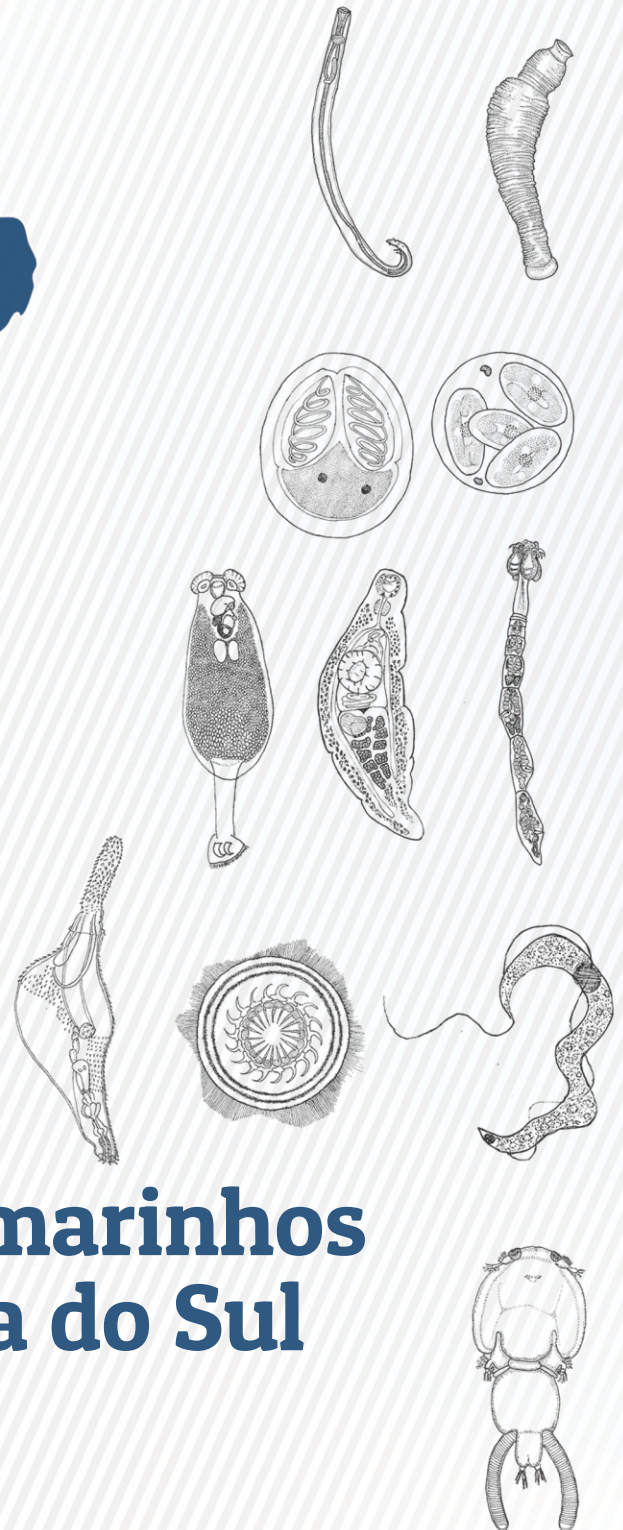


Jorge C. Eiras, Ana Luiza Velloso e Joaber Pereira Jr.



# Parasitos de peixes marinhos da América do Sul



# **Parasitos de peixes marinhos da América do Sul**



UNIVERSIDADE FEDERAL DO RIO GRANDE-FURG

**Reitora**

CLEUZA MARIA SOBRAL DIAS

**Vice-Reitor**

DANILO GIROLDO

**Chefe de Gabinete**

MARIA ROZANA RODRIGUES DE ALMEIDA

**Pró-Reitora de Extensão e Cultura**

LUCIA DE FÁTIMA SOCOOWSKI DE ANELLO

**Pró-Reitor de Planejamento e Administração**

MOZART TAVARES MARTINS FILHO

**Pró-Reitor de Infraestrutura**

MARCOS ANTONIO SATTE DE AMARANTE

**Pró-Reitora de Graduação**

DENISE MARIA VARELLA MARTINEZ

**Pró-Reitor de Assuntos Estudantis**

VILMAR ALVES PEREIRA

**Pró-Reitor de Gestão e Desenvolvimento de Pessoas**

RONALDO PICCIONI TEIXEIRA

**Pró-Reitor de Pesquisa e Pós-Graduação**

EDNEI GILBERTO PRIMEL

**EDITORA DA FURG**

**Coordenador**

JOÃO RAIMUNDO BALANSIN

**Divisão de Editoração**

CLEUSA MARIA LUCAS DE OLIVEIRA

**COMITÊ EDITORIAL**

**PRESIDENTE**

LUCIA DE FÁTIMA SOCOOWSKI DE ANELLO

**TITULARES**

ANDERSON ORESTES LOBATO

DENISE MARIA VARELLA MARTINEZ

EDNEI GILBERTO PRIMEL

JOÃO RAIMUNDO BALANSIN

LUIZ ANTONIO DE ALMEIDA PINTO

LUIZ EDUARDO MAIA NERY

MARCIO ANDRÉ LEAL BAUER

Editora da FURG

Campus Carreiros

CEP 96203 900 – Rio Grande – RS – Brasil [editora@furg.br](mailto:editora@furg.br)

Integrante do PIDL



Jorge C. Eiras, Ana Luiza Velloso & Joaber Pereira Jr.

# **Parasitos de peixes marinhos da América do Sul**



Rio Grande  
2016

© Jorge C. Eiras, Ana Luiza Velloso & Joaber Pereira Jr.

2016

Capa: Agência Comunick

Formatação e diagramação:

Iraí Francos Mirapalhete

Gilmar Torchelsen

João Balansin

Revisão Ortográfica: Julio Marchand

Dados Internacionais de Catalogação na Publicação (CIP)

Ficha catalográfica elaborada pela Bibliotecária Marcia Carvalho Rodrigues, CRB 10/1411.

P223 Parasitos de peixes marinhos da América do Sul [recurso eletrônico] /  
Jorge C. Eiras, Ana Luiza Velloso & Joaber Pereira Jr. [editores]. –  
Dados eletrônicos. – Rio Grande: Ed. da FURG, 2017.

Modo de acesso: <<http://www.aquicultura.furg.br/index.php/pt/>> e  
<<http://www.io.furg.br>>

Disponível também na forma impressa.

ISBN: 978-85-7566-485-4 (eletrônico)

1. Peixe - Parasito. 2. Peixe - Doenças. I. Eiras, Jorge da Costa. II.  
Velloso, Ana Luiza. III. Pereira Junior, Joaber.

CDU, 2. Ed.: 597:616.993

Índice para o catálogo sistemático:

1. Peixe - Parasito

597:616.993

2. Peixe - Doenças

597:616

## **AGRADECIMENTOS**

Os Editores agradecem profundamente ao Professor Doutor Paulo Cesar Abreu, da Universidade Federal do Rio Grande – FURG, a sua intervenção na elaboração do presente trabalho. Na verdade, o Prof. Paulo Abreu foi quem motivou a sua execução, e foi um estímulo constante para que as metas programadas fossem alcançadas. A sua ação e apoio fazem com que o seu nome deva ficar indissociavelmente ligado a esta obra como a causa primeira da mesma e em plano de igualdade com os Editores.

