

NEMATÓIDES DO BRASIL. PARTE III: NEMATÓIDES DE RÉPTEIS

Joaquim Júlio Vicente¹
Henrique de Oliveira Rodrigues¹
Delir Corrêa Gomes¹
Roberto Magalhães Pinto¹

ABSTRACT. BRAZILIAN NEMATODES. PART III: NEMATODES OF REPTILES. A survey of nematode species parasizing Brazilian reptiles is presented, with data enough to provide their specific identification. The first section refers to the catalogation of the species, related to 127 superfamilies, 23 families, 55 genera and 121 species that are figured and included in measurement tables. The second section is concerned to the catalogue of host reptiles, with 16 families, and 90 species and their respective parasite nematodes. The identification of these helminths is achieved by means of keys to the superfamilies, families and genera. Specific determination is induced through the figures and tables as above mentioned.

KEY WORDS. Nematodes, Reptiles, Brazil

SUMÁRIO

Introdução	20
Histórico	20
Posição sistemática das espécies de nematóides parasitos de répteis referidas para o Brasil	20
Catálogo dos nematóides	26
Catálogo dos répteis hospedeiros e seus respectivos parasitos	96
Agradecimentos	106
Referências bibliográficas	106
Figuras	117
Índice dos nematóides e répteis hospedeiros	158

1) Departamento de Helminologia, Fundação Instituto Oswaldo Cruz, Caixa Postal 926, 21041-210 Rio de Janeiro, Rio de Janeiro, Brasil. Bolsista do CNPq.

O presente trabalho dá continuidade ao inventário dos nematóides parasitos que ocorrem no Brasil, iniciado por VICENTE *et al.* (1985) com os nematóides parasitas de peixes e seguido pelo catálogo dos nematóides parasitas de anfíbios.

A disposição da obra segue a mesma orientação apresentada nos trabalhos anteriores.

A sistemática de YAMAGUTI (1961) serve de base à organização dos nematóides aqui estudados, complementada com as modificações propostas por HARTWICH (1974), CHABAUD (1975, 1978), ANDERSON & BAIN (1976), PETTER & QUENTIN (1976) e DURETTE-DESSET (1983).

Como nos catálogos anteriores apresentamos chaves de determinação para superfamílias e gêneros dos nematóides. Essas chaves são em parte originais e em parte adaptadas de diversos autores.

A identificação específica é feita com auxílio de quadros de medidas em milímetros e figuras.

Para cada espécie referida no catálogo de nematóides parasitas de répteis é relacionada a bibliografia pertinente.

No catálogo dos répteis hospedeiros utilizamos como fontes de informação sobre a sua sistemática, entre outros, os trabalhos de AMARAL (1929, 1935-1936, 1937), FRÓES (1957), PETERS & DONOSO-BARROS (1970), PETERS & OREJAS-MIRANDA (1970) e VANZOLINI (1981).

HISTÓRICO

MARCGRAVE (1648) mencionou o encontro de pequenos nematóides de intestino de iguana, sendo esta a primeira referência de nematóides parasitos de répteis encontrados no Brasil.

No século passado vários helmintologistas europeus como Rudolphi, Diesing e Molin estudaram nematóides de répteis coletados no Brasil.

TRAVASSOS (1913) na sua revisão das espécies brasileiras da subfamília Heterakinae Railliet & Henry, 1912, foi o primeiro brasileiro a se ocupar do estudo de nematóides parasitos de répteis.

Além de TRAVASSOS, vários outros pesquisadores brasileiros e estrangeiros dedicaram-se ao estudo desse interessante grupo de nematóides, atingindo atualmente a mais de 150 o número de trabalhos que fazem referência a nematóides de répteis do Brasil.

POSIÇÃO SISTEMÁTICA DAS ESPÉCIES DE NEMATÓIDES PARASITAS DE RÉPTEIS REFERIDAS PARA O BRASIL

Rhabditoidea

Rhabdiasidae Railliet, 1915

Rhabdias Stiles & Hassall, 1905

labiata Pereira, 1927

vellardi Pereira, 1927

Acanthorhabdias Pereira, 1927

acanthorhabdias Pereira, 1927

Strongyloididae Chitwood & MacIntosh, 1934

Strongyloides Grassi, 1879

cruzi Rodrigues, 1968

ophidia Pereira, 1929

Trichuroidea

Trichuridae Railliet, 1916

Capillaria Zeder, 1800

crotali Zeder, 1800

freitaslenti Araujo & Gandra, 1941

Pseudocapillaria Freitas, 1959

Pseudocapillaria (*Pseudocapillaria*) Freitas, 1959

amarali (Freitas & Lent, 1934) Moravec, 1982

cesarpintoi (Freitas & Lent, 1934) Moravec, 1982

Pseudocapillaria (*Ichthyocapillaria*) Moravec, 1982

murinae (Travassos, 1914) Moravec, 1982

Diaphanocephaloidea

Diaphanocephalidae Travassos, 1920

Diaphanocephalus Diesing, 1851

diesingi Freitas & Lent, 1938

galeatus (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1909

jacuruxi Alho, 1965

Kalicephalus Molin, 1861

appendiculatus Molin, 1861

brevipenis Molin, 1861

costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926

inermis inermis Molin, 1861

rectiphilus neorectiphilus Schad, 1962

subulatus Molin, 1861

Trichostrongyloidea

Molineidae Durette-Desset & Chabaud, 1977

Oswaldocruzia Travassos, 1917

brasiliensis Lent & Freitas, 1935

mazzai Travassos, 1935

subauricularis (Rud., 1819) Travassos, 1917

Strongyloidea

Strongylidae Baird, 1853

Chapiniella Yamaguti, 1961

variabilis (Chapin, 1924) Yamaguti, 1961

Sauricola Chapin, 1925

sauricola Chapin, 1925

Cosmocercoidea

Atractidae Travassos, 1919

- Atractis* Dujardin, 1845
 - cruciata* Linstow, 1902
 - trematophila* Travassos, 1934
- Labiduris* Schneider, 1866
 - gulosa* (Rud., 1819) Schneider, 1866
 - irineuta* Costa, 1961
 - zschokkei* Linstow, 1899
- Maracaya* Diaz-Ungria, 1963
 - belemensis* Adamson & Baccan, 1988

Cobboldinidae Skrjabin, 1948

- Klossinemella* Costa, 1961
 - conciliatus* Alho, 1964
 - travassosi* Costa, Motta & Gomes, 1968

Cosmocercidae Travassos, 1925

- Aplectana* Railliet & Henry, 1916
 - albae* Adamson & Baccan, 1988
 - papillifera* (Araujo, 1978)
 - pusilla* Miranda, 1924
 - raillieti* Travassos, 1925
 - travassosi* (Gomes & Motta, 1967) Baker, 1980
 - unguiculata* (Rud., 1819) Miranda, 1924
- Cosmocerca* Diesing, 1861
 - rara* Freitas & Vicente, 1966
- Dollfusnema* Baker, 1981
 - amphisbaenia* Baker, 1981
- Kathlaniidae Yorke & Maplestone, 1926
 - Cruzia* Travassos, 1917
 - rudolphii* Ruiz, 1947
 - Falcaustra* Lane, 1915
 - mascula* (Rud., 1819) Freitas & Lent, 1941
 - belemensis* Baker & Bain, 1981
 - tikasinghi* (Schoroeder, Schimidt & Everard, 1977) Baker & Bain, 1981
 - Kathlania* Lane, 1914
 - leptura* (Rud., 1819) Travassos, 1918
 - Oxyascaris* Travassos, 1920
 - oxyascaris* Travassos, 1920
 - Tonaudia* Travassos, 1918
 - freitasi* Vicente & Santos, 1968

Heterakoidea

Heterakidae Railliet & Henry, 1914

- Africana* Travassos, 1920
- chabaudi* Baker, 1981
- Bufoenerakis* Baker, 1980
- rodriguesi* (Vicente & Gomes, 1971) Baker, 1980
- Moaciria* Freitas, 1956
- alvarengai* Freitas, 1956
- Spinicauda* Travassos, 1920
- spinicauda* (Olfers in Rud., 1819) Travassos, 1920
- Strongyluris* Mueller, 1894
- oscari* Travassos, 1920

Oxyuroidea

Oxyuridae Cobbold, 1864

- Gynaecometra* Araujo, 1978
- bahiensis* Araujo, 1978
- Typhlonema* Kreis, 1938

Pharyngodonidae Travassos, 1919

- Alaeuris* Thapar, 1919
- caudatus* (Lent & Freitas, 1948) Peter & Quentin, 1976
- vogelsangi* (Lent & Freitas, 1948) Peter & Quentin, 1976
- Ozolaimus* Dujardin, 1845
- cirratus* Linstow, 1906
- megatyphlon* (Rud., 1819) Dujardin, 1845
- Pharyngodon* Diesing, 1861
- cesarpintoi* Pereira, 1935
- travassosi* Pereira, 1935
- Thelandros* Wedl, 1862
- alvarengai* (Freitas, 1957) Peter & Quentin, 1976
- largitor* (Alho & Rodrigues, 1963) Peter & Quentin, 1976
- sceleratus* Travassos, 1923
- verrucosus* (Freitas & Dobbin Jr., 1959) Peter & Quentin, 1976

Seuratoidea

Seuratidae Railliet, 1916

- Skrjabinellazia* Sypliaxov, 1930
- galliardii* Chabaud, 1973
- intermedia* (Freitas, 1941) Chabaud, 1973

Ascaridoidea

Anisakidae Skrjabin & Karokhin, 1945

- Contraecum* Railliet & Henry, 1912
- serpentis* Araujo, 1970

- Sulcascaris* Hartwich, 1957
sulcata (Rud., 1819) Hartwich, 1957
Terranova Leiper & Atkinson, 1914
lanceolata (Molin, 1860) Sprent, 1979

Ascarididae Baird, 1853

- Ascaridia* Dujardin, 1845
flexuosa (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1914
Angusticaecum Baylis, 1920
brevispiculum Chapin, 1925
Brevimulticaecum Mozgovoii in Skrjabin, Shikhobalova & Mozgovoii, 1952
baylisi (Travassos, 1933) Sprent, 1979
gibsoni Sprent, 1979
pintoii Sprent, 1979
stekhoveni (Baylis, 1947) Sprent, 1979
Dujardinascaris Baylis, 1947
longispicula (Travassos, 1933) Baylis, 1947
paulista (Travassos, 1933) Baylis, 1947
Hexametra Travassos, 1920
boddaertii (Baird, 1860) Kreis, 1944
Ophidascaris Baylis, 1920
arnoldi Sprehn, 1929
cretinorum Freitas, 1968
obconica (Baird, 1860) Baylis, 1921
sicki Freitas, 1951
sprenti Araujo, 1969
travassosi Vaz, 1938
trichuriformis Vaz, 1935
Polydelphis Dujardin, 1845
quadrangularis (Schneider, 1866)
Travassosascaris Sprent, 1978
araujoii Sprent, 1978

Gnathostomatoidea

Gnathostomatidae Railliet, 1895

- Ancyracanthus* Diesing, 1839
pinnatifidus Diesing, 1839
Spiroxys Schneider, 1866
figuereidoi Freitas & Dobbin Jr., 1962

Camallanoidea

Camallanidae Railliet & Henry, 1915

- Camallanus* Railliet & Henry, 1915
amazonicus Ribeiro, 1940

Serpinema Yeh, 1960

monospiculatus Freitas & Dobbin Jr., 1962

maghati (Sprehn, 1932) Yeh, 1960

Physalopteroidea

Physalopteridae Leiper, 1908

Physaloptera Rud., 1819

liophis Vicente & Santos, 1974

lutzi Cristofaro, Guimarães & Rodrigues, 1976

monodens Molin, 1860

obtusissima Molin, 1860

phrynosoma Ortlepp, 1922

retusa Rud., 1819

Thubunaea Seurat, 1914

dactyluris Karve, 1938

Physalopterinae Rodrigues, 1970

Spiruroidea

Spiruridae

Spirurinae sp. Rodrigues, 1970

Diplostriaenoidea

Diplostriaenidae Anderson, 1958

Hastospiculum Skrjabin, 1923

digiticaudum Freitas, 1956

onchocercum Chitwood, 1932

Dracunculoidea

Micropleuridae Travassos, 1960

Micropleura Linstow, 1906

vazi Travassos, 1933

Filarioidea

Onchocercidae Leiper, 1911

Oswaldofilaria Travassos, 1933

azevedoi Bain, 1974

bacillaris (Molin, 1858) Travassos, 1933

belemensis Bain & Sulahian, 1974

brevicaudata (Rhodain & Vuylsteke, 1937) Freitas & Lent, 1937

petersi Bain & Sulahian, 1974

spinosa Bain & Sulahian, 1974

Piratuba Lent & Freitas, 1941

digiticauda Lent & Freitas, 1941

carinii (Vaz & Pereira, 1935) Caballero, 1954

lainsoni Bain, 1974

scaffi Bain, 1974

shawi Bain, 1974

zeae Bain, 1974

CATÁLOGO DOS NEMATÓIDES

Os nematóides parasitos de répteis que foram referidos no Brasil pertencem a 17 superfamílias, 23 famílias, 55 gêneros e 121 espécies.

Chave para identificação das superfamílias

1. Fêmeas parasitas partenogenéticas. Geração parasitária alternando-se com a geração de vida livre Rhabditoidea
 – Sem as características anteriores 2
2. Esôfago constituído de um tubo estreito que se estende pelo centro de uma fileira de células na maior parte do seu comprimento Trichuroidea
 – Esôfago sem as características anteriores 3
3. Machos com bolsa copuladora cuticular suportada por raios 4
 – Machos sem bolsa copuladora 6
4. Corpo mais ou menos filiforme, com cápsula bucal pouco desenvolvida ou ausente Trichostrongyloidea
 – Corpo mais ou menos desenvolvido com cápsula bucal bem desenvolvida ...
 5
5. Cápsula bucal grande e complexa, bivalvular Diaphanocephaloidea
 – Cápsula bucal contínua, de forma variável Strongyloidea
6. Esôfago composto de *corpus* cilíndrico, diferenciado anteriormente em faringe, um ístmo subsférico ou alongado e bulbo com aparelho valvular e células glandulares uninucleadas Cosmocercoidea
 – Esôfago dilatado posteriormente em um bulbo contendo aparelho valvular e frequentemente separado do resto do esôfago por uma constricção ...
 Oxyuroidea
7. Machos com ventosa pré-anal circular de rebordo quitinoso ... Heterakoidea
 – Machos sem ventosa pré-anal 8
8. Esôfago curto, simples e cilíndrico ou curto e dividido em duas partes tendo ou não o mesmo diâmetro. Lábios ausentes ou reduzidos ... Seuratoidea
 – Sem as características anteriores 9
9. Boca cercada por 3 grandes lábios ou lobos, corpo relativamente robusto ...
 Ascaridoidea
 – Boca com grandes lábios laterais trilobados cuja superfície interna possui

- fileira de dentes Gnathostomatoidea
10. Cápsula bucal grande constituída de duas valvas laterais quitinizadas
..... Camallanoidea
- Sem cápsula bucal ou cápsula bucal pouco desenvolvida 11
11. Boca com lábios laterais simples grandes e triangulares armados com um ou
mais dentes Physalopteroidea
- Sem as características anteriores 12
12. Nematóides grandes, geralmente com estruturas cuticulares cefálicas bem
desenvolvidas em forma de tridentes Diplotriaenoidea
- Sem as características anteriores 13
13. Fêmeas muito maiores que os machos, ânus e vulva atrofiados nas fêmeas
grávidas Dracunculoidea
- Sem as características anteriores 14
14. Usualmente com dois lábios laterais, cavidade bucal geralmente presente,
esôfago longo dividido em duas partes, a anterior mais curta e mais
estreita e a posterior longa e larga Spiruroidea
- Boca sem lábios, cavidade bucal ou vestibulo. Vulva na região anterior do
corpo próximo ao esôfago. Fêmeas vivíparas Filarioidea

Rhabditoidea

Nesta superfamília encontramos a família Rhabdiasidae Railliet, 1915 com os gêneros *Rhabdias* Stiles & Hassal, 1905, e *Acanthorabdias* Pereira, 1927 e a família Strongyloididae com o gênero *Strongyloides* Grassi, 1879.

Chave para identificação das famílias

- Forma parasita com esôfago curto, com bulbo posterior, vulva perto do meio
do corpo Rhabdiasidae
- Forma parasita com esôfago longo sem bulbo posterior, vulva no terço pos-
terior do corpo Strongyloididae

Rhabdiasidae Railliet, 1915

Formas parasitas com aspecto de fêmeas; apresentam esôfago curto com bulbo posterior; vulva no meio do corpo; partenogenética; formas de vida livre diferenciadas ou não em machos e fêmeas. Parasitos de anfíbios e répteis.

Chave para identificação dos gêneros

- Boca rodeada por 6 lábios muito pequenos *Rhabdias*
- Boca cercada por sustentáculo quitinoso provido de oito formações cuticulares piramidais *Acanthorhabdias*

Rhabdias Stiles & Hassal, 1905

Geração parasitária com exemplares muito maiores que os de vida livre. Boca rodeada por seis lábios muito pequenos. Algumas vezes com asas laterais que são mais largas na parte anterior. Cápsula bucal em forma de taça. Esôfago pequeno, cilíndrico, terminando em uma dilatação posterior. Cauda cônica. Vulva próxima do meio do corpo. Didelfas, anfidelfas, ovíparas. Ovos de casca fina contendo uma mórula ou larva pouco desenvolvida. Geração de vida livre com sexos separados, com boca sem lábios, pequena cavidade bucal presente. Esôfago com dilatação pré-bulbar piriforme. Machos de vida livre com cauda cônica, pequeno espinho terminal e estreita asa caudal. Papilas caudais presentes. Espículos iguais, curtos e grossos. Fêmeas de vida livre com cauda cônica, vulva ligeiramente após a região mediana do corpo. Anfidelfas, com poucos ovos grandes. Embriões desenvolvidos no útero. Parasitos do pulmão de répteis e anfíbios.

Espécie tipo: *R. bufonis* (Schrank, 1788) Stiles & Hassal, 1905.

Espécies assinaladas no Brasil:

R. labiata Pereira, 1927 (Tab. I, Figs 1-3)

Hospedeiros e proveniências: *Rhadinea merremii* Wild, Paraná: Irati; *Liophis miliaris* (L.), São Paulo: Guarulhos.

Localização: pulmão.

Referência bibliográfica: 89.

R. vellardi Pereira, 1927 (Tab. I, Figs 4-6)

Hospedeiros e proveniência: *Philodrias schottii* (Schlegel) (= *Leimadophis poecilogyrus schottii* Hoge), *Oxyrhopus trigeminus* Dumeril, Bibron & Dumeril, São Paulo.

Localização: pulmão.

Referência bibliográfica: 90.

Acanthorhabdias Pereira, 1927

Boca delimitada por um sustentáculo quitinoso provido de oito formações cuticulares piramidais. Vestíbulo curto, amplo, com revestimento quitinoso. Esôfago como em *Rhabdias*. Vulva mediana; úteros divergentes, ocupando apenas uma quarta parte do comprimento total do corpo; ovários entrecruzando-se longamente. Machos desconhecidos. Parasitos de pulmão de ofídios.

Tabela I. *Rhabdias labiata*, dados segundo Pereira, 1927 e *R. vellardi*, dados segundo Pereira, 1935.

	<i>R. labiata</i>			<i>R. vellardi</i>		
	Forma Parasita	Macho (vida livre)	Fêmea (vida livre)	Forma parasita	Macho (vida livre)	Fêmea (vida livre)
Comprimento	2,2-2,4	0,65-1		3,3-3	0,72	1,04
Largura	0,11-0,13	0,035-0,055		0,12-0,2	0,034	0,05
Cápsula bucal		0,010	0,010		0,02	0,033
Lábios	0,006					
Esôfago	0,25-0,26 x 0,046-0,047	0,115	0,125	0,26-0,27 x 0,053	0,15	0,15
Bulbo anterior		0,058	0,068		0,085	0,092
Bulbo posterior		0,025 x 0,020	0,020		0,02	0,025
Anel nervoso	0,10-0,13			0,11-0,15	região interbulbar	região interbulbar
Aparelho genital: extremidade anterior	0,24					
Aparelho genital: extremidade posterior	0,26-0,33			0,61-0,67		
Vulva	no meio do corpo			no meio do corpo		0,525
Ânus	0,15-0,19	0,040	0,085	0,13-0,14	0,050	0,080
Ovos	0,084-0,092 x 0,053		0,050-0,055 x 0,030	0,069 x 0,038-0,046		0,081 x 0,034
Espículos		0,035			0,035	
Gubernáculo					0,012	
Papilas caudais		4 pares pré e 1 par pós-anal				

Espécie tipo: *A. acanthorhabdias* Pereira, 1927.

Espécie assinalada no Brasil:

A. acanthorhabdias Pereira, 1927 (Tab. II; Figs 7-8)

Hospedeiros e proveniências: *Liophis miliaris* (L.), Rio de Janeiro: Maricá; *Rhadinea merremii* Wild, Paraná: Irati.

Localização: pulmão.

Referências bibliográficas: 48, 49.

Strongyloididae Chitwood & McIntosh, 1934

Formas parasitas com aspectos de fêmeas. Apesentam esôfago longo, sem bulbo posterior. Vulva no terço posterior do corpo. Formas de vida livre diferenciadas ou não em machos e fêmeas. Parasitos de anfíbios, répteis, aves e mamíferos.

Strongyloides Grassi, 1879

Geração parasitária com cápsula bucal presente ou ausente. Esôfago longo e estreito, algumas vezes alargado posteriormente sem bulbo cauda curta.

Tab. II. *Acanthorhabdias acanthorhabdias*, dados segundo Fernandes & Souza, 1974 e *Strongyloides cruzi*, dados segundo Rodrigues, 1968.

	A. acanthorhabdias		S. cruzi	
	Forma Parasita	Forma Parasita	Macho (vida livre)	Fêmea (vida livre)
Comprimento	1,64-3	1,63-3,220	0,446-0,532	0,832
Largura	0,15-0,17	0,04-0,09	0,026	0,039
Abertura bucal	0,028-0,035 x 0,061-0,066			
Espinhos bucais	0,016-0,021 x 0,007-0,012			
Esôfago	0,34-0,37	0,525-0,728	0,087	0,125
Anel nervoso	0,18			
Vulva	1,48-1,55	1,295-2,05		0,466
Ovos	0,023-0,075 x 0,023-0,041	0,039-0,055 x 0,025-0,035		0,048 x 0,023
Reto	0,059-0,068			
Espículos			0,026	
Gubernáculo			0,011	
Papilas caudais			2 pares pré-anais	
Ânus	0,22-0,24	0,072-0,081	0,37	

Vulva no terço posterior do corpo. Anfidelfas, ovíparas. Ovos embrionados ou contendo larvas. Geração de vida livre com cavidade bucal curta, mais ou menos infundibular, com extremidade posterior estendendo-se um pouco para o interior do esôfago. Esôfago consistindo de *corpus*, ístimo e bulbo com válvulas. Machos de vida livre com cauda terminando em ponta, sem asas caudais, com poucas papilas subventrais, pré-anais e pós-anais. Espículos iguais, gubernáculo presente. Fêmeas de vida livre com cauda terminando em ponta afilada. Vulva posterior à metade do corpo. Anfidelfas, ovíparas. Machos parasitos desconhecidos.

Espécie tipo: *S. stercoralis* (Bavay, 1876) Stiles & Hassall, 1902.

Espécies assinaladas no Brasil:

S. cruzi Rodrigues, 1968 (Tab. II, Figs 9-12)

Hospedeiro e proveniência: *Hemidactylus mabouia* (M. de J.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro.

Localização: intestino delgado.

Referências bibliográficas: 101, 102.

S. ophidiae Pereira, 1929 (Tab. III; fig. 13)

Hospedeiro e proveniência: *Dryadophis bifossatus* (Raddi) (= *Mastigodryas bifossatus* (Raddi) Peters & Orejas-Miranda, São Paulo: São Paulo.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 91.

Trichuroidea

Esta superfamília encerra a família Trichuridae Railliet, 1916 com os gêneros *Capillaria* Zeder, 1800 e *Pseudocapillaria* Freitas, 1959.

Trichuridae Railliet, 1915

Nematóides de tamanho médio ou grande. A parte anterior pode ser mais longa ou mais curta que a posterior, a qual pode ser muito mais grossa ou ligeiramente mais grossa que a anterior. Boca simples, lábios pouco evidentes ou ausentes. Machos com um espículo ou raramente somente com a bainha espicular. Fêmea com a vulva perto do término do esôfago. Ovíparas. Ovos com casca grossa, em forma de barril, com opérculo em cada polo. Parasitos de vertebrados.

Chave para identificação dos gêneros

- Bainha espicular espinhosa e bolsa membranosa presente *Capillaria*
- Bainha espicular não espinhosa e bolsa membranosa ausente ou reduzida não excedendo posteriormente os lobos caudais subventrais
 *Pseudocapillaria*

Capillaria Zeder, 1800

Extremidade anterior com região cefálica não diferenciada. Corpo com a região anterior geralmente menor que a posterior. Fêmeas com muitos ovos inclusos em cápsulas. Machos sem asas caudais, com bolsa e espículo com bainha espicular espinhosa. Parasitos de vertebrados.

Espécie tipo: *C. anatis* (Schrank, 1790) Travassos, 1915.

Espécies assinaladas no Brasil:

C. crotali (Rud., 1819) Travassos, 1915

Sinonímia: *Trichosoma crotali* Rud., 1819.

Hospedeiro e proveniência: *Crotalus durissus terrificus* (Laur.), Brasil.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 122.

C. freitaslenti Araujo & Gandra, 1941 (Tab. III; Figs 14-16)

Sinonímia: *Echinocoleus freitaslenti* Lopez-Neyra, 1946; *Eucoleus freitaslenti* Skrjabin & Shikhobalova, 1954.

Hospedeiro e proveniência: *Tropidurus torquatus* (Wied.), Brasil.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 26.

Tabela III. *Strongyloides ophidiae*, dados segundo Pereira, 1935; *Capillaria Freitaslenti*, dados segundo Araujo & Gandra, 1941 e *Pseudocapillaria (P.) amarali*, dados segundo Freitas & Lent, 1934.

	<i>S. ophidiae</i>	<i>C. Freitaslenti</i>		<i>P. (P.) amarali</i>	
	Forma parasita	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	2,7-3,6	6,6-9,2	10,3-14,0	4,8-6,7	6,3-9,0
Largura	0,04	0,032	0,048	0,028-0,093	0,048-0,053
Esôfago total	1,05-1,13	2,4-4,9	2,4-4,9	2,8-3,6	2,8-3,6
Porção muscular do esôfago				0,20-0,34	0,20-0,34
Vulva	0,8-1,2				
Ramo anterior do aparelho genital-esôfago	0,3				
Ramo posterior do aparelho genital - extremidade posterior do corpo	0,06-0,1				
Ânus	0,07-0,1				
Ovos	0,038 x 0,015-0,023		0,053 x 0,024		0,054-0,057 x 0,022-0,024
Anel nervoso		0,134	0,134	0,05-0,18	0,05-0,18
Vulva-terminação do esôfago			0,124-0,172		0,016-0,027
Vagina			0,331		0,08-0,11
Relação porção anterior-posterior		1:1,3	1:1,2	1:2	1:3
Bainha espicular		0,008		0,016	
Bolsa (largura)		0,041			
Espículo (comprimento)				0,40-0,48	
Espículo (largura)				0,008	
Papilas caudais				2	

Pseudocapillaria Freitas, 1959

Extremidade anterior com região cefálica não diferenciada; corpo com a porção anterior maior ou menor que a região posterior; fêmeas com muitos ovos não inclusos em cápsulas; machos sem asas caudais laterais, bolsa caudal e espículo com bainha espicular não espinhosa.

O gênero foi subdividido por MORAVEC (1982) em *Pseudocapillaria (Pseudocapillaria)* Freitas, 1959 e *Pseudocapillaria (Ichthyocapillaria)* Moravec, 1982.

Pseudocapillaria (Pseudocapillaria) Freitas, 1959

Membrana cuticular dorsal da cauda dos machos ausente.

Espécie tipo: *P. (P.) catostomi* (Pearse, 1924) Moravec, 1982.

Espécies assinaladas no Brasil:

P. (P.) amarali (Freitas & Lent, 1934) Moravec, 1982 (Tab. III, Figs 17-19)

Sinonímia: *Capillaria amarali* Freitas & Lent, 1934.

Hospedeiro e proveniência: *Liophis miliaris* (L.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro.

Localização: intestino delgado.

Referências bibliográficas: 66, 86.

P. (P.) cesarpintoi (Freitas & Lent, 1934) Moravec, 1982, (Tab. IV; Figs 20-22)

Sinonímia: *Capillaria cesarpintoi* Freitas & Lent, 1934.

Hospedeiro e proveniência: *Leimadophis poecilogyus* (Wied.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro.

Localização: intestino.

Referências bibliográficas: 65, 86.

Pseudocapillaria (Ichthyocapillaria) Moravec, 1982

Membrana cuticular dorsal presente conectando os lobos sub-ventrais da cauda dos machos.

Espécie tipo: *P. (I.) salvelini* (Polysasky, 1952) Moravec, 1982.

Espécie assinalada no Brasil:

P. (I.) murinae (Travassos, 1914) Moravec, 1982 (Tab. IV, Figs 23-25)

Sinonímia: *Capillaria murinae* Travassos, 1914.

Hospedeiro e proveniência: *Eunectes murinus murinus* (L.), Mato Grosso.

Localização: estômago.

Referências bibliográficas: 86, 122.

Diaphanocephaloidea

A superfamília encerra uma família Diaphanocephalidae Travassos, 1920 com dois gêneros *Diaphanocephalus* Diesing, 1851 e *Kalicephalus* Molin, 1861 com espécies parasitas de répteis.

Diaphanocephalidae Travassos, 1920

Cápsula bucal bivalvular e fortemente comprimida lateralmente. Esôfago fortemente muscular apresentado a luz tri-radiada e bordas espessas. Macho apresentando bolsa copuladora com raios bursais contíguos. Espículos longos, simples. Fêmea com aparelho reprodutor duplo. Vulva perto da extremidade posterior. Parasitos de estômago e intestino de cobras.

Chave para identificação dos gêneros

- Com duas margens quitinizadas nas paredes laterais da cápsula e com delicado processo quitinoso projetando-se para o interior da cápsula a partir o coxim cuticular ventral *Diaphanocephalus*
- Com somente uma margem quitinizada na parede lateral da cápsula e sem o delicado processo quitinoso projetando-se para o interior da cápsula *Kalicephalus*

Tabela IV. *Pseudocapillaria* (P.) *cesarpintoi*, P. (I.) *murinae*, dados segundo Freitas & Lent, 1934 e 1935 e *Oswaldocruzia brasiliensis*, dados segundo Lent & Freitas, 1935.

	P. (P.) <i>cesarpintoi</i>		P. (I.) <i>murinae</i>		O. <i>brasiliensis</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	7,60-9,90	12,5-14,50	14,00-15,00	18,00-23,00	4,34-4,87	6,97-7,47
Largura	0,056	0,064	0,031-0,071	0,035-0,078	0,100-0,120	0,120-0,160
Dilatação cuticular cefálica					0,064-0,080	0,064-0,080
Papilas cervicais					0,336	0,336
Esôfago total	3,6-4,5		5,5-7,5	5,5-7,5	0,384-0,440	0,408-0,448
Porção muscular do esôfago	0,312		0,486	0,486		
Vulva		0,016		0,073		2,367-2,682
Vagina		0,120-0,128		0,18-0,24		
Ovos		0,040-0,048 x 0,024		0,056 x 0,032		0,067 x 0,040
Relação entre porções anterior e posterior	1:2,3	1:3	1:1,7	1:1,4:1,2		
Espículo (comprimento)	0,56-0,57		1,20			
Espículo (largura)	0,008		0,008			
Bainha espicular	0,59 x 0,012		0,024			
Anel nervoso	0,170	0,170			0,200-0,280	0,280-0,320
Ápice caudal						0,013-0,016
Ânus						0,136-0,144
Ovejetor						0,320-0,336
Papilas caudais	2					

Diaphanocephalus Diesing, 1851

Extremidade anterior obliquamente truncada. Boca abrindo-se livremente na face dorsal, mostrando sinais de diferenciação em forma de coroa foliácea. Cápsula bucal comprimida lateralmente consistindo de duas valvas com base muito espessas. Valvas da cápsula bucal suportadas por duas fileiras internas transversais e quitinosas das quais a anterior é paralela à margem oral. A posterior é arcada quando vista lateralmente, com suas terminações apoiadas numa espessa proteção cuticular situada entre as junções das valvas bucais. Do coxim cuticular ventral partem dois processos cuticulares membranosos que se projetam dentro da cavidade bucal. Na superfície externa de cada valva existem três faixas (estrias) parenquimatosas que se originam do colar basal. O canal da glândula esofagiana dorsal projeta-se dentro da cavidade bucal. Machos com bolsa curta, campanulada, com ligeira indicação de um lobo dorsal; raio ventral fendido, externo-lateral e outros laterais originando-se de um tronco comum; médio lateral e pós-lateral separados; externo-dorsal originando-se no ponto comum do tronco com o dorsal; dorsal curto, grosso, quase que imediatamente dividindo-se em dois ramos que por sua vez se subdividem imediatamente, sendo sua subdivisão interna bifida na extremidade. Cone genital muito longo, protuso além da bolsa. A abertura anogenital está situada na superfície ventral a alguma distância da ponta da cauda. Espículos desiguais; gubernáculo pre-

Tabela V. *Oswaldocruzia mazzai*, dados segundo Vicente, 1977; *O. subauricularis*, dados segundo Freitas, 1955 e *Diaphanocephalus diesingi*, dados segundo Freitas & Lent, 1938.

	O. mazzai	O. subauricularis	D. diesingi	
	Macho	Macho	Macho	Fêmea
Comprimento	6,50-7,14		2,00-2,21	1,84-2,57
Largura	0,14-0,15		0,237-0,342	0,276-0,407
Cápsula bucal			0,144-0,168 x 0,160-0,198	0,160-0,216 x 0,168-0,224
Poros excretor	0,40		0,232-0,256	0,216-0,256
Anel nervoso	0,18-0,19		0,192-0,240	0,224-0,248
Esôfago	0,43-0,44		0,208-0,296	0,248-0,280
Espículos	0,17	0,24-0,25		
Bolsa copuladora		0,45-0,53		
Distância entre a origem dos raios dorsais externos e a divisão do raio dorsal		0,063		
Vulva				0,36-0,64
Ovejeter				0,288-0,360
Ovos				0,059-0,067 x 0,032-0,038
Vagina				0,144-0,192
Ânus				0,072-0,104
Espículo maior			0,336-0,408	
Espículo menor			0,224-0,288	
Relação espicular			1:0,6-1:0,7	
Gubernáculo			0,136-0,152	

sente. Gibosidade anterior à bolsa presente. Fêmeas de cauda curta e afilada; vulva no quarto posterior do corpo. Ovíparas. Parasitos intestinais de lagartos.

Espécie tipo *D. galeatus* (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1909.

Espécies assinaladas no Brasil:

D. diesingi Freitas & Lent, 1938 (Tab. V; Figs 32-34)

Hospedeiro e proveniência: *Tupinambis nigropunctatus* Spix, Pará: Belém.

Localização: intestino delgado.

Referência bibliográfica: 69.

D. galeatus (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1909 (Tab. VI; Figs 35-37)

Sinonímia: *Strongylus galeatus* Rud., 1819; *Sclerostomum galeatum* Dujardin, 1845; *Diaphanocephalus strongyloides* Diesing, 1851.

Hospedeiro e proveniência: *Tupinambis teguixin* (L.), Mato Grosso do Sul: Salobra.

Localização: intestino grosso.

Referência bibliográfica: 69.

D. jacuruxi Alho, 1965 (Tab. VI; 38-39)

Hospedeiro e proveniência: *Dracaena guianensis* Daudin, Pará: Ilha das Onças, Baía de Guajará.

Localização: intestino delgado.

Referência bibliográfica: 4.

Tabela VI. *Diaphanocephalus galeatus*, dados segundo Freitas, 1938; *D. jacuruxi*, dados segundo Alho, 1965 e *Kalicephalus appendiculatus*, dados segundo Schad, 1962.

	<i>D. galeatus</i>		<i>D. jacuruxi</i>		<i>K. appendiculatus</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	2,05-4,53	2,38-5,92	3,56-4,48	4,84-5,91	3,57-7,27	4,76-8,88
Largura	0,368-0,421	0,421-0,552	0,19-0,26	0,21-0,29	0,26-0,40	0,26-0,48
Diâmetro da cabeça					0,20-0,27	0,22-0,31
Papila cervical					0,57-0,62	0,63-0,85
Cápsula bucal	0,216-0,280 x 0,240-0,320	0,280-0,320 x 0,320-0,336	0,16-0,19 x 0,26-0,31	0,24-0,25 x 0,26-0,27	0,15-0,24	0,19-0,26
Esôfago	0,336-0,400 x 0,160-0,224	0,368-0,400 x 0,216-0,240	0,33-0,36 x 0,19-0,20	0,38-0,40 x 0,17-0,20	0,36-0,41	0,37-0,48
Anel nervoso	0,320-0,400	0,344-0,400	0,23-0,25	0,26-0,30	0,25-0,34	0,26-0,34
Poros excretor	0,344-0,408	0,368-0,416			0,40-0,76	0,43-0,84
Vulva		0,520-0,872		0,78-0,94		3,8-6,4:1
Ovejetor		0,320-0,352		0,16-0,19		
Ovos		0,065-0,073 x 0,039-0,049		0,068-0,079 x 0,036-0,046		
Ânus		0,080-0,120		0,09-0,11		0,05-0,15
Espículo maior	0,512-0,624	0,910-0,990				
Espículo menor	0,336-0,432	0,330-0,448				
Relação espicular	1:0,65-1:0,70					
Gubernáculo	0,168-0,232	0,356-0,495				
Cone genital	0,25					
Espículos					0,31-0,39	

Kalicephalus Molin, 1861

Cabeça rudimentar, com coroa foliácea presente ou ausente. Valvas bucais suportadas por uma única elevação interna transversal quitinosa em forma de V dorsal ou ventral. Ausência de processos quitinosos se projetando dentro da cavidade bucal. Luz do esôfago podendo conter três dentes. Machos sem gibosidade anterior à bolsa. Bolsa definitivamente trilobada; lobo dorsal se projetando por trás dos lobos laterais; raio interno originando-se bem no início do tronco comum; dorsal bifurcando-se distalmente em três processos digitiformes de diferentes tamanhos; cone genital geralmente longo. Espículos iguais, alados; gubernáculo e telamon presentes. Fêmeas com extremidade posterior longa e cônica. Vulva na porção posterior do corpo; ramos uterinos opostos ou paralelos. Ovíparas. Parasitos do aparelho digestivo de lagartos e cobras.

Espécie tipo: *K. mucronatus* Molin, 1861.

Espécies assinaladas no Brasil:

K. appendiculatus Molin, 1861 (Tab. VI; Figs 40-43)

Sinonímia: *Sclerostum appendiculatus* Stossich, 1899; *Diaphanocephalus appendiculatus* Railliet & Henry, 1909.

Hospedeiros e proveniências: *Xenodon merremii* Wagl., *Xenodon severus* (L.), *Xenodon coenulus*, *Thalerophis ahaetulla*, *Spilotes pullatus pullatus* (L.), *Spilotes* sp., *Dryadophis bifossatus* (Stuart) (= *Mastigodryas bifossatus* (Raddi)), *Dendrophidion bivittatus* (Dumeril, Bibron & Dumeril) *Liophis miliaris* (L.), *Leimadophis reginae* (L.), *Clelia clelia* (Daudin), *Duberria cinerascens*, *Drymarchon corais corais* (Boie), *Drymarchon corais couperi* (Holbrook), *Leptophis* sp., *Bothrops jararacussu* Lacerda, *Coluber* sp.; Brasil.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 109.

K. costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926 (Tab. VII, Figs 44-45)

Sinonímia: *Strongylus costatus* (Rud., 1819; *Sclerostomum costatum* Dujardin, 1845; *Diaphanocephalus costatus* Diesing, 1851; *Kalicephalus strumosus* Molin, 1861; *Kalicephalus mucronatus* Molin, 1861; *Sclerostomum kalicephalum* Stossich, 1899; *Diaphanocephalus mucronatus* Railliet & Henry, 1909; *Kalicephalus costatus* Yorke & Maplestone, 1926; *Kalicephalus philodryadus* Ortlepp, 1923.

Hospedeiros e proveniências: *Chironius carinatus* (L.), *Chironius* sp., *Philodryas schottii* (Schlegel) (= *Leimadophis poecilogirrus schottii* (Hoge), Rio de Janeiro: Angra dos Reis; *Crotalus durissus* L., Minas Gerais: Belo Horizonte; *Erythrolamprus venustissimus* (Wied), *Dryadophis bifossatus* Stuart (= *Mastigodryas bifossatus* (Raddi)), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro e Maricá, e Região Centro-Sul brasileira; *Philodryas serra* (Schlegel), Espírito Santo: Linhares; *Bothrops jararaca* (Wied), São Paulo: Iguape, Espírito Santo: Castelo; *Lystrophis semicinctus* (D. & B.), Mato Grosso: Taunay; *Bothrops alternatus* Dumeril, Bibron & Dumeril, *B. cotiara* (Gomes), *B. jararacussu* Lacerda, *B. pradoi* (Hoge), *Crotalus durissus terrificus* (Laurenti), *Epicrates cenchria crassus* (Cope), *Philodryas patagoniensis* (Girard), *Simophis rhinostoma* (Schlegel), *Wagleropsis merremii* (Wagler) (= *Xenodon merremii* (Wagler), *Xenodon newwiedii* (Gunther), *X. guentheri* Boulenger, Região Centro-Sul brasileira; *Eudryas bifossatus* (Raddi) (= *Mastigodryas bifossatus* (Raddi), *Coluber* sp., Brasil.

Localização: intestino.

Referências bibliográficas: 46, 106, 109.

K. inermis inermis Molin, 1861 (Tab. VII; Figs 47-49)

Sinonímia: *Kalicephalus inermis* Molin, 1861; *Strongylus costatus* Schneider, 1866; *Sclerostomum inermis* Stossich, 1899; *Diaphanocephalus inermis* Railliet & Henry, 1909; *Diaphanocephalus bothrops* Railliet & Henry, 1909.

Hospedeiros e proveniências: *Bothrops jararacussu* Lacerda, Rio de

Janeiro: Angra dos Reis, Região Centro-Sul brasileira; *B. jararaca* (Wied), Espírito Santo: Castelo, São Paulo: Iguape; *B. atrox* (L.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro; *B. alternatus* Dumeril, Bibron & Dumeril, *B. cotiara* (Gomes), *B. pradoi* (Hoge), *Crotalus durissus terrificus* (Laurenti), *Epicrates cenchria crassus* Cope, *Liophis miliaris* (L.), *Philodryas patagoniensis* (Girard), *Simophis rhinostoma* (Schlegel), Região Centro-Sul brasileira.

Localização: intestino.

Referências bibliográficas: 49, 109.

Tabela VII. *Kalicephalus costatus costatus*; *K. inermis inermis* e *K. rectiphilus neorectiphilus*, dados segundo Schad, 1962.

	<i>K. costatus costatus</i>		<i>K. inermis inermis</i>		<i>K. rectiphilus neorectiphilus</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	4,88-10,38	5,40-18,25	7,99-12,15	9,86-15,67	7,74-11,03	5,74-17,27
Largura	0,28-0,52	0,29-0,61	0,37-0,60	0,53-0,82	0,34-0,39	0,20-0,48
Diâmetro da cabeça	0,19-0,31	0,20-0,38	0,24-0,30	0,29-0,36	0,18-0,21	0,14-0,25
Cápsula bucal	0,14-0,18	0,13-0,24	0,15-0,18	0,18-0,21	0,11-0,16	0,11-0,18
Anel nervoso	0,21-0,31	0,20-0,40	0,34-0,40	0,39-0,45	0,23-0,26	0,20-0,28
Poros excretor	0,27-0,60	0,34-0,68	0,43-0,61	0,49-0,67	0,41-0,42	0,32-0,44
Papila cervical	0,46-0,61	0,39-0,79			0,46-0,47	0,43-0,48
Eófago	0,30-0,43	0,32-0,48	0,49-0,51	0,58-0,73	0,31-0,34	0,23-0,38
Vulva		4,8-11,7:1		1,6-2,2:1		1,3-1,4:1
Espículos	0,34-0,70	0,68-1,00			0,42-0,44	
Ânus		0,08-0,25		0,24-0,43		0,10-0,25

K. rectiphilus neorectiphilus Schad, 1962 (Tab. VII; Figs 50-52)

Hospedeiros e proveniências: *Chironius carinatus* (L.), *Dryadophis bifossatus* Stuart (= *Mastigodryas bifossatus* (Raddi), Rio de Janeiro: Angra dos Reis.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 109.

K. subulatus Molin, 1861 (Tab. VIII; Figs 53-55)

Sinonímia: *Ankilostoma boae* Blanchard, 1866; *Ankilostomum boae* Linstow, 1889; *Sclerostomum subulatus* Stossich, 1899; *Uncinaria boae* Stossich, 1899; *Diaphanocephalus boae* Railliet & Henry, 1909; *Strongylus boae* MacCallum, 1921; *Kalicephalus boae* Yorke & Maplestone, 1926; *Kalicephalus chitwoodi* Caballero, 1954.

Hospedeiros e proveniência: *Epicrates cenchria cenchria* (L.), Acre: Vale do Guaporé, Pará: Marabá; *Boa constrictor* L., Pará: Marabá, Amazonas: Manaus, Mato Grosso; *Corallus caninus* (L.), Pará: Marabá; *Bothrops jararaca* (Wied), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro; *Constrictor constrictor* (L.) (= *Boa constrictor* L.), Mato Grosso, Rio de Janeiro: Zoológico do Rio de Janeiro

(Brasil?).

Localização: intestino.

Referências bibliográficas: 49, 109.

Kalicephalus sp. Travassos, Freitas & Mendonça, 1964

Hospedeiro e proveniência: *Tupinambis teguixin* (L.), Espírito Santo: Sooretama.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 142.

Tabela VIII. *Kalicephalus subulatus*, dados segundo Schad, 1962; *Sauricola sauricola*; *Chapiniella variabilis*, dados segundo Chapin, 1925.

	<i>K. subulatus</i>		<i>S. sauricola</i>		<i>C. variabilis</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	5,62-8,31	6,10-10,47	10,00	10,00	8,00	8,00
Largura	0,20-0,39	0,27-0,50				
Diâmetro da cabeça	0,14-0,27	0,17-0,30				
Cápsula bucal	0,11-0,19	0,11-0,22	0,1	0,1	0,010	0,010
Anel nervoso	0,20-0,31	0,23-0,38	0,18	0,18		
Poros excretor	0,31-0,51	0,40-0,53				
Papila cervical	0,41-0,52	0,45-0,59				
Esôfago	0,34-0,42	0,35-0,49	0,30	0,30	0,37	0,37
Vulva		1,7-2,0:1		0,14		
Ânus		0,20-0,39				0,086
Espículos	0,51-0,65		2,36		1,54	
Gubernáculo			0,068			
Vagina				1,5		0,18
Ovos				0,128 x 0,057		
Vulva-ânus						0,032

Trichostrongyloidea

Esta superfamília é representada por uma única família *Molineidae* Durette-Desset & Chabaud, 1977 e um único gênero *Oswaldocruzia* Travassos, 1917.

Molineidae Durette-Desset & Chabaud, 1977

Corpo mais ou menos filiforme. Extremidade anterior sem anel bucal; dilatação cuticular cefálica em geral presente. Macho com bolsa copuladora bem desenvolvida, sem raio extradorsal. Espículos curtos e robustos, dotados de protuberâncias. Fêmea com vulva na parte posterior do corpo, com cauda em geral com espinho terminal. Parasitos de anfíbios, répteis e mamíferos.

Oswaldocruzia Travassos, 1917

Cabeça com dilatação cuticular vesiculosa, dividida em duas partes: uma anterior mais larga e outra posterior mais estreita. Cutícula com fina estriação transversal e linhas longitudinais. Boca guarnecida por lábios indistintos e limitando diminuta cavidade não esclerotizada. Asas cervicais presentes ou ausentes. Papilas cervicais delgadas abaixo do meio do esôfago. Fêmeas com vulva na metade posterior do corpo, não saliente. Aparelho genital anfídelfo. Extremidade posterior terminando por um espinho cuticular. Ovos na fase de mórula no útero. Machos com bolsa copuladora grande e com lobo dorsal triangular. Papilas pré-bursais não observadas. Raios bursais com a seguinte fórmula: ventrais contíguos, iguais, atingindo a margem; lateral anterior equidistante dos vizinhos não atingindo a margem; lateral médio e lateral posterior contíguos atingindo a margem, todos mais ou menos da mesma espessura; dorsal externo nascendo por tronco comum ao dorsal, mais delgado que os outros raios; dorsal ramificado na extremidade de modo característico, formando um capitel constituído por um par de ramos laterais curvos em S e pela extremidade dicotomizada uma ou duas vezes. Espículos de forma complexa, constituídos por 4 ou 5 processos distais reunidos por uma membrana hialina. Gubernáculo ausente.

Espécie tipo: *O. subauricularis* (Rud., 1819) Travassos, 1917.

Espécies assinaladas no Brasil:

O. brasiliensis Lent & Freitas, 1935 (Tab. IV, Figs 26-28)

Hospedeiros e proveniência: *Dryadophys bifossatus bifossatus* (Stuart) (= *Mastigodryas bifossatus* (Raddi), *Hemidactylus mabouia* (M. de J.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro.

Localização: intestino delgado.

Referências bibliográficas: 79, 107.

O. mazzai Travassos, 1935 (Tab. V, Figs 29)

Sinonímia: *O. subauricularis* Travassos, Freitas & Lent, 1939.

Hospedeiro e proveniências: *Tropidurus torquatus* (Wied), Pará: Cachimbo, Mato Grosso do Sul: Bodoquena.

Localização: intestino delgado.

Referência bibliográfica: 152.

O. subauricularis (Rud., 1819) Travassos, 1917 (Tab. V; Figs 30-31)

Sinonímia: *Strongylus subauricularis* Rud., 1819.

Hospedeiro e proveniência: *Emyalius catenatus* (Wied), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro.

Localização: intestino delgado.

Referências bibliográficas: 55, 135.

Strongyloidea

Esta superfamília encerra a família Strongylidae Baird, 1853, com os gêneros *Chapiniella* Yamaguti, 1961 e *Sauricola* Chapin, 1925.

Strongylidae Baird, 1853

Apresentam cápsula bucal quitinosa, boca sem órgãos ventrais cortantes, mas, comumente cercada por uma coroa radiada. Parasitos do canal alimentar ou raramente do tecido renal de vertebrados.

Chave para identificação dos gêneros

- Coroa radiada simples, esôfago com três fileiras longitudinais de bossas quitinosas, papilas cervicais conspicuas, raio prébursal ausente, raio dorsal com um par de ramos laterais anteriormente bifurcados em ramos terminais simples, raio externo lateral volumoso nascendo ao longo do médio lateral *Chapiniella*
- Coroa radiada dupla; esôfago alargado anteriormente com um volumoso dente cônico; papilas cervicais ausentes; raio prébursal presente; raio dorsal dividido na extremidade de seu volumoso tronco em delicados ramos bidigitados; raio externo-lateral geralmente não delicado
..... *Sauricola*

Chapiniella Yamaguti, 1961

Nematóides pequenos. Cutícula com estrias transversas muito espaçadas. Colar bucal distinto, com seis papilas. Cápsula bucal curta em forma de anel com uma só coroa foliácea de dezoito elementos delgados, originando-se de sua base. Cada elemento com dobra conspicua e angular na sua porção mediana. Esôfago ligeiramente alargado na sua porção posterior. Lúmen com três fileiras longitudinais de bossas quitinosas que se estendem até três quartos de seu comprimento. Anel nervoso anterior ao meio do esôfago; poro excretor na região da válvula esôfago-intestino ou logo após. Papilas cervicais conspicuas pós esofagianas. Intestino com pequena proeminência que se estende até a porção posterior, principalmente nas fêmeas. Machos com bolsa fracamente trilobada; raios ventrais contíguos; tronco dos raios laterais grosso; externo lateral e médio-lateral bem próximos; pós-lateral grosso, separado do médio lateral; externo dorsal delgado originando-se no meio do tronco dorsal; dorsal com um par de ramos simples ou bifurcados em ramos simples terminais. Papilas prébursais ausentes. Espículos delgados, iguais, semelhantes, cada um com uma asa lateral em forma de espiral exceto nas duas extremidades. Fêmeas com cauda curta e cônica. Vulva anterior ao ânus. Úteros paralelos. Parasitos intestinais de tartarugas.

Espécie tipo: *C. variabilis* (Chapin, 1924) Yamaguti, 1961.

Espécie assinalada no Brasil:

C. variabilis (Chapin, 1924) Yamaguti, 1961 (Tab. VIII; Figs 58-60)

Sinonímia: *Deletrocephalus variabilis* Chapin, 1924.

Hospedeiro e proveniência: *Geochelone denticulata* (L.), Pará.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 40.

Sauricola Chapin, 1925

Nematóides pequenos. Cutícula envolvendo a boca formando um curto colar bucal delimitado posteriormente por uma constricção anular. Seis papilas periorais. Depressão cervical e papilas ausentes. Cápsula bucal curta com duas coroas foliáceas de dezoito elementos cada. Esôfago cilíndrico, cerca de duas vezes mais longo que largo com muitos dentes cônicos, fortes na porção anterior. Machos com bolsa curta, de lobo dorsal não saliente; raio pré-bursal fendido na base; raios dorsais fortes e separados na base; externo-laterais muito delgados, originando-se de um tronco comum com os outros laterais que são grossos na metade proximal e mais finos e fendidos distalmente; externo dorsal longo, delgado, originando-se na base do tronco do dorsal; dorsal dividido na ponta de seu tronco em dois ramos delgados, divergentes, bidigitados. Espículos longos, delgados e simples. Fêmeas com cauda cônica, afilada. Vulva próxima ao ânus. Úteros paralelos. Ovíparas. Ovos de casca fina, não embrionados *in* útero. Parasitos intestinais de tartarugas.

