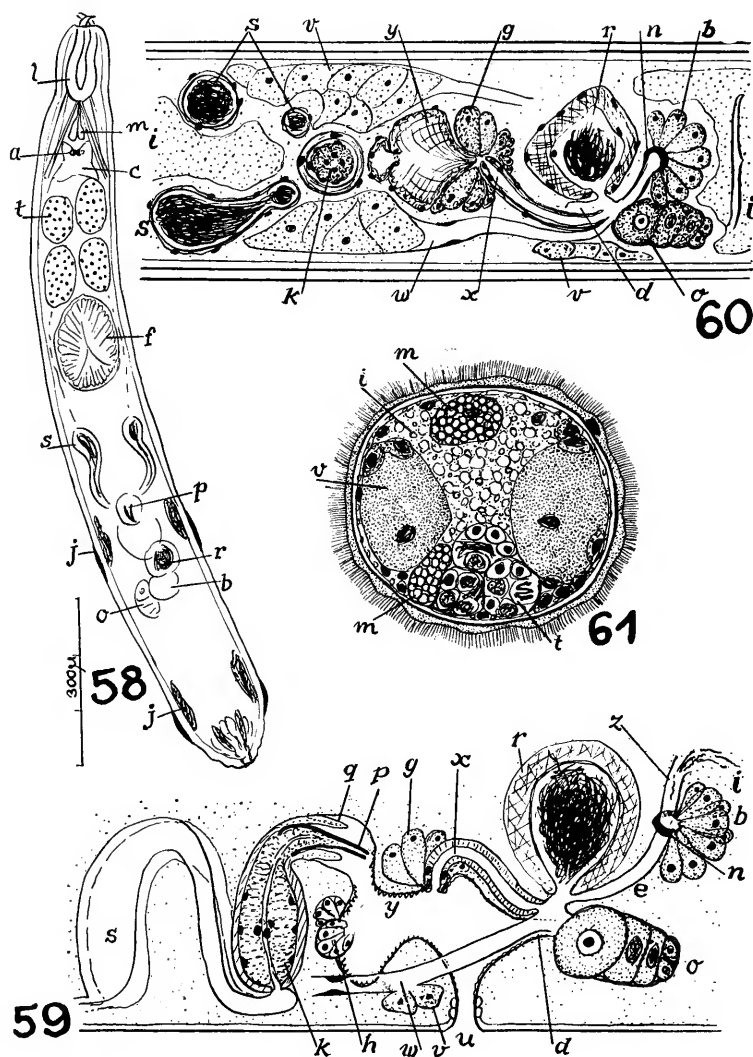
a, olhos. b, bursa. c, cérebro. d, duto feminino comum. e, canal da bursa. f, faringe. g, glândulas atriais dorsais, talvez argamassadoras. h, glândulas atriais anteriores. i, intestino. j, cintura de células adesivas. k, vesícula da secreção granulosa. l, tromba. m, glândula proboscideal. n, anel cuticular na entrada da bursa. o, ovário. p, estilete penial. q, bainha do penis. r, receptáculo seminal. s, vesículas seminais. t, testículo. u, gonóporo. v, vitelários. w, viteloduto. x, vagina. y, epitélio anfractuoso do átrio. z, canal bursa-intestinal com espermatozóides.

Schizorhynchoides martz, sp. n.

(Também Estampa XI, Figs. 62-66)

Letras veja Estampa XI

- Fig. 61 — Corte transversal da região média do corpo, entre o cérebro e a faringe.



ESTAMPA XI

Schizorhynchoides martæ, sp. n.

(Também Estampa X, Fig. 61)

Fig. 62 — Verme vivente, estendido.

Fig. 63 — Verme vivente, contraído.

Fig. 64 — Extremidade posterior, aderente ao substrato.

Fig. 65 — Organização geral; o verme foi desenhado com encurtamento artificial, para evitar uma figura demasiadamente comprida.

Fig. 66 — Órgãos reprodutivos; desenho combinado de vermes comprimidos e cortados.

a, átrio. b, boca. c, cérebro. d, bainha da tromba com 2 núcleos. e, tromba. ev, glândulas na desembocadura do duto espermático. f, faringe. g, gonóporo. h, almofada de células adesivas internas. i, intestino. j, retractores da tromba. k, células adesivas do anel de secreção basófila. m, células claviformes de Minot. n, núcleos das glândulas da tromba, da vesícula granulorum e da bolsa do cirro. o, ovário. p, cirro. q, glândulas da tromba. r, vesícula granulorum. s, vesícula seminal. t, testículos. u, vagina (duto vaginal). v, vitelários. vi, viteloduto. w, bursa seminal com espermatozóides. x, duto espermático. y, canal genital feminino. z, bolsa do cirro.

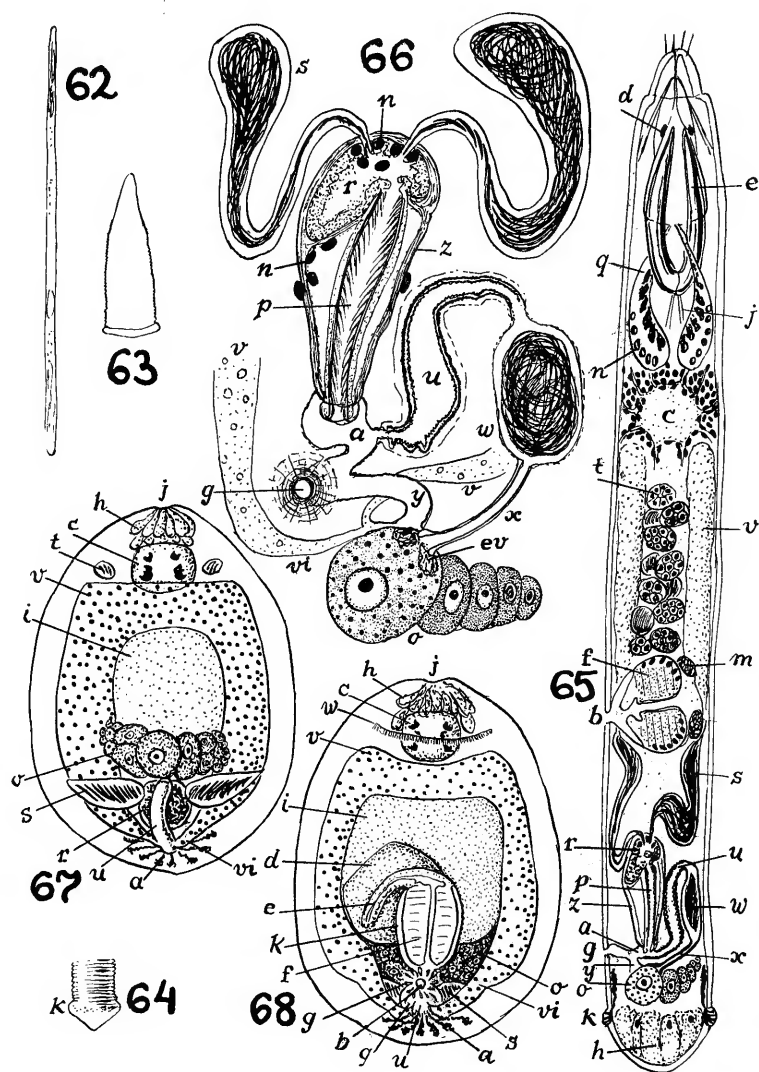
Rosmarium evelinæ, g. n., sp. n.

(Também Estampa XII, Fig. 69)

Fig. 67 — Organização do verme, em vista dorsal.

Fig. 68 — Organização do verme, em vista ventral.

a, glândulas da casca. b, orifício oro-genital. c, cérebro com olhos. d, trecho dilatado do esófago. e, trecho tubuloso do esófago. f, faringe. g, glândulas argamassadoras. h, glândulas frontais (cefálicas). i, intestino. j, fosseta frontal (cefálica). k, bolsa faríngea. m, bainha do penis. n, glândulas grânulo-secretoras. o, ovário. p, penis. q, átrio. r, vesícula granulorum. s, vesículas seminais. t, testículos. u, vagina. v, vitelários. vi, ovovitелodutos. w, sulco ciliado.



ESTAMPA XII

Rosmarium evelinæ, g. n., sp. n.

(Também Estampa XI, Figs. 67-68)

Letras veja Estampa XI

Fig. 69 — Corte mediano, combinado.

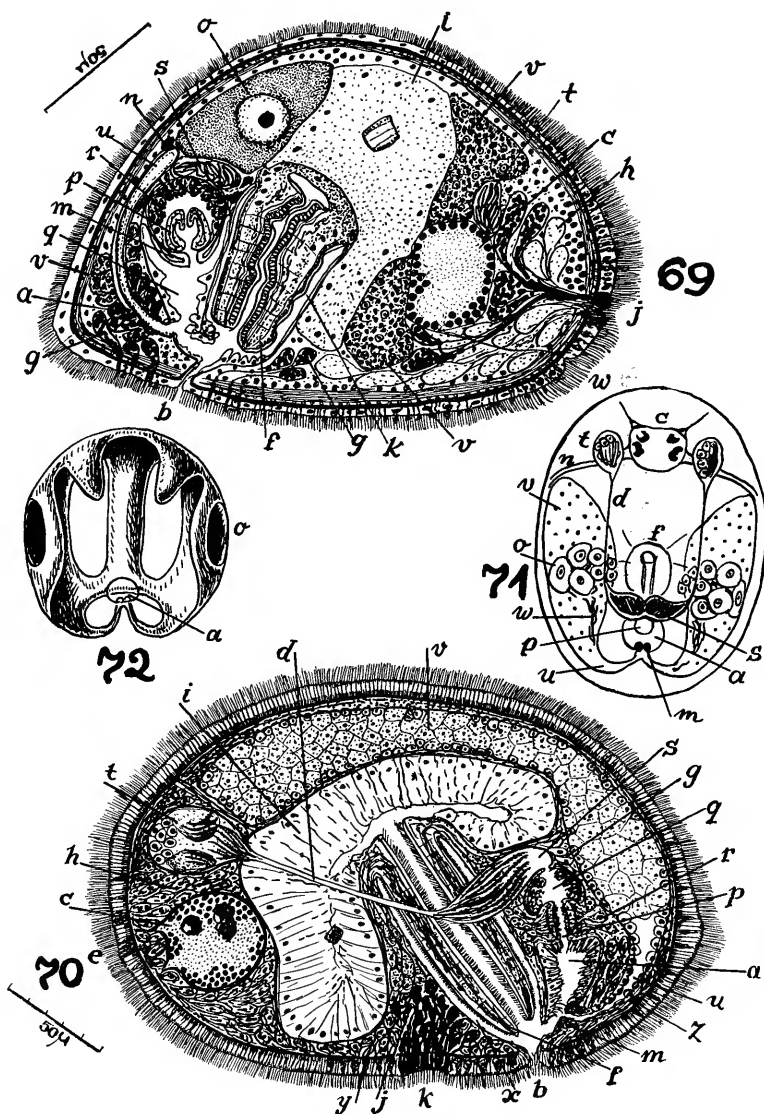
Cylindrostoma netsicum, sp. n.

Fig. 70 — Organização baseada em cortes medianos, com acréscimo de sagitais (t, d, s).

Fig. 71 — Topografia em vista dorsal.

Fig. 72 — Configuração dos germovitelários em vista ventral.

a, átrio masculino. b, orifício oro-genital. c, cérebro com olhos. d, duto eferente. e, desembocadura de um grupo de glândulas frontais. f, faringe. g, glândulas faríngeas. h, glândulas frontais (cefálicas). i, intestino. j, glândulas ventrais, cianófilas. k, fosseta dos orifícios das glândulas ventrais, cianófilas. m, glândulas argamassadoras. n, nervo ventro-lateral. o, ovário. p, penis. q, vesícula granulorum. r, glândulas peniais. s, vesícula seminal. t, testículos. u, ovoviteloduto. v, vitelário (germovitelário). w, espermatozóides alheios em procura dos ovócitos. x, bolsa faríngea. y, glândulas ventrais, eritrófilas. z, glândulas caudais, eritrófilas.



ESTAMPA XIII

Cylindrostoma ibeenum, sp. n.

Fig. 73 — Topografia em vista dorsal.

Fig. 74 — Corte mediano (combinado) do verme.

Fig. 75 — Corte horizontal (combinado) do verme.

Fig. 76 — Corte mediano da faringe.

Fig. 77 — Corte mediano do órgão copulador masculino.

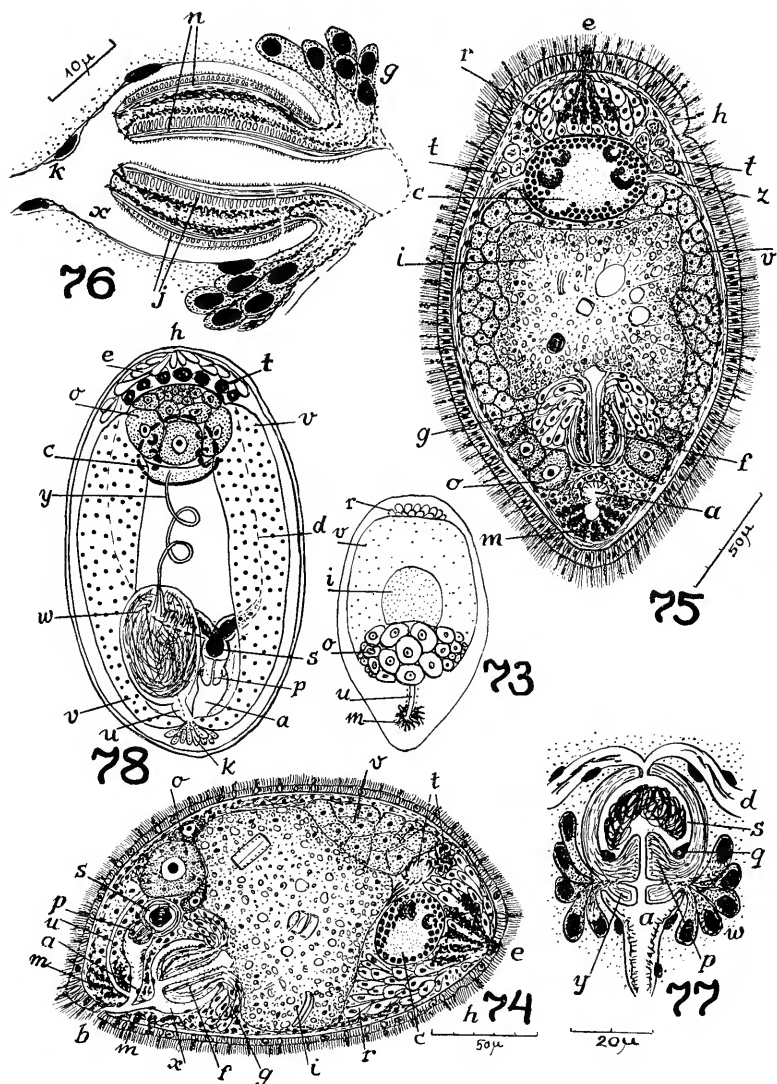
a, átrio masculino. b, orifício oro-genital. c, cérebro com olhos. d, dutos eferentes. e, orifício das glândulas cefálicas (frontais). f, faringe. g, glândulas faríngeas. h, sulco ciliado. i, intestino. j, músculos anelares faríngeos. k, núcleo do epitélio da bolsa faríngea. m, glândulas argamassadoras. n, músculos longitudinais faríngeos. o, ovário. p, penis. q, células armazenadoras da secreção granulosa. r, glândulas cefálicas. s, vesícula comum, seminal e da secreção granulosa. t, testículos. u, ovovitelo-duto (impar). v, vitelários. w, glândulas peniais. x, bolsa faríngea. y, bainha do penis. z, nervo látero-ventral posterior.

Monoophorum ligacum, sp. n.

(Também Estampa XIV, Figs. 79-82)

Letras veja Estampa XIV

Fig. 78 — Organização em vista dorsal.



ESTAMPA XIV

Monoophorum ligacum, sp. n.

(Também Estampa XIII, Fig. 78)

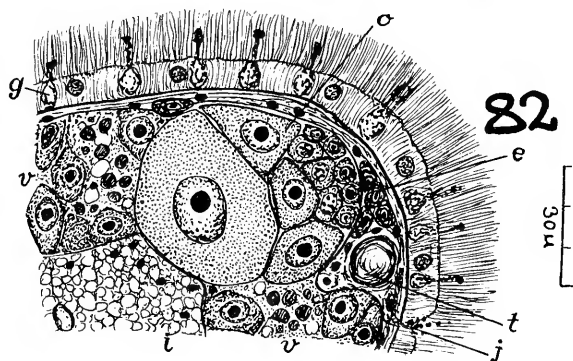
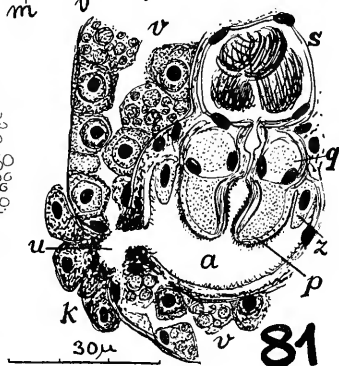
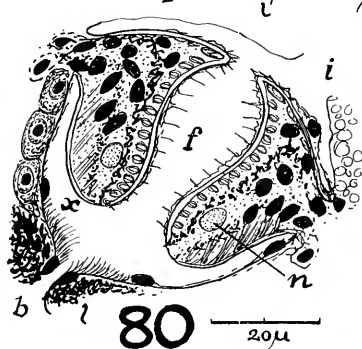
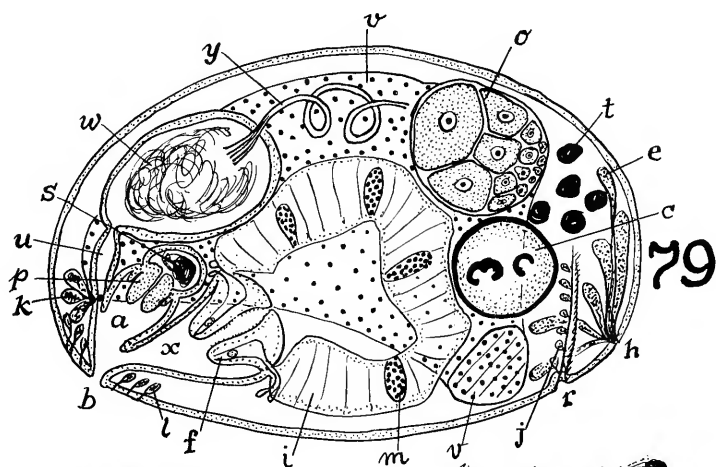
Fig. 79 — Vista lateral da organização ; reconstrução baseada em cortes horizontais.

Fig. 80 — Faringe, corte horizontal.

Fig. 81 — Corte do átrio com os órgãos adjacentes.

Fig. 82 — Corte da região anterior com as gónadas.

a, átrio. b, orifício oro-genital. c, cérebro com olhos. d, duto eferente. e, glândulas cefálicas (frontais). f, faringe. g, glândulas cutâneas. h, desembocadura das glândulas cefálicas (fosseta frontal). i, intestino. j, glândulas da fenda ciliada. k, glândulas femininas internas (glândulas da casca). l, glândulas argamassadoras. m, células claviformes de Minot. n, anel nervoso faríngeo. o, ovário. p, penis. q, reservatório da secreção granulosa. r, fenda ciliada. s, vesícula seminal principal. t, testículos. u, vagina. v, vitelários. w, bursa seminal. x, bolsa faríngea (externa). y, duto espermático. z, bainha do penis.



ESTAMPA XV

Puzostoma cvclinzæ, g. n., sp. n.

Fig. 83 — Verme total, aclarado em óleo de cravo ; vista lateral.

Fig. 84 — Corte sagital, mediano na região anterior.

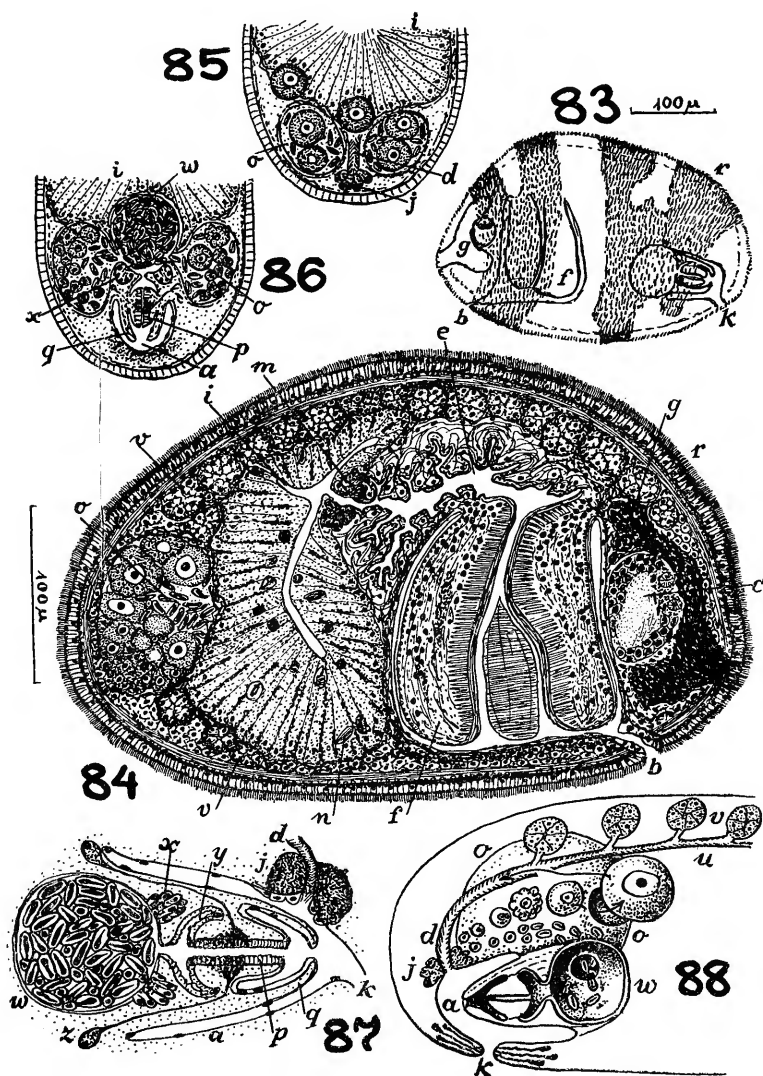
Fig. 85 — Corte horizontal da região póstero-dorsal.

Fig. 86 — Corte horizontal da região póstero-ventral.

Fig. 87 — Corte mediano do aparelho copulador.

Fig. 88 — Organização dos órgãos reprodutivos.

a, átrio. b, bôca. c, cérebro com dois dos três olhos de um lado. d, ovoviteloduto comum. e, esôfago. f, faringe. g, glândulas frontais (cefálicas). i, intestino. j, glândulas argamassadoras. k, gonóporo. m, glândulas na entrada do intestino. n, nematocistos no epitélio intestinal. o, ovarioteses. p, penis. q, bainha do penis. r, pigmento epidérmico. u, viteloduto. v, vitelários. w, vesícula comum, seminal e da secreção granulosa. x, glândulas grânulo-secretoras. y, saco distal. z, glândulas peniais.



ESTAMPA XVI

Promonotus erinaceus, sp. n.

Fig. 89 — Organização do verme aclarado em óleo de cravo.

Fig. 90 — Corte mediano da região dos órgãos copulatórios.

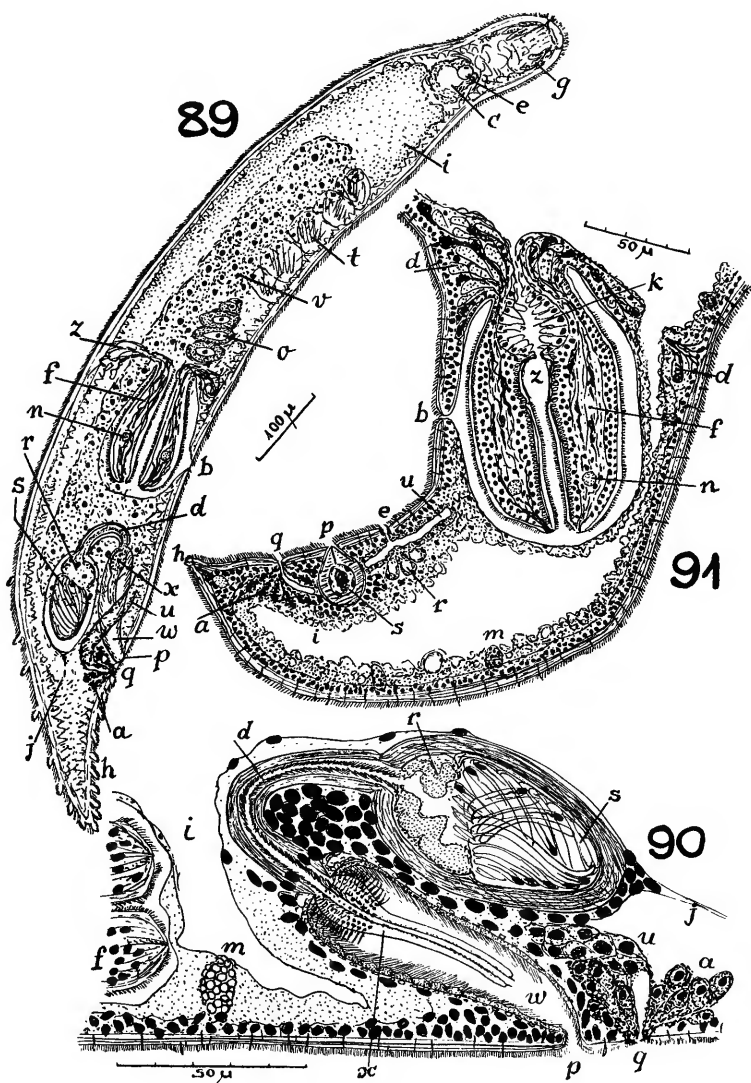
a, glândulas argamassadoras. b, bôca. c, cérebro. d, duto ejaculatório. e, estatocisto. f, faringe. g, glândulas cefálicas. h, papilas adesivas. i, intestino. j, ligamento que suspende a vesícula seminal. m, célula claviforme de Minot. n, nervo faríngeo. o, ovário. p, poro masculino. q, poro feminino. r, vesícula granulorum. s, vesícula seminal. t, testículos. u, ovovitelo ducto. v, vitelário. w, átrio masculino. x, penis. z, septo na raiz da faringe.

Monocelis tabira, sp. n.

(Também Estampa XVII, Figs. 92-95)

Fig. 91 — Corte mediano da região posterior.

a, glândulas argamassadoras. b, bôca. c, cérebro com estatocisto e olhos. d, glândulas faríngeas. e, poro vaginal. f, faringe. g, glândulas cefálicas. h, papilas adesivas. i, intestino. k, esôfago. m, células claviformes de Minot. n, nervo faríngeo. o, ovário. p, poro masculino. q, poro feminino. r, bursa seminal (anterior). s, vesícula seminal. t, testículos. u, ovovitelo ducto comum, pré-bursal. v, vitelários. z, trecho pré-esofágico da faringe, não ciliado.



ESTAMPA XVII

Monocelis tabira, sp. n.

(Também Estampa XVI, Fig. 91)

Letras veja Estampa XVI

Fig. 92 — Verme com a faringe (f) protraida ; preparação total em bálsamo.

Fig. 93 — Organização de um verme aclarado em óleo de cravo.

Fig. 94 — Região anterior em preparação total.

Fig. 95 — Vista ventral da parte posterior.

Mesoda gabriellæ Marc.

Fig. 96 — Corte mediano dos órgãos copulatórios.

bu, parênquima da bolsa do cirro. d, ovoviteloduto comum. g, glândulas argamassadoras. i, intestino. n, vesícula granulorum. p, poro masculino. q, poro feminino. r, bursa resorvente (posterior). s, vesícula seminal. u, cirro. w, bursa seminal (copulatória, anterior). x, glândulas da bursa seminal. y, vagina. z, canal genital feminino.

Necia sophia, g. n., sp. n.

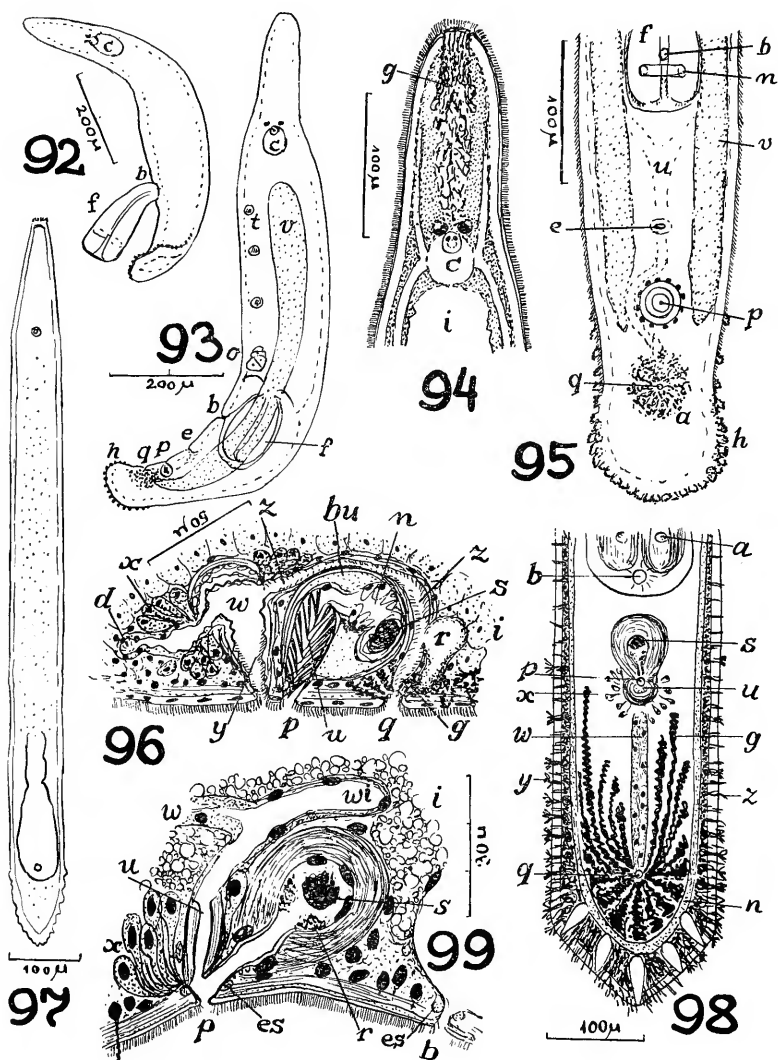
(Também Estampa XVIII, Figs. 100-102)

Fig. 97 — Verme vivente, imaturo, em vista dorsal.

Fig. 98 — Corte horizontal da região posterior do corpo.

Fig. 99 — Corte mediano do órgão copulador masculino e da vagina.

a, anel nervoso faríngeo. b, bôca. c, cérebro com estatocisto. d, trecho ectal, ciliado, do epitélio da faringe. e, esôfago. es, esfínteres da bôca e do poro masculino. f, faringe ; foi marcado o trecho não ciliado do epitélio. g, glândulas argamassadoras. h, citosomas das glândulas faríngeas. i, intestino. j, núcleos aprofundados da epiderme. k, camada cobertora da epiderme. l, músculos cutâneos longitudinais. m, células clavi-formes de Minot. n, nervos látero-ventrais, reunidos na cauda, com as células sensoriais piriformes, pálidas. o, ovário. p, poro masculino. q, poro feminino. r, secreção granulosa. s, vesícula comum. t, testículos. u, vagina. v, vitelários. w, canal genital feminino. wi, ovoviteloduto ; foi marcado o ponto da reunião dos dois. x, glândulas no poro masculino. y, glândulas apinzeladas, adesivas. z, glândulas de secreção baciliforme.



ESTAMPA XVIII

Necia sophia, g. n., sp. n.

(Também Estampa XVII, Figs. 97-99)

Letras veja Estampa XVII /

Fig. 100 — Organização geral, em vista lateral.

Fig. 101 — Corte mediano da faringe.

Fig. 102 — Glândulas da região caudal, em corte horizontal.

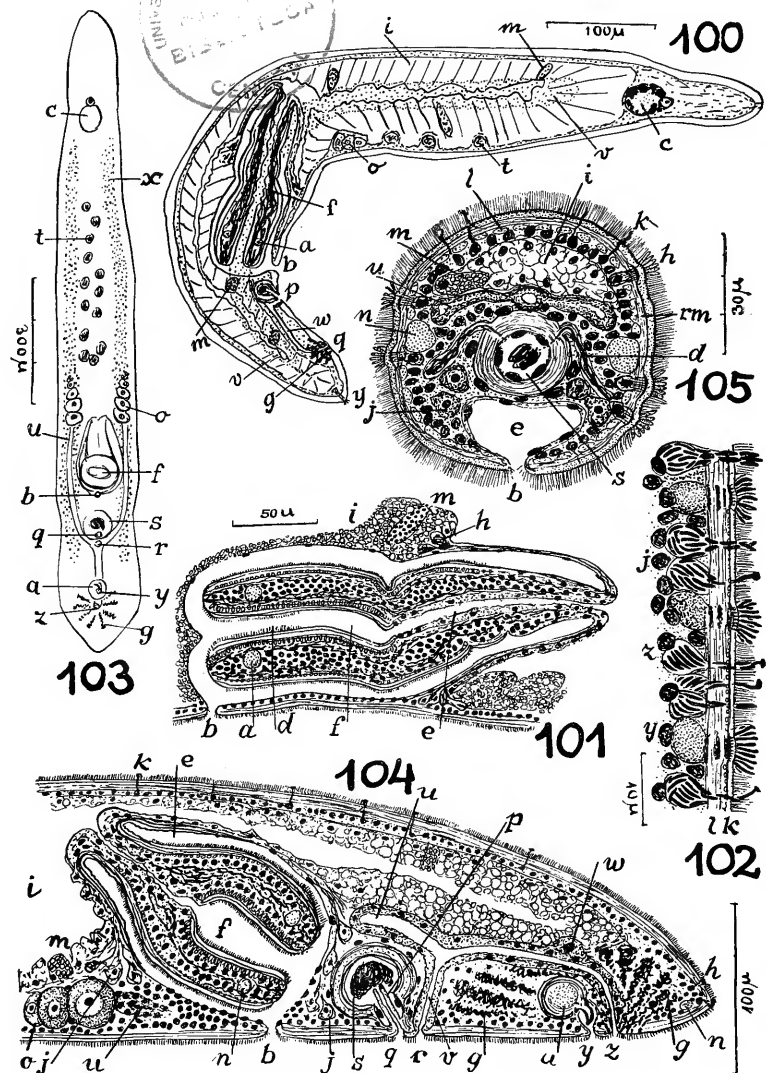
Peraclistus itaipus, sp. n.

Fig. 103 — Vista ventral da organização.

Fig. 104 — Corte combinado da região posterior.

Fig. 105 — Corte transversal, combinado de três cortes sucessivos.

a, órgão músculo-glandular. b, boca. c, cérebro com estatocisto. d, duto eferente. e, bolsa faríngea. f, faringe. g, glândulas argamassadoras. h, papilas adesivas. i, intestino. j, glândulas faríngeas. k, glândulas cutâneas cianófilas. l, musculatura cutânea longitudinal. m, células claviformes de Minot. n, nervos (ventro-laterais e faríngeo). o, ovários. p, penis. q, poro masculino. r, orifício vaginal externo. rm, musculatura cutânea anelar. s, vesícula seminal. t, testículos. u, ovoviteloduto. v, vagina. w, bursa reessorvente. x, vitelários. y, poro do órgão músculo-glandular. z, poro feminino.



ESTAMPA XIX

Philosyrtis eumeca, sp. n.

- Fig. 106 — Organização do verme adulto ; vista ventral.
 Fig. 107 — Verme jovem, vivente, visto do lado ventral.
 Fig. 108 — Corte transversal, ao nível do estatocisto.
 Fig. 109 — Corte horizontal, da região média para trás, combinado de três cortes sucessivos.
 Fig. 110 — Cerdas do aparelho copulatório masculino, desenhadas do animal vivente, comprimido.

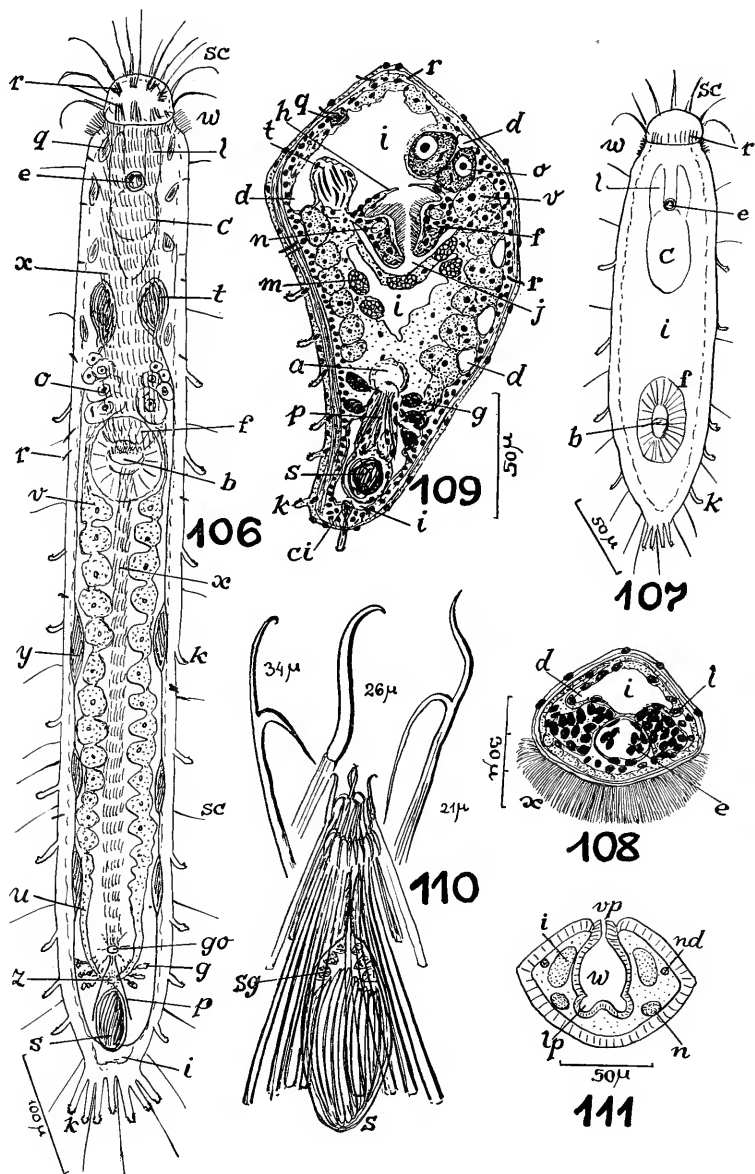
a, átrio. b, boca. c, cérebro. ci, glândula de secreção pegajosa. d, divertículo intestinal. e, estatocisto. f, faringe. g, glândulas argamassadoras. go, gonóporo. h, diafragma faríngeo-intestinal. i, intestino. j, bolsa faríngea. k, papilas adesivas. l, lóbulos anteriores do cérebro (gânglios pré-cerebrais). m, células claviformes de Minot. n, anel nervoso da faringe. o, ovócitos, em parte, já inseminados. p, aparelho copulatório masculino. q, células rabditógenas. r, rabditos. s, vesícula seminal principal. sc, estereocílios. sg, células grânulo-armazenadoras. t, testículos. u, ovoviteloduto. v, vitelários. w, campos ciliados. x, sola rasteira ciliada. y, vesículas seminais acessórias. z, desembocadura dos ovovitelodutos reunidos no átrio.