Os Editores manifestam o seu reconhecimento aos seguintes colegas pela colaboração prestada na pesquisa bibliográfica: A.A. Rego, A.J. Davies, A. Saraiva, C. Cruz, G. Pavanelli, I. Fiala, J.L. Luque, J. Timi, K. MacKenzie, K. Molnár, M.E. Oliva, M. George-Nascimento, M. Longshaw, M.S. Arita, N. Smit, R. Takemoto, V. Voronin.

A participação de J.C. Eiras neste trabalho foi parcialmente financiada por Fundos FEDER, por meio do Programa Operacional Fatores de Competitividade – COMPETE e por Fundos Nacionais através da FCT – Fundação para a Ciência e a Tecnologia no âmbito do projeto PEsT-C/MAR/LA0015/2013. A participação de J. Pereira Jr. foi apoiada pelo Conselho Nacional de Desenvolvimento Científico e Tecnológico (CNPq), Processo 300753/2012-8, e pela Coordenação de Aperfeiçoamento de Pessoal de Nível Superior (Capes) (Programa Nacional de Parasitologia Básica - Processo 23038.005284/2011-60). Finalmente, mas não em último lugar, agradece-se à Editora da Universidade Federal do Rio Grande a possibilidade de publicar este livro.



## SUMÁRIO

<b>Capítulo I - Flagellata</b> J. C. Eiras .....	17
<b>Capítulo II - Apicomplexa</b> J. C. Eiras .....	25
<b>Capítulo III - Ciliophora</b> J. C. Eiras .....	31
<b>Capítulo IV – Myxosporea</b> J. C. Eiras .....	37
<b>Capítulo V - Monogenoidea</b> Anna Kohn, Marcia C. N. Justo & Simone C. Cohen .....	51
<b>Capítulo VI - Trematoda</b> Anna Kohn & Berenice M. M. Fernandes .....	95
<b>Capítulo VII - Cestoda</b> Joaber Pereira Jr. & Ana Luiza Velloso .....	171
<b>Capítulo VIII - Nematoda</b> Cláudia Portes Santos, Karina Corrêa Lopes & David Ian Gibson .....	207
<b>Capítulo IX - Acanthocephala</b> Joaber Pereira Jr. & Renato Zacarias da Silva .....	259
<b>Capítulo X - Hirudinea</b> J. C. Eiras & M. L. Christoffersen .....	277
<b>Capítulo XI - Crustacea</b> J. C. Eiras & R. Castro .....	285
<b>Capítulo XII - Lista de Hospedeiros / Parasitos</b> Ana Luiza Velloso, Joaber Pereira Jr. & J. C. Eiras .....	361





## PREFÁCIO

Parasitas. Esta palavra sempre me causou desconforto, especialmente quando me lembro de cenas de organismos diminutos destruindo homens e animais que ousaram passar em seus caminhos. Quando cheguei a Rio Grande, na década de 80, fui aconselhado a não comer a corvina que era servida no restaurante universitário, pois “estavam cheias de vermes”! Somente muita fome para me convencer de que, ao final, tudo é proteína. Essa visão que eu tinha dos parasitas só começou a mudar quando conheci o Professor Joaber Pereira Jr. que, em conversas muito amistosas, começou a me mostrar o impressionante mundo dos parasitas. Até então, eu nunca havia imaginado que o estudo dos parasitas nos permite testar hipóteses da teoria ecológica, além de mostrar aspectos da interação entre organismos de espécies diferentes, que mais parecem ficção científica. Por exemplo, descobri que certos parasitas modificam o comportamento de seus hospedeiros, alterando até mesmo seus hábitos para, ao final, beneficiarem-se e transmitirem seus genes para gerações futuras!

Outra possibilidade boa que os parasitas me trouxeram foi contatar uma das pessoas que mais os conhece. Desde o início dos anos 2000, por intermédio do Prof. Joaber, tive o prazer de receber na FURG o Professor Jorge Eiras da Universidade do Porto, Portugal, que veio partilhar um pouco do seu conhecimento sobre parasitas de peixes com Professores e Alunos do Programa de Pós-Graduação em Aquicultura da FURG. Depois de muitas visitas, trabalhos publicados e, principalmente, muita conversa, passei a admirar ainda mais os parasitas, mas, principalmente, as pessoas que os estudam. Na verdade, pessoas como o Prof. Eiras e o Prof. Joaber são espécies raríssimas que, infelizmente, estão em extinção! Explico: estes pesquisadores, que dedicaram suas vidas ao estudo e à identificação de alguns grupos de parasitas, estão se aposentando! É certo que eles não vão parar de trabalhar, mas sim reduzir suas atividades de pesquisa, dedicando-se mais aos netinhos e outros afazeres também prazerosos. Sendo assim, no futuro, quem vai fornecer um parecer definitivo sobre a identificação da espécie que está parasitando um linguado, corvina ou outro peixe? Alguma máquina sequenciadora de DNA? Duvido. Ainda bem que representantes de uma nova geração de taxonomistas estão chegando. São poucos, é verdade, mas estão chegando dispostos a dar continuidade ao trabalho de seus mestres. Dentre eles, destaco a Dra. Ana Velloso, que também foi infectada (ou seria parasitada?) pela beleza dos parasitas e continuará o árduo trabalho de conhecê-los cada vez mais e melhor.

Mas, o que tudo isso tem a ver com este livro que você tem em mãos? Na verdade, este prefácio do prefácio foi para explicar como conheci essas pessoas. Tê-los como Editores desta publicação resultou, principalmente, de um pouco de inveja de minha parte quando descobri que o Prof. Eiras, juntamente com os Profs. Gilberto Pavanelli e Ricardo Takemoto, ambos da Universidade Estadual do Maringá, haviam editado o excelente livro “Diversidade dos parasitas de peixes de água doce do Brasil” (EDUEM). Sem dúvida, a ictiofauna de água doce do Brasil é muito diversa e, conseqüentemente, seus parasitas também. Entretanto, por

que não criar um livro sobre parasitas de peixe de água salgada? E por que não estender este estudo para toda a América do Sul? Parecia ser uma iniciativa megalomaníaca, pois só no Brasil temos mais de 8.000 km de costa, onde atividades pesqueiras e de aquicultura se expandem a cada ano. Além disso, países como Peru e Chile, beneficiados com ricas águas de ressurgência, fornecem pescado para vários países do mundo.

A compilação das publicações de parasitas de peixes marinhos de diferentes grupos taxonômicos (Flagellata, Apicomplexa, Ciliophora, Myxosporea, Monogenoidea, Trematoda, Cestoda, Nematoda, Acantocephala, Hirudinea e Crustacea) só foi possível com a colaboração de pesquisadores de diversos países: Chile, Portugal, Inglaterra e Brasil (veja lista de autores), a quem somos gratos por seus esforços. Ressalto que os diferentes capítulos não apresentam apenas uma compilação de trabalhos publicados, mas mostram, para cada espécie hospedeira, o(s) órgão(s) parasitado(s), o local de captura, o país e a citação bibliográfica original.

Tenho certeza de que este livro se tornará, brevemente, não só uma referência importante, mas também um instrumento que auxiliará Professores, Alunos e Pesquisadores a ganharem mais conhecimento e entenderem melhor, não só os parasitas de peixes marinhos da América do Sul, mas também as incríveis relações conhecidas e desconhecidas entre parasitas e seus hospedeiros.