Espécie tipo: *S. sauricola* Chapin, 1925.

Espécie assinalada no Brasil:

S. sauricola Chapin, 1925 (Tab. VIII, Figs 56-57)

Hospedeiro e proveniência: *Geochelone denticulata* (L.), Pará.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 40.

Cosmocercoidea

Esta superfamília encerra as famílias Atractidae Travassos, 1919, com os gêneros *Atractis* Dujardin, 1845, *Labiduris* Schneider, 1866 e *Maracaya* Diaz-Ungria, 1963; Cobboldinidae Skrjabin, 1948 com o gênero *Klossinemella* Costa 1961; Cosmocercidae Travassos, 1925 com os gêneros *Aplectana* Railliet & Henry, 1916, *Cosmocerca* Diesing, 1861 e *Dollfusnema* Baker, 1981; Kathlaniidae Yorke & Maplestone, 1926 com gêneros *Cruzia* Travassos, 1917, *Falcaustra* Lane, 1915, *Kathlania* Lane, 1914, *Oxyascaris* Travassos, 1920 e *Tonaudia* Travassos, 1918.

Chave para identificação das famílias

1. Macho com uma ou diversas ventosas pré-anais Kathlaniidae
- Macho sem ventosa pré-anal 2
2. Fêmeas didelfas, ovíparas ou vivíparas Cosmocercidae
- Fêmeas monodelfas, vivíparas 3
3. Boca com 2 lábios bilobados, tendo cada lóbulo uma reentrância pequena que forma lóbulos menores entre os lábios um interlábulo em forma de Y Cobboldinidae
- Boca sem as características anteriores. Larvas eliminadas em avançado estágio de desenvolvimento, capazes de desenvolvimento endógeno Atractidae

Atractidae Travassos, 1919

Nematóides pequenos. Boca variável. Esôfago claramente dividido em duas partes, a posterior terminando em bulbo nitidamente separado do resto do esôfago. Intestino simples, sem divertículos. Macho sem ventosa pré-anal. Espículos iguais ou desiguais. Gubernáculo presente ou ausente. Fêmea com a cauda pontuda. Ovário simples. Vulva situada na parte posterior. Vivíparas. Larvas eliminadas em adiantado estágio de desenvolvimento, possibilitando evolução endógena. Parasitos de vertebrados.

Chave para identificação dos gêneros

1. Boca com 6 lábios indistintos, cápsula bucal ausente. Macho com espículos desiguais *Atractis*
- Boca com 3 lábios proeminentes, cápsula bucal presente. Macho com espículos iguais 2
2. Cápsula bucal curta, sem peça de sustentação quitinóide, reunindo os bordos dos lábios adjacentes. Gubernáculo ausente *Labiduris*
- Cápsula bucal com peça de sustentação quitinóide, reunindo os bordos dos lábios adjacentes. Gubernáculo presente *Maracaya*

Atractis Dujardin, 1845

Corpo cilíndrico. Boca com seis lábios indistintos. Cápsula bucal ausente. Esôfago dividido em duas partes, sendo a anterior cilíndrica, muscular com lúmen fortemente quitinizado, circundado anteriormente por um anel nervoso e terminado num bulbo provido de aparelho valvular. Poro excretor pós-esofágico. Machos com a extremidade anterior curvada em espiral. Cauda com constricção após o ânus que forma um processo cônico subulado, longo. Asa caudal ausente. Em adição às quatro papilas caudais ventrais, há diversos pares de papilas laterais. Espículos desiguais, dissemelhantes. Gubernáculo presente.

Tabela IX. *Thelandros verrucosus*, dados segundo Freitas & Dobbin Jr., 1959; *Gynaecometra bahiensis*, dados segundo Araujo, 1976 e *Atractis cruciata*, dados segundo Vicente, 1966.

	T. verrucosus		G. bahiensis		A. cruciata	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	1,48-2,12	3,55-7,17	1,120-1,260	1,587-2,106	4,99-5,24	5,58-6,41
Largura	0,15-0,20	0,54-0,77	0,052-0,062	0,108-0,162	0,30-0,36	0,39-0,44
Eófago	0,33-0,46	1,14-1,41	0,300-0,340	0,421-0,494	0,44-0,51 (1ª parte) 0,44-0,53 (2ª parte)	0,44-0,47 (1ª parte) 0,50-0,55 (2ª parte)
Bulbo esofágiano	0,070-0,096 x 0,070-0,104	0,148-0,199 x 0,166-0,232				
Anel nervoso	0,12-0,18	0,16-0,45	0,104-0,124		0,53-0,59	0,55-0,57
Poros excretor	0,48-0,80	1,10-1,94	0,368-0,400	0,380-0,524	0,68-0,77	0,83-0,88
Vulva		1,84-3,48		0,623-0,850		0,76-1,02
Ovos		0,078-0,082 x 0,035-0,038				
Ânus	0,025-0,029	0,23-0,40	0,014-0,018	0,252-0,324	0,27-0,40	0,50-0,63
Espículo	0,055-0,063		0,032-0,042			
Apêndice caudal	0,076-0,080	0,100-0,134				
Dilatação cuticular anterior			0,038	0,038		
Lábios			0,003	0,003		
Gubernáculo			0,013-0,018			
Duto ejaculador			0,100-0,180			
Ovejeter				0,080-0,202		
Reto						0,19-0,22
Espículo maior					0,41-0,45	
Espículo menor					0,22-0,23	
Papilas caudais	1 par pré, 1 ad e 1 pós anal			3 pares pré e 4 pós anal		

Fêmeas com cauda alongada, cônica ou subulada. Vulva próxima ao ânus. Vivíparas. Parasitos de lagartos e tartarugas.

Espécie tipo: *A. dactyluris* (Rud., 1819)

Espécies assinaladas no Brasil:

A. cruciata Linstow, 1902 (Tab. IX, Figs 94-96)

Hospedeiro e proveniência: *Tupinambis teguixin* (L.), Pará: Belém.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 151.

A. trematophila Travassos, 1934 (Tab. X, Figs 102-103)

Hospedeiro e proveniência: "tartaruga do Rio Amazonas", Pará: Rio Amazonas.

Localização: tubo digestivo do trematódeo *Nematophila grande* (Diesing, 1839) Travassos, 1934.

Referência bibliográfica: 134.

Tabela X. *Atractis trematophila*, dados segundo Travassos, 1934; *Labduris gulosa*, dados segundo Schneider, 1866 e *L. irineuta*, dados segundo Costa, 1961.

	<i>A. trematophila</i>		<i>L. gulosa</i>		<i>L. irineuta</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	1,5	1,8	6,0-7,0	7,0-8,0	5,3	4,5-5,5
Largura	0,08	0,1	0,48		0,320	
Esôfago	0,20-0,22	0,20-0,22				
Porção anterior do esôfago	0,10-0,16 x 0,03					
Vestíbulo					0,052	0,052
Ístmo					0,520	0,520
Faringe					0,135	0,135
Pré-bulbo					0,078	0,078
1ª porção do esôfago					0,504	0,504
Poros excretor		0,27	1,23			
Bulbo esofágico	0,05 x 0,04-0,05				0,184-0,210	0,185-0,210
Ânus	0,45	0,85				
Vulva-extremidade posterior		0,10		0,29		
Ovos		0,110-0,112 x 0,40-0,50				
Espículo maior	0,12-0,16					
Espículo menor	0,045-0,050					
Gubernáculo	0,020-0,030					
Espículo			0,425			
Anel nervoso			0,325			
Filamento caudal		0,4-0,5	0,9-1,1			
Vagina				0,20		
Ovejeter				0,20		

Maracaya Diaz-Ungria, 1963

Boca com três grandes lábios que apresentam reforços quitinizados reunidos em uma peça de sustentação que substitui a cápsula bucal e faringe. Esôfago formado de *corpus*, ístmo bem diferenciado e bulbo com válvulas. Espículos iguais bem mais longos que o gubernáculo. Vulva após o meio corpo. Monodelfas. Parasitos intestinais de répteis.

Espécie tipo: *M. graciei* Diaz-Ungria, 1963.

Espécie assinalada no Brasil:

M. belemensis Adamson & Baccan, 1988 (Tab. XI, Figs 282-284)

Hospedeiro e proveniência: *Amphisbaena alba* L., Pará: Belém.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 1.

Labduris Schneider, 1866

Boca com três lábios proeminentes: um dorsal e dois subventrais. Lábios subventrais separados do dorsal por depressões relativamente rasas mas profundamente dividido um do outro; com bordas medianas livres, curvadas e so-

Tabela XI. *Aplectana albae*, dados segundo Adamson & Baccam, 1988; *A. pusilla*, dados segundo Miranda, 1924; *A. railletii*, dados segundo Travassos, 1925; *A. travassosi*, dados segundo Gomes & Motta, 1967 e *Maracaya belemensis*, dados segundo Adamsom & Baccan, 1988.

	<i>A. albae</i>		<i>A. pusilla</i>		<i>A. railletii</i>		<i>A. travassosi</i>		<i>M. belemensis</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	3,75	4,31	2,00	2,60	2,10	5,70	2,77-3,18	2,90-3,12	2,41	2,49
Largura	0,18	0,22	0,24	0,29	0,20	0,40	0,13-0,19	0,16-0,24	0,12	0,15
Anel nervoso	0,25	0,29	0,28	0,28			0,15-0,23	0,22-0,25	0,30	0,32
Esôfago	0,60	0,73	0,50 x 0,056	0,49 x 0,056	0,57	1,00	0,50-0,60	0,53-0,67	0,65	0,73
Poros excretor	0,53	0,63	0,50	0,56			0,38-0,45	0,50	0,55	0,59
Ânus			0,10	0,17	0,16	0,35	0,11-0,15	0,14-0,23		
Espículos	0,06		0,11		0,240		0,23-0,32		0,09	
Gubernáculo	0,04	0,049			0,032		0,07-0,08		0,04	
Canal ejaculador			0,42							
Bulbo esofágiano	0,112 x 0,091	0,137 x 0,114	0,070 x 0,092	0,092 x 0,092	0,10	0,13			0,094 x 0,085	0,104 x 0,102
Ovos		0,072-0,075 x 0,039-0,052				0,121 x 0,070	0,08-0,10 x 0,05			0,176-0,202 x 0,085-0,123
Faringe					0,06	0,06	0,03-0,05	0,04-0,07		
Espinho terminal					0,032					
Vulva		2,86					0,58-1,00		1,78	
Ovejeter							0,25-0,27			
Reto							0,09-0,10			
Papilas caudais	7 pares pré-anais, 1 ad e 5 pós-anal						2 pares pré, 1 ad e 4 pós-anal		8 pares pré, 1 ad e 4 pós-anal	

brepostas, cada uma provida posteriormente de uma franja crenulada. Cavidade bucal curta. Esôfago consistindo de duas partes; a parte posterior terminando por um bulbo que por sua vez é seguido por outro bulbo maior contendo válvulas. Machos possuindo cauda forte constrictão após a cloaca, terminando em ponta delgada de comprimento variado nas espécies. De cada lado da cloaca há um processo proeminente em forma de corneta e na base desse processo há grandes papilas pares. Em adição a estas papilas existem três a quatro pares de papilas pré-anais e um certo número de pós-anais. Espículos iguais, gubernáculo ausente. Fêmeas com cauda longa cônica. Vulva próxima ao ânus. Vivíparas. Parasitos de tartarugas.

Espécie tipo: *L. gulosa* (Rud., 1819) Schneider, 1866.

Espécies assinaladas no Brasil:

L. gulosa (Rud., 1819) Schneider, 1866 (Tab. X, Figs 97-98)

Sinonímia: *Ascaris gulosa* Rud., 1819.

Hospedeiro e proveniência: *Geochelone denticulata* (L.), Pará.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 40.

L. irineuta Costa, 1961 (Tab. X)

Hospedeiro e proveniência: *Geochelone denticulata* (L.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 41.

L. zschokkei Linstow, 1899 (Tab. XII; Figs 99-101)

Hospedeiro e proveniência: *Geochelone denticulata* (L.), Brasil.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 113.

Cobboldinidae Skrjabin, 1948

Boca dotada de dois lábios bilobados, cada lobo com reentrância formando lóbulos menores. Interlábio presente. Machos dotados de dois espículos desiguais e possuindo gubernáculo. Fêmeas com vulva próxima do ânus. Vivíparas. Parasitas de peixes e tartarugas.

Klossinemella Costa, 1961

Boca dotada de dois lábios bilobados, apresentando cada lóbulo reentrância pequena que forma lóbulos menores e entre os lábios possui uma formação com aspecto de Y que pode ser considerado como um interlábio muito modificado. Machos dotados de dois espículos bem desiguais, possuindo gubernáculo. Fêmeas com a vulva próxima ao ânus. Parasitos de peixes e tartaruga.

Espécie tipo: *K. iheringi* (Travassos, Artigas & Pereira, 1928) Costa, 1961.

Espécies assinaladas no Brasil:

K. conciliatus Alho, 1964 (Tab. XII, Figs 106-108)

Hospedeiro e proveniência: *Podocnemis expansa* (Schaw.), Amazonas: Rio Amazonas.

Localização: estômago.

Referências bibliográficas: 2, 43.

K. travassosi Costa, Motta & Gomes, 1968 (Tab. XII, Figs 104-105)

Hospedeiro e proveniência: *Geochelone denticulata* (L.), Amazonas.

Localização: intestino grosso.

Referência bibliográfica: 43.

Cosmocercidae Travassos, 1925

Nematóides com dimorfismo sexual acentuado. Machos sem ventosa pré-anal, com espículos sub-iguais, longos ou rudimentares; gubernáculo presente, rudimentar ou ausente. Fêmeas didelfas prodelfas ou anfídelfas; ovíparas ou vivíparas. Parasitas de anfíbios de répteis.

Tabela XII. *Labduris zschokkei*, dados segundo Linstow, 1899; *Klossinemella travassosi*, dados segundo Costa, Motta & Gomes, 1968 e *K. conciliatus*, dados segundo Alho, 1964.

	<i>L. zschokkei</i>		<i>K. travassosi</i>		<i>K. conciliatus</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	7,25	7,00-8,00	2,80-3,40	3,20-3,80	4,89-7,67	6,67
Largura	0,56	0,70	0,04-0,07	0,11-0,20	0,18-0,28	0,33
Poro excretor		1,18	0,366	0,366	0,56-0,64	0,64
Anel nervoso	0,40				0,33-0,39	0,33
Bulbo anterior		0,090	0,25	0,25		
Bulbo posterior		0,30-0,40				
Vagina		0,22				
Ovejeter		0,15				
Vulva-ânus		0,40		0,054		
Ânus		0,35-0,45				
Cauda	0,095-0,150	0,35-0,45	0,67	0,85-0,95		
Espículos	0,45					
Reto		0,24				
Porção anterior do esôfago			0,15-0,18	0,15-0,18	0,23-0,26	0,23
Porção posterior do esôfago			0,25-0,30	0,25-0,30	0,50-0,59	0,52
Espículo maior			0,320-0,360		0,541-0,594	
Espículo menor			0,082		0,125-0,151	
Gubernáculo			0,046-0,057		0,079-0,092	
Papilas caudais			4 pares pré, 1 ad e 3 pós-anal		4 pares pré e 5 pós anais	

Chave para identificação dos gêneros

1. Machos com plectanas *Cosmocerca*
 – Machos sem plectanas 2
2. Fêmeas prodelfas *Aplectana*
 – Fêmeas anfidelfas *Doliffusnema*

Aplectana Railliet & Henry, 1916

Nematóides pequenos, fusiformes ou cilíndricos, de cor branca, dimorfismo sexual acentuado. Boca com três lábios pequenos e providos de armadura quitinosa em forma de V. Poro excretor pré-bulbar; esôfago com pequeno faringe e com bulbo posterior sem válvulas quitinosas. Vulva mediana; aparelho genital prodelfo. Machos com dois espículos sub-iguais e gubernáculo mais ou menos quitinizado, podendo em algumas espécies faltar inteiramente; cauda cônica, mais ou menos alongada e com numerosas papilas pré e pós anais.

Espécie tipo: *A. acuminata* (Schränk, 1788) Railliet & Henry, 1916.

Espécies assinaladas no Brasil:

- A. albae* Adamson & Baccan, 1988 (Tab. XI, Figs 285-288)
Hospedeiro e proveniência: *Amphisbaena alba* L., Pará: Belém.
Localização: intestino.
Referência bibliográfica: 1.
- A. papilifera* (Araujo, 1978) (Tab. XIII, Figs 115-116)
Sinonímia: *Neyrapterectana papilifera* Araujo, 1978.
Hospedeiro e proveniência: *Dromicus typhlus* (D. & B.) e *Xenodon newiedii* (Gunther), Brasil.
Referência bibliográfica: 25.
- A. pusilla* Miranda, 1924 (Tab. XI, Fig. 109)
Sinonímia: *Oxysomatium pusillum* Baylis, 1927.
Hospedeiro e proveniência: *Amphisbaena alba* L., Bahia.
Localização: intestino.
Referências bibliográficas: 84, 130.
- A. raillieti* Travassos, 1925 (Tab. XI, Fig. 110)
Sinonímia: *Oxysomatium raillieti* Baylis, 1927.
Hospedeiro e proveniência: *Amphisbaena* sp., Rio de Janeiro: Angra dos Reis.
Localização: intestino.
Referências bibliográficas: 128, 130.
- A. travassosi* (Gomes & Motta, 1967) Baker, 1980 (Tab. XI, Figs 112-114)
Sinonímia: *Freitasoxyascaris travassosi* Gomes & Motta, 1967.
Hospedeiro e proveniência: *Liophis miliaris* (L.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro.
Localização: intestino delgado.
Referências bibliográficas: 28, 74.
- A. unguiculata* (Rud., 1819) Miranda, 1924 (Tab. XIII, Fig. 111)
Sinonímia: *Ascaris unguiculata* Rud., 1819; *Oxysomatium unguiculatum* Baylis, 1927.
Hospedeiro e proveniência: *Amphisbaena alba* L., Bahia.
Localização: intestino.
Referência bibliográfica: 84.

Cosmocerca Diesing, 1861

Nematóides filiformes, com dimorfismo sexual acentuado; boca trilobada em forma de V. Poro excretor pré-bulbar; esôfago com pequeno faringe e bulbo posterior com válvula quitinosa. Vulva mediana; aparelho genital

feminino prodelto. Machos com dois espículos pequenos e rudimentares. Gubernáculo subtriangular protrátil. Asas caudais ausentes. Numerosas papilas pequenas na face ventral e duas séries de formações quitinosas (plectanas) características.

Espécie tipo: *C. ornata* Diesing, 1861 nec Dujardin, 1845.

Espécie assinalada no Brasil:

C. rara Freitas & Vicente, 1966 (Tab. XIII, Figs 117-118)

Hospedeiro e proveniência: *Lepostemon microcephalum* Wagler, Rio de Janeiro; Rio de Janeiro.

Localização: intestino grosso.

Referências bibliográficas: 71, 46.

Tabela XIII. *Aplectana unguiculata*, dados segundo Miranda, 1924; *A. papillifera*, dados segundo Araujo, 1978 e *Cosmocerca rara*, dados segundo Freitas & Vicente, 1966.

	A. unguiculata		A. papillifera		C. rara
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho
Comprimento	2,3-2,5	3,2	4,426-5,221	5,875-8,534	2,8
Largura	0,24	0,29	0,408-0,510	0,414-0,716	0,32
Vestíbulo	0,042-0,078	0,042-0,078			
Faringe			0,045	0,052-0,640	
Esôfago	1,00-1,13	1,00-1,13	0,753-0,810	0,842-0,988	0,58
Bulbo esofágiano	0,085-0,100 x 1,133	0,085-0,100 x 1,133	0,170-0,162 x 0,141-0,145	0,162-0,218 x 0,145-0,194	0,10 x 0,12
Anel nervoso	0,240	0,240	0,259-0,291	0,332-0,380	0,25
Poros excretor	0,4-0,5	0,4-0,5	0,542-0,591	0,567-0,664	0,48
Ânus	0,113	0,180	0,304	0,332-0,380	0,11
Espículos	0,085		0,400		0,200
Gubernáculo	0,042				0,206
Ovejeter		0,42			
Ovos		0,085 x 0,056			
Vulva extremidade anterior				3,472-4,950	
Papilas do flagelo caudal - extremidade posterior			0,116-0,118		
Plectanas					6 pares (0,130)
Filamento caudal					0,026
Papilas caudais					1 par pré e 5 pares pós anal

Dollfusnema Baker, 1981

Lábios cefálicos separados por interlábios cuticulares. Cauda dos machos com papilas caudais simples, sem rosetas ou plectanas. Espículos curtos, iguais. Gubernáculo presente. Papilas somáticas e asa lateral presentes. Fêmeas com poucos ovos de casca fina, grandes, presentes no útero. Didelfas, anfidelfas na origem. Ambos os ovários anteriores à vulva.

Espécie tipo: *D. amphisbaenia* Baker, 1981.

Espécie assinalada no Brasil:

D. amphisbaenia Baker, 1981 (Tab. XIV, Figs 119-121)

Hospedeiro e proveniência: *Lepostemon phocaena* Dumeril & Bibron, Pernambuco: Recife.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 30.

Tabela XIV. *Dollfusnema amphisbaenia*, dados segundo Baker, 1981; *Strongyluris oscar*, dados segundo Vicente, 1981 e *Bufoerakis rodriguesi*, dados segundo Vicente & Gomes, 1971.

	<i>D. amphisbaenia</i>		<i>S. oscar</i>		<i>B. rodriguesi</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	2,7	3,3	5,65-11,6	6,10-11,90	6,49	7,06-8,61
Largura			0,25-0,60	0,32-0,70	0,27	0,21-0,41
Esôfago	0,642	0,702	0,21-0,73	0,84-1,33	1,08	0,91-1,26
Faringe	0,047	0,053	0,18-0,24	0,18-0,29	0,11	0,11
Corpus	0,412	0,459				
Ístimo	0,058	0,056				
Bulbo esofagiano	0,125	0,134	0,10-0,30 x 0,16-0,26	0,19-0,30 x 0,17-0,33	0,16 x 0,13	0,14-0,23 x 0,15-0,19
Anel nervoso	0,212	0,243			0,31	0,31-0,37
Poros excretor	0,456	0,550	0,75-1,10	0,70-1,26	0,572	0,572
Cauda	0,200					
Espículos	0,109		0,42-1,1		1,18	
Gubernáculo	0,060					
Vulva		2,1		3,71-7,37		3,08-3,69
Vagina		0,30				
Ovos		0,115 x 0,070		0,056-0,074 x 0,032-0,045		0,059 x 0,040
Ventosa			0,075-0,15 x 0,080-0,14		0,037	
Ânus			0,04-0,09	0,20-0,33		0,24-0,25
Reto						0,14-0,17
Ventosa-extremidade posterior					0,25	
Papilas caudais			10 pares		3 pares pré e 1 pós anal	

Kathlaniidae Yorke & Maplestone, 1926

Boca com três ou seis lábios bem desenvolvidos, às vezes armados com dentes. Lábios intermediários presentes ou ausentes. Cápsula bucal com ou sem dentes na sua base. Faringe presente ou ausente. Esôfago com bulbo posterior usualmente precedido por uma dilatação. Intestino sem divertículo. Machos com músculos pré-anais bem desenvolvidos e usualmente formando uma ventosa alongada com ou sem anel quitinoso. Espículos iguais ou sub-iguais. Gubernáculo geralmente presente. Fêmea com a extremidade posterior pontuda. Vulva em geral posterior ao meio do corpo. Parasitos de animais de sangue frio.

Chave para identificação dos gêneros

1. Divertículo intestinal presente *Cruzia*
- Divertículo intestinal ausente 2
2. Boca com 3 lábios bem desenvolvidos apresentando entre eles lábios subsidiários 3
- Boca sem as características anteriores 4
3. Espículos extremamente longos *Tonaudia*
- Espículos relativamente curtos *Kathlania*
4. Esôfago com uma faringe anterior e um bulbo posterior com pseudobulbo; machos com musculatura pré-anal desenvolvida formando uma pseudoventosa *Falcaustra*
- Esôfago sem faringe e sem bulbo posterior com pseudobulbo; mas com ventrículo no fim do esôfago; machos sem pseudoventosa *Oxyascaris*

Cruzia Travassos, 1917

Boca com três lábios subtriangulares; faringe com três fileiras de ganchos longitudinais e três estruturas truncadas em forma de dente em sua base. Esôfago cilíndrico, alargado posteriormente seguido por um bulbo bem desenvolvido contendo válvulas. Intestino com ceco anterior. Machos com cauda cônica. Asa caudal muito pequena ou ausente. Cerca de nove papilas caudais das quais três pós-anais. Espículos subiguais, alados. Gubernáculo presente. Fêmeas com a cauda terminando em ponta fina. Vulva próxima ao meio do corpo. Didelfas, ovíparas. Ovos relativamente grandes, com casca espessa e rugosa, embrionados quando eliminados. Parasitos do ceco e intestino de vertebrados.

Espécie tipo: *C. tentaculata* (Rud., 1819) Travassos, 1917.

Espécies assinaladas no Brasil:

C. rudolphii Ruiz, 1947 (Tab. XV, Fig. 149)

Hospedeiro e proveniência: *Erythrolamprus aesculapii aesculapii* (L.), São Paulo: Palmar.

Localização: intestino delgado.

Referência bibliográfica: 108.

Cruzia sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Hospedeiro e proveniência: *Tupinambis teguixin* (L.), Mato Grosso do Sul: Salobra.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 141.

Tabela XV. *Falcaustra tikasinghi*, dados segundo Baker & Bain, 1981; *Kathlania leptura*, dados segundo Travassos, 1918 e *Cruzia rudolphii*, dados segundo Ruiz, 1947.

	F. tikasinghi		K. leptura		C. rudolphii	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	15,9	19,1	12,0-16,0	18,0-20,0	14,0	16,2
Largura			0,6-0,8	0,6-0,8	0,393	0,468
Faringe					0,180	0,171
Esôfago	2,10	2,35	2,49-3,48	2,49-3,48	1,80	1,80
Anel nervoso					0,491	
Cauda	0,470	0,560				0,468
Espículos	0,620		0,56-0,64		0,491	
Gubernáculo	0,385		0,36-0,39			
Vulva		12,4				8,0
Vestíbulo			0,104-0,174	0,104-0,174		
Bulbo anterior			0,174-0,213 x 0,139-0,156	0,174-0,213 x 0,139-0,156		
Bulbo posterior			0,33-0,39	0,33-0,39	0,27	
Ventosa			0,38-0,46			
Ventosa - extremidade caudal			2,6-2,9			
Ânus			1,94-2,25			
Vagina						0,491
Ovos						0,126 x 0,069
Papilas caudais			6 pares pré, 2 ad e 3 pós anal		3 pares pré, 3 ad e 4 pós anal	

Falcaustra Lane, 1915

Boca com três lábios pouco individualizados, tendo cada um duas papilas salientes. Cutícula com fina estriação transversal. Papilas cervicais não aparentes. Esôfago alongado com curto faringe e apresentando posteriormente um bulbo provido de pequena dilatação ou pseudobulbo. Extremidade posterior cônica em ambos os sexos. Fêmeas ovíparas com a vulva na metade posterior do corpo. Ovejeter simples, com dois vestíbulos longos. Úteros divergentes. Machos com musculatura pré-anal bem desenvolvida e oblíqua ao eixo longitudinal do corpo. Sem asas caudais e com uma ou mais ventosas rudimentares que podem faltar em algumas espécies. Papilas caudais presentes, pequenas, pré e pós anais. Espículos iguais, comprimidos lateralmente, falcados. Gubernáculo presente, algumas vezes pouco quitinizado. Parasitos de vertebrados de sangue frio.

Espécie tipo: *F. falcata* Linstow, 1906.

Espécies assinaladas no Brasil:

F. mascula (Rud., 1819) Freitas & Lent, 1941 (Tab. XVI; Figs 143-144)

Sinonímia: *Ascaris mascula* Rud., 1819; *Florencoia mascula* Travassos, 1920; *Florencoia nitida* Travassos, 1920; *Spironoura mascula* Yorke & Maplestone, 1926; *Spironoura nitidum* Yorke & Maplestone, 1926; *Ascaris leptodactyla* Parodi in Savazzini, 1930; *Spironoura mascula* Walton, 1932; *Falcaustra nitida*

Tabela XVI. *Tonaudia freitasi*, dados segundo Vicente & Santos, 1968; *Falcaustra belemensis*, dados segundo Baker & Bain, 1981 e *F. mascula*, dados segundo Gomes & Vicente, 1966.

	T. freitasi		F. belemensis		F. mascula	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	12,79-13,06	13,32-14,92	6,80	11,00	8,33-9,33	8,66-9,78
Largura	0,47-0,59	0,53-0,61			0,30-0,33	0,32-0,42
Dilatação cefálica	0,05-0,07 x 0,13-0,16	0,05-0,07 x 0,13-0,16				
Faringe			0,041	0,050	0,100	0,080-0,100
Vestíbulo	0,14-0,15	0,13				
Esôfago total	3,86-4,26	3,51-3,70	0,984	1,425	1,53-1,60	1,60-1,65
Pré-bulbo	0,13-0,17 x 0,14-0,15	0,14 x 0,15-0,16			0,12-0,13 x 0,08	0,13 x 0,10
Bulbo posterior	0,29-0,33	0,35-0,43	0,128	0,175	0,17 x 0,15-0,17	0,17-0,18 x 0,18-0,20
Anel nervoso	0,58	0,50-0,54	0,225	0,356	0,33	0,27-0,30
Poros excretor	3,33-3,41	2,85-3,06	0,688	1,019	1,01-1,04	1,07-1,20
Vulva		4,17-6,00		7,10		2,80-3,20
Ovejeter		2,93-3,30				0,35-0,38
Ovos		0,093-0,096 x 0,048				0,053 x 0,039
Cauda			0,281			
Ânus	1,26-1,44	0,78-1,00			0,21-0,27	0,33-0,37
Reto		0,16-0,19				0,17-0,18
Espículos	0,26-0,30		0,314		0,43-0,47	
Gubernáculo			0,082		0,10	
Ventosa-ânus	0,86-0,91				1,07-1,33	
Ventosa	0,86				0,30-0,33	
Ânus-apêndice caudal	0,083-0,130					
Papilas caudais	6 pares pré, 2 ad e 3 pós anal				4 pares pré e 6 pós anal	

Freitas & Lent, 1941; *Falcaustra leptodactyla* Freitas & Lent, 1941; *Ascaris leptodactylus* Freitas & Lent, 1941; *Florenciaia masculum* Skrjabin, Shikhobalova & Mozgovoi, 1951.

Hospedeiro e proveniência: *Leimadophis poecilgyrus* (Wied.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 54.

F. belemensis Baker & Bain, 1981 (Tab. XVI, Figs 140-142)

Hospedeiro e proveniência: *Neusticurus bicarinatus* L., Pará: Belém.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 32.

F. tikasinghi (Schroeder, Schimidt & Everard, 1977) Baker & Bain, 1981 (Tab. XV, Figs 145-147)

Sinonímia: *Spironoura tikasinghi* Schroeder, Schimidt & Everard, 1977.

Hospedeiro e proveniência: *Geomyda punctularia*, Pará: Belém.

Referência bibliográfica: 32.

Kathlania Lane, 1914

Cutícula estriada transversalmente com franjas laterais. Cabeça separada do corpo por uma ligeira constricção. Cada lábio é subdividido em um lobo principal grande e quatro subsidiários, dois de cada lado do lobo principal. Entre os lábios subventrais existem cinco subsidiários. As papilas cefálicas laterais e as quatro submedianas estão em alguns dos lobos subsidiários enquanto cada lobo principal tem um par de papilas pequenas em sua face interna. Cápsula bucal presente, triangular em corte, com três estruturas em forma de dente na entrada. Esôfago cilíndrico terminando numa dobra seguida por um bulbo separada por uma constricção. Machos com cauda terminando em um longo espinho. Ventosa pré-anal sem anel quitinoso. Papilas caudais sésseis, sendo três pares pré-anais, três ad-anais, cinco pós-anais e um par ímpar pré-anal. Espículos subiguais, relativamente curtos, de asas largas. Gubernáculo em forma de Y. Fêmeas com cauda longa, subulada; vulva logo após a metade do corpo. Útero anterior retornando para trás e correndo paralelo ao posterior. Ovos de casca fina, delicadamente estriados, contendo embriões quando da postura. Parasitos do aparelho digestivo de tartarugas marinhas.

Espécie tipo: *K. leptura* (Rud., 1819) Travassos, 1918.

Espécie assinalada no Brasil:

K. leptura (Rud., 1819) Travassos, 1918 (Tab. XV, Fig. 148)

Sinonímia: *Ascaris leptura* Rud., 1819; *Oxysoma lepturum* Schneider, 1866; *Kathlania kathlena* Lane, 1914; *Pseudoheterakis lepturis* Travassos, 1917.

Hospedeiro e proveniência: *Chelonia mydas* (L.), Brasil.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 123.

Oxyascaris Travassos, 1920

Asas laterais ausentes. Boca trilabiada. Ístmo bem diferenciado do *corpus* do esôfago. Fêmeas com ovários geralmente recorrentes, terminando no terço médio do corpo; ovário anterior não atingindo a região esofagiana; cauda digitiforme, com apêndice terminal, alongado cônico. Reto muito forte. Machos desprovidos de pseudoventosa pré-anal. Três pares de papilas pré e três pares de pós-anais. Gubernáculo ausente. Parasitos de répteis e anfíbios.

Espécie tipo: *O. oxyascaris* Travassos, 1920.

Espécie assinalada no Brasil:

O. oxyascaris Travassos, 1920 (Tab. XVII, Figs 150-152)

Sinonímia: *Oxyascaris necopinus* Freitas, 1958.

Hospedeiros e proveniências: *Dryadophis bifossatus* Stuart (= *Mastigodryas bifossatus* (Radi), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro; *Leimadophis poecilogyrus* (Wied) e *Herpetodryas carinatus* L., Rio de Janeiro: Angra dos Reis.

Localização: intestinos delgado e grosso.

Referências bibliográficas: 59, 125.

Tabela XVII. *Oxyascaris oxyascaris*, dados segundo Freitas, 1956; *Brevimulticaecum baylisi*, dados segundo Travassos, 1933 e *B. gibsoni*, dados segundo Sprent, 1979.

	<i>O. oxyascaris</i>		<i>B. baylisi</i>		<i>B. gibsoni</i>
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Fêmea
Comprimento	5,16-6,06	10,52-23,28	11,00-12,00	17,00	11,00-17,00
Largura	0,27-0,33	0,40-0,60	0,40-0,44	0,80	
Faringe	0,043-0,061	0,052-0,140			
Lábios			0,080-0,086	0,120	
Esôfago	0,60-0,83	0,70-1,41		3,00	1,80
Interlábios			0,04-0,06		
Bulbo (com istmo)	0,113-0,174 x 0,087-0,104	0,174-0,226 x 0,096-0,157			
Bulbo (sem istmo)			0,08-0,09	0,12-0,16	0,33
Anel nervoso	0,26-0,31	0,35-0,45	0,43-0,57		
Poros excretor	0,33-0,53	0,41-0,68	0,40	0,50	0,32
Vulva		4,72-9,78			21-26% do comprimento do corpo
Ovos		0,084-0,101 x 0,059-0,067			0,062-0,094 x 0,044-0,065
Reto		0,21-0,33			
Apêndices ventriculares					0,02-0,05
Ânus	0,20-0,32	0,28-1,06	0,80	0,26	
Espículos	0,189-0,206		6,500-8,400		
Apêndice caudal	0,029-0,034	0,029-0,042			
Ceco esofágiano			0,07-0,08		1,10
Ceco intestinal-extremidade anterior			0,4-0,8	0,1-2,0	
Ovos				0,056 x 0,064	
Gubernáculo			0,14-0,17		
Vagina					0,5
Papilas caudais	3 pares pré e 3 pós anal		6 pares pré e 7 pós anal		

Tonaudia Travassos, 1918

Asas laterais presentes. Cabeça separada do corpo por uma constricção bem marcada. Machos com cauda terminada em um longo espinho dorsal. Ventosa pré-anal sem anel quitinoso. Oito pares de papilas cloacais e uma papila pré-anal presentes. Espículos extremamente longos e delgados. Estreita asa alcançando a região mediana do esôfago. Gubernáculo presente, em forma de Y fracamente quitinizado. Vulva logo após o meio do esôfago. Vagina muito longa, sinuosa. Parasitos do aparelho digestivo de tartarugas marinhas.

Espécie tipo: *T. tonaudia* (Lane, 1914) Travassos, 1918.

T. freitasi Vicente & Santos, 1968 (Tab. XVI, Figs 136-139)

Hospedeiro e proveniência: *Chelonia mydas* (L.), Ceará: Aracatí.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 159.

Heterakoidea

Esta superfamília é representada pela família Heterakidae Railliet & Henry, 1914 com os gêneros: *Africana* Travassos, 1920, *Bufoenerakis* Baker, 1980, *Moaciria* Freitas, 1956, *Spinicauda* Travassos, 1920 e *Strongyluris* Mueller, 1894 que têm espécies parasitas de répteis.

Heterakidae Railliet & Henry, 1914

Boca com três lábios bem definidos; vestíbulo ausente; esôfago com uma faringe na parte anterior e uma parte posterior longa terminando em um bulbo. Intestino simples sem divertículo. Macho com ventosa preanal circular com anel quitinoso; espículos iguais ou desiguais. Fêmeas com cauda alongada, dois ovários, vulva geralmente perto do meio do corpo; ovíparas. Parasitas de anfíbios, répteis e mamíferos.

Chave para identificação dos gêneros

1. Machos sem asa caudal *Spinicauda*
- Machos com asa caudal 2
2. Asa caudal não suportada por papilas *Africana*
- Asa caudal suportada por papilas 3
3. Extremidade anterior do esôfago dividida em três lobos suportados por espessa cutícula que se projeta na cavidade bucal *Bufoenerakis*
- Extremidade anterior do esôfago sem as características anteriores 4
4. Gubernáculo presente *Moaciria*
- Gubernáculo ausente *Strongyluris*

Africana Travassos, 1920

Lábios bem desenvolvidos, subglobulares, expandidos anteriormente e lateralmente em asas cuticulares. Faringe presente; esôfago com bulbo posterior. Machos com cauda não curvada, cônica; asa caudal reduzida, estendendo-se um pouco além da cloaca; papilas sésseis, em sua maioria pequenas. Espículos longos, afilados, iguais ou desiguais; gubernáculo ausente. Fêmeas com a vulva na região mediana do corpo; ramos uterinos aparentemente opo-

tos; ovos de casca espessa. Parasitos do tubo digestivo de répteis e anfíbios.

Espécie tipo: *A. africana* (Gendre, 1909).

Espécie assinalada no Brasil:

A. chabaudi Baker, 1981 (Tab. XVIII, Figs 130-132)

Hospedeiro e proveniência: *Uranoscodon superciliosa* (L.), Pará: Belém.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 31.

Tabela XVIII. *Spinicauda spinicauda*, dados segundo Pereira, 1935; *Africana chabaudi*, dados segundo Baker, 1981 e *Moaciria alvarengai*, dados segundo Freitas, 1956.

	<i>S. spinicauda</i>		<i>A. chabaudi</i>		<i>M. alvarengai</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	2,80-3,30	4,50-5,30	6,80	7,90	3,01-3,93	4,12-5,49
Largura	0,50	0,50-0,60			0,20-0,27	0,38-0,51
Faringe	0,037	0,037			0,046-0,059 x 0,021-0,023	0,052-0,070 x 0,026-0,029
Esôfago	0,69-0,72	0,85	1,238	1,169	0,51-0,66	
Bulbo esofagiano	0,16	0,20			0,08-0,10 x 0,09-0,13	0,13-0,15 x 0,15-0,17
Poros excretor	0,54	0,54	0,706	0,612		
Ventosa	0,08-0,09		0,050		0,042-0,050	
Ventosa-ânus	0,024-0,034					
Espículos	0,35-0,40		0,806		0,23-0,29	
Gubernáculo	0,18-0,19				0,15-0,16	
Ânus		0,50-0,60			0,042	0,50-0,65
Vulva		1,70-2,40		3,50		1,91-2,41
Ovos		0,074 x 0,053				0,076 x 0,042
Anel nervoso			0,381	0,444	0,20-0,24	0,31
Cauda			0,344	0,362		
Ovejeter						0,46
Reto						0,16
Apêndice caudal					0,11-0,13	
Papilas caudais			10 pares		7 pares e 3 ímpares	

Bufonerakis Baker, 1980

Cabeça sem cordões e interlábios. Extremidade anterior do esôfago dividida em três lobos suportados por espessa cutícula projetando-se na cavidade bucal. Cada lobo contém processos semelhantes a dentes. Cutícula da superfície sub-ventral da região caudal inflada formando uma asa caudal. Asa caudal suportada por muitas papilas de tamanhos e forma variáveis. Espículos iguais, de estrutura simples. Gubernáculo não observado. Fêmeas com vulva em forma de fenda não coberta por aba da cutícula e uma vagina dobrada, muscular de onde origina o útero dirigido para diante e para trás. Ambos os ovários são anteriores à vulva. Parasitos de répteis na região Neotropical.

Espécie tipo: *B. andersoni* Baker, 1980.

Espécie assinalada no Brasil:

B. rodriguesi (Vicente & Gomes, 1971) Baker, 1980 (Tab. XIV, Figs 124-126)

Sinonímia: *Meteterakis rodriguesi* Vicente & Gomes, 1971.

Hospedeiro e proveniência: *Pseudoboa trigramina* (Dumeril & Bibron), Amazonas; Manaus.

Localização: intestino

Referências bibliográficas: 29, 153.

Moaciria Freitas, 1956

Cutícula estriada transversalmente. Boca trilabiada. Esôfago com faringe e com bulbo posterior. Asas laterais presentes. Fêmeas didelfas, anfidelfas, ovíparas com a vulva na parte média do corpo, com a cauda truncada em pequeno apêndice caudal. Machos com asa caudal suportada por papilas curtas e grossas. Ventosa pré-anal presente, circular, de rebordo quitinoso, ânus imediatamente após a ventosa. Asas caudais presentes, pequenas, sustentadas por papilas. Espículos simples, iguais. Gubernáculo presente. Parasitos de répteis.

Espécie tipo: *M. alvarengai* Freitas, 1956.

Espécie assinalada no Brasil:

M. alvarengai Freitas, 1956 (Tab. XVIII, Figs 133-135)

Hospedeiro e proveniência: *Mabuya maculata* (Gray), Pernambuco: Fernando de Noronha.

Localização: intestino grosso.

Referência bibliográfica: 57.

Spinicauda Travassos, 1920

Campos laterais conspícuos, compostos de uma fileira única de células grandes. Lábios subtriangulares expandidos anterior e lateralmente sem cordões. Faringe presente; esôfago com bulbo posterior. Machos com cauda longa, subulada, sem asa. Papilas pequenas, sésseis, ventrais presentes. Espículos curtos subiguais; gubernáculo presente. Fêmeas com cauda longa; vulva próxima ao meio do corpo. Ramos uterinos paralelos. Ovíparas. Ovos de casca espessa e frequentemente rugosa. Parasitos do canal alimentar de répteis e anfíbios.

Espécie tipo: *S. spinicauda* (Olfers in Rud., 1819) Travassos, 1920.

Espécie assinalada no Brasil:

S. spinicauda (Olfers in Rud., 1819) Travassos, 1920 (Tab. XVIII; Figs 127-129)

Sinonímia: *Ascaris spinicauda* Olfers in Rud., 1819; *Heterakis turgida* Schneider, 1866; *Heterakis campanulata* Linstow, 1899; *Heterakis campanula* Travassos, 1913; *Strongyluris campanulata* Seurat, 1917; *Spinicauda amarali* Pereira, 1935.

Hospedeiros e proveniências: *Tupinambis teguixin* L. (= *Tejus teguixin* L.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro, Ceará: Fortaleza; *Ameiva ameiva ameiva* (L.), Rio de Janeiro: São Gonçalo.

Localização: intestino grosso.

Referências bibliográficas: 56, 104.

Strongyluris Mueller, 1894

Extremidade anterior sem dilatação cuticular cefálica. Boca trilabiada. Vestíbulo ausente. Esôfago com faringe anterior e bulbo posterior. Intestino simples, sem divertículo. Machos com asas caudais estreitas e espessas e com ventosa pré-anal presente, circular, de rebordo quitinoso, imediatamente anterior ao ânus, com espículos iguais ou subiguais, raramente desiguais e com cauda truncada. Fêmeas didelfas, anfídelas, ovíparas, com vulva na parte média do corpo e com cauda subulada. Parasitos de répteis e anfíbios e acidentalmente de mamíferos.

Espécie tipo: *S. brevicaudata* Mueller, 1894.

Espécies assinaladas no Brasil:

S. oscar Travassos, 1923 (Tab. XIV, Figs 122-123)

Sinonímia: *Strongyluris sai* Travassos, 1926; *Strongyluris travassosi* Alho, 1969; *Strongyluris freitasi* Alho, 1969.

Hospedeiros e proveniências: *Tropidurus* sp., Mato Grosso do Sul: São João; *Tropidurus torquatus* (Wied.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro, Paraíba: Umbuseiro, Goiás: Santa Maria e Xavantina, Distrito Federal: Brasília, Bahia: Salvador, Espírito Santo: Conceição da Barra, São Paulo: Ilha Seca e Lussanvira, Pará: Cachimbo e Belém, Ceará: Fortaleza; *Tropidurus spinulosus* (Cope), Mato Grosso do Sul: Salobra; camaleão verde indeterminado [provavelmente *Ameiva ameiva* (L.)], Rio de Janeiro: Angra dos Reis.

Localização: intestinos grosso e delgado.

Referências bibliográficas: 5, 78, 152.

Strongyluris sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Hospedeiros e proveniência: *Tropidurus torquatus* (Wied.) e *Tropidurus spinulosus* (Cope), Mato Grosso do Sul: Salobra.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 141.

Oxyuroidea

Esta superfamília encerra as famílias Oxyuroidea Cobbold, 1864 com os gêneros *Gynaecometra* Araújo, 1978 e *Typhlonema* Kreis, 1938 e Pharyngodonidae Travassos, 1919 com os gêneros *Alaeuris* Thapar, 1919, *Ozolaimus* Dujardin, 1845, *Pharyngodon* Diesing, 1861 e *Thelandros* Wedl, 1862.

Chave para identificação das famílias

- Cone genital suportado por uma estrutura quitinosa em forma de V Pharyngodonidae
- Sem as características anteriores Oxyuridae

Oxyuridae Cobbold, 1864

Nematóides de tamanho pequeno ou médio. Boca variável. Esôfago terminando em um bulbo, frequentemente claramente separado do resto do esôfago. Intestino simples sem divertículo. Macho sem ventosa preanal ou algum desenvolvimento especial dos músculos pré-anais. Espículo simples ou dois espículos iguais. Gubernáculo presente ou ausente. Fêmea com cauda usualmente longa e subulada, apresenta dois ovários, vulva situada geralmente na parte anterior do corpo, mas algumas vezes na parte posterior. Usualmente ovíparas, raramente vivíparas. Ovos elipsóides, geralmente mais compridos e assimétricos. Parasitos de vertebrados.

Chave para identificação dos gêneros

- Fêmeas vivíparas com vulva adiante do meio do corpo *Gynaecometra*
- Fêmeas ovovivíparas com vulva imediatamente anterior ao bulbo esofagiano *Typhlonema*

Gynaecometra Araújo, 1978

Cutícula com fina estriação transversal. Asas laterais ausentes. Extremidade anterior com dimorfismo sexual; presença de seis lábios cônicos nas fêmeas e ausência de lábios nos machos; ligeira dilatação cuticular na extremidade anterior dos machos, ausente nas fêmeas. Cápsula bucal presente nas fêmeas, ausente nos machos. Esôfago com bulbo posterior, contendo aparelho valvular. Poro excretor ao nível do bulbo esofagiano nas fêmeas. Machos com a cauda apresentando o aspecto de retângulo quando observada ventral ou dorsalmente. Espículo robusto; gubernáculo presente, bem quitinizado. Fêmeas com cauda subulada e ponteaguda. Vulva adiante do meio do corpo; ovejetor curto; dois ovários curtos, digitiformes; opistodelfas, vivíparas. Parasitas de répteis.

Espécie tipo: *G. bahiensis* Araújo, 1978.

Espécie que ocorre no Brasil:

G. bahiensis Araújo, 1978 (Tab. IX, Figs 91-93)

Hospedeiro e proveniência: *Polichrus acutirostris* Spix, Bahia: Xique-Xique.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 24.

Typhlonema Kreis, 1938

Corpo delgado, cutícula estriada transversalmente. Boca com três lábios; cavidade bucal pequena, de forma prismática. Esôfago com bulbo posterior contendo aparelho valvular e separado do resto do ístmo onde falta musculatura. Anel nervoso situado cerca de 1/3 do comprimento do corpo a partir da extremidade anterior; poro excretor na região esofagiana, anterior à vulva. Extremidade posterior terminando em ponta cônica e afilada, não subulada; abertura anal não observada. Vulva imediatamente anterior ao bulbo esofagiano. Ovejetero longo; vagina fortemente musculosa; ovários pares, ovos grandes, subglobulares, de casca grossa, com espessamento nodular em um dos polos. Ovovivíparas. Machos desconhecidos. Parasitos do intestino de lagartos.

Espécie tipo: *T. salomonis* Kreis, 1938.

Espécie assinalada no Brasil:

Typhlonema sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Hospedeiro e proveniência: *Tropidurus spinulosus* (Cope), Mato Grosso do Sul: Salobra.

Referência bibliográfica: 141.

Pharyngodonidae Travassos, 1919

Boca com seis lábios. Cutícula espessada com estriações transversais distintas. Macho com cauda truncada, com papilas caudais, apresentando um espículo, raramente com gubernáculo; geralmente dotado de formações quitinosas e apêndice caudal quase sempre delgado e longo. Parasitos de anfíbios e répteis.

Chave para identificação dos gêneros

1. Macho com gubernáculo *Alaeuris*
- Macho sem gubernáculo 2
2. Esôfago dividido em duas partes *Ozolaimus*
- Esôfago não dividido em duas partes 3
3. Extremidade posterior do macho romba com um longo processo que se inicia dorsalmente na linha mediana, espículo curto e acicular vulva posterior ao meio do corpo *Thelandros*
- Extremidade posterior do macho subulada sem um processo que se inicia dorsalmente na linha mediana, espículo curto e ligeiramente quitinizado; vulva anterior ao meio do corpo *Pharyngodon*

Alaeuris Thapar, 1919

Vermes pequenos ou de tamanho médio. Asas laterais presentes. Boca com três lábios, esôfago alongado, provido posteriormente de um bulbo con-

tendo aparelho valvular. Machos com a extremidade posterior truncada ventralmente após a cloaca e terminando em uma cauda cônica provida de uma asa caudal alargada, com três pares de papilas circun-anaís e um par de papilas próximas à ponta da cauda; espículo longo, afilado, acicular; gubernáculo presente em forma de V. Fêmeas com cauda curta e cônica; vulva após a metade do corpo; ovejetero longo; útero e ovários duplos, convolutos próximos à vulva. Ovíparas; útero contendo ovos segmentados. Parasitos de répteis.

Espécie tipo: *A. alaeuris* Thapar, 1925.

Espécies assinaladas no Brasil:

A. caudatus (Lent & Freitas, 1948) Peter & Quentin, 1976 (Tab. XIX, Figs 65-68)

Sinonímia: *Pseudoalaeuris caudatus* Lent & Freitas, 1948.

Hospedeiro e proveniência: *Iguana iguana* (L.), Pernambuco: Exú.

Localização: intestino grosso.

Referências bibliográficas: 81, 97.

A. vogelsangi (Lent & Freitas, 1948) Peter & Quentin, 1976 (Tab. XX, Figs 69-72)

Sinonímia: *Pseudoalaeuris vogelsangi* Lent & Freitas, 1948.

Hospedeiro e proveniência: *Iguana iguana* (L.), Pernambuco: Exú.

Localização: intestino grosso.

Referências bibliográficas: 81, 97.

Ozolaimus Dujardin, 1845

Boca alongada dorsoventralmente, com dois lábios laterais. Esôfago muito longo, consistindo de uma porção anterior forte, curta com uma dobra fusiforme e uma porção posterior delgada terminando em bulbo distinto. Intestino dilatado anteriormente. Asas laterais ausentes. Machos com cauda curta, truncada, espículo longo. Fêmeas com a cauda afilando-se gradualmente; ânus próximo à extremidade posterior do corpo; genitália na porção anterior. Ovos grandes. Parasitos intestinais de Iguanidade.

Espécie tipo: *O. megatyphlon* (Rud., 1819) Dujardin, 1845.

Espécies assinaladas no Brasil:

O. cirratus Linstow, 1906 (Tab. XIX, Figs 61-62)

Hospedeiro e proveniência: *Iguana iguana* (L.), Paraíba: Santa Luzia.

Localização: intestino grosso.

Referência bibliográfica: 92.

O. megatyphlon (Rud., 1819) Dujardin, 1845 (Tab. XIX, Figs 63-64)

Sinonímia: *Ascaris megatyphlon* Rud., 1819.

Hospedeiro e proveniência: *Iguana iguana* (L.), Paraíba: Santa Luzia.

Localização: intestino grosso.