Kata leroda, sp. n.

(Também Estampa XX, Figs. 112-115)

Letras veja Estampa XX

- Fig. 111 — Corte transversal da região da bursa (w) ; desenho topográfico.



ESTAMPA XX

Kata leroda, sp. n.

(Também Estampa XIX, Fig. 111)

Fig. 112 — Verme total, montado em bálsamo; vista ventral.

Fig. 113 — Corte horizontal da região anterior.

Fig. 114 — Corte transversal da região pré-faríngea.

Fig. 115A — Corte mediano (combinado) da região posterior.

Fig. 115B — Aparêlho cuticular masculino.

Fig. 115C — Um acúleo do mesmo.

a, átrio. b, boca. c, cérebro com os dois olhos. d, duto ejaculatório. e, estatocisto. f, faringe. g, gonóporo. h, glândulas argamassadoras. i, intestino. j, bolsa faríngea. k, células adesivas. l, ovoviteloduto. lc, ovoviteloduto comum. lp, canais ventro-caudais entre os ovovitelodutos e a bursa copulatória. m, musculatura cutânea longitudinal. mi, clavas de Minot. n, nervo longitudinal ventral. nd, nervo longitudinal dorsal. nl, nervo longitudinal lateral. o, ovário. p, bainha do penis. q, células rabditógenas. r, rabditos. s, vesícula seminal. t, testículos. u, sola ciliada. v, vitelários. va, vagina. vg, glândulas da vesícula seminal. vp, orifício externo da vagina. w, bursa copulatória. x, intestino pré-cerebral sólido. y, papila sensorial anterior. z, papila sensorial posterior.

Nematoplana asita, sp. n.

(Também Estampa XXI, Figs. 121-127)

Letras veja Estampa XXI

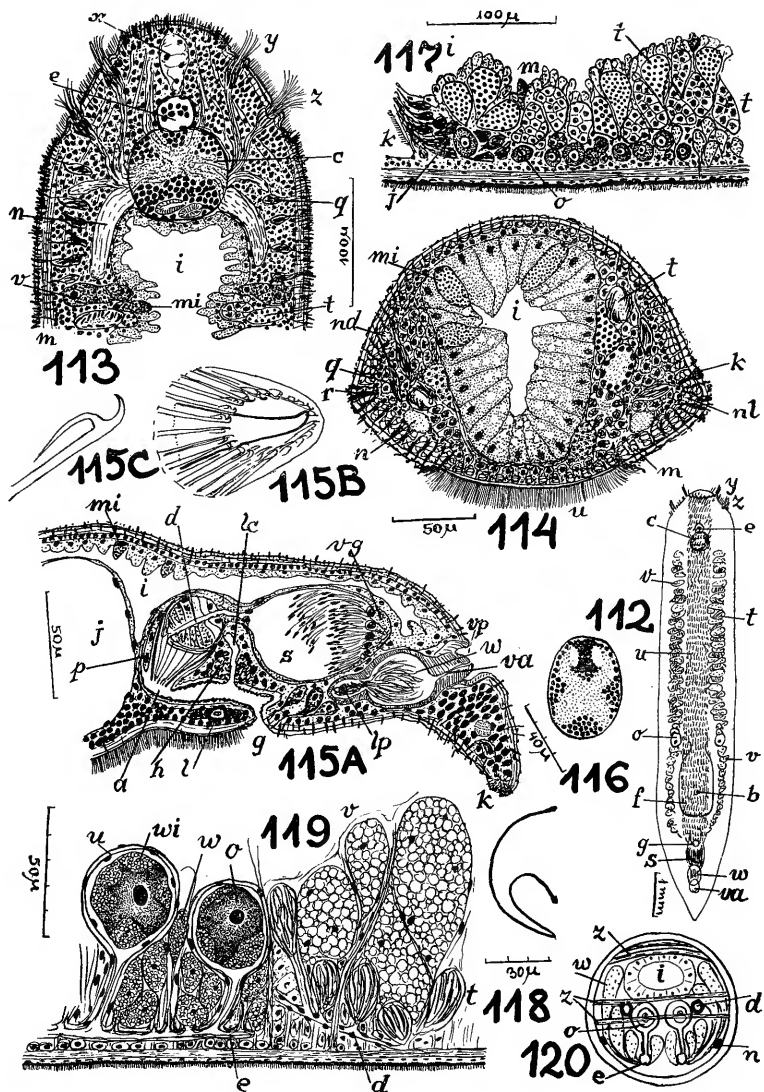
Fig. 116 — Corte horizontal do cérebro com os olhos.

Fig. 117 — Corte sagital, lateral, da região dos ovários de um verme do início da fase feminina.

Fig. 118 — Estilete.

Fig. 119 — Gónadas maduras, corte sagital.

Fig. 120 — Esquema de um corte transversal da região dos ovários.



ESTAMPA XXI

Nematoplana asita, sp. n.

(Também Estampa XX, Fig. 116-120)

Fig. 121 — Verme vivente.

Fig. 122 — Corte mediano da região anterior.

Fig. 123 — Corte mediano da faringe de um verme imaturo.

Fig. 124 — Órgãos reprodutivos de um verme completamente maduro; vista ventral.

Fig. 125 — Órgãos reprodutivos de um verme completamente maduro; vista lateral.

Fig. 126 — Vista lateral da região posterior de um verme crescido, imaturo, na mesma escala como a Fig. 125.

Fig. 127 — Corte combinado dos órgãos copulatórios de um verme maduro com faringe involuída.

a, glândulas argamassadoras. b, boca. c, cérebro com olhos. ci, célios cefálicos maiores. d, duto eferente. di, diafragma faríngeo-intestinal. e, ovovitelodutos. f, faringe. g, glândulas cutâneas. gc, glândulas cefálicas. h, glândulas caudais, adesivas. i, intestino. ic, intestino cefálico. j, glândulas faríngeas. k, bolsa faríngea (externa). l, comunicação entre o intestino pré-faríngeo e o caudal. m, células claviformes de Minot. n, nervos. o, ovócitos. p, estilete penial. pa, parênquima sustentador da região cerebral. q, vesícula seminal acessória, impar. r, reservatório da secreção granulosa. s, vesículas seminais principais, pares. t, testículos. u, túnica ovárica. v, vitelários. w, células viteláricas da região dos ovários. wi, transformações no ovoplasma dos ovócitos em crescimento. x, poro masculino. y, poro feminino. z, músculos transversais da região ovárica.

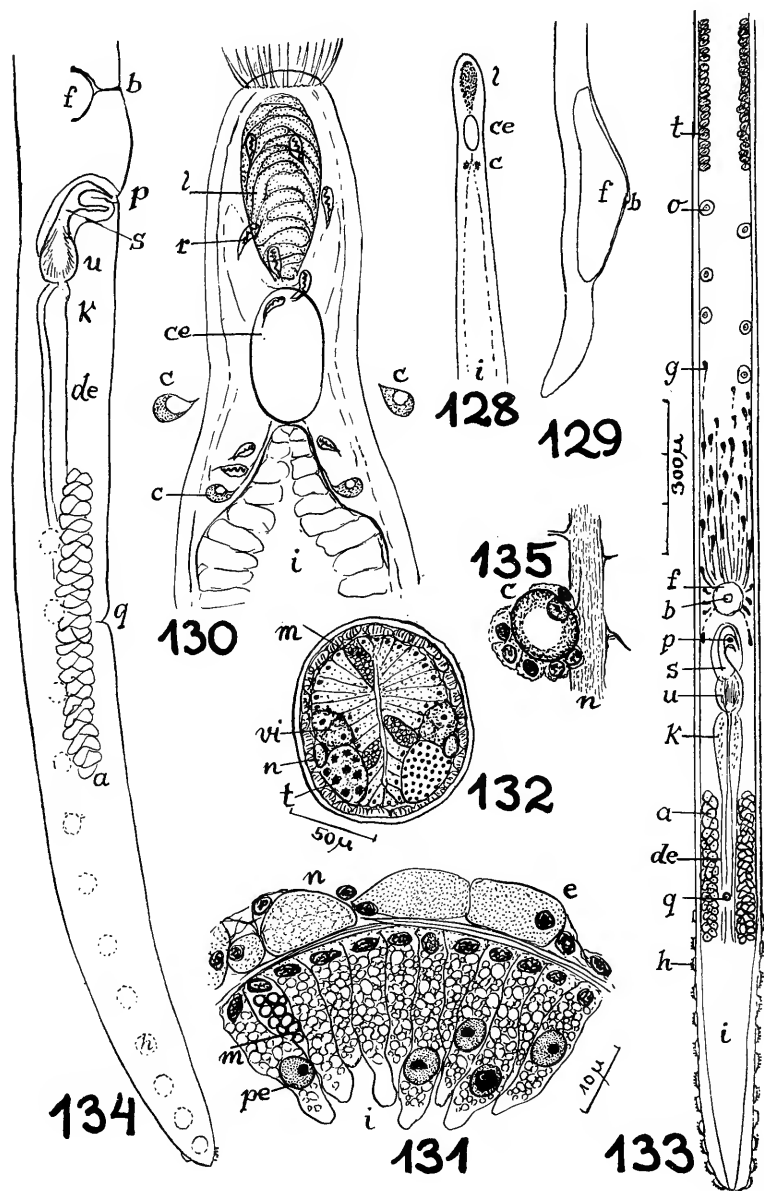
ESTAMPA XXII

Tabaota curiosa, g. n., sp. n.

Também Estampa XXIII, Figs. 136-141)

Letras veja Estampa XXIII

- Fig. 128 — Cabeça do verme vivente, em vista dorsal.
- Fig. 129 — Cauda do verme vivente, em vista lateral.
- Fig. 130 — Cabeça do verme vivente, comprimida ; vista ventral. Ao lado, os órgãos refrativos com aumento maior que na figura principal.
- Fig. 131 — Corte transversal do intestino com hemácias de peixe (pe) incorporadas pelas células intestinais.
- Fig. 132 — Corte transversal da região pré-faríngea do verme maduro.
- Fig. 133 — Região posterior do verme maduro ; vista ventral.
- Fig. 134 — Região posterior do verme maduro ; vista lateral.
- Fig. 135 — Corte de um dos órgãos refrativos.



ESTAMPA XXIII

Tabaota curiosa, g. n., sp. n.

(Também Estampa XXII, Figs. 128-135)

Fig. 136 — Corte tangencial das glândulas adesivas caudais.

Fig. 137 — Corte mediano da faringe.

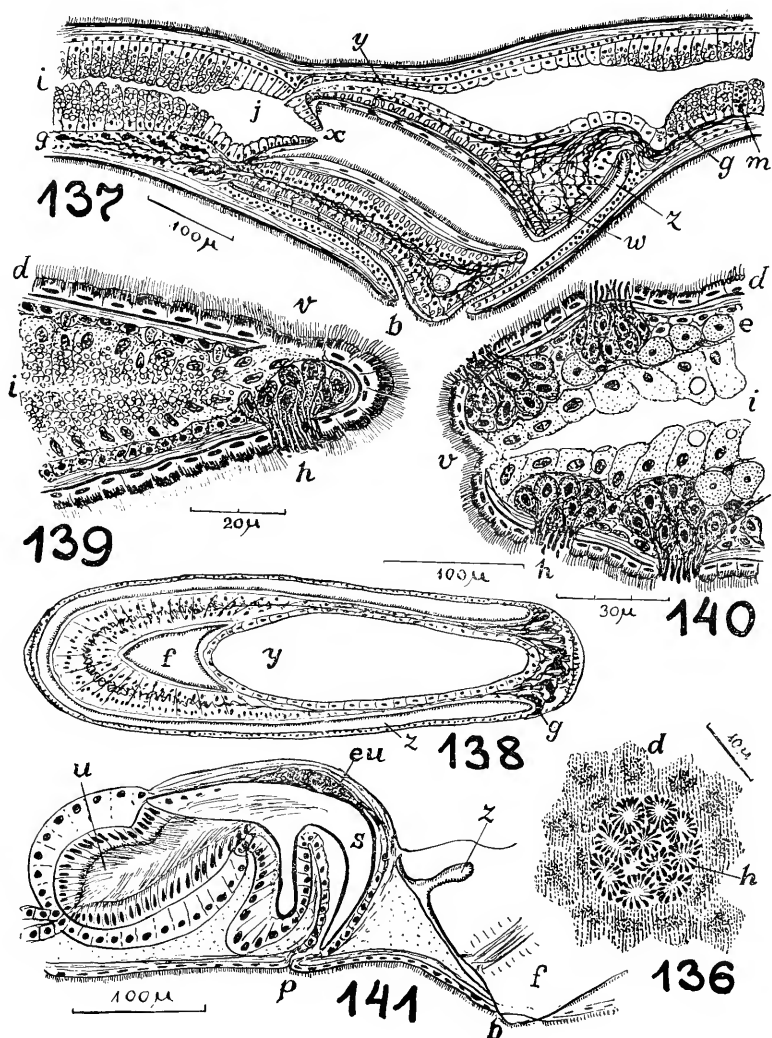
Fig. 138 — Corte horizontal, dorsal, da faringe com bolsa faríngea.

Fig. 139 — Extremidade caudal, corte mediano.

Fig. 140 — Extremidade caudal, corte horizontal.

Fig. 141 — Órgão copulador masculino ; vista lateral.

a, glândulas argamassadoras. b, boca. c, órgãos refrativos. ce, cérebro. d, epiderme. de, dutos eferentes. e, glândulas cutâneas eritrófilas. eu, célula formadora do estilete. f, faringe. g, glândulas faríngeas. h, glândulas adesivas caudais. i, intestino. j, esôfago. k, vesículas da secreção granulosa. l, intestino cefálico. m, células claviformes de Minot. n, nervos principais ventro-laterais. o, ovários. p, poro masculino. pe, eritrócitos de peixe. q, poro feminino. r, órgãos terminais excretórios. s, estilete. t, testículos. u, bulbo do órgão copulatório masculino. v, poro anal transitório. vi, vitelário. w, nervo faríngeo. x, diafragma faríngeo. y, canal de comunicação entre o intestino pré-faríngeo e o caudal. z, bolsa faríngea.



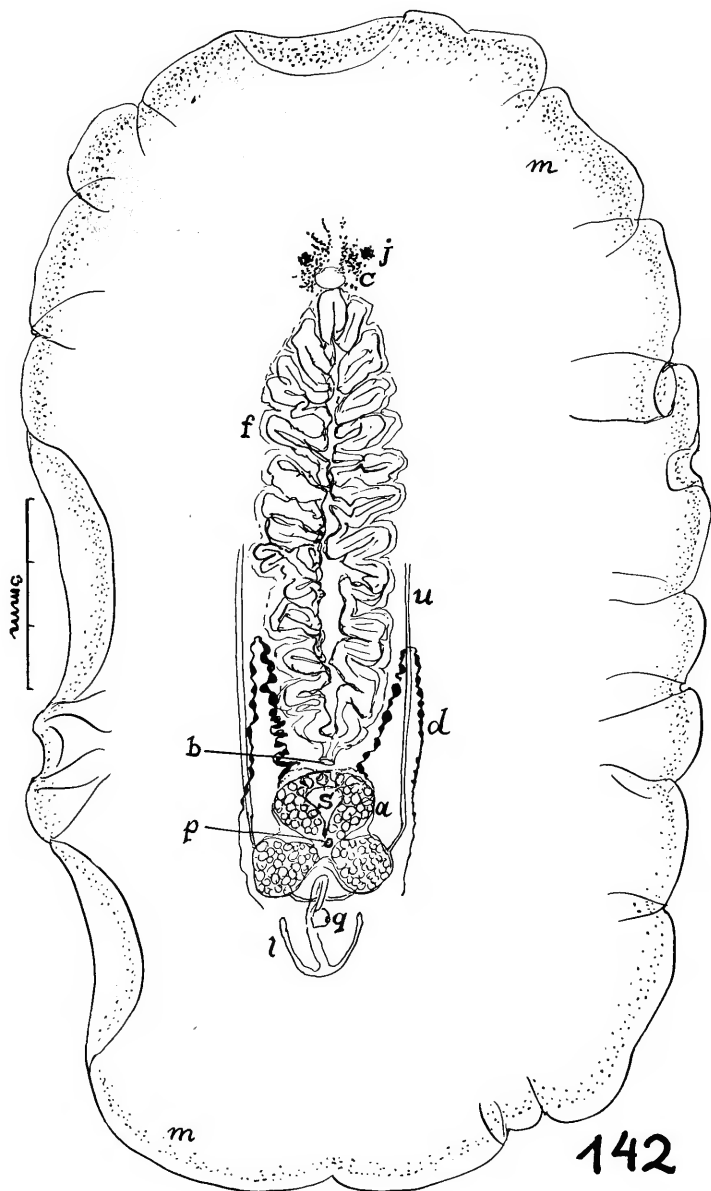
ESTAMPA XXIV

Adenoplana evelinæ, sp. n.

(Também Estampa XXV, Figs. 143-144 ; Estampa XXVI, Figs. 145-147)

Letras veja Estampa XXV

Fig. 142 — Vista ventral do verme.



ESTAMPA XXV

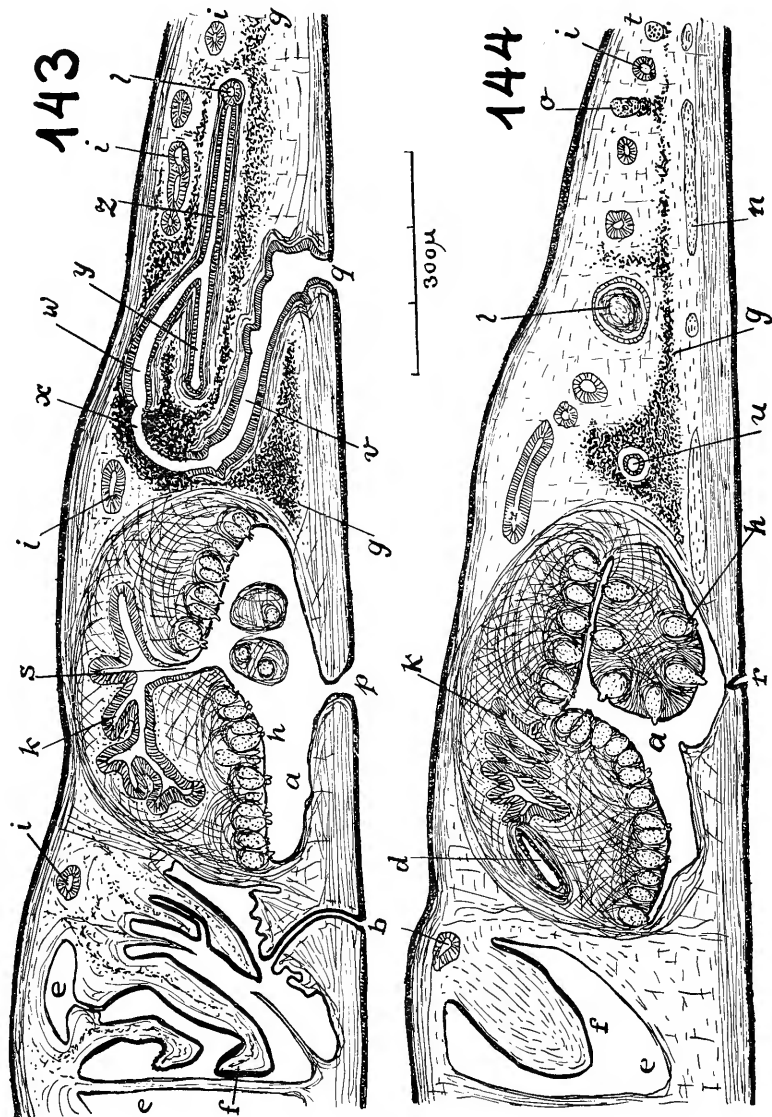
Adenoplana evelinæ, sp. n.

(Também Estampa XXIV, Fig. 142 ; Estampa XXVI, Figs. 145-147)

Fig. 143 — Corte mediano, combinado, do aparelho copulatório.

Fig. 144 — Corte sagital, combinado, do aparelho copulatório.

a, átrio masculino. b, bôca. c, cérebro com os olhos cerebrais. d, duto eferente. e, bolsa faríngea. f, dobras da faringe. g, glândulas argamassadoras. h, órgãos músculo-glandulares. i, divertículos intestinais. j, olhos tentaculares. k, vesícula *granulorum*. l, ampola da vesícula de Lang. m, olhos marginais. n, nervo. o, ovários. p, poro masculino. q, poro feminino. r, poro ao lado do poro masculino. s, duto masculino comum. t, testículos. u, útero e dutos uterinos. v, vagina externa. w, vagina interna. x, duto das glândulas argamassadoras. y, duto uterino comum. z, duto da vesícula de Lang.



ESTAMPA XXVI

Adenoplana evelinæ, sp. n.

(Também Estampa XXIV, Fig. 142 ; Estampa XXV, Figs. 143-144)

Letras veja Estampa XXV

Fig. 145 — Região anterior do corpo ; desenho com o prisma de projeção.

Fig. 146 — Órgãos músculo-glandulares do átrio.

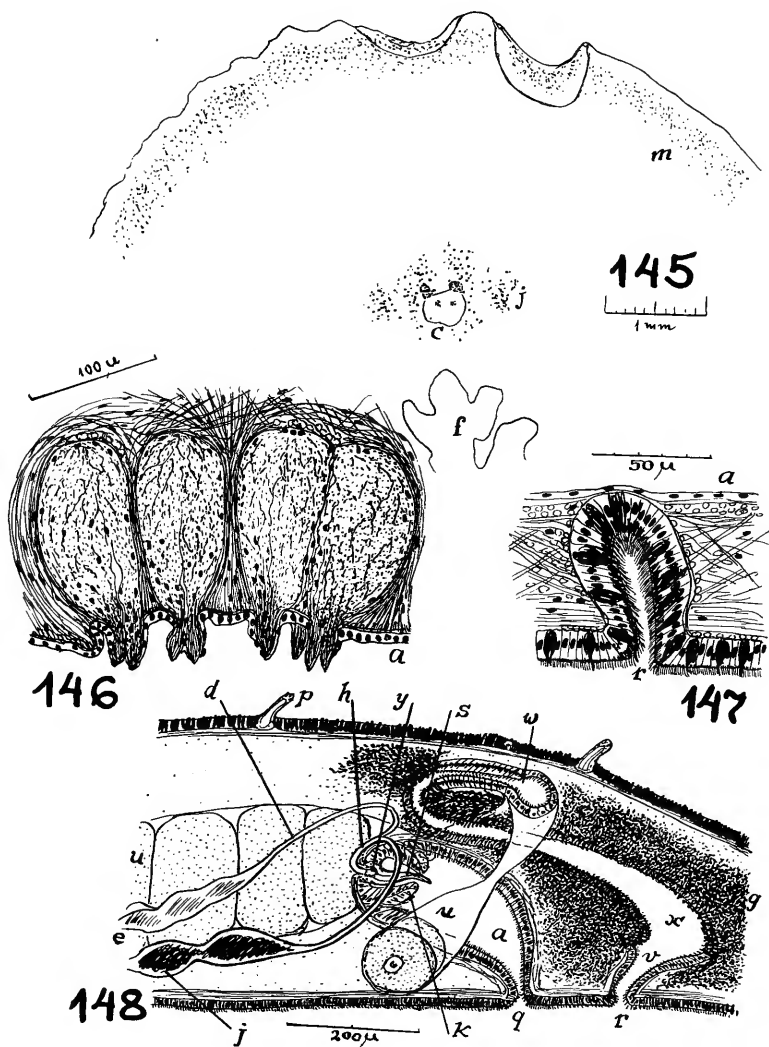
Fig. 147 — Reentrância da epiderme, ao lado do poro masculino.

Hoploplana divæ, sp. n.

(Também Estampa XXVII, Figs. 149-151)

Letras veja Estampa XXVII

Fig. 148 — Organização do aparelho copulador.



ESTAMPA XXVII

Hoploplana divæ, sp. n.

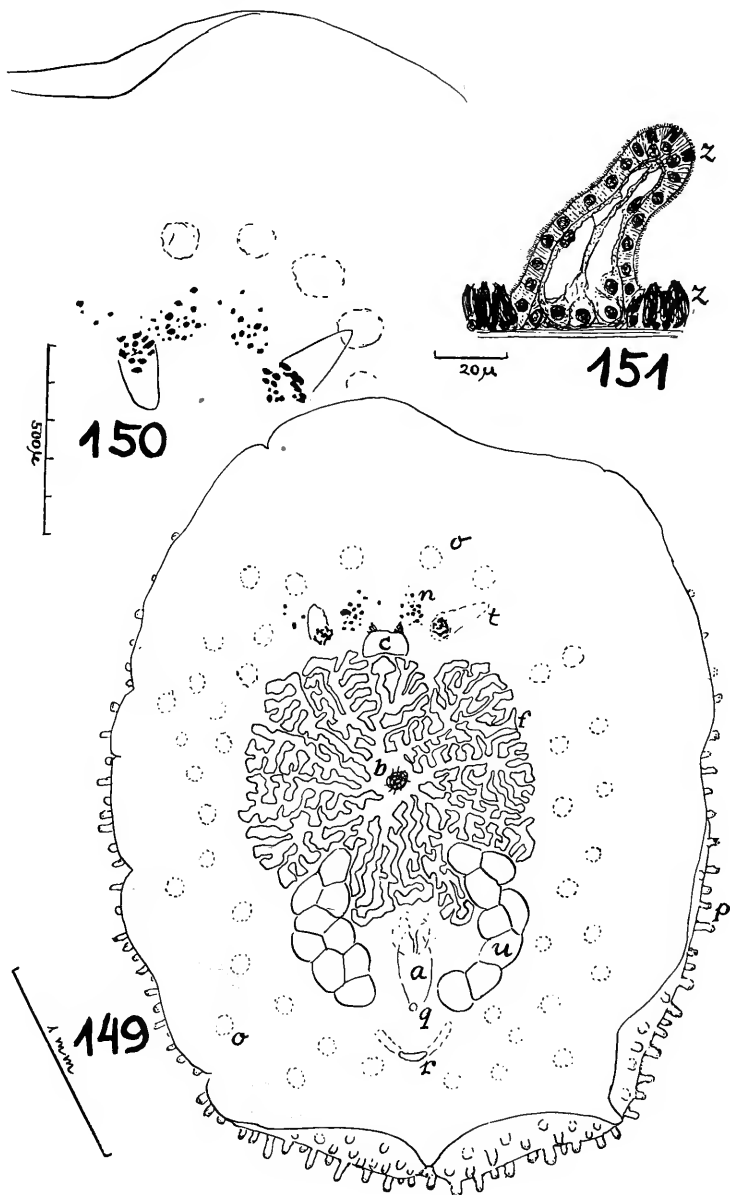
(Também Estampa XXVI, Fig. 148)

Fig. 149 — Vista ventral do verme em óleo de cravo.

Fig. 150 — Olhos desenhados com o prisma de projeção.

Fig. 151 — Corte da epiderme dorsal com papila.

a, átrio masculino. b, boca. c, cérebro. d, canal seminal. e, duto eferente. f, faringe. g, glândulas argamassadoras. h, duto ejacatório. j, vesículas seminais acessórias. k, bainha do penis. n, olhos cerebrais. o, ovários. p, papilas epidérmicas. q, poro masculino. r, poro feminino. s, estilete penial. t, tentáculos com os olhos tentaculares. u, útero. v, vagina externa. w, vagina interna. x, duto das glândulas argamassadoras. y, vesícula granulorum. z, rabditos.



ESTAMPA XXVIII

Pseudoceros evelinæ, sp. n.

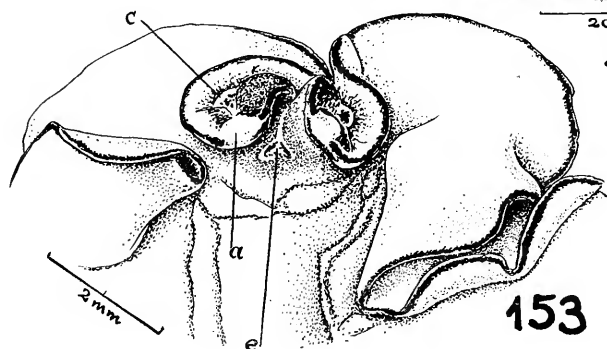
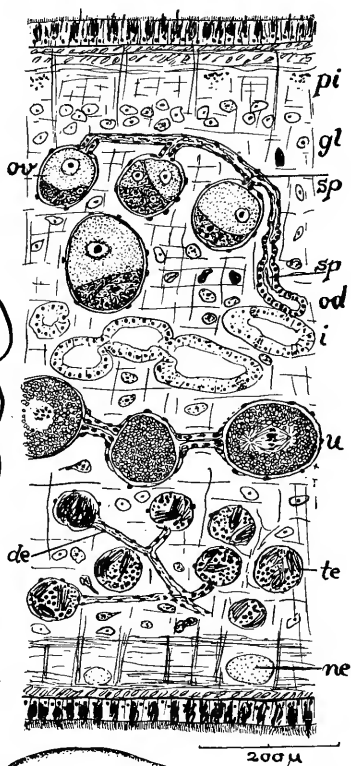
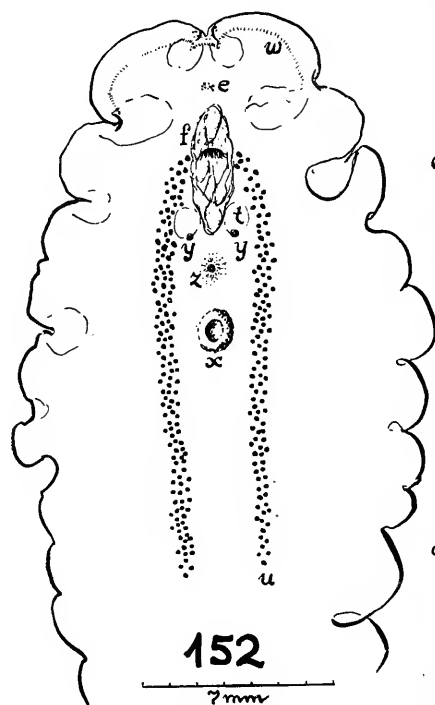
(Também Estampa XXIX, Figs. 155-157)

Fig. 152 — Verme aclarado em óleo de cravo ; vista ventral.

Fig. 153 — Extremidade anterior, em vista dorsal.

Fig. 154 — Corte sagital com as gônadas.

a, olhos tentaculares dorso-distais. b, olhos tentaculares dorso-proximais. bo, bolsa do penis. c, olhos tentaculares ventro-distais. d, olhos tentaculares ventro-proximais. de, dútulo eferente. e, área cerebral. f, faringe. g, glândulas argamassadoras. gl, glândulas cutâneas aprofundadas. h, bolsa argamassadora. i, intestino. j, vagina externa. k, duto uterino comum. l, vesícula seminal principal. m, vesícula seminal accessória. n, duto ejaculatório. ne, comissura nervosa. o, bainha do penis. od, oviduto. ov, ovários. p, estilete penial. pi, pigmento sub-cutâneo. q, duto da secreção granulosa. r, vesícula granulorum. s, esfíncteres. sp, espermatozóides no oviduto. t, dobra do átrio masculino. te, testículos. u, útero. v, olhos ventrais. w, sulco sensorial. x, ventosa. y, poros masculinos. z, poro feminino.



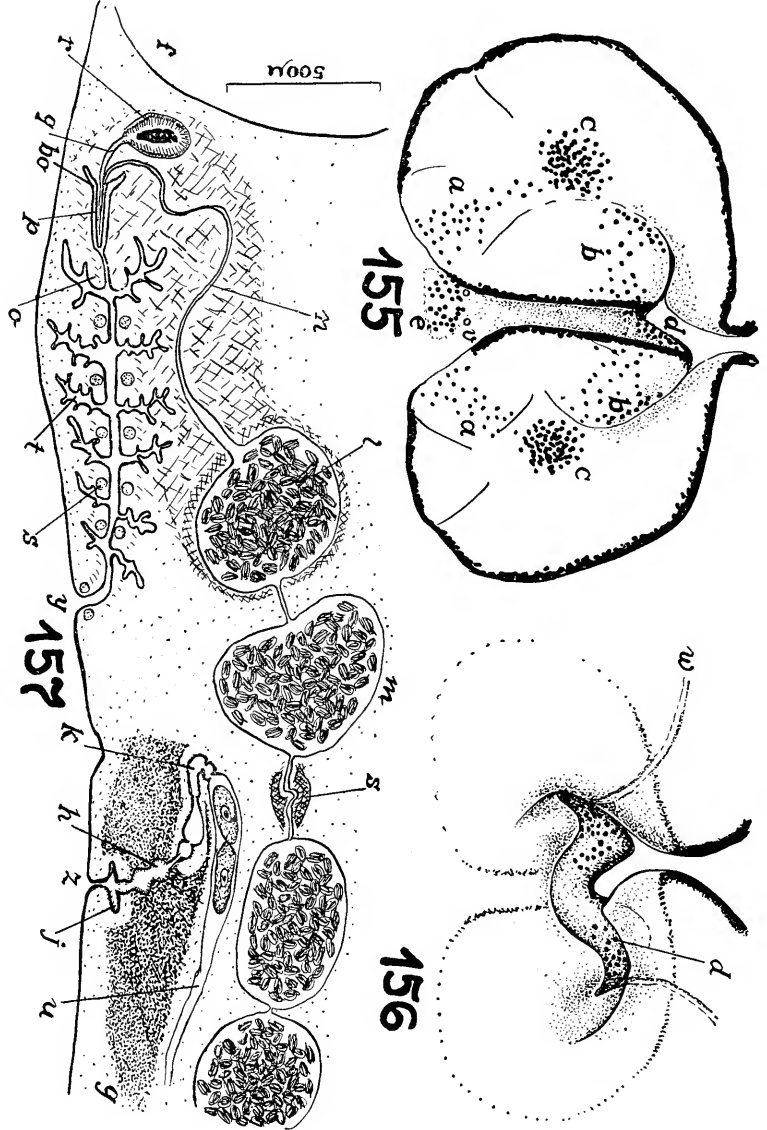
ESTAMPA XXIX

Pseudoceros evelinæ, sp. n.

(Também Estampa XXVIII, Figs. 152-154)

Letras veja Estampa XXVIII

- Fig. 155 — Tentáculos com os olhos, em vista dorsal. Preparação em óleo de cravo.
- Fig. 156 — Tentáculos e sulco sensorial; vista ventral.
- Fig. 157 — Corte combinado dos órgãos copulatórios; dos dois aparelhos masculinos somente um foi desenhado.



ESTAMPA XXX

Cycloporus gabriellæ, sp. n.

(Também Estampa XXXI, Fig. 166)

Fig. 158 — Animal vivente ; vista dorsal.

Fig. 159 — Olhos desenhados com o prisma de projeção.

Fig. 160 — Corte mediano, combinado, da extremidade anterior.

Fig. 161 — Corte transversal de uma vesícula intestinal estendida.

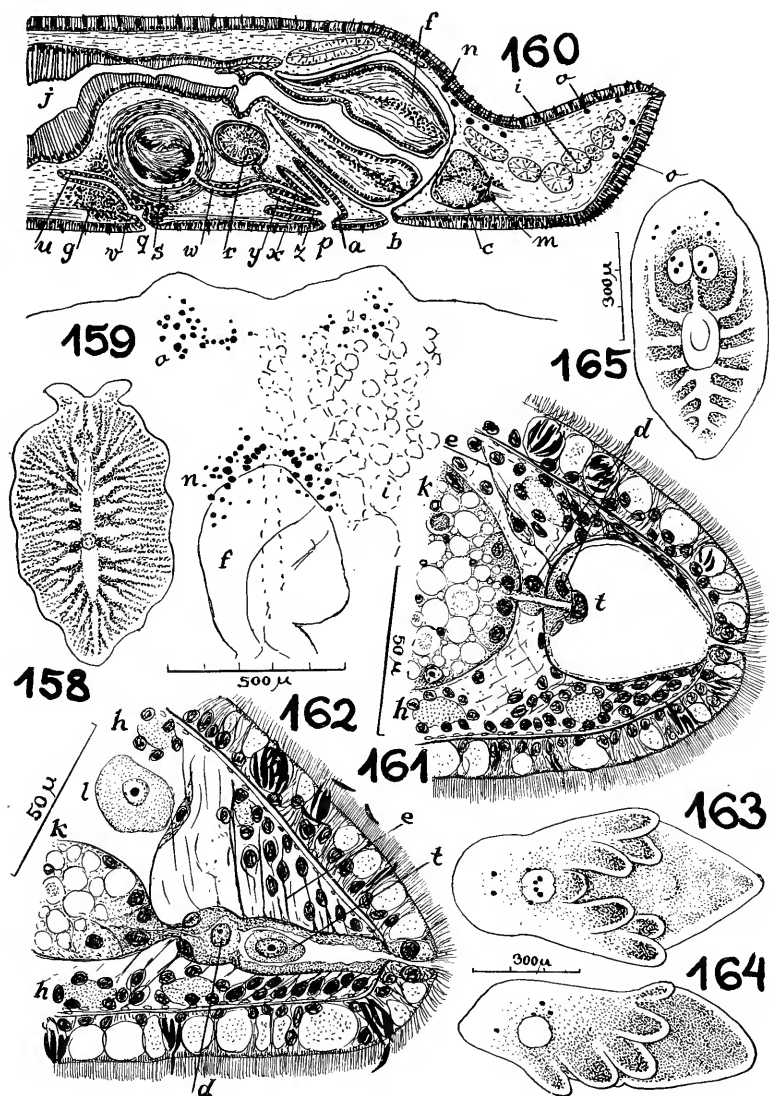
Fig. 162 — Corte transversal de uma vesícula intestinal vazia.

Fig. 163 — Larva estéril ; vista do lado ventral.

Fig. 164 — Larva estéril : vista do lado esquerdo.

Fig. 165 — Verme recém-metamorfoseado, estéril ; vista ventral.

a, átrio masculino. b, boca. c, cérebro. d, células canaliculadas. e, células musculares. f, faringe. g, glândulas argamassadoras. h, nervos longitudinais. i, ramo intestinal ântero-mediano. j, intestino principal. k, divertículo intestinal lateral. l, ovogônia. m, gânglios pré-cerebrais. n, olhos cerebrais. o, olhos tentaculares. p, poro masculino. q, poro feminino. r, vesícula granulorum. s, vesícula seminal. t, célula oclusora. u, duto uterino comum. v, bolsa das glândulas argamassadoras. w, duto ejaculatório. x, papila penial. y, bolsa penial. z, bainha do penis.



ESTAMPA XXXI

Cycloporus gabriellæ, sp. n.

(Também Estampa XXX, Figs. 158-165)

Fig. 166 — Corte mediano, combinado, de uma larva sexuada.

a, bolsa da faringe. b, boca. c, cérebro. d, átrio masculino. e, olho. f, faringe. i, intestino. p, penis. s, vesícula seminal. t, testículos. v, ventosa. z, bainha do penis.