Paulo Cesar Abreu<sup>\*</sup>

---

<sup>\*</sup> Instituto de Oceanografia, Universidade Federal do Rio Grande - FURG.

## INTRODUÇÃO

Os parasitos de peixes são mais abundantes, diversificados e com uma distribuição geográfica mais vasta do que geralmente se pensa. Na verdade, quem se dedica ao seu estudo, brevemente, adquire a convicção de que será muito difícil, senão impossível, encontrar um peixe, de qualquer espécie ou habitat, marinho ou de água doce, que não esteja parasitado por, pelo menos, uma espécie parasita. A experiência mostra que, pelo contrário, os peixes estão parasitados por muitos parasitos, que se podem encontrar à sua superfície e nos órgãos internos, com uma diversidade assinalável pelo elevado número de grupos zoológicos que, frequentemente, apresentam-se num único hospedeiro. Assim, não é de admirar que a parasitologia de peixes seja uma área de estudo antiga e que se desenvolveu fortemente, nos últimos anos, à medida que os resultados de pesquisas em numerosos países foram revelando aspectos insuspeitados da relação parasita-hospedeiro; tomou-se consciência do interesse biológico das interações entre parasitas e hospedeiros e, mais recentemente, verificou-se o profundo impacto que os parasitos podem ter nas explorações de piscicultura, que podem ser totalmente inviabilizadas em determinadas condições, e mesmo em populações naturais que, apesar do elevado valor econômico que possuem, não podem ser exploradas devido à infecção por certas espécies parasitas. Acresce o fato de um numeroso grupo de parasitas poder provocar zoonoses, por vezes com consequências graves, que são particularmente abundantes nos países em que o hábito de consumo de peixe cru é mais comum.

Esse aumento do interesse pela pesquisa na área é demonstrado por reuniões científicas, muitas delas de âmbito internacional, cujo tema é exclusivamente a parasitologia de peixes ou, de forma mais geral, as doenças de peixes nas quais os parasitos têm um papel relevante. Do mesmo modo, as associações científicas e, ou profissionais, relacionadas com as doenças de peixes, proliferaram e têm tido um papel relevante na divulgação da área, atraindo o interesse de jovens pesquisadores e chamando a atenção dos órgãos de decisão para a importância socioeconômica associada às doenças de peixes, nomeadamente as parasitoses. Por outro lado, houve também um incremento significativo de revistas científicas, muitas delas de âmbito internacional, nas quais as publicações sobre parasitologia de peixes são parte significativa do seu conteúdo. Desse modo, o conhecimento científico sobre parasitologia de peixes é hoje muito mais vasto e profundo do que há alguns anos, muito, em parte, pela introdução de estudos moleculares que permitiram novas abordagens e vieram lançar uma nova luz sobre questões que eram debatidas há muito tempo.

Entre as diversas áreas de estudo, o conhecimento da diversidade parasitária e sua distribuição geográfica é sem dúvida importante. As chaves de identificação são um instrumento de trabalho essencial nos estudos de parasitologia, permitindo, facilmente, identificar as espécies mais frequentes, as mais patogênicas ou as menos relevantes sob o ponto de vista sanitário, sendo assim a sistemática uma área de atuação com importantes

consequências econômicas. Por esses motivos, as listagens faunísticas têm importância apreciável e são um instrumento científico que assume cada vez maior relevância. Além dos aspectos já mencionados, há hoje o entendimento de que a relação parasita/hospedeiro resulta normalmente de um processo coevolutivo complexo e único. Dessa forma, os parasitos são considerados verdadeiras etiquetas vivas que vêm sendo utilizadas como subsidiárias dos estudos dos hospedeiros relacionados à sua dieta, populações, migrações, estoques, etc. Assim, a parasitologia que, historicamente, tinha uma relação mais estreita com a saúde humana ou veterinária, ganha agora um novo status nas Ciências Biológicas. Mas, claramente para o sucesso no uso dessas ferramentas o conhecimento da diversidade é indispensável.

Na América do Sul, há considerável atividade de pesquisas sobre parasitos de peixes, quer de água doce, quer marinhos. O volume de trabalho produzido e publicado é apreciável, e os resultados alcançados, até o momento, encontram-se dispersos por grande número de revistas de especialidade nacionais e estrangeiras. Esse fato causa dificuldades a quem pretende, por exemplo, saber quais os parasitos de certo grupo taxonômico que se encontra em determinado hospedeiro, ou saber se num dado país está presente uma ou outra espécie parasita. Por essas razões, os trabalhos com as características de listas de parasitas de determinada área ou grupos taxonômicos, listas faunísticas em geral, ou de parasitos que se encontram em determinado hospedeiro são de grande utilidade para os pesquisadores, pois o acesso a algumas revistas, especialmente a exemplares mais antigos, é, por vezes, muito difícil mesmo com as facilidades atuais representadas pelos recursos eletrônicos on-line.

No que se refere à América do Sul, há várias publicações com essas características, pelo menos parcialmente. Assim, existem várias listagens de parasitos referentes a determinado país ou localidade alargada (Atria, 1977; Bowman & Díaz-Ungria, 1957; Brusca, 1981; Bunkley-Williams *et al.*, 2006; Caballero & Diaz-Hungria, 1958; Christoffersen, 2008; Cohen *et al.* 2013; Cresse 1991; Durán, 1980; Eiras *et al.*, 2010, 2012; Guimarães & Cristóforo, 1974; Lagarde, 1989; Luque *et al.*, 1991, 2011, 2013; MacKenzie *at al.*, 1995; Mane-Garzon & Holcman-Spector, 1968; Muñoz & Olmos, 2007; Nasir & Gómez, 1977; Olivero-Verbel & Avila, 2008; Ringuelet, 1944; Tantaléan & Huiza, 1994; Travassos *et al.*, 1969). Outras dizem respeito a sinopses de espécies de âmbito mundial, incluindo, portanto, as espécies da América do Sul (Basset-Smith, 1999; Boxshall & Defaye, 2008; Boxshall & Montú, 1997; Diesing, 1850; Eiras, 2006; Eiras *et al.*, 2005, 2011, 2014; Khalil *et al.*, 1994; Palm, 2004; Sproston, 1946; Yamaguti, 1958, 1959, 1961, 1963). Há ainda a considerar revisões de famílias ou outros *taxa* (Barreto, 1922; Cressey, 1967; Dojiri & Cressey, 1987; Rohde & Hayward, 1999; Wilson, 1905), e listagens de coleções museológicas (Brian, 1944; Dolffus, 1942; Lamothe-Argumedo *et al.*, 1986; Lent & Freitas, 1948; Llewellyn, 1966; Wilson, 1923). Além disso, existem informações abundantes sobre parasitos de diversos hospedeiros com diferentes localizações geográficas.

No conjunto, há um volume de informação apreciável no que se refere a determinados *taxa* ou regiões geográficas, enquanto outros estão bastante menos estudados ou representados. Em ambos os casos, as publicações estão, como já referido, dispersas por grande número de revistas, sendo algumas de acesso extremamente difícil. Essa foi a principal motivação que levou os editores a organizarem a presente obra. O objetivo é reunir, num só volume, o máximo de informação possível sobre todos os parasitos de peixes marinhos da América do Sul, incluindo as regiões insulares (listando, para cada espécie parasita, os hospedeiros, a localização no hospedeiro, o local de captura, o país e as

referências bibliográficas), o que constitui a primeira obra com essas características. É convicção dos autores que uma obra dessa natureza será importante para os pesquisadores da área, pois permite o acesso rápido à informação existente sobre parasitos e hospedeiros e à respectiva bibliografia de todo o continente Sul-Americano.