Referência bibliográfica: 92.

Tabela XIX. *Ozolaimus cirratus*, *O. megatyphlon*, dados segundo Pereira, 1935 e *Alaeuris caudatus*, dados segundo Lent & Freitas, 1948.

	<i>O. cirratus</i>		<i>O. megatyphlon</i>		<i>A. caudatus</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	4,30-4,50	4,40-5,90	3,90-5,10	5,80-6,20	1,48-1,58	2,31-2,62
Largura	0,49	0,70-0,76	0,43-0,50	0,70-0,76	0,087-0,104	0,149-0,199
1ª porção do esôfago	0,70-0,76 x 0,16-0,18	0,92-0,98 x 0,21	0,80-1,00	1,00		
2ª porção do esôfago	0,52-0,60 x 0,06	0,60-0,70 x 0,08	0,55-0,98	1,20-1,30		
Esôfago total	1,50-2,00				0,43-0,46	0,56-0,61
Bulbo esofagiano	0,21 x 0,10-0,13	0,27 x 0,21		0,21	0,052-0,070 x 0,052-0,061	0,070-0,087 x 0,078-0,087
Anel nervoso	0,24	0,24	0,26		0,12-0,13	0,13-0,14
Poros excretor	1,50-1,63	1,20-2,00	1,80	1,60	0,68-0,78	0,68-0,78
Espículo	1,60-1,90		0,98-1,10		0,080-0,088	
Gubernáculo					0,017-0,019	
Ânus		0,32-0,38		0,24-0,34	0,046-0,055	0,36-0,39
Vulva		1,30-1,40		1,30-1,60		1,06-1,18
Vagina		1,45				0,24-0,26
Esfíncter		0,50				
Vestíbulo		0,70				
Ovos		0,131 x 0,057-0,061		0,131 x 0,065		0,157-0,165 x 0,078-0,104
Ovejeter						0,35-0,39
Reto						0,14-0,15
Papilas caudais					1 par pré e 3 pós anal	

Pharyngodon Diesing, 1861

Cutícula com estriações transversais distintas; com ou sem asas laterais. Boca com três lábios indistintos, sem cavidade bucal. Esôfago com bulbo posterior. Machos com cauda abruptamente comprimida ao nível do orifício ano-genital e continuada por um longo processo cônico dirigido dorsalmente. Asa caudal pequena. Um par de papilas pré-anais sésseis e dois pares pós-anais pedunculados, dos quais o posterior localiza-se próximo ao limite da asa. Espículo simples de ponta afilada, imperfeitamente quitinizado ou ausente. Fêmeas com a cauda terminando por uma abrupta constrição após o ânus em forma de agulhão terminal, algumas vezes com espinhos. Vulva na metade anterior do corpo, pós-esofagiana. Ramos uterinos estreitos, paralelos. Ovíparas. Ovos alongados, estreitos, operculados em cada extremidade, não segmentados. Parasitos de répteis e anfíbios.

Espécie tipo: *P. spinicauda* (Dujardin, 1845) Seurat, 1917

Espécies assinaladas no Brasil:

P. cesarpintoi Pereira, 1935 (Tab. XX, Figs 73-74)

Hospedeiros e proveniência: *Cnemidophorus lemniscatus* (Daudin) e *Ameiva ameiva* (L.), Paraíba: Juazeiro.

Localização: intestino grosso.

Referências bibliográficas: 7, 92.

P. travassosi Pereira, 1935 (Tab. XX, Figs 75-77)

Hospedeiro e proveniência: *Ameiva* sp., Paraíba: Areia.

Localização: intestino grosso.

Referência bibliográfica: 92.

Pharyngodon sp. Guimarães, 1975

Hospedeiro e proveniência: *Tropidurus torquatus* Wied, Bahia: Salvador.

Localização: intestino delgado.

Referência bibliográfica: 96.

Thelandros Wedl, 1862

Boca trilabiada; cada lábio geralmente bilobado. Seis papilas labiais presentes. Esôfago com bulbo posterior. Asas laterais ausentes. Fêmeas didelgas, prodelfas, ovíparas. Ovos assimétricos. Machos com um espículo. Gubernáculo ausente. Cauda truncada, com apêndice caudal dorsal. Geralmente três pares de papilas caudais assim distribuídos: um pré-anal, um pós-anal e um no apêndice caudal. Parasitos de répteis e acidentalmente de aves.

Espécie tipo: *T. alatus* Wedl, 1862.

Espécies assinaladas no Brasil:

T. alvarengai (Freitas, 1957) Peter & Quentin, 1976 (Tab. XXI, Figs 78-80)

Sinonímia: *Parapharyngodon alvarengai* Freitas, 1957.

Hospedeiros e proveniências: *Mabuya maculata* (Gray), Pernambuco: Fernando de Noronha; *Ameiva ameiva* (L.), Rio de Janeiro: Itaguaí.

Localização: intestino grosso.

Referência bibliográfica: 58.

T. largitor (Alho & Rodrigues, 1963) Peter & Quentin, 1976 (Tab. XXI, Figs 81-83)

Sinonímia: *Parapharyngodon largitor* Alho & Rodrigues, 1963

Hospedeiros e proveniência: *Hemidactylus mabouia* (M. de J.) e *Ameiva ameiva* (L.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro.

Localização: intestino grosso.

Referências bibliográficas: 9, 102.

T. sceleratus Travassos, 1923 (Tab. XXI, Figs 84-86)

Sinonímia: *Pseudothelandros sceleratus* Read, Amrein & Walton, 1952; *Parapharyngodon sceleratus* Freitas, 1957.

Hospedeiros e proveniências: *Hemidactylus mabouia* (M. de J.), e *Ameiva ameiva* (L.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro; *Tropidurus torquatus* (Wied), Bahia: Salvador e Canudos, Pará: Cachimbo, Rio de Janeiro: Rio de Janeiro e Arraial do Cabo, Mato Grosso do Sul: Salobra, Paraíba: Mogeiro, Lagoa do Remígio, Umbuseiro e João Pessoa, Rio Grande do Norte: Currais

Tabela XX. *Alaeuris vogelsangi*, dados segundo Lent & Freitas, 1948; *Pharyngodon cesarpintoi* e *P. travassosi*, dados segundo Pereira, 1935.

	A. vogelsangi		P. cesarpintoi		P. travassosi	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	1,54-2,02	2,29-2,87	1,61-1,81	2,40-2,80	1,74-1,96	3,70-5,29
Largura	0,166-0,183	0,199-0,249	0,14-0,16	0,43	0,21	0,50-0,60
Esôfago	0,78-0,88	0,93-1,01	0,21-0,26	0,28-0,32	0,30-0,38	0,48-0,54
Bulbo esofágiano	0,096-0,113 x 0,104-0,113	0,122-0,130 x 0,17-0,19	0,06-0,07	0,08-0,09	0,08	0,12
Anel nervoso	0,16-0,17	0,17-0,19	0,13	0,13	0,14-0,15	0,18
Poro excretor	ao nível do anel nervoso		0,44-0,48	0,50-0,80	0,50-0,64	0,60-0,90
Vulva	1,01-1,31					
Ovejeter	0,35-0,48					0,40 (jovem) 0,72 (madura)
Vagina	0,22					
Reto	0,16-0,17					
Ânus	0,26-0,28			0,60-0,74		0,50-0,98
Espículo	0,19-0,21					
Gubernáculo	0,046-0,051					
Filamento caudal			0,16		0,10	
Cone genital			0,024-0,008			
Vulva-poro excretor					0,07	
Ovos					0,132x0,037	
Papilas caudais	2 pares pré e 2 pós anal				1 par ad e 2 pós anal	

Novos, Ceará Mirim, Pernambuco: Garanhuns; *Tropidurus spinulosus* (Cope), Mato Grosso do Sul: Salobra; *Tropidurus* sp., Goiás: Xavantina; *Tapinurus scutipunctatus* Amaral, Brasil.

Localização: intestino grosso.

Referências bibliográficas: 8, 58, 92, 102, 127, 152.

T. verrucosus (Freitas & Dobbin Jr., 1959) Peter & Quentin, 1976 (Tab. IX, Figs 87-90)

Sinonímia: *Parapharyngodon verrucosus* Freitas & Dobbin Jr., 1959.

Hospedeiro e proveniência: *Diploglossus lessonae* Peracca, Pernambuco: João Alfredo.

Localização: intestino delgado e grosso.

Referência bibliográfica: 61.

Thelandros sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Hospedeiros e proveniência: *Ameiva ameiva* (L.) e *Tropidurus spinulosus* (Cope), Mato Grosso do Sul: Salobra.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 141.

Thelandros sp. Travassos, Freitas, Mendonça & Rodrigues, 1960

Tabela XXI. *Thelandros alvarengai*, dados segundo Freitas, 1957; *T. largitor*, dados segundo Alho & Rodrigues, 1963 e *T. scleratus*, dados segundo Vicente, 1981.

	<i>T. alvarengai</i>		<i>T. largitor</i>		<i>T. scleratus</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	1,05-2,82	2,38-7,54	1,49-2,76	4,70-5,42	2,14-3,06	5,27-8,87
Largura	0,15-0,43	0,47-0,94	0,14-0,19	0,49-0,69	0,26-0,49	0,78-1,32
Esôfago total	0,33-0,50	0,80-1,34	0,24-0,34	1,26-1,57	0,26-0,42	0,63-1,27
Bulbo esofágiano	0,08-0,11	0,17-0,25	0,069-0,097 x 0,072-0,108	0,150-0,195 x 0,195-0,210	0,082-0,110 x 0,090-0,110	0,160-0,190 x 0,210-0,260
Anel nervoso	0,14-0,17	0,17-0,27			0,098-0,110	0,22-0,49
Poros excretor		0,73-1,67	0,32-0,36	1,57-1,92	0,45-0,65	1,82-2,38
Vulva		1,27-3,58		2,62-3,30		2,89-4,69
Ovejeter		0,38-0,83		0,38		1,16-1,18
Ovos		0,078-0,087 x 0,039-0,052		0,072-0,082 x 0,032-0,033		0,080-0,093 x 0,035-0,043
Reto		0,13-0,23		0,226-0,315		0,25-0,35
Ânus	0,017-0,025	0,080-0,300				0,440-0,510
Apêndice caudal	0,059-0,084	0,080-0,200				0,160-0,250
Espículo	0,080-0,100		0,054-0,068		0,082-0,100	
Papilas caudais	1 par ad, 1 pré e 1 pós anal		2 pares ad, 1 pós e 1 impar pós anal		1 par pré, 1 ad, 2 pós e 1 impar pós anal	

Hospedeiro e proveniência: *Ameiva ameiva* (L.), Rio de Janeiro: Cabo Frio.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 143.

Thelandros sp. Travassos, Freitas, Mendonça & Rodrigues, 1962

Hospedeiros e proveniência: *Tropidurus torquatus* (Wied) e *Ameiva ameiva* (L.), Rio de Janeiro: Cabo Frio, RJ.

Localização: intestino grosso.

Referência bibliográfica: 144.

Thelandros sp. (Cristofaro, Guimarães & Rodrigues, 1976)

Sinonímia: *Parapharyngodon* sp. Cristofaro, Guimarães & Rodrigues, 1976.

Hospedeiros e proveniência: *Tropidurus torquatus* (Wied) e *Ameiva ameiva* (L.), Bahia: Ondina, Salvador.

Localização: intestinos delgado e grosso.

Referência bibliográfica: 44.

Thelandros sp. (Rodrigues, 1986)

Sinonímia: *Parapharyngodon* sp. Rodrigues, 1986.

Hospedeiro e proveniência: *Hemidactylus mabouia* (M. de J.), Rio de Janeiro: Nova Iguaçu.

Localização: intestino grosso.

Referência bibliográfica: 103.

Thelandros sp. (Rodrigues, Rodrigues & Faria, 1990)

Sinonímia: *Parapharyngodon* sp. Rodrigues, Rodrigues & Faria, 1990.

Hospedeiro e proveniência: *Hemidactylus mabouia* (M. de J.), Rio de Janeiro: Maricá.

Localização: intestino grosso.

Referência bibliográfica: 106.

Seuratoidea

Nesta superfamília encontramos a família Seuratidae Railliet, 1916 com o gênero *Skrjabinellazia* Sypliaxov, 1930.

Seuratidae Railliet, 1916

Boca cercada por dois lábios laterais, sem vestíbulo. Esôfago muito curto, em forma de clava e totalmente muscular. Papilas cervicais simétricas e atrás do anel nervoso. Cutícula com finas estriações transversais e 64 bandas longitudinais escuras.

Skrjabinellazia Sypliaxov, 1930

Extremidade cefálica apresentado pequena coroa constituída de lamelas na face interna do vestíbulo. Esôfago dividido em duas porções. Cauda dos machos sem asas, com dois espículos desiguais e um gubernáculo. Vulva situada na parte anterior do corpo ao nível do esôfago. Ovos embrionados quando da postura. Parasitos do intestino de répteis.

Espécie tipo: *S. taurica* Sypliaxov, 1930

Espécies assinaladas no Brasil:

S. galliardi Chabaud, 1973 (Tab. XXII, Figs 229-231)

Hospedeiro e proveniência: *Gonatodes humeralis* (Guichenot), Pará: Belém.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 37.

S. intermedia (Freitas, 1941) Chabaud, 1973 (Tab. XXIII, Figs 232-233)

Sinonímia: *Salobrella intermedia* Freitas, 1941.

Hospedeiros e proveniências: *Tropidurus torquatus* (Wied), Bahia: Salvador; *Tropidurus spinulosus* (Cope), Mato Grosso do Sul: Salobra.

Localização: intestinos delgado e grosso.

Referências bibliográficas: 37, 51, 152.

Ascaridoidea

Esta superfamília encerra as famílias Anisakidae Skrjabin & Karokhin, 1945 com os gêneros *Contracecum* Railliet & Henry, 1912, *Sulcascaaris*

Tabela XXII. *Camallanus amazonicus*, dados segundo Ribeiro, 1940; *Ancyracanthus pinnatifidus*, dados segundo Gomes & Kohn, 1970 e *Skrjabinelazia galliardi*, dados segundo Chabaud, 1973

	C. amazonicus		A. pinnatifidus		S. galliardi	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	11,95	15,08-17,91	48,40	57,50-62,75	16,00	8,25
Largura	0,40	0,53-0,68	1,30	1,10-1,15	0,34	0,20
Distância entre estrias do corpo	0,008	0,008				
Valvas bucais laterais	0,17 x 0,18	0,204-0,208 x 0,226-0,239				
Tridentes (corpo basal)	0,087 x 0,069					
Dente médio	0,069	0,078-0,087				
Anel quitinoso das valvas	0,043 x 0,104	0,056 x 0,139				
Esôfago total	1,14	1,35-1,40	4,452	5,998-6,691	1,00	0,77
Porção anterior do esôfago	0,61	0,73-0,75				
Porção posterior do esôfago	0,53	0,63-0,65				
Anel nervoso	0,40	0,426	1,093	1,226-1,466	0,220	0,240
Poros excretor					0,220	0,280
Vulva		8,640-9,170		9,650-9,746	0,300	0,390
Vagina				1,706		
Larvas		0,252 x 0,008				
Cauda					0,570	0,485
Reto		0,18		0,133		
Ânus	0,13	0,21	0,396-0,549	0,399-0,583		
Espículo maior	0,57					
Espículo menor	0,24					
Espículos			3,665-4,764			
Apêndices quitinizados cefálicos	3,25-3,76					
Ovos				0,045-0,051 x 0,033-0,036	0,095-0,108 x 0,070-0,075	0,095
Apêndices quitinosos cefálicos	3,25-3,75					
Papilas caudais	7 pares pré e 2 pós anal		3 pares pré e 1 pós anal			

Hartwich, 1957 e *Terranova* Leiper & Atkinson, 1914 e a família *Ascarididae* Baird, 1853 com os gêneros *Angusticaecum* Baylis, 1920, *Ascaridia* Dujardin, 1845, *Brevimulticaecum* Mozgovi in Skrjabin, Shikhobalova & Mozgovi, 1952, *Dujardinascaris* Baylis, 1947, *Hexametra* Travassos, 1920, *Ophidascaris* Baylis, 1920, *Polidelphis* Dujardin, 1845 e *Travassosascaris* Sprent, 1978.

Chave para identificação das famílias

- Sistema excretor com um só ramo à esquerda. Esôfago com ventrículo sem apêndice ou com um apêndice ventral *Anisakidae*
- Sistema excretor em forma de diapasão. Esôfago com ou sem ventrículo; este sem apêndice ou às vezes com dois apêndices anteriores e três apêndices posteriores *Ascarididae*

Tabela XXIII. *Skrjabinelazia intermedia*, dados segundo Freitas, 1941; *Oswaldofilaria azevedoi*, dados segundo Bain, 1974 e *O. bacillaris*, dados segundo Travassos, 1933.

	S. intermedia		O. azevedoi		O. bacillaris	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	3,44-4,39	11,39-16,18	2,15		20	45
Largura	0,12-0,16	0,30-0,43	0,29	0,52	0,21	0,25
Dilatação cefálica	0,160-0,190 x 0,071-0,088	0,116-0,149 x 0,113-0,124				
Cápsula bucal			0,013		0,016 x 0,008	0,025 x 0,015
Esôfago total	0,35-0,39	0,98-1,29				
Esôfago anterior	0,21-0,22	0,38-0,43	0,41	0,80	0,65	1,00
Esôfago glandular			2,000	2,920	4,600	8,000
Anel nervoso	0,147-0,193	0,230-0,300	0,420		0,360	0,600
Poros excretor	0,193-0,214	0,310-0,380				
Gubernáculo	0,09-0,10					
Ânus	0,22-0,24	0,90-1,04			0,14	0,35
Reto		0,15-0,19				
Vulva		0,39-0,46		15,80		
Vagina				0,32		
Ovejetor		9,63-1,16				
Ovos		0,104-0,122 x 0,043-0,070				
Papilas cervicais			0,805-0,870			
Espículo direito			0,19		0,18 x 0,042	
Espículo esquerdo			0,40		0,38 x 0,42	
Cauda			0,25			
Papilas caudais	2 pares pré e 2 pós anal				2 pares pré, 2 ad e 2 pós anal	

Anisakidae Skrjabin & Karokhin, 1945

Lábios muito variáveis, mas não muito pequenos. Sistema excretor com um só ramo à esquerda. Poros excretor na base do interlábio ventral ou ao nível do anel nervoso. Cutícula às vezes armada de espinhos. Esôfago com um ventrículo provido ou desprovido de um apêndice ventral. Ceco intestinal dorsal presente ou ausente. Gubernáculo ausente. Didelfas. Parasitos de mamíferos, aves, répteis e peixes.

Chave para identificação dos gêneros

1. Interlábios ausentes *Terranova*
- Interlábios presentes 2
2. Lábios sem fileiras de dentes *Contraecum*
- Lábios com fileiras de dentes *Sulcasaris*

Contraecum Railliet & Henry, 1912

Lábios sem fileiras de dentes; interlábios presentes bem desenvolvidos. Ventrículo reduzido, com apêndice posterior dilatado. Ceco intestinal presente.

Machos sem asa caudal definida, dotados de papilas pré-anais numerosas. Papilas pós-anais em número maior que sete pares, parcialmente laterais e subventrais. Espículos longos, alados, iguais ou subiguais. Gubernáculo ausente. Fêmeas com a vulva na região anterior do corpo. Ovíparas. Parasitos de répteis, peixes, aves e mamíferos piscívoros.

Espécie tipo: *C. (C.) spiculigerum* (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1912.

Espécie assinalada no Brasil:

C. serpentis Araújo, 1970 (Tab. XXIV; Figs 164-165)

Hospedeiro e proveniência: *Lojosphis gigas*, Mato Grosso.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 18.

Sulcascaris Hartwich, 1957

Vermes de tamanho médio com o corpo não enrolado; machos não marcadamente menores que as fêmeas. Lábios robustos; fileiras de dentes com pequenos dentes afilados; interlábios presentes; profunda goteira pós-labial separando os lábios do corpo. Papila cervical após o anel nervoso. Esôfago seguido por um alongado ventrículo contendo glândulas esofagianas. Glândula esofagiana dorsal abrindo-se na extremidade posterior do mesmo. Pequeno ceco intestinal geralmente presente. Poro excretor abrindo-se na goteira pós-labial atrás do interlábio; sistema excretor bilateral, com o lado esquerdo alargado após o esôfago e o lado direito reduzido. Asa cervical ausente. Machos com espículos alados. Fêmeas com vulva sem lábios conspícuos; dois ramos uterinos.

Espécie tipo: *S. sulcata* (Rud., 1819) Hartwich, 1957.

Espécie assinalada no Brasil:

S. sulcata (Rud., 1819) Hartwich, 1957 (Tab. XXVI, Figs 174-176)

Sinonímia: *Ascaris sulcata* Rud., 1819; *Porrocaecum sulcatum* Baylis, 1923.

Hospedeiro e proveniência: *Chelonia mydas* (L.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro.

Localização: estômago.

Referências bibliográficas: 13, 77.

Terranova Leiper & Atkinson, 1914

Nematóides de tamanho médio, com a mesma largura em todo o corpo. Lábios relativamente pequenos e arredondados, com dentículos na parte mediana da extremidade anterior. Interlábios ausentes. Asa cervical ausente; papilas próximas ao anel nervoso; filamento excretor somente do lado esquerdo, alargando-se após em uma estrutura semelhante a armadura contendo núcleos. Ventrículo alongado, contendo núcleos das glândulas esofagianas; ceco intestinal presente. Fêmeas com a vulva no terço médio do corpo. Didelfas,

Tabela XXIV. *Brevimulticaecum pintoii*, *B. stekhoveni*, dados segundo Sprent, 1979 e *Contraecacum serpentis*, dados segundo Araujo, 1970.

	B. pintoii			B. stekhoveni		C. serpentis	
	Macho	Fêmea imatura	Fêmea adulta	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	10,80-13,40	8,50	14,60	13,00-30,00	14,00-32,00	24,20-30,50	34,00
Largura	0,27-0,29	0,20	0,34	0,73	0,80	0,62-0,64	0,96
Lábios	0,05-0,07	0,05	0,08	0,12	0,19	0,088	0,128
Interlábios	0,02	0,02	0,03	0,06	0,06		
Anel nervoso	0,40-0,44	0,29	0,43	0,48	0,47	0,360-0,372	0,444
Poros excretor	0,40	0,26	0,37	0,41	0,38		
Esôfago	1,80	1,50	2,30	15-21% comprimento do corpo		1,92-2,004	2,424
Ceco	1,10	1,00	1,50			0,180-0,310	0,360
Vulva		4,3	6,9		36-53% comprimento do corpo		12,3
Espículos	1,10-1,80			0,50-1,00		2,472-2,616	
Gubernáculo	0,14-0,18			0,15			
Duto ejaculador	0,91						
Cauda	0,06-0,07	0,12	0,18				
Ovos		0,058-0,089 x 0,042-0,063			0,071-0,093 x 0,056-0,082		0,0527-0,0620 x 0,0465-0,0558
Vagina					1,4-2,4		
Lobos do ventrículo				0,02-0,06			
Papilas cervicais						0,480	0,540
Ceco intestinal						0,960-1,440	1,608
Ânus						0,136-0,168	0,440
Papilas caudais						40 pares pré, 12 pós e 1 ímpar pós anal	

opistodelfas; parte não dividida do útero maior que os ramos uterinos. Machos com os espículos delgados. Gubernáculo presente ou ausente. Placas cuticulares presentes no lábio posterior da cloaca. Cauda com espessamentos laterais da cutícula, com ou sem cavidade ventral.

Espécie tipo: *T. decipiens* (Krabbe, 1878) Baylis, 1916.

Espécie assinalada no Brasil:

T. lanceolata (Molin, 1860) Sprent, 1979 (Tab. XXV, Figs 166-167)

Sinonímia: *Physaloptera mucronata* Diesing, 1851; *Ascaris lanceolata* Molin, 1860; *Angusticaecum braziliensis* Schuurmans-Stekhoven, 1937; *Metangusticaecum braziliensis* Skrjabin, Shikhobalova & Mozgovoi, 1951; *Terranova braziliensis* Hartwich, 1957.

Hospedeiro e proveniência: *Melanosuchus niger* (Spix), Brasil.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 120.

Ascarididae Baird, 1853

Lábios proeminentes. Sistema excretor em forma de diapasão. Poró excretor ao nível do anel nervoso. Cutícula não espinhosa. Esôfago com ou sem ventrículo. Este desprovido de apêndice ventral ou por vezes com dois apêndices anteriores e três posteriores. Gubernáculo presente ou ausente. Didelfas ou polidelfas. Parasitas de mamíferos, aves, répteis, anfíbios e raramente de peixes.

Chave para identificação dos gêneros

1. Macho com ventosa precloacal com anel quitinoso *Ascaridia*
- Macho sem ventosa precloacal com anel quitinoso 2
2. Esôfago com ventrículo *Brevimulticaecum*
- Esôfago sem ventrículo 3
3. Com ceco intestinal 4
- Sem ceco intestinal 6
4. Vulva na parte posterior do corpo *Angusticaecum*
- Vulva na parte anterior do corpo 5
5. Com seis ramos uterinos *Hexametra*
- Com dois ramos uterinos *Dujardinascaris*
6. Fêmeas com dois ramos uterinos *Ophidascaris*
- Fêmeas com quatro ramos uterinos 7
7. Lábios com fileiras dentíferas *Travassosascaris*
- Lábios sem fileiras dentíferas *Polydelphis*

Ascaridia Dujardin, 1845

Franjas laterais cuticulares presentes lábios sem interlábios. Esôfago em forma de clava, sem bulbo posterior. Machos com ventosa pré-cloacal, com anel quitinoso. Asa caudal estreita; papilas relativamente grandes. Espículos iguais ou subiguais. Gubernáculo ausente. Fêmeas com úteros opostos. Vulva próxima ao meio do corpo. Ovíparas; ovos de casca espessa.

Espécie tipo: *A. hermafrodita* (Froelich, 1789) Dujardin, 1845.

Espécie assinalada no Brasil:

A. flexuosa (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1914

Sinonímia: *Heterakis flexuosa* Schneider, 1866.

Hospedeiros e proveniência: *Crotalus* sp. e *Crotalus durissus terrificus* (Laur.), Brasil.

Tabela XXV. *Terranova lanceolata*, dados segundo Sprent, 1979; *Dujardinascaris longispicula* e *D. paulista*, dados segundo Travassos, 1933.

	<i>T. lanceolata</i>		<i>D. longispicula</i>		<i>D. paulista</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	31-36	37-45	7-8	25-26	9-11	20-22
Largura	0,96	1,10-1,30	0,20	1,00-1,20	0,30-0,31	0,80-1,00
Anel nervoso	0,40-0,47	0,44-0,71	0,31	0,54	0,29-0,36	0,44-0,48
Papila cervical	0,50-0,59	0,50-0,80				
Esôfago	3,6-3,9	4,2-5,2	1,6	1,9-3,3	1,6-2,1	3,3
Bulbo esofágiano					0,056-0,064 x 0,080-0,088	0,096-0,120 x 0,120-0,160
Ventrículo	0,74-0,94	1,00-1,20				
Ceco	1,9-2,5	2,4-2,8	1,0	1,0	0,9-1,2	1,8-2,3
Cauda	0,24-0,26	0,29-0,36				
Espículos	0,22-0,28		3,60-3,80		0,64-0,80	
Duto ejaculador	2,1-3,0					0,8-1,1
Vulva		12,5-18,9				
Lábios			0,048	0,06-0,14	0,07	0,11
Interlábios					0,040-0,048	0,064
Poro excretor			0,36	0,40-0,71	0,35-0,43	0,44-0,48
Ânus				0,22	0,11-0,17	0,25-0,28
Ovos					0,068 x 0,072	0,048-0,056 x 0,068-0,072
Gubernáculo			0,06-0,10		0,12	
Canal deferente			0,7			
Ovejeter						0,72
Papilas caudais			4 pares pré e 3 pós anal		2 pares pré, 3 ad e 2 pós anal	

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 161.

Angusticaecum Baylis, 1920

Lábios com fileiras de dentes; interlábios ausentes. Esôfago sem ventrículo ou bulbo posterior. Ceco intestinal presente, grande e afilado. Machos com asa caudal presente ou ausente. Seis ou sete pares de papilas pré-anais e um número variável de pós-anais. Espículos iguais; gubernáculo ausente. Fêmeas com a vulva na parte posterior do corpo. Parasitos de répteis.

Espécie tipo: *A. holoptera* (Rud., 1819) Baylis, 1920.

Espécie assinalada no Brasil:

A. brevispiculum Chapin, 1925 (Tab. XXVI)

Hospedeiro e proveniência: *Geochelone denticulata* (L.), Pará.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 40.

Tabela XXVI. *Sulcascaris sulcata*, dados segundo Freitas & Lent, 1946; *Angusticaecum brevispiculum*, dados segundo Chapin, 1925 e *Ophidascaaris arndti*, dados segundo Freitas, 1968.

	<i>S. sulcata</i>		<i>A. brevispiculum</i>		<i>O. arndti</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	40,40-100,00	63,20-105,00	120,00	120,00	46,03-51,82	56,04-69,95
Largura	0,59-1,30	0,87-2,01	3,00	3,00	0,90-1,04	1,04-1,27
Lábio dorsal	0,17-0,36 x 0,19-0,40	0,26-0,49 x 0,23-0,43				
Lábios látero-ventrais	0,19-0,41 x 0,22-0,45	0,25-0,49 x 0,22-0,43				
Interlábios	0,10-0,18 x 0,11-0,22	0,14-0,26 x 0,17-0,35			0,033-0,034	0,041-0,058
Esôfago	3,55-3,57	3,43-3,87	1/5 do comprimento total		2,31	2,54-2,62
Ventrículo	0,65-1,17 x 0,25-0,43	0,84-1,17 x 0,37-0,50				
Ceco intestinal	0,16-0,26	0,30-0,50				
Anel nervoso	0,60-1,24	0,76-1,16			0,58-0,66	0,60-0,70
Papilas cervicais	0,66-1,44					
Poros excretor	0,78-0,83	1,13			0,61-0,63	0,63-0,73
Vulva		19,03-40,03	no meio do corpo			22,95-33,33
Ovejeter		13,76				1,33-1,91
Ovos		0,084-0,088 x 0,050-0,059		0,114-0,142 x 0,071-0,085		0,070-0,087 x 0,061-0,070
Reto		0,38x0,06				0,40
Ânus	0,22-0,28	0,41-0,53	0,15	1,00	0,14-0,18	0,38-0,46
Espículos	1,51-3,15		1,30 e 1,40		1,81-1,91	
Papilas caudais	53-71 pares pré e 6 pós anal				29 pares pré, 5 pós anal e 1 ímpar no bordo do ânus	
Vagina				4		
Ponta da cauda					0,039-0,043	0,035-0,043

Brevimulticaecum Mozgovi, 1952

Lábios volumosos com margens aladas; sem fileiras de dentes; goteiras pós-labiais; processos de conexão ausentes. Interlábios conspícuos. Poros excretor ao nível do anel nervoso. Sistema excretor bilateral. Prolongamentos anteriores da célula excretora ausentes. Asas cervicais presentes ou ausentes. Esôfago terminando em ventrículo com apêndices curtos. Ceco intestinal presente. Fêmeas maduras com vulva sem lábios salientes ou papilas; opistodelfas ou anfídelfas. Machos com gubernáculo delgado; espículos alados e asa caudal ausente.

Espécie tipo: *B. baylisi* (Travassos, 1933) Sprent, 1979.

Espécies assinaladas no Brasil:

B. baylisi (Travassos, 1933) Sprent, 1979 (Tab. XVII, Figs 153-155)

Sinonímia: *Multicaecum baylisi* Travassos, 1933; *Multicaecum* (*M.*) *baylisi* Mozgovi in Skrjabin & Mozgovi, 1951; *Multicaecum acuticauda* Schuurmans-Stekhoven, 1937 (*in part*); *Multicaecum* (*B.*) *acuticauda* Mozgovi in Skrjabin,

1951 (*in part*).

Hospedeiros e proveniências: *Caiman crocodilus crocodilus* (L.), São Paulo: Rio Claro, Mato Grosso do Sul: Salobra; *Melanosuchus niger* (Spix), Amazonas: Rio Trombetas, Óbidos.

Localização: estômago.

Referências bibliográficas: 119, 131.

B. gibsoni Sprent, 1979 (Tab. XVII, Figs 156-157)

Hospedeiro e proveniência: *Melanosuchus niger* (Spix), Amazonas: Borba Rio Madeira.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 119.

B. pintoi Sprent, 1979 (Tab. XXIV, Figs 158-160)

Sinonímia: *Multicaecum agile* Pinto & Barbosa, 1972 nec (Wedl, 1861) Baylis, 1923.

Hospedeiros e proveniências: *Caiman crocodilus crocodilus* (L.), Rio Paraguai; *Caiman latirostris* (Daud.), São Paulo: Morro Agudo.

Localização: esôfago e estômago.

Referências bibliográficas: 98, 119.

B. stekhoveni (Baylis, 1947) Sprent, 1979 (Tab. XXIV, Figs 161-163)

Sinonímia: *Multicaecum helicina* Schuurmans-Stekhoven, 1937 nec Molin, 1860; *Multicaecum stekhoveni* Baylis, 1947; *Multicaecum* (*B.*) *stekhoveni* Mozgovoï in Skrjabin & Mozgovoï, 1951.

Hospedeiros e proveniência: *Melanosuchus niger* (Spix) e *Caiman crocodilus crocodilus* (L.), Amazonas: Rio Trombetas, Óbidos.

Referência bibliográfica: 119.

Dujardinascaris Baylis, 1947

Lábios sem fileiras de dentes mas com a cutícula de suas superfícies internas transformadas em grandes estruturas em forma de dentes aparentemente capazes de se engrenarem. Essas estruturas são apoiadas por três lobos cuticulares na margem anterior de cada lábio. Interlábios presentes com fendas bem marcadas indo dos interlábios às bases dos lábios. Esôfago com pequeno bulbo esférico posterior sem ventrículo. Ceco intestinal presente. Machos com asa caudal presente na região da cloaca. Poucas papilas caudais. Espículos iguais, delgados; gubernáculo geralmente presente. Fêmeas com vulva na metade anterior do corpo, abrindo-se num átrio muscular quase em forma de ventosa. Vagina longa, delgada. Dois ramos uterinos. Ovíparas. Ovos subglobulares, com casca muito fina, contendo massa embrionária não segmentada quando eliminados. Parasitos de répteis e peixes.

Espécie tipo: *D. dujardini* (Travassos, 1920) Baylis, 1947.

Espécies assinaladas no Brasil:

D. longispicula (Travassos, 1933) Baylis, 1947 (Tab. XXV, Figs 168-170)

Sinonímia: *Dujardinia longispicula* Travassos, 1933.

Hospedeiro e proveniência: *Caiman crocodilus crocodilus* (L.), Mato Grosso do Sul: Rio São Lourenço.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 133.

D. paulista (Travassos, 1933) Baylis, 1947 (Tab. XXV, Figs 171-173)

Sinonímia: *Dujardinia paulista* Travassos, 1933

Hospedeiro e proveniência: *Caiman crocodilus crocodilus* (L.), São Paulo: Rio Claro.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 131.

Hexameta Travassos, 1920

Asas cervicais ausentes. Lábios mais ou menos quadrados, frequentemente mais largos na base que na borda livre anterior. Lábio dorsal normalmente menor que os lábios subventrais. Interlábios e sulcos sublabiais ausentes. Esôfago curto, sem bulbo ou ventrículo. Ceco intestinal eventualmente presente e rudimentar. Machos de cauda romba; espículos iguais ou subiguais. Gubernáculo ausente. Fêmeas com a vulva geralmente na região anterior do corpo; vagina dirigida para trás. Seis ramos uterinos. Parasitos de lagartos e cobras.

Espécie tipo: *H. hexameta* (Geddoelst, 1916) Travassos, 1920.

Espécie assinalada no Brasil:

H. boddaertii (Baird, 1860) Kreis, 1944 (Tab. XXVII, Figs 194-196)

Sinonímia: *Ascaris quadrangularis* Schneider, 1866 *in part*; *Hexameta hexauterina* Skrjabin, 1916; *Hexameta quadricornis* Araujo, 1969 nec Wedl, 1861.

Hospedeiro e proveniência: *Crotalus durissus terrificus* (Laurenti), Brasil.

Localização: estômago.

Referências bibliográficas: 16, 20, 21.

Ophidascaris Baylis, 1920

Corpo forte, alongado, com a cutícula estriada transversalmente e com extremidades atenuadas. Boca trilabiada. Lábios quase quadrados, com ângulos arredondados. Lábio dorsal, em geral, levemente menor que os ventro-laterais. Interlábios presentes, geralmente bem desenvolvidos. Serrilha de dentes labiais presentes ou não. Sulcos transversais pós-labiais presentes. Esôfago relativamente curto, claviforme. Ventrículo ausente. Cecos esofágiano e intestinal

Tabela XXVII. *Hexametra boddaertii*; *Travassosascaris araujoii*, dados segundo Sprent, 1978 e *Spiroxyx figueiredoi*, dados segundo Vicente, 1966.

	<i>H. boddaertii</i>		<i>T. araujoii</i>		<i>S. figueiredoi</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	46,00-101,00	52,00-187,00	44,00-95,00	44,00-95,00	28,00-42,00	37,36-57,40
Largura	0,69-1,80	1,20-2,60	0,69-2,00	0,69-2,00	0,49-0,52	0,64-0,80
Lábio subventral	0,14-0,25	0,14-0,27	0,10-0,24	0,10-0,24		
Anel nervoso	0,61-1,10	0,76-1,30	0,53-1,00	0,53-1,00	0,80	0,79-0,89
Poros excretor	0,77-1,50	1,00-1,50	0,61-1,20	0,61-1,20	0,80	0,96-1,05
Esôfago	3,60-6,10	3,80-6,70	3,70-6,70	3,70-6,70	3,15-4,00	4,15-4,48
Vulva		29,00-92,00		42,00-65,00		19,42-24,21
Cauda	0,16-0,29	0,22-0,55	0,18-0,39	0,46-0,79		
Espículos	0,75-1,50		1,60-3,00		3,27-3,30	
Canal ejaculador	1,10-2,50		0,91-2,10			
Ovos		0,078-0,088 x 0,062-0,086		0,084-0,093 x 0,078-0,090		0,061-0,043
Lobo mediano dos lábios					0,05-0,06	0,05-0,06
Reforço quitinoso					0,08-0,09	0,08-0,09
Papilas cervicais					1,20	1,35
Reto						0,41
Ânus					0,28-0,31	0,44-0,51
Gubernáculo					0,22-0,23	
Pseudoventosa					0,34-0,36	

ausentes. Aparelhos genitais em ambos os sexos, situados, em geral somente na porção posterior do corpo. Fêmeas didelfas, opistodelfas, ovíparas. Vulva de situação variável, porém geralmente situada na metade posterior do corpo. Ovos de casca rugosa ou esculpada; cauda pouco atenuada. Machos com dois espículos desiguais, geralmente providos de asas. Gubernáculo ausente. Asas caudais em geral ausentes. Papilas caudais presentes. Numerosos pares pré-anais, ad-anais raras e geralmente seis pares pós anais. Heteroxenos, evoluindo em anfíbios. Parasitos de répteis.

Espécie tipo: *O. filaria* (Dujardin, 1845) Baylis, 1921.

Espécies assinaladas no Brasil:

O. arndti Sprehn, 1929 (Tab. XXVI; Figs 178-180)

Hospedeiros e proveniências: *Xenodon merremii* (Wagler), Goiás: Chavantina (Rio das Mortes); *Xenodon severus* (L.) e *Bothrops atrox* (L.), Brasil.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 53.

O. cretinorum Freitas, 1968 (Tab. XXVIII, Figs 181-182)

Hospedeiro e proveniência: *Ophidia* indet. (cobra coral), Maranhão.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 60.

Tabela XXVIII. *Ophidascaris cretinorum*, dados segundo Freitas, 1968; *O. obconica*, dados segundo Baylis, 1916 e *O. sicki*, dados segundo Freitas, 1951.

	<i>O. cretinorum</i>	<i>O. obconica</i>		<i>O. sicki</i>	
	Macho	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	17,92-23,28		50,00	26,70-39,53	36,68-42,95
Largura	0,37-0,50		2,00	0,57-0,60	0,67-0,70
Lábios	0,088-0,109			0,096-0,104	0,139-0,157
Interlábios	0,029-0,034			0,035	0,052
Esôfago	1,37-2,51 x 0,12-0,15		2,00-3,00	1,68-1,99 x 0,10-0,12	1,97-2,06 x 0,15-0,51
Anel nervoso	0,40-0,51				
Poros excretor	0,51-0,63			0,51-0,56	0,51-0,53
Espículos	0,96-1,28	2,48 x 0,08		0,87-0,96	
Ápice caudal	0,050-0,066			0,035	0,043-0,048
Ânus	0,15-0,18				0,21-0,23
Lábio dorsal			0,17		
Vulva			15,00		16,92-19,60
Ovos			0,10		0,070-0,078 x 0,061-0,065
Ovejeter					1,08-1,23
Reto					0,33-0,35
Papilas caudais	24-31 pares pré e 6 pós anal	40 pares pré e 4 pós anal		35 pares pré, 1 ad e 7 pós anal	

O. obconica (Baird, 1860) Baylis, 1921 (Tab. XXVIII, Figs 183-184)

Sinonímia: *Ascaris obconica* Baird, 1860.

Hospedeiro e proveniência: *Helicops angulatus* (L.), Brasil.

Localização: estômago e intestino.

Referência bibliográfica: 60.

O. sicki Freitas, 1951 (Tab. XXVIII, Figs 185-186)

Hospedeiros e proveniência: *Xenodon merremii* (Wagler) e *Xenodon severus* (L.), Goiás: Chavantina (Rio das Mortes).

Localização: estômago.

Referências bibliográficas: 52, 60.

O. sprenti Araujo, 1969 (Tab. XXIX, Figs 187-188)

Hospedeiro e proveniência: *Crotalus durissus terrificus* (Laurenti), Brasil.

Localização: intestino.

Referência bibliográfica: 15.

O. travassosi Vaz, 1938 (Tab. XXIX, Figs 189-191)

Hospedeiro e proveniência: *Crotalus durissus terrificus* (Laurenti), Brasil.

Localização: estômago.

Referências bibliográficas: 60, 148.

O. trichuriformis Vaz, 1935 (Tab. XXIX, Figs 192-193)

Hospedeiros e proveniência: *Liophis miliaris* (L.), *Xenodon merremii* (Wagler) e *Crotalus durissus terrificus* (Laurenti), São Paulo.

Localização: estômago.

Referências bibliográficas: 60, 147

Polydelphis Dujardin, 1845

Asas cervicais ausentes. Lábios mais ou menos quadrados, frequentemente mais largos na base que na margem livre. Lábio dorsal normalmente menor que os lábios subventrais. Interlábios na base dos lábios, raramente presente. Esôfago curto, sem bulbo ou ventrículo. Ceco intestinal ausente. Machos de cauda romba; papilas caudais como em *Ophidascaris*; espículos iguais ou subiguais; gubernáculo ausente. Fêmeas com vulva geralmente na região anterior, raramente após o meio do corpo; vagina dirigida posteriormente. Quatro ramos uterinos. Parasitos de cobras.

Espécie tipo: *P. anoura* Dujardin, 1845.

Espécie assinalada no Brasil:

P. quadrangularis (Schneider, 1866)

Sinonímia: *Ascaris quadrangularis* Schneider, 1866; *Ascaris* (*P.*) *quadrangularis* Schneider, 1866; *Polydelphis quadricornis* Wedl, 1861.

Hospedeiro e proveniência: *Crotalus durissus terrificus* (Laurenti), Brasil.

Localização: intestino e estômago.

Referências bibliográficas: 22, 23.

Travassosascaris Sprent, 1978

Lábios dilatados, com estreita ligação com o corpo. Prolongamentos anteriores da polpa em forma de martelo; fileiras dentíferas presentes. Cavidade pós-labial e interlábios presentes. Asas laterais estreitas, com estrias cuticulares estendendo-se da região do anel nervoso além do nível da junção esôfago-intestino. Papilas cervicais após o poro excretor. Esôfago torcido posteriormente, com a porção dorsal disposta lateralmente. Porção final do esôfago contendo núcleos de glândulas esofagianas. Ventrículo ausente. Glândula esofagiana dorsal estendendo-se através do esôfago, com duto entre o anel nervoso e o lábio dorsal. Glândulas subventrais abrindo-se perto dos núcleos. Ceco intestinal ausente. Sistema excretor bilateral; poro excretor logo após o anel nervoso. Núcleo excretor no filamento esquerdo estendendo-se até a comissura. Fêmeas maduras com vulva ligeiramente anterior ao meio do corpo; quatro ramos uterinos presentes. Machos com espículos alados, sem gubernáculo. Parasitos de ofídios.

Espécie tipo: *T. araujoii* Sprent, 1978.

Espécie assinalada no Brasil:

Tabela XXIX. *Ophidascaris sprenti*, dados segundo Araujo, 1969; *O. travassosi* e *O. trichuriformis*, dados segundo Vaz, 1938 e 1935, respectivamente.

	<i>O. sprenti</i>		<i>O. travassosi</i>		<i>O. trichuriformis</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	59-66	81-101	50-60	70-80	55-120	70
Largura	0,7-0,9	1,2-1,4	0,7	0,6-1,0	1,5	0,9
Lábios					0,15	
Esôfago	2,5-4,0	3,5-5,0	3,0	3,60	3,8 x 0,4	3,5x0,4
Ânus	0,144-0,192		0,240	0,220-0,240	0,180-0,260	0,240
Espículos	2,82-2,88		2,00		3,70 x 0,04	
Vulva		25-39		33		30
Vagina		1,608				
Cauda		0,480-0,756				
Ovos		0,068-0,093 x 0,058-0,074		0,064-0,068 x 0,058-0,062		0,066 x 0,060
Papilas caudais			30 pares pré e 7 pós anal		30-40 pares pré e 6 pós anal	

T. araujo Sprent, 1978 (Tab. XXVII, Figs 197-199)Sinonímia: *Polydelphis quadrangularis* Araujo, 1969 nec Schneider, 1866.Hospedeiro e proveniência: *Crotalus durissus terrificus* (Laurenti), Brasil.

Localização: intestino e estômago.

Referência bibliográfica: 118.

Gnathostomatoidea

Esta família é representada pela família Gnathostomatidae Railliet, 1895 com os gêneros *Ancyracanthus* Diesing, 1839 e *Spiroxys* Schneider, 1866.

Gnathostomatidae Railliet, 1895

Boca com dois grandes lábios laterais nitidamente trilobados, tendo a cutícula das suas superfícies internas espessadas e geralmente dotadas de margens denteadas. Atrás dos lábios existe um bulbo cefálico cuticular dotado ou de nítidas estrias transversais ou de fileiras de dentes dirigidos para trás e contendo quatro balonetes membranosos submedianos, os quais se comunicam com quatro prolongamentos cervicais que terminam em fundo de saco e que ficam pendentes na cavidade do corpo. O macho apresenta asas caudais sustentadas por papilas pedunculadas alargadas. Espículos iguais ou diferentes. Fêmea com vulva na metade posterior do corpo; vagina dirigida para a parte de trás e formando de dois a quatro úteros. Ovíparas. Ovos com casca fina ornamentados externamente com granulações finas.

Chave para identificação dos gêneros:

- Extremidade anterior com dois pares de apêndices quitinizados, iguais, ramificados, em forma de pena e dirigido para trás *Ancyracanthus*
- Extremidade anterior sem essas características *Spiroxys*

Ancyracanthus Diesing, 1839

Nematóides de corpo cilíndrico; cutícula estriada transversalmente. Extremidade anterior com dois pares de apêndices quitinizados iguais, ramificados em forma de pena e dirigidos para trás. Esôfago longo, glandular. Fêmeas didelfas, prodelfas, ovíparas. Vulva no terço posterior do corpo. Ovos elíticos. Machos com dois espículos iguais. Gubernáculo ausente. Extremidade caudal com asas pouco desenvolvidas. Três pares de papilas pré-anais e um par de pós-anais. Parasitos de tartarugas.

Espécie tipo: *A. pinnatifidus* Diesing, 1839.

Espécie assinalada no Brasil:

A. pinnatifidus Diesing, 1839 (Tab. XXII, Figs 226-228)

Sinonímia: *Ancyracanthus pectinatus* Diesing, 1838 *nom nud.*

Hospedeiros e proveniência: *Podocnemys expansa* (Schw.), *Podocnemys dumeriliana* (Schw.), Brasil.

Localização: estômago e intestino.

Referência bibliográfica: 73.

Spiroxys Schneider, 1866

Corpo liso. Lábios grandes, com cutícula interna espessa e um dente bem definido. Colar cuticular rudimentar ou ausente. Cavidade bucal abrindo-se em um curto vestíbulo. Esôfago cilíndrico. Machos com cauda cônica; asa caudal bem desenvolvida; dobra vesicular pré-anal presente, bem como algumas vezes, uma depressão pré-anal em forma de ventosa. Onze pares de papilas caudais dos quais dois são ventrais e sésseis, um anterior e outro posterior à cloaca. Espículos subiguais, delicados. Gubernáculo ausente. Fêmeas com a vulva no meio do corpo e vagina dirigida para diante. Úteros opostos. Ovíparas. Ovos de casca fina; incolores. Parasitos do estômago de tartarugas e anfíbios.

Espécie tipo: *S. contorta* (Rud., 1819) Schneider, 1866.

Espécie assinalada no Brasil:

S. figueiredoi Freitas & Dobbin Jr., 1962 (Tab. XXVII, Figs 200-202)

Hospedeiro e proveniências: *Kinosternon scorpioides scorpioides* (L.), Pernambuco: Açude de São João da Várzea, Recife, Pará: Rio Bujarú, Anajás e Mocoões, Ilha de Marajó.

Localização: estômago.

Referências bibliográficas: 3, 63, 64, 150.

Camallanoidea

Esta superfamília encerra a família Camallanidae Railliet & Henry, 1915 com os gêneros *Camallanus* Railliet & Henry, 1915 e *Serpinema* Yeh, 1960.

Camallanidae Railliet & Henry, 1915

Boca alongada dorso ventralmente; cápsula bucal quitinosa, contínua ou consistindo de duas válvulas laterais em forma de concha. Esôfago composto de uma porção muscular anterior e uma longa porção glandular posterior. Macho com a extremidade posterior curvada ventralmente; asas caudais presentes. Número variável de papilas caudais, a maioria pedunculada e projetando-se dentro das asas; espículos desiguais e dissemelhantes. Fêmea com vulva próxima ao meio do corpo, vagina dirigindo-se para a região posterior, úteros opostos, a alça posterior terminando sem formar um ovário. Vivíparas. Parasitos de animais de sangue frio.

Chave para identificação dos gêneros:

- Macho com dois espículos *Camallanus*
- Macho com um espículo *Serpinema*

Camallanus Railliet & Henry, 1919

Boca em forma de fenda. Cápsula bucal consistindo de duas valvas laterais quitinizadas com espessamentos internos em forma de estrias. Do ponto de junção das valvas dorsal e ventralmente um processo quitinoso em forma de tridente se dirige para trás. Anel quitinoso na junção das valvas com o esôfago. Esôfago formado por uma porção muscular anterior curta e uma porção glandular posterior longa, alargada posteriormente. Machos com a extremidade posterior enrolada ventralmente; pequena asa caudal presente; cerca de sete pares de papilas pré-anais, dois pequenos pares ad-anais e outros tantos pares pós-anais. Espículos geralmente desiguais e dissemelhantes, um fracamente quitinizado; gubernáculo ausente. Fêmeas com vulva no meio do corpo; úteros opostos. Ausência de ovário posterior. Vivíparas. Parasitos do estômago e intestino de répteis, anfíbios e peixes.

Espécie tipo: *C. lacustris* Zoega, 1776.

Espécie assinalada no Brasil:

C. amazonicus Ribeiro, 1940 (Tab. XXII, Figs 222-225)

Hospedeiro e proveniência: *Podocnemis expansa* (Schw.), Pará: Belém.

Localização: intestino delgado.

Referência bibliográfica: 100.

Serpinema Yeh, 1960

Extremidade anterior truncada em ambos os sexos. Extremidade cefálica provida de boca bivalva e de dois tridentes. Fêmeas vivíparas, didelfas, pro-delfas, vagina dirigida para trás. Machos com um só espículo. Gubernáculo ausente. Asas caudais presentes bem desenvolvidas. Cauda curvada ventralmente e com forte musculatura transversal. Parasitos de répteis.

Espécie tipo: *S. intermedius* (Hsu & Hoeppli, 1931) Yeh, 1960.

Espécies assinaladas no Brasil:

S. monospiculatus Freitas & Dobbin Jr., 1962 (Tab. XXX, Figs 208-209)

Hospedeiros e proveniências: *Batrachemys tuberculata* (Luederwalt), Pernambuco: Jaboatão; *Batrachemys nasuta* e *Phrynops geoffroana geoffroana* (Schweigger), Pernambuco: Cortês, Recife.

Localização: intestino delgado.

Referências bibliográficas: 62, 64.

S. maghati (Sprehn, 1932) Yeh, 1960 (Tab. XXX, Figs 204-207)

Sinonímia: *Camallanus maghati* Sprehn, 1932; *Camallanus parvus* Caballero, 1939.

Hospedeiro e proveniências: *Kinosternon scorpioides scorpioides* (L.), Pernambuco: Barra do Cordeiro, Recife, Açude São João da Várzea e São Lourenço da Mata, Pará: Rios Mocoões e Anajás, Ilha de Marajó.

Localização: intestino delgado.

Referências bibliográficas: 64, 162.

Physalopteroidea

Esta superfamília encerra a família Physalopteridae Leiper, 1908 com os gêneros *Physaloptera* Rud., 1819 e *Tubunaea* Seurat, 1914.