Prosthlostomum matarazzoï, sp. n.

(Também Estampa XXXII, Fig. 171 ; Estampa XXXIV, Fig. 181)

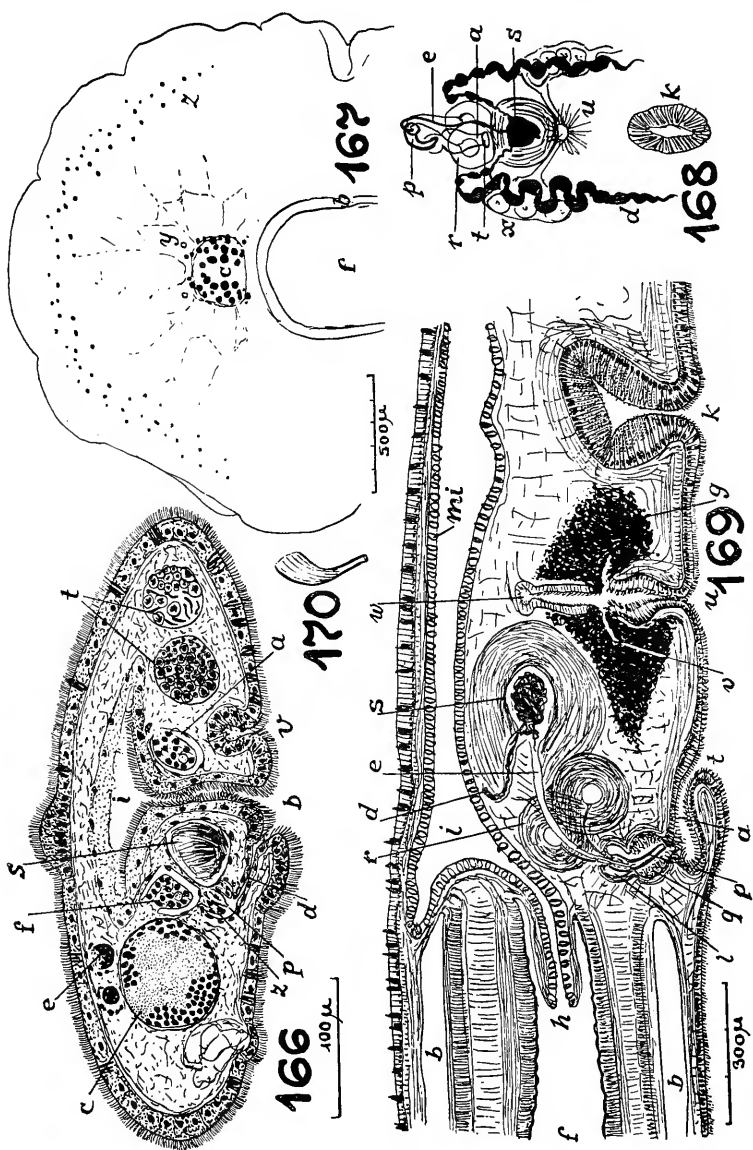
Fig. 167 — Extremidade anterior ; desenho com o prisma de projeção.

Fig. 168 — Vista ventral do aparelho copulatório de um verme de 8 mm.

Fig. 169 — Corte mediano da região entre faringe e ventosa.

Fig. 170 — Estilete.

a, átrio masculino. b, bolsa faríngea. c, cérebro com os olhos cerebrais. d, duto eferente. e, duto ejaculatório. f, faringe. g, glândulas argamassadoras. h, diafragma do intestino principal. i, intestino principal. j, intestino terminal. k, ventosa. l, bolsa do penis. m, células claviformes de Minot. p, estilete penial. q, vesícula granulorum. r, vesículas acessórias. s, vesícula seminal. sr, sulco sensorial. t, poro masculino. u, poro feminino. v, bolsa das glândulas argamassadoras. w, duto uterino comum. x, útero. y, olhos ventrais. z, olhos marginais.



ESTAMPA XXXII

Prosthiostomum matarazzoï, sp. n.

(Também Estampa XXXI, Figs. 167-170 ; Estampa XXXIV, Fig. 181)

Letras veja Estampa XXXI

Fig. 171 — Verme total, de 12 mm., ao comprido, em estado conservado.

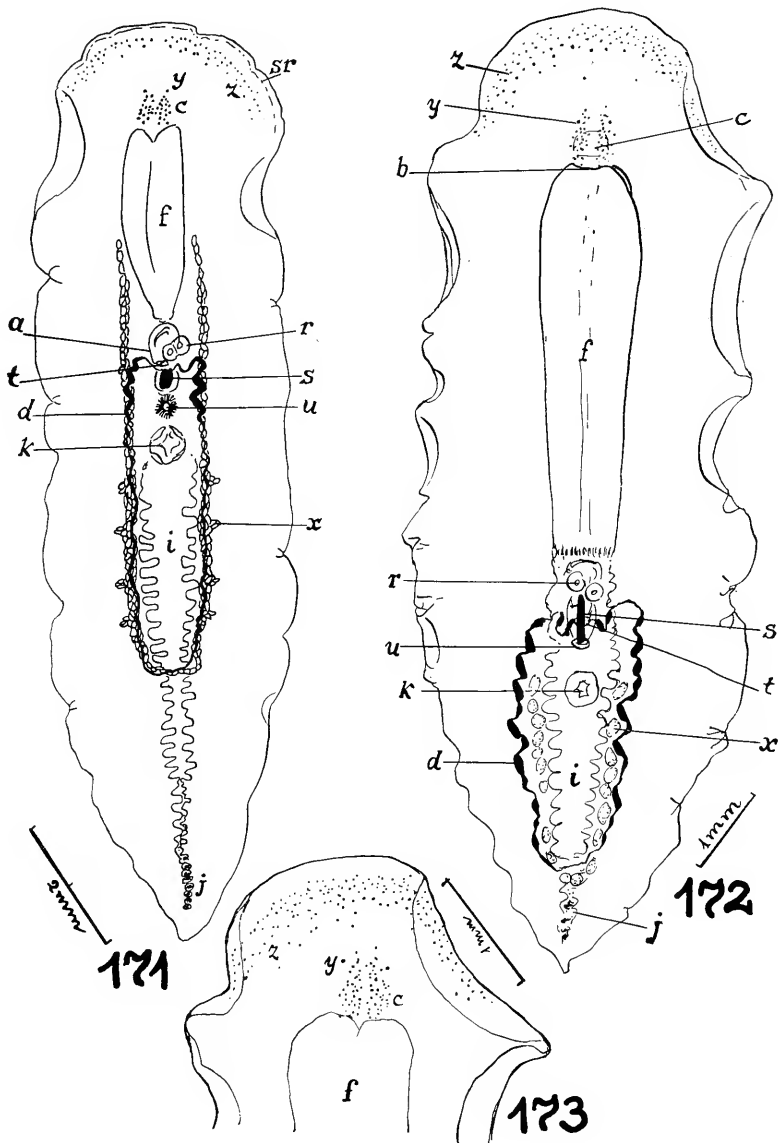
Prosthiostomum gilvum, sp. n.

(Também Estampa XXXIII, Figs. 174-175)

Letras veja Estampa XXXIII

Fig. 172 — Vista total do verme em bálsamo.

Fig. 173 — Extremidade anterior ; desenho com o prisma de projeção.



ESTAMPA XXXIII

Prothiostomum gilvum, sp. n.

(Também Estampa XXXII, Figs. 172-173)

Fig. 174 — Corte mediano, combinado, dos órgãos copulatórios.

Fig. 175 — Vista ventral dos órgãos copulatórios.

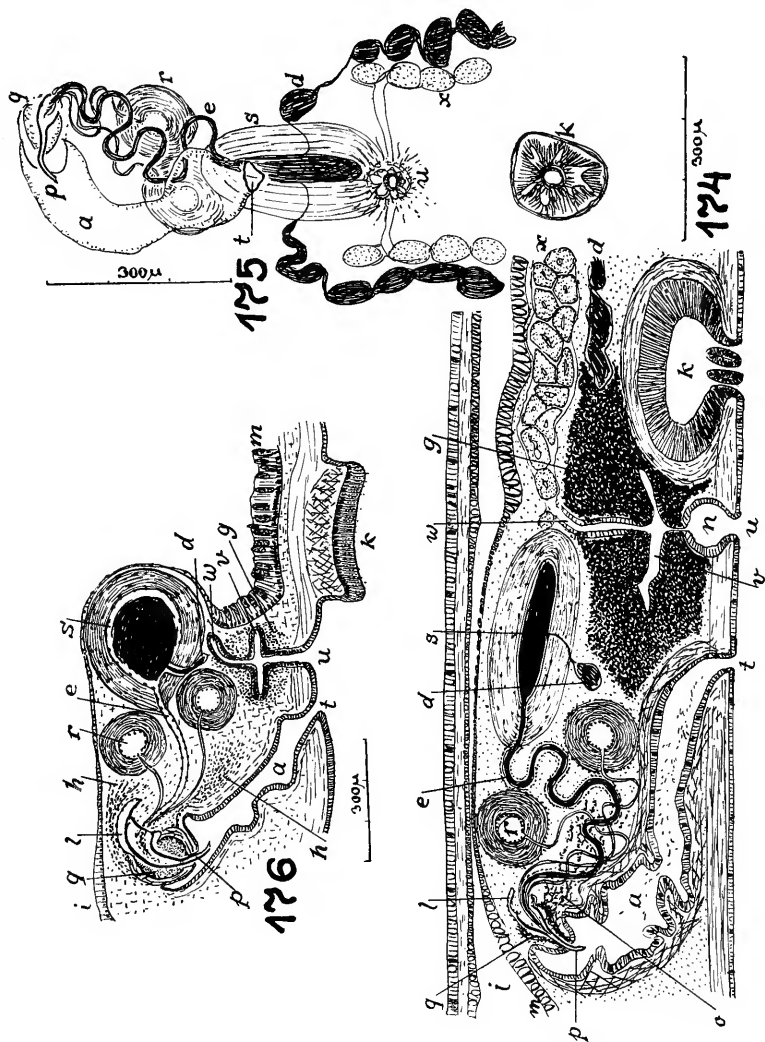
a, átrio masculino. c, cérebro com os olhos cerebrais. d, duto eferente. e, duto ejaculatório. f, faringe. g, glândulas argamassadoras. i, intestino principal. j, intestino terminal. k, ventosa. l, bolsa do penis. m, células claviformes de Minot. n, canal genital feminino. o, glândulas grânulo-secretoras. p, estilete. q, vesícula granulorum. r, vesículas accessórias. s, vesícula seminal. t, poro masculino. u, poro feminino. v, bolsa das glândulas argamassadoras. w, duto uterino comum. x, útero. y, olhos ventrais. z, olhos marginais.

Prothiostomum cynarium, sp. n.

(Também Estampa XXXIV, Figs. 177-180)

Letras veja Estampa XXXIV

Fig. 176 — Corte mediano, combinado, dos órgãos copulatórios.



ESTAMPA XXXIV

Prothiostomum cynarium, sp. n.

(Também Estampa XXXIII, Fig. 176)

Fig. 177 — Verme total, em bálsamo.

Fig. 178-179 — Olhos de dois animais; desenho com o prisma de projeção.

Fig. 180 — Órgãos copulatórios, em vista ventral.

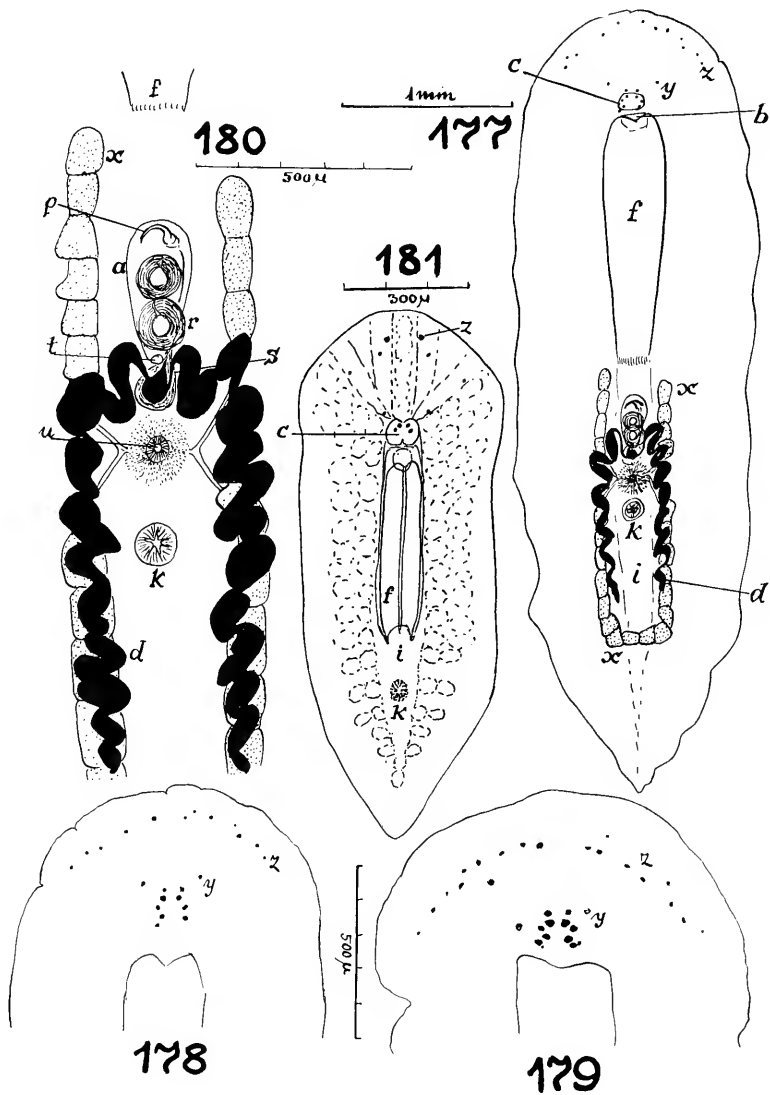
Prothiostomum malarazzoi, sp. n.

(Também Estampa XXXI, Figs. 167-170; Estampa XXXII, Fig. 171)

Fig. 181 — Verme jovem, de comprimento de 1,22 mm.

Legendas das Figuras 176-181:

a, átrio masculino. b, boca. c, cérebro com os olhos cerebrais. d, duto eferente. e, duto ejaculatório. f, faringe. g, glândulas argamassadoras. h, glândulas grânulo secretoras. i, intestino principal. k, ventosa. l, bolsa do penis. m, células clavi formes de Minot. p, estilete penial. q, vesícula granulorum. r, vesículas accessórias s, vesícula seminal. t, poro masculino. u, poro feminino. v, bolsa das glândulas argamassadoras. w, duto uterino comum. x, útero. y, olhos ventrais. z, olhos marginais.



A NEW LOXOSOMATID FROM BRAZIL

by Eveline du Bois-Reymond Marcus

(with two plates)

On a collecting trip with my husband to the rocks of the peninsula of Itaipú, on the western border of the bay of Santos, we gathered tubes of Terebellidæ at the low-water line. Among these tough tubes I found a small material (about ten specimens) of a new Loxosomatid that I take the pleasure to name *Loxocalyx mortenseni*, in honour of our dear friend, Dr. TH. MORTENSEN in Copenhagen.

From the tufts of tubes that we brought to the laboratory, the specimens let themselves go and dropped into the water. One animal was found attached to the abdomen of a Copepod that brought it to the surface of the examining-dish. Changing of their place is more frequent also in the non-larval stages of Loxosomatids than was mentioned in Cori's last monograph (1936, p. 80). Not only *Loxosoma saltans* Asshet. and *L. davenporti* Nickers. creep about (Assheton 1912, p. 124-127), but also recently detached buds of *L. annelidicola* (Bened. & Hesse) move like looper-caterpillars (Prouho 1891, p. 111) and those of *L. nitschei* Vig. (Roper 1913, p. 56) and *L. crassicauda* Sal. (Atkins 1932, p. 331) were observed to swim freely.

Description of *Loxocalyx mortenseni*, n. sp. (Fig. 1-8)

The animals are small, measured in balsam mounts 0,525 mm. ; 0,520 ; 0,490 ; 0,400 ; etc. in total length. The measurements of an old male and the oldest bud are, in millimeters :

Total length : 0,512 ; 0,317.

Length of adhesive plate : 0,110 ; 0,095.

Length from beginning of foot-gland to end of plate : 0,220 ; 0,146.

Length from tip of tentacles to fundus of stomach : 0,280 ; 0,183.

Breadth of adhesive plate : 0,135 ; 0,070.

Breadth of stalk : 0,050 ; 0,036.

Breadth of calyx on the level of the stomach : 0,120 ; 0,085.

Breadth of calyx on the level of the testes : 0,150 ; 0,085.

Breadth of lophophore : 0,170 ; 0,120.

It is difficult to determine the exact proportion of calyx and stalk, because they are not sharply separated from one another, but certainly the calyx is longer than the stalk. The calyx is about twice as long as broad, and the lophophore (n) is a little wider than the calyx. In mature animals the swelling of the gonads (t) increases the diameter of the upper part of the calyx.

The tentacles (u) are ten in number in all specimens, also in the buds. They are slightly curved in the preserved specimens and nearly as long as the diameter of the lophophore. The border of the atrium has high, ciliated cells (j) that form a thick ring around the center of flat cells, in the middle of which the rectum (r) arises. The stomach occupies the whole breadth of the calyx. Its outline is smooth and almost spherical. There are no lateral lobes. The external wall of the alimentary tract is of nearly equal height from the end of the oesophagus (f) to the anal opening (a). The atrial wall (l) of the stomach is lined with high cells with basal nuclei filled with big yellow granules of storing nature, the "hepatic spherules" of Harmer (1885, p. 276), "liver-lobes with constructive metabolism" of Assheton (1912, p. 129) and Atkins (1932, p. 328). The lateral walls of the stomach show each a field (k) of high, strongly staining cells with a big, nearly central nucleus, the "pancreatic diverticles", "glandular portions", or "secretory cells" of earlier workers. The stomach is set off from the intestine (i) by a fold of higher cells (x), and a sphincter (w) separates intestine and rectum (r). The aspect of the latter varies greatly according to the phase of function. Its cells are rather low, or high and stuffed with large yellow spherules (Atkins 1932, p. 370) that resemble those in the "liver-lobes". The outermost part of the rectum is even sometimes everted into the atrium. Similar variation of the aspect of the rectum has been described by Atkins (1932, p. 329).

The calyx tapers gradually towards the stalk and contains a foot-gland (g) before it has reached its smallest diameter. At this level the axis of the animal forms a wide angle towards the anal side of the calyx, and the stalk continues with equal width, till it ends obliquely in the adhesive plate (p). In the old specimens the foot-gland is an almost perfect sphere that contains a small number of peripheral nuclei embedded in a homogenous mass; in the buds the cells composing the gland are still separated from one another.

The adhesive plate (p) is approximately hexagonal, and its border is provided with a row of 30-31 glandular cells (c), each of which ends with a round papilla. On the oral side the row of adhesive cells is incised at the onset of the stalk. Here the border of the plate forms two knobs (d). The anal side of the plate is slightly concave and limited by two corners of the hexagon. The gland-cells liken those drawn by Harmer (1885, t. 19 f. 7, 8) from the calyx of *L. crassicauda*, and a papilla of secretion (sp) is always fastened before the outlet. *L. neapolitana* has similar adhesive cells at the tip of the foot (Kowalewsky 1866, f. 1, 2). From the foot-gland a strand of denser tissue (tr) runs to the anal border of the plate. This strand is specially in older buds (h) accompanied by two rows of cells that correspond to the "duct" or groove of the foot-gland (Schmidt 1876, f. 2, 3; Harmer 1885, f. 2, 20; Atkins 1932, p. 231 f. 2 B). The muscles of the plate are all longitudinal fibres (z).

Two or even three buds (b) occur simultaneously on every side of the calyx, the youngest ones orally to the oldest. They are fixed to the parent near the end of their foot with the future upper side of the basal plate. The glandular cells of the border of the plate appear in their definitive shape already in a bud of 0,25 mm. with quite short tentacles. The oldest fixed

bud, that fell off during manipulation, is 0,317 mm. long.. In these buds the groove of the foot-gland is clearly recognizable with two rows of juxtaposed cells (h).

Of the excretory organs nothing was seen, as little as of the nervous system and sense organs. Of the present material 5 specimens were males with well developed paired testes (t) of equal size on both sides, four of them with sperm in the vesicula seminalis (v). Three were females with no more than one big ovum (o) of 0,075-0,084 mm. at a time, none of them with embryos. Of the three oldest buds one, still attached to the male parent, had a gonad (q) that was too small for the sex to be determined.

Discussion of *Loxocalyx mortenseni*

I think that *Loxocalyx** Mortensen (1911, p. 405) is a well defined genus of the family Loxosomatidæ Hincks (1880, p. 571: Loxosomidæ). It is characterized by a foot-gland persisting throughout life. Cori (1936, p. 111) asserts that Harmer (1915) did not consider the establishment of *Loxocalyx* as ascertained, but this is one of the unfortunately numerous inexactitudes of Cori's for the most part useful monograph of the Entoprocta. Really Harmer (1915, p. 7) gave and inventory of this genus, described a new species of *Loxocalyx* (p. 6) and transferred (p. 8) an other formerly described by him as *Loxosoma* (1885, p. 263) to Mortensen's genus.

Harmer was in doubt about the value of *Loxosomella* Mortensen (1911, p. 399, 406) with foot-gland in the buds, but not in the adults, and included the species of the Siboga-collection with this character (*annulatum*, *velatum*) in the genus *Loxosoma* Keferstein (1862, p. 131). Indeed Schmidt (1878, p. 72-73) found a persisting foot-gland in *Loxosoma crassicauda* Salensky (1877, p. 2), the genotype of *Loxosomella*. Atkins observed (1932, p. 324-326) that the foot-gland in this species atrophies so slowly that it was still present in more than 77% of the specimens already attached to their substrata.

The present species has a permanent foot-gland and therefore belongs to *Loxocalyx*. An external secretion of this gland was not observed, and the fastening of the animal to the tubes of the Terebellid is due to the unicellular glands on the border of the pedal plate. Thereby *L. mortenseni* is distinguished from all other species of *Loxocalyx*. These are, in chronological order: 1) *neapolitana* (Kowalewsky 1866, p. 3). The four adhesive papillæ, as well as the absence of alate expansions of the foot approximate this species to *mortenseni*. But *neapolitana* has no dilated basal plate, and a glandular groove, the "duct" of Kowalewsky and other older authors, unites the foot-gland with the end of the stalk. It is noteworthy that this inhabitant of the tubes of *Phyllochætopterus*, as well as *Loxosoma loxalina* Assheton (1912, p. 118) and *L. saltans* Assh. (ibid., p. 118), both from tubes of Maldanids, have such "toe-like organs" (p. 128), comparable with those of *Loxocalyx mortenseni*. But other Loxosomatidæ associated with tubicolous Poly-

(*) If this original spelling is maintained, as Harmer (1915, p. 6), Atkins (1932, p. 340) and Cori (1936, p. 111) do, those specific names that are adjectives must be used with female termination. But if the form "*Loxocalix*" was adopted, male terminations must be applied.

chæta have no such organs, viz. *Loxosoma annelidicola* (Prouho 1891, t. 5 f. 3, 7-8, 11), *L. davenporti* Nickers., a figure of which I know only from Osburn's paper (1912, t. 18 f. 1), and the already mentioned *L. crassicauda* Salensky.

2) *singulare* (Schmidt 1876, p. 3) ; see no. 7.

3) *raja* (Schmidt 1876, p. 3), the genotype, with wing-like expansions of the foot, as occur in all species of *Loxocalyx* with exception of *neapolitana* and *mortenseni*.

4) *cochlear* (Schmidt 1876, p. 3 ; figure : id. 1878a, p. 181). This is one of the two species of the genus with only 8 tentacles in the full-grown stage. The foot has narrow alate expansions. It is certainly a good species, not a synonym of *neapolitana*, as Barrois (1877, p. 8, 9) said.

5) *alata* (Barrois 1877, p. 7, 9). The name was introduced to substitute that of no. 2, correctly recognized by Barrois as different from *Loxosoma singulare* Keferstein (1862, p. 131). But, as Harmer says (1915, p. 8), *alata* was very incompletely characterized by Barrois. As its stalk is twice as long as the calyx (Barrois, l. c., t. 16 f. 4), it is probably not identical with no. 2, the stalk of which is considerably shorter than the calyx. *L. alata* continues an uncertain species.

6) *tethyæ* (Salensky 1877, p. 3, 6 ; Harmer 1885, p. 261). This species has generally 12, sometimes 13 or 14 tentacles. The stalk is in most cases at least twice and up to six times as long as the calyx. Wing-like expansions of the foot are present.

7) *pes* (Schmidt 1878, p. 69). A very typical *Loxocalyx* with large alate expansions of the foot, that contains a volumous foot-gland and a distinct plantar groove (Schmidt 1876, t. 1 f. 2). The name substitutes that of n. 2.

8) *leptoclini* (Harmer 1885, p. 263 ; 1915, p. 8). The foot has strongly marked alate expansions. The length of the stalk varies : in the mediterranean material it is as long as the calyx ; in the malayan one nearly twice this length.

9) *alata* (Jullien & Calvet 1903, p. 29), p. 29). Although identified with no. 5, it seems to be different (Harmer 1915, p. 8), because the stalk is much shorter than the calyx. The wing-like expansions of the foot make it probable that the species belongs to *Loxocalyx*, but a foot-gland is neither described nor drawn.

10) *lineata* Harmer (1915, p. 6). Characterized by four longitudinal lines along the stalk, that has usually twice the length of the calyx.

11) *sawayai* Marcus (1939, p. 115). With 8 tentacles like no. 4, but smaller, with a more rhombic foot and a stalk usually much shorter than the calyx.

Loxosoma harmeri E. Schultz (1895), the original description of which I have not seen, has been approached to *Loxocalyx* by Mortensen (1911, p. 405), and Cori's figure (1930, f. 9 ; 1936, f. 18) and text (1936, p. 105) support this view. Harmer (1915, p. 15) maintains *harmeri* in *Loxosoma*. In any case, this species with cirriform organs at the margin of the calyx and the foot-gland situated immediately above the small adhesive disc differs widely from *Loxocalyx mortenseni*.

Resumo

Encontrei tubos de Terebellidæ no costão do forte Itaipú (Santos), perto da linha da vasante e, nestes, uma nova espécie das Loxosomatidæ, *Loxocalyx mortenseni*. A glândula do pé (g) situa-se a longa distância da placa adesiva (p). O sulco glandular (h) que liga a glândula ao pé, nos botões, involue nos adultos. A placa basilar adere ao substrato por meio de células secretoras (c) que orlam o bordo da placa hexagonal. A única espécie do gênero, em que semelhantes células glandulares basilares ocorrem, é *L. neapolitana* (Kow.), mas aí são pouco numerosas, 2 maiores, externas e 2 menores, internas. Além disso, *L. neapolitana* não possui placa adesiva, e o sulco da glândula do pé persiste nos adultos, como nas outras espécies de *Loxocalyx*.

REFERENCES

- Assheton, R. 1912**, *Loxosoma loxalina* and *Loxosoma saltans*, two new species. Quart. Journ. micr. Sci. n. ser. v. 58, p. 117-143 t. 6-7. London. **Atkins, D. 1932**, The Loxosomatidæ of the Plymouth area, [etc. Quart. Journ. micr. Sci. n. ser. v. 75, p. 321-391, 24 fig. London. **Barrois, J. 1877**, Recherches sur l'Embryologie des Bryozoaires ; Thèses etc. p. 1-305 t. 1-16. Lille. **Cori, C. I. 1930**, Kamptozoa (Entoprocta). G. Grimpe, Tierw. Nord. & Ost-See, Teil IVa, p. 1-68, 65 fig. Leipzig (Akadem. Verlagsges.). **1936**, Kamptozoa. Bronns Klassen & Ordnungen des Tierreichs, v. 4, 2. Abtlg., 4. Buch, p. 1-119, 105 fig. Leipzig (Akadem. Verlagsges.). **Harmer, S. F. 1885**, On the structure and development of Loxosoma. Quart. Journ. micr. Sci. n. ser. v. 25, p. 261-337 t. 19-21. London. **1915**, The Polyzoa of the Siboga Expedition. Part I. Entoprocta, Ctenostomata and Cyclostomata. Siboga-Exped. pars 28a, VI + 180 p. 12 t. Leiden. **Hincks, Th. 1880**, A History of British Marine Polyzoa. Vol. 1, text, CXLI + 601 p. Vol. 2, plates, t. 1-83. London. **Jullien, J. & Calvet, L. 1903**, Bryozoaires provenant des campagnes de l'Hirondelle (1886-1888). Résult. Camp. Sci. Monaco, v. 23, p. 1-188 t. 1-18. Monaco. **Keferstein, W. 1862**, Ueber Loxosoma singulare, etc. Untersuchungen über niedere Seethiere, VIII + 147 p. (Loxosoma : p. 131-132 t. 11 f. 29) 11 t. (Zeitschr. wiss. Zool. v. 12 fasc. 1). Leipzig. **Kowalewsky, A. 1866**, Beiträge zur Anatomie und Entwicklungsgeschichte des Loxosoma neapolitanum, sp. n. Mém. Acad. Impér. Sci. Pétersbourg sér. 7, v. 10, no. 2, p. 1-10 one plate. St. Pétersbourg. **Marcus, E. 1939**, Bryozoarios marinhos brasileiros III. Bol. Fac. Fil. Cienc. Letr. Univ. S. Paulo Zoologia no. 3, p. 111-353 t. 5-31. São Paulo. **Mortensen, Th. 1911**, A new Species of Entoprocta, Loxosomella antedonisi, etc. Danm. Exped. Grönl. Nordøstkyst 1906-08, v. 5, no. 8, p. 399-406 t. 26 (also in : Meddelelser om Grönland v. 45). København. **Osburn, R. C. 1912**, The Bryozoa of the Woods Hole Region. Bull. Bur. Fisheries v. 30 (1910) no. 760, p. 203-266 t. 18-31. Washington, D. C. **Prouho, H. 1891**, Contribution à l'histoire des Loxosomas, etc. Arch. Zool. expér. génér. sér. 2 v. 9, p. 91-116 t. 5. Paris. **Roper, R. E. 1913**, The marine Polyzoa of Northumberland. Rep. Dove Laborat. n. ser. v. 2, p. 36-57 t. 1-2. Newcastle-upon-Tyne. **Salensky, W. W. 1877**, Etudes sur les Bryozoaires Entoproctes. Ann. Sci. Nat. Zool. sér. 6, v. 5, art. 3, p. 1-60 t. 12-15. Paris. **Schmidt, O. 1876**, Die Gattung Loxosoma. Arch. mikr. Anat. v. 12, p. 1-14 t. 1-3. Bonn. **1878**, Bemerkungen zu den Arbeiten über Loxosoma. Zeitschr. wiss. Zool. v. 31, p. 68-80. Leipzig. **1878a**, Die niederen Thiere. Brehm's Tierleben, 2nd edition v. 10 (4. Abthlg. v. 2), XXVI + 582 p. 366 fig. 16 t. Leipzig (Bibliographisches Institut).

PLATE I

Loxocalyx mortenseni, n. sp.

- Fig. 1 — Living specimen in lateral view.
- Fig. 2 — Living animal seen from oral side.
- Fig. 3 — Animal alive ; anal view.
- Fig. 4 — Transverse section of stalk.
- Fig. 5 — Transverse section on the level of the knobs (d).
- Fig. 6 — Transverse section of adhesive plate.

c, glands on the border of the adhesive plate. d, knobs on the border of the adhesive plate. sp, papilla of secretion. tr, strand of denser tissue.

Resumo

Encontrei tubos de Terebellidæ no costão do forte Itaipú (Santos), perto da linha da vasante e, nestes, uma nova espécie das Loxosomatidæ, *Loxocalyx mortenseni*. A glândula do pé (g) situa-se a longa distância da placa adesiva (p). O sulco glandular (h) que liga a glândula ao pé, nos botões, involue nos adultos. A placa basilar adere ao substrato por meio de células secretoras (c) que orlam o bordo da placa hexagonal. A única espécie do gênero, em que semelhantes células glandulares basilares ocorrem, é *L. neapolitana* (Kow.), mas aí são pouco numerosas, 2 maiores, externas e 2 menores, internas. Além disso, *L. neapolitana* não possui placa adesiva, e o sulco da glândula do pé persiste nos adultos, como nas outras espécies de *Loxocalyx*.

REFERENCES

- Asheton, R. 1912**, *Loxosoma loxalina* and *Loxosoma saltans*, two new species. Quart. Journ. micr. Sci. n. ser. v. 58, p. 117-143 t. 6-7. London. **Atkins, D. 1932**, The Loxosomatidæ of the Plymouth area, [etc. Quart. Journ. micr. Sci. n. ser. v. 75, p. 321-391, 24 fig. London. **Barrois, J. 1877**, Recherches sur l'Embryologie des Bryozoaires; Thèses etc. p. 1-305 t. 1-16. Lille. **Cori, C. I. 1930**, Kamptozoa (Entoprocta) G. Grimpe, Tierw. Nord. & Ost-See, Teil IVa, p. 1-68, 65 fig. Leipzig (Akadem. Verlagsges.). **1936**, Kamptozoa. Bronns Klassen & Ordnungen des Tierreichs, v. 4, 2. Abtlg., 4. Buch, p. 1-119, 105 fig. Leipzig (Akadem. Verlagsges.). **Harmer, S. F. 1885**, On the structure and development of Loxosoma. Quart. Journ. micr. Sci. n. ser. v. 25, p. 261-337 t. 19-21. London. **1915**, The Polyzoa of the Siboga Expedition. Part I. Entoprocta, Ctenostomata and Cyclostomata. Siboga-Exped. pars 28a, VI + 180 p. 12 t. Leiden. **Hincks, Th. 1880**, A History of British Marine Polyzoa. Vol. 1, text, CXLI + 601 p. Vol. 2, plates, t. 1-83. London. **Jullien, J. & Calvet, L. 1903**, Bryozoaires provenant des campagnes de l'Hirondelle (1886-1888). Résult. Camp. Sci. Monaco, v. 23, p. 1-188 t. 1-18. Monaco. **Keferstein, W. 1862**, Ueber Loxosoma singulare, etc. Untersuchungen über niedere Seethiere, VIII + 147 p. (Loxosoma: p. 131-132 t. 11 f. 29) 11 t. (Zeitschr. wiss. Zool. v. 12 fasc. 1). Leipzig. **Kowalewsky, A. 1866**, Beiträge zur Anatomie und Entwicklungsgeschichte des Loxosoma neapolitanum, sp. n. Mém. Acad. Impér. Sci. Pétersbourg sér. 7, v. 10, no. 2, p. 1-10 one plate. St. Pétersbourg. **Marcus, E. 1939**, Bryozoários marinhos brasileiros III. Bol. Fac. Fil. Cienc. Letr. Univ. S. Paulo Zoologia no. 3, p. 111-353 t. 5-31. São Paulo. **Mortensen, Th. 1911**, A new Species of Entoprocta, Loxosomella antedonis, etc. Danm. Exped. Grönl. Nordøstkyst 1906-08, v. 5, no. 8, p. 399-406 t. 26 (also in: Meddelelser om Grönland v. 45). København. **Osburn, R. C. 1912**, The Bryozoa of the Woods Hole Region. Bull. Bur. Fisheries v. 30 (1910) no. 760, p. 203-266 t. 18-31. Washington, D. C. **Prouho, H. 1891**, Contribution à l'histoire des Loxosomas, etc. Arch. Zool. expér. génér. sér. 2 v. 9, p. 91-116 t. 5. Paris. **Roper, R. E. 1913**, The marine Polyzoa of Northumberland. Rep. Dove Laborat. n. ser. v. 2, p. 36-57 t. 1-2. Newcastle-upon-Tyne. **Salensky, W. W. 1877**, Etudes sur les Bryozoaires Entoproctes. Ann. Sci. Nat. Zool. sér. 6, v. 5, art. 3, p. 1-60 t. 12-15. Paris. **Schmidt, O. 1876**, Die Gattung Loxosoma. Arch. mikr. Anat. v. 12, p. 1-14 t. 1-3. Bonn. **1878**, Bemerkungen zu den Arbeiten über Loxosoma. Zeitschr. wiss. Zool. v. 31, p. 68-80. Leipzig. **1878a**, Die niederen Thiere. Brehm's Tierleben, 2nd edition v. 10 (4. Abthlg. v. 2), XXVI + 582 p. 366 fig. 16 t. Leipzig (Bibliographisches Institut).

PLATE I

Lozocalyx mortenseni, n. sp.

Fig. 1 — Living specimen in lateral view.

Fig. 2 — Living animal seen from oral side.

Fig. 3 — Animal alive ; anal view.

Fig. 4 — Transverse section of stalk.

Fig. 5 — Transverse section on the level of the knobs (d).

Fig. 6 — Transverse section of adhesive plate.

c, glands on the border of the adhesive plate. d, knobs on the border of the adhesive plate. sp, papilla of secretion. tr, strand of denser tissue.