Para a organização da presente obra, os autores envidaram os esforços possíveis para detectar e obter todas as publicações pertinentes. Apesar disso, têm consciência de que, inevitavelmente, existirão falhas, mas esperam que elas estejam reduzidas ao mínimo possível. Os nomes científicos dos hospedeiros estão indicados de acordo com a FishBase (Froese & Pauly, 2014), e faz-se referência à sinonímia dos parasitas, quando apropriado. Nas listagens organizadas, a falta de indicação dos órgãos infestados, a ausência do nome do hospedeiro ou a sua localização geográfica indicam que esses dados não foram referidos nas publicações ou não foram acessíveis aos autores da presente obra.

## **Bibliografia**

Atria G 1977. Lista de copépodos asociados a organismos marinos en Chile (Caligoidea, Lerneapoidea, Cyclopoida). *Noticiario Mensual del Museo Nacional de Historia Natural, Chile*, 21: 2-7.

Barreto AL 1922. Revisão da família Cucullariidae Barreto, 1916. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 14: 68-87.

Bassett-Smith PW 1899. A systematic description of parasitic Copepoda found on fishes, with an enumeration of the known species. *Proceedings of the Zoological Society of London*, 67: 438-507.

Boxshall GA & D Defaye 2008. Global diversity of copepods (Crustacea: Copepoda) in freshwater. *Hydrobiologia*, 595: 95-207.

Boxshall GA & MA Montú 1997. Copepods parasitic on Brazilian coastal fishes: a handbook. *Nauplius*, 5:1-225.

Bowman TE & C Diaz-Ungria 1957. Isopodos Cimotoideos parásitos de peces de las aguas Venezolanas. *Memorias de la Sociedad de Ciencias Naturales, La Salle*, 17: 112-124.

Brian A 1944. Los Argulidos del Museo Argentino de Ciencias Naturales (Crustacea, Branquiura). *Anales del Museo Argentino de Ciencias Naturales* 42: 353-370.

Brusca RC 1981. A monograph on the Isopoda Cymothoidae (Crustacea) of the eastern pacific. *Zoological Journal of the Linnean Society*, 73: 117-199.

Bunkley-Williams L, EH Williams Jr & AKM Bashirullah 2006. Isopods (Isopoda: Aegidae, Cymothoidae, Gnathiidae) associated with Venezuelan marine fishes (Elasmobranchii, Actynopterygii). *Revista de Biología Tropical (International Journal of Tropical Biology)*, 54, Supl. 3: 175-188.

Caballero CE & C Diaz-Hungria 1958. Intento de un catálogo de los tremátodos digéneos registrados en Territorio Venezolano. *Memorias de la Sociedad de Ciencias Naturales, La Salle*, 18: 19-36.

Cohen SC, MCN Justo & A Kohn 2013. *South American Monogenoidea parasites of fishes, amphibians and reptiles*. 1. ed. Rio de Janeiro: Oficina de Livros. 162 pp.

Cressey R 1967. Revision of the family Pandaridae (Copepoda: Caligoidea). *Proceedings of the United States National Museum*, 121: 1-133.

Cressey R 1991. Parasitic copepods from the Gulf of Mexico and Caribbean Sea, III: *Caligus*. *Smithsonian Contributions to Zoology*, 497: 1-53.

Christoffersen ML 2008. A Catalogue of the Piscicolidae, Ozobranchidae, and Rhynchobdellida

- (Annelida, Clitellata, Hirudinea) from South America. *Neotropical Biology and Conservation*, 3: 39-48.
- Diesing KM 1850. *Systema helminthum* 1: 679 pp.
- Dollfus R 1942. Études critiques sur les Tetrarhynches du Muséum de Paris. *Archives du Muséum National d'Histoire Naturelle*, 6: 7-166.
- Dojiri M & R Cressey 1987. Revision of the Taeniacanthidae (Copepoda: Siphonostomatoida) parasitic on fishes and sea urchins. *Smithsonian Contributions to Zoology*, 447: 1-250.
- Durán LE 1980. Copépodos parásitos en peces del Perú. I. Género *Caligus* Muller, 1758. *Caligus callaoensis* n. sp. y tres nuevos registros (Crustácea: Decápoda). *Boletín del Museo Nacional de Historia Natural (Chile)*, 37: 309-316.
- Eiras JC 2006. Synopsis of the species of the genus *Ceratomyxa* Thélohan, 1892 (Myxozoa, Myxosporaea, Ceratomyxidae). *Systematic Parasitology*, 65: 49-71.
- Eiras JC, K Molnár & YS Lu 2005. Synopsis of the species of the genus *Myxobolus* Bütschli, 1882 (Myxozoa, Myxosporaea, Myxobolidae). *Systematic Parasitology*. 61: 1-46.
- Eiras JC, CM Monteiro & MC Brasil-Sato 2010. *Myxobolus franciscoi* sp. nov. (Myxozoa: Myxosporaea: Myxobolidae), a parasite of *Prochilodus argenteus* (Actinopterygii: Prochilodontidae) from the Upper São Francisco River, Brazil, with a revision of *Myxobolus* spp. from South America. *Zoologia*, 27: 131-137.
- Eiras JC, RM Takemoto, GC Pavanelli & JL Luque 2012. Checklist of Protozoan parasites of fishes from Brazil. *Zootaxa*, 3221: 1-25
- Eiras JC, AM Saraiva, CF Cruz, MJ Santos & I Fiala 2011. Synopsis of the species of the genus *Myxidium* Bütschli, 1882 (Myxozoa, Myxosporaea, Bivalvulida). *Systematic Parasitology*. 80: 81-116.
- Eiras JC, A Saraiva & C Cruz 2014. Synopsis of the species of *Kudoa* (Myxozoa, Myxosporaea, Multivalvulida). *Systematic Parasitology*, 87: 153-180.
- Froese R & D Pauly (Eds.) 2014. FishBase. World Wide Web electronic publication.
- Guimarães JF & R Cristófaró 1974. Contribuição ao estudo da fauna helmintológica de peixes do Estado da Bahia. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 17: 81-85.
- Khalil LF, A Jones & RA Bray 1994. *Keys to the Cestode Parasites of Vertebrates*. CAB International, Wallingford, 751 pp.
- Lagarde PG 1989. Crustáceos parásitos en peces marinos de la zona central de Venezuela. *Boletín del Instituto Oceanográfico de la Universidad de Oriente, Cumaná* 28: 135-144.
- Lamothe-Argumedo R, L García-Prieto, D Osorio-Sarabia & G Pérez-Ponce de León 1996. Catálogo de la Colección Nacional de Helminthos depositada en el Instituto de Biología. Universidad Nacional Autónoma de México, Publicación Especial Instituto de Biología-CONABIO, México D. F., 211 pp.
- Lent H & JFT Freitas 1948. Uma coleção de nematodeos, parasitos de vertebrados, do Museo de Historia Natural de Montevideo. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 46: 171 pp.
- Llewellyn LC 1966. Pontobdellinae (Piscicolidae: Hirudinea) in the British Museum (Natural History) with a review of the subfamily. *Bulletin of the British Museum (Natural History) Zoology*, 14: 391-439.
- Luque JL, JC Aguiar, FM Vieira, DI Gibson & CP Santos 2011. Checklist of Nematoda associated with the fishes of Brazil. *Zootaxa*, 3082, 1-88.
- Luque J, J Iannacone & C Farfán 1991. Parásitos de peces óseos marinos en el Perú: Lista de especies conocidas. *Boletín de Lima*, 74:17-28.
- Luque JL, FM Vieira, RM Takemoto, GC Pavanelli & JC Eiras 2013. Checklist of Crustacea

parasitizing fishes from Brazil. *Checlist*, 9: 1449-1470.