Physalopteridae Leiper, 1908

Boca com grandes lábios triangulares simples armados com um ou mais dentes; cutícula formando um colar cefálico que passa por trás dos lábios; cordões cutâneos ou dragonas ausentes, usualmente sem um vestíbulo; esôfago dividido em duas porções. Macho com asas caudais bem desenvolvidas, usualmente unidas ventralmente diante do orifício ano genital e sustentadas por longas papilas pedunculadas. Parasitos de vertebrados.

Chave para identificação dos gêneros:

- Com colarete cefálico; vestíbulo ausente *Physaloptera*
- Sem colarete cefálico; vestíbulo presente *Thubunaea*

Tabela XXX. *Serpinema magathi* e *S. monospiculatus*, dados segundo Freitas & Dobbin Jr., 1971 e 1962, respectivamente; *Physaloptera liophis*, dados segundo Vicente & Santos, 1974.

	<i>S. magathi</i>		<i>S. monospiculatus</i>		<i>P. liophis</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	8,34-8,93	12,58	9,55-10,92	17,08-18,69	12,18-13,80	12,78
Largura	0,26-0,29	0,29-0,36	0,23-0,26	0,30-0,36	0,50-0,52	0,51
Valvas bucais	0,097 x 0,119-0,133	0,108 x 0,144	0,108-0,112 x 0,144-0,237	0,115-0,137 x 0,173-0,198		
Ramos medianos dos tridentes	0,061	0,072	0,072-0,076	0,072-0,076		
Ramos laterais dos tridentes	0,076-0,079	0,086	0,058-0,065			
Anel quitinoso das valvas	0,018-0,022 x 0,086-0,090	0,018-0,022 x 0,101-0,108	0,025-0,029 x 0,076-0,079	0,022-0,029 x 0,072-0,090		
Esôfago total	1,08-1,13	1,14-1,23	1,16-1,24	1,33-1,71		
Esôfago muscular	0,41-0,42	0,43-0,45	0,50-0,53	0,55-0,74	0,31-0,35	0,36
Esôfago glandular	0,66-0,71	0,71-0,78	0,63-0,71	0,71-1,00	0,34-0,38	0,39
Anel nervoso	0,099-0,132	0,139	0,112-0,132	0,132-0,165	0,26	0,31
Vulva		7,13		6,21-8,87		7,07
Ânus	0,09-0,13	0,22	0,09-0,13	0,20-0,23		0,39
Espículos	0,54-0,59		0,43		0,25-0,26	
Reto				0,108-0,144		
Ovos						0,050 x 0,020
Papilas caudais	7 pares pré e 7 pós anal		6 pares pré, 1 ad e 3 pós anal		10 pares e 3 ímpares	

Physaloptera Rud., 1819

Dois grandes lábios laterais simples, triangulares, cada um apicalmente ou internamente provido de um número variável de dentes e externamente com papilas. Cutícula geralmente dobrada sobre os lábios formando um grande colarete cefálico. Papilas cervicais posteriores ao anel nervoso. Cavidade bucal pequena ou ausente; esôfago consistindo de uma parte anterior muscular e uma posterior glandular. Machos com asas caudais largas, unindo-se ventralmente em frente ao ânus; três a sete pares de grandes papilas na região cloacal e um número variável de papilas sésseis das quais algumas ao redor da abertura cloacal e as outras distribuídas aos pares na cauda. Espículos iguais ou desiguais, similares. Fêmeas com vulva anterior ou posterior ao meio do corpo. Úteros em número de dois, quatro ou mais, paralelos. Ovíparas. Ovos ovais, de casca espessa, embrionados quando da postura.

Espécie tipo: *P. clausa* Rud., 1819.

Espécies assinaladas no Brasil:

P. liophis Vicente & Santos, 1974 (Tab. XXX, Figs 210-212)

Hospedeiro e proveniência: *Liophis miliaris* (L.), Rio de Janeiro: Volta Redonda.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 160.

P. lutzi Cristófaró, Guimarães & Rodrigues, 1976 (Tab. XXXI, Figs 213-214)

Hospedeiros e proveniências: *Ameiva ameiva* (L.), Bahia: Salvador; *Tropidurus torquatus* (Wied), Bahia: Salvador, Serrinha e Canudos, Pará: Cachimbo, Espírito Santo: Conceição da Barra; *Tropidurus spinulosus* (Cope), Mato Grosso do Sul: Salobra, Porto Esperança e Chavantina.

Localização: estômago.

Referências bibliográficas: 44, 152.

Tabela XXXI. *Physaloptera lutzi*, dados segundo Cristofaro, Guimarães & Rodrigues, 1976; *P. monodens* e *P. obtusissima*, dados segundo Ortlepp, 1922.

	<i>P. lutzi</i>		<i>P. monodens</i>		<i>P. obtusissima</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	12,21-18,15	11,88-15,93	18,00-23,00	25,00-40,00	20,00-32,00	28,00-47,00
Largura	0,35-0,69	0,39-0,66	0,71-0,77	0,85-0,96	0,70-0,72	0,65-0,72
Papilas cervicais	0,16-0,24	0,16-0,25				
Esôfago muscular	0,40-0,46	0,35-0,48				
Esôfago total	2,40-3,33	2,40-3,30				
Poró excretor	0,48-0,56	0,46-0,58				
Anel nervoso	0,35-0,36	0,33-0,36				
Ânus	0,52-0,72	0,23-0,26				
Espículo maior	0,46-0,56		0,415		0,430	
Espículo menor	0,25-0,28		0,362		0,385	
Vulva-cauda		0,78				
Ovos		0,032-0,040 x 0,020-0,028		0,045 x 0,026		0,045 x 0,026
Vagina				1,6		1,5
Papilas caudais	4 pares pré, 7 ad e 3 pós anal					

P. monodens Molin, 1860 (Tab. XXXI, Fig. 215)

Hospedeiro e proveniência: *Constrictor constrictor* (L.) (= *Boa constrictor* L.), Brasil.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 112.

P. obtusissima Molin, 1860 (Tab. XXXI, Fig. 216)

Hospedeiros e proveniências: *Bothrops jararaca* (Wied), *Cloelia* sp., Brasil.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 112.

P. phrynosoma Ortlepp, 1922 (Tab. XXXII, Figs 217-218)

Hospedeiros e proveniência: *Phrynosoma cornutum*, *Phrynosoma regale*, Brasil.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 112.

Tabela XXXII. *Physaloptera phrynosoma*, dados segundo Ortlepp, 1922; *P. retusa*, dados segundo Vicente, 1981 e *Thubunaea dactyluris*, dados segundo Fabio & Rolas, 1974.

	<i>P. phrynosoma</i>		<i>P. retusa</i>		<i>T. dactyluris</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	11,00	18,00-23,00	9,82-12,92	11,39-13,26	7,60-13,36	14,85-22,29
Largura	0,47	0,61-0,76	0,34-0,40	0,44-0,47	0,23-0,52	0,32-0,65
Espículo maior	0,530		0,240-0,290		0,087-0,091	
Espículo menor	0,180		0,240-0,260		0,057-0,072	
Vagina		0,38				
Ovos		0,050 x 0,036		0,039-0,043 x 0,021-0,025		0,031-0,040 x 0,020-0,026
Esôfago anterior			0,29-0,35	0,33-0,35	0,17-0,30	0,24-0,33
Esôfago posterior			2,10-2,40	2,10-2,86	1,45-2,13	2,24-3,22
Anel nervoso			0,25-0,30	0,28-0,29	0,20-0,23	0,17-0,29
Ânus			0,40-0,56	0,28-0,30	0,10-0,17	0,07-0,10
Vulva				30,00-50,00		1,14-2,09
Reto				0,20-0,21		0,14-0,19
Vestíbulo					0,019-0,028	0,024-0,033
Poros excretor					0,22-0,24	0,19-0,29
Ovejeter						1,03-1,49
Papilas caudais			2 pares pré, 1 ad, 1 pós anal e 1 ímpar		4 pares pré e 5 pós anal	

P. retusa Rud., 1819 (Tab. XXXII, Fig. 219)

Sinonímia: *Spiroptera retusa* Dujardin, 1845; *Physaloptera mucronata* Leidy, 1856; *Physaloptera lagarda* Sprehn, 1932.

Hospedeiros e proveniência: *Tropidurus torquatus* (Wied), São Paulo: Ilha Seca, Bahia: Salvador, Espírito Santo: Conceição da Barra, Pará: Belém, Cachimbo.

Localização: estômago.

Referências bibliográficas: 152, 158.

Physaloptera sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Hospedeiros e proveniência: *Tropidurus torquatus* (Wied), *Tupinambis teguixin* (L.) e *Ameiva ameiva* (L.), Espírito Santo: Salobra.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 141.

Physaloptera sp. Travassos, 1941

Hospedeiro e proveniência: *Ameiva ameiva* (L.), Mato Grosso do Sul: Salobra, MS.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 136.

Physaloptera sp. Travassos & Freitas, 1941

Hospedeiros e proveniência: *Tropidurus spinulosus* (Cope), *Tupinambis teguixin* (L.), *Polychrus acutirostris* (Spix), *Xenodon merremii* (Wagler), Mato Grosso do Sul: Salobra.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 137.

Physaloptera sp. Travassos & Freitas, 1943

Hospedeiros e proveniência: *Phylodrias* sp., *Ameiva* sp., *Tupinambis teguixin* (L.), *Polychrus acutirostris* (Spix), Mato Grosso do Sul: Salobra.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 140.

Physaloptera sp. Travassos, Freitas, Mendonça & Rodrigues, 1960

Hospedeiro e proveniência: *Ameiva ameiva* (L.), Rio de Janeiro: Cabo Frio.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 143.

Physaloptera sp. Travassos, Freitas & Mendonça, 1964

Hospedeiro e proveniência: *Tupinambis teguixin* (L.), Espírito Santo: Sooretama.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 142.

Thubunaea Seurat, 1914

Boca com dois lábios laterais simples e arredondados cujas superfícies internas apresentam três dentes proeminentes e um par de papilas submedianas. Asas laterais ausentes. Papilas cervicais imediatamente após o anel nervoso. Cavidade bucal curta, cilíndrica, comprimida lateralmente e com paredes delicadas. Esôfago curto com uma porção muscular anterior e uma glandular posterior. Machos com extremidade posterior arredondada ou afilada, terminando num pequeno processo cônico; asa caudal bem desenvolvida com aparência verrucosa; quatro pares de papilas pré-anais, quatro ou cinco pós-anais pendunculadas e além destas cerca de doze papilas sésseis ao redor do ânus. Espículos curtos, subiguais. Fêmeas com extremidade posterior curta terminando numa pequena ponta cônica. Vulva no quinto anterior do corpo; ovejetero longo. Ovíparas. Ovos de casca espessa, embrionados quando eliminados. Parasitos de répteis.

Espécie tipo: *T. pudica* Seurat, 1914.

Espécie assinalada no Brasil:

T. dactyluris Karve, 1938 (Tab. XXXII, Figs 220-221)

Hospedeiro e proveniência: *Ameiva ameiva* (L.), Rio de Janeiro: Magé (Praia do Anil).

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 47.

Physalopterinae sp. Rodrigues, 1970

Hospedeiro e proveniência: *Hemidactylus mabouia* (M. de J.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro.

Localização: estômago.

Referência bibliográfica: 102.

Spiruroidea

Esta superfamília encerra a família Spiruridae Oerley, 1885 com uma única referência Spirurinae sp. Rodrigues, 1970.

Spiruridae Oerley, 1885

Boca geralmente com lábios laterais trilobados, ocasionalmente pequenos lábios dorsais e ventrais podem estar presentes ou ainda, não existirem. Atrás da cavidade bucal geralmente existe um vestibulo. O esôfago é longo e dividido em uma parte anterior curta muscular e uma parte posterior mais longa glandular. Papilas cervicais geralmente presentes, junto do anel nervoso. Asas laterais presentes ou não. Macho com asas caudais bem desenvolvidas e sustentadas por papilas pedunculadas. Fêmeas com vulva geralmente próxima do meio do corpo. Ovíparas. Parasitos de vertebrados.

Spirurinae sp. Rodrigues, 1970

Hospedeiro e proveniência: *Hemidactylus mabouia* (M. de J.), Rio de Janeiro: Rio de Janeiro.

Localização: estômago, intestino delgado e pulmão.

Referência bibliográfica: 102.

Diplotriaenoidea

Esta superfamília é representada pela família Diplotriaenidae Anderson, 1958 com o gênero *Hastospiculum* Skrjabin, 1923.

Diplotriaenidae Anderson, 1958

Boca simples, sem anel peribucal quitinoso ou estruturas semelhantes a dragonas, com estrutura quitinosa em forma de tridente em cada lado da extremidade anterior do esôfago. Espículos desiguais. Vulva na região do esôfago. Ovíparas.

Hastospiculum Skrjabin, 1923

Boca oval com longo eixo dorso-ventral cercada de cada lado por um processo quitinoso protuso ou lábio, externo ao qual existem espessas estruturas cuticulares em forma de dragona terminando em três processos externos e possuindo um anfideo lateral e dois pares de papilas submedianas. Esôfago distintamente dividido em duas partes: a anterior curta e estreita e a posterior larga e muito longa. Machos com cauda cônica, truncada, com asa caudal larga, unida posteriormente atrás do ápice da cauda com um certo número de papilas pedunculadas das quais três pares pré-anais e um pós-anal são maiores que as outras. Espículos alados, muito desiguais, o maior delicado e o menor mais ou menos espesso. Fêmeas com extremidade posterior arredondada. Ânus atrofiado, com abertura terminal. Vulva ligeiramente após a terminação da porção anterior do esôfago. Anfidelfas, ovíparas; ovos embrionados *in* útero. Parasitos de membrana serosa de répteis.

Espécie tipo: *H. varani* Skrjabin, 1923.

Espécies assinaladas no Brasil:

H. digiticaudum Freitas, 1956 (Tab. XXXIII, Figs 274-276)

Hospedeiro e proveniência: *Philodrias aestivus* Dumeril, Bibron & Dumeril, Rio de Janeiro: Rio de Janeiro.

Localização: cavidade geral.

Referências bibliográficas: 54, 154.

H. onchocercum Chitwood, 1932 (Tab. XXXIII, Figs 277-278)

Hospedeiro e proveniência: *Crotalus durissus terrificus* (Laurenti), Pernambuco: Recife.

Localização: cavidade geral.

Referência bibliográfica: 161.

Dracunculoidea

Esta superfamília é representada pela família Micropleuridae Travassos, 1960 com o gênero *Micropleura* Linstow, 1906.

Micropleuridae Travassos, 1960

Macho muito menor que a fêmea. Cutícula lisa ou com bossas, estriada transversalmente. Boca simples, sem lábios, cercada por papilas laterais e submedianas, com ou sem margem peribucal quitinosa, mas sem nenhuma estrutura semelhante a dragonas. Sem cápsula bucal. Esôfago dividido em duas partes. Vários pares de papilas caudais. Espículos iguais ou subiguais; vulva pouco nítida, na região mediana do corpo. Parasitos de répteis.

Micropleura Linstow, 1906

Cutícula com série de dois a sete pequenos tubérculos distribuídos longitudinalmente. Duas papilas cefálicas laterais e quatro (ou oito) subme-

Tabela XXXIII. *Piratuba zae*, dados segundo Bain, 1974; *Hastospiculum digiticaudum*, dados segundo Freitas, 1956 e *H. onchocercum*, dados segundo Chitwood, 1932.

	<i>P. zae</i>		<i>H. digiticaudum</i>		<i>H. onchocercum</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	1,26-1,64	19,74	38,59-53,17	66,88	58,00-72,00	634,00
Largura	0,24	0,30	0,57-0,78	0,80	0,58-0,65	2,00
Cápsula bucal	0,013	0,012				
Anel nervoso	0,240	0,225	0,220-0,230	0,250	0,215-0,442	0,44
Esôfago muscular	0,400	0,250	0,230-0,336 x 0,270-0,430	0,330 x 0,100	0,350	0,800
Esôfago glandular	0,800	0,885	6,700-9,210 x 0,270-0,430	8,710 x 0,300	7,650-0,300	18,200
Vulva		6,14		0,73		0,90
Cauda	0,180	0,250				
Espículo direito	0,125		0,230		0,300	
Espículo esquerdo	0,162		0,970		2,750	
Dilatações laterais cefálicas	0,021-0,340	0,017				
Ovejeter				0,91		
Relação espicular			1:4,2:4,6			
Ânus			0,07-0,09			
Ovos						0,040-0,045 x 0,02-0,05

dianas. Esôfago com uma pequena parte anterior e uma longa e larga porção posterior glandular. Machos com a extremidade posterior enrolada em espiral; cauda cônica afilada; estreita asa caudal que pode ser bem desenvolvida apenas de um lado. Sete pares de papilas caudais das quais três pré-anais e quatro pós-anais. Espículos pequenos, delgados, iguais e similares; gubernáculo presente. Placas pré-anais presentes ou ausentes. Fêmeas de cauda cônica, arredondada na extremidade. Vulva na região mediana do corpo, inconspícua. Vagina praticamente ausente; ramos uterinos opostos, bem largos. Ovários relativamente curtos. Vivíparas. Parasitos da cavidade geral e serosas de jacarés.

Espécie tipo: *M. vivipara* Linstow, 1906

Espécies assinaladas no Brasil:

M. vazi Travassos, 1933 (Tab. XXXIV, Figs 253-255)

Hospedeiro e proveniências: *Caiman crocodilus crocodilus* (L.), Rio de Janeiro; Rio de Janeiro; Mato Grosso do Sul: Porto Esperança; São Paulo: Rio Claro.

Localização: cavidade geral.

Referências bibliográficas: 132, 154.

Micropleura sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Hospedeiro e proveniência: *Caiman crocodilus crocodilus* (L.), Mato Grosso do Sul: Salobra.

Localização: cavidade geral.

Referência bibliográfica: 141.

Micropleura sp. Travassos, 1941

Hospedeiro e proveniência: *Caiman crocodilus crocodilus* (L.), Mato Grosso do Sul: Salobra.

Localização: cavidade geral.

Referência bibliográfica: 137.

Tabela XXXIV. *Oswaldofilaria spinosa*, dados segundo Bain & Sulahian, 1974; *Micropleura vazi*, dados segundo Travassos, 1933; *Piratuba digiticauda*, dados segundo Lent & Freitas, 1941 e *P. carinii*, dados segundo Vaz & Pereira, 1935.

	O. spinosa		M. vazi		P. digiticauda		P. carinii	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	14,00-16,50	34,00	6,00	25,00	12,06-13,23	19,56-22,44	31,50-32,60	54,40-59,80
Largura	0,23	0,13	0,70	1,00	0,20-0,23	0,33-0,37	0,26-0,38	0,50-0,54
Anel nervoso	0,20-0,27	0,22			0,25-0,31	0,25-0,28		
Cápsula bucal	0,012	0,013					0,26-0,30	
Esôfago total					0,95	0,96-1,13		
Esôfago muscular	0,28	0,34	0,33	0,60			0,80	0,98
Esôfago posterior	0,61-0,86	2,15	0,93	1,60				
Vulva		16,60					9,21-10,79	
Ovejetor		1,6						
Cauda	0,26	0,34						
Espículo esquerdo	0,298						0,22-0,26	
Espículo direito	0,098						0,14	
Bossas cuticulares			0,040-0,064	0,040-0,064				
Ânus			0,29	0,50				0,24
Espículos			0,168		0,157-0,174			
Gubernáculo			0,056					
Papilas caudais			7 pares pré e 4 pós anal		5 pares pré e 5-6 pós anal			

Micropleura sp. Travassos & Freitas, 1941

Hospedeiro e proveniência: *Tupinambis teguixin* (L.), Mato Grosso do Sul: Salobra.

Localização: cavidade geral.

Referência bibliográfica: 138.

Filarioidea

Esta superfamília encerra a família Onchocercidae Leiper, 1911 com os gêneros *Oswaldofilaria* Travassos, 1933 e *Piratuba* Freitas & Lent, 1947.

Onchocercidae Leiper, 1911

Boca simples sem um anel peribucal quitinoso ou estruturas laterais em forma de dragona, sem estruturas quitinosas em forma de tridente de cada lado da extremidade anterior do esôfago. Cutícula reforçada por espessamento

anular externo ou interno. Espículos desiguais. Vulva na região esofagiana.

Chave para identificação dos gêneros

- Espículos desiguais em tamanho e forma *Oswaldofilaria*
- Espículos similares em tamanho e forma *Piratuba*

Oswaldofilaria Travassos, 1933

Cutícula lisa; boca simples, seguida de pequena cápsula bucal. Esôfago extremamente longo, diferenciado em uma porção anterior ou faringe. Fêmeas opistodelfas; vulva situada pouco acima do meio do corpo; ovejetero muito longo e simples; extremidade caudal digitiforme; vivíparas. Machos com a extremidade posterior digitiforme, sem asas laterais e com sete pares de papilas muito nítidas. Espículos curtos, fortes e de tamanho e forma diversos.

Espécie tipo: *O. bacillaris* (Molin, 1858) Travassos, 1933.

Espécies assinaladas no Brasil:

O. azevedoi Bain, 1974 (Tab. XXIII, Figs 236-239)

Hospedeiro e proveniência: *Polychrus marmoratus* (L.), Pará: Belém.

Localização: cavidade geral.

Referência bibliográfica: 33.

O. bacillaris (Molin, 1858) Travassos, 1933 (Tab. XXIII, Figs 234-235)

Sinonímia: *Filaria bacillaris* Molin, 1858.

Hospedeiros e proveniência: *Caiman crocodilus crocodilus* (L.), Rio de Janeiro; Rio de Janeiro; *Melanosuchus niger* (Spix), Pará: Belém.

Localização: cavidade geral.

Referência bibliográfica: 132.

O. belemensis Bain & Sulahian, 1974 (Tab. XXXV, Figs 240-242)

Hospedeiro e proveniência: *Dracaena guyanensis* Daudin, Pará: Belém.

Localização: coração, aorta e veia cava.

Referência bibliográfica: 33.

O. brevicaudata (Rhodhain & Vuylsteke, 1937) Freitas & Lent, 1937 (Tab. XXXV, Figs 243-245)

Sinonímia: *Breinlia brevicaudata* Rhodhain & Vuylsteke, 1937.

Hospedeiro e proveniências: *Iguana tuberculata* (Laur.), Pará: Ilha de Marajó; Pernambuco: Exú.

Localização: cavidade geral.

Referência bibliográfica: 68.

O. petersi Bain & Sulahian, 1974 (Tab. XXXV, Figs 246-248)

Hospedeiro e proveniência: *Tupinambis nigropunctatus* Spix, Pará: Belém.

Localização: mesentério.

Referência bibliográfica: 33.

O. spinosa Bain & Sulahian, 1974 (Tab. XXXIV, Figs 249-251)

Hospedeiro e proveniência: *Mabuya mabouya mabouya* (Lacépède), Pará: Belém.

Localização: axila, aponeurose ao longo da coluna, raramente livre na cavidade geral.

Referência bibliográfica: 33.

Piratuba Lent & Freitas, 1941

Corpo com cutícula estriada longitudinalmente. Boca simples. Cápsula bucal rudimentar. Esôfago dividido em duas partes: uma anterior muscular e outra posterior glandular. Fêmeas anfídelfas, com vulva situada no meio do corpo e ovejetero longo, com cauda digitiforme; vivíparas. Machos com extremidade posterior digitiforme, com dez a onze pares de papilas, sem gubernáculo e bossas ventrais e com espículos iguais não filiformes. Parasitos de répteis.

Espécie tipo: *P. digiticauda* Lent & Freitas, 1941.

Espécies assinaladas no Brasil:

P. digiticauda Lent & Freitas, 1941 (Tab. XXXIV, Figs 256-258)

Hospedeiros e proveniências: *Tropidurus torquatus* (Wied), Bahia: Salvador, Pará: Piratuba; *Tropidurus spinulosus* (Wied), Mato Grosso do Sul: Salobra.

Localização: cavidade abdominal.

Referência bibliográfica: 80.

P. carinii (Vaz & Pereira, 1935) Caballero, 1954 (Tab. XXXIV, Figs 279-281)

Sinonímia: *Macdonaldius carinii* Vaz & Pereira, 1935

Hospedeiro e proveniência: *Elapomorphus tricolor* Duméril, Bibron & Duméril, São Paulo: São Paulo.

Localização: coração.

Referência bibliográfica: 149.

P. laisoni Bain, 1974 (Tab. XXVI, Figs 259-262)

Hospedeiros e proveniência: *Polychrus marmoratus* (L.), *Anolis punctatus* Daudin, Pará: Belém.

Localização: cavidade geral.

Referência bibliográfica: 33.

Tabela XXXV. *Oswaldofilaria belemensis*, dados segundo Bain & Sulahian, 1974; *O. brevicaudata*, dados segundo Freitas & Lent, 1937 e *O. petersi*, dados segundo Bain & Sulahian, 1974.

	<i>O. belemensis</i>		<i>O. brevicaudata</i>		<i>O. petersi</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	59,00-63,00	115,00	16,03-18,94	37,61-42,87	22,10-26,20	59,00-64,00
Largura	0,325-0,375	0,450	0,171-0,210	0,447-0,500	0,260	0,450
Anel nervoso	0,32	0,35			0,30	0,38
Cápsula bucal	0,020	0,025	0,016 x 0,110	0,016 x 0,110	0,017	0,017
Esôfago total			2,81-3,21	4,14-4,22		
Esôfagomuscular	0,380	0,360	0,368-0,496	0,456-0,560	0,380	0,480
Esôfago glandular	1,930	1,950			1,370	2,090
Vulva		27,00		12,75		15,6
Ovejeter		5,6				4,1
Cauda	0,26	0,48			0,15	0,26
Espículo esquerdo	0,465				0,330-0,380	
Espículo direito	0,180				0,090-0,120	
Ânus-cauda			0,160-0,200	0,352-0,408		
Papilas caudais			4 pares pré, 1 ad, 3 pós e 1 ímpar pré anal			

P. scaffi Bain, 1974 (Tab. XXXVI Figs 263-265)Hospedeiro e proveniência: *Ameiva ameiva ameiva* (L.), Pará: Belém.

Localização: cavidade geral.

Referência bibliográfica: 33.

P. shawi Bain, 1974 (Tab. XXXVI, Figs 266-269)Hospedeiro e proveniência: *Kentropix calcaratus* Spix, Pará: Belém.

Localização: cavidade geral.

Referência bibliográfica: 33.

P. zae Bain, 1974 (Tab. XXXIII, Figs 270-273)Hospedeiro e proveniência: *Mabuya mabouya mabouya* (Lacépède), Pará: Belém.

Localização: mesentério abdominal.

Referência bibliográfica: 33.

Tabela XXXVI. *Piratuba lainsoni*, *P. scaffi* e *P. shawi*, dados segundo Bain, 1974.

	<i>P. lainsoni</i>		<i>P. scaffi</i>		<i>P. shawi</i>	
	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea	Macho	Fêmea
Comprimento	1,24	2,30	1,56	2,70	2,50	4,05
Largura	0,38	0,45	0,13	0,41	0,41	0,60
Cápsula bucal	0,012	0,019	0,012	0,015	0,015	0,015
Anel nervoso	0,320	0,350	0,320	0,300	0,410	0,355
Esôfago muscular	0,385	0,390	0,310	0,330	0,420	0,400
Esôfago glandular	0,600	0,620	1,360	0,975	1,055	0,680
Vulva		9,40		12,15		18,2
Vagina		0,040				
Ovário anterior-cabeça		13,30				
Ovário posterior-ânus		0,90				
Cauda	1,350	0,235	0,190		0,230	
Espículo direito	1,250		0,142			
Espículo esquerdo	0,140		0,148			
Papila cervical			0,825			
Espículos					0,170	

CATÁLOGO DOS RÉPTEIS HOSPEDEIROS E SEUS RESPECTIVOS PARASITOS

Testudines

Kinosternidae

Kinosternon scorpioides scorpioides (L.) – muçua, jurara:

Serpinema maghati (Sprehn, 1932) Yeh, 1960

Spiroxys figueiredoi Freitas & Dobbin Jr., 1962

Testudinidae

Geochelone denticulata (L.) (= *Testudo denticulata* L.; = *Testudo tabulata* (Walb.); = *Chelonoides denticulata* L.) – Jaboti, jabota, carumbê, jaboti piranga, jabotitinga:

Angusticaecum brevispiculum Chapin, 1925

Chapiniella variabilis (Chapin, 1925) Yamaguti, 1961

Kolossinemella travassosi Costa, Motta & Gomes, 1968

Labduris gulosa (Rud., 1819) Schneider, 1866

Labduris irineuta Costa, 1961

Labduris zschokkei Linstow, 1899

Sauricola sauricola Chapin, 1925

Geoemyda punctularia:

Falcaustra tikasinghi (Schroeder, Schimidt & Everard, 1977) Baker & Bain, 1981

Cheloniidae

Chelonia mydas (L.) (= *Chelone mydas* (L.) = *Testudo mydas* – tartaruga, tartaruga do mar:

Kathlania leptura (Rud., 1819) Travassos, 1918

Sulcasaris sulcata (Rud., 1819) Hartwich, 1957

Tonaudia freitasi Vicente & Santos, 1968

Pelomedusidae

Podocnemis expansa (Schw.) – tartaruga, tartaruga do Amazonas, jurara-açú, capitari:

Ancyracanthus pinnatifidus Diesing, 1839

Camallanus amazonicus Ribeiro, 1940

Klossinemella conciliatus Alho, 1964

"Tartaruga do Rio Amazonas":

Atractis trematophila Travassos, 1934

Podocnemis dumeriliana (Schw.) [= *Podocnemis tracaxa* (Spix)]:

Ancyracanthus pinnatifidus Diesing, 1839

Chelidae

Batrachemys nasuta (Schw.) [= *Rhinemys nasuta* (Schw.)]:

Serpinema monospiculatus Freitas & Dobbin Jr., 1962

Batrachemys tuberculata (Luederwalt):

Serpinema monospiculatus Freitas & Dobbin Jr., 1962

Phrynops geoffroanus (Schw.) [= *Phrynops geoffroana geoffroana* (Schw.)]

– cágado de barbelas pintado, cágado pintado:

Serpinema monospiculatus Freitas & Dobbin Jr., 1962

Lacertilia

Gekgonidae

Gonatodes humeralis (Guichenot):

Skrjabinelazia galliardi Chabaud, 1973

Hemidactylus mabouia (M. de J.) – lagartixa:

Oswaldocruzia brasiliensis Lent & Freitas, 1935

Physalopterinae sp. Rodrigues, 1970

Spirurinae sp. Rodrigues, 1970

Strongyloides cruzi Rodrigues, 1968

Thelandros largitor (Alho & Rodrigues, 1963) Peter & Quentin, 1976

Thelandros sceleratus Travassos, 1923

Thelandros sp. (Rodrigues, 1986)

Thelandros sp. (Rodrigues, Rodrigues & Faria, 1990)

Iguanidae

Anolis punctatus Daudin:

Piratuba lainsoni Bain, 1974

Enyalius catenatus (Wied) – camaleão comum:

Oswaldofilaria subauricularis (Rud., 1819)

Iguana iguana (L.) [= *Iguana tuberculata* (Laur.)] – iguana, camaleão, sinimbu:

Alaeuris caudatus (Lent & Freitas, 1948) Peter & Quentin, 1976

- Alaeuris vogelsangi* (Lent & Freitas, 1948) Peter & Quentin, 1976
Oswaldofilaria brevicaudata (Rhodain & Vuylsteke, 1937) Freitas & Lent, 1937.
- Ozolaimus cirratus* Linstow, 1906
Ozolaimus megatyphlon (Rud., 1819) Dujardin, 1845
- Polychrus acutirostris* Spix – camaleão:
Gynaecometra bahiensis Araujo, 1978
Physaloptera sp. Travassos & Freitas, 1941
Physaloptera sp. Travassos & Freitas, 1943
- Polychrus marmoratus* (L.):
Oswaldofilaria azevedoi Bain, 1974
Piratuba lainsoni Bain, 1974
- Tropidurus semitaeniatus* (Spix) (= *Tapinurus scutipunctatus* Amaral):
Thelandros sceleratus Travassos, 1923
- Tropidurus torquatus* (Wied.) – camaleão, lagartinho, calango, taraguira:
Capillaria freitaslenti Araujo & Gandra, 1941
Oswaldofilaria mazzai Travassos, 1935
Pharyngodon sp. Guimarães, 1975
Piratuba digiticauda Lent & Freitas, 1941
Physaloptera sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939
Physaloptera lutzi Cristofaro, Guimarães & Rodrigues, 1976
Physaloptera retusa Rud., 1819
Skryabinellazia intermedia (Freitas, 1941) Chabaud, 1973
Strongyluris sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939
Strongyluris oscar Travassos, 1923
Thelandros sp. Travassos, Freitas, Mendonça & Rodrigues, 1962
Thelandros sp. Cristofaro, Guimarães & Rodrigues, 1976
Thelandros sceleratus Travassos, 1923
- Tropidurus spinulosus* (Cope) – camaleão, lagartinho, calango:
Physaloptera sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939
Physaloptera sp. Travassos & Freitas, 1939
Physaloptera lutzi Guimarães, Cristofaro & Rodrigues, 1976
Physaloptera retusa Rud., 1819
Piratuba digiticauda Lent & Freitas, 1941
Skryabinellazia intermedia (Freitas, 1941) Chabaud, 1973
Strongyluris sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939
Strongyluris oscar Travassos, 1923
Thelandros sceleratus Travassos, 1923
Thelandros sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939
Typhlonema sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939
- Tropidurus* sp.:

Strongyluris oscari Travassos, 1923

Thelandros sceleratus Travassos, 1923

Uranoscodon superciliosa (L.):

Africana chabaudi Baker, 1981

Anguidae

Diploglossus lessonae Peracca

Thelandros verrucosus (Freitas & Dobbin Jr., 1959) Peter & Quentin, 1976

Teiidae

Ameiva ameiva ameiva (L.) – camaleão verde, camaleão, tijubinha:

Pharyngodon cesarpintoi Pereira, 1935

Physaloptera lutzi Cristofaro, Guimarães & Rodrigues, 1976

Physaloptera sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Physaloptera sp. Travassos, 1941

Physaloptera sp. Travassos, Freitas, Mendonça & Rodrigues, 1960

Piratuba scaffii Bain, 1974

Spinicauda spinicauda (Olfers in Rud., 1819) Travassos, 1920

Strongyluris oscari Travassos, 1923

Thelandros alvarengai (Freitas, 1957) Peter & Quentin, 1976

Thelandros largitor (Alho & Rodrigues, 1963)

Thelandros sceleratus Travassos, 1923

Thelandros sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Thelandros sp. Travassos, Freitas, Mendonça & Rodrigues, 1960

Thelandros sp. Travassos, Freitas, Mendonça & Rodrigues, 1962

Thelandros sp. (Cristofaro, Guimarães & Rodrigues, 1976)

Thubunaea dactyluris Karve, 1938

Ameiva sp.:

Pharyngodon travassosi Pereira, 1935

Physaloptera sp. Travassos & Freitas, 1943

Cnemidophorus lemniscatus (Daudin):

Pharyngodon cesarpintoi Pereira, 1935

Dracaena guianensis Daud. (= *Thorictis dracaena* Wagl.):

Diaphanocephalus jacuruxi Alho, 1965

Oswaldofilaria belemensis Bain & Sulahian, 1974

Kentropyx calcaratus Spix:

Piratuba shawi Bain, 1974

Neusticurus bicarinatus L.:

Falcaustra belemensis Baker & Bain, 1981

Tupinambis nigropunctatus Spix:

Diaphanocephalus diesingi Freitas & Lent, 1938

Oswaldofilaria petersi Bain & Sulahian, 1974

Tupinambis teguixin (L.) (= *Tejus teguixin* L.) – teiu, teju:

Atractis cruciata Linstow, 1902

Cruzia sp. Travassos, Freitas & Mendonça, 1939

Diaphanocephalus galeatus (Rud., 1819) Railliet & Henry, 1909

Kalicephalus sp. Travassos, Freitas & Mendonça, 1964

Micropleura sp. Travassos & Freitas, 1941

Physaloptera retusa Rud., 1819

Physaloptera sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939

Physaloptera sp. Travassos & Freitas, 1941

Physaloptera sp. Travassos & Freitas, 1943

Physaloptera sp. Travassos, Freitas & Mendonça, 1964

Spinicauda spinicauda (Olfers in Rud., 1819) Travassos, 1920

Amphisbaenidae

Amphisbaena alba L. – cobra de duas cabeças:

Aplectana albae Adamson & Baccan, 1988

Aplectana pusilla Miranda, 1924

Aplectana raillieti Travassos, 1925

Aplectana unguiculata (Rud., 1819) Miranda, 1924

Maracaya belemensis Adamson & Baccan, 1988

Amphisbaena sp.:

Aplectana raillieti Travassos, 1925

Lepostemon microcephalum Wagler (= *Lepostemon phocaena* Dumeril & Bibron):

Cosmocerca rara Freitas & Vicente, 1966

Dollfusnema amphisbaenia Baker, 1981

Scincidae

Mabuya mabouya mabouya (Lacepède):

- *Oswaldofilaria spinosa* Bain & Sulahian, 1974

Piratuba zae Bain, 1974

Mabuya maculata (Gray):

Moaciria alvarengai Freitas, 1956

Thelandros alvarengai (Freitas, 1957) Peter & Quentin, 1976

Crocodylia

Alligatoridae

Caiman crocodilus crocodilus (L.) [= *Caiman sclerops* (Gray)] – jacarétinga:

Brevimulticaecum baylisi (Travassos, 1933) Sprent, 1979

Brevimulticaecum pintoii Sprent, 1979

Brevimulticaecum stekhoveni (Baylis, 1947) Sprent, 1979

Dujardinascaris longispicula (Travassos, 1933) Baylis, 1947

Dujardinascaris paulista (Travassos, 1933) Baylis, 1947

- Micropleura* sp. Travassos, Freitas & Lent, 1939
Micropleura sp. Travassos, 1941
Micropleura vazi Travassos, 1933
Oswaldofilaria bacillaris (Molin, 1858) Travassos, 1933
Caiman latirostris (Daud.) – jacaré de papo amarelo:
Brevimulticaecum pintoii Sprent, 1979
Melanosuchus niger (Spix) (= *Caiman niger*; = *Champsia nigra*) – jacaré-açu:
Brevimulticaecum baylisi (Travassos, 1933) Sprent, 1979
Brevimulticaecum gibsoni Sprent, 1979
Brevimulticaecum stekhoveni (Baylis, 1947) Sprent, 1979
Oswaldofilaria bacillaris (Molin, 1858) Travassos, 1933
Terranova lanceolata (Molin, 1860) Sprent, 1979

Ophidia

Boidae

- Boa constrictor* L. [= *Constrictor constrictor* (L.)] – jiboia:
Kalicephalus subulatus Molin, 1861
Physaloptera monodens Molin, 1860
Corallus caninus (L.) (= *Boa canina* L.) – periquitamboa, araramboa:
Kalicephalus subulatus Molin, 1861
Eunectes murinus murinus (L.) (= *Eunectes murinus* L.; = *Eunectes* sp.)
 – sucuri, sucuriu, sucuriju, sucurijuba, boiuna, boiussu, boi-açu, boiguaçu, viborão, boitiaboia:
Pseudocapillaria (I.) *murinae* (Travassos, 1914) Moravec, 1982
Epicrates cenchria cenchria (L.):
Kalicephalus subulatus Molin, 1861
Epicrates cenchria crassus (Cope) – salamanta, jiboia vermelha:
Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926
Kalicephalus inermis inermis Molin, 1861

Colubridae

- Chironius carinatus* (L.) (= *Herpetodryas carinatus* var. *vicenti* Boul.):
Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819)
Kalicephalus rectiphilus neorectiphilus Schad, 1962
Oxyascaris oxyascaris Travassos, 1920
Chironius sp.:
Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926
Clelia clelia (Daudin) – muçurana:
Kalicephalus appendiculatus Molin, 1861
Clelia sp.:
Physaloptera obtusissima Molin, 1860

Coluber sp.:*Kalicephalus appendiculatus* Molin, 1861*Kalicephalus costatus costatus* (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926*Dendrophidion bivittatus* (Dumeril, Bibron & Dumeril):*Kalicephalus appendiculatus* Molin, 1861)*Dromicus typhlus* (D. & B.):*Aplectana papillifera* (Araujo 1978)*Drymarchon corais corais* (Boie) – papa-ovo:*Kalicephalus appendiculatus* Molin, 1861*Drymarchon corais couperi* (Holbrook):*Kalicephalus appendiculatus* Molin, 1861*Elapomorphus tricolor* Dumeril, Bibron & Dumeril – falsa coral:*Piratuba carinii* (Vaz & Pereira, 1935) Caballero, 1954*Erithrolamprus aesculapii aesculapii* (L.):*Cruzia rudolphii* (Ruiz, 1947)*Erythrolamprus venustissimus* (Wied):*Kalicephalus costatus costatus* (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926*Helicops angulatus* (L.):*Ophidascares obconica* (Baird, 1860)*Leimadophis poecilogyrus* (Wied) – cobra de lixo, cobra de capim, cobra verde:*Falcaustra mascula* (Rud., 1819)*Pseudocapillaria* (P.) *cesarpintoi* (Freitas & Lent, 1934) Moravec, 1982:*Oxyascaris oxyascaris* Travassos, 1920*Leimadophis poecilogyrus* Hoge [= *Philodryas schottii* (Schlegel)]:*Kalicephalus costatus costatus* (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926*Rhabdias vellardi* Pereira, 1927*Leimadophis reginae* (L.):*Kalicephalus appendiculatus* Molin, 1861*Leptophis* sp.:*Kalicephalus appendiculatus* Molin, 1861*Liophis miliaris* (L.) – cobra d'água*Lystrophis semicinictus* (D. & B.):*Kalicephalus costatus costatus* (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926*Acanthorhabdias acanthorhabdias* Pereira, 1927*Aplectana travassosi* (Gomes & Motta, 1967) Baker, 1980*Kalicephalus appendiculatus* Molin, 1861*Kalicephalus costatus costatus* (Rud., 1819) Yorke & Maplestone,

1926

Kalicephalus inermis inermis Molin, 1861*Ophidiascaris trichuriformis* Vaz, 1935*Physaloptera liophis* Vicente & Santos, 1974*Pseudocapillaria* (*P.*) *amarali* (Freitas & Lent, 1934) Moravec, 1982*Rhabdias labiata* Pereira, 1927

Mastigodryas bifossatus (Raddi) [= *Dryadophis bifossatus* Stuart; = *Eudryas bifossatus* (Raddi)] – cobra nova, jararaca do banhado, jararacussú do brejo, limpa campo:

Kalicephalus appendiculatus Molin, 1861*Kalicephalus costatus costatus* (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926*Kalicephalus rectiphilus neorectiphilus* Schad, 1962*Oswaldocruzia brasiliensis* Lent & Freitas, 1935*Oxyascaris oxyascaris* Travassos, 1920*Strongyloides ophidiae* Pereira, 1929

Spilotes pullatus pullatus (L.) – caninana, caninana preta, cainana, iacatinã, araboia:

Kalicephalus appendiculatus Molin, 1861*Spilotes* sp.*Kalicephalus appendiculatus* Molin, 1861*Physaloptera liophis* Vicente & Santos, 1974*Pseudocapillaria* (*P.*) *amarali* (Freitas & Lent, 1934) Moravec, 1982*Rhabdias labiata* Pereira, 1927*Oxyrhopus trigeminus* Dumeril, Bibron & Dumeril*Rhabdias vellardi* Pereira, 1927

"Cobra coral":

Ophidiascaris cretinorum Freitas, 1968

Philodryas aestivus Dumeril, Bibron & Dumeril – cobra cipó, cobra verde das árvores:

Hastospiculum digiticaudum Freitas, 1956*Philodryas patagoniensis* (Girard) – parelheira:*Kalicephalus costatus costatus* (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926*Kalicephalus inermis* Molin, 1861*Philodryas serra* (Schlegel):*Kalicephalus costatus costatus* (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926*Philodryas* sp.:*Physaloptera* sp. Travassos & Freitas, 1943*Pseudoboa trigemina* (Duméril & Bibron) – falsa coral:*Bufonerakis rodriguesi* (Vicente & Gomes, 1971) Baker, 1980

Rhadinea merremii Wild – jararaquinha do campo:

Acanthorhabdias acanthorabdias Pereira, 1927

Rhabdias labiata Pereira, 1927

Simophis rhinostoma (Schlegel):

Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926

Kalicephalus inermis inermis Molin, 1861

Xenodon coeruleus:

Kalicephalus appendiculatus Molin, 1861

Xenodon guentheri Boul – chata:

Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926

Xenodon merremii (Wagl.) [= *Ophis merremii* Wagl.; = *Waglerophis merremii* (Wagl.)] – boipeva, capitão do mato, pepeva, jaracambeva, jararacussú tipiti:

Kalicephalus appendiculatus Molin, 1861

Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926

Kalicephalus inermis inermis Molin, 1861

Ophidascaris arndti Sprehn, 1929

Ophidascaris sicki Freitas, 1951

Ophidascaris trichuriformis Vaz, 1935

Physaloptera sp. Travassos & Freitas, 1941

Xenodon neuwidii (Gunther)

Aplectana papillifera (Araujo, 1978)

Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926

Xenodon severus (L.):

Kalicephalus appendiculatus Molin, 1861

Ophidascaris arndti Sprehn, 1929

Ophidascaris sicki Freitas, 1951

Viperidae

Bothrops alternatus Dumeril, Bibron & Dumeril – urutú cruzeiro:

Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926

Kalicephalus inermis inermis Molin, 1861

Bothrops atrox (L.) – caissaca, jararaca:

Kalicephalus inermis inermis Molin, 1861

Ophidascaris arndti Sprehn, 1929

Bothrops cotiara (Gomes) – cotiara, jararaca:

Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926

Kalicephalus inermis inermis Molin, 1861
Bothrops jararaca (Wied.) – jararaca, jaraca, jaracá, dormideira, jararaca preguiçosa, jararaca da mata virgem, jararaca do cerrado, jararaca do campo:

Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926

Kalicephalus inermis inermis Molin, 1861

Kalicephalus subulatus Molin, 1861

Physaloptera obtusissima Molin, 1860

Bothrops jararacussu Lacerda – jararacussú, jararacussú verdadeiro, jararacussú malha de sapo, cabeça de sapo, patrona, surucucú tapete, urutú dourado, urutú amarelo, urutú estrela, surucucú dourado:

Kalicephalus appendiculatus Molin, 1861

Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926

Kalicephalus inermis inermis Molin, 1861

Bothrops pradoi (Hoge) – jararaca:

Kalicephalus inermis inermis Molin, 1861

Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926

Crotalidae

Crotalus durissus L.:

Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926

Crotalus durissus terrificus (Laurenti) – cascavel:

Ascaridia flexuosa (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1914

Capillaria crotali (Rud., 1819) Travassos, 1915

Hastospiculum onchocercum Chitwood, 1932.

Hexameta boddaertii (Baird, 1860) Kreis, 1944

Kalicephalus costatus costatus (Rud., 1819) Yorke & Maplestone, 1926

Kalicephalus inermis inermis (Molin, 1861)

Ophidascaris sprenti Araujo, 1969

Ophidascaris travassosi Vaz, 1938

Ophidascaris trichuriformis Vaz, 1935

Polydelphis quadrangularis (Schneider, 1866)

Travassosascaris araujoii Sprent, 1978

Crotalus sp. – cascavel:

Ascaridia flexuosa (Schneider, 1866) Railliet & Henry, 1914

Lachesis muta rhombeata (Wied.) – surucucú:

Kalicephalus subulatus Molin, 1861.

AGRADECIMENTOS. Queremos registrar nossos agradecimentos aos funcionários do Setor de Programação Visual/SICT/FIOCRUZ sob a direção de Genilto José Vieira que com a maior eficiência realizaram o trabalho de revisão de todas as figuras apresentadas neste trabalho.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

1. ADAMSON, M.L. & D. BACCAN. 1988. Systematic revision of the attractidae sensu Chabaud (1978) (Nematoda; Cosmocercoidea): *Maracaia belemensis*, n.sp. and *Aplectana albae*, n.sp. from *Amphisbaena alba* in Brazil. **Can. J. Zool.** **66**: 1857-1864.
2. ALHO, C.J.R. 1964. Sobre uma nova espécie do gênero "Klossinemella" Costa, 1964 (Nematoda). **Atas Soc. Biol.**, Rio de Janeiro, **8** (1-2):1-4.
- 3. 1965a. Contribuição ao conhecimento da fauna helmintológica de quelônios do Estado do Pará, Brasil. **Bol. Mus. Paraense Emílio Goeldi** **58**: 1-8.
- 4. 1965b. Sobre uma nova espécie do gênero *Diaphanocephalus* Diesing, 1851, parasita de lagarto da Amazônia (*Dracaena guianensis* Daudin) (Nematoda, Strongyloidea). **Bol. Mus. Paraense Emílio Goeldi** **59**: 1-3.
- 5. 1969. Oxyurata de lagartos do Planalto Central. Sobre o gênero "Strongyluris" Mueller, 1894, com descrição de duas espécies novas (Nematoda, Subuluroidea). **Rev. brasil. Biol.** **29** (1): 65-74.
- 6. 1970. Frequency of infestation by *Strongyluris freitasi* Alho, 1969 in *Tropidurus torquatus* (Wied). **Rev. brasil. Biol.** **30** (4): 539-542.
7. ALHO, C.J.R. & V.P. MOURA. 1970. Oxyurata de lagartos do Planalto Central. Ocorrência de *Pharyngodon cesarpintoi* Pereira, 1935 (Nematoda, Subuluroidea). **Atas Soc. Biol.**, Rio de Janeiro, **13** (1-2): 67-69.
8. ALHO, C.J.R. & H.O. RODRIGUES. 1963a. Sobre um novo hospedeiro de *Parapharyngodon sceleratus* (Travassos, 1923) Freitas, 1957, com redescrição da espécie (Nematoda, Oxyuroidea). **Atas Soc. Biol.**, Rio de Janeiro, **7** (4): 4-6.
- 9. 1963b. Nova espécie do gênero *Parapharyngodon* Chatterji, 1933 (Nematoda, Oxyuroidea). **Atas Soc. Biol.**, Rio de Janeiro, **7** (4): 10-12.
10. AMARAL, A. 1929. Estudos sobre ophídios neotrópicos XVIII - Lista remissiva dos ophídios da região neotrópica. **Mem. Inst. Butantan** **4**: 129-271.
- 11. 1935-1936. Contribuição ao conhecimento dos ophídios do Brasil VIII. Lista remissiva dos ophídios do Brasil. 2ª edição. **Mem. Inst. Butantan** **10**: 87-162.
- 12. 1937. Estudo sobre lacertílios neotropicais. 4. Lista Remissiva dos lacertílios do Brasil. **Mem. Inst. Butantan** **11**: 167-204.
13. AMATO, J.F.R. & S.B. AMATO. 1982. *Sulcascaris sulcata* (Nematoda, Anisakidae) infecting sea scallops being exported from Southeastern Brazil. **Arq. Univ. Fed. Rur. Rio de Janeiro, Itaguaí**, **5** (1): 61-67.
14. ANDERSON, R.C. & O. BAIN. 1976. Keys to the genera of the order

- Spirurida, Diplostriaenoidea, Aproctoidea and Filarioidea. In: ANDERSON, CHABAUD & WILLMONT (eds) **CIH Keys to the nematode parasites of vertebrates 3**. Part 3. England, Commonwealth Agricultural Bureaux, Farnham Royal Bucks, 59-116.
15. ARAUJO, P. 1969a. Nouvelle espèce d'*Ophidascaris* Baylis, 1921, Parasite du serpent crotale (*Crotalus durissus terrificus*). **Ann. Parasit. Hum. Comp.**, Paris, **44** (4): 441-449.
- 16. 1969b. Sobre a conceituação de hemintos pertencentes à subfamília Ascarinae Travassos, 1913, parasitos de ofídios e lacertílios. **Rev. Fac. Far. Bioquim. Univ. S. Paulo** **7** (1): 55-94.
- 17. 1970a. Considerações sobre o gênero *Contracaecum* Railliet & Henry, 1912 (Nematoda, Ascaridoidea). **Rev. Far. Bioquim. Univ. S. Paulo** **8** (1): 103-113.
- 18. 1970b. Uma nova espécie de *Contracaecum* Railliet & Henry, 1912 (Nematoda: Ascaroidea) parasita de ofídio. **Rev. Farm. Bioquim. Univ. S. Paulo** **8** (1): 115-120.
- 19. 1970c. Considerações sobre *Hastospiculum onchocercum major* Desportes, 1941, parasita da serpente *Crotalus durissus terrificus*. **Rev. Farm. Bioquim. Univ. S. Paulo** **8** (1): 121-124.
- 20. 1970d. Considerações sobre a evolução de *Hexameta quadricornis* (Wedl, 1861) (Nematoda), parasita de ofídios. **Rev. Farm. Bioquim. Univ. S. Paulo** **8** (2): 193-242.
- 21. 1971a. Considerations sur la deuxième mue des larves d'Ascarides de serpentes. **Ann. Parasit. Hum. Comp.**, Paris, **46** (5): 605-612.
- 22. 1971b. Observations sur le development de l'ébauche genitale chez des larves du 3e estade de *Polydelphis quadrangularis* (Schneider, 1866) (Nematoda: Ascaridoidea). **Ann. Parasit. Hum. Comp.**, Paris, **46** (6): 699-707.
- 23. 1972. Observations sur le biologie de l'Ascaride *Polydelphis quadrangularis* (Schneider, 1866), parasite du serpent crotale. **Ann. Parasit. Hum. Comp.**, Paris, **47** (1): 91-120.
- 24. 1978a. Um novo oxyurideo, *Gynaecometra bahiensis* n. gen. n.sp. (Nematoda: Oxyuroidea: Oxyuridae) encontrado em lacertílio. **Mem. Inst. Butantã**, São Paulo, **40/41**: 251-257.
- 25. 1978b. Uma nova espécie do gênero *Neyraptectana* (Nematoda: Subuluroidea: Cosmocercidae), encontrada em ofídios. **Mem. Inst. Butantã**, São Paulo, **40/41**: 259-264.
26. ARAUJO, T.L. & Y. GANDRA. 1941. Sobre uma nova espécie do gênero *Capillaria* e observações helmintológicas. **Rev. Fac. Med. Vet. S. Paulo** **2** (1): 29-32.
27. ARTIGAS, P.T. & A. GRAEIRO. 1973. Redescrição de *Acanthorhabdias acanthorhabdias* Pereira, 1927 (Nematoda: Rhabditoidea). **Arq. Inst. Biol.**, São Paulo, **40** (1): 33-37.
28. BAKER, M.R. 1980a. Revision of old world species of the genus *Aplectana*

- Railliet & Henry, 1916 (Nematoda: Cosmocercidae). **Bull. Mus. natn. Hist. nat. Paris**, 4e sér. 2, sect. A., 4: 955-998.
29. BAKER, M.R. 1980b. *Bufoerakis andersoni* n.gen. (Nematoda: Heterakoidea) from *Bufo arenarum* of South America. **J. Helminth.** 54 (1): 49-53.
- 30. 1981a. *Dollfusnema amphisbaenia* n.gen. n.sp. (Nematoda: Cosmocercinae) from the lizard *Leposternon phocaena* (Amphisbaenia) of Brazil. **Canad. J. Zool.** 59 (1): 138-140.
- 31. 1981b. *Africana chabaudi* n.sp. (Nematoda, Heterakidae) in Brazilian iguana. **Bull. Mus. natn. Hist. nat. Paris**, 4e sér., 3 (3): 783-787.
32. BAKER, M.R. & O. BAIN. 1981. *Falcaustra belemensis* n.sp. (Nematoda, Kathlaniinae) from the lizard *Neusticurus bicarinatus* L. (Teiidae) of Brazil. **Bull. Mus. natn. Hist. nat. Paris**, 4e sér., 3 (2): 117-121.
33. BAIN, O. 1974. Description de nouvelles filaires Oswaldofilariinae de lézards sud-américains; Hypothèse sur l'évolution des filaires de Reptiles. **Bull. Mus. natn. Hist. nat. Paris, Zool.**, 138 (108): 169-200.
34. BAIN, O. & A.G. CHABAUD. 1975. Développement chez des moustiques de trois filaires de lézards sud-américains du genre *Oswaldofilaria*. **Ann. Parasit. Hum Comp.**, Paris, 50 (2): 209-221.
35. BAIN, O. & A. SULAHIAN. 1974. Trois nouvelles Filaires du genre *Oswaldofilaria* chez des Lézards sud-américains; essai de classification des Oswaldofilariinae. **Bull. Mus. natn. Hist. nat.**, Paris, 3e sér., n° 232, Zool., 156: 827-841.
36. CARVALHO, J.C. 1940. Contribuição para o conhecimento da fauna helmintológica de Minas Gerais. **Ceres**, Viçosa, 5 (1): 411-423.
37. CHABAUD, A.G. 1973. *Skrjabinelazia* Sypliaxov, 1930 (= *Salobrella* Freitas, 1940) genre de transition entre Cosmocercides et Spirurides. **Ann. Parasit. Hum. Comp.**, Paris, 48 (2): 329-334.
- 38. 1975. Key to the genera of the order Spirurida. Part. I. Camallanoidea, Dracunculoidea, Gnathostomatoidea, Physalopteroidea, Rictularoidea and Thelazoidea. In: ANDERSON, CHABAUD & WILLMOTT (eds) **CIH Keys to the nematode parasites of vertebrates 3**. Part I. England, Commonwealth Agricultural Bureaux, Farnham Royal Bucks, 27p.
- 39. 1978. Keys to the genera of the superfamily Cosmocercoidea, Seuratoidea, Heterakoidea and Subuluroidea. In: ANDERSON, CHABAUD & WILLMOTT (eds) **CIH Keys to the nematode parasites of vertebrates 6**. England, Commonwealth Agricultural Bureaux, Farnham Royal, Bucks, 71p.
40. CHAPIN, E.A., 1925, Nematode parasites of the Brazilian landtortoise, *Testudo denticulata*. **Proc. U.S. Nat. Mus.**, 65: 1-5.
41. COSTA, S.C.G., 1961-a. Nota prévia sobre um novo nematódeo do gênero *Labduris* Schneider, 1866 (Atractoidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro**, 5(4): 17-19.