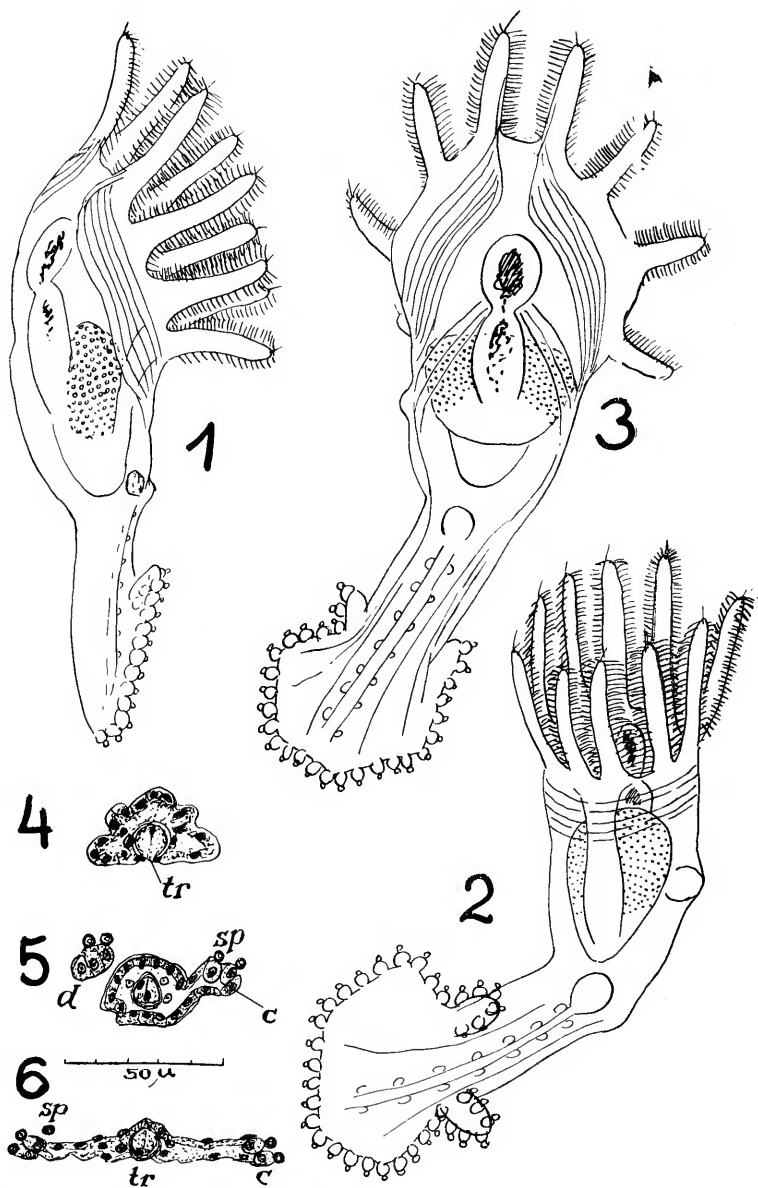


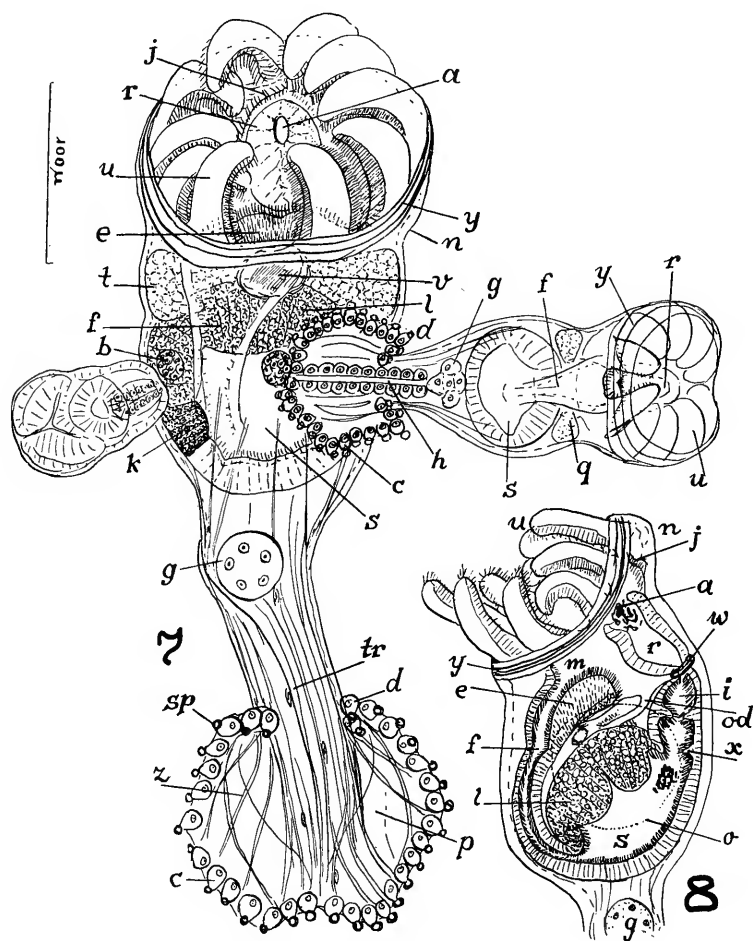
PLATE II

Loxocalyx mortenseni, n. sp.

Fig. 7 — Male individual with buds seen from the oral side. Balsam-mount.

Fig. 8 — Calyx of a female animal in lateral view.

a, anus. b, bud. c, glands on the border of adhesive plate. d, knobs on the border of adhesive plate. e, epistome. f, oesophagus. g, foot-gland. h, groove of foot-gland. i, intestine. j, high border of atrium. k, secretory cells. l, "liver". m, mouth. n, lophophore. o, ovum. od, oviduct. p, adhesive plate. q, gonad of bud. r, rectum. s, stomach. sp, papilla of secretion. t, testes. tr, tract of denser tissue. u, tentacles. v, seminal vesicle. w, sphincter between intestine and rectum. x, fold between stomach and intestine. y, sphincter of lophophore. z, muscle fibres of the basal plate.



SÔBRE OTOTYPHLONEMERTES DO BRASIL

por Diva Diniz Corrêa

(com 6 estampas)

1 — Introdução	203
2 — Histologia do trato alimentar de <i>O. brevis</i>	204
3 — Alimentação do verme e atividade digestiva dos trechos isolados.....	207
4 — As clavas de Minot em Nemertini e Turbellaria	209
5 — Descrição de <i>O. erneba</i> , sp. nov., e de <i>O. parmula</i> , sp. nov.....	211
a) Diagnose das espécies novas	211
b) Comparação das mesmas com as espécies restantes do gênero..	213
c) Morfologia comparativa das <i>Ototyphlonemertes</i> brasileiras.....	214
6 — Summary	218
7 — Bibliografia	221
8 — Estampas	222

1 — Introdução

Analisei no ano passado (Corrêa 1949a, p. 183-190), a digestão de um Turbelário da Ordem Polycladida, examinando as fases sucessivas percorridas pela presa ingerida e os aspectos concomitantes das glândulas faríngeas e dos epitélios nas várias regiões do intestino. Verifiquei uma pré-digestão no intestino principal, mas a procedência dos fermentos ativos não consegui precisar pelo método histológico-comparativo. Bock (1925, p. 53-54) responsabilizou as células claviformes de Minot[†] pela produção dêles, mas uma prova desta função das clavas não se pode depreender da análise histológica feita por ele. Surgiu-me então a idéia (p. 188) de isolar o intestino principal de grandes Polycladidos, rico em clavas, e expôr alimentos habituais dêstes vermes à ação das células do intestino principal.

Não tendo conseguido, em experiências preliminares, resultados unívocos com êstes Turbelários, voltei a minha atenção para uma das espécies de Hoplonemertinos arenícolas do gênero *Ototyphlonemertes*, *O. brevis* (Corrêa 1948, p. 5). Nêstes há células eritrófilas concentradas no primeiro trecho do intestino. Desde Bürger (1895, p. 256) estas células, de conteúdo granuloso, foram tidas por glandulares. Böhmig (1929, p. 18, 64), autoridade em Turbelários e Nemertinos, comparou-as com as clavas de Minot dos Turbellaria.

Sem pretender concluir do aspecto histológico concordante, em função idêntica, pensei ser recomendável aproveitar essa concentração de clavas, rara entre Turbelários e Nemertinos, e isolar o trecho indicado.

Naturalmente a manipulação técnica do intestino principal de grandes Polycladida é mais fácil que a de *O. brevis*, com 10 mm. de comprimento máximo, mas por outro lado, a preponderância de clavas no intestino principal dos Polycladidos não atinge, absolutamente, o mesmo grau de *O. brevis*. Numerosas células epiteliais simples encontram-se entremeadas com as clavas no intestino principal dos Polycladida, ao passo que em *O. brevis* as clavas sobrepõem no trecho caudalmente contíguo ao estômago. A isolamento da parte em questão e o exame das suas capacidades digestivas, comparadas com as das restantes, constituem o escopo do presente trabalho. Como premissa indispensável estudei a histologia do trato alimentar de *O. brevis* e ofereci ao verme presas variadas, para poder acompanhar histologicamente as fases sucessivas da digestão.

2 — Histologia do trato alimentar de *O. brevis*

No início tentei analisar as várias fases digestivas de vermes capturados na praia e fixados imediatamente depois. A seriação cronológica porém, apresentou dificuldades, principalmente porque o comprido tubo alimentar dos Nemertinos pode conter trechos sem presa alternando com outros, com presas em estados diversos de digestão e absorção. Por esta razão, não consegui, no início, saber se as massas incorporadas pertenciam a uma só ingestão ou não. Tive de obter um ponto fixo : a ingestão de uma presa em determinado momento. É verdade que não foi fácil fazer os vermes comer na instalação descrita na p. 207, mesmo oferecendo além de Poliquetos ainda Mysidacea e Hippolyte. Nas várias tentativas de alimentar os vermes consegui sempre um número muito pequeno de animais que aceitaram o alimento. Experimentei provocar neles um estado de fome conservando-os durante vários dias e até semanas em bacias com areia, sem alimento. Todavia, também estes vermes não comeram em maior número. Não foi possível eliminar da areia a fauna acompanhadora, p. e. Poliquetos e Turbellários microscópicos, ou também Protozoos (Coe 1943, p. 197), e assim, explica-se porque todos os vermes não se interessam pela presa em determinado momento.

Sucessivamente porém reuni suficiente material de animais que comeram sob a minha observação. Justamente a dificuldade que experimentei em arranjar um número suficiente destes vermes, justifica a minha suposição de se tratar neles de animais jejunos quando removidos para a placa de observação. Depois de ter analisado sucessões de digestão, cujo início, a ingestão, eu conhecia, entendi também as fases encontradas em vermes da praia fixados a esmo.

Partindo deste estado jeuno como fase-padrão descrevo-o na base das Figuras 1-5. O estômago (Figs. 1-2) possui epitélio de superfície vilosa, densamente ciliado por cílios curtos. Entre as células epiteliais ciliadas distinguem-se dois tipos de glândulas : umas grandes, com núcleos na parede, vazias nos cortes, às vezes dispostas em cacho (Fig. 1, es), e outras menores, com conteúdo granuloso, eritrófilo (Fig. 2, es). No total as glândulas grandes são mais numerosas que as pequenas, mas pode haver dentro da mesma série de cortes alguns planos com maior abundância de glândulas vermelhas.

A câmara de clavas, como chamo a primeira parte do intestino (Fig. 3), caracteriza-se por um epitélio de células altas, homogêneas, não ciliadas nos cortes, entremeadas com outras células (g), volumosas e numerosas, aproximadamente claviformes ou tubulosas, repletas de grânulos eritrófilos. O lume é constante, mas a sua forma pode variar de acordo com o estado de contração dos músculos intestinais anelares descritos por Bürger (1895, p. 257).

O intestino médio anterior (Fig. 4), isto é, a região subsequente à câmara, apresenta os mesmos tipos de células, mas o número das claviformes é menor e o das células epiteliais correspondentemente maior. O lume em geral é mais estreito que na câmara.

No intestino médio posterior (Fig. 5) o número das células claviformes diminui ainda mais e o lume tende a extinguir-se.

Vermes recém-alimentados apresentam o estômago sem alterações perceptíveis, dando-se o mesmo nas fases seguintes. Daí pode-se deduzir que este trecho não atua na absorção. Com isto, não se exclui a participação dos produtos das glândulas estomacais na digestão, em trechos posteriores do trato alimentar. A rapidez com que o alimento de *Prostoma gracense* (Böhm.) passa do estômago ao intestino levou Reisinger (1926, p. 15) à comparação do estômago com uma faringe, isto é, um trecho do intestino de ingestão.

Os vermes usados no estudo da presente fase comeram durante mais ou menos 15'. Deixei decorrer 2' entre o abandono do resto da presa, Misi-dáceos esmagados e o ato da fixação.

A câmara de clavas (Fig. 6) mostra imediatamente depois da ingestão do alimento abaixamento do epitélio que se torna nitidamente menor que o da Fig. 3. Isto interpreto como fase de secreção de substâncias digestivas. As clavas ainda não diminuíram numericamente, mas o seu conteúdo apresenta-se reduzido em comparação com o estado de repouso. As células epiteliais comuns também parecem ter produzido secreção, pois são mais baixas, sem que se note qualquer aumento da densidade do seu citoplasma. O conteúdo do lume ainda não se acha digerido, como se reconhece pela estriação dos músculos do Crustáceo ingerido. Também as brânquias do mesmo são ainda perfeitamente reconhecíveis.

Nos trechos subsequentes (Fig. 9) o abaixamento do epitélio em secreção é ainda mais pronunciado. As clavas tem de acompanhar esta diminuição da altura das células intestinais restantes. Como a maioria delas ainda não esvaziou o seu conteúdo, dispõe-se oblíqua ou até paralelamente ao plano da base do epitélio. O aspecto da presa assemelha-se ao da contida na câmara. Algumas clavas já derramaram a sua secreção no lume intestinal.

A fase seguinte refere-se a vermes que permaneceram durante 15' no alimento e foram fixados 5' após o abandono da presa.

Quando se coloca este animal recém-alimentado entre lâmina e lâminula ele mostra, através das camadas do corpo, cerdas do Poliqueto ingerido. Devido à compressão da lâminula elimina tufo de 6-8 cerdas misturadas com conteúdo intestinal. O trato alimentar do verme fixado apresenta-se nitidamente dividido em zonas vazias e outras repletas de alimento. A estas zonas correspondem estados histológicos diferentes dos vários trechos

do epitélio intestinal. Deve-se esta subdivisão aos movimentos “aspiradores” (veja p. 207) exercidos pelo animal durante a ingestão da presa. As contrações intensas produzidas pelas séries de ondas que percorrem o corpo do Nemertino ocasionam um despedaçamento mecânico da presa ingerida e estes bolos distribuem-se em zonas de dilatação, mormente em casos de ingestão de objetos grandes (Reisinger 1926, p. 15). Como a fixação foi realizada muito brevemente, não houve tempo suficiente para a homogeneização do conteúdo no lume, no momento em que *O. brevis* entra em calma após ter deixado o alimento. Vermes cujo intestino permaneceu por mais tempo com o alimento, chegam a igualar as diferenças zonares, mostrando preenchimento e absorção homogêneos.

Na câmara de clavas (Fig. 10) existe diminuição quantitativa da secreção das células glandulares eritrófilas. Avançam para o lume e tornam-se filiformes em direção à base do epitélio. Uma faixa estreita no ápice das células epiteliais acha-se provida de grânulos, evidentemente formados por partículas alimentícias absorvidas. O conteúdo já foi transportado mais para trás. Com grande regularidade encontrei câmaras com lume vazio e suas células epiteliais em fases de absorção.

No trecho seguinte, intestino médio anterior, reconhece-se a digestão da presa no lume intestinal. A Fig. 7 mostra o começo da maceração do material ingerido, cabeça de um Poliqueto e as células intestinais já com alguns grânulos absorvidos. Fase semelhante é a da Fig. 8. O desenho reproduz um corte do intestino médio posterior em um trecho repleto de massas alimentares providas de um Poliqueto. Mecanicamente acham-se despedaçadas; quimicamente ainda no início da digestão. O número de clavas sempre pequeno nesta região do trato alimentar, diminuiu ainda mais. Também as células epiteliais comuns apresentam-se muito baixas. Estes fatos permitem definir esta fase como de secreção máxima da parte do epitélio e início da digestão. Uma ligeira granulação já se nota no bordo livre das células epiteliais que começam assim a absorção do material digerido no lume. Digestão extra-celular mais avançada que nas Figs. 7-8 reconhece-se na Fig. 12. Grânulos eritrófilos passam dos tecidos desintegrados do Poliqueto para as células intestinais, permitindo, como em uma coloração vital, acompanhar o caminho do alimento.

Mais dissolvida ainda apresenta-se a presa na Fig. 15. Nesta região, intestino médio posterior, ainda não começou a absorção, mas do conteúdo intestinal reconhecem-se apenas algas (y) ingeridas acidentalmente pelo Nemertino, ou comidas pela presa, desconhecida no verme da Fig. 15. O que a nós interessa é a integridade das algas contrastando com a massa restante do conteúdo intestinal. Segundo Friedrich (1936, p. 59) ingora-se, se material vegetal é aproveitado por Nemertinos.

Já foi salientada a correlação muito regular entre fases de absorção e lume vazio na câmara das clavas. Não obstante, a intensidade da absorção ainda progride muito, além da fase da Fig. 10. Deve-se isto aos movimentos anti-peristálticos do intestino que podem ser observados no verme vivo. Entra desta forma, material que foi digerido no lume do intestino médio, na câmara (Fig. 11), e aí é absorvido. As células do epitélio expandem-se nos seus bordos livres, aumentando a sua superfície, pela formação de lóbulos dilatados, ao encontro do quimo. O material absorvido entumescce

as células, entre as quais as clavas se conservam individualizadas, mas de tamanho reduzido, e a grande distância do bordo livre do epitélio.

No fim da absorção (Fig. 13) as clavas começam a recuperar a sua posição perto da superfície epitelial, e aí reassumirão volume idêntico ao da fase jejuna. As células epiteliais delimitam-se contra o lume, incumbindo-se da digestão ou assimilação dos grânulos absorvidos. Estes preenchem-nas totalmente. Não pretendo tentar a análise dos processos inter-celulares. Constató apenas uma diferença dos grânulos nas fases das Figs. 11 e 13. Na primeira, em que o epitélio emite estruturas semelhantes a vilosidades os grânulos são mais dissociados, na segunda são mais concentrados, maiores.

O quadro da câmara de clavas com epitélio completamente repleto de matéria alimentar (Fig. 13) repete-se, em fase correspondente, ao longo do intestino inteiro. Vê-se isto pela Fig. 14. As únicas diferenças residem no número de clavas, normalmente menor no intestino médio posterior, e na ausência de lume. Mas, como o último nem sempre se apresenta na fase jejuna, é insignificativo, se ele aparece ou oblitera-se nas várias fases digestivas. O verme representado nas Figs. 13-14 apresentou o tecido intestinal, da câmara até ao início do curto reto, alto e uniformemente cheio de esférulas alimentares arredondadas, relativamente grandes. Com a diminuição sucessiva destas inclusões o epitélio volta pouco a pouco à altura da fase jejuna, aumentando gradativamente o volume das clavas.

3 — Alimentação do verme e atividade digestiva dos trechos isolados

Para acompanhar o processo da procura e ingestão de alimento, até agora raramente observado em Nemertinos (Friedrich 1936, p. 59), procedi da seguinte forma: Cerca de 20 vermes de *O. brevis* recém-trazidos para o laboratório, eram colocados n'água em uma placa de Petri (11 cms. de diâmetro), com fundo áspero obtido por esmerilhamento do vidro. Usei como alimento fragmentos de Poliquetos cortados no momento da oferta aos animais. O diâmetro da presa era aproximadamente igual ao de *O. brevis*.

Depois de certo tempo, alguns Nemertinos aproximaram-se ao alimento. Seguiu-se à aproximação a evaginação muito pronunciada da proboscis (Fig. 16) que tocou a superfície da presa, apanhando-a e dirigindo-a para a boca (Reisinger 1926, p. 12). As faces prediletas foram sempre as extremidades do fragmento obtidas pelo corte. Tendo a tromba atingido o alimento é o estilete principal injetado e firmemente instalado no ponto da injeção. Como as presas consistiam em fragmentos de animais vivos, em bom estado, estes reagiram sempre, como no material de Wilson (1900, p. 107) e, algumas vezes o Nemertini perdia o contacto com eles. Em geral, porém, a primeira tentativa do agressor já era bem sucedida. Não vi no meu material nenhum caso de enrolamento da tromba ao redor da presa como em *Prostoma græcense* ao ingerir um fino Chaetogaster (Reisinger 1926, p. 14).

Os Nemertinos realizam movimentos que eu chamo aspiradores (Fig. 20) durante os quais séries de ondas percorrem sucessivamente o corpo do predador (Coe 1943, p. 213). No momento de apanhar a presa os Nemer-

tinis encontram-se em máximo estado de distensão (12 mm.) e com a tromba evaginada. Durante a ingestão (Figs. 16-17) recolhe-se a tromba, com a presa na sua extremidade, e o diâmetro do corpo dilata-se para a recepção e deglutição do alimento. Durante este processo o corpo do verme apresenta profundas alterações na forma (Fig. 20).

Em *O. brevis* que é um animal háptico (Corrêa 1949, p. 4) este movimento é facilitado pela placa caudal firmemente colada ao substrato.

Os movimentos ondulatórios do corpo do verme são verificados durante a injeção na presa do veneno da glândula do estilete. Quero lembrar que em certos *Anopla*, a secreção cutânea paralisa a presa (Wilson 1900, p. 108).

Para a penetração do alimento no trato alimentar de *O. brevis* alarga-se pronunciadamente a boca; o diâmetro desta ultrapassa ao da presa. Devido à transparência das camadas do corpo notam-se as acículas dos parapódios do Poliqueto deglutido (Figs. 16-17). Com o auxílio da lupa vi o alimento deslizar dentro do intestino. Em geral, 2 ou 3 vermes disputavam o mesmo fragmento. Atuando os vários predadores, em direções contrárias, impossibilitaram fosse a presa deglutida por um deles. Nêstes casos, o conteúdo do fragmento do Poliqueto passou aos tratos alimentares dos Nemertinos por sucção. O máximo de tempo permanecido por um verme em ação de comer foi de 30'.

Todos os vermes que comeram foram fixados para ulterior estudo histológico do trato digestivo. Ciente da digestão rápida dos Nemertinos (Coe 1943, p. 198), deixei decorrer apenas 15-45' entre o abandono da presa e o ato da fixação.

Ofereci também aos vermes outros alimentos como Anfípodos totais, levemente esmagados e seguindo a Coe (1943, p. 197) fígado fresco, mas mesmo vermes com intestino vazio não reagiram a estas presas.

Como foi dito (p. 204) o meu problema central era examinar a capacidade digestiva dos vários trechos do intestino. A concentração das células glandulares eritrófilas no primeiro trecho do intestino torna esta região mais escura. Devido a isto foi fácil, sob a lupa, isolar três trechos do trato digestivo. A primeira cisura foi feita no limite entre estômago e câmara de clavas, a segunda, na zona posterior à câmara de clavas, em que estas não se acham mais concentradas. Obtive assim um primeiro trecho que chamo anterior. Abrange o esôfago e o estômago. A parte seguinte, o trecho médio contém a secção de clavas concentradas. A parte posterior compõe-se do intestino médio anterior e posterior, com poucas clavas, e do curto reto inclusive o anus.

Cêrca de 12-15 fragmentos do mesmo tipo eram colocados em lâminas com pequena gota de água do mar. Cobri cada grupo com uma lamínula e exerci ligeira pressão sobre a mesma esmagando os fragmentos, até conseguir esvaziamento do conteúdo das células do trato alimentar. Em seguida levantei as lamínulas e acrescentei à preparação algumas fibras musculares estriadas de *Armadillidium vulgare* Latr. (Crustacea Isopoda). Cobertas novamente com lamínulas foram tôdas as preparações colocadas em microscópios.

As experiências repetidas várias vêzes deram sempre resultados absolutamente concordantes e definitivos.

Observei o processo durante 24 horas, a uma temperatura média de 19° C. Os efeitos já eram distintos depois de 1 hora de observação e extremamente nítidos após 2 ou 4 horas. A clareza dos resultados possibilita uma exposição simples.

A lâmina que continha as partes do intestino, ricas em células clavi-formes, apresentou um total desaparecimento da estriação da fibra muscular, certamente devido à ação digestiva do conteúdo das referidas células. A parte posterior do intestino também digeriu perceptivelmente, mas muito menos rápida e intensamente que a média. O trecho anterior não alterou a estriação da fibra muscular durante o tempo da observação. Nos casos positivos, a fibra muscular não somente perdeu as estrias, mas desintegrou-se paulatinamente, liquefazendo-se em parte.

Usei como contróle tôdas as vêzes uma quarta lâmina que continha somente a fibra estriada de *A. vulgare*. Em 24 horas ela permaneceu inalterada.

4 — As clavas de Minot em Nemertini e Turbellaria

O trato alimentar de *Ototypylonemertes brevis* abrange as seguintes partes: a) esôfago; b) estômago; c) a região de clavas acumuladas; d) o intestino médio dividido em anterior e posterior e o reto.

Os elementos do estômago são: células ciliadas e glândulas de dois tipos diferentes (Figs. 1-2, es). A região de clavas acumuladas compõe-se das células claviformes, de secreção granulosa eritrófila (Fig. 3, g) e de células intestinais comuns. No intestino médio (Figs. 4, 5) encontram-se os mesmos tipos celulares da região anterior, variando apenas o número das células glandulares eritrófilas.

Ototypylonemertes brevis alimenta-se de Crustáceos e Poliquetos. Na ingestão de fragmentos de Poliquetos, o Nemertino apanha a presa por intermédio de sua tromba evaginada (Fig. 19).

Pela separação de três trechos 1) esôfago e estômago, 2) a região das clavas, 3) intestino restante, conseguiu-se verificar o seguinte: o primeiro trecho não digere; o segundo trecho decompõe musculatura de Crustáceos rapidamente. O terceiro trecho digere também, mas muito menos rapidamente que o segundo. As células claviformes revelam-se, desta forma, como produtoras dos fermentos ativos para a digestão no lume intestinal. Esta pré-digestão ou digestão extra-celular é seguida pela intra-celular, das substâncias absorvidas, realizada nas células intestinais simples.

O pêso inerente à experiência não deve levar à generalização da função das células claviformes, como foi aqui constatada em um Nemertino, para outros grupos de animais, como p. ex. os Turbelários. Na vastíssima literatura sobre a digestão destes últimos, constitue a função das clavas de Minot um dos pontos mais controvertidos. Remeto os interessados nesta matéria à resenha de Pérez González (1949, p. 285-296) e à minha (Corrêa 1949a, p. 183-190). Ao lêr mais trabalhos turbelariológicos, encontramos novas contradições. Assim Méhely (1930) considerou as clavas como armazenadoras de material de reserva, em conformidade com Willier, Hyman & Rifenburgh (1925, p. 324) e Hyman (1946). Por outro lado, foram observadas modificações nas clavas, quando a presa recém-ingerida entra no

trecho intestinal respectivo, em três ordens diferentes dos Turbellaria: Proseriata (Marcus 1949, p. 61), Polycladida (Corrêa 1949a, p. 187) e Temnocephalida (Pérez González 1949, p. 290). Relatei (l. c.) os resultados discordantes de Westblad e Willier, Hyman & Rifenburgh, que concordam apenas em não atribuir função digestiva às clavas dos Tricladida Paludicola. As opiniões contraditórias dos pesquisadores das várias ordens dos Turbelários não significam, obrigatoriamente, observação incorreta de um dos grupos, pois existe na filogenese, ao lado da especialização, também a mudança de função (Remane 1948, p. 259).

Esta mudança de função poderia ter atingido também as glândulas faríngeas. Estas foram responsabilizadas por Westblad (veja Corrêa 1949a, p. 189) pela digestão extra-celular. Bresslau & Reisinger (1928, p. 38) consideraram como órgãos homólogos a faringe simples ("pharynx simplex") dos Turbellaria e o primeiro trecho do trato alimentar dos Nemertinos, isolado nas minhas experiências, ou sejam esôfago e estômago, para eles "faringe e intestino estomacal". As glândulas faríngeas seriam, portanto, homólogas às glândulas estomacais. Estas revelaram-se não digestivas, nas minhas experiências. Isto, porém, não invalida a opinião de Westblad, nem a de Bresslau & Reisinger, pois órgãos morfológicamente homólogos não precisam absolutamente ser fisiologicamente análogos. A definição da atividade digestiva dos componentes do trato alimentar de *Ototyphlonemertes brevis* não torna excusadas outras, relativas às várias ordens dos Turbelários.

A homologia mencionada no último parágrafo sugere um rápido exame da posição dos Nemertini e dos Turbellaria no Sistema. Vogt (1851, p. 185-209) incluiu os dois grupos como ordens, na classe Platyhelminia. A terminologia modificou-se, falando-se hoje no "phylum" ou "cladus" Platyhelminthes, em que Turbellaria e Nemertini figuram como classes, ao lado dos Trematoda e Cestoidea. Existem divergências, talvez pouco importantes, quanto às relações entre as entidades dos Platyhelminthes; Bürger (1907, p. 472) e, com certas restrições também Coe (1943, p. 222) acentuaram relações especialmente estreitas entre Turbellaria e Nemertini, ao passo que Bresslau & Reisinger (1928, p. 34) reúnem Turbellaria, Trematoda e Cestoidea em um "sub-cladus" (Euplatyhelminthes), afastando os Nemertini como representantes de um outro "sub-cladus", Rhynchocoela. Friedrich (1935, p. 370-371) duvida da possibilidade de manter Nemertini e Turbellaria no mesmo filo. Considera os últimos primariamente parenquimáticos, os primeiros secundariamente parenquimáticos, como são os Hirudinea. Nos Turbellaria a cavidade do corpo (esquizocela) corresponderia ao blastocela; nos Nemertini, seria um deuterocele substituído pelo parênquima.

Com isto, Friedrich aproxima os Nemertini aos Annelida, no sentido de derivá-los destes últimos. Não se conhece bem o modo de formação do endomesoderma em Nemertinos e Turbelários (Bresslau & Reisinger 1928, p. 47). Este ponto é evidentemente decisivo para a homologia ou diversidade da cavidade do corpo dos dois grupos.

A opinião de Friedrich a respeito da cavidade do corpo dos Nemertinos parece tão bem fundamentada quanto é possível sem conhecimento do endomesoderma. A definição futura dos Turbelários não poderá prescindir dos pormenores da segmentação, concordantes em Polycladida e Polychæta, como foi muito bem ressaltado por Remane (1926, p. 749). Embora pro-

vável que Nemertinos e Turbelários sejam "secundariamente parenquimáticos" não existe prova disso e ainda menos a de serem uns secundária e os outros primariamente parenquimáticos. A manutenção aqui advogada dos dois grupos no mesmo filo não obriga, certamente, a esperar função idêntica dos vários tipos de células intestinais.

5 — Descrição de *O. erneba*, sp. nov., e de *O. parmula*, sp. nov.

a) Diagnose das espécies novas.

Os robustos vermes de *O. erneba* (Fig. 26) são mais achatados que cilíndricos. A cabeça é ligeiramente abaulada e a cauda afilada e truncada. O comprimento de animais vivos é de 10-12 mm.; o de fixados, 5-6 mm.. A largura, uniforme, atinge 0,5 mm. nos animais vivos; 0,3 mm. nos fixados. A distância entre a extremidade anterior do corpo e a dos gânglios cerebrais dorsais equivale à largura do corpo. A cor é creme, variando levemente com o estado alimentício dos animais.

O sulco cefálico transversal (h) é extremamente nítido e circunda todo o corpo do verme. Dorsalmente ele é mais largo e coloca-se posteriormente aos gânglios cefálicos dorsais, com o vértice voltado para a extremidade posterior do verme. Ventralmente é mais estreito e seu vértice colocado anteriormente atinge o nível médio dos gânglios dorsais. Os poros cerebrais (po) muito largos, são anteriores aos gânglios. Os órgãos cerebrais (o) são volumosos em comparação com o tamanho do verme. Sua câmara sensorial (r) mede 0,05 mm. de diâmetro máximo. Olhos são ausentes. Os estatocistos (s), com 0,02 mm. de diâmetro e forma ovóide, situam-se na face pósterio-dorsal do gânglio ventral. Cada estatocisto contém um estatolito formado por três cristais esféricos contíguos.

O rincoceloma alcança aproximadamente a metade do corpo. A proboscis é bem forte, de diâmetro equivalente a um terço da largura do corpo do verme. Igualmente bem desenvolvido é o músculo retrator da proboscis. A câmara posterior (p) tem 1,2 mm. de comprimento e 0,33 mm. de largura. A vesícula bulbosa da câmara média (v) mede 0,25 mm. ao comprimento e aproximadamente o mesmo de largura. O diafragma (d) tem 0,42 mm. de comprimento e largura de 0,39 mm.. A base (k) do estilete principal é pronunciadamente piriforme. O comprimento dela é de quase 5 microns e largura de 2,5 microns. O estilete (u) de 10 microns ao comprimento mede o dobro do comprimento da base. Ao redor desta há volumosos pacotes de glândulas (ge). As bolsas dos estiletos acessórios situam-se anteriormente ao meio do estilete principal e incluem 6 estiletos de reserva (x) cada uma. A câmara anterior (a) com 0,30 mm. de largura e 1 mm. de comprimento, contém inúmeras papilas (Figs. 23, 24, 34, pa) dotadas cada uma de um bastonete rabdóide. Na eversão da tromba as papilas ficam como que penduradas na parede da câmara anterior.

Os sexos são separados. As gônadas são laterais, não alternadas com os indistintos divertículos intestinais.

O. erneba ocorre na Ilha de São Sebastião, na camada superficial da areia de granulação média, perto da linha da água. A zona de frequência máxima foi na linha da vasante, na primeira quinzena de novembro de 1949. Esta região é também intensamente habitada por *Kata evelinæ* (Turbellaria Proseriata).

O verme de *O. parmula* (Fig. 28) mede de comprimento 3 mm. ao vivo e 1,5 mm. depois de fixado. Possui corpo cilíndrico. Em vista dextro-sinistral há uma constrição do corpo ao nível dos gânglios cerebrais. A extremidade cefálica é ligeiramente abaulada. A largura máxima, que se encontra na altura posterior do cérebro, é de 0,2 mm. no vivo e um pouco menor no fixado. Para trás, essa largura vai decrescendo gradativamente até terminar em cauda cuspidata. Esta possui como *O. brevis* (Corrêa 1948, p. 5) uma placa caudal (Fig. 31, z) mas não tão desenvolvida. Em vista dextro-sinistral ela apresenta-se como nadadeira. Inicia-se ventralmente, atrás do nível da inserção do músculo retrator da proboscis, por um aumento gradativo da altura da epiderme, e alcança a ponta caudal com a altura máxima de 19 microns. Ao atingir esta dobra-se para a frente e, após um percurso de 60 microns, volta bruscamente à epiderme de altura normal. A distância entre a extremidade anterior do corpo e a dos gânglios cerebrais dorsais é de 0,15 mm. ou aproximadamente igual à largura máxima do corpo. A cor é branca à luz refletida.

Olhos são ausentes. O sulco cefálico transversal (h) é visível sobre a metade anterior do cérebro. Os poros cerebrais (po) encontram-se anteriormente ao cérebro. Os órgãos cerebrais, restringem-se a estas pequenas reentrâncias da epiderme situadas ântero-lateralmente aos gânglios cerebrais. Nos cortes falta a continuação interna, a câmara sensorial. A julgar pelo único exemplar até agora disponível, *O. parmula* seria desprovida de órgãos cerebrais, como o é, seguramente *O. brevis*. Os cordões nervosos laterais (c) ressaltam-se muito no verme em preparação total. Os estatocistos (s), de forma esférica, acham-se situados na face póstero-dorsal do gânglio ventral. Cada estatocisto contém um estatolito formado por vários cristais esféricos reunidos em torno de um cristal central.

O rincoceloma estende-se até à metade do comprimento do corpo. A proboscis bem forte em comparação com as dimensões do verme, possui diâmetro máximo na altura do meio da câmara posterior, equivalente a quase metade da largura do corpo no mesmo trecho. A câmara posterior (p) tem 0,38 mm. de comprimento e 75 microns de largura. A vesícula bulbosa da câmara média (v) mede tanto de largura quanto de comprimento, 55 microns. O diafragma (d) abrange 60 microns de largura máxima e as mesmas dimensões de comprimento. É ligeiramente maior que a vesícula bulbosa. A base (k) do estilete principal é piriforme. O comprimento dela equivale ao comprimento do próprio estilete (u). Este é circundado em toda sua extensão por marcas espiraladas. As bolsas dos estiletos acessórios contém cada uma 2-3 estiletos de reserva dotados das mesmas marcas espirais. A câmara anterior (a) com largura de 55 microns e comprimento de 0,25 mm. mostra por transparência em óleo de cravo, o seu epitélio muito alto e este possui as mesmas papilas descritas de *O. erneba*.

Os sexos são separados. As gônadas (j), em número de sete pares, encontravam-se bem desenvolvidas no momento da captura do verme.

Até agora conheço esta espécie apenas da areia de uma das praias da Ilha de São Sebastião. A descrição acima baseia-se em um exemplar e será completada pelo estudo de outros, colecionados depois da impressão do presente trabalho.

b) Comparação das espécies novas com as restantes do gênero.

O. parmula é a única espécie brasileira conhecida que possui marcas espirais no estilete. Por esta razão já está separada das demais espécies do gênero, com exceção de *O. spiralis* Coe e *O. pellucida* Coe que possuem também esse caráter.

- 1) Em *O. pallida pallida* (Keferstein 1862, p. 60) a distância entre a ponta anterior e os poros cerebrais é igual ao duplo da largura do corpo. Em *O. erneba* esta medida corresponde à largura do corpo.
- 1a) *O. pallida czerniavskyi* Bürger (1904, p. 28). Cada estatocisto contém um par de grandes estatolitos e um de pequenos, ao passo que o estatolito de *O. erneba* é composto com grande regularidade de três glóbulos.
- 2) *O. aurita aurita* (Uljanin 1870; veja Bürger 1904, p. 28) tem o corpo atenuado nas duas extremidades; *O. erneba* agora a extremidade posterior mantém o mesmo diâmetro em toda a extensão do corpo.
- 2a) *O. aurita suchumica* (Czerniavsky 1881; veja Bürger 1904, p. 28) distingue-se de *O. erneba* pelo mesmo caráter mencionado na espécie 2. Tanto *O. aurita aurita* como *O. aurita suchumica* são alaranjadas. *O. erneba* é côr de creme.
- 3) *O. claparèdei* (Du Plessis 1891, p. 414) tem 30 mm. de comprimento na fase imatura; *O. erneba*, quando madura, não ultrapassa 15 mm.
- 4) *O. aurantiaca* (Du Plessis 1891, p. 415) é áurea (*erneba* : côr de creme); tem até 20 mm. (*erneba* : 15 mm.) e estatolitos bilobados (*erneba* : trilobados).
- 5) *O. duplex* Bürger (1895, p. 551) não ultrapassa 10 mm. (*erneba* atinge 15 mm.) e tem estatolitos em forma de haltere (*erneba* : trilobados).
- 6) *O. macintoshi* Bürger (1895, p. 551) atinge 30 mm. de comprimento (*erneba* até 15 mm.), tem os estatolitos formados por vários cristais (*erneba* : trilobados) e não possui, provavelmente, órgãos cerebrais (presentes em *erneba*).
- 7) *O. brunnea brunnea* Bürger (1895, p. 552) é acastanhada (*erneba* : côr de creme) e provida de duas manchas acastanhadas na cabeça (ausentes em *erneba*). O estatolito corresponde à espécie 5.
- 7a) *O. brunnea davidoffi* Oxner (1907, p. XC) é também acastanhada.
- 8) *O. spiralis* Coe (1940, p. 288) atinge 50 mm. de comprimento (*erneba* : 15 mm.; *parmula* : 3 mm.), tem órgãos sensoriais laterais (ausentes em *erneba* e em *parmula*), cristas espiraladas nos estiletes (lisos em *erneba*) e vesícula da câmara média como simples canal (em *erneba* e *parmula* : vesícula em bulbo, típica do gênero).
- 9) *O. pellucida* Coe (1943, p. 266) possui estatolitos formados por vários cristais (*erneba* : trilobados) e estiletes marcados por um par de delicados sulcos espirais (em *erneba* : lisos), 2-4 estiletes de reserva em cada bolsa (em *erneba* até 6) e vesícula da câmara média como simples canal (em *erneba* e *parmula* : vesícula em bulbo, típica do gênero).
- 10) *O. evelinæ* Corrêa (1948, p. 2) atinge 30 mm. de comprimento (*erneba* : 15 mm.). Distingue-se ainda pela ausência de papilas com rabdóides na câmara anterior da proboscis (presentes em *erneba*), pela variação na forma e número dos estatolitos (constantes em *erneba*) e pelo estilete do mesmo comprimento que a base (em *erneba* o estilete tem o dobro do comprimento da base).
- 11) *O. brevis* Corrêa (1948, p. 5) distingue-se da nova espécie pelo tamanho do corpo até 10 mm. (*erneba* até 15 mm.), pela ausência de órgãos cerebrais (presentes em *erneba*) e pelos estatolitos formados por mais de 10 cristais (em *erneba* : trilobados).

c) Morfologia comparativa das *Ototyphlonemertes* brasileiras.