MacKenzie K & M Longshaw 1995. Parasites of the hakes *Merluccius australis* and *M. hubbsi* in the waters around the Falkland Islands, southern Chile, and Argentina, with an assessment of their potential value as biological tags. *Canadian Journal of Fisheries and Aquatic Sciences*, 52: 213-224.

Mane-Garzon F & B Holcman-Spector 1968. Monogenea de peces marinos del Uruguay I. *Comunicaciones Zoológicas del Museo de Historia Natural de Montevideo*, 9: 1-8.

Muñoz G & V Olmos 2007. Revisión bibliográfica de especies ectoparásitas y hospedadoras de sistemas acuáticos de Chile. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 42: 89-148.

Nasir P & Y Gómez 1977. Digenetic trematodes from Venezuelan marine fishes. *Rivista di Parasitologia*, 38: 53-73.

Olivero-Verbel J & RB Avila 2008. *Parásitos en peces colombianos*. Editorial Universidad de Cartagena. ALPHA Ltda., 120 pp.

Palm HW 2004. *The Trypanorhyncha* Diesing, 1863. PKSPL-IB Press, Bogor, Indonesia, 710 pp.

Rohde, K & CJ Hayward 1999. Revision of the monogenean subfamily Priceinae Chauhan, 1953 (Polyopisthocotylea: Thoracocotylidae). *Systematic Parasitology*, 44: 171-182.

Ringuelet RA 1944. Sinopsis sistemática y zoogeográfica de los hirudíneos de la Argentina, Brasil, Chile y Uruguay. *Revista del Museo de La Plata, Nueva Serie, Zoología*, 22: 163-232.

Sproston NG 1946. A synopsis of the monogenetic trematodes. *Transactions of the Zoological Society of London*, 25: 185-600.

Tantaleán MV & A Huiza 1994. Sinopsis de los parásitos de peces marinos de la costa peruana. *Biotempo (Perú)*, 1: 53-101.

Travassos L, JFT Freitas & A Kohn 1969. Trematódeos do Brasil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 67 (fasc. único), 886 pp.

Wilson CB 1923. Parasitic copepods in the Collection of the Riksmuseum. *Arkiv for Zoologi*, 15: 1-15.

Wilson CB 1905. North American parasitic copepods belonging to the family Caligidae. *Proceedings of the United States National Museum*, 28: 479-672.

Yamaguti S 1958. *Systema Helminthum. Vol. I. Partes 1 e 2. The digenetic trematodes of vertebrates*. Interscience Publishers Inc., New York, 1575 pp.

Yamaguti S 1959. *Systema Helminthum. Vol. II. The cestodes of vertebrates*. Interscience Publishers, Inc., New York, 860 pp.

Yamaguti S 1961. *Systema Helminthum. Vol. III. The nematodes of vertebrates*. Interscience Publishers, Inc., New York, 1261 pp.

Yamaguti S 1963. *Systema Helminthum. Vol. IV. Monogenea and Aspidocotylea*. Interscience Publishers, Inc., (John Wiley and Sons), 699 pp.

Yamaguti S 1963. *Systema Helminthum. Vol. V. Acanthocephala*. Interscience Publishers, Inc., (John Wiley and Sons), 423 pp.

Yamaguti S 1963. *Parasitic copepoda and branchiura of fishes*. Interscience Publishers, Inc. New York, 1104 pp.





# **Capítulo I**

**FLAGELLATA**



## FLAGELLATA

J. C. Eiras

Os flagelados são um grupo de protistas muito diversificados cuja sistemática sofreu inúmeras alterações ao longo do tempo. Na presente obra, adota-se o esquema de classificação proposto por Adl *et al.* (2005), um sistema inovador, pois a hierarquia dos diferentes taxa não segue as designações formais consagradas como classe, ordem ou família. Pelo contrário, são divididos em Super-Grupos e Grupos, com uma divisão hierárquica bem definida e perceptível. Desse modo, e caso haja uma modificação num determinado táxon, isso não implica necessariamente um conjunto de sucessivas alterações na classificação geral do grupo.

Alguns gêneros de flagelados incluem parasitos de peixes marinhos, o mais importante dos quais será sem dúvida *Amyloodinium ocellatum* pelos prejuízos que causa em aquacultura e aquariorfilia (Noga *et al.* 1991; Noga & Levy 1999). O seu ciclo de vida é muito simples, monoxeno, e em boas condições ambientais propaga-se rapidamente, localizando-se sobretudo nas brânquias, mas também no tegumento, podendo as infecções massivas provocar mortalidades elevadas. Sem especificidade parasitária, com uma distribuição geográfica que atinge todos os continentes (Alvarez-Pellitero 2008) é provavelmente o flagelado mais importante sob o ponto de vista sanitário.

Os flagelados pertencentes aos gêneros *Cryptobia* e *Trypanoplasma* têm uma longa história de controvérsias no que respeita à respectiva classificação, tendo sido considerados sinônimos ou não por diferentes autores (Lom & Dyková 1992; Wright *et al.* 1999; Woo 1994, 2003; Moreira *et al.* 2004), sendo a principal divergência relacionada com a importância a atribuir ao fato de terem ciclo de vida monoxeno (para *Cryptobia*) ou heteroxeno (para *Trypanoplasma* que é parasita sanguíneo e necessita, portanto, de um vetor que é um hirudíneo). Os exemplares que têm localização extra-vascular encontram-se nas brânquias ou no intestino dos hospedeiros. Em ambos os casos, há repercussões patológicas por vezes difíceis de apreciar. Aparentemente, as espécies sanguíneas provocam mortalidade mais elevada. Casos de mortalidade atribuídos a espécies ectoparasitas têm sido descritos (Blanc *et al.* 1989), mas os mesmos têm sido postos em causa por outros autores que não observaram patologia significativa associada à infecção (Lom 1980; Diamant 1990).

Os tripanossomas são flagelados sanguíneos, com ciclo heteroxeno (sendo transmitidos pelos hirudíneos) dos quais há uma grande quantidade de espécies descritas. Durante a alimentação do hirudíneo dá-se a transmissão dos parasitos que têm um período pré-patente variável até serem detectáveis no sangue, onde se multiplicam por divisões binárias longitudinais sucessivas. Quando uma sanguessuga se alimenta de um exemplar infectado, ingere um certo número de parasitas que sofrem várias transformações, passando por sucessivos estados morfológicos diferentes no tubo digestivo (amastigoto, esferomastigoto, epimastigoto e tripomastigoto, sendo este o estado final que se localiza na probóscide do hirudíneo e tem capacidade de se transmitir a um peixe no decurso de nova refeição hemofágica). Este ciclo de vida e tipo de desenvolvimento foram demonstrados para várias espécies, como para *T. murmanensis* parasitando *Gadus morhua* (Khan 1976).