- 42. 1961-b. Sobre a sistemática da família Cobboldinidae Skrjabin, 1948 (Nematoda). *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro*, 5(5): 30-32.
43. COSTA, S.C.G., C.S. MOTTA & D.C. GOMES. 1968. Revisão do gênero *Klossinemella* Costa, 1961 (Nematoda, Cobboldinidae) com descrição de uma nova subfamília e de nova espécie. *Mem. Inst. Oswaldo Cruz*, 66(2): 169-179.
44. CRISTOFARO, R.; J.F. GUIMARÃES & H.O. RODRIGUES. 1976. Alguns nematóides de *Tropidurus torquatus* (Wied) e *Ameiva ameiva* (L.) - Fauna helmintológica de Salvador, Bahia. *Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro* 18: 65-70.
45. DURETTE-DESSET, M.C. 1983. Keys to the genera of superfamily Trichostrongyloidea In: Anderson & Chabaud (eds). **CIH Keys to the nematode parasites of vertebrates 10**. England, Commonwealth Agricultural Bureaux, Farnham Royal, Bucks, 86p.
46. FABIO, S.P. & ROLAS, F.J.T. 1974a. Sobre alguns helmintos parasitos de *Dryadophis bifossatus* (Raddi). *Mem. Inst. Oswaldo Cruz*, 72 (1-2): 49-53.
- 47. 1974b. Contribuição ao conhecimento de *Thubunea dactyluris* Karve, 1938 (Nematoda, Spiruroidea). *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 72 (3-4): 283-290.
48. FERNANDES, B.M.M. & S.V. SOUZA. 1974. Redescricao de *Acanthorhabdias acanthorhabdias* Pereira, 1927. *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 72 (3-4): 291-292.
49. FERNANDES, M.P.M. & P.T. ARTIGAS. 1975. *Kalicephalus subulatus* Molin, 1861 (Nematoda, Diaphanocephalidae). Confirmação desta espécie; informações sobre sua dispersão geográfica e enumeração de serpentes parasitadas. *Mem. Inst. Butantã*, São Paulo, 39: 103-121.
- 50. 1978. *Kalicephalus inermis* Molin, 1861 (Nematoda: Diaphanocephalidae). Redescricao e confirmação desta espécie; informações de natureza biológica e crítica do grupo "inermis" proposto por Shaad. *Mem. Inst. Butantã*, São Paulo, 40/41: 281-297.
51. FREITAS, J.F.T. 1940. Sobre interessante nematódeo parasito de réptil (Spiruroidea). *Mem. Inst. Oswaldo Cruz* 35 (3): 603-605.
- 52. 1951. "*Ophidascaris sicki*" n. sp. (Nematoda, Ascaroidea). *Rev. Brasil. Biol.* 11 (3): 255-258.
- 53. 1955a. Redescricao de *Ophidascaris amdti* Sprent, 1929 (Nematoda, Ascaridoidea). *Rev. Iber. Parasit., Tomo extraord.*: 17-22.
- 54. 1955b. Nota sobre a fauna helmintológica de répteis brasileiros. *Rev. Brasil. Biol.* 15 (3): 279-284.
- 55. 1956a. Observações sobre as espécies Sul-Americanas do gênero "Oswaldocruzia" Travassos, 1917. *Rev. Brasil. Biol.* 16 (3): 309-315.
- 56. 1956b. Notas sobre "Heterakidae" Railliet & Henry, 1914. *Rev. Brasil. Biol.* 16 (4): 461-482.
- 57. 1956c. Novo parasito de réptil da Ilha de Fernando de Noronha "*Moaciria alvarengai*" g.n., sp.n. (Nematoda, Subuluroidea). *Rev. Brasil. Biol.*

- 16 (3): 335-339.
- 58. 1957. Sobre os gêneros *Thelandros* Wedl, 1862 e *Parapharyngodon* Chatterji, 1933, com descrição de *Parapharyngodon alvarengai* sp. n. (Nematoda, Oxyuroidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 55 (1): 21-45.
- 59. 1958. Estudos sobre "Oxyascarididae" (Travassos, 1920) (Nematoda, Subuluroidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 56: 489-515.
- 60. 1968. Revisão do gênero *Ophidascaris* Baylis, 1921 (Nematoda, Ascarioidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 66 (1): 1-83.
61. FREITAS, J.F.T. & J.E. DOBBIN JR. 1959. Nova espécie do gênero *Parapharyngodon* Chatterji, 1933 (Nematoda, Oxyuroidea). **An. Soc. Biol. Pernambuco** 16: 23-33.
- 62. 1962a. Novo nematódeo camalanídeo parasito de quelônio. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 6 (1-2): 5-7.
- 63. 1962b. Novo nematódeo do gênero *Spiroxys* Schneider, 1866. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 6 (1-2): 12-14.
- 64. 1971. Contribuição ao conhecimento da fauna helmintológica de quelônios no Estado de Pernambuco, Brasil. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 69 (1): 33-39.
65. FREITAS, J.F.T. & H. LENT. 1934a. *Capillaria cesarpintoi* n. sp. parasita de *Leimadophis poecilogyus* (Wied.). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 28 (2): 263-265.
- 66. 1934b. *Capillaria amarali* n. sp. parasita de *Liophis miliaris miliaris* (L.). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 28 (2): 271-272.
- 67. 1935. Capillariinae de sangue frio (Nematoda: Trichuroidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 30 (2): 241-284.
- 68. 1937. Sobre *Oswaldofilaria brevicaudata* Rhodhain & Vuyulsteke, 1937) n. comb. (Nematoda: Filarioidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 32 (3): 439-442.
- 69. 1938. Pesquisas helmintológicas realizadas no Estado do Pará. V. gênero *Diaphanocephalus* Diesing, 1851 (Nematoda: Strongyloidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 33 (3): 423-432.
- 70. 1945. "Porrocaecum sulcatum" (Rudolphi, 1819) (Nematoda, Ascarioidea). **Rev. Brasil. Biol.** 6 (2): 235-238.
71. FREITAS, J.F.T. & J.J. VICENTE. 1966. Novo nematódeo do gênero "Cosmocerca" Diesing, 1861, parasito de anfisbaenideo. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 10 (5): 109-111.
72. FROES, O.M. 1958. Notas quelonológicas I. Atualização da nomenclatura dos quelônios brasileiros. **Iheringia, Ser. Zool.**, (2): 1-24.
73. GOMES, D.C. & A. KOHN. 1970. Sobre a subfamília Ancyracanthinae Yorke & Maplestone, 1926 (Nematoda, Spiruroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 13 (3-4): 83-88.
74. GOMES, D.C. & C.S. MOTTA. 1967. Sobre um novo gênero e uma nova espécie de Oxyascarididae (Travassos, 1920) Freitas, 1958 (Nematoda, Subuluroidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 65 (1): 29-31.

75. GOMES, D.C. & J.J. VICENTE. 1966. Ocorrência de "*Falcaustra mascula*" (Rudolphi, 1819) em "*Crossodactylus gaudichaudii*" Dum. & Bibr. (Nematoda, Kathlaniidae). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 10 (5): 113-116.
76. GUIMARÃES, J.F. 1975. Contribuição ao estudo da fauna helmintológica do Estado da Bahia. **Bol. Inst. Biol. Bahia** 14 (1): 44-47.
77. HARTWICH, G. 1974. Keys to the genera of the Ascaridoidea. In: ANDERSON, CHABAUD & WILLMOTT (eds). **Keys to the nematode parasites of vertebrates 2**. England, Commonwealth Agricultural Bureaux, Farnham Royal Bucks, 27p.
78. KOHN, A.; R.M. PINTO & B.M.M. FERNANDES. 1973. Contribuição ao conhecimento de *Strongyluris oscar* Travassos, 1923 (Nematoda, Subuluroidea). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 71 (3): 219-225.
79. LENT, H. & J.F.T. FREITAS. 1935. Sobre uma nova espécie do gênero *Oswaldocruzia* Travassos, 1917. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 30 (3): 379-386.
- 80. 1941. Sobre os filarídeos parasitos de lacertídeos neotrópicos. **Rev. Brasil. Biol.** 1 (4): 383-386.
- 81. 1948. Uma coleção de nematódeos parasitos de vertebrados do Museu de História Natural de Montevidéu. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 46 (1): 1-71.
82. LICHTENFELS, J.R. 1980a. Keys to the genera of the superfamily Strongyloidea. In: ANDERSON, CHABAUD & WILLMONT (eds). **Keys to the nematode parasites of vertebrates, 7**. England, Commonwealth Agricultural Bureaux, Farnham Royal, Bucks, 41p.
- 83. 1980b. Keys to the genera of the superfamilies Ancylostomatoidea and Diaphanocephaloidea. In: ANDERSON, CHABAUD & WILLMOTT (eds). **Keys to the nematode parasites of vertebrates, 8**. England, Commonwealth Agricultural Bureaux, Farnham Royal, Bucks, 26p.
84. MIRANDA, C. 1924. Alguns nematódeos do gênero *Aplectana* Railliet & Henry, 1916. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 17 (1): 45-48.
85. MOLIN, R. 1861. Il sottordine degli acrofalli ordinato scientificamente secondo i risultamenti delle indagini anatomiche ed embriogeniche. **Mem. reale ist Veneto sci. lettere ed art (1860)** 9: 427-633.
86. MORAVEC, F. 1982. Proposal of a new systematic arrangement of nematodes of the family Capillariidae. **Folia Parasit., Praha**, 29: 119-132.
87. MOZGOVOY, A.A. 1953. Ascaridata dos animais e do homem e doenças causadas por eles, Pt. II. In: SKRJABIN, K.I. (ed.) **Princípios de nematologia, 2**. Moscou, Akad. Nauk. SSSR, 616p.
88. PADILHA, T.N. & M.J.F. DUARTE. 1979. Ocorrência de *Parapharyngodon alvarengai* Freitas, 1957, em *Ameiva ameiva* (L.) no Estado do Rio de Janeiro (Nematoda, Oxyuroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 20: 21-22.
89. PEREIRA, C. 1927a. Fauna helmintológica de ophídios brasileiros. **Bol. Biol. S. Paulo** 10 (35): 179-185.
- 90. 1927b. Fauna helmintológica dos ofídios brasileiros (2º) *Rhabdias*

- vellardi* n. sp. **Bol. Biol. São Paulo** 11: 13-22.
- 91. 1929. *Strongyloides ophidiae* n. sp. **Bol. Biol. S. Paulo** 15: 16-17.
- 92. 1935. Os Oxyurata parasitos de lacertilia do Nordeste brasileiro. **Arq. Inst. Biol. S. Paulo** 6: 5-27.
- 93. 1937. On *Thelandros sceleratus* Travassos, 1923. **Rabot. Gelm. Skrjabin**: 463-466.
94. PETERS, J.A. & R. DONOSO-BARROS. 1970. Catalogue of the Neotropical Squamata: Part II. Lizards and Amphisbaenians. **U. S. Nat. Mus. Bull.** 297: III + 293p.
95. PETERS, J.A. & B. OREJAS-MIRANDA. 1970. Catalogue of the Neotropical Squamata: Part I. Snakes. **U. S. Nat. Mus. Bull.** 297: III + 347p.
96. PETTER, A.J. 1969. Deux cas de Poeciologie chez les Oxyures parasites *D'Iguana iguana* (L.). **Bull. Mus. nat. Hist. nat. Paris, 2e sér.,** 41 (5): 1252-1260.
97. PETTER, A.J. & QUENTIN, J.C., 1976. Key to the genera of Oxyuroidea. In: ANDERSON, CHABAUD & WILLMOTT (eds). Keys to the nematode parasites of vertebrates, 4. England, Commonwealth Agricultural Bureaux, Farnham Royal, Bucks, 30p.
98. PINTO, R.M. & M.A. BARBOSA. 1972. Da ocorrência de *Multicaecum agile* (Wedl., 1862) Baylis, 1923 no Brasil (Nematoda, Ascaridoidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 15 (3): 125-127.
99. ORTLEPP, M.A. 1922. The nematoda genus *Physaloptera*. **Rud. Proc. Zool. Soc. London** 2: 999-1107.
100. RIBEIRO, D.J. 1940. Pesquisas helmintológicas realizadas no Estado do Pará. VIII. *Camallanus amazonicus* n. sp. parasito de *Podocnemis expansa* (Schw.). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 35 (4): 723-728.
101. RODRIGUES, H.O. 1968. Sobre nova espécie do gênero "Strongyloides" Grassi, 1879 (Nematoda, Rhabdiasoidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 12 (1): 31-32.
- 102. 1970. Estudo da fauna helmintológica de "Hemidactylus mabouia" (M. & J.) no Estado da Guanabara. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 12 (Suplemento): 15-23.
- 103. 1986. Contribuição ao estudo da fauna helmintológica de vertebrados de Nova Iguaçu, RJ. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 26: 27-28.
104. RODRIGUES, H.O. & L.M.F. FEIJÓ. 1976. Redescricao de *Spinicauda spinicauda* (Olfers, 1819) Travassos, 1920 (Nematoda, Oxyuroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 18: 59-63.
105. RODRIGUES, H.O. & R.M. PINTO. 1967. Ocorrência de dois faringodonídeos em "*Ameiva ameiva*" (L.) no Estado da Guanabara (Nematoda, Oxyuroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 11 (3): 123-125.
106. RODRIGUES, H.O.; S.S. RODRIGUES & Z. FARIA. 1990. Contribution to the knowledge of the helminthological fauna of Maricá, Rio de Janeiro State, Brazil. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 85 (1): 115-116.
107. RODRIGUES, H.O. & E. SANTOS. 1974. Notas sobre dois helmintos

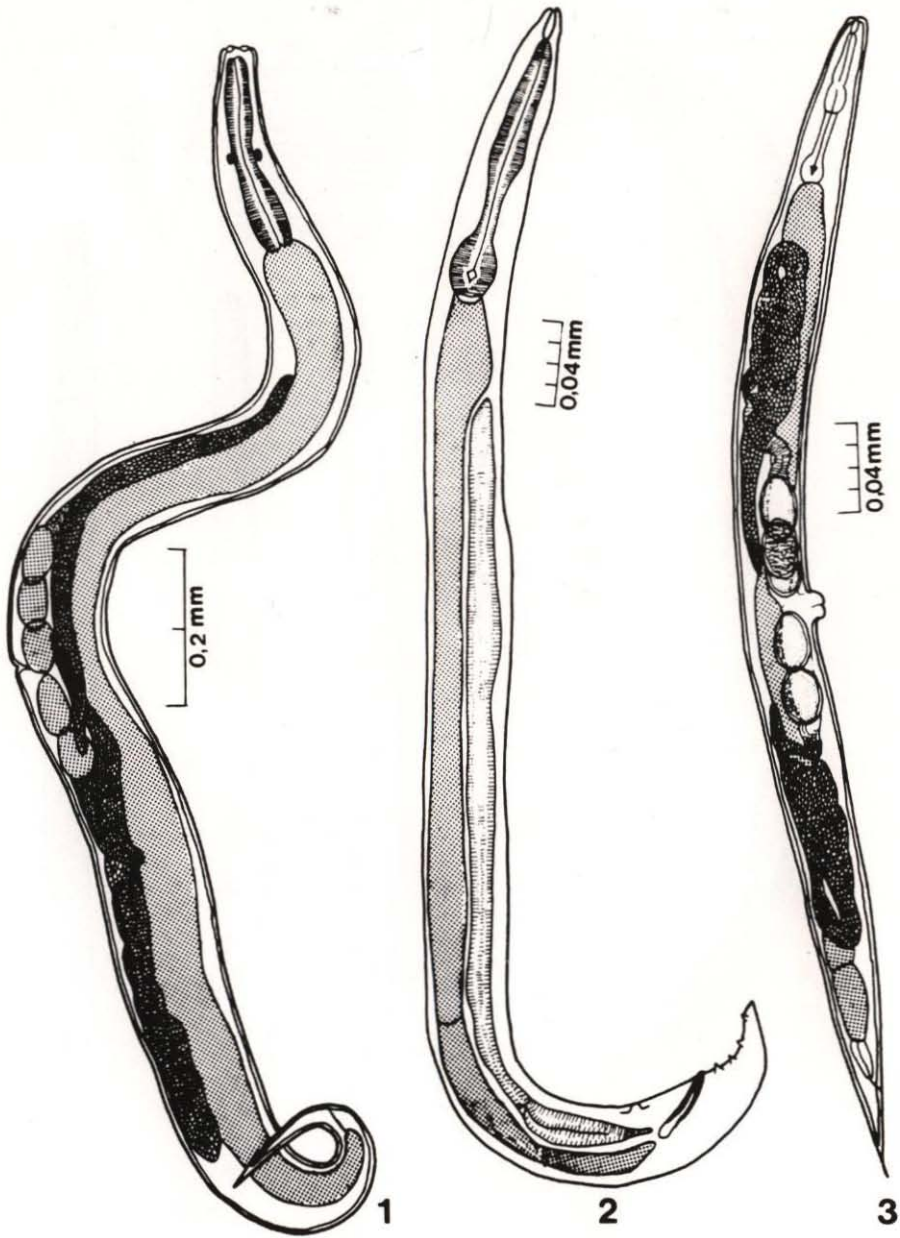
- parasitos de répteis. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 17 (2): 44-58.
108. RUIZ, J.M., 1947, Revisão do gênero *Cruzia* (Nematoda, Oxyuroidea) e estudo das espécies brasileiras. Tese, não publicada, Universidade de São Paulo, São Paulo, 105p.
109. SCHAD, G.A. 1962. Studies on the Genus *Kalicephalus* (Nematoda, Diaphanocephalidae). II. A taxonomic revision of the genus *Kalicephalus* Molin, 1861. **Can. J. Zool.** 40: 1035-1165.
110. SCHOENECKER, S.A.; G.D. SCHMIDT & C.O.R. EVERARD. 1977. *Spironoura tikasinghi* sp. n. (Nematoda: Kathlaniidae) from a turtle in Trinidad, W. I. **J. Parasitol.** 63: 341-343.
111. SCHUURMANS-STEKHOVEN, J.H. 1937. Resultats scientifiques des Croisières du Navire-Escole "Mercator" Vol. 1. III; Nematoda Parasitica. **Mem. Mus. Royal Hist. Nat. Belgique, ser. 2** (9): 27-42.
112. SKRJABIN, K.I. & A.A. SOBOLEV. 1964. **Tratado de Nematodologia. Spirurata dos animais e do homem e doenças causadas por eles.** 2ª pt., Fisolpterideos. Moscou, Akad. Nauk SSSR ed., 334p.
113. SKRJABIN, K.I.; N.P. SHIKHOBALOVA & E.A. LAGODOVSKAYA. 1964. *Oxyurata* dos animais e do homem, 3ª pt. In: SKRJABIN, K.I. (ed.). **Tratado de Nematodologia** 13. Moscou, Akad. Nauk. SSSR ed., 468p.
114. SKRJABIN, K.I.; N.P. SHIKHOBALOVA & A.A. MOZGOVOY. 1951. **Key to Parasitic Nematodes.** Vol. II. *Oxyurata* and *Ascaridata*. Moscou, Akad. Nauk. SSSR ed., 631p.
115. SKRJABIN, K.I.; N.P. SHIKHOBALOVA & I.V. ORLOF. 1957. **Tratado de Nematodologia.** Vol. 6 *Trichocephalata* e *Capillariata* dos animais e do homem e doenças causadas por eles. Moscou, Akad. Nauk. SSSR ed., 587p.
116. SPRENT, J.F.A., 1977a. Ascaridoid nematodes of amphibians and reptiles: *Dujardinascaris*. **J. Helminthol.**, 51(3): 251-285.
- 117. 1977b. Ascaridoid nematodes of amphibians and reptiles: *Sulcascaris*. **J. Helminthol.** 51 (4): 379-387.
- 118. 1978. Ascaridoid nematodes of amphibians and reptiles: *Polidelphis*, *Travassosascaris* n. g. and *Hexametra*. **J. Helminthol.** 52: 355-384.
- 119. 1979a. Ascaridoid nematodes of amphibians and reptiles: *Multicaecum* and *Brevimulticaecum*. **J. Helminthol.** 53 (1): 91-116.
- 120. 1979b. Ascaridoid nematodes of amphibians and reptiles: *Terranova*. **J. Helminthol.** 53 (3): 265-282.
121. TRAVASSOS, L., 1913. Sobre as espécies brasileiras da subfamília Heterakinae Railliet & Henry. **Mem Inst Oswaldo Cruz** 5 (3): 271-318.
- 122. 1915. Contribuição para o conhecimento da fauna helmintológica, brasileira V. Sobre as espécies brasileiras do gênero "Capillaria" Zeder, 1800. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 7 (2): 146-172.
- 123. 1918. Informações sobre a família Kathlanidae n. nom. **Rev. Brasil. Sci.**, 2: 83-88.
- 124. 1920. Esboço de uma nova chave geral de nematódeos parasitas. **Rev. Vet. Zoot. Rio de Janeiro** 10: 59-70.

- 125. 1920a. Contribuição para o conhecimento da fauna helmintológica brasileira. **Arch. Esc. Sup. Agric. Med. Vet.** 4 (1): 17-20.
- 126. 1920b. Contribuições para o conhecimento da fauna helmintológica brasileira. Sobre as espécies do gênero *Spinicauda* n. g. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz**, 12: 44-49.
- 127. 1923. Informações sobre a fauna helmintológica de Mato Grosso. **Folha Médica** 4 (8): 58.
- 128. 1925. *Aplectana raillieti* n. sp. **C. R. Soc. Biol. Paris** 93: 973-974.
- 129. 1930. Pesquisas helmintológicas realizadas em Hamburgo. VII. Notas sobre os Rhabdiasoidea Railliet, 1916 (Nematoda). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 24 (3): 161-181.
- 130. 1931. Pesquisas helmintológicas realizadas em Hamburgo. IX. Ensaio monográfico da família Cosmocercidae Travassos, 1925 (Nematoda). **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 25 (3): 237-298.
- 131. 1933a. Sobre os Ascaridoidea parasitos dos crocodilos sulamericanos. **An. Acad. Brasil. Ci.** 5 (3): 153-163.
- 132. 1933b. Filarides des crocodiles sud-américains. **C. R. Soc. Biol. Paris** 113: 218-219.
- 133. 1933c. Ascarides des crocodiles sud-américains. **C. R. Soc. Biol. Paris** 114: 833-834.
- 134. 1934. *Atractis trematophila* n. sp. nematódeo parasito do ceco de um trematódeo Paramphistomoidea. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 28 (2): 267-269.
- 135. 1937. Revisão da família Trichostrongilidae Leiper, 1912. **Monografia do Inst. Oswaldo Cruz** 1: VII + 512p.
- 136. 1941. Relatório da quarta excursão do Instituto Oswaldo Cruz à zona da Estrada de Ferro Noroeste do Brasil, realizada em agosto e setembro de 1940. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 35 (4): 697-722.
137. TRAVASSOS, L. & J.F.T. FREITAS. 1941a. Relatório da excursão científica realizada na zona da Estrada de Ferro Noroeste do Brasil em Julho de 1939. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 35 (3): 525-556.
- 138. 1941b. Relatório da terceira excursão à zona da Estrada de Ferro Noroeste do Brasil, realizada em fevereiro e março de 1940. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 35 (3): 607-696.
- 139. 1942. Relatório da sexta excursão do Instituto Oswaldo Cruz, realizada à zona da Estrada de Ferro Noroeste do Brasil em novembro de 1941. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 37 (3): 259-285.
- 140. 1943. Relatório da sétima excursão científica do Instituto Oswaldo Cruz realizada à zona da Estrada de Ferro Noroeste do Brasil, em maio de 1942. **Mem. Inst. Oswaldo Cruz** 38 (3): 385-412.
141. TRAVASSOS, L.; J.F.T. FREITAS & H. LENT. 1939. Relatório da excursão científica do Instituto Oswaldo Cruz, realizada na zona da Estrada de Ferro Noroeste do Brasil em outubro de 1938. II. Pesquisas helmintológicas. **Bol. Biol.** 4 (2): 221-249.

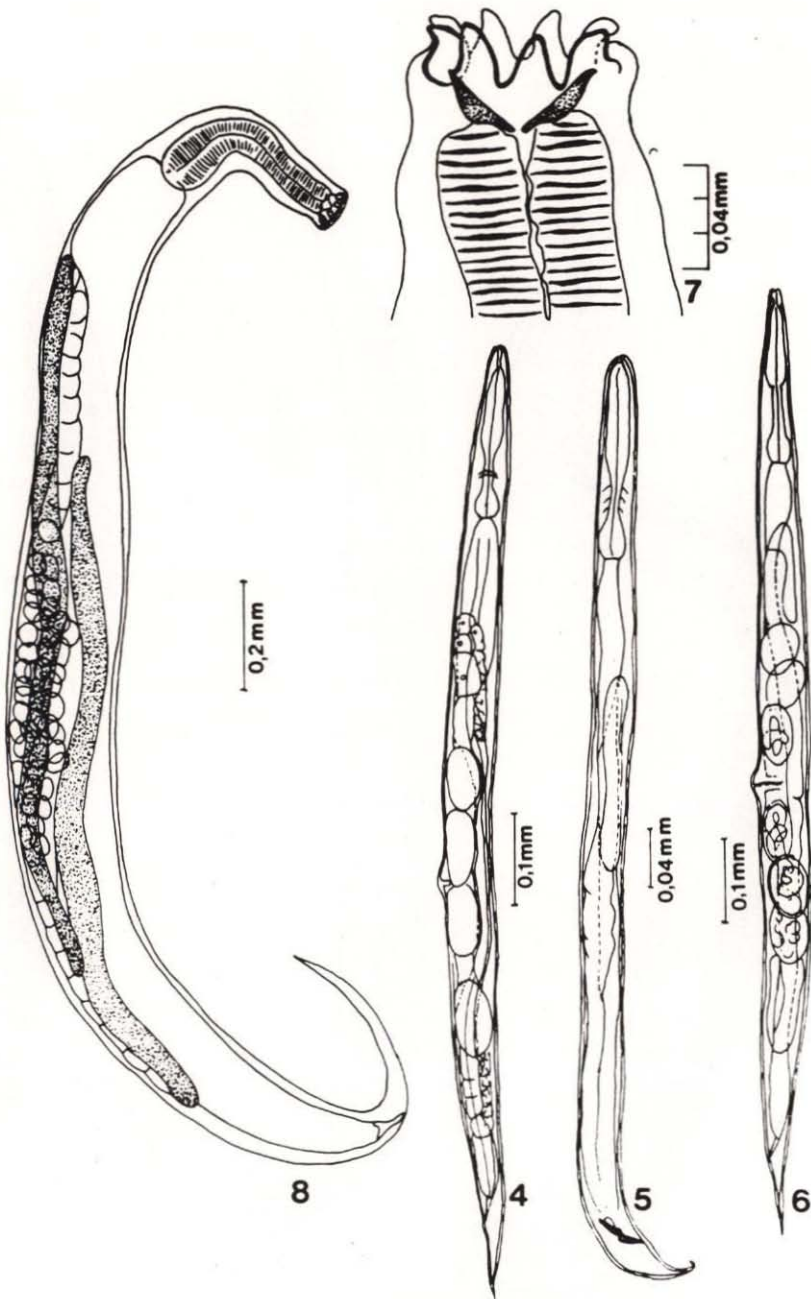
142. TRAVASSOS, L.; J.F.T. FREITAS & J.M. MENDONÇA. 1964. Relatório da excursão do Instituto Oswaldo Cruz ao Parque Reserva e Refúgio Soóretama, no Estado do Espírito Santo, em outubro de 1963. **Bol. Mus. Biol. Mello-Leitão, Zool.**, **23**: 1-26.
143. TRAVASSOS, L.; J.F.T. FREITAS; J.M. MENDONÇA & H.O. RODRIGUES. 1960. Excursão a Cabo Frio, Estado do Rio de Janeiro. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** **4** (5): 70-71.
- 144. 1962. Segunda excursão a Cabo Frio, Estado do Rio de Janeiro. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** **6** (4): 37-38.
145. UNGRIA, C.D. 1963. Nématodes parasites nouveaux ou intéressants du Venezuela. **Ann. Parasitol. Hum. Comp.** **38**: 893-914.
146. VANZOLINI, P.E. 1981. Reptilia. In: HURLBERT, RODRIGUEZ & SANTOS (eds). **Aquatic Biota of Tropical South America. Part 2. Anarthropoda**. San Diego, San Diego State University, 246-261p.
147. VAZ, Z. 1935. Lesões produzidas no estômago de cobras por um novo nematódeo *Ophidascaris trichuriformis* n. sp. **Arq. Inst. Biol. S. Paulo** **6**: 41-45.
- 148. 1938. Nova espécie do gênero *Ophidascaris* parasita de cascavel (*Crotalus terrificus*). Livro Jubilar Prof. Lauro Travassos, 495-499.
149. VAZ, Z. & C. PEREIRA. 1935. Some new Brazilian nematodes. **Trans. Micr. Soc., Wash.**, **54** (1): 36-40.
150. VICENTE, J.J. 1966a. Contribuição ao Estudo de "Spiroxyis figueiredoi" Freitas & Dobbin Jr., 1962 (Nematoda, Spiruroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** **10** (1): 7-8.
- 151. 1966b. Redescrção de "Atractis cruciata" Linstow, 1902, em novo hospedeiro (Nematoda, Atractoidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** **10** (2): 41-43.
- 152. 1981. Helminthos de *Tropidurus* (Lacertilia, Iguanidae) da Coleção Helminológica do Instituto Oswaldo Cruz, II. Nematoda. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** **22**: 7-18.
153. VICENTE, J.J. & GOMES, D.C., 1971. Sobre *Meteterakis rodriguesi* sp. n. parasito de falsa coral (Nematoda, Subuluroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** **14** (5-6): 145-147.
154. VICENTE, J.J. & C.R. JARDIM. 1980. Filarídeos da Coleção Helminológica do Instituto Oswaldo Cruz. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro**, **21**: 47-57.
155. VICENTE, J.J. & R.M. PINTO. 1981. Nematoda, Zooparasitic forms 136-145p. In: HURLBERT, S.H., G. RODRIGUES & N. SANTOS (eds). **Aquatic Biota of Tropical South America. Part 2: Anarthropoda**. San Diego, San Diego State University, XII + 298p.
156. VICENTE, J.J.; H.O. RODRIGUES & D.C. GOMES. 1985. Nematóides do Brasil. 1ª parte: Nematóides de peixes. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** **25**: 1-79.
157. VICENTE, J.J.; H.O. RODRIGUES; D.C. GOMES & R.M. PINTO. 1990.

- Nematóides de anfíbios. **Revta bras. Zool.** 7 (4): 549-626.
158. VICENTE, J.J. & E. SANTOS. 1967. Ocorrência de "*Physaloptera retusa*" Rudolphi, 1819, em novo hospedeiro. **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 11 (2): 75-77.
- 159. 1968. Terceira espécie do gênero "*Tonaudia*" Travassos, 1918, (Nematoda, Kathlaniidae). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 12 (2): 55-56.
- 160. 1974. Sobre um novo nematódeo do gênero *Physaloptera* Rudolphi, 1819, parasito de cobra d'água (Nematoda, Spiruroidea). **Atas Soc. Biol. Rio de Janeiro** 17 (2): 69-71.
161. YAMAGUTI, S. 1961. **Sistema Helminthum**. 3. The Nematodes of vertebrates. New York, Interscience Publishers, Parts I and II, 1261p.
162. YEH, L.S. 1960. On a reconstruction of the *Camallanus* Railliet & Henry, 1915. **J. Helminthol.** 34 (1-2): 117-123.

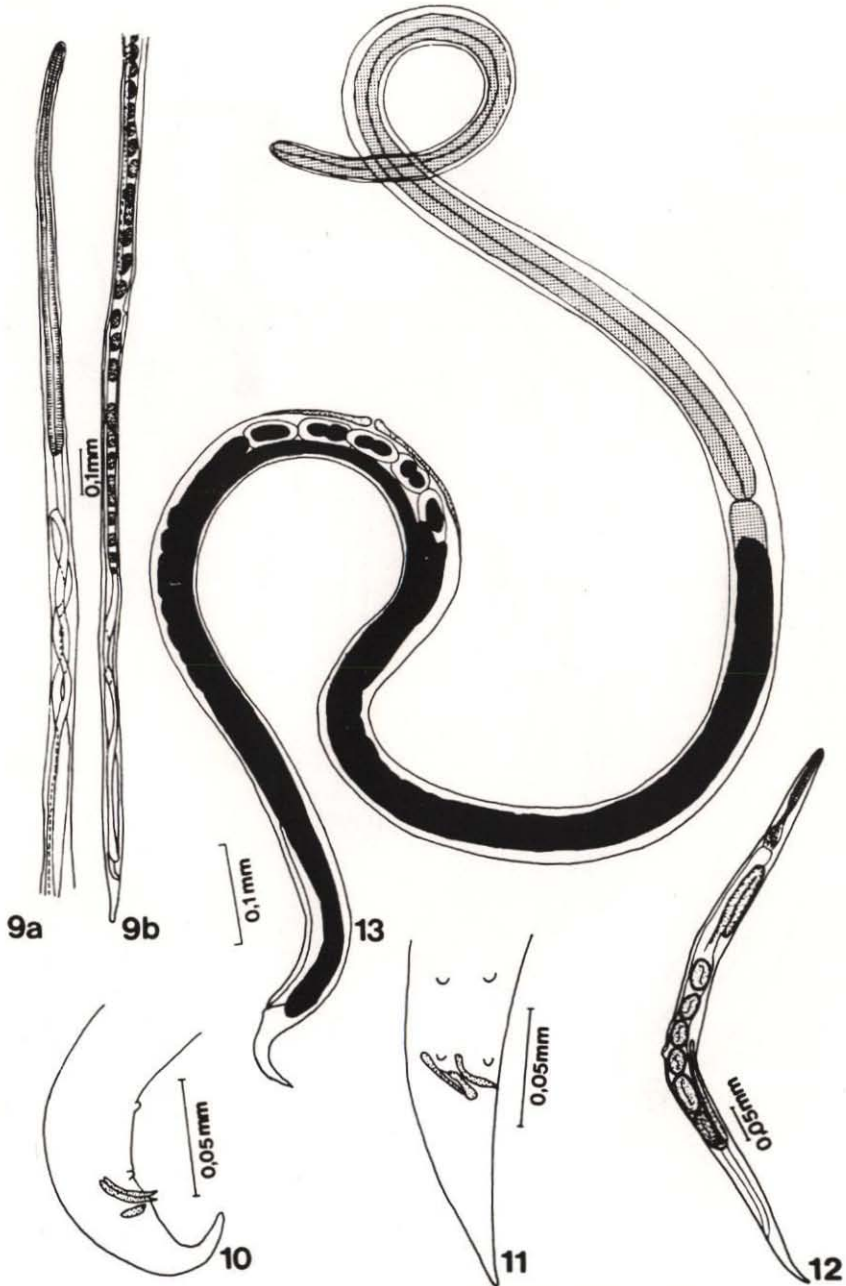
Recebido em 28.XI.1991; aceito em 25.XI.1993.



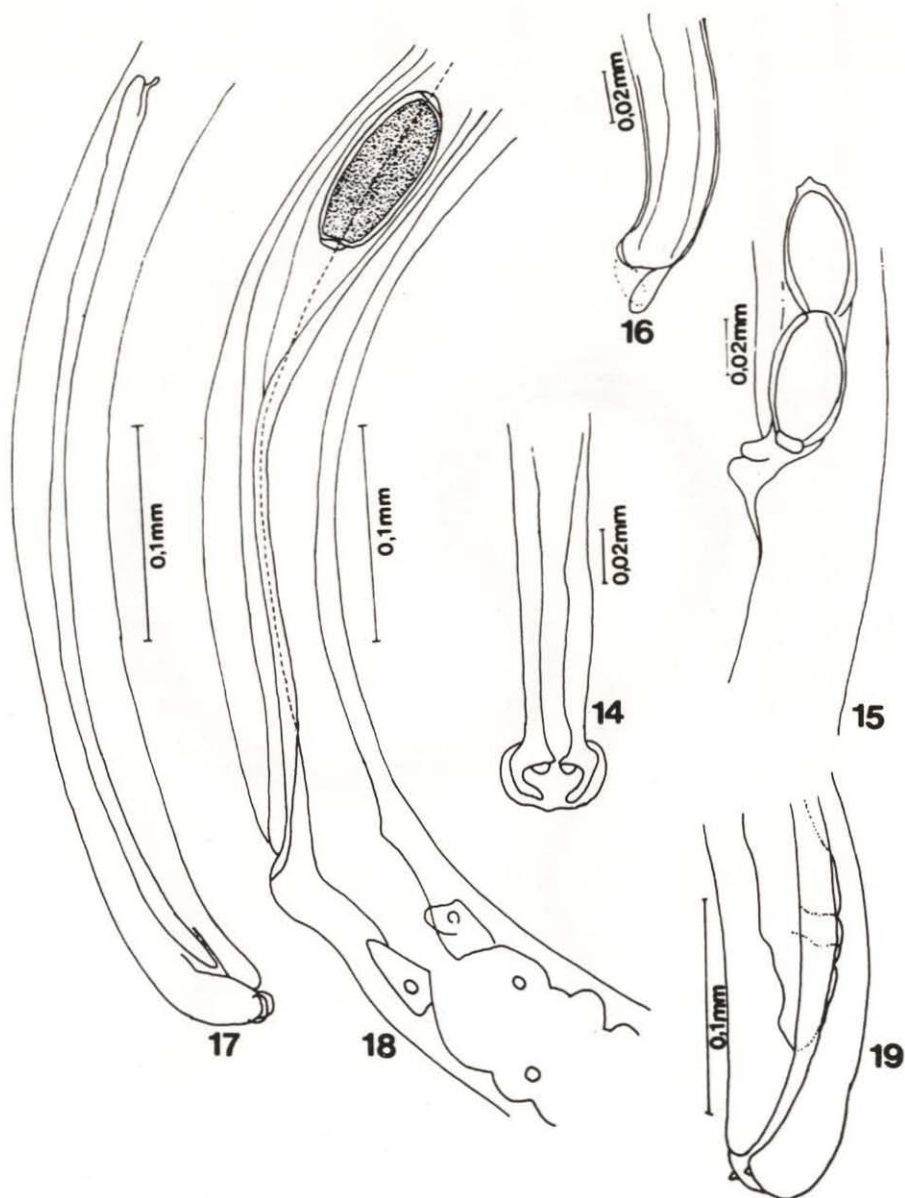
Figs 1-3. *Rhabdias labiata*. (1) Fêmea parasita; (2) macho de vida livre; (3) fêmea de vida livre (segundo Pereira, 1927).



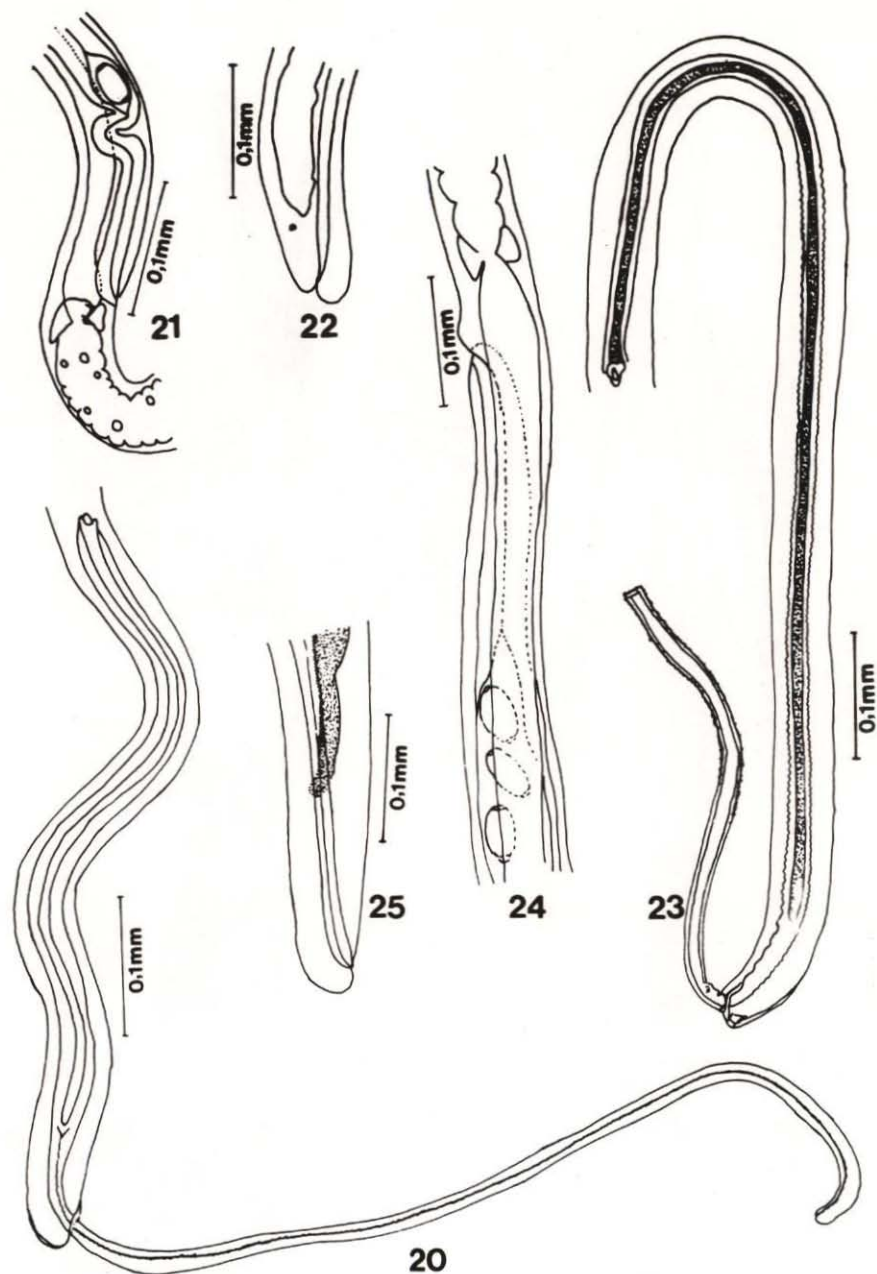
Figs 4-8. *Rhabdias vellardi*. (4) Fêmea parasita; (5) macho de vida livre; (6) fêmea de vida livre. *Acanthorhabdias acanthorhabdias*. (7) Extremidade da fêmea parasita; (8) fêmea parasita, total (segundo Pereira, 1927).



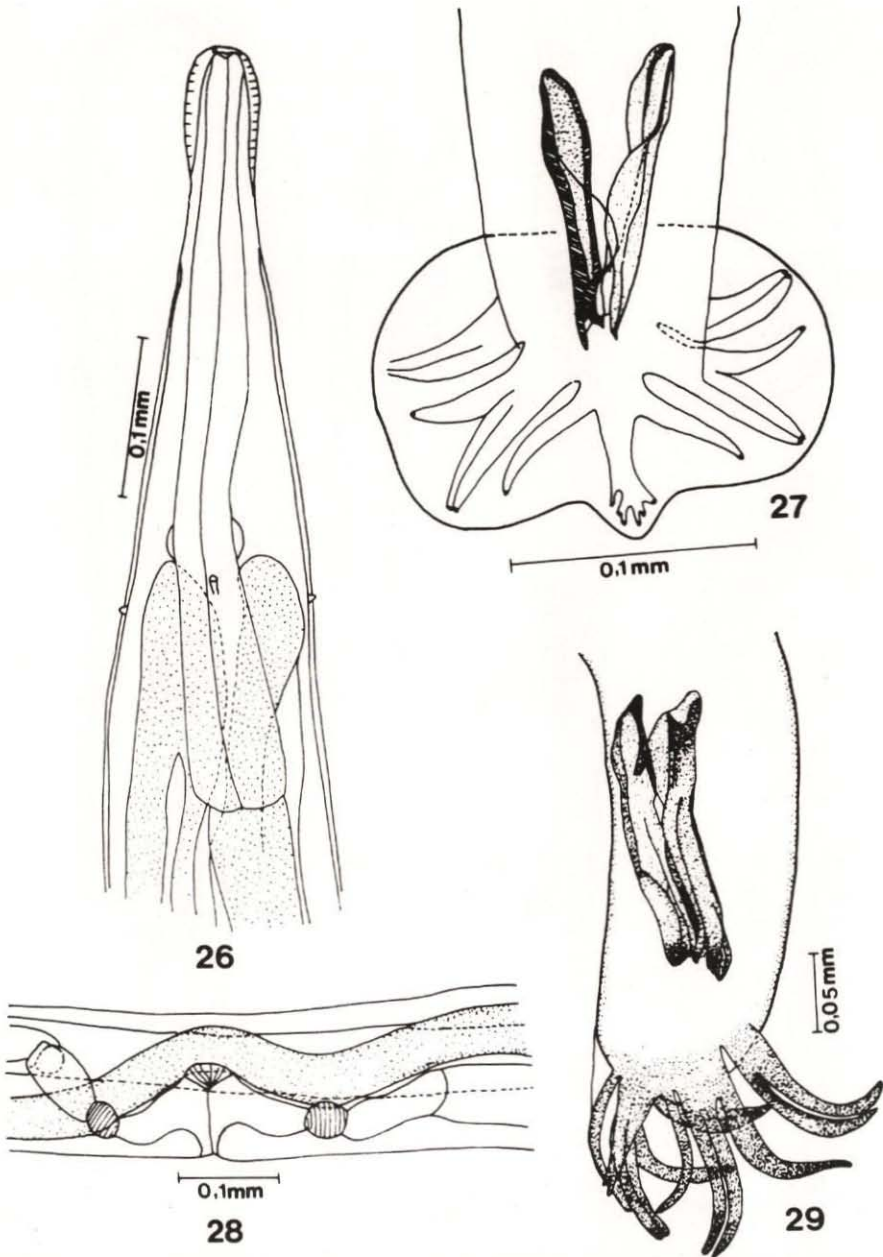
Figs 9-13. *Strongyloides cruzi*. (9a-b) Fêmea parasita, total; (10) macho de vida livre, extremidade caudal, vista lateral; (11) macho de vida livre, vista ventral; (12) fêmea da vida livre, total (segundo Rodrigues, 1968). *Strongyloides ophidiae*. (13) Fêmea parasita, total (segundo Pereira, 1935).



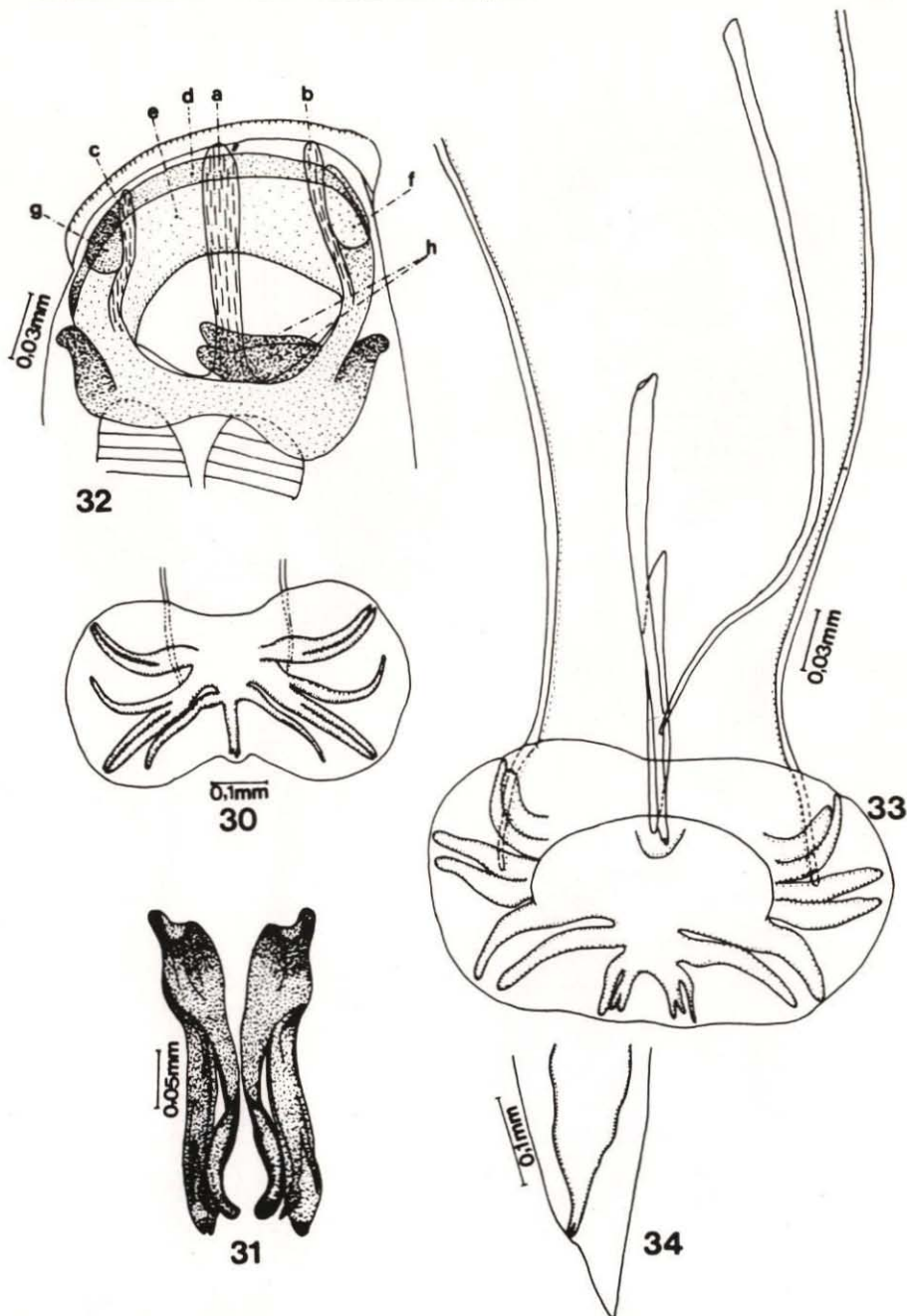
Figs 14-19. *Capillaria freitaslenti*. (14) Extremidade caudal do macho, vista ventral; (15) região vulvar da fêmea; (16) extremidade caudal do macho, vista lateral (segundo Araujo & Gandra, 1941). *Pseudocapillaria (P.) amarali*. (17) Cauda do macho, vista lateral; (18) região vulvar da fêmea; (19) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas & Lent, 1934).