Nesta parte, além dos caracteres disjuntivos das várias espécies brasileiras, e dos pormenores do trato alimentar, de interesse especial no presente trabalho, considere ainda os elementos de estrutura que Friedrich (1938, p. 233 e seg.) apontou como relevantes para o futuro agrupamento dos gêneros dos Monostilifera em famílias.

Com a descrição das duas novas espécies do gênero *Ototyphlonemertes*, *O. erneba* (Fig. 26) e *O. parmula* (Fig. 28), o número das espécies conhecidas deste Hoplonemertini, ocorrentes no litoral Norte de São Paulo, equipara-se ao mesmo verificado no Mediterrâneo ocidental, a região até agora mais pesquizada neste sentido.

As dimensões das quatro espécies oscilam entre os 3 mm. do único exemplar de *O. parmula* e os 30 mm. de *O. evelinæ*, como limites extremos para o comprimento. As outras duas espécies possuem dimensões intermediárias, *O. erneba* com 12 mm. e *O. brevis* com 10 mm.. A largura varia em todas as espécies entre 0,2-0,5 mm.. A cor é esbranquiçada ou levemente rosada.

Todas pertencem ao tipo de animais hápticos (Remane 1933, p. 185). *O. brevis* e *O. parmula* são dotadas de placa caudal fixadora. *O. erneba* e *O. evelinæ*, quando tocadas por um estímulo enrolam-se ao redor de si mesmas em busca de um contacto. Com a ajuda dos cílios todas elas deslisam, mas nenhuma nada.

Integumento e parêde do corpo. As espécies presentes possuem a distribuição típica das camadas do corpo para a Ordem a qual pertencem (Coe 1943, p. 145). A epiderme já descrita de *O. evelinæ* (Corrêa 1948, p. 2) e de *O. brevis* (l. c., p. 6) apresenta-se com caracteres semelhantes em *O. erneba* (Fig. 27, e) e em *O. parmula*, havendo porém, nestas últimas, abundantes células eosinófilas na extremidade anterior do corpo. Na extremidade caudal há numerosos espaços claros correspondentes a glândulas esvaziadas. Em *O. erneba* há pacotes de glândulas epidérmicas aprofundadas. Ocupam o espaço entre a membrana basilar e a parêde do intestino ficando encravadas nas camadas de musculatura. A membrana basilar é fina.

A musculatura do corpo (Fig. 28, mu) é representada por um estrato fino de músculos anelares, adjacente à membrana basilar, seguido por um espesso de músculos longitudinais. Pelo que consegui verificar os dois estratos musculares estendem-se em todas as espécies até à extremidade anterior. Em *O. erneba* a camada de músculos anelares é muito espessa, correspondendo a um terço da espessura da longitudinal.

Pertence à musculatura o septo pré-cerebral (Fig. 18) constituído por feixes musculares (mt), os fixadores da tromba descritos de *O. evelinæ* (Corrêa 1948, p. 3) e presentes em *O. erneba*.

Fibras de tecido conjuntivo, metamericamente dispostas, estendem-se desde a extremidade caudal até à extremidade cefálica em *O. erneba*. Ligam a membrana basilar à parêde do intestino e, anteriormente ao cérebro, unem-se à parêde do rincódeo. Constituem estas fibras um verdadeiro esqueleto muito bem desenvolvido nesta espécie.

O parênquima é extremamente abundante em duas das espécies presentes: *O. brevis* e *O. erneba*. Em *O. evelinæ* é muito escasso (Corrêa 1948, p. 2) mas a mesma indicação relativa a *O. brevis* (l. c., p. 6) acabo de corrigir. Em cortes de *O. brevis* e *O. erneba* veem-se grandes massivos parenquimáticos ocupando a maior parte do espaço compreendido entre as camadas de musculatura e o intestino. Teem o aspecto esponjoso, fibrilar e tingem-se em azul nos cortes corados com hematoxilina-eosina.

Células do parênquima penetram no epitélio intestinal (Fig. 29, q) e estomacal através do limite basilar dêles. Em cortes transversais encontram-se até 4-6 pacotes parenquimáticos contornando a parêde do intestino. Em cortes longitudinais vê-se a penetração e o longo percurso do parênquima dentro do epitélio intestinal. O parênquima pode penetrar até nos gânglios cerebrais, assim como apresentar largas penetrações epidérmicas.

Em *O. brevis* e *O. erneba* não foi possível verificar com exatidão a existência e o âmbito das glândulas cefálicas, em consequência da grande abundância de parênquima em tôda a extensão do corpo. Acrescenta ainda a semelhança histológica entre parênquima e glândulas cefálicas. Em *O. evelinæ* (Fig. 35, gc) as glândulas cefálicas ressaltam-se como duas faixas laterais ao rincodeo, abrindo-se na reentrância resultante da desembocadura dêste no orifício oro-proboscicial.

Canal digestivo. No rincodeo, anteriormente ao cérebro, começa o esôfago (Fig. 35, ef). O estômago, o setor seguinte, é quadrangular e bastante viloso em *O. brevis*. Suas células são densamente ciliadas e entre-meadas com elas ocorrem células glandulares (Figs. 1-2, es). De forma alongada e menos viloso é o das outras espécies, mas como nestas, fortemente ciliado. O intestino médio, trecho compreendido entre estômago e o reto, não apresenta cílios nos cortes. Suas células alternam-se com outras, as células glandulares eritrófilas semelhantes às clavas de Minot dos Turbellaria. Em *O. brevis*, estas são concentradas na primeira parte do intestino (Fig. 3, g), que chamei por isso "câmara de clavas". A parte restante, sem acumulação de clavas, corresponde ao intestino propriamente dito das outras espécies. Subdivido-o em intestino médio anterior (Fig. 4) e posterior (Fig. 5). Em *O. erneba* as clavas são distribuídas em sua maioria no assoalho do intestino. Divertículos intestinais nítidos não existem. Em *O. parmula* há divertículos intestinais esboçados. A musculatura intestinal espessa-se posteriormente e aí constitui forte esfínter anal. Nenhuma das espécies descritas possui ceco. Vários exemplares de *O. erneba* mostraram quistos de Gregarina no seu intestino.

O exame de *O. evelinæ* (Corrêa 1948, p. 3) e de *O. brevis* (l. c., p. 6) sôbre a presença de órgãos excretores, tanto em cortes, quanto em animais vivos (Bürger 1899, p. 262), teve resultado negativo. Tentei verificá-los em *O. erneba*, que embora mais curta que *O. evelinæ* é dotada de constituição mais forte do corpo. Coloquei-a em solução fraca de azul de metileno para obter a coloração vital de eventuais protonefrídios. Todavia, em repetidas experiências, os resultados foram nulos e parece-me que órgãos excretores são realmente ausentes.

Proboscis. A proboscis de tôdas as espécies descritas compõe-se de quatro trechos: câmara anterior (Figs. 25, 26, 28, a), câmara média, subdividida em diafragma (d) e vesícula bulbosa (v) e câmara posterior (p).

O rincoceloma não atinge nunca a extremidade caudal do corpo do verme. Por isso, o gênero poderia continuar a ser classificado entre os Prorhynchocelomia (Bürger 1897, p. 17). Esta unidade não deve ser baseada no comprimento do rincoceloma (Brinkmann 1917, p. 158; Stiasny-Wijnhoff 1930, p. 233). Também no gênero *Ototyphlonemertes* a extensão do rincoceloma varia independentemente do tamanho específico. Corresponde a 20% do comprimento do corpo em *O. brevis*, a 30% em *O. evelinæ* e a 50% em *O. erneba* e *O. parmula*. A sua parêde contém epitélio baixo e fibras musculares longitudinais e anelares. As fibras musculares são especialmente desenvolvidas em *O. erneba* assim como o músculo retrator da proboscis. Inserido na extremidade caudal da câmara posterior o retrator apresenta nesta espécie grossos feixes musculares.

A parêde da proboscis corresponde na disposição das suas camadas, ao esquema dos Hoplonemertini. Os nervos proboscídais veem-se especialmente ao nível do diafragma. Ai existem de cada lado das bolsas dos estíletes acessórios, 3-4 nervos no corte transversal. As dimensões variáveis das diversas partes da proboscis já foram relatadas (Corrêa 1948, p. 3, 7) e (p. 211, 212).

Sistema vascular sanguineo. Este sistema é representado pelo conjunto de 2 vasos laterais que correm superposta e paralelamente aos cordões nervosos laterais (Figs. 3-5), bem visíveis em qualquer dos cortes transversais, e um vaso dorsal, supra-intestinal em todo o seu percurso. Em algumas preparações totais vê-se nitidamente a comissura cefálica dos vasos laterais (Fig. 26). A parêde dos vasos é nítida, espessa e nucleada, como se vê nos cortes transversais. A delimitação da luz dos vasos é lisa.

Sistema nervoso. Dois pares de gânglios cerebrais (Figs. 26, 28, b) um dorsal colocado em posição mais cefálica e outro ventral situado caudalmente. Além da comissura interna entre os gânglios dorsais destaca-se em *O. erneba* também uma grossa comissura externa. O par de estatocistos coloca-se na face póstero-dorsal do gânglio ventral e daí sai o par de cordões nervosos laterais (c). *O. brevis* e *O. parmula*, apresentam no primeiro trecho dos cordões uma série de 4-6 constrições. Como a maioria dos Monostilifera (Friedrich 1938, p. 234) *Ototyphlonemertes* possui um único nervo dorsal. É verdade que pude vê-lo, com segurança, apenas em *O. erneba*, onde ele se dispõe, nos vários indivíduos, diversamente ao lado do vaso dorsal. De *O. erneba* vi a saída de nervos anteriores partindo dos gânglios cerebrais dorsais. As células ganglionares, dispostas em grupos que revestem a superfície dos gânglios, reencontram-se com o mesmo aspecto em toda a extensão dos cordões laterais. Assemelham-se às células nervosas do órgão cerebral (Fig. 27, ce).

Órgãos sensoriais. Um par de estatocistos, de forma ovóide ou esférica, localizado na superfície dorsal do gânglio ventral, sempre presente, como característico fundamental da família Ototyphlonemertidæ. Os estatolitos podem ser formados por dois cristais (*O. evelinæ*), por três (*O. erneba* — Fig. 22) ou por vários (*O. brevis* e *O. parmula* — Fig. 33).

Órgãos sensoriais laterais são sempre ausentes assim como também os olhos.

Os órgãos cerebrais, já descritos de *O. evelinæ* (Corrêa 1948, p. 5), não existem em *O. brevis* e segundo o exíguo material disponível também em *O. parmula*. Em *O. erneba* (Fig. 27) são volumosos e semelhantes aos do Hoplonemertino Polistilífero *Drepanophorus albolineatus* Bürger (Scharer 1941, p. 116). Ressaltam-se mais que os de *O. evelinæ*, e como estes situam-se fora do cérebro. O poro cerebral (Fig. 26, po) abre-se de cada lado ao nível ântero-lateral do gânglio cerebral dorsal. O canal cerebral passa através da epiderme, membrana basilar, musculatura circular e longitudinal. É constituído por três partes diferentes: a externa bulbosa (t), com larga cavidade, a parte média de lume estreito (m) e a interna, dilatada, maior que as demais, a região sensorial propriamente dita (r). A parte média pode ser subdivida em duas zonas, a externa de parede delgada e a interna com espessamento da parede. Ao redor da câmara sensorial há dois tipos distintos de células: umas grandes, externas, fortemente eosinófilas são as células glandulares do órgão cerebral (ci). As outras, pequenas, internas, as células nervosas do órgão cerebral (ce), que se assemelham às células ganglionares do cérebro. Enquanto que em *O. evelinæ* estas células formam um massiço na extremidade cega da câmara sensorial, em *O. erneba* elas constituem uma camada envoltória do epitélio da própria câmara. Este epitélio ciliado, assim como o das outras regiões do órgão cerebral é atravessado por tratos de secreção eosinófila, provavelmente proveniente da camada de glândulas cerebrais externas. Entre a câmara sensorial e o gânglio cerebral dorsal há um conectivo de tecido nervoso (co).

Sulco cefálico transversal é presente em tôdas as espécies, sendo excepcionalmente nítido em *O. erneba* (Fig. 26, h), onde ele se destaca em duas faixas, uma dorsal, com o vértice voltado para a extremidade caudal e outra ventral, voltada para a extremidade cefálica.

Gonadas. Sexos separados. As gônadas masculinas e femininas estão lateralmente situadas na metade posterior do corpo. Como nenhuma das quatro espécies possui divertículos intestinais nítidos, as gônadas não são simetricamente dispostas em alternância com eles. Em *O. brevis*, os dutos masculinos são excepcionalmente largos enquanto que nas outras espécies são capilares. Ovócitos maduros de *O. erneba* são muito volumosos, medindo de diâmetro máximo 0,15 mm.. Vários exemplares desta espécie mostraram gônadas femininas com os ovócitos degenerados.

Ocorrência. As espécies conhecidas de *Otothyphlonemertes* brasileiras são representantes da fauna bentônica. Habitam as micro-cavernas existentes entre os grãos de areia, de diâmetro variável, da zona das marés. Até agora foram encontradas apenas nas praias da Ilha de São Sebastião, 100 kms. a leste de Santos. Nas várias estadias feitas na referida ilha, em diversas épocas do ano, a espécie mais frequente foi *O. brevis*, secundada por *O. evelinæ* e *O. erneba*. De *O. parmula* foram encontrados até agora somente alguns exemplares em ponto algo distante do habitat mais abundante das três primeiras espécies.

6 — Summary

1 — My histological study of nutrition in certain Polyclads (Corrêa 1949a) showed a preliminar and extra-cellular digestion in the main intestine. The latter is lined with numerous club-shaped cells of Minot, and these were thought to be responsible for the production of digestive enzymes (Bock 1925, p. 53-54). Preliminary experiments with these Turbellaria did not give univocal results.

In one of the species of *Olotyphlonemertes* (*O. brevis* Corrêa 1948) I verified a dense concentration of erythrophilous, probably glandular, cells in the first part of the gut, that I call "chamber of club-shaped cells". Already Böhmig (1929, p. 18, 64) compared these cells with the Minot cells of Turbellaria.

2 — I used worms of *O. brevis* fed in the laboratory and others preserved immediately after catching. In the state of fasting as well as in the various phases after ingestion the stomach (Figs. 1-2) does not show considerable modifications. Its epithelium is always villose and provided with two types of glands (es). Evidently this part functions as ingestive gut ("Einfuhrdarm") and does not partake in digestion. The following chamber of club-shaped cells (Fig. 3) contains high non-ciliated cells alternating with a great number of erythrophil clubs (g). The same type of cells occurs, although less numerous, in the rest of the mid-gut (Figs. 4-5), the intestine (s. str.).

Immediately after food has been taken into the gut the epithelium of the chamber becomes lower (Fig. 6). This is a symptom of secretion. Also the content of the clubs diminishes and the food in the lumen shows traces of digestion. In the further parts of the mid-gut (Fig. 9) the height of the columnar cells decreases still more and also that of the clubs. The food is not yet dissolved. The gut has alternately regions with food and without. This distribution of the material is effected by means of peristaltic and antiperistaltic movements during ingestion and digestion.

In the next stages (Fig. 10) the club-shaped cells advance towards the lumen of the chamber and become filiform. The food is disintegrated mechanically (Figs. 7-8) and begins to be dissolved chemically, as is shown by the commencement of the absorption of small granules into the columnar cells. In some cases the passage of red stained granules of the food into the intestinal epithelium (Fig. 12) could be seen; in others the content of the intestine is completely transformed into an amorphous mass. Only ingested algæ (Fig. 15, y) and cuticular elements of animal prey preserve their form; they are not digested. During the phases of absorption the columnar cells grow higher than the erythrophil ones and their surface becomes villose (Fig. 11). The absorbed substances show very various aspects: droplets (Figs. 13-14), granules, and vacuoles of different size in the columnar cells.

At the end of absorption the club-shaped cells reassume the aspect of the fasting stage. The absorbed material has disappeared from the gut and the epithelium returns to its normal state. The phases may be resumed as: ingestion (Figs. 3-5); decrease in height of the epithelium by secretion

(Figs. 6, 9); extracellular digestion (Figs. 7, 8, 12, 15); absorption and increase of the epithelium (Figs. 10, 11, 13, 14); distribution of the absorbed material and return to the resting phase.

3 — Before ingesting its food (Polychaetes, Crustaceans) the Nemertean protrudes its proboscis (Fig. 19), seizes the animal and directs it towards its mouth (Figs. 16-17). The prey struggles, but is overcome by means of the stylet. During the engulfing movements the body of the worm changes its form continually (Fig. 20). When two or three worms compete for the same prey, they cannot swallow it whole as they generally do, but only suck out its contents. The worm does not feed longer than 30 minutes at a time.

I cut Nemertines (*O. brevis*) into three sections under the microscope. The first cut lay between oesophagus and stomach, the second behind the chamber of club-shaped cells. I united 12-15 fragments of the same region on a slide in a drop of sea-water and covered it with a slip. By slight pressure on the slip the contents of the cells were freed. Then I added a piece of striated muscle of *Armadillidium vulgare* Latr. to each drop.

The digestive function of the different sections was observed repeatedly for 24 hours (mean temperature 19° C.). The results were always univocal: the slide with the chamber of club-shaped cells showed complete disappearance of the striation and liquefaction of the crustacean muscle after one hour. This effect is due to the erythrophil gland cells. Also the posterior sections of the guts digested, but less intensely. The anterior parts did not change during the whole time of the experiment. This corresponds to the histological distribution of the club-shaped cells. As a control I always prepared a slide with muscle fibres only. They were not changed in 24 hours.

4 — The obvious digestive function of the erythrophilous intestinal cells in *Ototyphlonemertes* contrasts with the diversity of opinions concerning the similar elements in Turbellarians, the club-shaped cells of Minot. I continue to consider the phylum Platyhelminthes as a natural unit and do not with Friedrich (1935) separate the primarily parenchymatic Turbellarians from the secondarily parenchymatic Nemerteans. On the other hand I do not intend to judge the function of the club-shaped cells in Turbellarians from my experiences with Nemertines. Phylogenetic evolution may also lead to change of function and not only to specialization (Remane 1948).

5 a - c — *O. erneba*, n. sp. (Fig. 26), is 10-12 mm. long (*O. evelinæ*: 30 mm.; *O. brevis*: 10 mm.) and 0,5 mm. broad. The colour is whitish. The annular and longitudinal muscles (μ) reach the tip of the head. Fibres of connective tissue that liken a skeleton connect the gut with the basal membrane of the epidermis. The parenchyma is amply developed as in *brevis*, where it even penetrates into the epithelium of the gut (Fig. 29, q).

The concentration of erythrophil glandular cells in the anterior part of the mid-gut that occurs in *brevis* (Fig. 3) does not exist in *erneba*. A cæcum is absent and excretory organs were not seen. The rhynchocoelom has half the length of the body (*evelinæ*: 30%; *brevis*: 20%). The anterior chamber of the proboscis (a) is equipped with papillæ (Figs. 23-24, pa), each armed with a rhabdite. The central (u) and the accessory stylets (x) are smooth.

The statolith (Fig. 22) is composed of three globules (*evelinæ* : two ; *brevis* : numerous). One pair of statocysts (against *pallida pallida*) and 3 globules forming the statolith distinguish *erneba* from *pallida czerniavskyi*, *aurita suchumica*, *aurantiaca*, *duplex*, *macintoshi*, and *brunnea*. The body of *O. aurita aurita* tapers towards the anterior and posterior end, whereas the diameter of the body of *O. erneba* is the same along the whole length except the head. The length of mature worms (12 mm.) separates *erneba* from *claparèdei* still immature with 30 mm. *O. spiralis* Coe and *O. pellucida* Coe have spiral grooves on all stylets, absent in *erneba*. The papillæ in the anterior chamber of the proboscis also occur in *O. parmula*, but the latter has spiral grooves on the stylets and its statolith is composed of several globules.

O. erneba has a single dorsal nerve. Lateral sense organs are absent. The cerebral organs (Fig. 27) are well developed. A transverse cephalic furrow (h) surrounds the body behind the brain as in *evelinæ* and *brevis*. *O. erneba* was found together with these species in sand of the tidal zone on the island of São Sebastião.

O. parmula, n. sp. (Fig. 28) from sand of the island of São Sebastião, is distinguished from *evelinæ*, *brevis*, *erneba*, and the valid species listed by Bürger (1904, p. 26-28) by the spiral grooves of the stylets (Figs. 30, 32). The statolith (Fig. 33) is composed of numerous globules ; the uncertain *O. claparèdei* has three. From *O. spiralis* and *O. pellucida* with spiral grooves on the stylets *O. parmula* is separated by the bulbous, not canalicular shape of the vesicle of the middle proboscidian chamber (Fig. 28, v). Further characters of *parmula* are : papillæ with rhabdites in the anterior chamber of the proboscis ; absence of cerebral organs and of a cæcum.

Combining the results of my own studies with the anterior descriptions the following morphological characters of the genus *Ototyphlonemertes* can be summarized ; of course many of them are not known from the older species :

Filiform animals, up to 50 mm. long ; head slender, without eyes, not demarcated from body. One or exceptionally two pairs of statocysts situated in nerve cell layer on dorsal surface of ventral ganglia. Dorsal ganglia strongly developed. Cerebral sense organs small or absent, situated anterior to brain. Lateral sense organs or a post-cerebral belt of gland-free cells may occur. Cephalic gland surrounding the rhynchodæum with short, thick tubes, sometimes not distinguishable from parenchyma. Annular and longitudinal muscle layers reach tip of head. Muscles fixing base of proboscis to longitudinal layer of body-wall form separate bundles, not a continuous precerebral septum. Mouth and proboscis opening united. Proboscis sheath limited to anterior half of body. Proboscis armed with slender central stylet and basis and two pouches with up to 6 accessory stylets each. Cæcum short or absent, not attaining brain. Sexes separate.

As the cæcum is wanting in the 4 brazilian species, these might be separated as a subgenus also peculiar by the gland-free postcerebral belt.

7 — BIBLIOGRAFIA

- Boek, S. 1925**, Papers from Dr. Th. Mortensen's Pacific Expedition 1914-16. XXV. Planarians. Parts. I-III. Vidensk. Medd. Dansk naturh. Foren. v. 79, p. 1-84 t. 1-2. København. **Böhmig, L. 1929**, Nemertini. W. Kükenthal & Th. Krumbach, Handb. Zool. v. 2, 1 Hälfte, p. 1 (3) — 110 (3). Berlin & Leipzig (W. de Gruyter). **Bresslau, E. & Reisinger, E. 1928**, Platyhelminthes. W. Kükenthal & Th. Krumbach, Handb. Zool. v. 2, p. 34-51. Berlin & Leipzig (W. de Gruyter & Co.). **Brinkmann, A. 1917**, Die pelagischen Nemertinen. Bergens Museums Skrifter, n. ser. v. 3, no. 1 p. VIII + 194 t. 1-16. Kristiania. **Bürger, O. 1895**, Die Nemertinen, Faun. Flor. Golf. v. Neapel, Monogr. 22, XVI + 743 pp. 31 t. Berlin (R. Friedländer & Sohn). **1904**, Nemertini. Das Tierreich (Preuss. Akad. Wiss.) fasc. 20, XVII + 151 pp. 15 fig. Berlin (R. Friedländer & Sohn). **1897-1907**, Nemertini. Bronn's Kl. Ordn. v. 4 Suppl. VIII + 542 pp. 22 t. Leipzig (C. F. Winter). **Claparède, R. E. 1863**, Beobachtungen über Anatomie ... wirbelloser Thiere. VIII + 120 pp. 18 t. Leipzig (W. Engelmann). **Coe, W. R. 1940**, Revision on the Nemertean Fauna of the Pacific coast of North, Central and Northern South America. Allan Hancock Pacific Exp., v. 2, no. 13, pp. 247-323, t. 24-31. Los Angeles (The University of Southern California Press.). **1943**, Biology of the Nemerteans of the Atlantic Coast of North America. Transact. Conn. Acad. Arts & Sciences v. 35 p. 129-328 t. 1-4. New Haven, Conn. **Corrêa, D. D. 1948**, Ototyphlonemertes from the Brazilian Coast. Com. Zool. Mus. Montevideo, v. 2 no. 49, p. 1-12 t. 1-2. Montevideo. **1949**, Ecological study of Brazilian Ototyphlonemertes. Com. Zool. Mus. Montevideo, v. 3 no. 55, p. 1-7 t. 1. Montevideo. **1949a**, Sobre o gênero *Zygantoplanea*, Bol. Fac. Fil. Ci. Letr. Univ. S. Paulo, Zoologia no. 14, p. 173-216 t. 1-5. S. Paulo. **Du Plessis, G. 1891**, Sur une nouvelle Oerstedtia aveugle, etc. Zool. Anz., 14. Jahrg., p. 413-416. Leipzig. **Friedrich, H. 1935**, Studien zur Morphologie, Systematik und Oekologie der Nemertinen der Kieler Bucht. Arch. Naturgesch. N. F. v. 4 fasc. 3, p. 293-375. Leipzig. **1936**, Nemertini. G. Grimpe, Tierwelt der Nord & Ostsee, pars IV d, p. 1-69. Leipzig (Akadem. Verlagsges.). **1938**, Einige neue Hoplonemertinen aus der Ostsee. Kieler Meeresforschungen. v. 3 fasc. 1, p. 233-251. Kiel. **Hyman, L. H. 1946**, The nature of the eosinophilous spheres in the intestinal epithelium of Planarians: a correction. Transact. Amer. Microsc. Soc. v. 65 no. 3, p. 276-277. Menasha, Wisc. **Keferstein, W. 1862**, Untersuchungen über niedrigere Seethiere. Zeitschr. wiss. Zool., v. 12 (1863) fasc. 1 (1862), p. 1-147, t. 1-11. Leipzig. **Marcus, E. 1949**, Turbellaria Brasileiros (7) Bol. Fac. Fil. Ci. Letr. Univ. S. Paulo. Zool. no. 14, p. 7-155 t. 1-22. S. Paulo. **Méhely, L. 1930**, Ueber die Minotschen Drüsen der Planarien. Stud. Zool. v. 1 fasc. 3, p. 161-176, 2 t. Budapest (citado seg. Zool. Ber. v. 27, p. 95, ref. no. 338). **Oxner, M. 1907**, Quelques observations sur les Némertes de Roscoff et de Villefranche-sur-Mer. Arch. Zool. Expér. Génér., sér. 4, v. 6. Notes et Revue, no. 4, pp. LXXXII-LCII. Paris. **Pérez González, M. D. 1949**, Sobre a digestão e a respiração das Temnocephalas (Temnocephala bresslaui, spec. nov.) Bol. Fac. Fil. Ci. Letr. Univ. S. Paulo. Zool. no. 14, p. 277-323 t. 1-4. S. Paulo. **Reisinger, E. 1926**, Nemertini. P. Schulze, Biol. Tiere Deutschl. pars 7, p. 1-24, 7 f. Berlin (Gebr. Borntraeger). **Remane, A. 1926**, Morphologie und Verwandtschaftsbeziehungen der aberranten Gastrotroichen. I. Zeitschr. Morphol. Oekol. d. Tiere v. 5. p. 625-754. Berlin. **1933**, Verteilung und Organisation der benthonischen Mikrofauna der Kieler Bucht. Wiss. Meeresunters. Abtlg. Kiel, v. 21, pp. 161-221. Kiel. **1948**, Die Theorie sprunghafter Typenneubildung und das Spezialisationsgeschehen. Naturwissenschaft, 35. Jahrg. fasc. 9, p. 257-261. Berlin & Göttingen. **Scharrer, B. 1941**, Neurosecretion. III. The cerebral organ of the Nemerteans. Journ. comp. Neurol., v. 74, p. 109-130. Philadelphia, Pa. **Stiasny-Wijnhoff, G. 1930**, Die Gattung Oerstedtia. Zool. Mededee. v. 13, fasc. 3-4, p. 226-240. t. 7-9. Leiden. **Vogt, C. 1851**, Zoologische Briefe v. 1, 719 p. 925 f. Frankfurt a. M. (Literarische Anstalt, I. Rütten). **Willier, Hyman & Rifenburgh, 1925**, A histo-chemical study of intracellular digestion in triclad flatworms. Journ. Morphol. Physiol. v. 40 p. 299-340. Philadelphia, Pa. **Wilson, Ch. B. 1900**, Habits and early development of *Cerebratulus lacteus* (Verr.). Quart. Journ. Micr. Sci. n. ser. v. 43, p. 97-198 t. 9-11. London.

8 — Estampas

EXPLICAÇÃO DAS LETRAS

- a, câmara anterior da proboscis.
 b, cérebro.
 c, cordão nervoso lateral.
 ce, células nervosas do órgão cerebral.
 ci, células glandulares do órgão cerebral.
 co, conectivo nervoso.
 d, diafragma.
 e, epiderme.
 ef, esôfago.
 es, glândulas do estômago.
 f, estômago.
 g, células glandulares eritrófilas.
 ga, gânglio dorsal.
 gc, glândulas cefálicas.
 ge, glândulas do estilete.
 gv, gânglio ventral.
 h, sulco cefálico transversal.
 i, intestino.
 j, gônada.
 k, base do estilete principal.
 l, vaso lateral.
 m, região média do órgão cerebral.
 mt, músculos fixadores da tromba.
 mu, musculatura do corpo.
 n, ovário.
 o, órgão cerebral.
 p, câmara posterior da proboscis.
 pa, papilas.
 po, poro cerebral.
 q, parênquima.
 r, região sensorial do órgão cerebral.
 ri, rincódeo.
 s, estatocisto.
 t, região externa do órgão cerebral.
 u, estilete principal.
 v, vesícula bulbosa.
 vd, vaso dorsal.
 x, estiletes acessórios.
 y, algas no intestino médio posterior.
 z, placa caudal.

ESTAMPA 1

Ototyphlonemertes brevis — Fases digestivas.

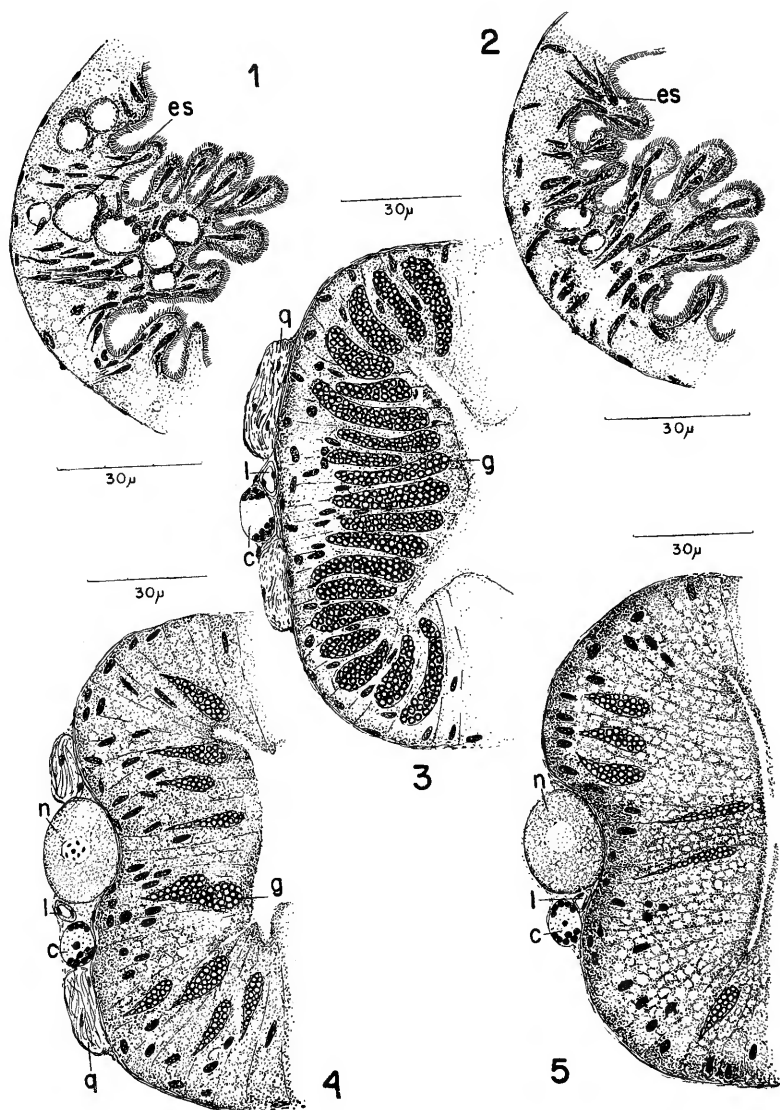
Fig. 1 — Setor do estômago.

Fig. 2 — Setor do estômago.

Fig. 3 — Setor da câmara de clavas no estado jejuno.

Fig. 4 — Setor da parte anterior do intestino médio jejuno.

Fig. 5 — Setor da parte posterior do intestino médio jejuno.



ESTAMPA 2

Ototyphlonemertes brevis — Fases digestivas.

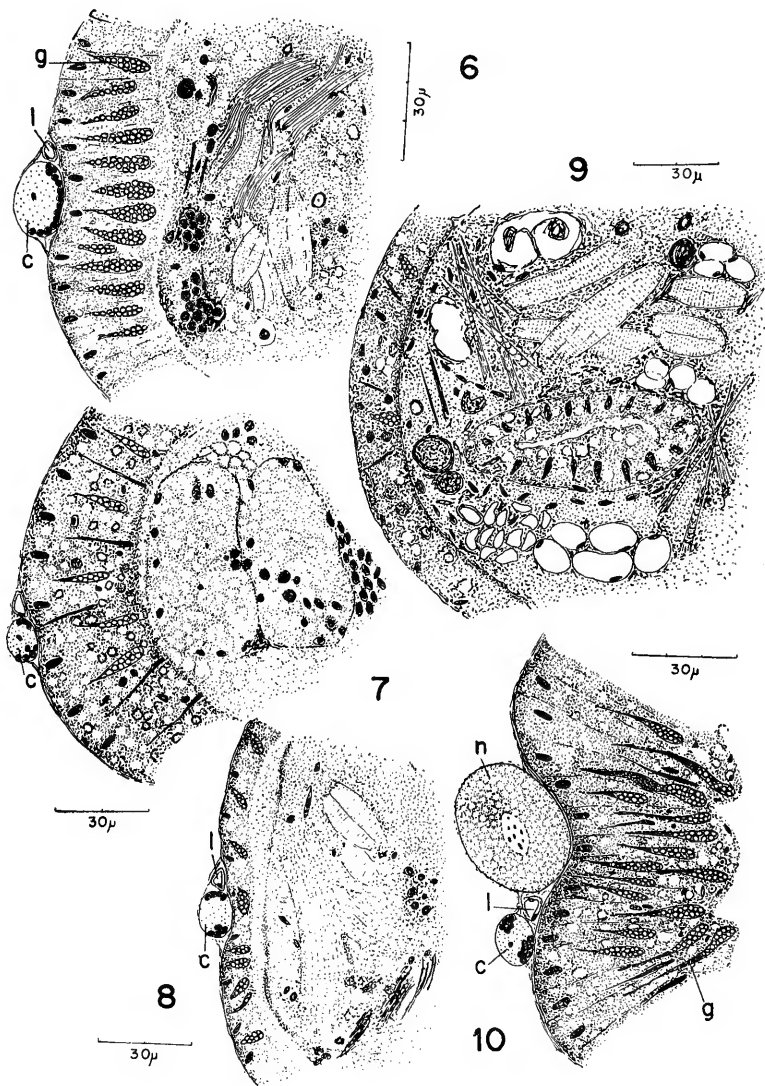
Fig. 6 — Setor da câmara de clavas com conteúdo no lume.

Fig. 7 — Setor da parte anterior do intestino médio com conteúdo no lume.

Fig. 8 — Setor da parte anterior do intestino médio com conteúdo no lume.

Fig. 9 — Setor da parte posterior do intestino médio com o lume repleto de conteúdo.

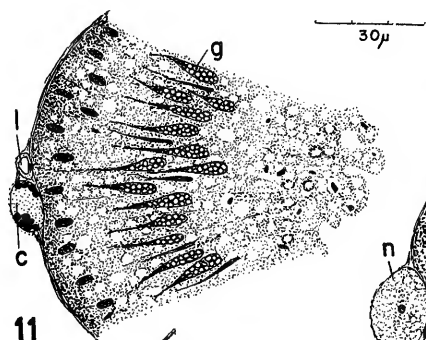
Fig. 10 — Setor da câmara de clavas com projeção das mesmas para o lume.



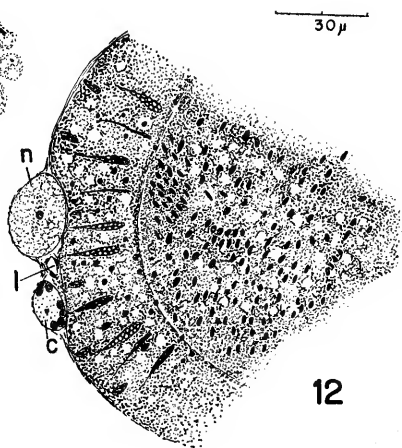
ESTAMPA 3

Olotyphlonemertes brevis — Fases digestivas.

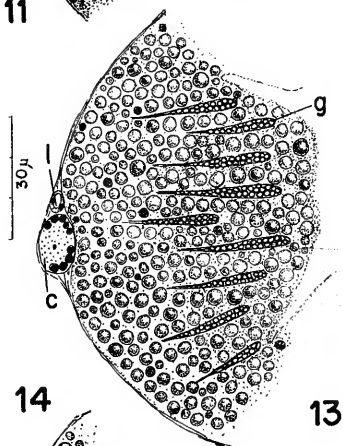
- Fig. 11 — Setor da câmara de clavas com nítida absorção.
Fig. 12 — Setor da parte anterior do intestino médio com conteúdo no lume.
Fig. 13 — Setor da câmara de clavas com grânulos absorvidos.
Fig. 14 — Setor da parte anterior do intestino médio com grânulos absorvidos.
Fig. 15 — Setor da parte posterior do intestino médio com algas no lume.