A patologia provocada por esses flagelados em peixes marinhos é pouco conhecida. Em infecções experimentais, Khan (1985) demonstrou a ocorrência de mortalidade, que foi interpretada como devida à parasitose.

Na América do Sul, há pouquíssimas observações sobre Flagelados em peixes marinhos, como se pode ver pela listagem que se segue. Trata-se claramente de uma área de pesquisa que deve ser incrementada.

**Super-Grupo Chromoalveolata** Adl, Simpson, Farmer, Andersen, Anderson, Barta, Bowser, Brugerolle, Fensome, Fredericq, James, Karpov, Kugrens, Krug, Lane, Lewis, Lodge, Lynn, Mann, McCourt, Mendoza, Moestrup, Mozley-Stanbridge, Nerad, Shearer, Smirnov, Spiegel & Taylor, 2005.

**Alveolata** Cavalier-Smith, 1991

**Dinozoa** Cavalier-Smith, 1991, emend. Cavalier-Smith & Chao, 2004, emend. Adl *et al.*, 2005

**Dinoflagellata** Bütschli, 1885, emend. Fensome *et al.*, 1993

**Blastodiniales** Chatton, 1906

*Amyloodinium ocellatum* (Brown, 1931) Brown & Hovasse, 1946

**Brasil** – *Rachycentrum canadum*, brânquias, tegumento, Bahia (Guerra-Santos *et al.* 2012).

**Venezuela** – *Archosargus rhomboidalis*, *Bairdiella ronchus*, *Lutjanus griseus*, *Trachinotus carolinus*, *T. goodei*, brânquias, tegumento, Ilha Margarita (Gómez & Fuentes 1979; Gaspar 1987; Fuentes & Gómez 2000; Fuentes *et al.* 2001, 2003).

*Amyloodinium* sp.

**Brasil** - *Paralichthys orbignyanus*, tegumento, Rio Grande (Abreu *et al.* 2005).

**Super-Grupo Excavata** Cavalier-Smith, 2002, emend. Simpson, 2003

**Euglenozoa** Cavalier-Smith, 1981, emend. Simpson, 2003

**Kinetoplastea** Honigberg, 1963

**Prokinetoplastina** Vickerman *in* Moreira *et al.* 2004

**Metakinetoplastina** Vickerman *in* Moreira *et al.* 2004

**Parabodonidae** Vickerman *in* Moreira *et al.* 2004

*Cryptobia neghmei* Khan, Díaz & George-Nascimento, 2008

**Chile** – *Paralichthys adspersus*, *P. microps*, sangue, baía de Conceição, baía de São Vicente, golfo de Arauco (Khan *et al.* 2001).

*Cryptobia* sp.

**Venezuela** – *Lutjanus griseus*, brânquias, Ilha Margarita (Fuentes *et al.* 2001, 2003).

*Cryptobia* sp.

**Chile** – *Scartichthys viridis*, sangue, Las Cruces (Díaz & George-Nascimento 2002), *Paralichthys* spp. (duas espécies), sangue, baía San Vicente (George-Nascimento *et al.* 2000).

**Trypanosomatida** Kent, 1880 emend. Moreira *et al.*, 2004

*Trypanoplasma ojedae* Khan, Díaz & George-Nascimento, 2008

**Chile** – *Scartichthys viridis*, sangue, Las Cruces (Khan *et al.* 2008).

*Trypanosoma froesi* Lima, 1976

**Brasil** – *Mugil liza*, *Mugil liza* (= *Mugil platanus*), sangue, Porto Alegre, São Paulo (Lima 1976; Eiras *et al.* 1995; Ranzani-Paiva *et al.* 1995).

*T. humboldti* Morillas, George-Nascimento, Valeria & Khan, 1987

**Chile** – *Schroederichthys chilensis*, sangue (Morillas *et al.* 1987; Silva *et al.* 2005).

*T. platanusi* Ribeiro, Ranzani-Paiva, Ishikawa, Lopes, Carraro & Albuquerque, 1996

**Brasil** – *Mugil liza* (= *Mugil platanus*), sangue, Cananéia, São Paulo (Ribeiro *et al.* 1996).

**Bibliografia**

Abreu PC, RB Robaldo, C Odebrecht, LAN Sampaio & A Bianchini 2005. Recurrent amyloodiniosis on broodstock of the Brazilian flounder *Paralichthys orbignyanus*: dinospore monitoring and prophylactic measures. *Journal of the World Mariculture Society*, 36: 45-52.

Adl, SM, AGB Simpson, MA Farmer, RA Andersen, OR Anderson, JR Barta, SS Bowser, G Brugerolle, RA Fensome, S Fredericq, TY James, S. Karpov, P. Kugrens, J Krug, CE Lane, LA Lewis, J Lodge, DH Lynn, DG Mann, RM McCourt, L. Mendoza, Ø Moestrup, SE Mozley-Stanbridge, TA Nerad, CA Shearer, AV Smirnov, FW Spiegel & MFJR Taylor 2005. The new higher level classification of Eukaryotes with emphasis on the taxonomy of Protists. *Journal of Eukaryotic Microbiology*, 52: 399-451.

Alvarez-Pellitero P. 2008. Diseases caused by Flagellates. In *Fish Diseases* (JC Eiras, H Segner, T Wahli & BG Kapor, Ed.). Science Publishers, Enfield, NH, USA, Vol 1: 421-515.

Blanc E, A Marques, G Bouix, G Brugerolle & G Breuil 1989. *Cryptobia* sp. from the gills of the gilt head seabream *Sparus aurata*. *Bulletin of the European Association of Fish Pathologists*, 9: 81-82.

Diamant A 1990. Morphology and ultrastructure of *Cryptobia eilatice* n. sp. (Bodonidae: Kinetoplastida), an ectoparasite from the gills of marine fish. *Journal of Protozoology*, 37: 482-489.

Díaz F & M George-Nascimento 2002. Estabilidad temporal de las infracomunidades de parásitos en la borra *Scartichthys viridis* (Valenciennes, 1836) (Pisces: Blenniidae) en la costa central de Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 641-649.

Eiras JC, MJT Ranzani-Paiva & AJ Davies 1995. Observations on *Haemogregarina mugili* (Apicomplexa) and *Trypanosoma froesi* (Sarcomastigophora) from the blood of *Mugil platanus* Günther, 1880 (Pisces: Mugilidae) in Brazil. *Research and Reviews in Parasitology*, 55: 173-176.