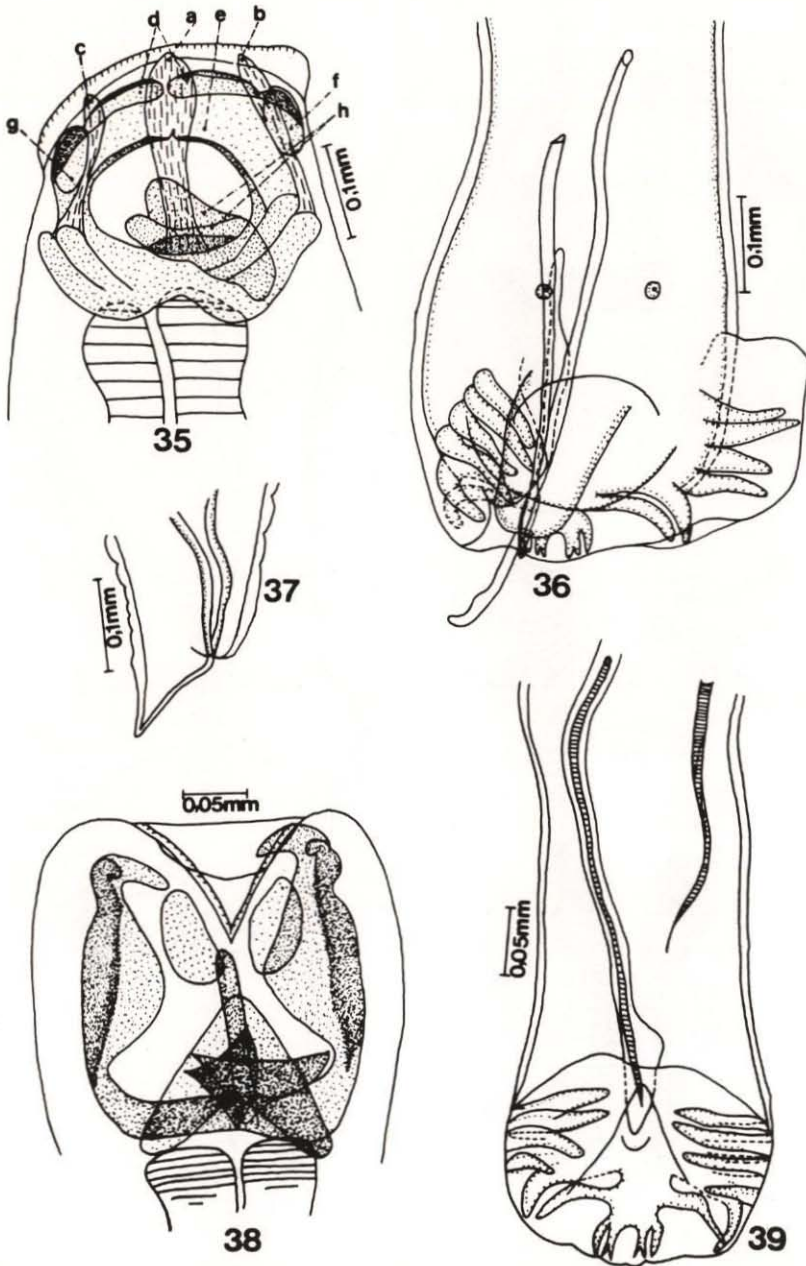
Figs 20-25. *Pseudocapillaria (P.) cesarpintoi*. (20) Extremidade caudal do macho; (21) região vulvar da fêmea; (22) extremidade caudal da fêmea. *Pseudocapillaria (L.) murinae*. (23) Extremidade caudal do macho; (24) região vulvar da fêmea; (25) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas & Lent, 1934, 1935).



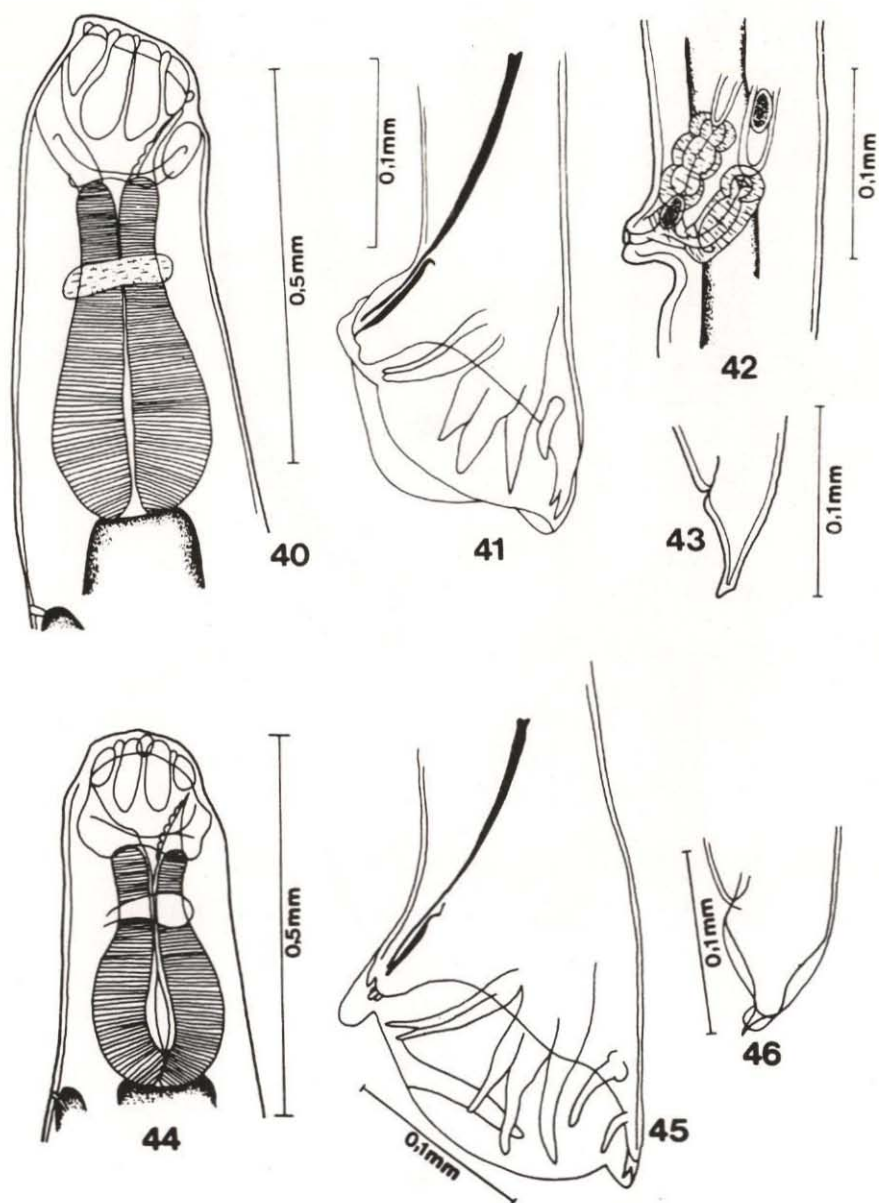
Figs 26-29. *Oswaldocruzia brasiliensis*. (26) Extremidade cefálica, de face; (27) extremidade caudal do macho, vista ventral; (28) região vulvar (segundo Freitas & Lent, 1935). *Oswaldocruzia mazzai*. (29) Extremidade caudal do macho. Segundo Vicente, 1981.



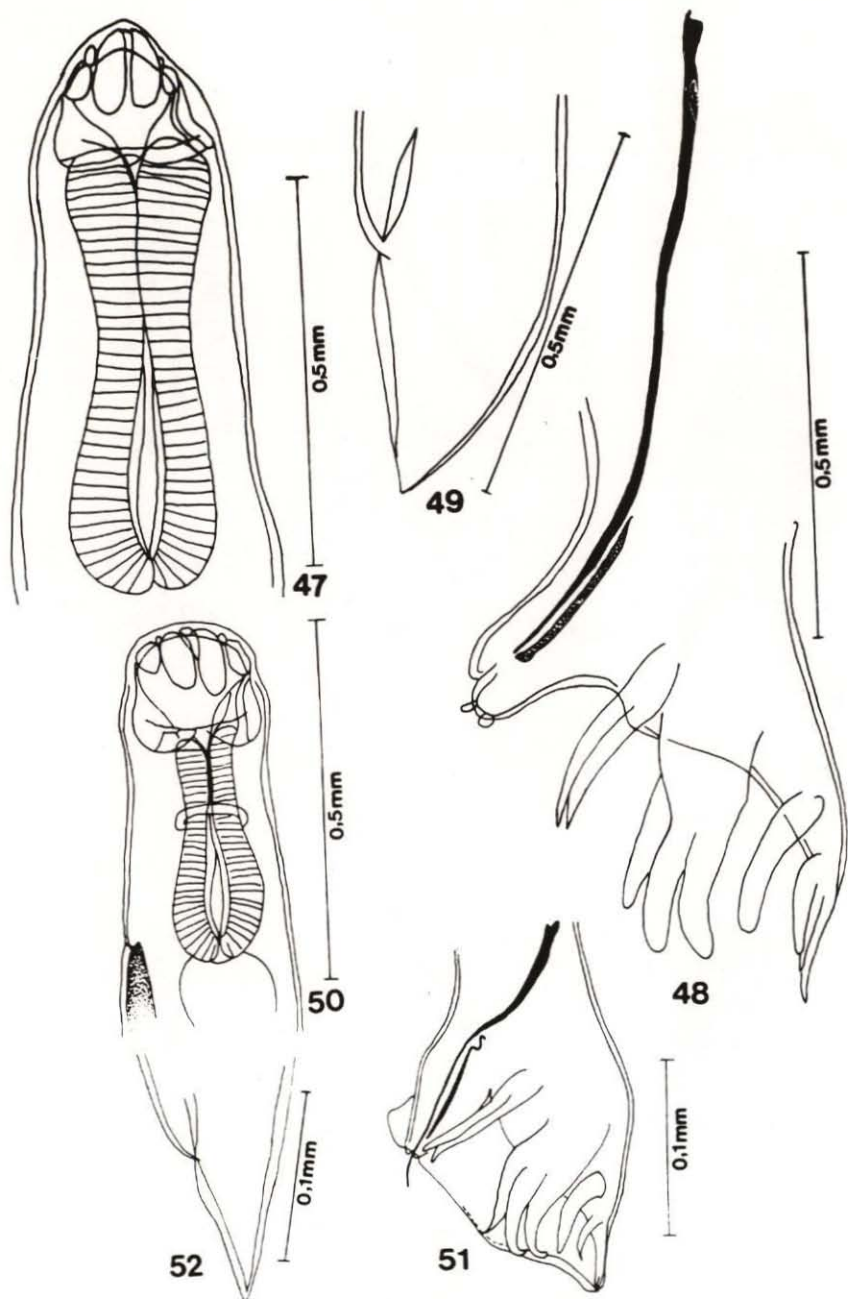
Figs 30-34. *Oswaldocruzia subauricularis*. (30) Extremidade caudal do macho, vista ventral; (31) espículos (segundo Freitas, 1955). *Diaphanocephalus diesingi*. (32) Cápsula bucal, vista lateral; (33) extremidade caudal do macho; (34) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas & Lent, 1938).



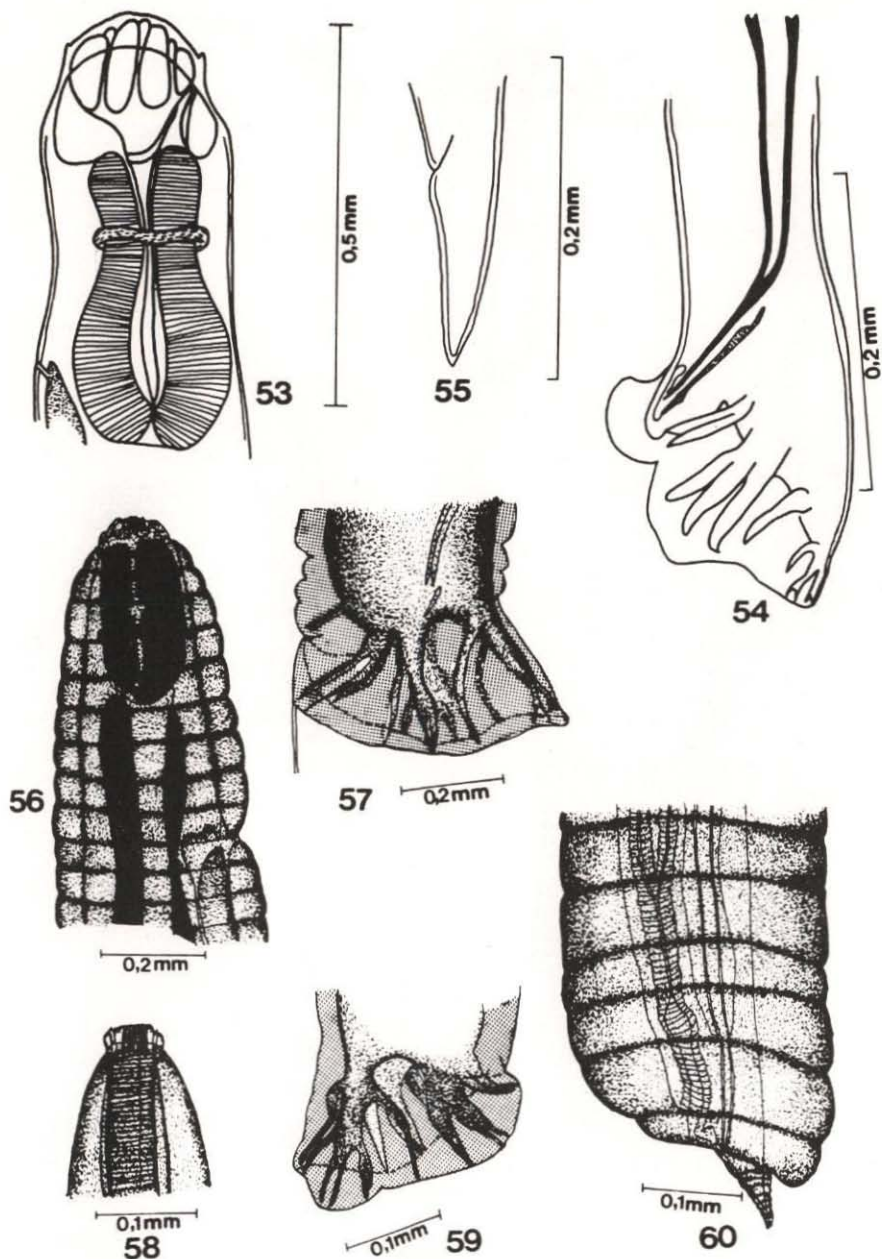
Figs 35-39. *Diaphanocephalus galeatus*. (35) Cápsula bucal, vista lateral; (36) extremidade caudal do macho; (37) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas & Lent, 1938). *Diaphanocephalus jacuruxi*. (38) Cápsula bucal; extremidade caudal do macho (segundo Alho, 1965).



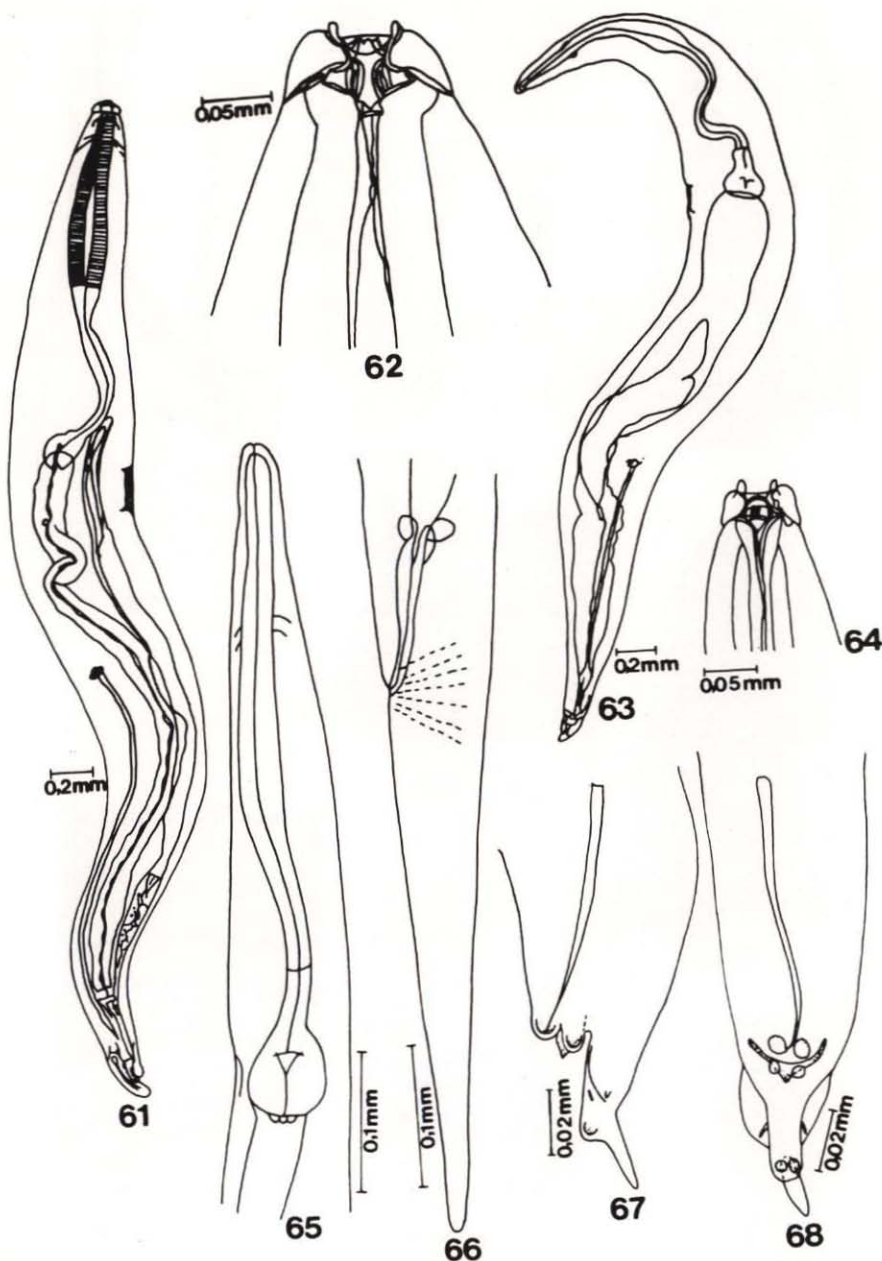
Figs 40-46. *Kalicephalus appendiculatus*. (40) Extremidade anterior; (41) extremidade caudal; (42) região vulvar da fêmea; (43) extremidade caudal da fêmea. *Kalicephalus costatus costatus*. (44) Extremidade anterior; (45) extremidade caudal do macho; (46) extremidade caudal da fêmea (segundo Schad, 1962).



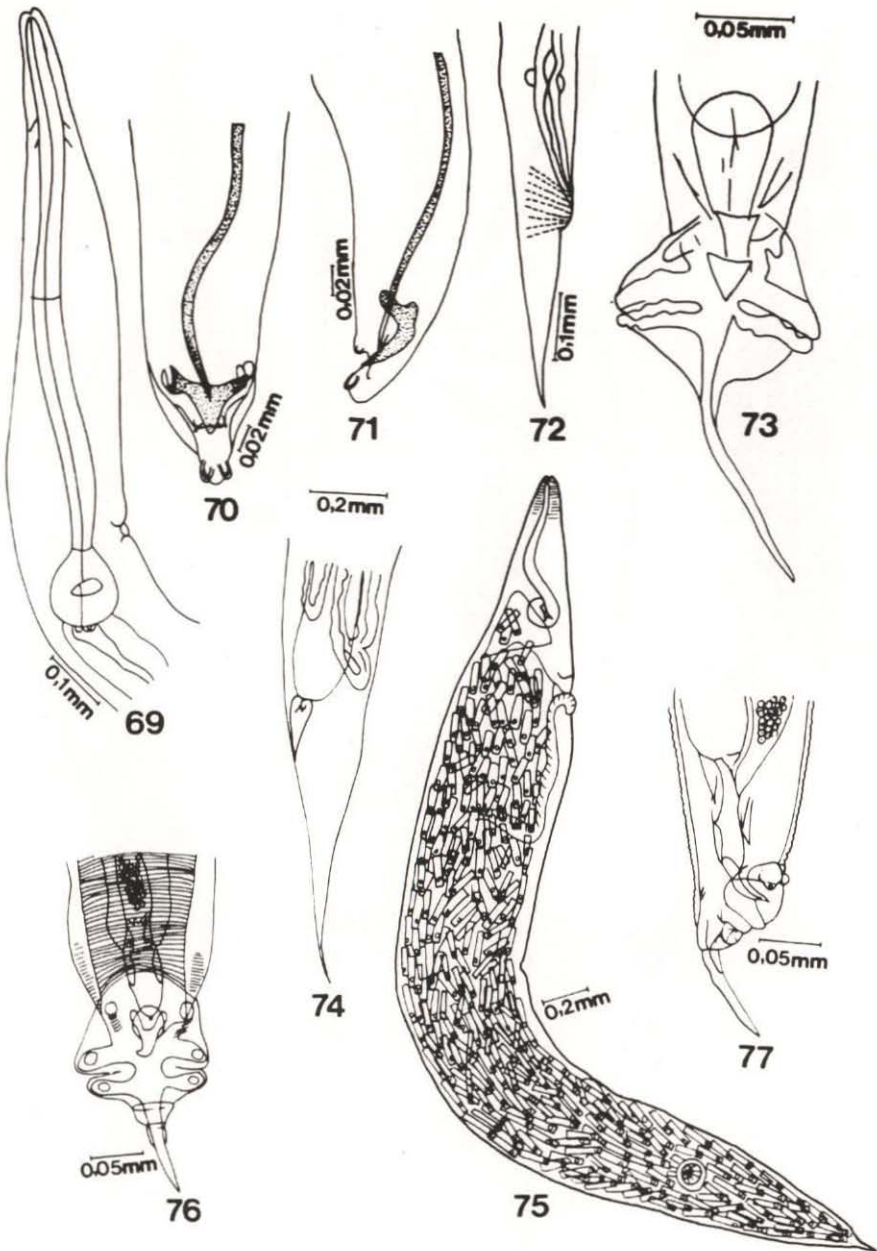
Figs 47-52. *Kalicephalus inermis inermis*. (47) Extremidade anterior; (48) extremidade caudal do macho; (49) extremidade caudal da fêmea. *Kalicephalus rectiphilus neorectiphilus*. (50) Extremidade anterior; (51) extremidade caudal do macho; (52) extremidade caudal da fêmea (segundo Schad, 1962).



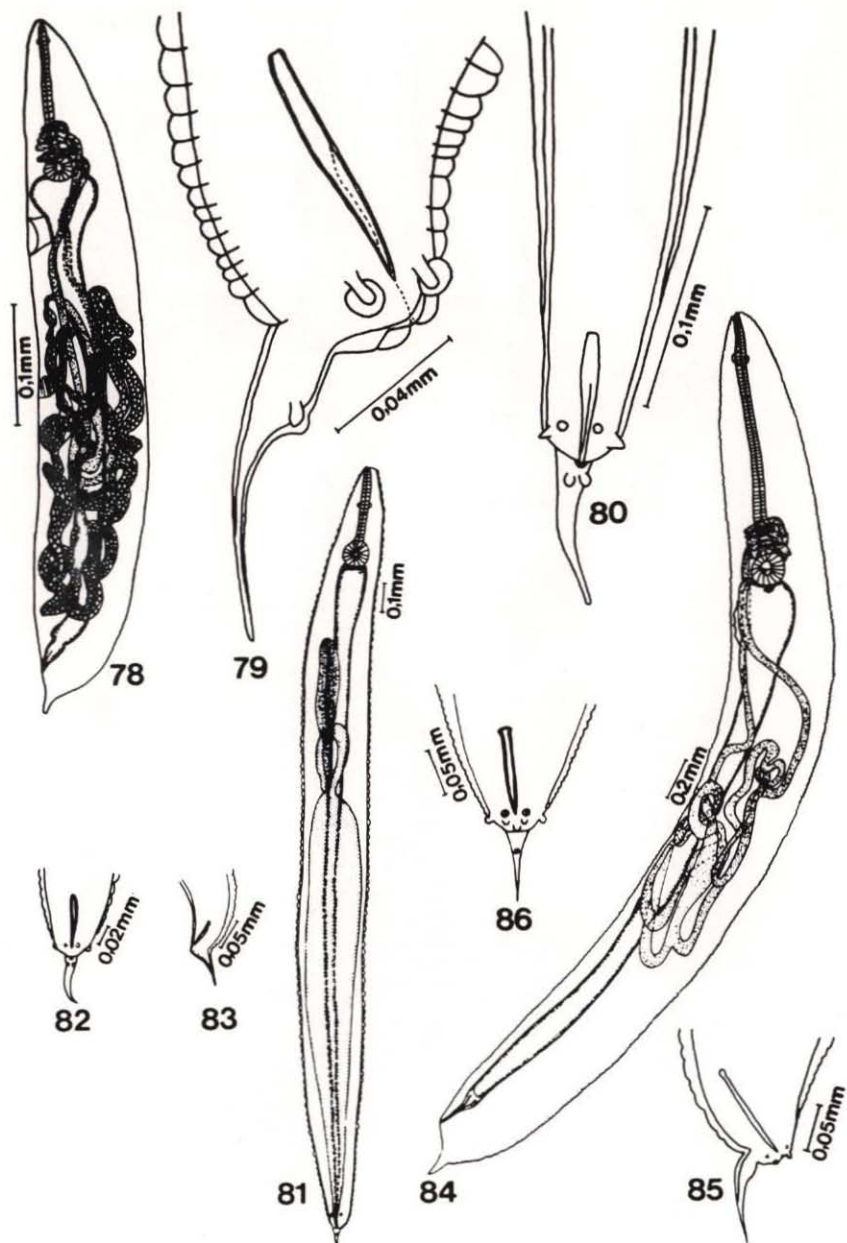
Figs 53-60. *Kalicephalus subulatus*. (53) Extremidade anterior; (54) extremidade caudal do macho; (55) extremidade caudal da fêmea (segundo Schad, 1962). *Sauricola sauricola*. (56) Extremidade anterior; (57) extremidade caudal (segundo Chapin, 1925). *Chapiniella variabilis*. (58) Extremidade anterior; (59) extremidade caudal do macho; (60) extremidade caudal da fêmea (segundo Chapin, 1925).



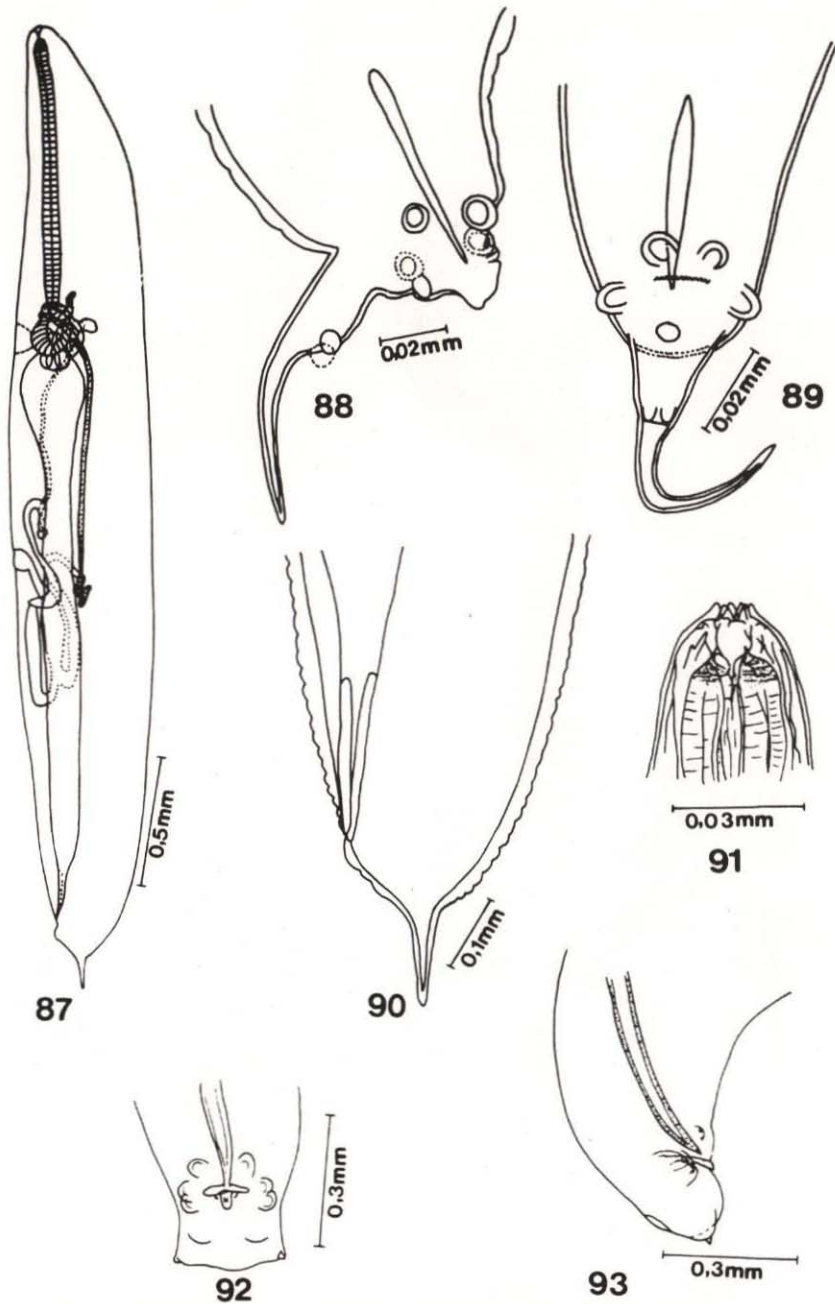
Figs 61-68. *Ozolaimus cirratus*. (61) Macho total; (62) extremidade anterior. *O. megatyphlon*. (63) Macho, total; (64) extremidade anterior (segundo Pereira, 1935). *Alaeuris caudatus*. (65) Extremidade anterior; (66) extremidade caudal da fêmea; (67) extremidade caudal do macho, vista lateral; (68) extremidade caudal do macho, vista ventral (segundo Lent & Freitas, 1948).



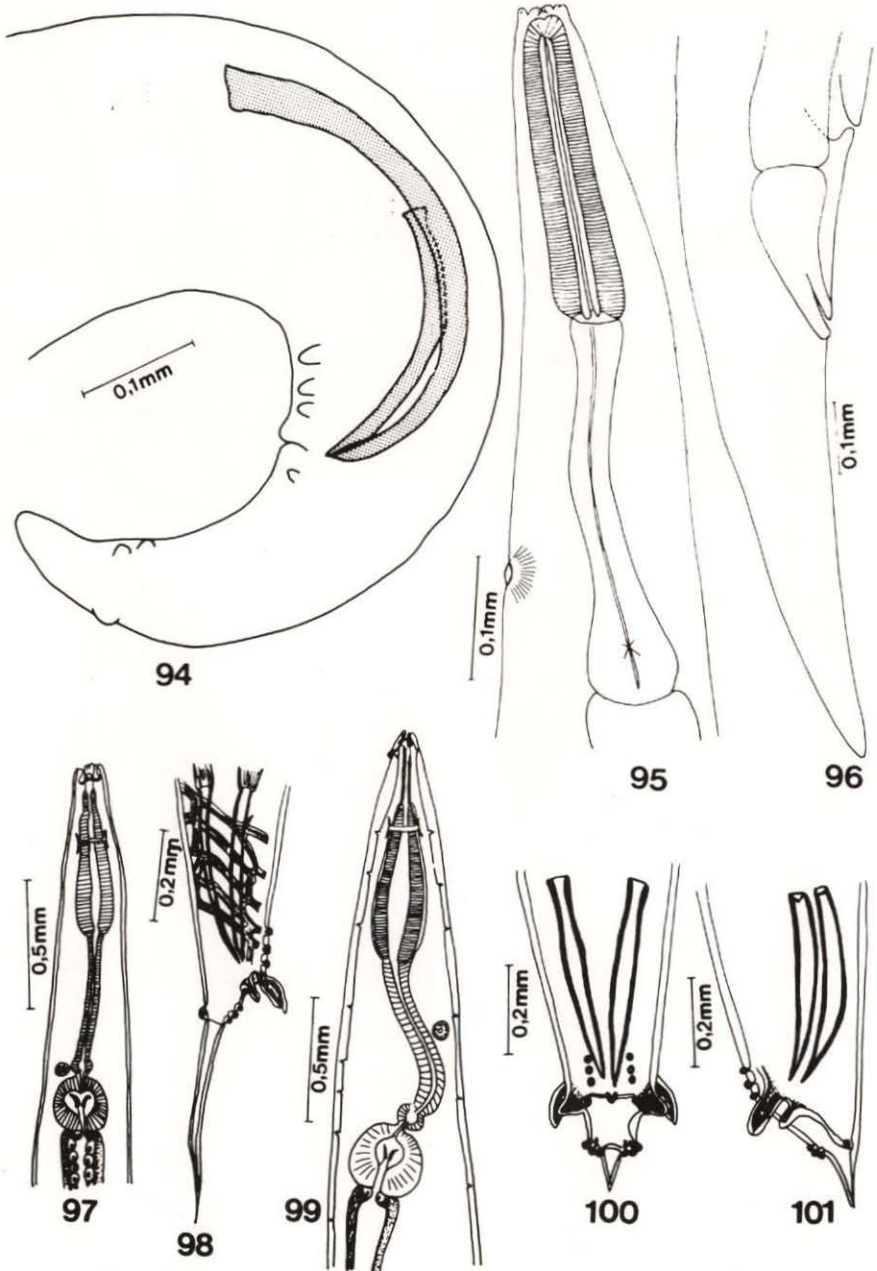
Figs 69-77. *Alaeuris vogelsangi*. (69) Extremidade anterior; (70) extremidade caudal do macho, vista ventral; (71) extremidade caudal do macho vista lateral; (72) extremidade caudal da fêmea (segundo Lent & Freitas, 1948). *Pharyngodon cesarpintoi*. (73) cauda do macho, vista ventral; (74) cauda da fêmea. *P. travassosi*. (75) Fêmea, total; (76) cauda do macho, vista ventral; (77) extremidade caudal do macho, vista lateral (segundo Pereira, 1935).



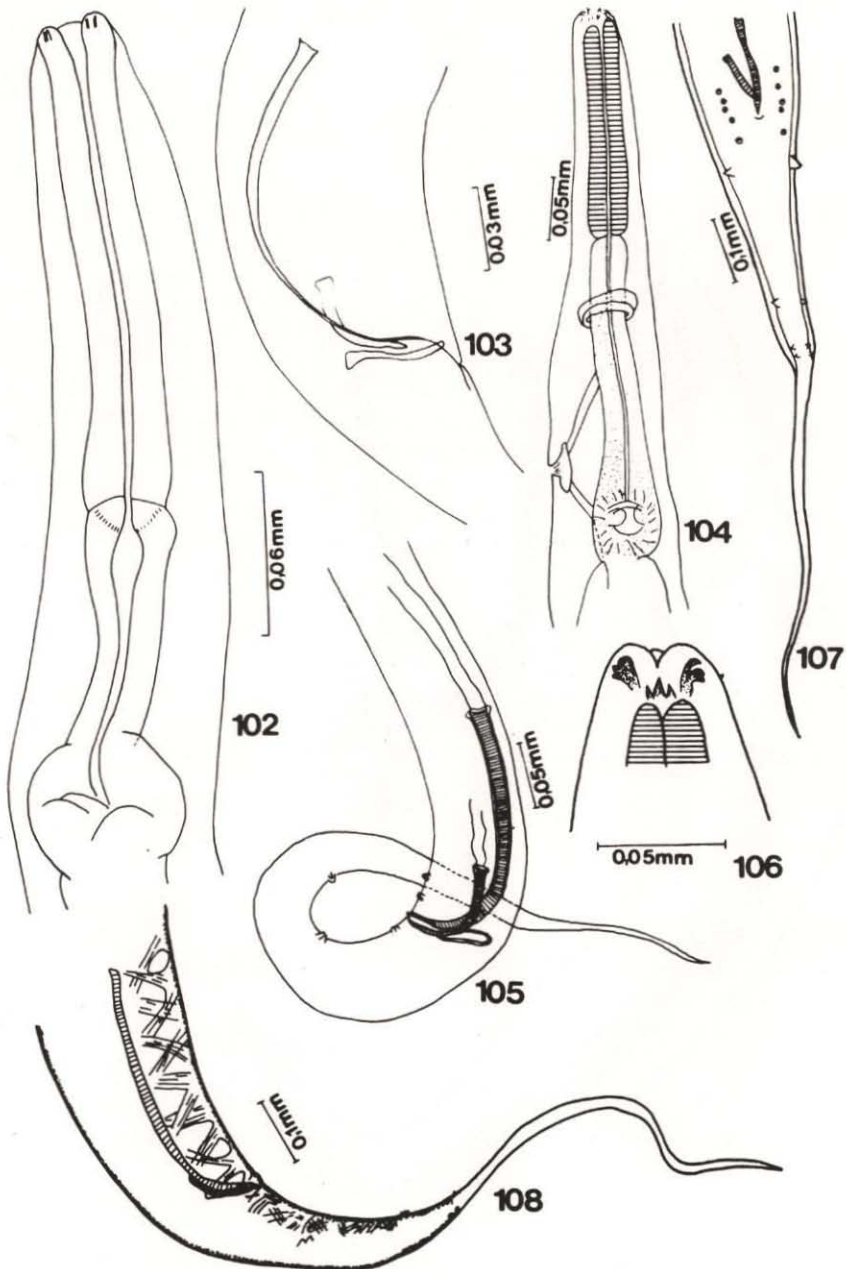
Figs 78-86. *Thelandros alvarengai*. (78) Fêmea, total; (79) cauda do macho, vista lateral; (80) cauda do macho vista ventral (segundo Freitas, 1957). *T. largitor*. (81) Macho, total; (82) cauda do macho, vista ventral; (83) cauda do macho, vista lateral (segundo Alho & Rodrigues, 1963). *T. scleratus*. (84) Fêmea, total; (85) cauda do macho, vista lateral; (86) cauda do macho, vista ventral (segundo Alho, 1963).



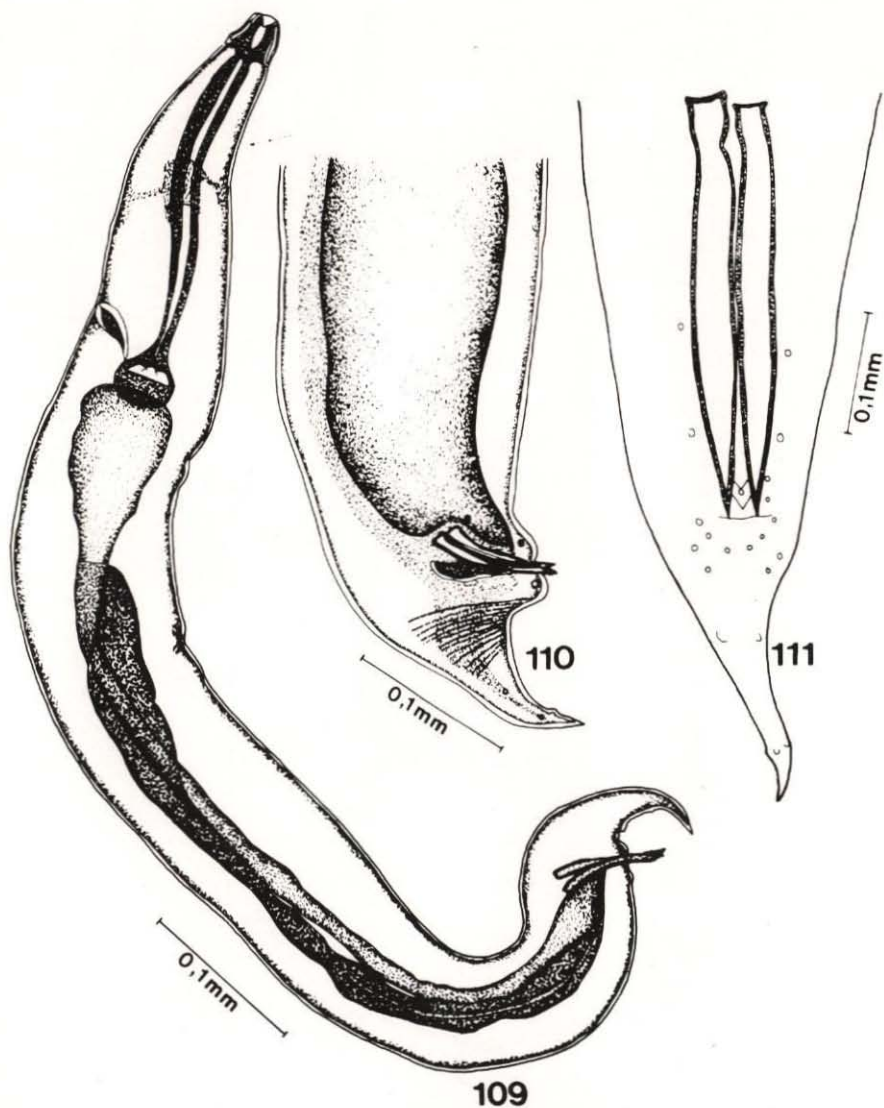
Figs 87-93. *Thelandros verrucosus*. (87) Fêmea, total; (88) cauda do macho, vista lateral; (89) cauda do macho, vista ventral; (90) cauda da fêmea, vista lateral (segundo Freitas & Dobbin Jr., 1959). *Gynaecometra bahiensis*. (91) Extremidade anterior; (92) cauda do macho, vista ventral; (93) cauda do macho, vista lateral (segundo Araujo, 1978).



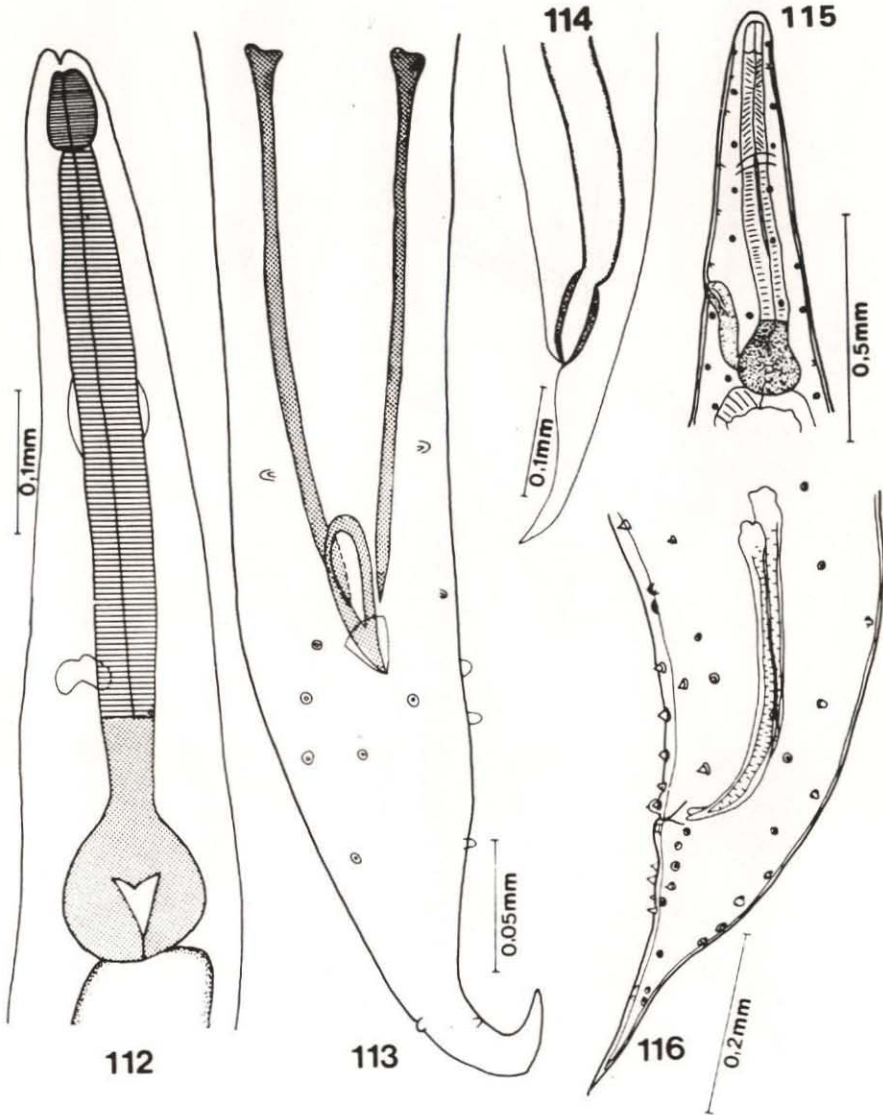
Figs 94-101. *Atractis cruciata*. (94) Cauda do macho, vista lateral; (95) extremidade anterior; (96) extremidade caudal da fêmea, vista lateral (segundo Vicente, 1966). *Labduris gulosa*. (97) Extremidade anterior; (98) extremidade caudal do macho, vista lateral. *Labduris zschokkei*. (99) Extremidade anterior; (100) extremidade caudal do macho, vista ventral; (101) extremidade caudal do macho, vista lateral (segundo Thapar, 1925).



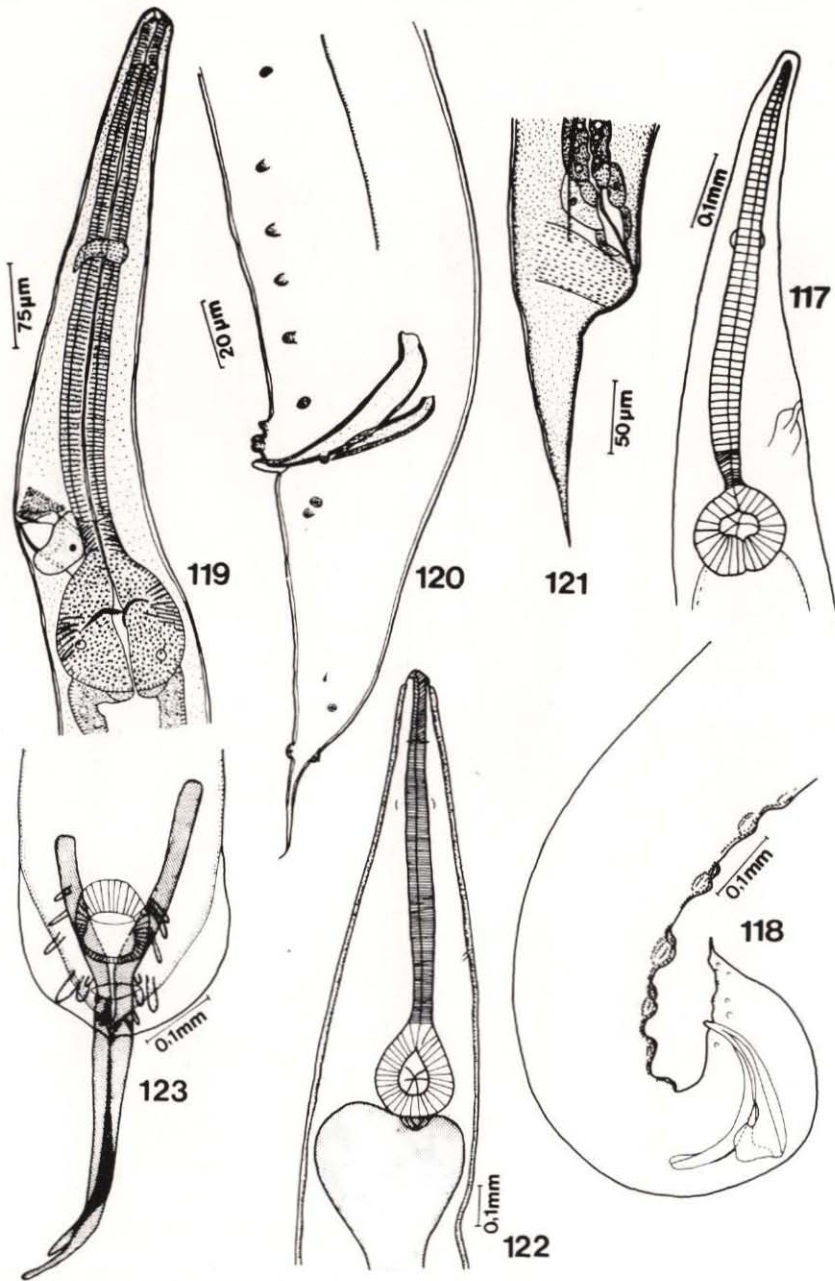
Figs 102-108. *Atractis trematophila*. (102) Extremidade anterior; (103) extremidade caudal do macho (segundo Travassos, 1934). *Klossinemella travassosi*. (104) Extremidade anterior; (105) extremidade posterior do macho, vista lateral (segundo Costa, Motta & Gomes, 1968). *K. conciliatus*. (106) Região cefálica; (107) cauda do macho, vista ventral; (108) cauda do macho, vista lateral (segundo Alho, 1964).



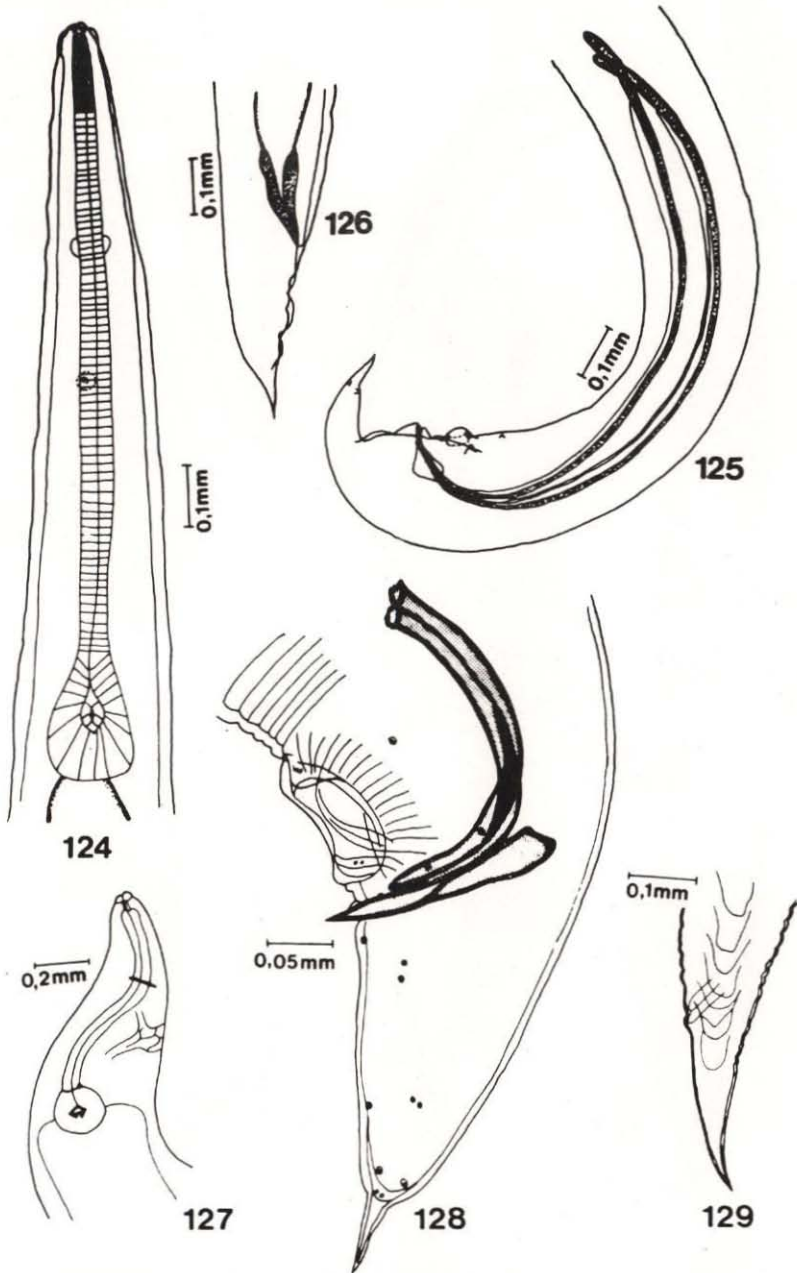
Figs 109-111. *Aplectana pusilla*. (109) Macho, total (segundo Miranda, 1924. *A. raillieti*. (110) Extremidade caudal do macho, vista lateral. *A. unguiculata*. (111) Extremidade caudal do macho, vista ventral (segundo Travassos, 1925).