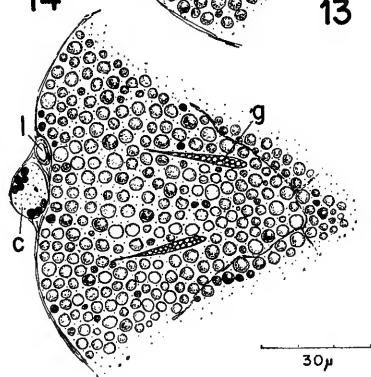
11



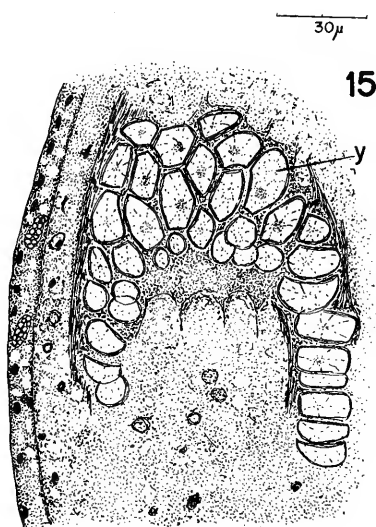
12



13



14

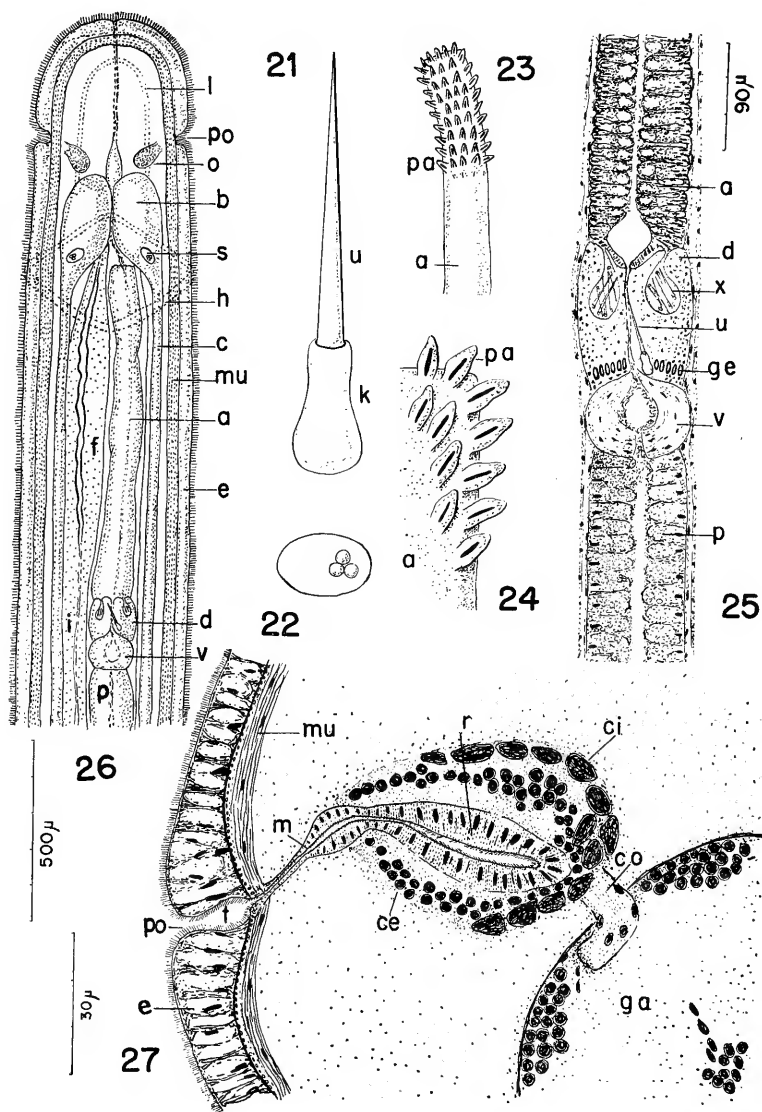


15

ESTAMPA 5

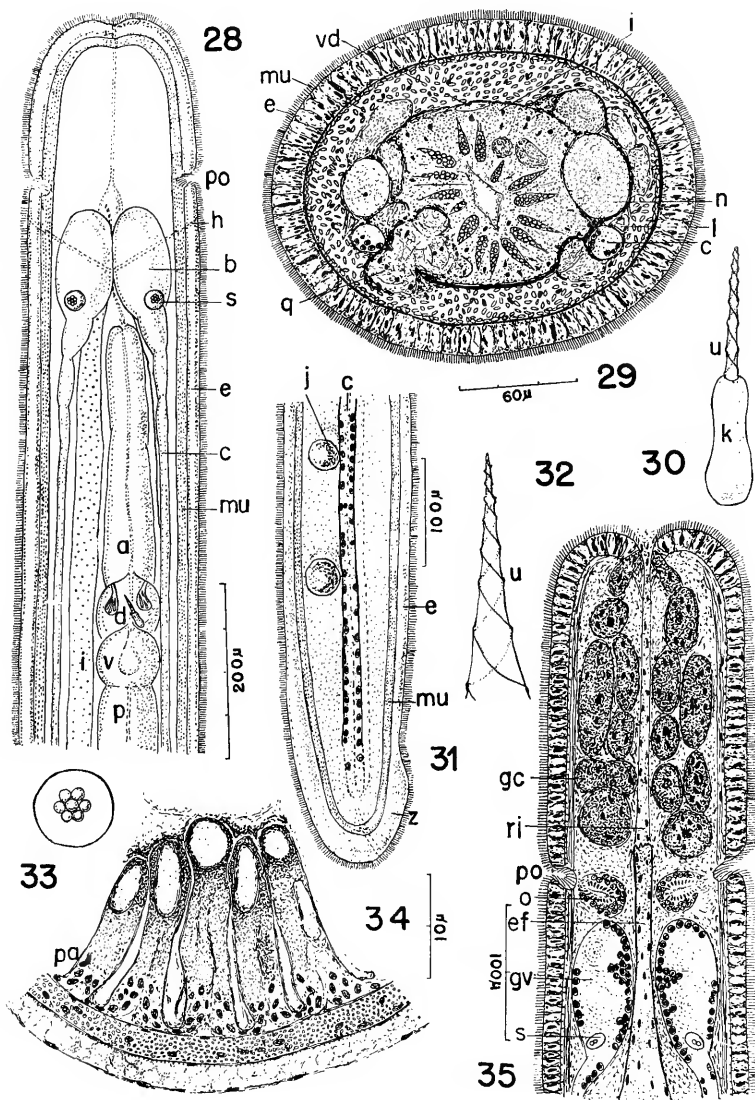
Olotyphlonemertes erneba

- Fig. 21 — Estilete principal.
Fig. 22 — Estatocisto.
Fig. 23 — Extremidade da câmara anterior da proboscis.
Fig. 24 — A mesma aumentada.
Fig. 25 — Proboscis.
Fig. 26 — Vista da parte anterior.
Fig. 27 — Órgão cerebral.



ESTAMPA 6

- Fig. 28 — Vista da parte anterior de *O. parmula*.
Fig. 29 — Corte transversal de *O. brevis* com penetração do parênquima no epitélio do intestino.
Fig. 30 — Estilete principal e base de *O. parmula*.
Fig. 31 — Vista lateral da parte posterior de *O. parmula*.
Fig. 32 — Estilete principal de *O. parmula* em aumento maior.
Fig. 33 — Estatocisto de *O. parmula*.
Fig. 34 — Corte transversal da proboscis de *O. erneba* mostrando as papilas proboscí-
diais.
Fig. 35 — Vista da parte anterior de *O. evelinæ* mostrando as glândulas cefálicas.



ON THE *BRANCHIOSTOMA* [AMPHIOXUS] OF THE COAST OF SÃO PAULO.

Paulo Sawaya and João de Paiva Carvalho

(Departamento de Fisiologia Geral e Animal and Instituto Paulista de Oceanografia)

Several specimens of *Amphioxus* have been caught on 1938 in the bay of Santos and identified as *Branchiostoma caribæum* SUNDEVALL, 1853, according to the references given by HUBBS (1922).

During our investigation of different parts of the seashore region of this State, many of these animals were obtained, chiefly at the Ilhabela in the island of São Sebastião, an island on the north of São Paulo, 100 Km east and 200 Km west of Santos. In the same place, LÜDERWALDT (1929, p.40) captured many of these Lancelets which were identified by Dr. MIRANDA RIBEIRO also as *B. caribæum*.

In a recent book on the Fishes of the Western North Atlantic, edited by TEE-VAN, BREDER, HILDEBRAND, PARR and SCHROEDER (1948) the Lancelets have been dealt with by BIGELOW & FARFANTE. These authors mention that (p.17): "it seems probable that the Lancelets that have been recorded as *B. caribæum* from Santos, from Santa Catharina, at the mouth of the Amazon, from the Rio de La Plata and from Buenos Aires, were *B. platæ*". Based upon this, the authors have recorded our Lancelets under the name of *B. platæ* HUBBS, 1922.

To make certain whether the several specimens we have collected from Santos and from the Island of São Sebastião belonged in fact to *B. platæ*, or to *B. caribæum* as we recorded in our paper of 1938, we re-examined all the specimens from our collection; 13 from the Bay of Santos and 278 from the Ilha de São Sebastião.

BIGELOW & FARFANTE (l.c., p.16) pointed out that *B. platæ* differs from the two eastern Atlantic species of this genus (*lanceolatum*, *africæ*) and from *caribæum* as well, in having its anus considerably posterior to the midpoint of the lower lobe of its caudal fin. And they added that it differs further from *caribæum* in that the lower lobe of its caudal fin originates considerably anterior to the origin of the upper lobe. The number of myotomes and dorsal fin-ray chambers is also often larger in *B. platæ*, although there is no clear distinction from *caribæum* in these respects.

Reviewing the several specimens we have had, some characteristics of the species *caribæum* have been found, but the most of them agree with the species *platæ*. The following table give an account of these peculiarities of 51 Lancelets from Ilha de São Sebastião and 13 from bay of Santos.

T A B L E

Recorded counts for 50 specimens from Ilha de S. Sebastião and 23 from Bay of Santos

Specimens from Ilha São Sebastião	Number of fin-ray chambers			Number of myotomes				Position of the anus	Number of gonads
	Dorsal	Caudal	Pre- caudal	Before the atrioporus	Between the atrioporus and the anus	Postanal	Total	Myotome n.º	
1	268	10	20	36	15	5	56	48	26
2	292	8	25	35	15	8	58	48	26
3	263	15	18	42	15	7	64	57	—
4	256	13	24	37	17	7	61	51	—
5	263	5	20	39	14	6	59	53	29
6	264	7	27	37	16	8	61	53	27
7	251	6	17	35	16	6	57	51	28
8	288	16	32	35	14	8	57	50	18
9	275	17	24	38	15	6	56	53	24
10	273	17	16	34	14	7	55	48	—
11	251	9	25	35	12	9	56	47	—
12	276	2	20	39	11	7	57	53	24
13	288	8	23	40	9	7	56	54	27
14	280	14	26	37	14	7	58	51	30
15	284	10	24	37	14	6	57	51	23
16	295	16	25	38	14	7	59	52	28
17	291	13	22	37	13	7	57	50	26
18	284	11	19	40	14	8	62	54	31
19	302	19	23	37	15	7	59	52	29
20	262	17	34	36	15	7	58	51	44
21	293	18	31	38	16	6	60	54	27
22	270	9	17	40	14	7	61	54	27
23	280	11	27	36	15	7	58	51	21
24	291	15	22	38	14	7	59	52	28
25	280	16	26	38	14	7	59	52	24
26	267	4	19	39	13	7	59	52	—
27	287	10	26	37	15	6	58	52	27
28	272	14	27	37	14	7	58	51	25
29	289	12	27	35	17	6	58	52	30
30	267	13	30	36	15	6	57	51	26
31	253	9	24	39	14	7	60	53	—
32	305	7	20	39	15	7	61	54	28
33	264	9	20	36	16	6	58	52	16
34	275	14	37	37	16	7	60	53	29
35	283	10	21	36	16	7	59	52	26
36	268	12	27	38	15	6	59	53	29
37	279	13	27	38	16	7	61	54	30
38	275	11	24	38	15	7	60	53	33
39	277	15	38	36	16	7	59	52	23
40	249	9	28	38	16	7	61	54	28
41	268	9	13	38	15	6	59	53	29
42	292	13	25	40	16	8	64	56	31
43	272	16	21	39	15	7	61	54	23
44	300	17	27	37	16	7	60	53	27
45	258	8	22	38	13	7	58	51	27
46	268	9	23	37	14	6	57	51	27
47	253	10	17	38	17	7	62	55	28
48	277	15	20	36	13	6	55	49	27
49	278	14	21	38	17	7	62	55	27
50	287	7	24	38	16	7	61	54	29
51	280	11	26	39	16	6	61	55	26

Specimens
from Santos

1	275	11	21	37	17	6	60	54	23
2	296	10	15	37	17	7	61	54	—
3	287	14	21	37	14	7	58	51	—
4	294	12	28	37	16	7	60	53	—
5	294	9	21	37	15	7	59	52	—
6	270	10	21	38	17	7	62	55	—
7	279	13	21	36	16	7	59	52	—
8	300	9	18	40	16	7	63	56	—
9	265	11	23	38	17	7	62	55	—
10	305	11	33	42	16	7	65	58	—
11	310	9	31	38	15	7	60	53	—
12	282	12	27	36	15	7	58	51	26
13	293	16	35	38	16	7	61	54	—

Comparing the table with the figures indicated by BIGELOW & FARFANTE (l.c., p.14) the number of the dorsal fin-ray chambers of our Lancelets rather agrees with those of *caribæum*, but in all the 301 specimens the lower lobe of its caudal fin originates considerably anterior to the origin of the upper lobe. Only in 16 Lancelets was this upper lobe almost not differentiated from the dorsal fin.

The position of the anus is not considerably posterior to the midpoint of the lower lobe of the caudal fin, as BIGELOW & FARFANTE (l.c., p.16) point out for *B. platæ*. Our Lancelets show the anus very near the midpoint of the lower lobe of its caudal fin, but this characteristic alone, in our opinion, does not justify their separation from *B. plaetæ*. As we know, the specific characters have great variation. But the majority of the characteristics of the Lancelets from the coast of São Paulo do agree with those furnished by the authors for *B. platæ*.

To complete the BIGELOW & FARFANTE's description of *B. platæ*, we have to mention that the Lancelets we have collected alive are whitish, semi-transparent, with blue metallic iridescence, and when kept in alcohol they become opaque and those kept in formalin become flesh-colored.

In conclusion, it can be said that, notwithstanding the position of the anus nearer the midpoint of the lower lobe of the caudal fin, the remaining characters give us good reasons to identify the Lancelets from the Bay of Santos and from the Ilha de São Sebastião, as *Branchiostoma platæ* HUBBS, 1922, as BIGELOW & FARFANTE suggested.

REFERENCES

- BIGELOW, H. B. & FARFANTE, I. P. 1948 — Lancelets, em Fisches of the Western North Atlantic. Memoir Sears Found. Mar. Research, n. 1, XVII+576 p.p., Yale University. New Haven, Conn. — HUBBS, C. L. 1922 — A list of the Lancelets of the world with diagnosis of five new species of Branchiostoma. Occ. Papers Mus. Zool. Univ. Michigan, n. 105, 16 pp., Ann Arbor. — LUEDERWALDT, H. 1927 — Resultado de uma excursão científica à Ilha de São Sebastião, 1929. Rev. Mus. Paulista, v. 16, pp., 1-80, 3 pl. São Paulo. — SAWAYA, P., & CARVALHO, J. DE P. 1938 — Ocorrência de Branchiostoma (Amphioxus) na baía de Santos. Bol. Biol. (N. S.), v. 3, n. 2 pp. 43-46. São Paulo.

SÓBRE O CORAÇÃO, O SISTEMA NERVOSO ESTÔMATO-GÁSTRICO E A CIRCULAÇÃO CARDÍACA NOS ESCORPIÕES DO GÊNERO *TITYUS* C. L. KOCH, 1836.

por

Benedicto Abilio Monteiro Soares

(Dept. Fisiologia Geral e Animal — Univ. S. Paulo)

(Dept. Zoologia Secret. Agricultura)

CONTEUDO :

	Pg.
I. Introdução	239
II. Generalidades	240
III. O material e sua proveniência. Técnicas empregadas. Sistemática do material usado	246
IV. Morfologia do coração	248
V. O sistema nervoso estômato-gástrico	251
VI. A circulação cardíaca	252
VII. Discussão	254
VIII. Resumo	260
a) Morfologia do coração	260
b) O sistema nervoso estômato-gástrico	260
c) A circulação cardíaca	261
IX. Summary	261
X. Bibliografia	263
XI. Estampas	266

I. INTRODUÇÃO

Acham-se na ordem do dia as questões relativas ao sistema nervoso autónomo dos Invertebrados do ponto de vista de seu comportamento em face das drogas coli — e adrenérgicas. Neste particular ocupam os Escorpiões posição privilegiada, dado o desenvolvimento do seu sistema nervoso estômato-gástrico, que, como é sabido, corresponde fisiologicamente ao sistema nervoso autónomo dos Vertebrados. Acresce ainda ser pouco conhecido o mecanismo da circulação nestes aracnídeos, assunto relevante, que, graças ao material à nossa disposição, foi possível incluir no tema de nossas cogitações.

No presente trabalho pretendemos apresentar os resultados de nossas pesquisas realizadas sobre o coração, o sistema nervoso estômato-gástrico e a circulação nos escorpiões do gênero *Tityus* C. L. Koch, 1826, os mais comumente encontrados entre nós.

Ao Prof. Dr. PAULO SAWAYA, Diretor do Departamento de Fisiologia Geral e Animal da Faculdade de Filosofia, Ciências e Letras da Universidade de São Paulo, cabe-nos agradecer a benévola acolhida, e bem assim ao Dr. OLIVÉRIO MÁRIO DE OLIVEIRA PINTO, Diretor do Departamento de Zoologia da Secretaria da Agricultura, pelas facilidades que nos concedeu, confiando-nos as ricas coleções relativas a grupo de nossa predileção.

II — GENERALIDADES

A morfologia geral do sistema circulatório, e especialmente a estrutura do vaso cardíaco, embora de há muito intensamente estudadas, apresentam pontos controvertidos, que darão margem durante ainda muito tempo, a interessantes pesquisas. Se assim acontece com a morfologia, mais ainda com a fisiologia da circulação, de que apenas alguns autores se ocuparam.

A descrição do órgão cardíaco e do sistema vascular de *Buthus*, apresentada por NEWPORT em 1843 (p. 286) é satisfatória, constituindo, por assim dizer, uma revisão do assunto sob o ponto de vista da anatomia comparada. Nesse estudo NEWPORT corrige vários erros dos autores antigos, como TREVIRANUS e outros. Apesar de sua valiosa contribuição para o conhecimento da anatomia do coração e dos vasos daquele escorpião, ainda várias são as suas deficiências no que se refere à parte descritiva. Decorrem estas falhas principalmente da preocupação que teve o autor de comparar essas estruturas com as suas correspondentes nos Miriápodes e nos Insectos, aos primeiros dos quais dedicou maior atenção. Por outro lado, na época em que NEWPORT publicou o seu trabalho, applicava-se à nomenclatura dos órgãos dos Invertebrados a terminologia usada para os Vertebrados, particularmente os Mamíferos, o que, além de dificultar, de certo modo, a compreensão do trabalho, torna-o obsoleto em vários pontos. Apesar disso, as pesquisas desse autor são fundamentais e suas figuras esquemáticas vêm estampadas nos mais modernos trabalhos sobre o assunto.

As referências à morfologia do coração e dos vasos tornaram-se clássicas, tanto assim que PÉREYASLAWZEWA (1907, p. 168), ao tratar do desenvolvimento do escorpião *Androctonus ornatus*, na parte referente ao aparelho circulatório, diz ter sido o coração descrito de maneira suficientemente completa e, por isso, acha supérfluo abordar esse assunto com pormenores. Devemos notar que a autora se refere à descrição do órgão cardíaco do embrião destes *Chelicerata*, pois, a deduzir da literatura que podemos consultar, um estudo sistemático e minucioso do órgão no animal adulto ainda não se fez. Realmente, o trabalho da autora, que lemos na tradução francesa publicada em 1907, elaborada por K. KORSAKOFF com a colaboração da Sra. ROSSYSKAIA-KOJEWNIKOWA, data de 1902, ano em que foi publicado em russo nas "Memórias dos Diários Zoológicos, Secção dos Amadores da Natureza e Antropologia", vol. 3, n.º 4. Nesse trabalho (p. 168) PÉREYASLAWZEWA diz: "Tudo o que se poderia ajuntar à descrição dos autores, seriam alguns pormenores sobre a estrutura histológica das paredes do coração, nos estádios embrionários mais adiantados."

Segundo a autora (1. c.), a parede do coração é formada de duas camadas distintas : uma, interior, composta de fibras musculares circulares, bastante espessas, estreitamente apertadas umas contra as outras, como as grossas estacas redondas de uma casa de páu a pique ; a outra, externa, formada de fibras musculares longitudinais. Estas últimas são um pouco mais delgadas que as fibras circulares, mas igualmente unidas.

E mais adiante acrescenta que o coração se apresenta sob a forma de um tubo bastante largo, estreitando-se para as extremidades, sobretudo para a extremidade inferior. O tubo é fechado nos dois extremos, a cada um dos quais adere um vaso sanguíneo como continuação natural do coração. Portanto, por ser o coração tão nitidamente fechado nas duas extremidades por septos muito evidentes, não se pode ter dúvida quanto aos seus limites. Esses septos se destroem ou se transformam em válvulas.

Mais completo e, sob vários pontos de vista, mais interessante é o trabalho de GONDZIKIEVITCH (1) (1908) intitulado "Histologia do sistema circulatório nos *Arachnoidea*." Embora nada adiante sobre a inervação própria do coração, assunto que focalizaremos em seus pormenores no presente trabalho, dá-nos, contudo, valiosas informações sobre a estrutura do órgão cardíaco. Não obstante ser referido por vários autores, o trabalho de GONDZIKIEVITCH não tem sido levado na devida consideração, talvez por ter sido publicado em língua russa, pouco acessível à maioria dos pesquisadores. Por se tratar de trabalho que veio a lume em periódico de consulta extremamente difícil, e que serviu de base para as nossas pesquisas, julgamos de bom alvitre sumariar-lhe os pontos fundamentais. Segundo GONDZIKIEVITCH (1908, p. 2), a parede do coração é formada de três camadas superpostas. A camada externa se compõe de fibras longitudinais e em parte das chamadas células pericárdicas. A média é constituída de fibras musculares. A interna — endocárdio — é formada de células endoteliais. As fibras longitudinais da camada externa, com núcleos alongados, não possuem estriação transversal, sendo de natureza conjuntiva e não muscular. Neste ponto diverge de KOVALEWSKY (1892) e de PÉREYASLAWZEWA (1902), que admitem a existência de musculatura longitudinal no coração dos Escorpiões. Entre as fibras conjuntivas da camada externa pode, no entanto, haver fibras musculares lisas que não formam camada, mas estão dispostas dentro da massa fundamental de tecido conjuntivo. As células pericárdicas aderem fortemente às fibras e também se encontram entre elas, possuem um ou mais núcleos e podem anastomosar-se entre si. As que estão afastadas do coração, especialmente, possuem prolongamentos protoplásmicos mais ou menos salientes, de onde saem longas fibrilas. Estas fibrilas se conjugam com as fibras dos ligamentos alares do coração e, em parte, também com as fibras do seu envoltório externo. A musculatura circular é massiva, formada de fibras estriadas transversalmente e situadas umas ao lado das outras. Há duas fileiras de fibras musculares dispostas em arco, em ambos os lados do coração, unindo-se na linha mediana, tanto dorsal como ventralmente. Da disposição encontrada resulta que uma fibra de qualquer lado se une com duas fibras do lado oposto. Estas fibras possuem núcleos que frequentemente contêm nucléolos. Cada feixe de fibras é circundado de todos os lados por sarcolema, podendo haver espaços vazios entre este e as fibrilas. Os sarco-

(1) A bibliografia registra este autor, erroneamente, com o nome de GADZIKIEVICZ.

lemas das fibras musculares, na parte em que estão voltados para o coração, unindo-se, formam uma membrana homogênea, simples — a íntima. O sarcolema também toma parte na estriação transversal externa da fibra. O endocárdio é formado de células endoteliais, alongadas, que constituem delgada membrana. A presença de endotélio no coração dos Escorpiões é ponto de referência importante, particularmente quando se compara a estrutura de tal órgão com a de outros Aracnídeos que não possuem endotélio. Os óstios se apresentam como aberturas protegidas por válvulas bem desenvolvidas. As válvulas são prolongamentos da camada de fibras musculares. Apesar de desenvolvidas, não delimitam câmaras, como se supôs outrora. Esta descrição contém, em essência, os resultados das observações de GONDZIKIEVITCH.

Além desses trabalhos, a escola russa contribuiu com outros para o estudo do sistema circulatório dos Escorpiões. Referimo-nos às publicações de PETRUNKEVITCH (1922, p. 157), que, ao estudar o sistema circulatório e a segmentação nos Aracnídeos, se refere ligeiramente à estrutura do órgão cardíaco. As ilustrações que o autor apresenta do sistema cárdio-vascular (1. c., fig. B do texto e estampa I, fig. 1) do embrião de *Centurus insulanus*, embora esquemáticas, são bastante elucidativas, o que permite boa compreensão do arranjo vascular e de alguns pormenores da anatomia do órgão.

Temos a citar, ainda da escola russa, o trabalho de PAVLOWSKY (1924, p. 628), que resume a anatomia do coração e dos vasos. Assinala a presença de fibras longitudinais sem qualquer traço de estriação transversa. A textura do coração é representada pelo tecido conjuntivo do peri- e do endomísio disposto em diversas camadas do lado da cavidade do órgão. Assim, a íntima do coração representa somente o perímio que reveste as fibras da túnica muscular, e está conjugada com o endomísio que passa para o tecido conjuntivo que envolve as fibras longitudinais externas do coração. Outros pormenores adianta ainda PAVLOWSKY, e a eles volveremos na discussão do presente trabalho.

Ainda sobre a morfologia do sistema vascular vale a pena mencionar os dados de DU BUISSON (1925, p. 673) referentes ao sistema de ligamentos do coração de *Buthus*. Segundo o autor, os ligamentos hipocárdicos, os mais importantes, partem da parede ventro-lateral do coração e vêm terminar nas traves conjuntivas da lacuna sanguínea que recobre dorsalmente o pulmão. Ao discutir o trabalho de LANKESTER (1885, p. 374) sobre a existência de espaços sanguíneos entre as fibras destes ligamentos, espaços sanguíneos que permitiriam a volta do sangue da lacuna pulmonar para a cavidade pericárdica, DU BUISSON verifica a ausência de tais espaços, o que aliás, mais tarde (segundo o autor) foi também confirmado pelo próprio LANKESTER.

Relativamente à inervação, os autores até agora referidos quase nada adiantam, com exceção de PAVLOWSKY (1924, p. 628) que apenas alude às pesquisas de POLICE (1900, 1901, 1902, 1903). Foi este autor um dos primeiros a chamar a atenção em suas pesquisas em *Euscorpis italicus* para o denominado sistema nervoso estômato-gástrico. Este sistema é constituído de um par de nervos cardíacos, um par de nervos laterais e um par de nervos intestinais (nomenclatura de POLICE). O par de nervos cardíacos, que nos

interessa de modo especial (p. 184), origina-se do cérebro (1) na porção em que este adere ao esôfago. Os dois nervos cardíacos logo abandonam este órgão e percorrem as paredes laterais inferiores do vaso dorsal. A medida que se dirigem para a parte caudal do vaso dorsal, encurvam-se para a parte superior deste, avizinhandose um do outro. Ao se aproximarem tornam-se mais finos, fundem-se em um único nervo, o chamado nervo epicardiaco. Este percorre o vaso dorsal na linha mediana em direção caudal, adelgaçando-se cada vez mais à medida que se avança para a parte caudal. POLICE compara o nervo epicardiaco com o de idêntico nome encontrado nos Onicóforos e Miriápodes.

As afirmações deste autor são em parte contestadas por outros, especialmente por GOTTLIEB (1926, pp. 231-233) que, ao estudar *Euscorpius carpaticus*, apenas pôde estabelecer a existência de dois pares de nervos estômato-gástricos, isto é, um que corresponde aos nervos laterais e outro aos nervos intestinais, segundo a nomenclatura de POLICE. Não foi possível à autora encontrar as relações dos nervos cardíacos com o corpo central cerebral. Ainda os trabalhos de POLICE receberam severa crítica por parte de HANSTRÖM (1919), que acha não possuírem os nervos mencionados relação alguma com o corpo central, devendo, porém, provir do gânglio queliceral. A suposição de HANSTRÖM, de que os nervos laterais nada têm a ver com o corpo central, é adotada por GOTTLIEB (1926). De suas inúmeras observações conclui a autora que, em todo o caso, esses nervos não saem do corpo central. Além disso, GOTTLIEB (p. 232) não encontrou os chamados *nervos cardíacos* de POLICE. À vista dessas observações, HANSTRÖM (1928, p. 381) pesquisou o sistema nervoso estômato-gástrico de *Vejovis boreus*, tendo verificado que, entre o corpo central e esse sistema não há relação alguma. O estomodeu, diz o autor (l. c.), atrás do cérebro é suprido por dois nervos estomodeais (nervos intestinais de POLICE), que se estendem primeiro por cima do estomodeu e depois para os lados. Estes nervos têm suas raízes, segundo as informações dos que se ocuparam do assunto, no gânglio queliceral. Dele, porém, saem também, mais lateralmente, os nervos laterais, que inervam pelo menos os divertículos anteriores do intestino médio. Os nervos cardíacos de POLICE não existem também em *Vejovis*; ramos dorsais da cadeia nervosa ventral (os nervos hemais) suprem o coração. Realmente, em seu estudo sobre o sistema nervoso central dos Aracnídeos, HANSTRÖM (1923, pp. 260 e 261, fig. 3), descreve e figura os nervos hemais que têm origem no primeiro gânglio abdominal, e, mais tarde (1928, pp. 381 e 382), aduz sobre este ponto o seguinte: "esta inervação concorda com o que acontece em *Limulus*. As anastomoses laterais destes nervos cardíacos representam seguramente os "nervos cardíacos" de POLICE; sua ligação com o sistema nervoso central foi, porém, descrita por este autor, de modo imperfeito." Os nervos cardíacos, portanto, conclui HANSTRÖM, correspondem aos nervos alongados laterais do coração de *Limulus*. Aliás, é hábito frequente entre os diversos autores comparar a estrutura dos Escorpiões com a de *Limulus*. A razão disto se encontra nas relações filogenéticas que se admitem existir entre estes animais e também na semelhança na disposição de órgãos internos.

(1) Mantivemos neste sumário a terminologia do autor.

Ainda sôbre a morfologia do sistema cárdio-vascular dos Escorpiões é de mencionar-se a resenha feita por WERNER (1934, p. 115), que compila vários dados da bibliografia até essa data.

Seja igualmente assinalado o resumo elaborado por DAIBER (1921) sôbre a morfologia dos *Arachnoidea*. A autora se refere aí à estrutura do coração (p. 307) e ao sistema simpático (p. 293) dos Escorpiões. Apesar de tratar muito resumidamente do assunto, cita, no final, interessante literatura relativa à morfologia do grupo (pp. 338-350).

Finalmente, devemos lembrar ainda o recente trabalho de TEMBE & AWATI (1942, p. 70 e seg.) que descrevem a morfologia do aparelho circulatório de *Buthus tamulus*. Ao tratarem das chamadas "alae cordis" (p. 72) indicam-nas como sendo musculos que interferem nos batimentos cardíacos.

Nos trabalhos acima sumariados, com excepção do de NEWPORT (l. c. p. 297) e do de DU BUISSON (l. c., p. 676) é praticamente ausente qualquer informação sôbre a circulação. Sôbre esta NEWPORT diz, em resumo, o seguinte: "O sangue recebido das brânquias pelas veias é conduzido para o coração ao redor dos lados dos segmentos, avolumando-se com o de outros vasos que provêm dos segmentos no seu curso. Esse sangue entra no coração pela parte posterior de cada câmara através do orifício de STRAUS, localizado na superfície dorsal. A cavidade aurículo-ventricular dilatada pelo afluxo do sangue começa primeiramente a contrair-se pela ação das fibras circulares, na parte posterior de cada câmara. Por esta contração, parte do sangue é impelida lateralmente através do sistema de artérias para o interior e para a periferia do corpo, enquanto que o restante, que é a porção principal, é impulsionado para a frente através das válvulas e do corpo da câmara. Por sucessivas contrações das fibras circulares de uma câmara o sangue entra na câmara seguinte. Um fluxo de sangue entra no coração pelos orifícios auriculares num curto intervalo de tempo que medeia entre a ação contráctil de duas câmaras, intervalo esse provavelmente ocasionado pela reação dos apêndices musculares laterais do órgão. Estas contrações começam na câmara principal do sexto segmento abdominal, são levadas gradualmente para diante através dos segmentos sucessivos, de tal modo que, quando a terceira câmara se contrai, a primeira estará outra vez cheia e pronta para esvaziar-se, ocasionando assim, por seus movimentos alternados, as pulsações que se observam em todos os corações formados de séries longitudinais de câmaras e válvulas, movimentos que são (p. 298) tão bem conhecidos nos Insetos. Impulsionado por estas contrações sucessivas através da aorta, distribui-se o sangue a partir da cabeça, ao tórax e aos órgãos de locomoção. Parte dele também é mandada em torno dos arcos aórticos, através da artéria supra-espinhal, em direção posterior, para o abdômen, nutrindo a corda, enquanto que outra porção, misturada com a coligida nos vasos portais, é enviada às brânquias."

Depois desse trabalho, sômente nos foi dado ler o de DU BUISSON (l. c., p. 676), que pesquisou a circulação sanguínea em *Buthus*, tratando também da respiração. O autor correlaciona o movimento do sangue com os movimentos respiratórios.

No seu estudo, DU BUISSON se apoia em BLANCHARD (1852), cujo trabalho nos foi inacessível, e no artigo de WILLEM (1917, p. 226) sôbre a circulação nas Aranhas. Segundo este último autor, a sístole cardíaca determina

queda de pressão na cavidade pericárdica, nas veias pneumocárdicas e nas lacunas que cobrem cada pulmão, dando como resultado uma aspiração do sangue nessas regiões. Consequentemente, há alargamento das fendas aéreas que separam as lamelas pulmonares. Os períodos de sístole e diástole cardíacas atuam, assim, sobre o conjunto das lamelas, e o ar interposto entre elas é alternativamente comprimido e descomprimido, promovendo assim a ventilação dos espaços aéreos interlamelares.

Estudando *Buthus*, DU BUISSON (l. c.) observou que o coração, como o de *Limulus* e o das Aranhas, se contrai inteiramente com 60 pulsações por minuto. Verificou que, colocando-se sobre um dos óstios uma gotícula de soro fisiológico colorido pelo carmim, vê-se que o líquido é aspirado no momento da diástole. Com o emprego do carmim, pôde constatar que a maior parte do conteúdo do coração era impelida para a parte cefálica e somente um terço do sangue era dirigido para a metade posterior do pré-abdômen e para o pós-abdômen. Notou ainda mais que, praticando-se no tegumento um orifício que atinja justamente uma veia pneumocárdica, a quarta, por exemplo, não havia hemorragia, o sangue da veia deprimindo-se sob o orifício e formando um menisco côncavo. Colocando uma gotícula de água no orifício, esta penetrava na veia pouco a pouco, num movimento cujo ritmo era análogo ao do coração. Isto concorda com o que WILLEM observou para as Aranhas.

A verificação desta "pressão negativa" nas veias pneumocárdicas mostra, na opinião de DU BUISSON, a inexactidão da concepção de BLANCHARD.

Finalmente, VON BRÜCKE (1925, p. 931) no Hand. d. Physiologie de H. WINTERSTEIN, sumaria a circulação nos Escorpiões, baseando-se quase exclusivamente nas pesquisas de NEWPORT. Transcreve as seguintes observações de BLANCHARD (1852) que nos parecem interessantes: Em *Scorpio occitanus* todas as oito câmaras se contraem ao mesmo tempo, as seis câmaras anteriores esvaziando o sangue na aorta cefálica, enquanto que as duas últimas posteriores, ao contrário, fazem-no na artéria caudal. Estas observações de BLANCHARD decorrem de experiências realizadas com líquidos corados, injetados no coração. Ainda mais, nas pulsações do coração têm influência os músculos extensores e flexores dos apêndices torácicos, os quais desempenham, de certo modo, o papel de válvulas, permitindo o afluxo do sangue dos seios venosos dos apêndices para o grande seio ventral, e impedindo ao mesmo tempo a passagem em direção contrária. Através dos sete pares de vasos pneumocárdicos, relativamente longos, volta do pulmão o sangue arterializado, em parte pela sucção que se dá por influência da musculatura respiratória.

Como se vê, acham-se abertos à discussão vários pontos referentes à estrutura do órgão cardíaco, contando-se no número deles os que se relacionam com a inervação. Há autores (KOVALEWSKY, PÉREYASLAWZEWA) que admitem uma camada de fibras musculares longitudinais exterior à camada muscular circular do coração, enquanto que outros negam a existência dessa camada de fibras musculares longitudinais (GONDIKIEVITCH). Para POLICE o coração é suprido pelo nervo epicárdico, o que é contestado por GOTTLIEB e HANSTRÖM. Para aquele primeiro autor o nervo epicárdico tem origem no corpo central, ao passo que para estes dois últimos pesquisadores não há tal relação nervosa. A própria existência de um nervo

epicardíaco é também posta em dúvida. Além disso, as noções sobre a circulação ainda são relativamente imperfeitas, exigindo uma acurada revisão.

Entre esses pontos obscuros, os que tentaremos, pois, abordar no presente trabalho são os seguintes :

- a) morfologia do coração ;
- b) o sistema nervoso estômato-gástrico ;
- c) a circulação.

III.

MATERIAL E SUA PROVENIENCIA. TECNICAS EMPREGADAS. SISTEMATICA DO MATERIAL USADO.

O material utilizado nos nossos estudos foi constituído de Escorpiões das espécies *Tityus bahiensis* (PERTY, 1834) e *Tityus serrulatus* Lutz & Mello, 1922 (Fam. *Buthidæ*), aquela predominante no Estado de São Paulo e a última no Estado de Minas Gerais. A maioria dos *Tityus bahiensis* proveio da cidade de Piracicaba, Estado de São Paulo, donde recebemos cerca de 300 exemplares adultos. De Minas Gerais tivemos em mãos 50 espécimes de *Tityus serrulatus*.

Para as preparações histológicas foram utilizados Escorpiões recentemente nascidos no laboratório ou, em alguns casos, após sofrerem a primeira muda, que se dá ainda quando os escorpiõesinhos se acham no dorso da fêmea. Para o estudo macro — e microscópico do coração empregamos animais adultos, tendo sido feitas preparações totais do órgão, com prévia fixação em formol e coloração pelo paracarmim.

Devido à extrema raridade dos Escorpiões machos, quase só fêmeas foram usadas nos nossos estudos.

No laboratório conservaram-se os Escorpiões em recipientes com terra no fundo e alguns cacos de telha e de tijolo e pedaços de madeira, mantendo-se o ambiente com certo teor de humidade. Como alimento recebiam, de vez em quando, aranhas da espécie *Lycosa erythrognatha* LUCAS, que eram avidamente comidas. Baratas só eram aceitas como alimento em casos de prolongado jejum. Aliás, havendo certa humidade no terrário, os animais se conservaram aparentemente bem em jejum, durando alguns meses, dois a três. Não se observou canibalismo entre as formas adultas, mas os recém-nascidos eram logo devorados, especialmente quando os Escorpiões estavam sem alimento. As mães devoravam os próprios filhotes, sempre que não se achavam suficientemente fartas. Tentou-se a criação em cativeiro, mas os filhotes morriam sempre, sem se alimentarem, após sofrerem a primeira muda.