- Fuentes JL, DE Dezón, CR González & EG Fermín 2001. Ciclo de vida de *Amyloodinium ocellatum* (Brown, 1931) (Dinofagellata: Oodiniidae). Boletín del Instituto Oceanográfico de la Universidad de Oriente, 40: 83-89.
- Fuentes JL & A Gómez 2000. Eficacia de três tratamientos químicos contra parásitos branquiales de juveniles de *Archosargus rhomboidalis* (Pisces). Ciencia, 8: 7-12.
- Fuentes JL, C Silva Rojas & Y Reyes León 2003. Parásitos en juveniles de *Lutjanus griseus* (Pisces: Lutjanidae) de la Laguna de la Restinga, Isla Margarita, Venezuela. Interciencia, 28: 463-468.
- Gaspar AG 1987. Algunas enfermedades de pámpanos cultivados experimentalmente en Venezuela. Revista Latina de Acuicultura, 33: 27-44.
- George-Nascimento M, RA Khan, F Garcias, V Lobes, G Muñoz & V Valdebenito 2000. Impaired health in flounder, *Paralichthys* spp., inhabiting coastal Chile. Bulletin of Environmental Contamination and Toxicology, 64: 184-190.
- Gómez A & JL Fuentes 1997. Determinación de las concentraciones letales y de la eficacia como terapéuticos de dos compuestos químicos en juveniles de cagalona, *A. rhomboidalis*. Saber, 9: 62-68.
- Guerra-Santos B, RCB Albinati, ELT Moreira, FWM Lima, TMP Azevedo, DSP Costa, DC Medeiros & AD Lira 2012. Parâmetros hematológicos e alterações histopatológicas em bijupirá (*Rachycentrum canadum* Linnaeus, 1766) com amyloodiniose. Pesquisa Veterinária Brasileira, 32: 1184-1190.
- Khan RA 1976. The life cycle of *Trypanosoma murmanensis* Nikitin. Canadian Journal of Zoology, 54: 1840-1849.
- Khan RA 1985. Pathogenesis of *Trypanosoma murmanensis* in marine fish of the northwestern Atlantic following experimental transmission. Canadian Journal of Zoology, 63: 2141-2144.
- Khan RA, F Freddy Díaz & M George-Nascimento 2008. Two new protist species, *Trypanoplasma ojedae* sp. n. (Mastigophora: Kinetoplastida) and *Trichodina lasrucensis* sp. n. (Ciliophora: Peritrichida) in a blennioid fish, *Scartichthys viridis*, from the coast of Chile. Revista de Biología Marina y Oceanografía, 43: 585-590.
- Khan RA, V Lobos, F Garcías, G Muñoz, V Valdebenito & M George-Nascimento 2001. *Cryptobia neghmei* sp. n. (Protozoa, Kinetoplastida) in two species of flounder, *Paralichthys* spp. (Pisces: Paralichthyidae) off Chile. Revista Chilena de Historia Natural, 74: 763-767.
- Lima DF 1976. Uma espécie nova de tripanossoma na tainha (*Mugil brasiliensis* Agassiz, 1829) (Pisces, Mugilidae). Revista Brasileira de Biologia, 36: 167-169.
- Lom J 1980. *Cryptobia branchialis* Nie from fish gills: ultrastructural evidence of ectocommensal function. Journal of Fish Diseases, 3: 427-436.
- Lom J & I Dyková 1992. Protozoan parasites of fish. Developments in Aquaculture and Fisheries Science, Vol. 26.
- Moreira D, P López-García & R Vickerman 2004. An updated view of kinetoplastid phylogeny using environmental sequences and a closer out-group: proposal for a new classification of the class Kinetoplastea. International Journal of Systematic and Evolutionary Microbiology, 54: 1861-1875.
- Morillas J, M George-Nascimento, H Valeria & RA Khan 1987. *Trypanosoma humboldti* n. sp. from the Chilean catshark, *Schroederichthys chilensis* (Guichenot, 1848). Journal of Protozoology, 34: 342-344.
- Noga EJ, SA Smith & JH Landsberg 1991. Amyloodiniosis in cultured hybrid striped bass (*Morone saxatilis* × *M. chrysops*) in North Carolina. Journal of Aquatic Animal Health, 3: 294-297.
- Noga EJ & MG Levy 1999. Dinoflagellida (Phylum Sarcocystophora). In: *Fish Diseases and Disorders* (P.T.K. Woo, Ed.). CABI Publishing, Wallingford, Oxon, U.K., Vol. 1, 1-25.

Pardo-Gandarillas MC, K González, CM Ibáñez & M George-Nascimento 2007. Parasites of two deep-sea fish *Coelorhynchus chilensis* (Pisces: Macrouridae) and *Notacanthus sexispinis* (Pisces: Notacanthidae) from Juan Fernández Archipelago, Chile. JMBA2-Biodiversity Records, publicado online, 1-7.

Ranzani-Paiva MJT, JC Eiras & AJ Davies 1995. Observations on *Haemogregarina mugili* (Apicomplexa) and *Trypanosoma froesi* (Sarcomastigophora) from the blood of *Mugil platanus* Günther, 1880 (Pisces, Mugilidae) in Brazil. Research and Reviews in Parasitology, 55: 171-176.

Ribeiro RD, MJT Ranzani-Paiva, CM Ishikawa, RA Lopes, AA Carraro & S Albuquerque 1996. Tripanossomos de Peixes Brasileiros. XVI. *Trypanosoma platanusi* n. sp. na tainha, *Mugil platanus* (Pisces, Mugilidae), capturada na região estuarino - lagunar de Cananéia - SP. Revista Brasileira de Biologia, 56: 263-267.

Silva V, A Valenzuela, P Ruiz & C Oyarzún 2005. *Trypanosoma humboldti* en *Schroederichthys chilensis* (Chondrichthyes, Elasmobranchii, Scyliorhinidae) como indicador no destructivo de contaminación. Gayana, 69: 160-165.

Simpson AGB 2003. Cytoskeletal organization, phylogenetic affinities and systematics in the contentious taxon Excavata (Eukaryota). International Journal of Systematic and Evolutionary Microbiology, 53: 1759-1777.

Woo PTK 1994. Flagellates parasites of fishes. In: *Parasitic Protozoa* (J.P. Kreier, Ed.). Second Edition. Academic Press, London, Vol. 3: 1-80.

Woo PTK 2003. *Cryptobia* (*Trypanoplasma*) *salmositica* and salmonid cryptobiosis. Journal of Fish Diseases, 26: 627-646.





# **Capítulo II**

**APICOMPLEXA**



## APICOMPLEXA

J.C. Eiras

Os Apicomplexa são protistas que se caracterizam por possuírem um complexo apical na extremidade de certos estados de desenvolvimento, formado por várias estruturas visíveis apenas ao microscópio eletrônico, que lhes permitem penetrar na célula hospedeira. Existem numerosas espécies parasitas de peixes e uma proposta de classificação geral pode ser encontrada em Steinhagen & Davies (2008), que os dividem em duas classes, a dos Coccidea (nos quais a Família Eimeriidae engloba a grande maioria das espécies de Apicomplexa) e a dos Haematozoa, esta com importância muito reduzida em relação aos outros *taxa* do grupo.

O ciclo de vida envolve uma fase sexuada e outra assexuada. Dum modo geral, e muito genericamente, o esporozoito é o estado infeccioso que na célula hospedeira se transforma num esquizonte que se divide assexuadamente originando um número variável de merozoitos. Os merozoitos vão originar os gâmetas por diferenciação (macro e microgametas), os quais por fusão formam o zigoto. Este dá origem ao oocisto que geralmente contém quatro esporocistos com dois esporozoitos cada, fechando-se desse modo o ciclo de vida – a libertação dos esporozoitos possibilita o recomeço de um novo ciclo.

Para a maioria das espécies, o ciclo de vida não exige mais do que um hospedeiro. Para outras, existem dois hospedeiros envolvidos e este fato esteve na origem da proposta de criação do género *Calyptospora* por Overstreet *et al.* (1984) dentro dos Eimeriidae. Alguns Apicomplexa (*Haemogregarina*, *Mesnilium*, *Babesiosoma*, *Dactylosoma* etc.) são parasitas sanguíneos admitindo-se para todos um ciclo de vida heteroxeno com dois hospedeiros, um dos quais é um ectoparasita hemofágico, sendo quase sempre um hirudíneo ou, mais raramente, larvas praniza de isópodes gnatiídeos. Vários estudos descreveram o ciclo de vida destes parasitas nos dois hospedeiros (Siddall 1995; Davies & Johnston 2000; Davies & Smit 2001; Smit & Davies 2004).