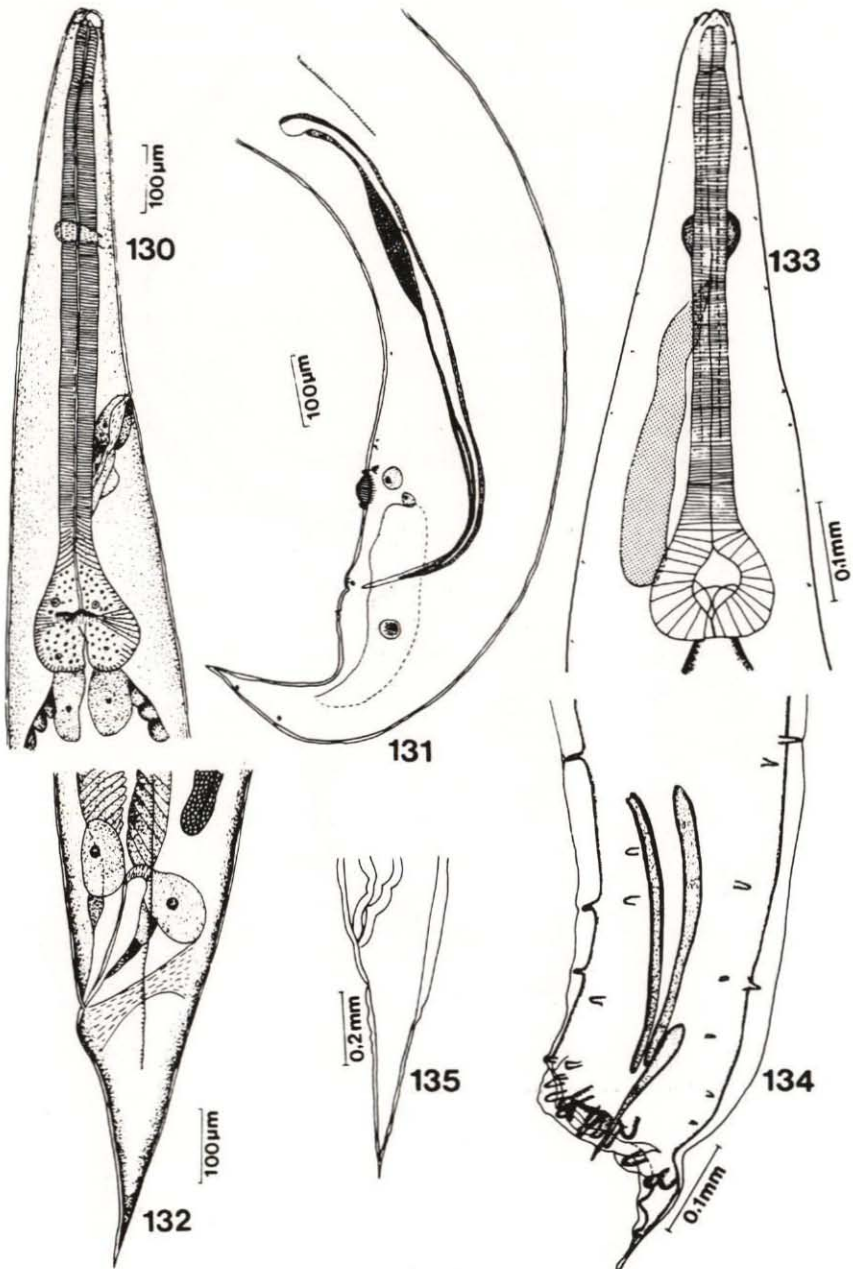
Figs 112-116. *Aplectana travassosi*. (112) Extremidade anterior; (113) extremidade caudal do macho, vista ventral; (114) extremidade caudal da fêmea (segundo Gomes & Motta, 1967). *A. papillifera*. (115) Extremidade anterior; (116) extremidade caudal do macho (segundo Araujo, 1976).



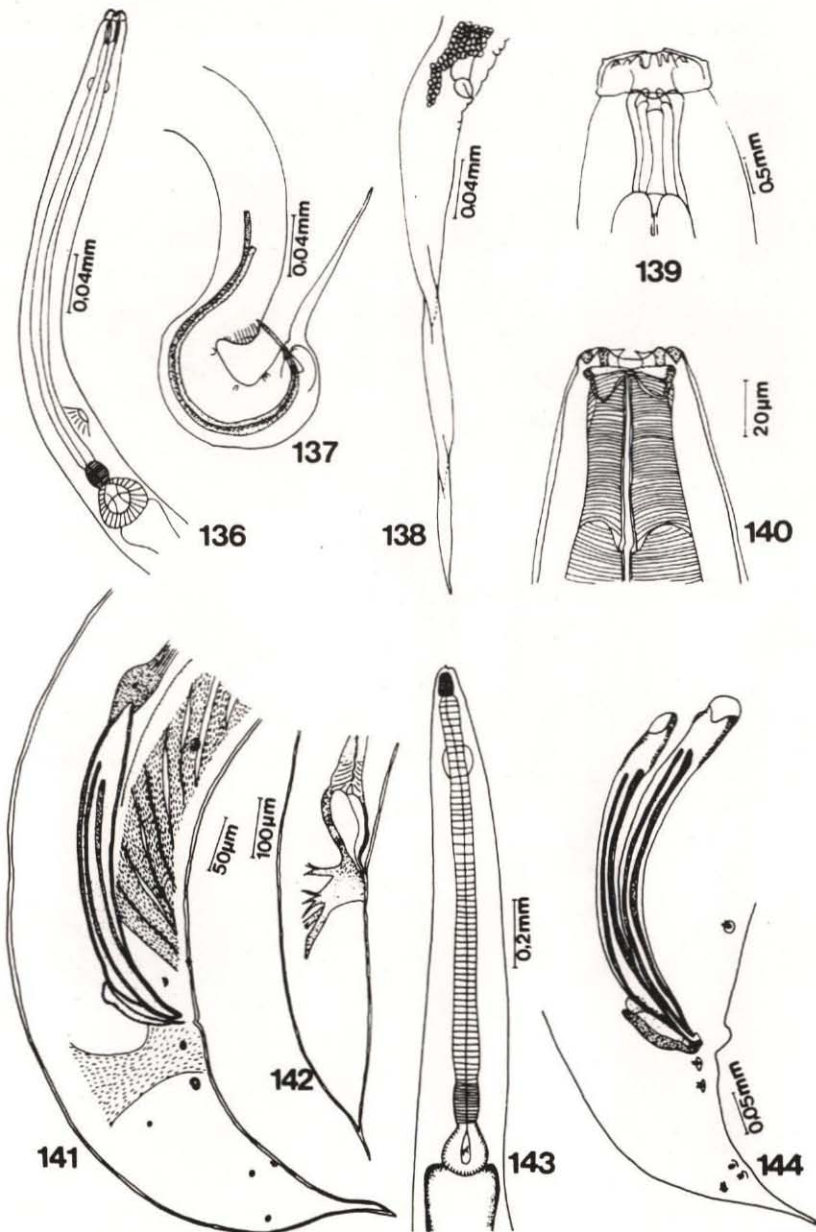
Figs 117-123. *Cosmocerca rara*. (117) Extremidade anterior; (118) extremidade caudal do macho, vista lateral (segundo Freitas & Vicente, 1966). *Dollfusnema amphisbaenia*. (119) Extremidade anterior; (120) extremidade posterior do macho, vista lateral; (121) extremidade caudal da fêmea (segundo Baker, 1981). *Strongyluris oscarl.* (122) Extremidade anterior; (123) extremidade posterior do macho, vista ventral (segundo Vicente, 1981).



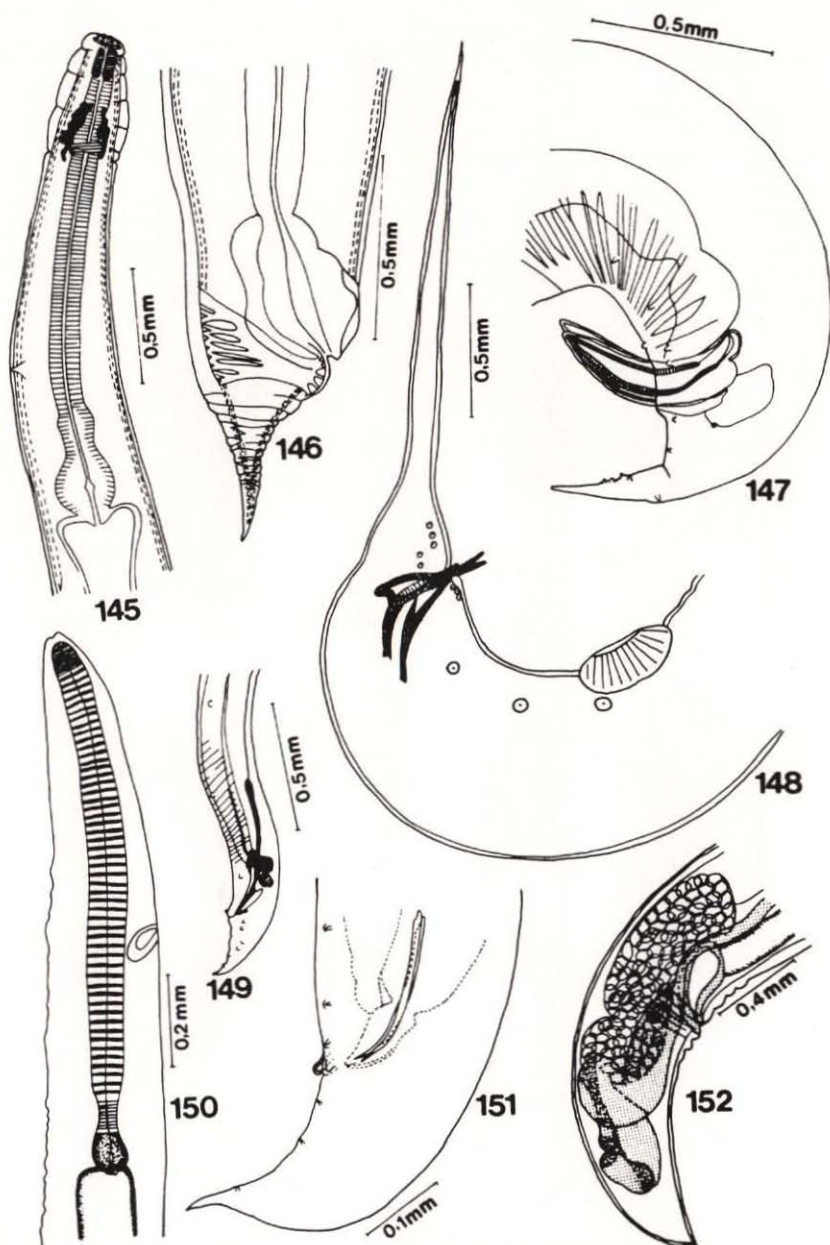
Figs 124-129. *Bufonerakis rodrigueusi*. (124) Extremidade anterior; (125) extremidade caudal do macho, vista lateral; (126) extremidade caudal da fêmea (segundo Vicente, 1971). *Spinicauda spinicauda*. (127) Extremidade anterior; (128) extremidade caudal do macho; (129) extremidade caudal da fêmea (segundo Pereira, 1935).



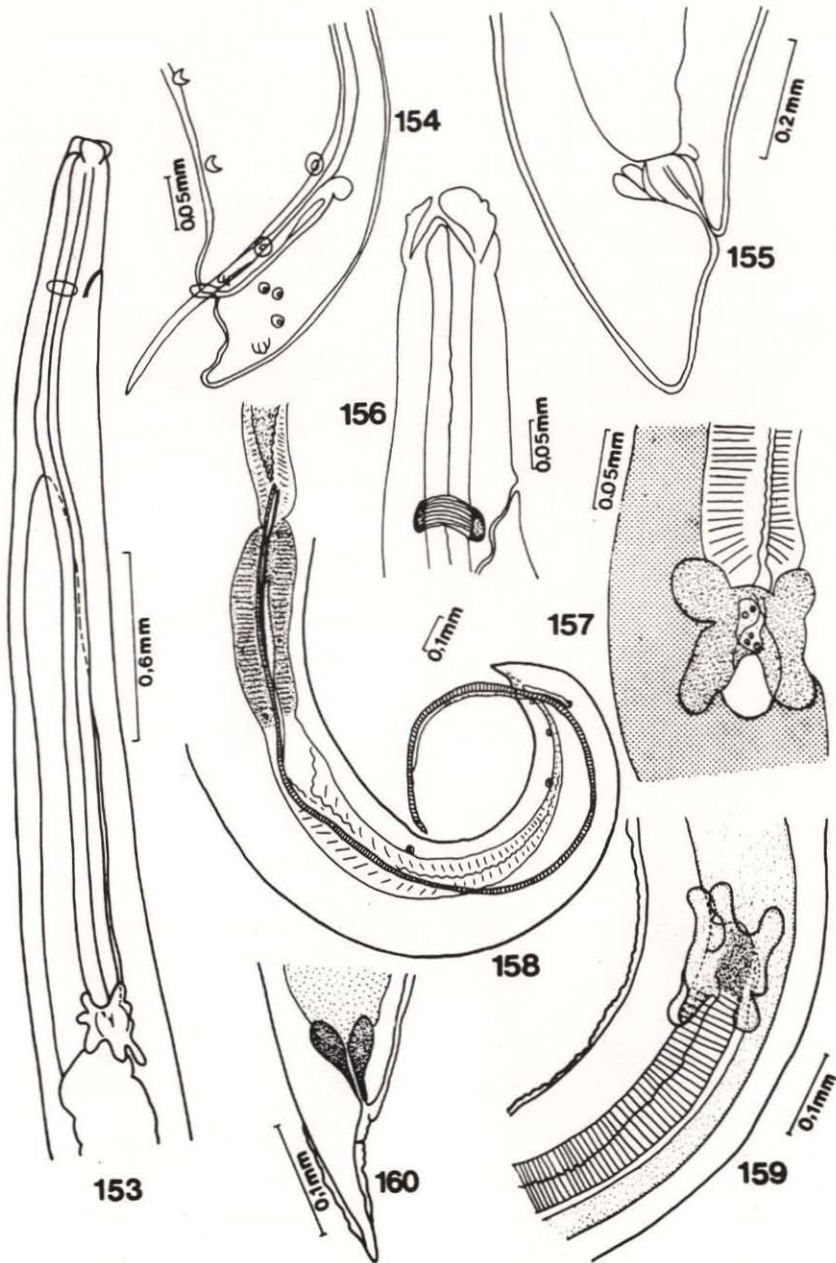
Figs 130-135. *Africana chabaudi*. (130) Extremidade anterior; (131) extremidade caudal do macho; (132) extremidade caudal da fêmea (segundo Baker, 1981). *Moaciria alvarengai*. (133) Extremidade anterior; (134) Extremidade caudal do macho; (135) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas, 1956).



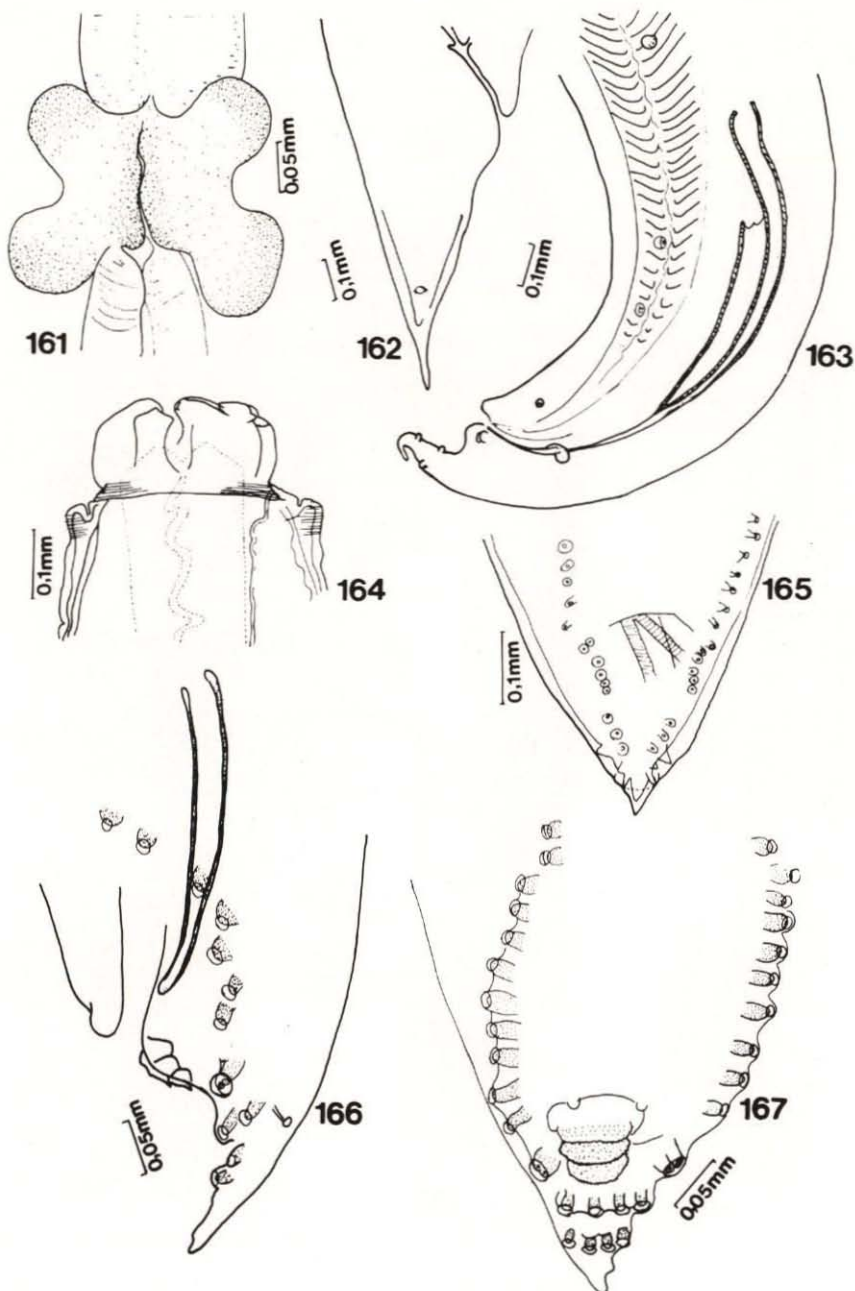
Figs 136-144. *Tonaudia freitasi*. (136) extremidade anterior; (137) extremidade posterior do macho, vista lateral; (138) extremidade caudal da fêmea; (139) detalhe da região cefálica (segundo Vicente & Santos, 1968). *Falcaustra belemensis*. (140) Detalhe da região cefálica; (141) cauda do macho, vista lateral; (142) extremidade caudal da fêmea (segundo Baker & Bain, 1981). *F. mascula*. (143) Extremidade anterior (segundo Vicente & Gomes, 1966); (144) extremidade posterior do macho (segundo Freitas, 1955).



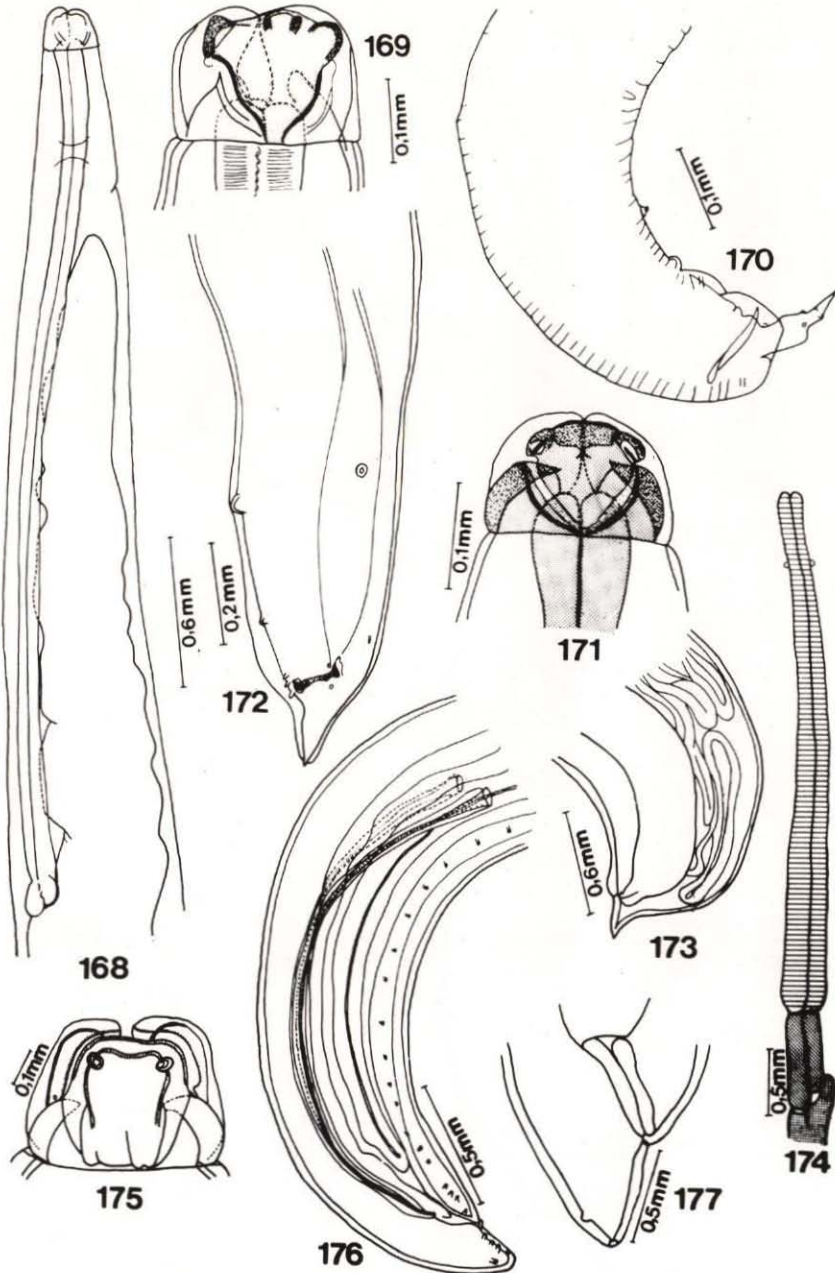
Figs 145-152. *Falcaustra tikasinghi*. (145) Extremidade anterior; (146) extremidade caudal da fêmea; (147) extremidade caudal do macho (segundo Schroeder, Schmidt & Everard, 1977). *Kathlania leptura*. (148) Extremidade caudal do macho (segundo Travassos, 1917). *Cruzia rudolphii*. (149) Extremidade caudal do macho (segundo Ruiz, 1947). *Oxyascaris oxyascaris*. (150) Extremidade anterior; (151) extremidade caudal do macho; (152) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas, 1958).



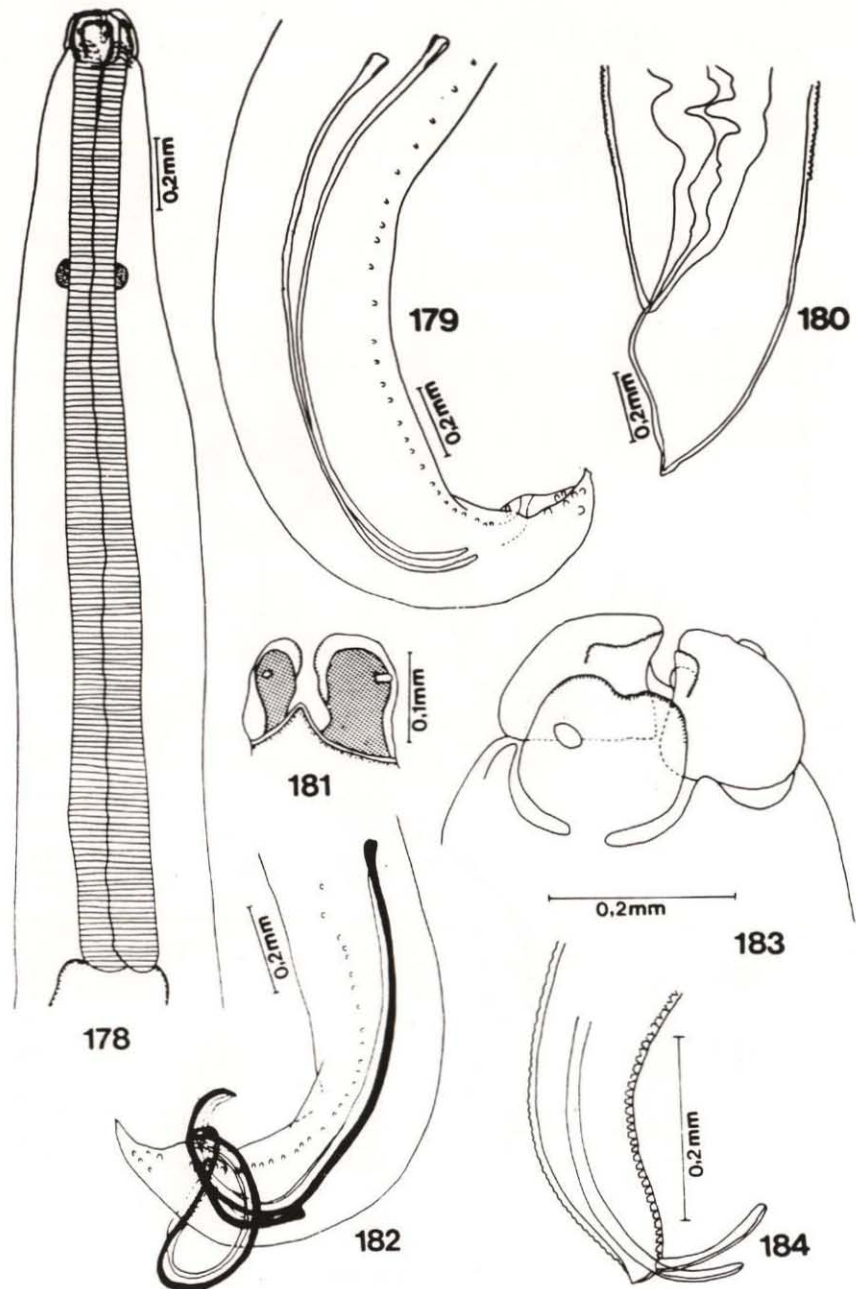
Figs 153-160. *Brevimulticaecum baylisi*. (153) Extremidade anterior; (154) extremidade caudal do macho; (155) extremidade caudal da fêmea (segundo Travassos, 1933). *B. gibsoni*. (156) Extremidade anterior; (157) região do ceco intestinal e divertículos esofageanos. *B. pintoi*. (158) Extremidade caudal do macho (segundo Sprent, 1979); (159) região do ceco intestinal e dos cecos esofageanos; (160) cauda da fêmea (segundo Pinto & Barbosa, 1972).



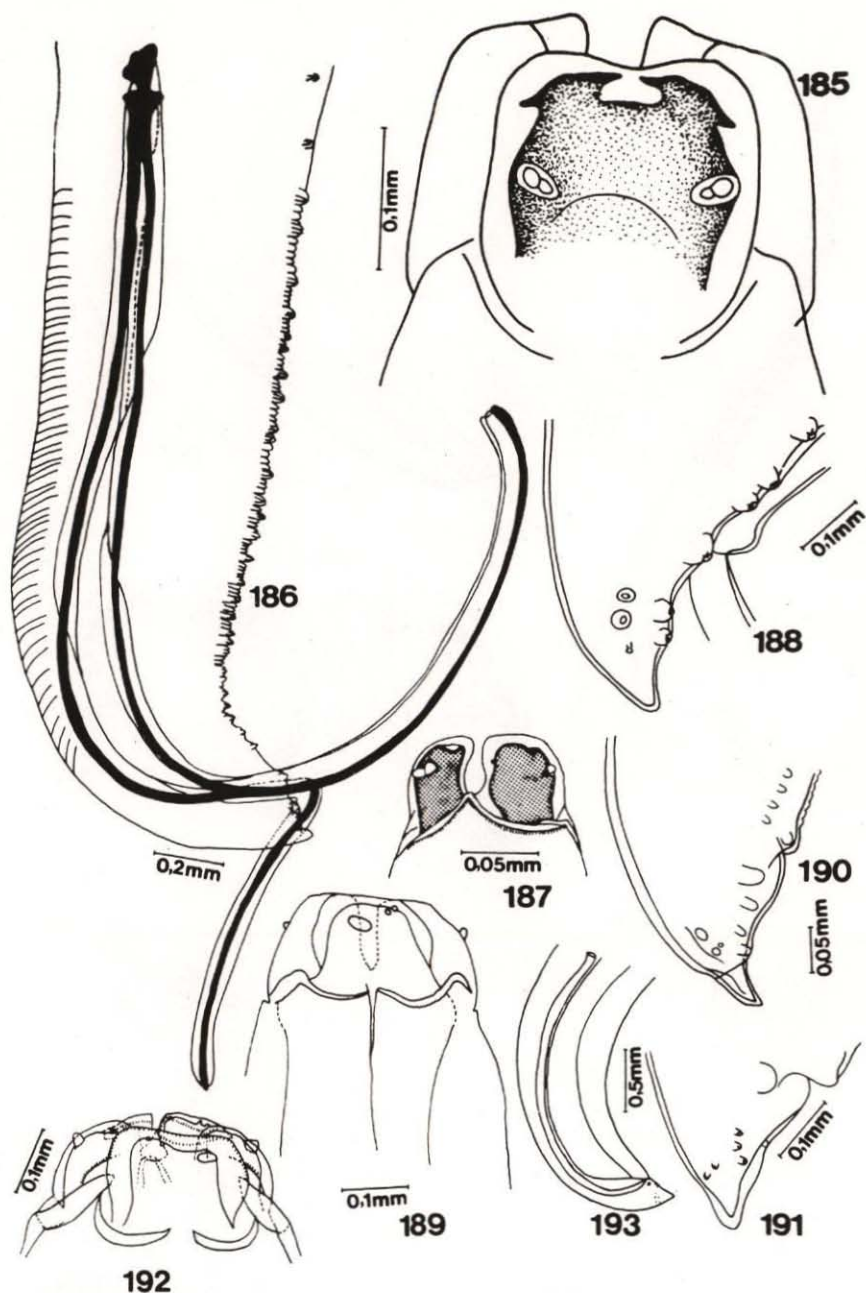
Figs 161-167. *Brevimulticaecum stekhoveni*. (161) Região ventricular; (162) cauda da fêmea; (163) cauda do macho (segundo Sprent, 1979). *Contraecaecum serpentis*. (164) Extremidade anterior; (165) cauda do macho, vista ventral (segundo Araujo, 1970). *Terranova lanceolata*. (166) Cauda do macho, vista lateral; (167) cauda do macho, vista ventral (segundo Sprent, 1979).



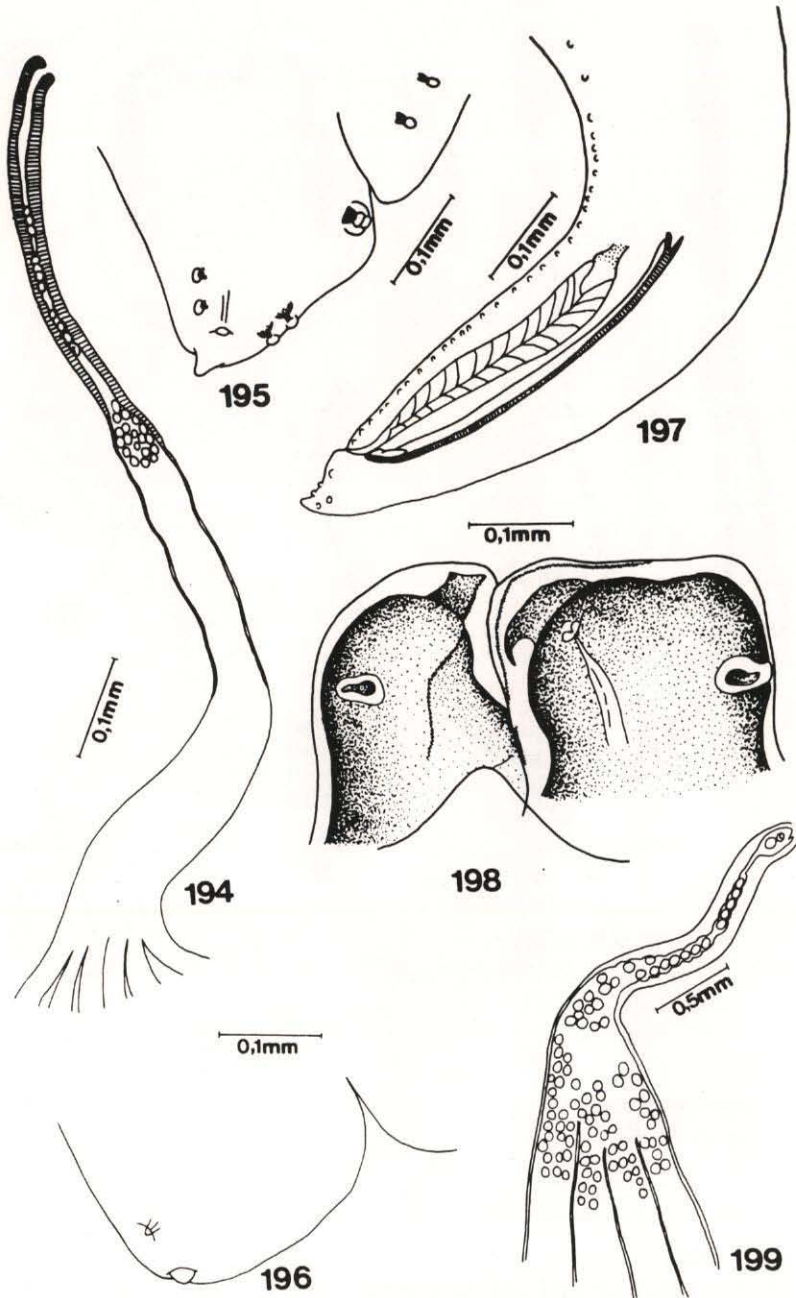
Figs 168-177. *Dujardinascaris longispicula*. (168) Extremidade anterior; (169) lábio dorsal; (170) cauda do macho, vista lateral. *D. paulista*. (171) Extremidade anterior; (172) cauda do macho, vista ventral; (173) cauda da fêmea (segundo Travassos, 1933). *Sulcascaris sulcata*. (174) Extremidade anterior; (175) lábios, vista dorsal; (176) cauda do macho; (177) cauda da fêmea (segundo Freitas & Lent, 1946).



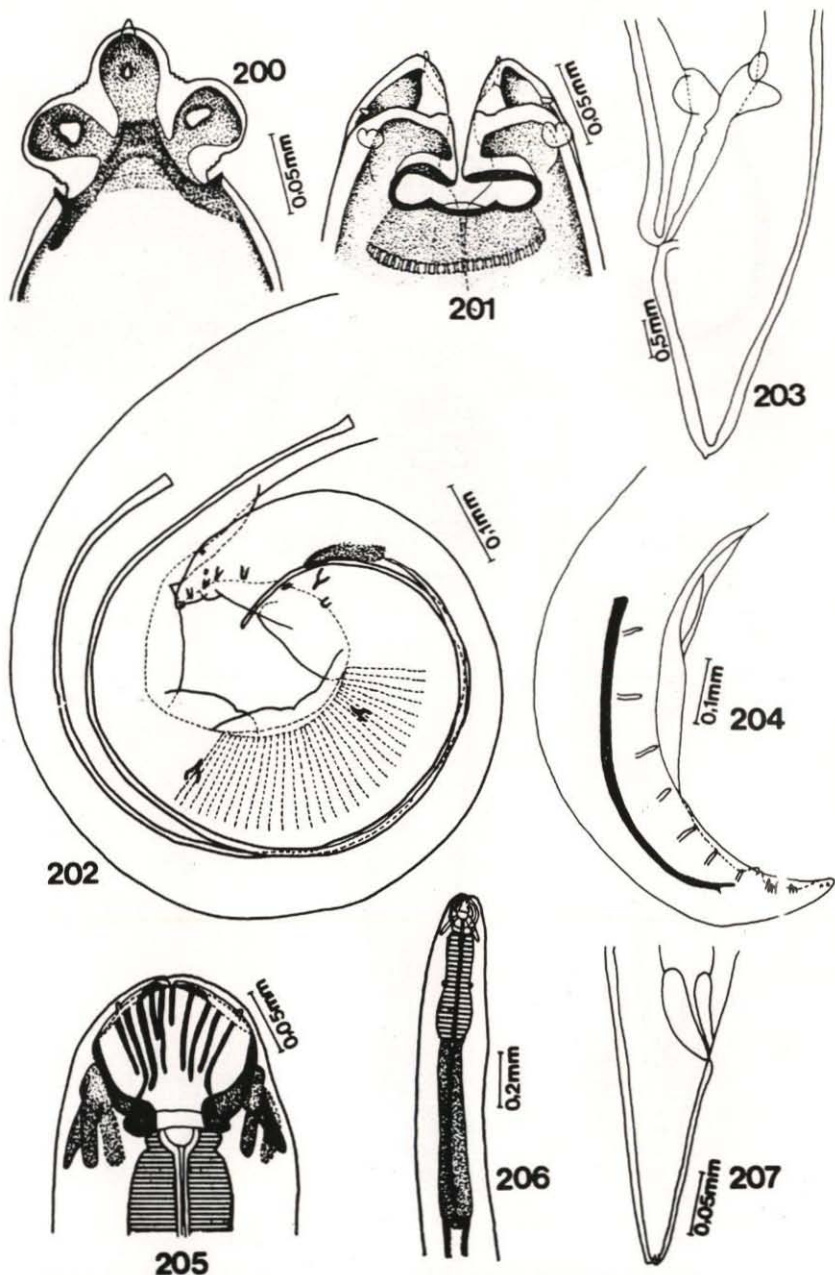
Figs 178- 184. *Ophidascaris arndti*. (178) Extremidade anterior; (179) extremidade posterior do macho; (180) extremidade posterior da fêmea. *O. cretinorum*. (181) Extremidade cefálica; (182) cauda do macho (segundo Freitas, 1968). *O. obconica*. (183) Extremidade cefálica; (184) extremidade caudal do macho, vista lateral (segundo Baylis, 1916).



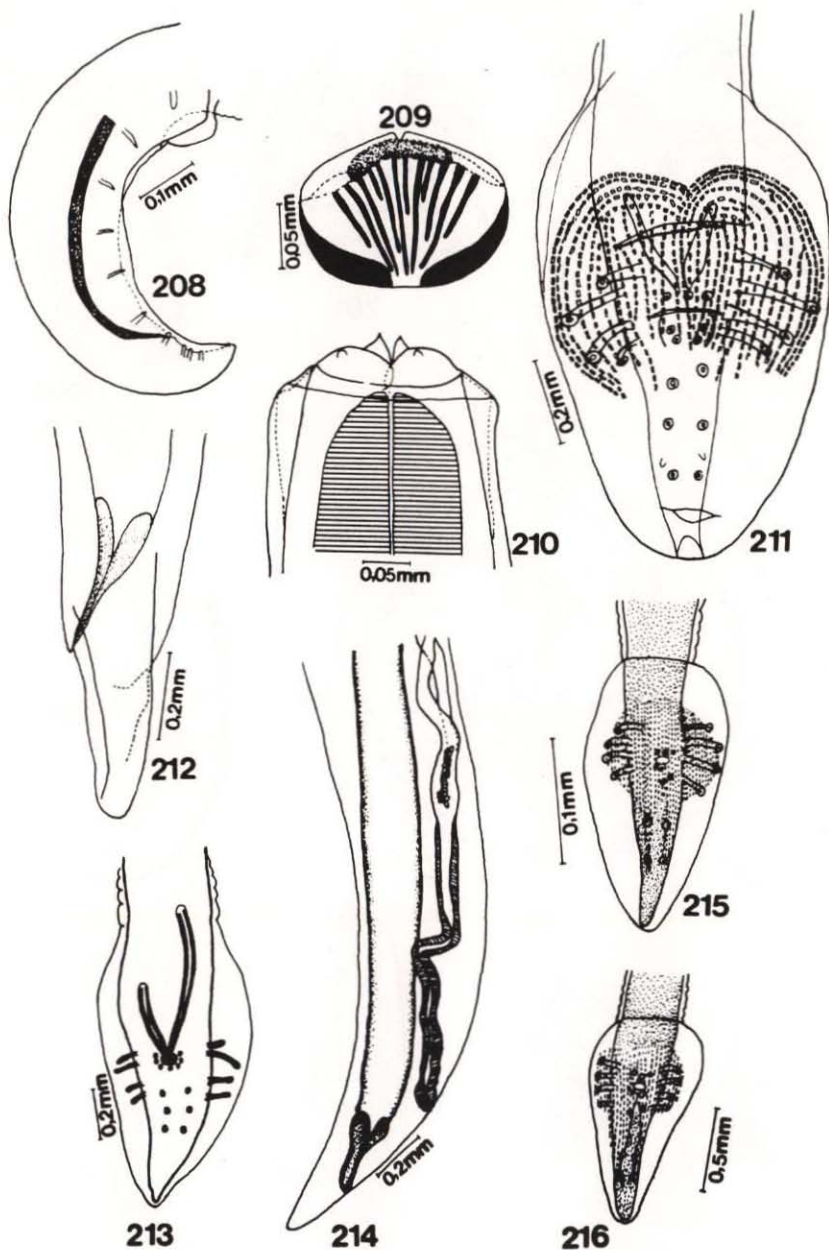
Figs 185-193. *Ophidascaris sicki*. (185) Extremidade cefálica; (186) cauda do macho, vista lateral (segundo Freitas, 1951). *O. sprenti*. (187) Lábio dorsal; (188) cauda do macho (segundo Araujo, 1969). *O. travassosi*. (189) Extremidade anterior, lábio ventro-lateral; (190) cauda do macho, vista lateral; (191) detalhe da extremidade caudal do macho (segundo Vaz, 1938). *O. trichuriformis*. (192) Extremidade cefálica; (193) cauda do macho, vista semi-lateral (segundo Freitas, 1968).



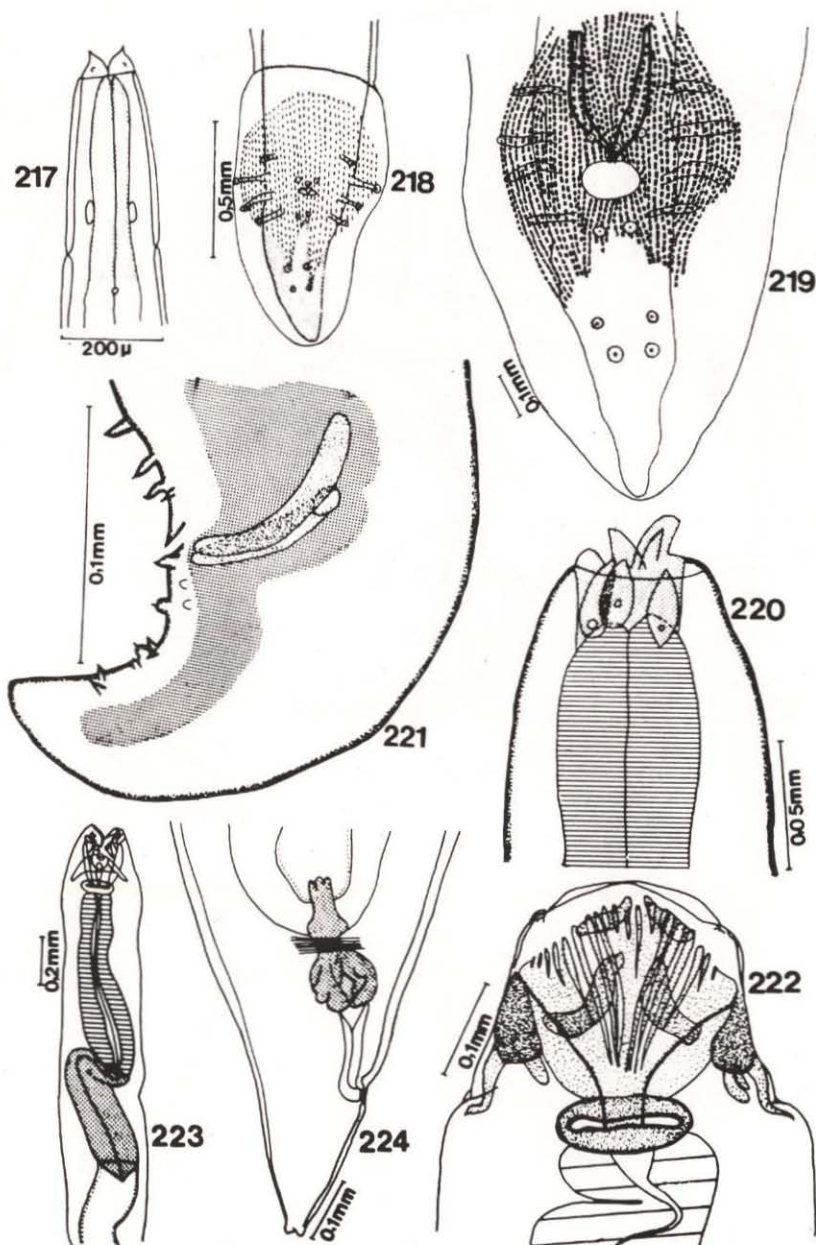
Figs 194-199. *Hexametra boddaertii*. (194) Vagina e útero; (195) extremidade caudal do macho; (196) extremidade caudal da fêmea. *Travossoscaris araujoii*. (197) Extremidade caudal do macho; (198) lábios, vista lateral; (199) vagina e útero (segundo Sprent, 1978).



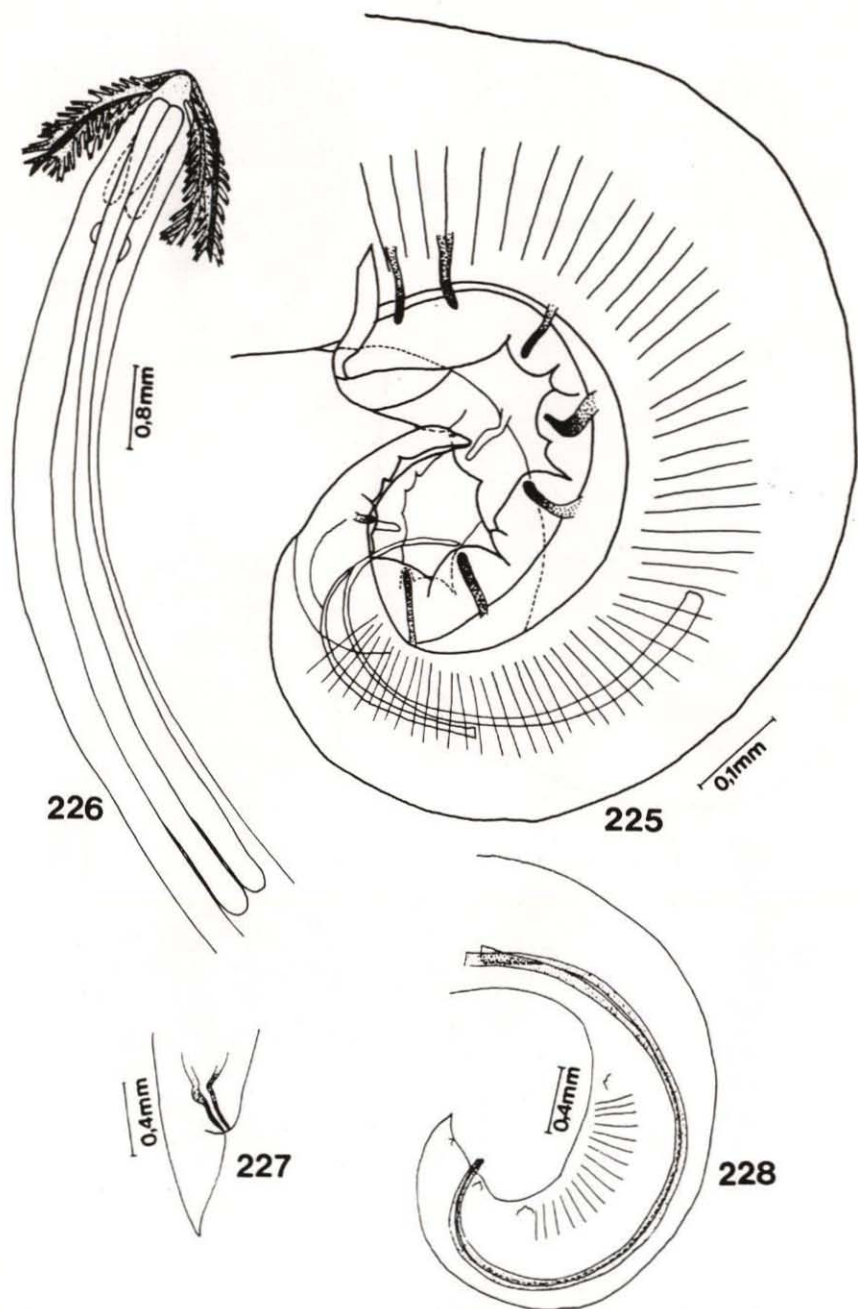
Figs 200-207. *Spiroxys figueiredoi*. (200) lábio, vista lateral; (201) boca, vista dorsal; (202) cauda do macho, vista lateral (segundo Freitas & Dobbin Jr., 1962); (203) cauda da fêmea (segundo Vicente, 1966). *Serpinema magathi*. (204) Extremidade caudal do macho, vista lateral; (205) extremidade cefálica, vista lateral; (206) Extremidade anterior; (207) extremidade caudal da fêmea (segundo Freitas & Dobbin Jr., 1962).



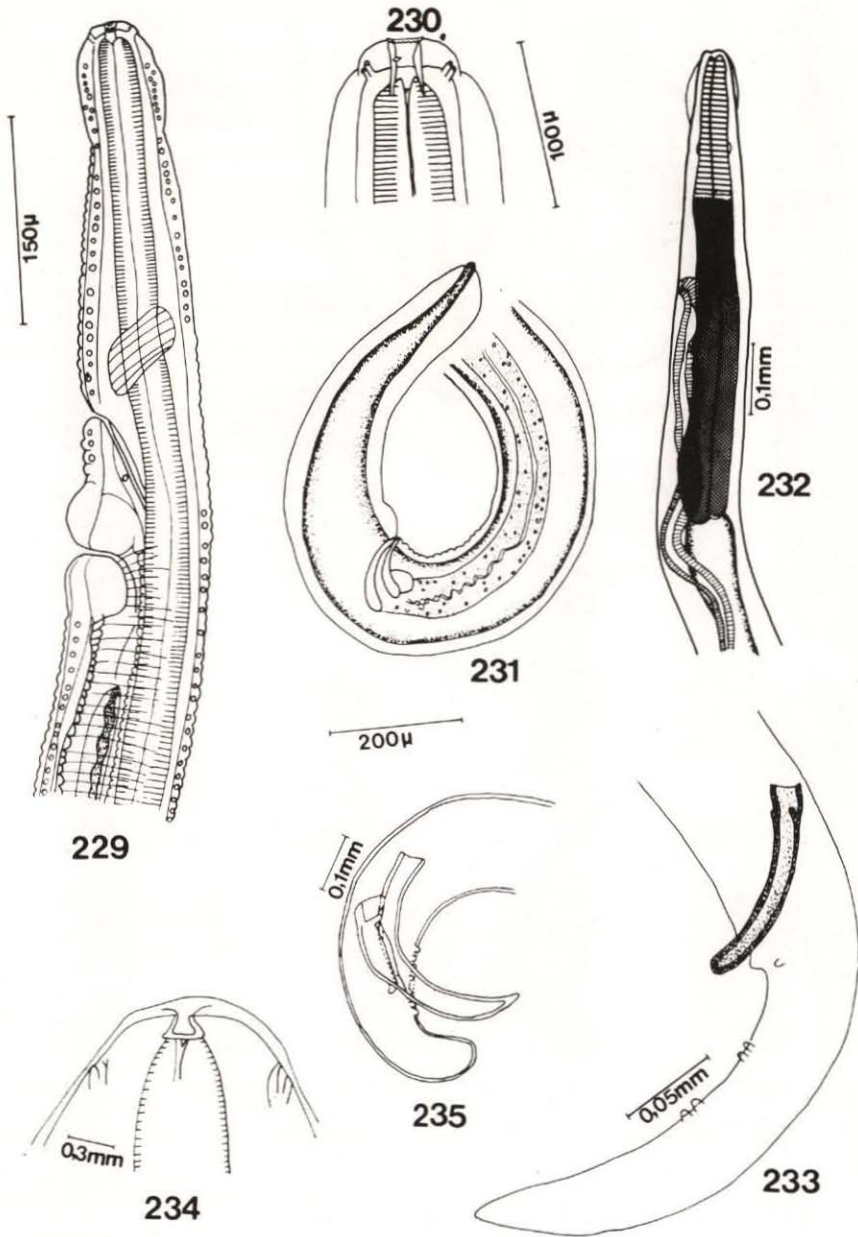
Figs 208-216. *Serpinema monospiculatus*. (208) Extremidade caudal do macho, vista lateral; (209) vulva (segundo Freitas & Dobbin Jr., 1962). *Physaloptera liophis*. (210) Extremidade cefálica; (211) cauda do macho, vista ventral; (212) cauda da fêmea (segundo Vicente & Santos, 1974). *P. lutzi*. (213) Extremidade caudal do macho; (214) extremidade caudal da fêmea (segundo Cristóforo, Guimarães & Rodrigues, 1976). *P. monodens*. (215) Extremidade caudal do macho. *P. obtusissima*. (216) Extremidade caudal do macho (segundo Ortlepp, 1922).