Inúmeras experiências foram realizadas com material vivo. O vaso dorsal era exposto pelo processo que descreveremos adiante, cortando-se o telson, como precaução contra a picada. Outras vezes, desejando conservar o telson para evitar a sangria, em vez de sectionar a agulhão, introduzimos quase todo o pós-abdômen num tubo de borracha de pequeno diâmetro, com o que se conseguia imobilidade dessa parte do corpo. Para imobilização do animal, fixava-se o tubo de borracha bem como cada um dos palpos numa caixa de PETRI com fundo de parafina, com o auxílio de alfinetes.

Exposto o tubo cardíaco, para estudos de fisiologia, o órgão era banhado em Ringer para Insectos, segundo a fórmula : cloreto de sódio 5,5 ; cloreto de potássio 0,140 ; cloreto de cálcio 0,120 grs. ; água de fonte filtrada 1 litro.

Para estudo histológico usaram-se os fixadores BOUIN acético, a mistura SUSA, o formol neutro e o líquido de ZENKER.

As inclusões foram feitas em parafina, com passagem pelo óleo de cravo ou pelo creosoto, ou segundo o método de PETERFI. As secções, de 10-15 micra, coradas com hematoxilina-eosina e hematoxilina férrica, deram resultados satisfatórios. Empregamos também o método de BIELSCHOWSKY, de impregnação pela prata amoniacal (COSTA e CHAVES, 1926 p. 163).

Grande parte das observações, especialmente no estudo do sistema nervoso, foi feita com o auxílio do método de coloração vital pelo azul de metileno, de acordo com a seguinte técnica : aberto o animal, mergulhava-se o coração, *in situ* ou isolado, numa solução de azul de metileno fornecido especialmente pela firma GEORGE T. GURR de Londres. Com um pequeno motor dos utilizados comumente para arejamento de aquários, provocávamos a introdução de ar na preparação durante 15 a 30 minutos. Geralmente, após esse tempo, os nervos se achavam bem visíveis, impregnados pelo corante. A preparação era, então, examinada à lupa GREENOUGH, com o auxílio da qual também se faziam as micro-dissecções. As tentativas de fixar tais preparações de azul de metileno com o auxílio do molibdato de amônio, para torná-las permanentes, lograram êxito apenas relativo.

A determinação do material foi feita por nós, habituados que estamos a identificar os Escorpiões recebidos pela secção do Departamento de Zoologia em que trabalhamos. Ademais, tratando-se das duas formas mais comuns, uma predominando no Estado de São Paulo, e outra no Estado de Minas Gerais, nunca houve dificuldade no seu reconhecimento.

Admite-se atualmente a existência de duas subespécies de *Tityus bahiensis* (PERTY, 1834), *Tityus bahiensis bahiensis* (PERTY, 1834) e *Tityus bahiensis uniformis* MELLO-LEITÃO, 1931, de que *Tityus bahiensis immaculatus* PIZA, 1932, é sinônimo, tal como se vê na monografia mais recente dos Escorpiões sul-americanos, da autoria do Prof. MELLO-LEITÃO (1945, pp. 378 e 381).

No entanto, visto ocorrerem frequentemente na mesma localidade, e nas mesmíssimas condições de vida, *Tityus bahiensis uniformis* não passa de mera variedade, donde, por força do moderno conceito de subespécie e das regras que presidem ao uso da nomenclatura trinominal, *Tityus bahiensis uniformis* deverá ser considerado, igualmente, sinônimo de *Tityus bahiensis*.

Tityus serrulatus LUTZ & MELLO, 1922, também possui duas subespécies, *Tityus serrulatus serrulatus* LUTZ & MELLO, 1922, e *Tityus serrulatus vellardi* MELLO-LEITÃO, 1939* (MELLO-LEITÃO, 1945, l. c., pp. 393 e 396). Quanto ao valor desta última forma como subespécie, nada podemos dizer por ora ; o assunto requer estudo mais minucioso, à luz de séries grandes de exemplares, levando-se em conta a sua distribuição geográfica.

Os nomes das formas exóticas de Escorpiões são citados neste trabalho com a mesma nomenclatura usada pelos autores que delas trataram.

* Chamado *Tityus stigmurus* Thorell por VELLARD (1932, p. 553).

IV. MORFOLOGIA DO CORAÇÃO (Est. I, Fig. 1-2)

Quando se retiram os tergitos do Escorpião, tendo o cuidado de raspar a superfície interna, divisa-se logo o vaso cardíaco alongado, que se estende do primeiro ao sétimo tergito (Fig. 1). O tubo cardíaco não é uniforme no seu diâmetro, mas apresenta uma série de estreitamentos (sete) que correspondem aos espaços intertergitaes. Nesses estreitamentos se interpõem os lobos do fígado que ladeiam o coração em toda a sua extensão rostrocaudal.

São bem interessantes as relações que o fígado mantém com o vaso cardíaco, e que passaremos a resumir. Como se sabe, o fígado dos Escorpiões é um órgão de aspeto massivo, de cor pardacenta. Examinando à lupa, distinguem-se nele os lobos glandulares, com aspeto de cacho. Na superfície dorsal, o fígado apresenta uma goteira que se alonga em toda a extensão do primeiro ao sétimo tergito. No fundo da goteira notam-se os orifícios que dão passagem às artérias hepáticas oriundas da face ventral do coração. Os bordos da goteira são franjados, apresentando uma série de sete lobos que se intrometem nas reentrâncias do coração. Os espaços interlobares são ocupados pelas saliências laterais do tubo cardíaco, nas quais são bem visíveis, na superfície dorsal, os óstios (Fig. 1, o). Quando se retira o coração, evidencia-se a goteira, que corresponde exatamente à imagem negativa do tubo cardíaco. Para a retirada dos tergitos é sempre necessário sectionar os músculos dorso-ventrais, do que resulta aparecerem as extremidades dorsais destes músculos nos bordos da goteira. Ao exame vê-se que o coração é provido de sete pares de óstios (Fig. 2, o). A disposição destas formações em *Tityus* não corresponde àquelas mencionadas por NEWPORT (1843, p. 286, estampas 14 e 15, figs. 27 e 33. h), por PAVLOWSKY (apud WERNER 1934, p. 109, fig. 77 c) e por WERNER (1. c., p. 116, fig. 85), pois o nosso material examinado vivo ou fixado em formol, sempre mostrava os óstios dispostos na face dorsal, alternados à direita e à esquerda. Na fig. 2, obtida de uma preparação total do coração, vê-se muito bem que os óstios têm uma abertura de forma triangular, de vertice medial e de base lateral, correspondendo às reentrâncias laterais do tubo cardíaco, no ponto onde se inserem os pteripilos. O vértice do triângulo ostial é dirigido para a linha mediana, achando-se o primeiro óstio ao lado esquerdo e ao nível da interseção do primeiro com o segundo tergito. Os óstios são todos aproximadamente do mesmo tamanho, com exceção dos dois pares posteriores, que são menores, sendo o último par o menor de todos (Fig. 2). Os óstios maiores medem 100-150 micra de comprimento e 30 micra de base. O último par mede cerca de 70 micra de comprimento por 15 de base. No escorpião recém-nascido (Fig. 2) o aspeto não é diferente do adulto, em que o coração mede em média 15 mm. de comprimento por 2-3 mm. de largura.

O coração é recoberto pelo chamado saco pericárdico, que o envolve em toda a sua extensão rostro-caudal. Numa vista transversal, porém, nota-se que o pericárdio não envolve o coração como um círculo que circundasse um outro concêntrico, mas forma na parte dorsal, logo acima do nervo epicárdico, o chamado seio pericárdico dorsal. Lateral e ventralmente ficam os outros seios: laterais e ventral. Desta maneira, o saco pericárdico se assemelha mais a uma goteira que abraça o coração, deixando livre a face dorsal cardíaca, na qual jazem os nervos epicárdicos e o seio pericárdico

dorsal. Não obstante, em virtude da presença dos ligamentos numerosos que atravessam o pericárdio, e que tomam inserção nas paredes do tubo cardíaco e nos órgãos circunjacentes, o coração permanece praticamente dentro duma atmosfera formada pelo espaço pericárdico que nos cortes se encontra comumente cheio de sangue. Na cavidade pericárdica e aderentes ao coração se encontram numerosas células grandes e redondas (Fig. 3, b) que medem 15 micra de diâmetro, de protoplasma vacuolar e granuloso, de núcleo excêntrico, redondo e basófilo, medindo 7 micra de diâmetro. São as chamadas células pericárdicas, que ocorrem não só nos Escorpiões, como também nos Insetos. No protoplasma de tais células frequentemente se encontram corpúsculos escuros (preparações com hematoxilina férrica), de contorno irregular, parecendo substância estranha ao citoplasma e aparentemente indicativa da natureza fagocitária destes elementos, conforme já foi assinalado por KOVALEWSKY (1892, p. 224). Entre essas células pericárdicas aparecem abundantes corpúsculos sanguíneos (Fig. 3, s). Não raro estas células se acham providas de prolongamentos que se estendem, às vezes, de uma a outras células, anastomosando-se (Fig. 3).

Os ligamentos cardíacos já referidos são os que a seguir descrevemos :

1) Na face dorsal do coração tomam inserção dois ligamentos epicardiâcos, um de cada lado do seio epicardiaco dorsal. Pelas suas extremidades esses ligamentos se inserem na parede dorsal do tubo cardíaco e na face profunda tergitral. Vistos em secção transversal, os dois ligamentos abraçam o seio epicardiaco dorsal.

2) Lateralmente se encontram os ligamentos alares, que tomam inserção na face dorsal cardíaca, atravessam o espaço pericárdico e o pericárdio e vão inserir-se nas pleuras. Nesse percurso, esses ligamentos ficam adjacentes aos músculos dorso-ventrais.

3) Na face ventral do tubo cardíaco prendem-se os ligamentos mais fortes do coração, denominados ligamentos hipocárdicos, que se vão inserir ventro-lateralmente no tecido das coberturas pulmonares.

4) Distinguem-se ainda no coração os ligamentos dorso-laterais, chamados comumente pteripilos, que tomam inserção na face dorso-lateral do tubo cardíaco, no espaço compreendido entre os ligamentos epicardiâcos e os ligamentos alares. Daí os pteripilos (Fig. 2, p) se dirigem para cima e para fora, contornam o músculo dorso-ventral e se inserem na face profunda do tergito respectivo.

Como se sabe, esses ligamentos todos mantêm o coração *in situ*, não concorrendo para a dilatação do tubo cardíaco durante as suas pulsações. São formações de natureza conjuntiva, não interferindo, portanto, ativamente nas contrações do coração.

O tubo cardíaco é provido de forte musculatura circular rica em estriação transversal (Figs. 3, 4, 5, m), o que impressiona logo que se examinam as preparações respetivas. As fibras aparecem nos cortes sagittais e horizontais constituídas de conjuntos massivos com a forma de paralelepípedos (Fig. 5, m) ; os núcleos são grandes (Fig. 5, n), ovoidais, dispostos no meio das fibras, providos de cromatina granulosa. O citoplasma da fibra é fortemente granuloso e contém inúmeros vacúolos (Fig. 5, v), muitos dos quais, a nosso ver, decorrem do processo de fixação. As células musculares medem

50 micra de altura e 30 micra de largura ; o núcleo mede 8 micra no seu maior diâmetro. Nas preparações com a hematoxilina férrica as miofibrilas cardíacas aparecem guarnecidas de belíssima estriação e jazem imersas na massa protoplásmica abundantemente granulosa. O sarcolema (Fig. 5, q) das fibras nessas preparações é bastante evidente, mostrando uma estriação bem significativa na periferia. Um caráter muito interessante destas fibrilas vem a ser a presença de espaços vazios numerosos entre as miofibrilas circundadas pelo sarcolema.

Vistas em cortes transversais, as fibras musculares cardíacas são nitidamente distintas, formando no conjunto dois arcos (Fig. 3, a, a') que se unem tanto dorsal como ventralmente. Na face dorsal a junção é mais evidente. A união dos arcos musculares na face ventral é menos acentuada, mas assim mesmo bastante perceptível. Nessas preparações, as miofibrilas aparecem compactas, formando um conjunto massiço com a sua estriação extraordinariamente saliente, e sendo muito raros os vacúolos que se notam nos cortes sagitais ou horizontais. Cumpre notar que em certos pontos as miofibrilas se entrelaçam formando um retículo (Fig. 3, r), em certos lugares de aspeto ogival. O sarcolema (Fig. 3, q) na superfície interna da fibra aparece mais denso nos cortes transversais ; a ele está aderida inteiramente a íntima, a qual, ao nosso ver, representa o que se chama endomísio. Externamente à camada de fibras musculares circulares se encontram os feixes de fibras longitudinais (Figs. 5, 3, e) evidenciados pelos núcleos numerosos, fusiformes, medindo 6-7 micra em seu maior diâmetro, de cromatina condensada. Conforme se verá na discussão, a natureza destas fibras é ainda controvertida e por isso o seu exame requereu de nossa parte grande cuidado. São elas muito evidentes tanto nos cortes transversais como nos horizontais e sagitais ; especialmente nas preparações coradas com hematoxilina férrica, distinguem-se nitidamente as fibras musculares das conjuntivas pela sua estriação. A proporção entre umas e outras, porém, não é a mesma em toda a extensão do coração. Predominam em geral as fibras conjuntivas na região anterior e as musculares na região posterior. KOVALEWSKY (1) (1893 apud GONDZIKIEVITCH 1908, p. 3) nega a existência de fibrilas musculares longitudinais no coração. Por seu lado, PÉREYASLAWZEWA (1907, p. 168) indica a existência de uma camada de fibras longitudinais exteriores à camada circular. Ao contrário, GONDZIKIEVITCH (p. 3) diz que essa camada de fibras adjacente à camada circular é de natureza conjuntiva, mas que entre essas fibras há outras que se podem considerar como fibras musculares lisas. Adianta mais que nas preparações com hematoxilina férrica estas últimas sobressaem nitidamente entre as fibras conjuntivas circunjacentes. No nosso material as fibras musculares são muito mais evidentes, especialmente na região do coração ao nível do sexto e sétimo tergito. Aliás, a presença de fibras musculares longitudinais é comum no coração das aranhas (FRANZ 1903, p. 203).

Quando se examina o coração nos cortes longitudinais ou transversais, verifica-se que ele é provido de válvulas (Figs. 4, 6, vl) que afloram na cavidade cardíaca às vezes em tal extensão que chegam a tocar a parede do lado oposto. Estas válvulas são formadas quase exclusivamente pelas fibras

(1) GONDZIKIEVITCH se refere ao trabalho de KOVALEWSKY, de 1892, por nós compulsado e citado na bibliografia (p. 69), como tendo sido publicado em 1893.

circulares. Elas guarnecem os óstios cardíacos (Fig. 4, o), cuja abertura está sempre relacionada com as fibras do pteripilo (Fig. 2, p). Na formação da válvula a fibra muscular circular acompanhada da íntima dobra-se em ângulo reto, penetrando na cavidade cardíaca com os dois lábios paralelos. Na extremidade livre da válvula as fibras circulares aparecem frouxamente dispostas no citoplasma da célula, dando a essa extremidade aspeto areolado. É de se notar que a camada de fibras conjuntivo-musculares externa acompanha a camada circular na sua dobradura para formação da válvula em toda a extensão. Neste percurso ela se estende até a extremidade livre da válvula, adelgaçando-se cada vez mais até se reduzir a uma camada única que se continua com o endotélio.

V. — O SISTEMA NERVOSO ESTOMATO-GÁSTRICO

Para o estudo do sistema nervoso estômato-gástrico de *Tityus* servimo-nos de material vivo, visto como a parte desse sistema que mais nos interessava era a referente aos nervos que suprem o coração. Fixados os escorpiões numa placa de cera, logo que se retiravam os tergitos, divisava-se o coração provido de um cordão nervoso bem evidente, mesmo a olho nú, sôbre a linha mediana (Figs. 1, 3, 6, ne), e estendendo-se desde a região do terceiro par de óstios até o sexto. Quer no material fresco, quer no fixado, esse cordão sempre foi bem visível e em muitos casos parecia jazer numa goteira excavada na face dorsal do tubo cardíaco. Tentamos dissecar esse cordão nervoso e conseguimos, com o auxílio de estiletos finos de vidro, destacá-lo da parede cardíaca com relativa facilidade. Em toda a extensão visível, isto é, do sexto ao terceiro par de óstios, o nervo se desprende, mas a partir desta última região é nítida a sua bifurcação em dois ramos que prosseguem em direção ao rostro, voltando-se ventralmente e contornando a face lateral cardíaca. Os dois ramos são extremamente finos, muito pouco visíveis, mesmo quando examinados sob a lupa GREENOUGH. Nas multiphas tentativas que fizemos para prosseguir nessa disseção apenas em dois casos conseguimos ver um filete nervoso emanando do ramo direito e prosseguindo, colado à parede do coração, em direção à sua parte rostral. Em outro caso os dois nervos resultantes da bifurcação acima referida contornavam a face lateral do coração, indo ligar-se ao gânglio torácico respetivo. Infelizmente não nos foi possível conservar as preparações para tentar uma evidenciação mais perfeita deste aspeto singular do comportamento do nervo que supre o coração. Assim sendo, recorreremos então aos cortes histológicos horizontais, transversais e sagitais, na esperança de poder verificar em seus pormenores essa parte do sistema nervoso estômato-gástrico. As melhores preparações que obtivemos foram as tratadas pela hematoxilina férrica. Nelas é evidente, nos cortes que abrangem as regiões caudais ao terceiro par de óstios, a presença de dois nervos, os chamados nervos epicardíacos (Figs. 3 e 6, ne), que jazem na face dorsal do coração, justamente na pequena goteira formada pelos pontos de interseção dorsais aos arcos musculares estriados. Conforme se vê na figura 3, a linha de interseção desses arcos é bem nítida e sôbre a sua extremidade dorsal podem divisar-se os nervos epicardíacos com a sua estrutura peculiar. Geralmente o cordão nervoso aparece envolvido pelas fibras conjuntivas que emanam da camada externa do coração. Em muitos casos é bem visível a ocorrência de dois cordões

nervosos, que aparecem em todas as séries. Essa duplicidade não é contínua. A medida que se examinam os cortes das regiões posteriores divisa-se apenas um cordão, geralmente o direito, o que indica ser o nervo esquerdo de menor extensão. O exame dos cortes das regiões anteriores ao terceiro par de óstios indica apenas a presença de dois nervos cardíacos situados na face dorsal e imigrando pouco a pouco para a face lateral. Não nos foi possível verificar as ligações desses nervos com o corpo central. Os indícios que temos dessas conexões dos nervos com o gânglio torácico somente foram perceptíveis com a disseção cuidadosa à lupa GREENOUGH e com o auxílio da coloração pelo azul de metileno. Nos cortes de um escorpião recém-nascido de 4-5 mm. de comprimento incluindo apenas o cefalotórax e o pré-abdômen, verificamos na face ventral do coração a ocorrência de um cordão nervoso que se estende desde a região do primeiro par de óstios até o último.

VI. — A CIRCULAÇÃO CARDÍACA

Ao nível do sexto e sétimo segmento do coração se iniciam as ondas contrácteis, rítmicas, que prosseguem para diante e para trás. Colocando-se uma gota de azul de metileno sobre o coração na região do sexto segmento, verifica-se a sua aspiração pelo tubo cardíaco e a sua progressão tanto para a região rostral como para a caudal. Como o coração não é visível através do tegumento, torna-se necessário secionar os tergitos em toda a extensão, de modo a expor o órgão. Com isso secciona-se também o ligamento epicardíaco e o pericárdio. Descoberto assim o órgão, notam-se os óstios abertos, por onde se dá a aspiração do corante. Com o auxílio do azul de metileno, podem-se perceber, depois de algum tempo, os nervos epicardíacos, os quais, como foi dito, aparecem como cordão sobre a superfície do tubo numa extensão que vai do quarto tergito ao sétimo. Esta disposição pode variar, pois encontramos o cordão nervoso também no espaço que vai do terceiro ao sétimo. Quer-nos parecer que tal ocorre como variação individual. Quando se consegue expor o coração sem lesar os lobos hepáticos, as pulsações podem durar até três dias. A lesão dos lobos hepáticos, porém, provoca a saída de um líquido que em contato com o coração retarda o número de pulsações. Na sístole cardíaca verifica-se que os óstios se fecham unindo os lábios, o mesmo se dando com os lábios valvulares. Isto se nota muito melhor depois que se conseguiu a coloração dos músculos pelo azul de metileno. Não é raro verificar-se, após algum tempo de funcionamento normal, que as contrações do coração se processam em espiral, havendo uma torção do eixo cardíaco ântero-posterior. Essa torção se dá das câmaras posteriores para as anteriores, de tal modo que estas últimas chegam a mostrar por vezes a face ventral. Ao nosso ver, essa torção decorre da libertação do tubo cardíaco da maior parte dos ligamentos, isto é, dos dorsais e dos laterais. As contrações se processam independentemente dos ligamentos, visto como, seccionados estes, o tubo cardíaco continua a pulsar rítmicamente. Tanto a sístole como a diástole se dão principalmente à custa da musculatura própria do coração. Outro fato também digno de nota vem a ser o encurtamento no sentido ântero-posterior do coração na sístole. Este fenómeno, quer-nos parecer, processa-se graças à presença das fibras lisas longitudinais da camada externa do coração. Pela sístole cardíaca o sangue é impelido para a região cefálica e para a região uroidal, penetrando nas artérias cefálicas e na artéria

uroidal. Por meio das artérias hepáticas (Fig. 7, h) ele é veiculado para a região ventral. Nas lacunas sanguíneas peri-pulmonares o sangue recebe o oxigênio e daí volta para o coração. Nesse mecanismo intervém a diástole cardíaca. Em seguida à sístole há uma diminuição da pressão no espaço pericárdico, do que resulta aspiração do sangue para o mesmo. Na diástole o coração se enche, sendo o sangue aspirado através dos óstios. Quando se faz uma pequena abertura entre o sexto e o sétimo tergito, de modo a expor o coração, e em seguida se injeta numa das articulações do pós-abdômen uma solução fraca de azul de metileno, consegue-se acompanhar, até certo ponto, os fenómenos há pouco descritos, principalmente a aspiração do sangue, agora corado, para o espaço pericárdico e a penetração do mesmo no coração através do sexto e sétimo pares de óstios, que são os únicos visíveis na preparação. A volta do sangue para o espaço pericárdico é impedida pelo fechamento dos óstios e pela coaptação dos lábios das válvulas. Esta é, aliás, a função principal das válvulas, pois, como se sabe, elas se acham localizadas na metade dorsal da cavidade cárdica e não delimitam câmaras, como se pensava antigamente (BLANCHARD 1849, p. 332). Julgou-se que as válvulas cardíacas delimitassem câmaras pelo fato de algumas delas tocarem a parede ventral do coração. Na realidade o coração de *Tityus*, como o dos demais Escorpiões, não é provido de câmaras, mas apenas contém dilatações e reentrâncias, e a literatura registra as primeiras sob o termo impróprio de câmaras.

Tendo-nos interessado sòmente pela circulação cardíaca, deixamos de lado completamente os interessantes fenómenos que se processam nos vasos periféricos, isto é, a circulação geral.

O número de batimentos cardíacos variou, em média, entre 60 e 80 por minuto, sendo a média 65. Naturalmente esse número está acima do normal, visto como os animais em todos os casos se achavam excitados, o que se compreende facilmente em virtude das condições operatórias. Para manter o ritmo cardíaco utilizamos com resultados satisfatórios a solução perfusora para Insetos indicada páginas atrás. Tentamos usar uma solução perfusora adequada, elaborada pelo Dr. RUBENS SALOMÉ PEREIRA. Não dispondo, porém, de maior número de exemplares que possibilitasse mais determinações do conteúdo mineral do sangue, fomos, então, levados a desistir, por ora, do seu emprego. O pH do sangue, determinado pelo micro-potenciômetro de COLEMAN, está entre 6,5 e 7. Afim de verificar a influência do pH sòbre o ritmo das contrações, perfundimos o coração com a referida solução perfusora, fazendo variar o pH entre 3,5 e 8, valendo-nos para isso da soda e do ácido acético. Os resultados obtidos indicam que entre pH 6 e 7 os batimentos cardíacos permanecem constantes. Abaixo destes limites, em geral, se dá aceleração das pulsações.

Tivemos ainda oportunidade de experimentar a influência do suco hepático sòbre o funcionamento do coração. Para isso maceramos vários lobos hepáticos na solução perfusora e o líquido obtido foi gotejado sòbre o órgão cardíaco nas condições já descritas. Em todos os casos houve sensível diminuição das pulsações. Um dos nossos protocolos assinala o seguinte: número de batimentos igual a 107 por minuto com a solução perfusora, baixando para 65 sob a influência do macerado de fígado. Continuando o órgão

sob a ação do macerado, o número de pulsações foi diminuindo paulatinamente até a parada completa do órgão.

Tentamos, ainda mais, verificar a influência do veneno do Escorpião sobre o próprio coração. O veneno foi colhido após excitação elétrica do pós-abdômen, conforme indicações de PHISALIX (1922, p. 236) ultimamente repetidas por RAMIREZ (1947, p. 384). Sobre as características do veneno nada temos a acrescentar ao descrito por JOYEUX-LAFFUIE (1883, p. 746) e, em dias recentes, por MAGALHÃES (1928, p. 17). Este autor estudou o veneno canto de *Tityus bahiensis* como de *Tityus serrulatus*. Quer diluído, quer concentrado, o veneno atua retardando o número de pulsações cardíacas, lembrando a ação da acetilcolina segundo experiências de SAWAYA e SOARES (1949, p. 328).

VII. — DISCUSSÃO

Em suas linhas gerais as nossas observações confirmam as dos autores que se dedicaram ao estudo da morfologia do coração dos Escorpiões. Não poucos, porém, são os pontos de divergência, além de outros que escaparam às observações desses autores, seja por causa de dificuldades técnicas, seja principalmente porque se achavam preocupados com o estudo comparativo dessas estruturas nos diferentes Aracnóideos. As nossas observações confirmam principalmente as de GONZIKIEVITCH, que é, sem dúvida, um dos autores que mais contribuíram para o conhecimento da estrutura do coração do *Euscorpis europeus*. Ao contrário deste autor, tivemos a oportunidade de verificar a existência de fibras longitudinais de natureza muscular de permeio com as fibras conjuntivas, que nos nossos preparados aparecem mais abundantes à medida que se consideram as regiões mais próximas dos tergitos caudais. Baseado em VOSSELER (1891), GONZIKIEVITCH é de parecer que se dê também nos Escorpiões, como nos Insetos, uma gradual transformação das fibras musculares lisas em fibras conjuntivas, dizendo mesmo textualmente que “julga mais certo falar em substituição das fibras musculares lisas por tecido conjuntivo fibroso, em virtude das fibras musculares longitudinais não formarem camada massiça mas estarem dispostas dentro da massa fundamental das fibras de tecido conjuntivo”. Não as considera como camada separada, mas como envoltório externo do coração. A existência de delgadas camadas de fibras musculares que passam entre as células adiposas e se vão reunir à camada periférica do coração é aceita também por KOVALEWSKY (1892, p. 225). Este autor adiante acrescenta o seguinte: “Estas relações são percebidas ainda mais nitidamente no corte longitudinal onde se distinguem claramente fibras que penetram diretamente na camada muscular longitudinal (externa) do coração”. (1) Como se vê, KOVALEWSKY admite a existência de fibras musculares longitudinais na adventícia do coração, embora tenha confundido, a nosso ver, as fibras conjuntivas dos ligamentos cardíacos com as fibras musculares. Por sua vez, PÉREYASLAWZEWA (1907, p. 168) também se refere à existência de fibras musculares longitudinais na camada externa do coração do escorpião *Androctonus ornatus*, e PETRUNKEVITCH (1922, p. 164), ao descrever sumariamente a estrutura do coração de *Centrurus insulanus*, diz apenas “que a

(1) As reticências correspondem a indicações de figuras, aqui suprimidas por motivos óbvios

adventícia de tecido conjuntivo é bem definida e apresenta núcleos longos corados de escuro," silenciando sobre a existência de fibras musculares nessa camada.

Outro autor digno também de nossa atenção, embora só resumidamente se refira à estrutura do coração, é PAVLOWSKY (1924, p. 628), que informa ser o estroma do órgão formado de tecido conjuntivo e externamente de finas fibras longitudinais, sem quaisquer traços de estriação transversa (Est. 32, fig. 12 ecr), (1) adiantando ainda que a textura conjuntiva do coração é representada pelo perímio e pelo endomíio.

Como se vê, nesta divergência entre os autores, temos de um lado os que negam a existência de fibras musculares na camada longitudinal externa do coração (GONDZIKIEVITCH e PAVLOWSKY) e de outro lado os que admitem a existência dessas fibras nessa camada (KOWALEWSKY e PÉREYASLAWZEWA).

Os estudos e experiências por nós realizados em *Tityus* confirmam os achados destes últimos autores. Além de termos identificado, em nossas observações, a presença de fibras musculares longitudinais na camada externa do coração de *Tityus*, obtivemos em nossas experiências dados da fisiologia que confirmam este caráter histológico. Observando o coração nessas condições, verificamos que durante as contrações não se dá apenas o estreitamento do tubo cardíaco pelas ondas de contração que se iniciam ao nível do sexto par de óstios para a região rostral e para a região caudal. Quando o coração se contrai dessa maneira, é visível o encurtamento do órgão no sentido reostro-caudal. Além disso, em virtude das múltiplas observações que fizemos com material vivo (cerca de 200 animais), acontecia às vezes aparecer uma bolha de ar dentro da cavidade cardíaca e então eram bem nítidos os movimentos dessa bolha, dando-se de diante para trás e vice-versa, sincronicamente com o encurtamento longitudinal do tubo. Para esse encurtamento sem dúvida devem contribuir as fibras longitudinais externas do coração.

Como dissemos, aderentes a essa parede externa do tubo cardíaco, dentro da cavidade pericárdica, encontram-se conglomerados de células pericárdicas que foram tomadas inadvertidamente por GADZIKIEWICZ (1) (1905, p. 39) como células endoteliais externas, o que é corrigido pelo mesmo autor mais tarde (1908, p. 3), sem contudo adiantar qualquer opinião sobre a função de tais formações. Já vimos que KOWALEWSKY (1892, p. 225) as tomou como células adiposas, acrescentando que têm reação ácida e absorvem o carmin, sendo portanto fagocitárias.

Ao nosso ver, julgando pelo aspeto dessas células nos cortes corados com hematoxilina férrica, e considerando a existência de grânulos no interior do citoplasma, somos inclinados a acreditar na sua natureza fagocitária. Aliás, a semelhança destas células com as células adiposas é, no que respeita aos Insetos, mencionada por WIGGLESWORTH (1940, p. 237), autor que admite, no que diz respeito à função, serem elas capazes de absorver partículas coloidais do sangue. O conjunto destas células forma o que se costuma denominar de "nefrócitos", visto acreditar-se que elas são capazes de acumular os

(1) Infelizmente não conseguimos saber se a figura 12, da estampa 32, no trabalho de PAVLOWSKY, se refere a *Buthus*, a *Euscorpis*, a *Odonturus*, a *Heterometrus* ou a *Opisthophthalmus*, visto como à página 639 onde se encontra a explicação da referida estampa omitiu-se a legenda da figura 12 referida. A julgar pela legenda da figura 11, cremos que se trata de *Buthus australis*.

(1) Ver nota à página 6 sobre o nome deste autor.

corantes que se injetam no corpo do animal. No caso dos Insetos certos autores são de opinião que as células pericárdicas correspondem ao sistema retículo-endotelial dos Vertebrados.

Sobre a arquitetura do tubo cardíaco lembremos ainda que a musculatura circular é a parte bem estudada pelos autores que se ocuparam da morfologia do coração dos Escorpiões. Alguns pontos da estrutura dessas fibras musculares merecem reparo especial. Como GONDZIKIEVITCH, encontramos um espaço vazio em várias preparações entre o sarcolema e as miofibrilas. Esse autor acha que a formação desse espaço vazio decorre do seguinte: com a expansão das fibras contráteis durante a diástole do coração, os feixes destas últimas se afinam e o sarcolema se afasta, ao passo que na sístole as fibras se encurtam, os feixes ficam mais espessos e aderem firmemente ao sarcolema. A nosso ver, tais espaços, que se encontram não só entre as miofibrilas e o sarcolema das fibras musculares circulares do coração como também nas fibras musculares somáticas (mms intertergiteais, mms dorso-ventrais, etc.), não passam de artifícios de preparação decorrentes do uso de fixadores fortes e penetrantes.

GONDZIKIEVITCH (1. c., p. 5), impressionado com a presença desses espaços vazios, chegou a duvidar de que se trate de verdadeiro sarcolema.

Esses espaços a que nos referimos são evidentes nas preparações de PAVLOWSKY (1924), conforme a sua figura n.º 11 da estampa 32, representativa de um *Buthus australis*, tendo as fibras musculares aspectos areolados.

WERNER (1934, p. 125), na sua resenha do assunto, limita-se a estampar a figura referida (n.º 39) e, como PAVLOWSKY, nada adianta sobre o assunto no texto.

Aspetto areolado, como é figurado por PAVLOWSKY, não nos foi dado encontrar em nossas preparações, a não ser nos bordos livres das válvulas ostiais. Ao contrário, nos cortes transversais corados com hematoxilina férrica é evidente a apresentação compacta das miofibrilas, chegando por vezes a se entrelaçarem, formando um retículo especialmente nas proximidades da intersecção ventral dos dois arcos musculares (Figs. 2 e 3, m). Nos pontos em que as miofibrilas se apresentam frouxas, deixam entre si espaços vazios, mas que não chegam a dar à fibra o aspeto areolado referido. Tais aspetos decorrem também das condições em que o músculo é fixado, se em sístole ou diástole, como facilmente se compreende.

Outro é o caso da areolação apresentada pelos bordos livres das válvulas ostiais. Como se vê nas figuras 4, 5 e 6 (vl), as miofibrilas se entrelaçam deixando espaços redondos ou ovoidais entre si. O aspeto é então de um verdadeiro corpo cavernoso de um tecido erétil. E realmente assim deve ser, visto o mecanismo de fechamento dos óstios durante a sístole cardíaca exigir a coaptação dos lábios da válvula, o que se dá pela ereção dos bordos livres. Isto faz com que os bordos aderentes também se unam e a sua superfície dorsal ligeiramente se saliente na abertura ostial, impedindo a volta do sangue para a cavidade pericárdica. Esse movimento das válvulas, de que decorre o fechamento e, logo a seguir, a abertura dos óstios é de fácil observação, quando se examina o animal vivo, devidamente preparado, sob a lupa. Compreende-se assim a função do tecido esponjoso erétil dos lábios das válvulas. Assim como esse tecido concorre para fechar os óstios, acarre-

tando a coaptação dos lábios valvulares, também promove o afastamento desses lábios, e consequente abertura do óstio.

Outro ponto que tem sido motivo de discussão vem a ser a natureza da membrana íntima que reveste a face endocárdica das fibras musculares circulares. GONDZIKIEVITCH (1. c., p. 6) acha que essa íntima resulta apenas do espessamento do sarcolema e assinala a formação de pequenas ondas. Mais adiante (1. c., p. 6) diz não lhe ter sido possível esclarecer se o sarcolema tomava parte na formação da estriatura da íntima. Entre o sarcolema e as miofibrilas forma-se um espaço quase sempre cheio de corpúsculos sanguíneos. A presença de uma membrana delgada revestindo a superfície interna do coração já foi vista por NEWPORT (1834, p. 288). Para GONDZIKIEVITCH (p. 7) essa membrana constitui o endocárdio, formado exclusivamente de uma camada muito delgada de células endoteliais. Esta camada às vezes é invisível em certas regiões e em outras é desigualmente desenvolvida. Nos nossos preparados encontramos estas formações como GONDZIKIEVITCH descreve, apenas em certas regiões aparece uma membrana dupla que acompanha as sinuosidades da superfície endocárdica das fibras circulares. Dificilmente divisamos núcleos nessa membrana e queremos, crer seja conjuntiva a sua natureza. Talvez a razão esteja com GONDZIKIEVITCH quando supõe que essa membrana possa ser uma verdadeira íntima, o que, conforme acentua o autor, constitui uma importante diferença de estrutura do coração dos Escorpiões em relação à estrutura do coração de outros Aracnóideos, em que ela é ausente (FRANZ 1903, p. 204). Seja acentuado que essa formação falta também nos Insetos (WEBER 1933, p. 454). PAVLOWSKY (1. c., p. 628) também opina pela natureza conjuntiva do endomísio e WERNER (1934, p. 125) indica serem pluriestratificadas as fibras que revestem a superfície interna do coração. Nos nossos preparados não nos foi possível verificar essa estratificação nem existência de relação entre essa membrana e os corpúsculos sanguíneos. Estes, quando presentes, são contíguos à membrana. Quanto à sua natureza, faltam-nos dados para um juízo seguro.

Quanto aos óstios, já dissemos que a sua disposição no coração do *Tityus* é diferente da representada por NEWPORT no coração de *Buthus* e por WERNER no coração de *Prionurus australis* (p. 116, fig. 85). Admitia-se a existência de oito pares de óstios, o que foi corrigido por PETRUNKIVITCH (1922, p. 164). Nossos dados confirmam o número encontrado por este autor, a saber, sete pares de óstios. Sabemos que nos bordos dos óstios aderem as fibras dos ligamentos pteripilos que se dirigem lateral e dorsalmente para se inserir na hipoderme tergitral, entre esta e o músculo longitudinal. Os pteripilos de *Tityus* são excepcionalmente robustos e se apresentam com o aspeto de um cone de base cardíaca; as fibras, como nos outros Escorpiões, são multinucleadas (Fig. 2, p.).

O pericárdio não é um envoltório contínuo, mas interrompido, por ser atravessado pelos ligamentos cardíacos já referidos. Desta maneira se forma na face dorsal cardíaca o seio pericárdico, ladeado pelos dois ligamentos epicardiíacos. A passagem dos ligamentos hipocardiíacos, que são os mais robustos, delimita o chamado seio ventral pericárdico. Entre o seio dorsal e o ventral dispõem-se, de cada lado do coração, os seios laterais pericardiíacos. Geralmente, nas preparações os seios pericardiíacos se apresentam cheios de corpúsculos sanguíneos.

Entre o seio pericárdico e o coração, como dissemos, jazem os nervos epicardíacos. Desde PATTEN (1890, p. 329) que se costumava distinguir nos Escorpiões o chamado nervo "vago". POLICE (1900, p. 6) diz que o comportamento deste nervo é extremamente irregular, negando mesmo a existência de um sistema "vagal" (p. 10) como é admitido por PATTEN. No sistema estômato-gástrico de *Euscorpius italicus* POLICE (1901, p. 1) inclui os centros nervosos subintestinais, os quais dão origem aos nervos subintestinais que correm ao longo do intestino. Foi somente em 1902 (p. 146) que chamou a atenção para o nervo do coração, o chamado nervo epicardíaco por ele encontrado sob a forma de um cordão longitudinal com relações com um centro nervoso estômato-gástrico homólogo do par de gânglios estômato-gástricos dos Insetos (p. 147). Mais tarde, em 1903 (p. 179) descreve este sistema estômato-gástrico a que já nos referimos.

Se compararmos a descrição de POLICE, que acabamos de resumir, com os resultados das pesquisas de GOTTLIEB (1926, p. 231) e de HANSTRÖM (1928, p. 381), verificaremos certa discrepância entre estes autores. Já vimos que o sistema estômato-gástrico de *Euscorpius italicus*, segundo POLICE, consta dos seguintes nervos: a) nervos cardíacos; b) nervos laterais; c) nervos intestinais. Os nervos cardíacos, que mais de perto nos interessam formam, segundo o autor, um nervo único, o chamado *nervo epicardíaco*. GOTTLIEB (1926, p. 231) encontrou apenas dois pares de nervos estômato-gástricos, um correspondendo aos nervos laterais, e outro aos nervos intestinais de POLICE, faltando, pois, os nervos cardíacos. HANSTRÖM (1928, p. 381) assinala em *Vejois* os chamados nervos estomodeais (nervos intestinais de POLICE) e os nervos laterais, faltando, portanto, também os nervos cardíacos. A diferença entre os resultados de HANSTRÖM e os de GOTTLIEB é que aquele autor verificou ser o coração de *Vejois* abastecido pelos ramos dorsais da cadeia nervosa ventral (nervos hemais) tal como se dá também em *Limulus*. Acha ainda HANSTRÖM que as anastomoses laterais destes nervos cardíacos representam seguramente os "nervos cardíacos" de POLICE.

Nas nossas preparações conseguimos evidenciar perfeitamente os nervos epicardíacos. Em *Tityus* são eles em número de dois, colados um ao outro na linha mediana da face dorsal do tubo cardíaco, estendendo-se do terceiro ao sétimo segmento. Nos cortes transversais às vezes se encontra um único nervo, mas isto é devido, como dissemos, ao fato de serem esses dois nervos epicardíacos de comprimento diferente, sendo o esquerdo menor. Pelo que pudemos ver em nossas dissecções, em comparação com as preparações microscópicas, os nervos epicardíacos, ao nível do quarto segmento, separam-se, contornam a face lateral do coração e se conjugam com o gânglio torácico. Nossas observações concordam, pois, com as de HANSTRÖM, correspondendo os nervos aqui denominados de epicardíacos (nomenclatura de POLICE) aos nervos hemais de HANSTRÖM. Não nos foi possível identificar os nervos laterais, mas os nervos intestinais existem em *Tityus* como em *Euscorpius* e em *Vejois*. Deixamos de parte a questão da origem destes nervos, isto é, suas relações com o gânglio central e queliceral, por se achar este assunto fora do nosso plano de trabalho. Preocupamo-nos principalmente com o sistema estômato-gástrico de *Tityus* na sua parte referente ao coração. Aliás, o comportamento dos nervos epicardíacos neste escorpião lembra muito de perto o que ocorre em *Limulus polyphemus*, comparação já acentuada por HANSTRÖM.

Do fato de não nos ter sido possível identificar os nervos laterais não concluímos que não existam. Por havermos trabalhado, nesta parte, principalmente com Escorpiões recém-nascidos, em que o sistema nervoso periférico ainda não se achava completamente desenvolvido, talvez daí decorra o fato de não termos conseguido identificar os nervos laterais referidos.

Aliás, a presença de dois ou três pares de nervos constituindo o sistema estômato-gástrico nos Escorpiões é ainda objeto de discussão, conforme assinala HILTON (1931, p. 53).

Finalmente, quanto à circulação, verifica-se que o ponto de partida ("pacemaker") das contrações cardíacas se encontra na região do coração ao nível do sexto e sétimo tergitos. Tanto a sístole como a diástole decorrem principalmente da musculatura circular do coração, que nos Escorpiões é excepcionalmente potente. Interfere também nas pulsações cardíacas a musculatura longitudinal.

Contrariamente a alguns autores, conseguimos identificar fibras musculares na camada externa do coração e que são mais abundantes nas regiões caudais do tubo cardíaco.

As células pericárdicas já assinaladas por alguns autores em vários Escorpiões e diferentemente interpretadas em sua função, também se encontram em *Tityus*. Ao nosso ver, são células fagocitárias, talvez pertencentes ao sistema nefrocitário.

Vários fatores interferem no ritmo e na frequência das pulsações cardíacas. Entre outros, conseguimos mostrar a ação retardadora do macerado de fígado e do veneno do próprio *Tityus*. É possível que esta ação do macerado de fígado decorra da presença de fermentos existentes nesse órgão, principalmente os proteolíticos, como é mencionado por von FÜRTH (1903, p. 247) e foi estabelecido por PAVLOWSKY e ZARIN (1926, p. 244). Aliás, o macerado de fígado é nitidamente tóxico, como indica PHISALIX (1922, p. 255). Quanto ao veneno, já é conhecida sua ação cronotrópica negativa sobre o coração dos Vertebrados e do próprio homem (MAGALHÃES, 1946, p. 81). A este respeito são dignos de nota os trabalhos de DEL POZO e colaboradores, referentes à ação do veneno do Escorpião sobre vários órgãos. É sabido que o veneno do Escorpião é mortal para o próprio animal (FÜRTH 1903, p. 326). Interessante é notar que o veneno de *Centruroides suffusus suffusus* Pocock e de *Centruroides noxius* Hoffmann potencializam as respostas do músculo estriado às injeções de acetilcolina, tem acentuados efeitos descusarizantes e propriedades anticolinesterásicas (DEL POZO e ANGUIANO 1947, p. 262). Esta ação anticolinesterásica do veneno de *Centruroides noxius* foi confirmada por DEL POZO (1948, p. 222). Ao nosso ver, o efeito cronotrópico negativo, por nós verificado, da ação do veneno de *Tityus* sobre o coração do próprio animal possivelmente decorre dessas propriedades anticolinesterásicas já assinaladas. Além disso, essa ação lembra muito a da acetilcolina sobre o coração de *Tityus*, conforme as experiências de SAWAYA e SOARES (1949, p. 328), o que também se pode inferir dos resultados das pesquisas de BARROS (1937, p. 430) e de CARVALHO (1937, p. 110) sobre a ação dos venenos dos Escorpiões sobre o sistema nervoso vegetativo.

VIII. — RESUMO

a) MORFOLOGIA DO CORAÇÃO

O coração dos Escorpiões do género *Tityus* é um tubo alongado provido de reentrâncias e dilatações que não chegam a formar câmaras. Internamente é guarnecido de válvulas de natureza muscular que correspondem aos óstios, em número de sete pares. As válvulas estão localizadas dentro da cavidade cardíaca e pendem da parede dorsal. Os lábios livres dessas válvulas contêm tecido muscular de aspeto areolado, semelhando a textura de um tecido esponjoso. A superfície interna do coração é revestida por uma delgada membrana conjuntiva fortemente aderente ao sarcolema das fibras circulares do coração. A presença desta membrana íntima é um fato característico do coração dos Escorpiões. Ela é designada pelos vários autores com os nomes de endomísio, íntima, ou adventícia.

A camada muscular circular do coração é excepcionalmente desenvolvida. As miofibrilas são compactas e em certos pontos entrelaçadas. Os dois arcos musculares se unem na face dorsal e na face ventral do coração. No ponto correspondente aos óstios as fibras musculares se dobram em ângulo reto para formar as válvulas acima referidas.

Externamente à camada circular encontra-se uma camada menos espessa, conjuntivo muscular, longitudinal, com predominância de fibras musculares nas regiões posteriores do tubo cardíaco. Vários autores não acreditam na presença de fibras musculares nessa camada e chamaram-na de perímísio.

Aderentes a essa camada conjuntivo-muscular externa existem conglomerados de células grandes, de núcleo excêntrico, protoplasma granuloso, que formam as chamadas células pericárdicas, existentes também nos Insetos e de natureza tida como fagocitária.

O coração assim considerado é envolvido pelo pericárdio, que forma no seu contorno os seios pericárdicos : dorsal, laterais e ventral.

O coração é mantido *in situ* à custa dos ligamentos que são em número de oito : epicárdiacos, alares, pteripilos e hipocárdiacos. Destes ligamentos os mais importantes são os hipocárdiacos. Os pteripilos guarnecem as aberturas ostiais.

b) O SISTEMA NERVOSO ESTÔMATO-GÁSTRICO

O sistema estômato-gástrico de *Tityus* é constituído principalmente pelos nervos epicárdiacos e pelos nervos intestinais. Não nos foi possível localizar os nervos laterais que, segundo vários autores (POLICE, GOTTLIEB e HANSTRÖM), também fazem parte desse sistema nervoso estômato-gástrico. Com isso, porém, não queremos afirmar que os nervos laterais não existam. Os nervos epicárdiacos — os que mais nos interessam nesse estudo — são dois cordões de comprimento desigual (o esquerdo menor) que jazem unidos na face dorsal do coração na goteira formada ao nível da junção dorsal dos dois arcos musculares. Os dois nervos aparecem a olho nú como sendo um único que se estende do terceiro ao sexto par de óstios, daí dicotomizando-se, prosseguindo cada um deles para a região rostral do coração,

contornando a face lateral do órgão e entrando em ligações com o gânglio torácico. Neste particular nossas observações concordam com as de HANSTRÖM, que indica os nervos epicardíacos com o nome de nervos hemais, originários do primeiro gânglio torácico. Na comparação que se costuma fazer entre o sistema estômato-gástrico dos Escorpiões e o de *Limulus polyphemus* diz-se que aqueles correspondem aos nervos laterais deste último (HANSTRÖM 1928, pp. 381 e 382).

e) A CIRCULAÇÃO CARDÍACA

Quanto à circulação, verifica-se que o ponto de partida das contrações cardíacas está na região do tubo cardíaco, entre o sexto e sétimo tergito. Essas contrações prosseguem rostralmente pelo tubo cardíaco e caudalmente pela artéria uroidal. Quando se dá a sístole cardíaca ocorre uma diminuição da pressão na cavidade pericárdica, o que determina aspiração do sangue do sistema venoso. O sangue enche então a cavidade pericárdica e é a seguir aspirado pelo coração durante a diástole. O número de pulsações varia entre 60 e 80 por minuto e tanto no ritmo como na frequência interferem vários fatores dos quais analisamos, embora sumariamente, o pH das soluções perfusoras, o macerado do fígado e o veneno do próprio Escorpião. As contrações cardíacas permanecem constantes quando se mantém a solução perfusora com pH entre 6,5 e 7; o macerado de fígado retarda as pulsações e, se o coração for mantido mergulhado no macerado, acaba por paralisar-se. O próprio veneno de *Tityus* diluído na solução perfusora determina também o retardamento das pulsações cardíacas. Sua ação lembra muito de perto a da acetilcolina sobre o coração de *Tityus*.

IX. SUMMARY

ON THE HEART, THE STOMATO-GASTRIC NERVOUS SYSTEM AND THE CARDIAC CIRCULATION OF BLOOD IN SCORPIONS OF THE GENUS *TITYUS* C. L. KOCH, 1836

Morphology of the heart of the most common Scorpions in South of Brazil, *Tityus bahiensis* and *Tityus serrulatus*, has been revised in connection with the so called stomato-gastric nervous system. Observations of living Scorpions and the study of preparations with vital staining of methylene blue gave possibilities to detect the stomato gastric nervous system of these animals.

The papers of NEWPORT (1843, p. 286), PÉREYASLAWZEWA (1907, p. 168), GONDZIKIEVITCH (1908, p. 2) and PAVLOWSKY (1924, p. 618) gave good account on the morphology of the heart of several kinds of Scorpions.

The Scorpions were maintained in a terrarium in which humidity was kept constant. They were fed by some forms of living spiders chiefly *Lycosa erythrognata* Lucas which were avidly eaten. Cockroaches were accepted as food only after a long period of fasting. No cannibalism was observed on adult Scorpions, but the new born were usually devoured by the female Scorpions, chiefly when these were hungry. Several attempts to breed the new born Scorpions in captivity failed, as they usually died after the first moulting without taking any food.

Observations on living animals were made by imerging the heart in Ringer for Insects (see p.). For histology the fixatives of Bouin, Susa or Zenker were employed. Slides of 10-15 micra were stained by hematoxylin and eosin, and by hematoxylin of Heidenhain. As regards the cardiac nervous system the method of Bilschowsky of silver impregnation and that of vital staining by methylene blue gave good results.

Besides the general facts quoted by several authors with reference to the histology of the heart of the Scorpions some other have been detected. The internal surface of the heart is recovered by a thin conjunctive membrane strongly joined to the circular muscle fibers of the heart. (Est. II, Fig. 5) This membrane is characteristic of the Scorpions' heart and is named differently by several authors as endomisium, adventitia, intima.

The muscle circular fibers are strongly developed. (Est. I, Fig. 3). In some places the myofibrils are compact and crossed together. They usually form two muscle arches joined by the ends. On the points corresponding to the ostia the muscle fibers bend at right angles to form the valves.

Outside the muscle fibers of the heart follows a thick sheet of connective tissue mixed up with muscle fibers. This sheet is called connective muscle sheet (Est. II, Fig. 5 e). The muscle fibers of this sheet are more evident on the posterior regions of the cardiac tube. The presence of these longitudinal fibers is not admitted by several authors.

Numerous large cells, with excentric nuclei and granulous protoplasm have been detected joining the connective muscle sheet of the heart. They are the so called pericardiac cells (Est. I, Fig. 4, b) which occur in the Insecta. The nature of these cells is discussed in this paper.

The study of the stomato-gastric system has been made chiefly by the vital staining by methylene blue. It was not possible to detect the so called lateral nerves included in this visceral system by POLICE, GOTTLIEB and HASTRÖM. Attention has been paid to a pair of nerves which appear as two cords joined upon the dorsal side of the heart. They are called epicardiac nerves, and when seen by the naked eye they look like a single nerve extending from the third to the sixth pair of ostia, and then taking different directions, each of them surrounding the lateral surface of the heart and reaching the thoracic ganglion. As regarding the origin of the epicardiac nerves, our observations agree with those of HANSTRÖM who named them "hemal nerves" originating from the thoracic ganglion. As we read in HANSTRÖM (1928, pp. 381 and 382), the epicardiac nerves are said to correspond to the lateral nerves of *Limulus polyphemus*.

The initial point of contraction of the heart was observed to be the area between the sixth and seventh tergite. The contractions proceed forwards along the cardiac tube and backwards through the uroidal artery. As systolic movement occurs a minor pression within the pericardic cavity is established and so the blood is aspirated from the venous system. The blood which then fills the pericardic cavity is aspirated by the heart during the cardiac diastolic movement. The number of heart beats varies from 60 to 80 per minute. Various factors were proved to interfere not only on the rhythm but also on the frequency of the heart beats. Among these factors

the pH of the perfusing solutions, the liver macerate and the poison of the Scorpion itself were studied. The best pH of the perfusing solutions was between 6,5 and 7. The liver macerate slows the heart beats and after a prolonged action causes them to cease completely. The poison of the Scorpion itself when diluted in the perfusing solution produces decrease of heart beats, having a similar action of that of acetylcholin on *Tityus*' heart, according to the results of SAWAYA & SOARES' experiments (1949).

X. — BIBLIOGRAFIA

- Barros, E. F. de, 1937**, Aspetos anátomo-patológicos do sistema nervoso central na intoxicação escorpiônica. O Hospital, 12 (3) : 421-442. Rio de Janeiro. **Blanchard, E., 1949**, De l'appareil circulatoire et des organes de la respiration dans les Arachnides. Ann. Sci. Nat., Zool., (3) 12 : 317-352. Paris. 1852, L'organisation du règne animal. Arachnides. Paris. Apud von **Brücke, 1925**. **Brücke, Th. v., 1925**, Die Bewegung der Körperflüssigkeiten. Hand. d. Vergl. Physiologie, **Hans Winterstein, 1** (1) : 827-1110. Jena. **Carvalho, P. de, 1935**, Ação do veneno dos escorpiões brasileiros sobre o sistema nervoso vegetativo. Arch. Inst. Benjamin Baptista, 3' : 99-110. Rio de Janeiro. **Da Costa, A. C. e Chaves, P. R. 1926**, Manual de Técnica Histológica 2.ª ed., XIII+402 pp. Imprensa da Univ. de Coimbra. **Daiber, M., 1921**, em **Lang, A.**, Handbuch der Morphologie der Wirbellose Tiere, 4 (Arthropoda) : 269-350. G. Fischer Ed., Jena. **Del Pozo, E. C., 1948**, The Action of the Venom of a Mexican Scorpion (*Centruroides noxius* Hoffman) on Cholinesterasis. British Journ. Pharmac., 3 (3) : 219-222. **Del Pozo, E. C. & Anguiano, L. G., 1947**, Acciones del Veneno de Alacran sobre la actividad motora del Musculo estriado. Rev. Inst. Salubridad y Enf. Tropicales, 8 (4) : 231-263. Mexico, D.F. **Du Buisson, M., 1925**, Recherches sur la circulation sanguine et la ventilation pulmonaire chez les Scorpions. Bull. Ac. Roy. Belgique, Cl. Sciences, (5) 11 : 660-680. Bruxelles. **Franz, V., 1903**, Ueber die Struktur des Herzens und die Entstehung von Blutzellem bei Spinnen. Zool. Anz., 27 : 192-204. Leipzig. **Fürth, O. von, 1903**, Vergleichende chemische Physiologie der niederen Tiere. XIV+670 pp. Gustav Fischer ed., Jena. **Gadzikiwicz, V., 1905**, Zur Phylogenie des Blutgefäßsystems bei Arthropoden. Zool. Anz., 29 : 36-40. Leipzig. **Gondzikiewitch, V. 1908**, Histologia do sistema circulatório nos Arachnoidea. Mem. Acad. Sci. St. Petersburg., (8) 22 : 1-31. Russia. **Gottlieb, K., 1926**, Über das Gehirn des Skorpions. Z. wiss. Zool., 127 : 185-243, t. 3-4. Leipzig. **Hanström, B., 1919**, Zur Kenntnis des zentralen Nervensystems der Arachniden und Pantopoden nebst Schlussfolgerungen betreffs der Phylogenie der genannten Gruppen. Inaug. Diss. Lund. pp. 1-191. Apud **Hanström 1928**. **Hanström, B., 1923**, Further notes on the central nervous system of Arachnids : Scorpions, Phalangids, and Trap-door Spiders. J. Comp. Neurol., 35 (4) : 249-274. Philadelphia, Pa., **Hanström, B., 1928**, Vergleichende Anatomie des Nervensystems der Wirbellosen Tiere, XI+628 pp. Julius Springer. Berlin. **Hilton, W. A., 1931**, Nervous system and sense organs. XXXVIII. Scorpionida. Journ. Ent. and Zool. 23 (3) : 49-55. Claremont, Cal. **Joyeux-Laffuie, J., 1883**, Appareil venimeux et le venin du scorpion. Étude anatomique et physiologique. Arch. Zool. Expér. Gén., (2) 1 : 733-783. t. 30. Paris. **Kowalewsky, A. O., 1892**, Sur les Organes excréteurs chez les Arthropodes terrestres. Congr. Int. Zoologie, Moscou, 1.ª pte., pp. 187-235. Moscou. **Lankester, E. Ray, 1835**, Notes on Certain Points in the Anatomy and Generic Characters of Scorpions. Trans. Zool. Soc. London, 11 : 372-384, t. 80-83. London. **Lutz, A. & Mello, O. de, 1922**, Cinco escorpiões brasileiros dos generos *Tityus* e *Rhopalurus*. Folha Medica, 3 : 25-26. Rio de Janeiro. **Magalhães, O. de, 1928**, Contribuição para o conhecimento da intoxicação pelo veneno dos "escorpiões." Mem. Inst. O. Cruz, 21 (1) : 5-153, t. 12. Rio de Janeiro. **Magalhães, O. de, 1928**, Escorpio-

nismo. IV Memoria. Monogr. Inst. Oswaldo Cruz, n.º 3, 220 pp. Rio de Janeiro. **Mello-Leitão, C. de, 1931**, Divisão e distribuição do genero *Tityus* Koch An. Acad. Bras. Cien., 3 (3) : 119-150, 4 t. Rio de Janeiro. **Mello-Leitão, C. de, 1939**, Revisão do genero *Tityus*. Physis. Zool., 17 : 57-76. Argentina. **Mello-Leitão, C. de, 1945**, Escorpiões Sul-Americanos. Arq. Mus. Nac., 40 : 7-468. Rio de Janeiro. **Newport, G., 1843**, On the Structure, Relations, and Development of the Nervous and Circulatory systems, and on the Existence of Complete Circulation of the Blood in Vessels, in Myriapods and Macrourous Arachnida. 1. Series. Phil. Trans. Royal Soc. London, 1843 : 243-302, t. 1-6. London. **Patten, W., 1890**, On the Origin of Vertebrates from Arachnids. Q. J. Micr. Science, N. S., 31 : 317-378, t. 32-24. London. **Pavlovsky, E. N., 1922**, Zur mikroskopischen Anatomie des Blutgefäßsystems der Skorpione. Act. Zool. Stockholm, 3 : 461-474, t. I. Apud **Werner 1934**. **Pavlovsky, E. N., 1924**, Studies on the Organization and Development of Scorpions. Q. J. Micr. Science, N. S., 68 : 615-640, t. 31-33. London. **Pavlovsky, E. N. & Zarin, E. J., 1926**, On the Structure and Ferments of the Digestive Organs of Scorpions. Q. J. Micr. Science, N. S., 70 : 221-261, t. 22-23. London. **Péreyaslawzewa, S., 1907**, Contributions à l'histoire du développement du Scorpion (*Androctonus ornatus*). Ann. Nat. (Zool.), (9) 6 : 151-214, t. 4-16. Paris. **Petrunkewitch, A., 1922**, The circulatory system and segmentation in Arachnida. Journ. Morph., 36 (2) : 157-185, t. 1-2. Philadelphia, Pa. **Phisalix, M., 1922**, Animaux Venimeux et Venins, vol. 1, XXV+656 pp., Masson & Cie. ed., Paris. **Piza Jr., S. de T., 1932** — Considerações a respeito da systematica geral do Genero *Tityus* e do *Tityus bahiensis* em particular. Rev. Agric., 7 (7-10) : 295-306. Piracicaba, Estado de São Paulo. **Police, G., 1900**, Ricerche sul sistema nervoso dell'Euscorpius italicus. Atti Soc. Napoli (2) 10 (7) : 1-12, t. Napoli. **1901**, Sui centri nervosi sotto-intestinali dell'Euscorpius italicus. Boll. Soc. Natural Napoli, 14 : 1-24, 1 t. Napoli. **1902**, Il nervo del cuore nello Scorpione. Boll. Soc. Natural Napoli, 15 : 146-147, Napoli. **1903**, Sul sistema nervoso stomatogastrico dello Scorpione. Arch. Zool. Ital., 1 (2) : 179-200, t. 8. Napoli. **Ramirez, R. L. 1947**, Obtención de veneno de alacran por estimulación eléctrica. Anales de la Esc. Nac. de Ciencias Biologicas, 4 (4) : 383-385. Mexico. **D. F. Sawaya, P., & Soares, B. A. M. 1949**, Reação do coração dos Escorpiões, à desinervação e às drogas colí — e adrenérgicas. Bol. Fac. Fil. Ci. Letr. Univ. São Paulo, Zoologia n. 14, pp. 325-337. São Paulo. **Tembe, V. B. & Awati, P. R. 1942**, External Morphology and Anatomy of Scorpion. Jour. Univ. Bombay, v. 11, 3.ª jpt. pp. 54-76. Bombay. **Vellard, 1932**, Mission scientifique au Goyaz et au Rio Araguaya, Mem. Soc. Zool. France, 29 : 539-556. **Vosseler, 1891**, Untersuchungen über glatte und unvollkommenen quergestreifte Muskeln der Arthropoden. Tübingen. Apud **Gondzikievitch 1908**, p. 3. **Weber, H., 1933**, Lehrbuch der Entomologie. Verlag von Gustav Fischer. XII+726 pp. Jena. **Werner, F., 1934**, Scorpiones, Pedipalpi. **Bronn's Tierreich**, v. 5, pt. 4, VI+316 pp., Leipzig. **Wigglesworth, V. B., 1942**, The principles of Insect physiology. E. P. Dutton and Company Inc., VIII + 434 pp. New York. **Willem, V., 1917**, Observations sur la circulation sanguine et la respiration pulmonaire chez les Araignées. Arch. Néerl. Phys. de l'Homme et des Animaux, 1 (2) : 226-256. La Haye.

ESTAMPA I

- Fig. 1 — *Tityus bahiensis* — esquema mostrando o coração (c) *in situ* e os lobos do fígado; f — fígado; ne — nervos epicardíacos; o — óstio; t — tergito.
- Fig. 2 — Coração isolado de *Tityus bahiensis* (esquema): o — óstios; p — pteripilos.
- Fig. 3 — Corte transversal do coração de *Tityus bahiensis*, mostrando esquemáticamente: a, a' — arcos musculares; b — células pericárdicas; e — fibras longitudinais; m — musculatura circular; ne — nervos epicardíacos; q — sarcolema; s — sangue; x — endocárdio.
- Fig. 4 — Corte horizontal do coração de *Tityus bahiensis*: b — células pericárdicas; m — musculatura circular; o — óstio; pr — pericárdio; s — sangue; vl — válvulas; x — endocárdio.

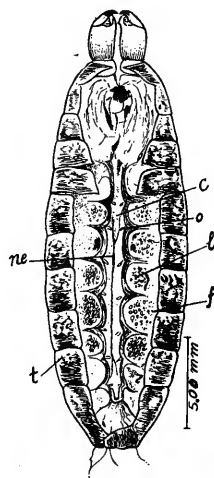


Fig. 1

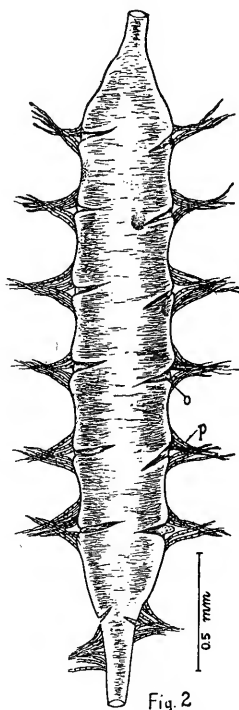


Fig. 2

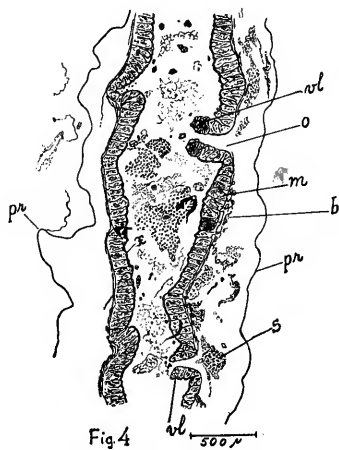


Fig. 4

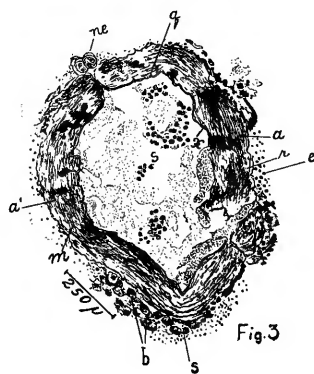


Fig. 3

ESTAMPA II

- Fig. 5 — Corte longitudinal do coração de *Tityus bahiensis* : b — células pericárdicas com pseudopodes ; e — musculatura longitudinal ; m — musculatura circular ; n — núcleo das células musculares circulares ; q — sarcolema ; v — vacúolos das células musculares circulares ; x — endocárdio. Notar a estriação do sarcolema.
- Fig. 6 — Corte transversal e oblíquo do coração de *Tityus bahiensis*, mostrando a musculatura circular vista longitudinal e transversalmente (m) ; b — células pericárdicas ; e — musculatura longitudinal ; ne — nervos epicardíacos ; s — sangue ; vl — válvula cardíaca vista obliquamente, com tecido areolado na extremidade livre.
- Fig. 7 — Corte sagital de *Tityus bahiensis* recém-nascido : c — coração ; f — fígado ; h — artéria hepática ; i — intestino ; pr — pericárdio ; s — sangue.
- Fig. 8 — Corte longitudinal do coração de *Tityus bahiensis* : b — células pericárdicas ; e — musculatura longitudinal ; m — musculatura circular ; vl — válvula.

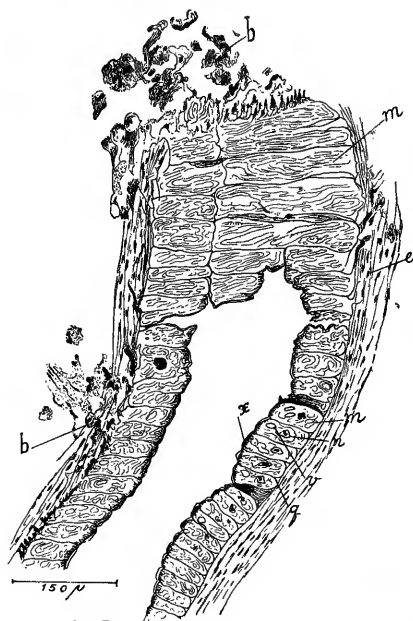


Fig. 5

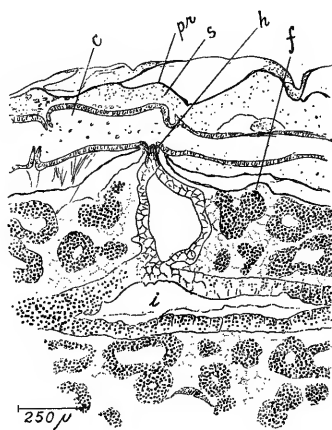


Fig. 7

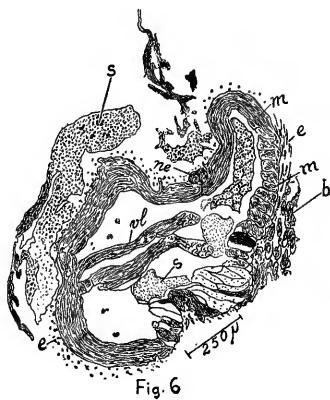


Fig. 6

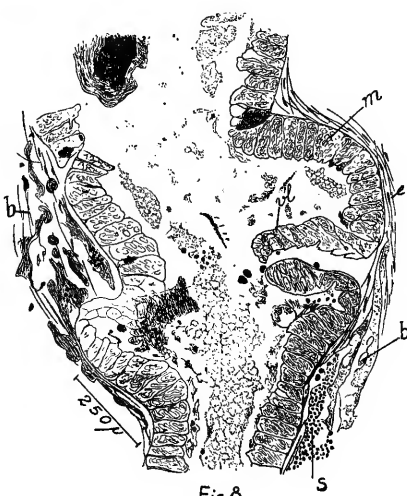


Fig. 8

IMPRIMIU:
INDÚSTRIA GRÁFICA SIQUEIRA S/A
RUA AUGUSTA, 235 — SÃO PAULO

INDICE DOS BOLETINS DE ZOOLOGIA

publicados nos últimos 10 anos :

ZOOLOGIA N.º 4 (1940):

	Pág.
MARCUS, E. — Os Pantopoda brasileiros e os demais sul-americanos	3
LOCCHI, R. — Pesquisas anátomo-comparativas sobre o foramen oesophagicum do diafragma em Mamíferos silvestres brasileiros	181
SAWAYA, P. — Sobre o veneno das glândulas cutâneas, a secreção e o coração de <i>Siphonops annulatus</i>	207
CARVALHO, J. P. — Notas sobre alguns Caligoida, com a descrição de <i>Pandarus marcusii</i> , sp. nov.	271
SAWAYA, M. P. — Sobre um <i>Blepharisma</i> novo (Ciliata) e sobre a sub-ordem <i>Odontostomata</i> , nom. nov.	303

ZOOLOGIA N.º 5 (1941):

MARCUS, E. — Sobre Bryozoa do Brasil	3
SAWAYA, P. — Contribuição para o estudo da Fisiologia do Sistema Circulatório do Anfíbio <i>Siphonops annulatus</i> (Mikan)	209
SCHREIBER, G. & SCHREIBER, M. R. — Diminuição rítmica do volume nuclear do fígado e do pâncreas nos girinos de anuros	234
CARVALHO, J. P. — Sobre <i>Dipteropeltis hirundo</i> Calman, Crustáceo (Branchiura) parasito de peixes d'água doce	265
SAWAYA, M. P. — Sobre uma larva de <i>Pycnogonum pamphorum</i> Marc.	278
MENDES, E. G. — Sobre a respiração (esofágica, traqueal e cutânea) do <i>Siphonops annulatus</i> (Amphibia-Gymnophiona)	283
GUIMARÃES, M. S. C. & ROSA, C. N. — Sobre a Briozoa-fauna duma Santóla, <i>Mithrax hispidus</i> (Herbst)	305

ZOOLOGIA N.º 6 (1942):

SAWAYA, M. P. — Sobre a cloaca dos <i>Siphonops</i>	3
MARCUS, E. — Sobre Bryozoa do Brasil II	57
SAWAYA, P. — Sobre o aparelho de apreensão dos alimentos e sobre a glândula do intestino médio de <i>Ostracodo</i> . Ação de substâncias colinérgicas	107
MARCUS, E. — Sobre algumas Tubificidae do Brasil	153
VANNUCCI MENDES, M. — Anomalia sexual num <i>Nemátode</i> marinho	255
CARVALHO, J. P. — Ocorrência de <i>Ephydatia crateriformis</i> (Potts) na América do Sul	267
MENDES, E. G. — Respostas dos Melanóforos de Traira (<i>Hoplias malabaricus</i>) a vários excitantes	285

ZOOLOGIA N.º 7 (1943):

MARCUS, E. — Sobre Naididae do Brasil	3
SAWAYA, M. P. — Sobre a articulação em <i>Crisiidae</i> (Bryozoa)	249
SAWAYA, P. — Sobre a ocorrência de <i>Acetilcolina</i> no tecido cardíaco de <i>Callinectes danae</i> Smith e seu efeito sobre o coração deste Crustáceo Décapodo	261
VALENTE, D. — O efeito de número sobre o consumo de oxigênio por Crustáceos Décapodos...	305

ZOOLOGIA N.º 8 (1944):

MARCUS, E. — Sobre <i>Oligocheta limnicos</i> do Brasil	5
SAWAYA, M. P. — <i>Raninoides schmitti</i> sp. n. (Crustacea, Brachyura)	137
SALOMÉ PEREIRA, R. — Sobre a composição mineral do sangue do <i>Callinectes danae</i> Smith e sobre a de um líquido para perfusão	147
SAWAYA, P. — Solução perfusora para <i>Callinectes danae</i> Smith (Crustacea-Décapoda)	151
SAWAYA, A. — Sobre a pele de <i>Siphonops annulatus</i>	163
VANNUCCI MENDES, M. — Sobre Cestoda de Teleosteos marinhos	173

ZOOLOGIA N.º 9 (1945):

SAWAYA, P. — Solução perfusora para <i>Callinectes danae</i> Smith. Alguns efeitos dos seus constituintes iônicos sobre o coração	5
MENDES, E. G. — Contribuição para a Fisiologia dos sistemas respiratório e circulatório de <i>Siphonops annulatus</i> (Amphibia-Gymnophiona)	25
SALOMÉ PEREIRA, R. — Estudos sobre a composição da água do mar e do soro do sangue de <i>Callinectes danae</i> Smith	69
VALENTE, D. — Consumo do oxigênio em diferentes tensões, pelo <i>Trichodactylus petropolitanus</i> Goeldi (Crustacea-Brachyura)	87

ZOOLOGIA N.º 10 (1945):

MARCUS, E. — Sobre Catenulida brasileiros	3
SAWAYA, P. — Sobre a proteção da água contra o oxigênio do ar com o auxílio de óleos minerais e vegetais	135

ZOOLOGIA N.º 11 (1946):

MARCUS, E. — Sobre Turbellaria brasileiros	5
SAWAYA, P. — Sobre a biologia de alguns peixes de respiração aérea (<i>Lepidosiren paradoxa</i> e <i>Arapaima gigas</i>)	255
NONATO, E. F. — Sobre sanguessugas do gênero <i>Lioctoma</i>	287
SAWAYA, P. — Sobre o consumo de oxigênio por alguns peixes fluviais neotrópicos (<i>Cichlidae</i> — gen. <i>Cichla</i> e <i>Astronotus</i>)	333
SAWAYA, P. & MARANHÃO, A. A. — A construção dos ninhos e a reprodução de alguns peixes neotrópicos (<i>Cichlidae</i> — gen. <i>Cichla</i> e <i>Astronotus</i>)	357
SAWAYA, P. & PEREIRA, R. S. — Nota sobre a ecologia de alguns Crustáceos Decapodos marinhos de São Paulo	383
SAWAYA, M. P. — Sobre alguns Camarões d'água doce do Brasil	398

ZOOLOGIA N.º 12 (1947):

ZUCCARI, G. — Condições de Divisão e Regeneração em <i>Naididae</i>	5
SAWAYA, P. — Metabolismo respiratório de peixes de respiração aérea (<i>Lepidosiren paradoxa</i> Fita.)	43
SAWAYA, P. — Metabolismo respiratório de Anfíbio <i>Gymnophiona</i> , <i>Typhlonectes compressicauda</i> (Dum. et Bibr.)	51
CORRÊA, D. D. — A primeira <i>Dolichoplana</i> (<i>Tricladida</i> <i>Terricola</i>) do Brasil	57
SAWAYA, M. P. — <i>Nymphopsis melidae</i> , sp. n. e observações sobre a respiração nos <i>Pantopoda</i>	83
MARCUS, E. — Turbellários marinhos do Brasil	99

ZOOLOGIA N.º 13 (1948):

CORRÊA, D. D. — A Embriologia de <i>Bugula flabellata</i> (J. V. Thoms.)	3
VANNUCCI MENDES, M. — On <i>Vallentinia gabriellae</i> , n. sp. (<i>Limnomedusae</i>)	7
du BOIS-REYMOND MARCUS, E. — An Amazonian <i>Heteronemertine</i>	93
MARCUS, E. — Turbellaria do Brasil	111
CORRÊA, D. D. — A Polychaete from the Amazon-Region	245
VALENTE, D. — Mecanismo da Respiração de <i>Trichodactylus petropolitanus</i> (Goeldi)	259
SAWAYA, P. e UNGARETTI, M. D. — Influência da Temperatura sobre o Consumo de Oxigênio pelas Planárias	329

ZOOLOGIA N.º 14 (1949):

MARCUS, E. — Turbellaria Brasileiros (7)	7
du BOIS-REYMOND MARCUS, E. — <i>Phoronis ovalis</i> from Brazil	137
CORRÊA, D. D. — Sobre o gênero <i>Zygantropiana</i>	173
VANNUCCI, M. — Hydrozoa do Brasil	219
GRINKRAUT, C. N. — Sobre o pulmão traqueal (accessório) de <i>Typhlonectes compressicauda</i> compressicauda (<i>Amphibia-Gymnophiona</i>)	267
GONZÁLEZ, M. D. P. — Sobre a digestão e a respiração das <i>Temnocephalus</i> ; descrição de uma espécie nova	277
SAWAYA, P. & SOARES, B. A. M. — Reação do coração dos Escorpiões do gênero <i>Tityus</i> à desnervação e às drogas colí e adrenérgicas	325
VALENTE, D. — Feeding habits of some Brazilian Amphibians	335