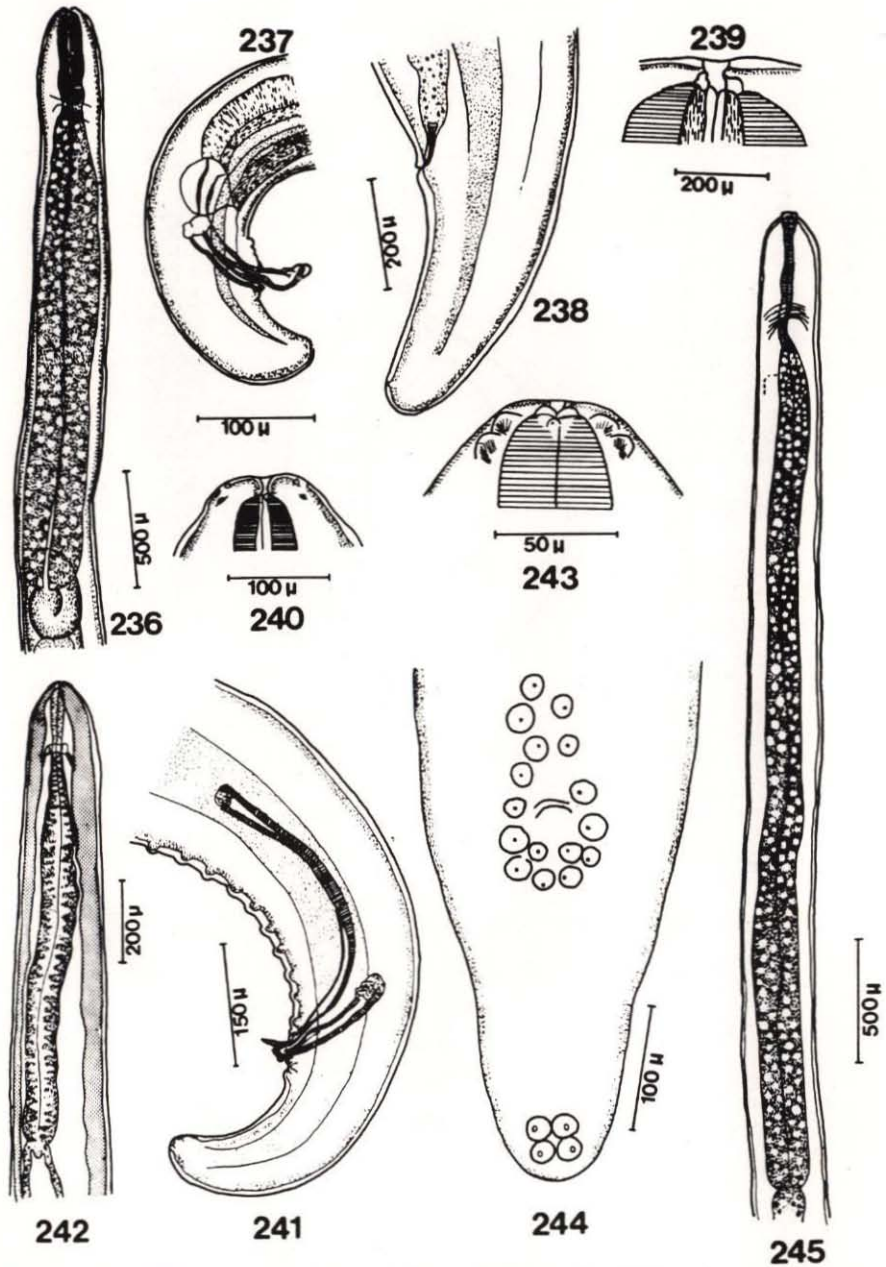
Figs 217-224. *Physaloptera phrynosoma*. (217) Extremidade anterior; (218) extremidade caudal do macho (segundo Ortlepp, 1922); *P. retusa*. (219) Cauda do macho, vista ventral (segundo Vicente & Santos, 1967). *Thubunea dactyluris*. (220) Extremidade cefálica; (221) extremidade caudal, vista lateral (segundo Fábio & Rolas, 1974). *Camallanus amazonicus*. (222) Extremidade cefálica, vista lateral; (223) extremidade anterior; (224) cauda da fêmea (segundo Ribeiro, 1940).



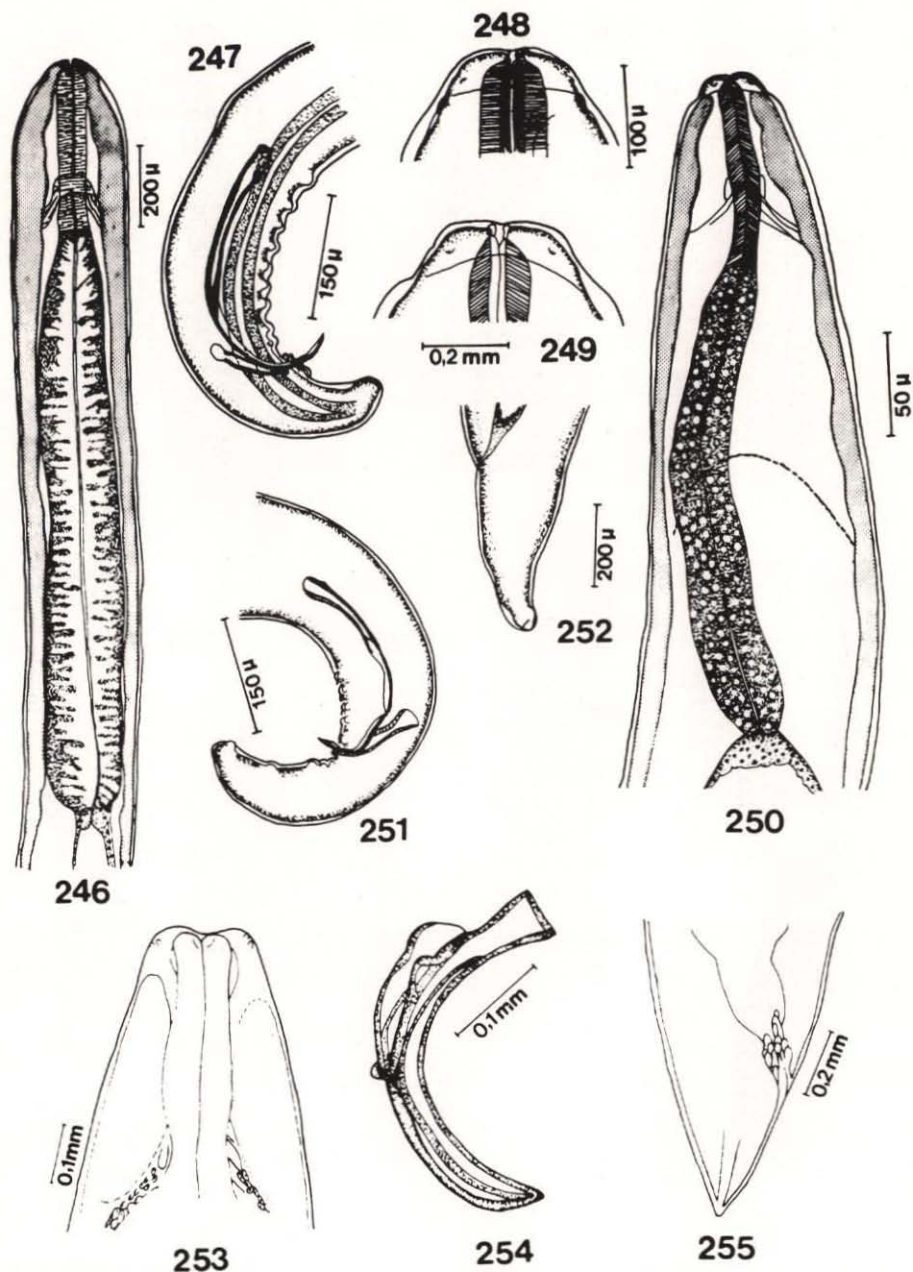
Figs 225-228. *Camallanus amazonicus*. (225) Cauda do macho, vista lateral (segundo Ribeiro, 1940). *Ancyracanthus pinnatifidus*. (226) Extremidade anterior; (227) extremidade caudal da fêmea; (228) extremidade caudal do macho, vista lateral (segundo Gomes & Kohn, 1970).



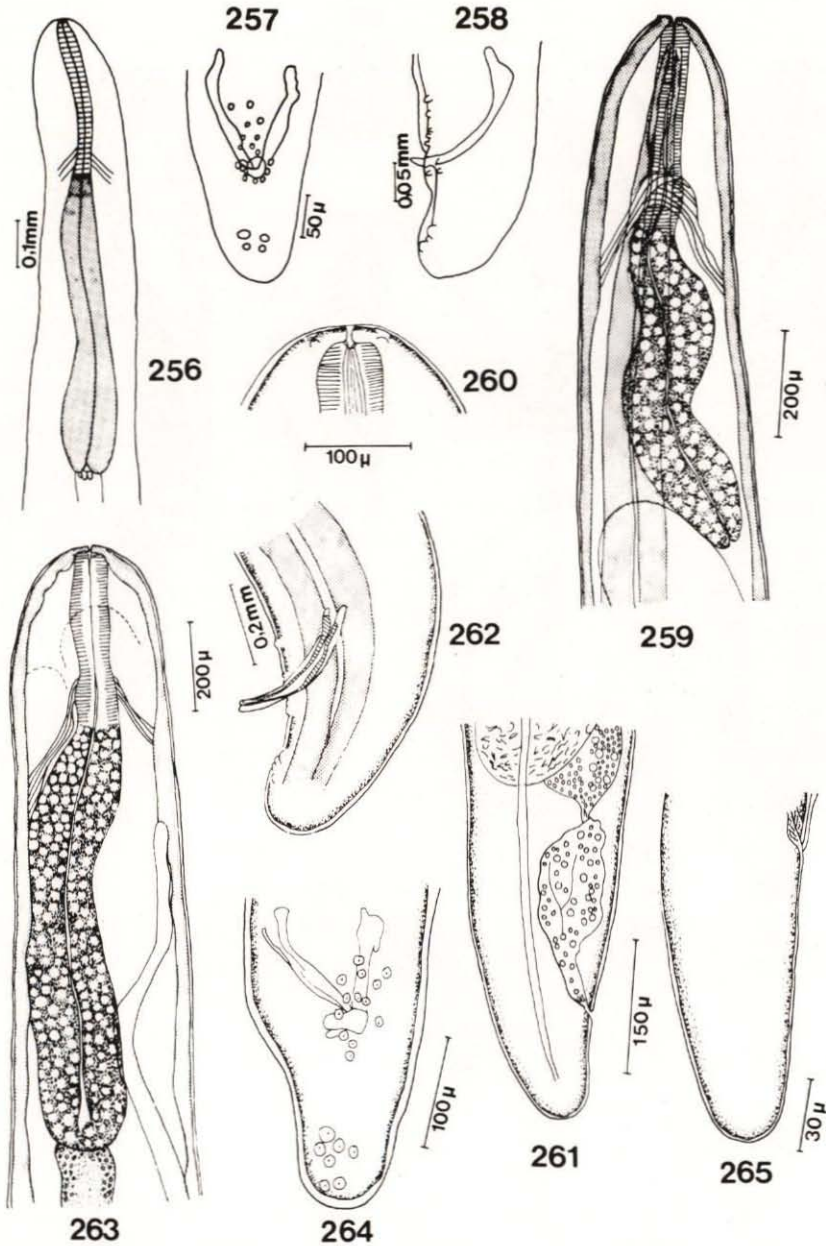
Figs 229-235. *Skrjabinellazia galliardi*. (229) Extremidade anterior da fêmea, vista lateral; (230) extremidade céfalica; (231) cauda da fêmea, vista lateral (segundo Chabaud, 1973). *S. intermedia*. (232) Extremidade anterior; (233) extremidade caudal do macho, vista lateral (segundo Vicente, 1981). *Oswaldofilaria bacillaris*. (234) Extremidade céfalica; (235) cauda do macho, vista lateral (segundo Travassos, 1933).



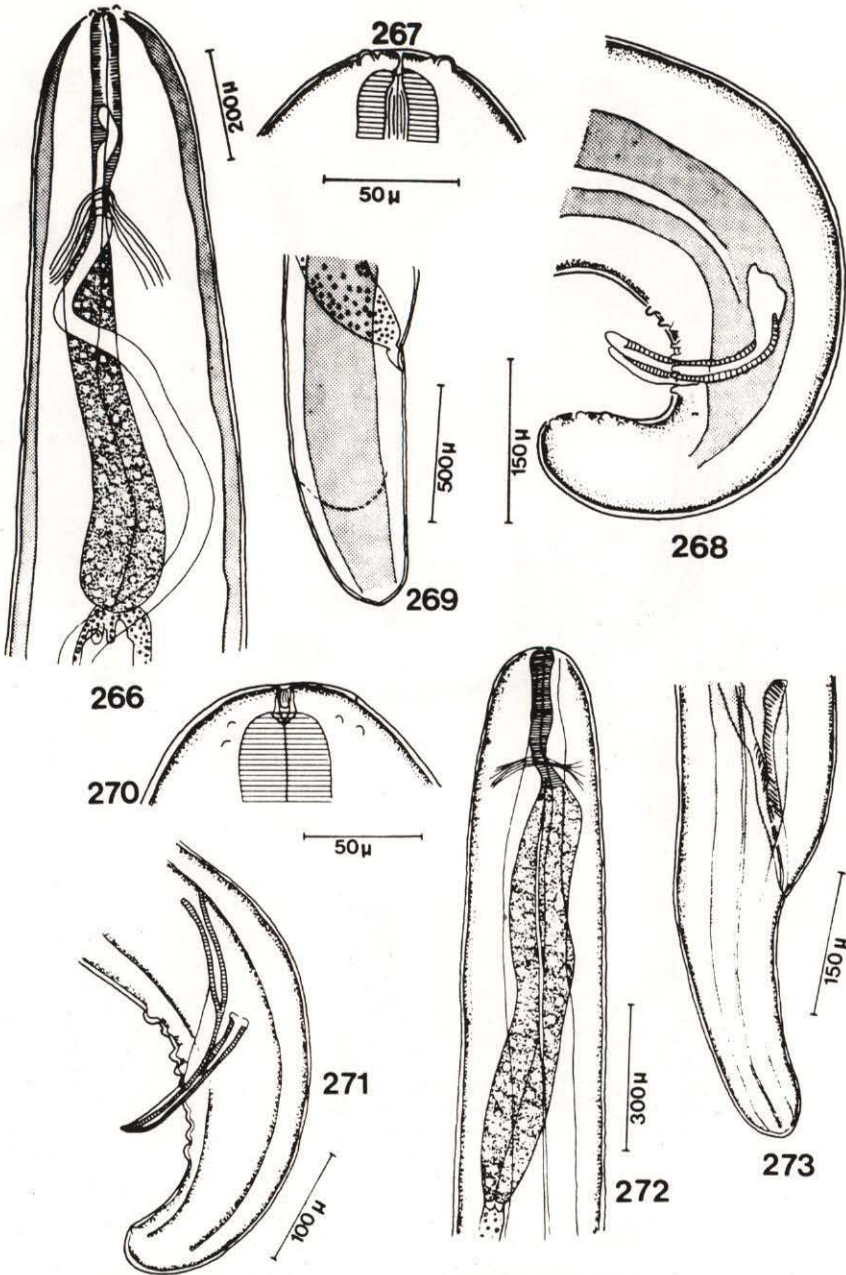
Figs 236-245. *Oswaldofilaria azevedoi*. (236) Extremidade anterior; (237) cauda do macho, vista lateral; (238) extremidade caudal da fêmea; (239) extremidade cefálica (segundo Bain, 1974). *O. belemensis*. (240) Extremidade cefálica; (241) cauda do macho, vista lateral; (242) extremidade anterior. *O. brevicaudata*. (243) Extremidade cefálica; (244) extremidade caudal do macho, vista ventral; (245) extremidade anterior (segundo Bain & Sulahian, 1974).



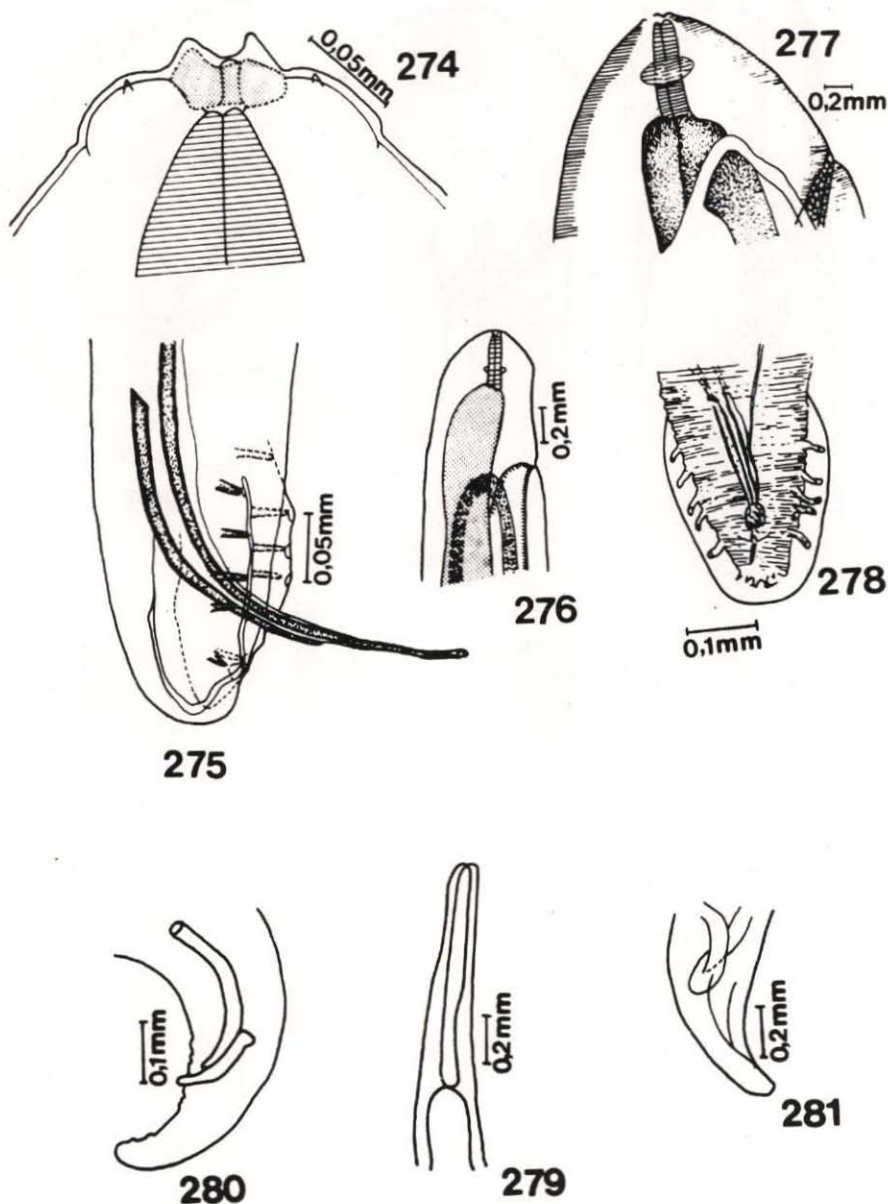
Figs 246-255. *Oswaldofilaria petersi*. (246) Extremidade anterior; (247) extremidade posterior do macho, vista lateral; (248) extremidade céfalica. *O. spinosa*. (249) Extremidade céfalica; (250) extremidade anterior; (251) extremidade caudal do macho, vista lateral; (252) cauda da fêmea (segundo Bain & Sulahian, 1974). *Micropleura vazi*. (253) extremidade céfalica; (254) espículos; (255) extremidade caudal da fêmea (segundo Travassos, 1933).



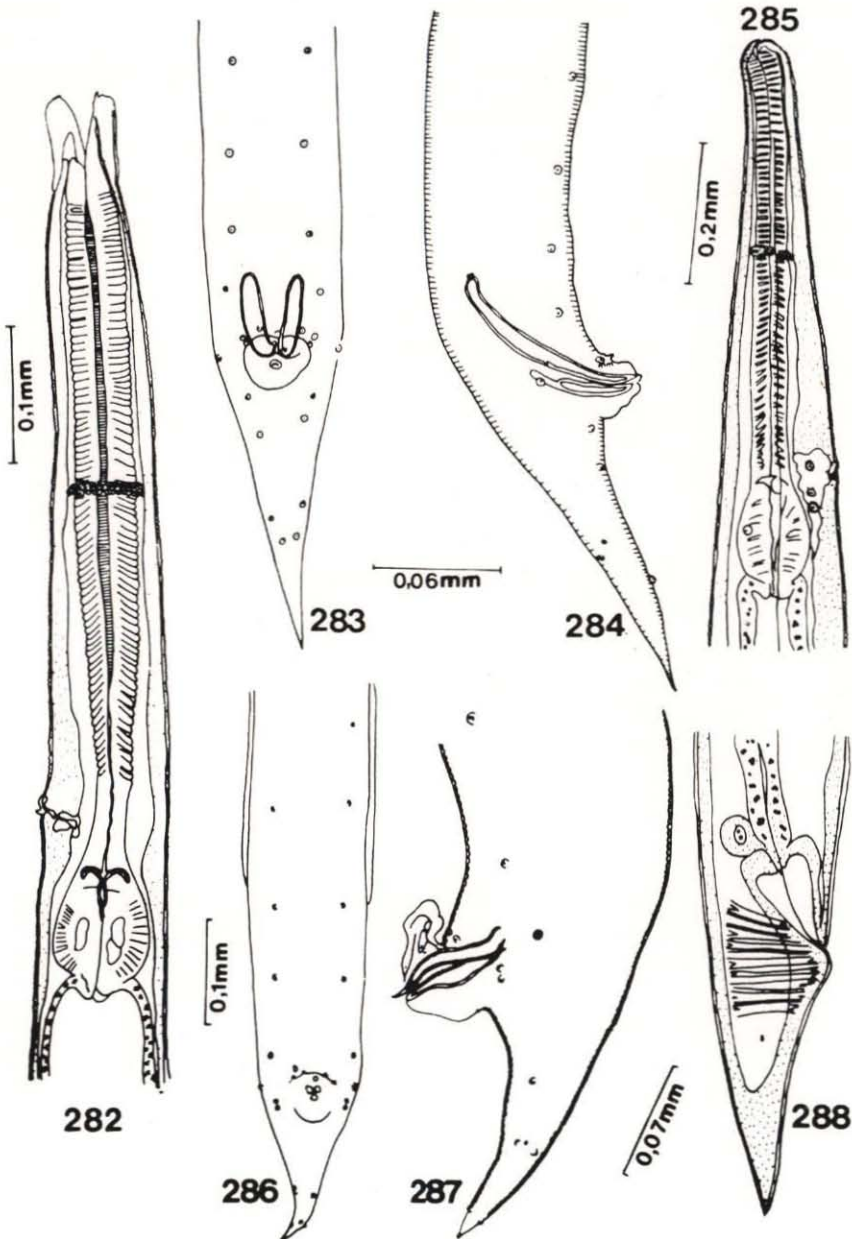
Figs 256-265. *Piratuba digiticauda*. (256) Extremidade anterior; (257) extremidade caudal do macho, vista ventral; (258) extremidade caudal do macho, vista lateral (segundo Lent & Freitas, 1941). *P. lainsoni*. (259) Extremidade anterior; (260) extremidade cefálica; (261) extremidade caudal da fêmea; (262) extremidade caudal do macho, vista lateral. *P. scaffi*. (263) Extremidade anterior; (264) extremidade caudal do macho, vista ventral; (265) extremidade caudal da fêmea (segundo Bain, 1974).



Figs 266-273. *Piratuba shawi*. (266) Extremidade anterior; (267) extremidade céfalica; (268) extremidade caudal do macho, vista lateral; (269) extremidade caudal da fêmea. *P. zaeae*. (270) Extremidade céfalica; (271) extremidade caudal do macho, vista lateral; (272) extremidade anterior; (273) extremidade caudal da fêmea (segundo Bain, 1974).



Figs 274-281. *Hastospiculum digiticaudum*. (274) Extremidade cefálica; (275) extremidade caudal do macho, vista lateral; (276) extremidade anterior (segundo Freitas, 1956). *H. onchocercum*. (277) Extremidade cefálica; (278) extremidade caudal do macho, vista ventral (segundo Chitwood, 1932). *P. carinii*. (279) Extremidade caudal do macho, vista lateral; (280) extremidade anterior (segundo Vaz & Pereira, 1935); (281) extremidade caudal da fêmea.



Figs 282-288. *Maracaya belemensis*. (282) Extremidade anterior; (283) cauda do macho, vista ventral; (284) cauda do macho, vista lateral. *Aplectana albae*. (285) Extremidade anterior; (286) cauda do macho, vista ventral; (287) cauda do macho, vista lateral; (288) extremidade caudal da fêmea, vista lateral (segundo Adamson & Baccan, 1988). Figuras 283 e 284 na escala de 0,06mm; 287 e 288 na escala de 0,07mm.

ÍNDICE DOS NEMATÓIDES E RÉPTEIS HOSPEDEIROS

<i>acanthorhabdias</i> , <i>Acanthorhabdias</i>	20, 21, 27, 28, 29, 30, 102, 118
<i>acuminata</i> , <i>Aplectana</i>	48
<i>acuticauda</i> , <i>Multicaecum</i>	75
<i>acutirostris</i> , <i>Polychrus</i>	61, 88, 98
<i>aesculapii</i> , <i>Erythrolamprus</i>	52, 102
<i>aestivus</i> , <i>Philodryas</i>	90, 103
<i>africana</i> , <i>Africana</i>	23, 57, 58
<i>agile</i> , <i>Multicaecum</i>	76
<i>ahaetulla</i> , <i>Thalerophis</i>	37
<i>alaeuris</i> , <i>Alaueris</i>	23, 60, 62, 63
<i>alatus</i> , <i>Thelandros</i>	65
<i>alba</i> , <i>Amphisbaena</i>	45, 49, 100
<i>albae</i> , <i>Aplectana</i>	22, 46, 49, 100, 157
Alligatoridae	100
<i>alternatus</i> , <i>Bothrops</i>	37, 38, 104
<i>alvarengai</i> , <i>Moaciria</i>	23, 58, 59, 100, 138
<i>alvarengai</i> , <i>Thelandros</i>	23, 65, 67, 99, 100, 129
<i>amarali</i> , <i>Capillaria</i>	21, 32, 59, 103, 120
<i>amazonicus</i> , <i>Camallanus</i>	24, 69, 83, 97, 150, 151, 165
<i>ameiva</i> , <i>Ameiva</i>	60, 65, 66, 67, 86, 87, 88, 89, 95, 99
<i>Amphisbaena</i>	45, 49, 100
<i>amphisbaenia</i> , <i>Dollfusnema</i>	22, 50, 51, 100, 136
Amphisbaenidae	100
<i>anatis</i> , <i>Capillaria</i>	31
<i>Ancyracanthus</i>	24, 81, 82
<i>andersoni</i> , <i>Bufoerakis</i>	58
Anguidae	99
<i>angulatus</i> , <i>Helicops</i>	79, 102
<i>Angusticaecum</i>	24, 69, 73, 74
Anisakidae	23, 68, 69, 70
<i>anoura</i> , <i>Polydelphis</i>	80
<i>Aplectana</i>	22, 42, 48
<i>appendiculatus</i> , <i>Diaphanocephalus</i>	21, 37, 125
<i>appendiculatus</i> , <i>Kalicephalus</i>	36, 37, 103
<i>appendiculatus</i> , <i>Sclerostomum</i>	37, 101, 102, 104
<i>araujoi</i> , <i>Travassosascaris</i>	24, 78, 80, 81, 146
<i>arndti</i> , <i>Ophidascaris</i>	24, 75, 78, 104, 144
<i>Ascaridia</i>	24, 69, 73
Ascarididae	24, 69, 55
Ascaridoidea	23, 26, 68

Atractidae	22, 42, 43
<i>Atractis</i>	22, 42, 43
<i>atrox</i> , <i>Bothrops</i>	38, 78, 93, 104
<i>azevedoi</i> , <i>Oswaldofilaria</i>	25, 70, 93, 98, 151
<i>bacillaris</i> , <i>Oswaldofilaria</i>	25, 70, 93, 101, 151
<i>bahiensis</i> , <i>Gynaecometra</i>	23, 44, 61, 98, 131
<i>baylisi</i> , <i>Brevimulticaecum</i>	24, 56, 75, 100, 101, 141
<i>belemensis</i> , <i>Falcaustra</i>	22, 25, 45, 46, 54, 93, 95, 99, 139
<i>bivittatus</i> , <i>Dendrophidion</i>	37, 102
<i>bicarinatus</i> , <i>Neusticurus</i>	54, 99
<i>bifossatus</i> , <i>Dryadophis</i>	30, 37, 38, 40, 56, 103
<i>bifossatus</i> , <i>Eudryas</i>	37, 103
<i>bifossatus</i> , <i>Mastigodryas</i>	30, 37, 38, 40, 56, 103
<i>bivittatus</i> , <i>Dendrophidion</i>	37, 101
<i>boae</i> , <i>Ankilostoma</i>	38
<i>boae</i> , <i>Ankilostomum</i>	38
<i>boae</i> , <i>Strongylus</i>	38
<i>boae</i> , <i>Uncinaria</i>	38
<i>boddaertii</i> , <i>Hexametra</i>	24, 77, 78, 146
Boidae	101
<i>bothropis</i> , <i>Diaphanocephalus</i>	37
<i>brasiliensis</i> , <i>Oswaldocruzia</i>	21, 34, 40, 97, 103, 122
<i>braziliensis</i> , <i>Metangusticaecum</i>	72
<i>brevicaudata</i> , <i>Oswaldofilaria</i>	25, 60, 93, 95, 152
<i>Brevimulticaecum</i>	24, 69, 73, 75
<i>brevipenis</i> , <i>Kalicephalus</i>	21
<i>brevispiculum</i> , <i>Angusticaecum</i>	24, 74, 75, 96
<i>Bufonerakis</i>	23, 57, 58
<i>bufonis</i> , <i>Rhabdias</i>	28
<i>calcaratus</i> , <i>Kentropyx</i>	95, 99
Camallanidae	24, 83
Camallanoidea	24, 27, 83
<i>Camallanus</i>	24, 83
<i>campanula</i> , <i>Heterakis</i>	59
<i>canina</i> , <i>Boa</i>	101
<i>caninus</i> , <i>Corallus</i>	38, 101
<i>Capillaria</i>	21, 31
<i>carinatus</i> , <i>Chironius</i>	38, 101
<i>carinatus</i> , <i>Herpetodryas</i>	37, 56, 101
<i>carinii</i> , <i>Piratuba</i>	25, 92, 94, 102, 156
<i>catenatus</i> , <i>Emyalius</i>	40, 97

<i>catostomi, Pseudocapillaria</i>	32
<i>caudatus, Alaeuris</i>	23, 63, 64, 97, 128
<i>cenchria, Epicrates</i>	38, 101
<i>cesarpintoi, Capillaria</i>	33
<i>cesarpintoi, Pharyngodon</i>	23, 64, 66
<i>cesarpintoi, Pseudocapillaria</i>	21, 33, 34, 102, 121
<i>chabaudi, Africana</i>	23, 58, 99, 138
<i>Chapiniella</i>	21, 41
Chelidae	97
<i>Chelonia</i>	57
Cheloniidae	96
<i>Chironius</i>	37, 101
<i>chitwoodi, Kalicephalus</i>	38
<i>cinerascens, Duberia</i>	37
<i>cirratus, Ozolaimus</i>	23, 63, 64, 98, 128
<i>clausa, Physaloptera</i>	85
<i>clelia, Clelia</i>	37, 86, 101
Cobboldinidae	22, 42, 43, 47
<i>coerulus, Xenodon</i>	37, 104
<i>Coluber</i>	37, 101
Colubridae	101
<i>conciliatus, Klossinemella</i>	22, 47, 48, 97, 133
<i>constrictor, Boa</i>	38, 86, 101
<i>constrictor, Constrictor</i>	38, 86, 101
<i>contorta, Spiroxys</i>	82
<i>Contracaecum</i>	23, 68, 60
<i>corais, Drymarchon</i>	37, 102
<i>cornutum, Phrynosoma</i>	86
<i>Cosmocerca</i>	22, 42, 48, 49
Cosmocercidae	22, 42, 43, 47
Cosmocercoidea	22, 26, 42
<i>costatum, Sclerostomum</i>	37
<i>costatus, Diaphanocephalus</i>	37
<i>costatus, Kalicephalus</i>	21, 37, 38, 101, 102, 103, 104, 125
<i>cotiara, Bothrops</i>	37, 104
<i>couperi, Drymarchon</i>	37, 102
<i>crassus, Epicrates</i>	37, 38, 101
<i>cretinorum, Ophidascaris</i>	24, 78, 79, 103, 144
<i>Crocodylia</i>	100
<i>crocodylus, Caiman</i>	76, 77, 91, 92, 93, 100
<i>crotali, Capillaria</i>	21

<i>crotali, Trichosoma</i>	31
Crotalidae	105
<i>Crotalus</i>	73
<i>cruciata, Atractis</i>	22, 44, 100, 132
<i>cruzi, Strongyloides</i>	21, 30, 97, 119
<i>Cruzia</i>	22, 42, 52, 100
<i>dactyluris, Atractis</i>	25, 44, 87, 89, 149
<i>decipiens, Terranova</i>	72
<i>denticulata, Chelonoides</i>	96
<i>denticulata, Geochelone</i>	42, 46, 47, 74, 96
<i>denticulata, Testudo</i>	96
Diaphanocephalidae	21, 33
Diaphanocephaloidea	21, 26, 33
<i>Diaphanocephalus</i>	21, 33, 34
<i>diesingi, Diaphanocephalus</i>	21, 35, 99, 123
<i>digiticauda, Piratuba</i>	25, 92, 94, 100, 154
<i>digiticaudum, Hastospiculum</i>	25, 90, 91, 156
Diplotriaenidae	25, 89
Diplotriaenoidea	25, 89
<i>Dollfusnema</i>	22, 42, 48, 50
<i>dracaena, Thorictis</i>	99
Dracunculoidea	25, 27, 90
<i>dujardini, Dujardinascaris</i>	24, 69, 73, 76
<i>Dujardinia</i>	77
<i>dumeriliana, Podocnemis</i>	82, 97
<i>durissus, Crotalus</i>	37, 73
<i>Eucoleus</i>	31
<i>Eunectes</i>	101
<i>expansa, Podocnemis</i>	47, 82, 83, 97
<i>falcata, Falcaustra</i>	53
<i>Falcaustra</i>	22, 42, 52, 53
<i>figueiredoi, Spiroxyis</i>	24, 78, 82, 147
<i>filaria, Ophidascaris</i>	68
Filarioidea	25, 27
<i>flexuosa, Ascaridia</i>	24, 73
<i>freitasi, Strongyluris</i>	60
<i>freitasi, Tonaudia</i>	22, 54, 57, 139
<i>freitaslenti, Capillaria</i>	21, 32, 98, 120
<i>freitaslenti, Echinocoleus</i>	31
<i>freitaslenti, Eucoleus</i>	31
<i>galeatum, Sclerostomum</i>	35

<i>galeatus</i> , <i>Diaphanocephalus</i>	21, 35, 36, 100, 124
<i>galliardi</i> , <i>Skrjabinellazia</i>	23, 68, 69, 97, 151
Gekgonidae	97
<i>Geochelone</i>	96
<i>geoffroanus</i> , <i>Phrynops</i>	97
<i>geoffroana</i> , <i>Phrynops</i>	84
<i>gibsoni</i> , <i>Brevimulticaecum</i>	24, 56, 76, 101, 141
<i>gigas</i> , <i>Lojosophis</i>	71
Gnathostomatidae	24, 81
Gnathostomatoidea	24, 27, 81
<i>graciai</i> , <i>Maracaya</i>	45
<i>guentheri</i> , <i>Xenodon</i>	37, 104
<i>guianensis</i> , <i>Dracaena</i>	93, 99
<i>gulosa</i> , <i>Labduris</i>	22, 45, 46, 96, 132
<i>Gynaecometra</i>	23, 60, 61
<i>Hastospiculum</i>	25, 89, 90
<i>helicina</i> , <i>Multicaecum</i>	76
<i>hermafrodita</i> , <i>Ascaridia</i>	73
Heterakidae	23, 57
Heterakoidea	23, 26, 57
<i>hexametra</i> , <i>Hexametra</i>	24, 77
<i>Hexametra</i>	24, 69, 73, 77
<i>hexauterina</i> , <i>Hexametra</i>	77
<i>holoptera</i> , <i>Angusticaecum</i>	74
<i>humeralis</i> , <i>Gonatodes</i>	68, 97
<i>Ichthyocapillaria</i>	21, 33
<i>iguana</i> , <i>Iguana</i>	63, 97
Iguanidae	97
<i>iheringi</i> , <i>Klossinemella</i>	47
<i>inermis</i> , <i>Sclerostomum</i>	37
<i>inermis</i> , <i>Diaphanocephalus</i>	37
<i>inermis</i> , <i>Kalicephalus</i>	21, 37, 38, 101, 103, 104, 126
<i>intermedia</i> , <i>Salobrella</i>	68
<i>intermedia</i> , <i>Skrjabinellazia</i>	23, 68, 70, 98, 151
<i>intermedius</i> , <i>Serpinema</i>	83
<i>irineuta</i> , <i>Labiduris</i>	22, 45, 47, 96
<i>jacuruxi</i> , <i>Diaphanocephalus</i>	21, 36, 99, 124
<i>jararaca</i> , <i>Bothrops</i>	37, 38, 86
<i>jararacussu</i> , <i>Bothrops</i>	37
<i>kalicephalum</i> , <i>Sclerostomum</i>	37
<i>Kalicephalus</i>	21, 33, 36, 39, 100, 141

<i>Kathlania</i>	22, 42, 52, 53, 55
<i>Kathlaniidae</i>	22, 42, 43, 51
<i>kathlena</i> , <i>Kathlania</i>	55
<i>Kinosternidae</i>	96
<i>Klossinemella</i>	22, 42, 47, 48
<i>labiata</i> , <i>Rhabdias</i>	20, 28, 29, 103, 104, 117
<i>Lacertilia</i>	97
<i>lacustris</i> , <i>Camallanus</i>	83
<i>lagarda</i> , <i>Physaloptera</i>	87
<i>lainsoni</i> , <i>Piratuba</i>	25, 94, 96, 97, 98, 154
<i>lanceolata</i> , <i>Ascaris</i>	72
<i>lanceolata</i> , <i>Terranova</i>	24, 72, 74, 101, 142
<i>largitor</i> , <i>Thelandros</i>	23, 65, 67, 97, 99, 130
<i>latirostris</i> , <i>Caiman</i>	76, 100
<i>lemniscatus</i> , <i>Cnemidophorus</i>	64, 99
<i>Leptophis</i>	37, 102
<i>leptura</i> , <i>Kathlania</i>	22, 53, 55, 96, 140
<i>lepturis</i> , <i>Pseudoheterakis</i>	55
<i>lepturum</i> , <i>Oxysoma</i>	55
<i>lessonae</i> , <i>Diploglossus</i>	66, 99
<i>liophis</i> , <i>Physaloptera</i>	25, 28, 49, 85, 103, 148
<i>longispicula</i> , <i>Dujardinia</i>	74, 77
<i>longispicula</i> , <i>Dujardinascaris</i>	24, 74, 77, 100, 143
<i>lutzi</i> , <i>Physaloptera</i>	25, 86, 98, 99, 148
<i>mabouia</i> , <i>Hemidactylus</i>	30, 40, 65, 68, 89, 97
<i>mabouia</i> , <i>Mabuya</i>	65, 94, 95, 100
<i>maculata</i> , <i>Mabuya</i>	59, 65, 100
<i>magathi</i> , <i>Camallanus</i>	25, 84, 85, 96, 147
<i>Maracaya</i>	22, 42, 43, 45, 46, 100, 157
<i>marmoratus</i> , <i>Polychrus</i>	93, 94, 98
<i>mascula</i> , <i>Falcaustra</i>	22, 53, 54, 102, 139
<i>Mastigodryas</i>	37, 56
<i>mazzai</i> , <i>Oswaldocruzia</i>	21, 34, 40, 98, 122
<i>megatyphlon</i> , <i>Ozolaimus</i>	23, 63, 64, 98, 128
<i>merremii</i> , <i>Ophis</i>	104
<i>merremii</i> , <i>Rhadinea</i>	104
<i>merremii</i> , <i>Waglerophis</i>	37, 104
<i>merremii</i> , <i>Xenodon</i>	37, 78, 79, 80, 88
<i>Meteterakis</i>	59
<i>microcephalum</i> , <i>Leposternon</i>	50, 100
<i>miconata</i> , <i>Physaloptera</i>	87

<i>Micropleura</i>	25, 90, 91, 92, 100, 101
Micropleuridae	25, 90
<i>miliaris</i> , <i>Liophis</i>	28, 29, 32, 37, 38, 80, 85, 102
<i>murinae</i> , <i>Ichthyocapillaria</i>	33, 34, 136
<i>Moaciria</i>	23, 57, 59
Molineidae	23, 39
<i>monodens</i> , <i>Physaloptera</i>	25, 86, 101, 148
<i>monospiculatus</i> , <i>Serpinema</i>	25, 83, 85, 97, 148
<i>mucronata</i> , <i>Physaloptera</i>	72, 87
<i>mucronatus</i> , <i>Diaphanocephalus</i>	37
<i>mucronatus</i> , <i>Kalicephalus</i>	36, 37
<i>Multicaecum</i>	76
<i>murinae</i> , <i>Capillaria</i>	34, 36, 101, 121
<i>murinus</i> , <i>Eunectes</i>	33, 101
<i>muta</i> , <i>Lachesis</i>	105
<i>mydas</i> , <i>Chelone</i>	96
<i>mydas</i> , <i>Chelonia</i>	55, 57, 71, 96
<i>mabouia</i> , <i>Hemidactylus</i>	67
<i>nasuta</i> , <i>Batrachemys</i>	84, 97
<i>Neyrapterectana</i>	49
<i>necopinus</i> , <i>Oxyascaris</i>	56
<i>neorectiphilus</i> , <i>Kalicephalus</i>	21, 38, 101, 103, 126
<i>neuwiedii</i> , <i>Xenodon</i>	37, 49, 104
<i>niger</i> , <i>Melanosuchus</i>	72, 76, 93, 101
<i>niger</i> , <i>Caiman</i>	101
<i>nigra</i> , <i>Champsia</i>	101
<i>nigropunctatus</i> , <i>Tupinambis</i>	35, 94, 99
<i>obconica</i> , <i>Ophidascaris</i>	24, 79, 102, 144
<i>obtusissima</i> , <i>Physaloptera</i>	25, 86, 101, 148
Onchocercidae	25, 92
<i>onchocercum</i> , <i>Hastospiculum</i>	25, 90, 91, 73, 156
<i>Ophidascaris</i>	24, 69, 73, 77
<i>Ophidia</i>	78, 101
<i>ophidiae</i> , <i>Strongyloides</i>	21, 30, 32, 103, 119
<i>ornata</i> , <i>Cosmocerca</i>	50
<i>oscaris</i> , <i>Strongyluris</i>	23, 51, 60, 98, 99, 136
<i>Oswaldocruzia</i>	21, 35, 39, 40
<i>Oswaldofilaria</i>	25, 92, 93, 152
<i>oxyascaris</i> , <i>Oxyascaris</i>	22, 42, 55, 56, 101, 102, 103, 140
<i>Oxysomatium</i>	49
Oxyuridae	23, 60, 61

<i>Oxyuroidea</i>	23, 26, 60, 62
<i>Ozolaimus</i>	23, 60, 63
<i>papillifera</i> , <i>Aplectana</i>	22, 49, 50, 102, 104, 135
<i>papillifera</i> , <i>Neyrapterectana</i>	49
<i>Parapharyngodon</i>	60, 62, 65, 67, 68
<i>parvus</i> , <i>Camallanus</i>	84
<i>patagoniensis</i> , <i>Philodryas</i>	37, 38, 103
<i>paulista</i> , <i>Dujardinascaris</i>	24, 74, 77, 100, 143
<i>pectinatus</i> , <i>Ancyracanthus</i>	82
<i>Pelomedusidae</i>	97
<i>petersi</i> , <i>Oswaldofilaria</i>	25, 94, 95, 99, 153
<i>Pharyngodon</i>	23, 64, 65, 98, 129
<i>Pharyngodonidae</i>	23, 60, 61
<i>philodryadus</i> , <i>Kalicephalus</i>	37
<i>Philodryas</i>	28, 88, 103
<i>phocaena</i> , <i>Lepostemon</i>	50, 100
<i>phrynosoma</i> , <i>Physaloptera</i>	25, 86, 87, 149
<i>Physaloptera</i>	25, 84, 85, 87, 88, 98, 99, 100, 103, 104
<i>Physalopteroidea</i>	25, 27, 84
<i>Physalopteridae</i>	25, 84, 88, 97
<i>pinnatifidus</i> , <i>Ancyracanthus</i>	24, 69, 82, 97, 150
<i>pintoi</i> , <i>Brevimulticaecum</i>	24, 72, 76, 100, 141
<i>Piratuba</i>	25, 92, 93, 94
<i>poecilogyrus</i> , <i>Leimadophis</i>	33, 54, 56, 102
<i>Polydelphis</i>	24, 69, 73, 80
<i>pradoi</i> , <i>Bothrops</i>	38
<i>Pseudocapilaria</i>	21, 31, 32, 33
<i>pudica</i> , <i>Thubunacea</i>	88
<i>pullatus</i> , <i>Spilotes</i>	37, 103
<i>punctatus</i> , <i>Anolis</i>	94, 97
<i>punctularia</i> , <i>Geomyda</i>	55, 96
<i>pusilla</i> , <i>Aplectana</i>	22, 46, 49, 100, 134
<i>pusillum</i> , <i>Oxysomatium</i>	49
<i>quadrangularis</i> , <i>Ascaris</i>	24, 77, 81
<i>quadricornis</i> , <i>Hexametra</i>	77, 80
<i>raillieti</i> , <i>Aplectana</i>	22, 46, 49, 100, 134
<i>rara</i> , <i>Cosmocerca</i>	22, 50, 100, 136
<i>rectiphilus neorectiphilus</i>	38, 141
<i>regale</i> , <i>Phrynosoma</i>	86
<i>reginae</i> , <i>Leimadophis</i>	37, 102
<i>retusa</i> , <i>Physaloptera</i>	25, 87, 98, 100, 149

<i>retusa</i> , <i>Spiroptera</i>	87
<i>Rhabdias</i>	20, 27, 38
Rhabdiasidae	20, 27
Rhabditoidea	20, 26, 27
<i>Rhadinea</i>	28
<i>rhinostoma</i> , <i>Simophis</i>	37, 38, 104
<i>rhombeata</i> , <i>Lachesis</i>	105
<i>rodriguesi</i> , <i>Bufoenerakis</i>	23, 51, 59, 103, 137
<i>rodriguesi</i> , <i>Meteteraklis</i>	59
<i>rudolphii</i> , <i>Cruzia</i>	22, 52, 53, 102, 140
<i>sai</i> , <i>Strongyluris</i>	60
<i>salomonis</i> , <i>Typhlonema</i>	62
<i>salvelini</i> , <i>Pseudocapillaria</i>	33
<i>sauricola</i> , <i>Sauricola</i>	21, 39, 41, 42, 96, 127
<i>scaffi</i> , <i>Piratuba</i>	25, 95, 96, 99, 154
<i>sceleratus</i> , <i>Pseudothelandros</i>	65
<i>sceleratus</i> , <i>Thelandros</i>	23, 65, 67, 97, 98, 99, 130
<i>schottii</i> , <i>Leimadophis</i>	28, 37, 102
Scincidae	100
<i>scorpioides</i> , <i>Kinostemon</i>	82, 84, 96
<i>scutipunctatus</i> , <i>Tapinurus</i>	66, 98
<i>semicinctus</i> , <i>Lystrophis</i>	37, 102
<i>semitaeniatus</i> , <i>Tropidurus</i>	98
<i>sentipunctatus</i> , <i>Tapinurus</i>	98
<i>serpentis</i> , <i>Contraecacum</i>	23, 71, 72, 142
<i>Serpinema</i>	25, 83, 84, 96
<i>serra</i> , <i>Philodryas</i>	37, 103
Seuratidae	23, 68
Seuratoidea	23, 26, 68
<i>severus</i> , <i>Xenodon</i>	78, 79, 104
<i>shawi</i> , <i>Piratuba</i>	26, 95, 96, 99, 155
<i>sicki</i> , <i>Ophidascaris</i>	24, 79, 104, 145
<i>Skrjabinellazia</i>	23, 68
<i>spiculigerum</i> , <i>Contraecacum</i>	71
<i>Spilotes</i>	103
<i>spinicauda</i> , <i>Ascaris</i>	23, 59, 64
<i>Spinicauda</i>	23, 57, 58, 59, 99, 100, 137
<i>spinosa</i> , <i>Oswaldofilaria</i>	25, 92, 94, 100, 153
<i>spinulosus</i> , <i>Tropidurus</i>	60, 62, 66, 68, 88, 94, 98
<i>Spironoura</i>	55
<i>Spiroxys</i>	24, 81, 82

Spiruridae	25, 89
<i>Spirurinae</i>	25, 89, 97
Spiruroidea	25, 27, 89
<i>sprenti, Ophidascaris</i>	24, 79, 81, 145
<i>stekhoveni, Brevimulticaecum</i>	24, 72, 76, 100, 101, 142
<i>stekhoveni, Multicaecum</i>	72, 76
<i>stercoralis, Strongyloides</i>	30
Strongylidae	21, 41
Strongyloidea	21, 26, 41
<i>strongyloides, Diaphanocephalus</i>	35
<i>Strongyloides</i>	21, 27, 29
Strongyloididae	21, 27, 29
<i>Strongyluris</i>	23, 57, 60, 98
<i>Strongylus</i>	40
<i>strumosus, Kalicephalus</i>	37
<i>subauricularis, Oswaldocruzia</i>	21, 35, 40, 123
<i>subulatus, Kalicephalus</i>	21, 38, 39, 101, 127
<i>Sulcascaris</i>	24, 68, 70, 71
<i>sulcata, Ascaris</i>	71
<i>sulcata, Sulcascaris</i>	24, 71, 75, 97, 143
<i>sulcatum, Porrocaecum</i>	71
<i>superciliosa, Uranoscodon</i>	58, 99
<i>severus, Xenodon</i>	37
<i>tabulata, Testudo</i>	96
Tartaruga do rio Amazonas	44
<i>taurica, Skrjabinelazia</i>	68
<i>teguixin, Tejus</i>	35, 60, 99
<i>teguixin, Tupinambis</i>	35, 39, 44, 52, 60, 87, 88, 92, 100
Teiidae	99
<i>tentaculata, Cruzia</i>	52
<i>Terranova</i>	24, 69, 70, 71
<i>terrificus, Crotalus</i>	31, 37, 38, 77, 79, 81, 90
Testudines	96
Testudinidae	96
<i>Thelandros</i>	23, 60, 62, 65, 66, 67, 68, 97, 98, 99
<i>Thubunaea</i>	25, 84, 88
<i>tikasinghi, Falcaustra</i>	22, 53, 55, 96, 140
<i>tikasinghi, Spironoura</i>	55
<i>tonaudia, Tonaudia</i>	22, 42, 52, 56, 57
<i>torquatus, Tropidurus</i>	31, 40, 60, 65, 66, 68, 86, 87, 94, 98
<i>Travassosascaris</i>	24, 69, 73, 80

<i>travassosi</i> , <i>Aplectana</i>	22, 46, 49, 102, 135
<i>travassosi</i> , <i>Freitasoxyascaris</i>	49
<i>travassosi</i> , <i>Klossinemella</i>	22, 47, 48, 96, 133
<i>travassosi</i> , <i>Ophidascaris</i>	79, 81, 145
<i>travassosi</i> , <i>Pharyngodon</i>	65, 66
<i>travassosi</i> , <i>Strongyluris</i>	60
<i>trematophila</i> , <i>Atractis</i>	22, 44, 45, 97, 133
<i>Trichostrongyloidea</i>	21, 26, 39
<i>Trichuridae</i>	31
<i>trichuriformis</i> , <i>Ophidascaris</i>	24, 80, 81, 103, 104, 145
<i>Trichuroidea</i>	21, 26, 31
<i>tricolor</i> , <i>Elapomorphus</i>	94, 102
<i>trigemina</i> , <i>Pseudoboa</i>	59, 103
<i>trigeminus</i> , <i>Oxyrhopus</i>	28, 103
<i>Tropidurus</i>	60, 66
<i>tuberculata</i> , <i>Batrachemys</i>	84, 93, 97
<i>Tupinambis</i>	44, 52, 60
<i>turgida</i> , <i>Heterakis</i>	59
<i>Typhlonema</i>	23, 60, 61, 62, 98
<i>typhlus</i> , <i>Dromicus</i>	49, 102
<i>unguiculata</i> , <i>Aplectana</i>	22, 49, 50, 100, 134
<i>unguiculatum</i> , <i>Oxysomatium</i>	49
<i>varani</i> , <i>Hastospiculum</i>	90
<i>variabilis</i> , <i>Chapiniella</i>	21, 39, 41, 42, 96, 127
<i>variabilis</i> , <i>Deletrocephalus</i>	42
<i>vazi</i> , <i>Micropleura</i>	25, 91, 92, 101, 153
<i>vellardi</i> , <i>Rhabdias</i>	20, 28, 29, 102, 103, 118
<i>venustissimus</i> , <i>Erythrolampus</i>	37, 102
<i>verrucosus</i> , <i>Parapharyngodon</i>	23, 44, 66, 99, 131
<i>vicenti</i> , <i>Herpetodrias</i>	101
<i>Viperidae</i>	104
<i>vivipara</i> , <i>Micropleura</i>	91
<i>vogelsangi</i> , <i>Alaeuris</i>	23, 63, 66, 98, 129
<i>Waglerophis</i>	37
<i>Xenodon</i>	37, 49
<i>zeae</i> , <i>Piratuba</i>	26, 91, 95, 100, 155
<i>zschokkei</i> , <i>Labiduris</i>	22, 47, 48, 96, 132