A patologia da infecção por Apicomplexa parece não ser geralmente pronunciada. A maioria das espécies localiza-se nas células epiteliais do intestino, não se observando alterações apreciáveis, embora necrose, inflamação e atrofia das dobras intestinais tenham sido observadas relativamente a várias espécies de parasitas e hospedeiros (Marincek 1973; Molnár 1976; Dyková & Lom 1981). Apesar disso, existem algumas descrições de lesões graves que podem comprometer a sobrevivência do hospedeiro (Molnár 1976), embora consequências tão graves não sejam frequentes. A parasitose por algumas espécies pode ter outro tipo de consequências: castração parasitária em *Sardina pilchardus* por parasitose do testículo por *Eimeria sardinae* (Pinto 1956), e diminuição acentuada do factor de condição de *Micromesistius poutassou* devido à parasitose do fígado por *Eimeria* sp. (MacKenzie 1981).

Na América do Sul, quase nada se conhece sobre os Apicomplexa parasitas de peixes marinhos. Há apenas pouquíssimos registos de espécies que pertencem à Classe dos Coccidea, Famílias Eimeriidae (géneros *Eimeria* e *Goussia*) e Haemogregarinidae (género *Haemogregarina*), além de uma espécie pertencente ao género *Haemohormidium* que consideramos *Incerta Saedis*.

**Classe Coccidea** Leuckart, 1897

**Família Eimeriidae** Minchin, 1903

*Eimeria jadvigae* Grabda, 1985

**U.K.** – *Macrourus holotrachys* (= *Coryphaenoides holotrachys*), *Coryphaenoides ferrieri*, bexiga natatória, ilhas Falkland (Grabda 1985).

*E. patagonensis* Timi & Sardella, 1998

**Argentina** – *Engraulis anchoita*, testículo, região patagônica do mar argentino, vários locais de coleta – ver latitudes em Timi 2003 (Timi & Sardella 1998; Timi 2003).

*Eimeria* sp.

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, brânquias, costa norte (Luque *et al.* 1991).

*Goussia cruciata* Thélohan, 1894

**Brasil** – *Trachurus lathami*, fígado, Cabo Frio (Braicovich *et al.* 2012).

**Argentina** – *Trachurus lathami*, fígado, Miramar, Villa Gesell (Braicovich *et al.* 2012).

*Goussia* sp.

**Argentina** – *Merluccius hubbsi*, fígado, mar da Argentina (MacKenzie & Longshaw 1995).

**Chile** – *Merluccius australis*, fígado, mar do Chile (MacKenzie & Longshaw 1995).

**U.K.** – *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, fígado, ilhas Falkland (MacKenzie & Longshaw 1995).

**Família Haemogregarinidae** Léger, 1911

*Haemogregarina mugili* Carini, 1932

**Brasil** – *Mugil liza*, *Mugil liza* (= *Mugil platanus*), sangue, Santos, São Paulo (Carini 1932; Eiras *et al.* 1995).

*H. platessae* Lebailly, 1904

**Brasil** – *Paralichthys orbignyana*, sangue, Rio Grande do Sul (Davies *et al.* 2008).

*Incerta Saedis*

*Haemohormidium terranova* So, 1972

**Brasil** – *Paralichthys orbignyana*, sangue, Rio Grande do Sul (Davies *et al.* 2008).

**Bibliografia**

- Braicovich PE, JL Luque & JT Timi 2012. Geographical patterns of parasites infracommunities in the Rough Scad, *Trachurus lathami* Nichols, in the Southwestern Atlantic Ocean. *Journal of Parasitology*, 98: 768-777.
- Carini A 1932. Sobre uma hemogregarina de um peixe do mar do Brasil. Séptima Reunión de la Sociedad Argentina de Patología Regional del Norte, 2: 920-921.
- Davies AJ & MRL Johnston 2000. The biology of some intraerythrocytic parasites of fishes, amphibians and reptiles. *Advances in Parasitology*, 45: 1-107.
- Davies AJ & N Smit 2001. The life cycle of *Haemogregarina bigemina* (Adeleina: Haemogregarinidae) in South African hosts. *Folia Parasitologica*, 48: 169-177.
- Dyková I & J Lom 1981. Fish Coccidia: critical notes on life cycles, classification and pathogenicity. *Journal of Fish Diseases*, 4: 487-505.
- Eiras JC, MJT Ranzani-Paiva & AJ Davies 1995. Observations on *Haemogregarina mugili* (Apicomplexa) and *Trypanosoma froesi* (Sarcomastigophora) from the blood of *Mugil platanus* Günther, 1880 (Pisces: Mugilidae) in Brazil. *Research and Reviews in Parasitology*, 55: 173-176.
- Grabda E 1985. *Eimeria jadvigae* n. sp. (Apicomplexa: Eucoccidia), a parasite of swimming bladder of *Coryphaenoides holotrachys* (Günther, 1887) off the Falklands. *Acta Ichthyologica et Piscatoria*, 13: 131-140.
- Luque J, J Iannacone & C Farfán 1991. Parásitos de peces óseos marinos en el Perú: lista de espécies conocidas. *Boletín de Lima*, 74: 17-28.
- MacKenzie K 1981. The effect of *Eimeria* sp. infection on the condition of blue whiting, *Micromesistius poutassou* (Risso). *Journal of Fish Diseases*, 4: 473-486.
- MacKenzie K & M Longshaw 1995. Parasites of the hakes *Merluccius australis* and *M. hubbsi* in the waters around the Falkland Islands, southern Chile and Argentina, with an assessment of their potential value as biological tags. *Canadian Journal of Fisheries and Aquatic Sciences*, 52: 213-224.
- Marincek M 1983. Les changements dans le tube digestif des *Cyprinus carpio* à la suite de l'infection par *Eimeria subepithelialis* (Sporozoa, Coccidia). *Acta Protozoologica*, 12: 217-224.
- Molnár K 1976. Histological study on coccidiosis in silver carp and the bighead by *Eimeria sinensis* Chen, 1956. *Acta Veterinaria Academiae Scientiarum Hungarica*, 26: 303-312.
- Overstreet RM, WE Hawkins & JW Fournie 1984. The coccidian genus *Calyptospora* n. g. and Family Calyptosporidae n. fam. (Apicomplexa), with members infecting primarily fishes. *Journal of Protozoology*, 31: 332-339.
- Pinto J 1956. Parasitic castration in males of *Sardina pilchardus* (Walb.) due to testicular infestation by the coccidia *Eimeria sardinae* (Thélohan). *Revista da Faculdade de Ciências da Universidade de Lisboa, Série C*, 5: 209-224.
- Ranzani-Paiva MJT & AT Silva-Souza 2004. Co-infestation of gills by different parasite groups in the mullet, *Mugil platanus* Günther, 1880 (Osteichthyes, Mugilidae): effects on relative condition factor. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 677-682.
- Siddall ME 1995. Phylogeny of adeleid blood parasites with a partial systematic revision of the haemogregarine complex. *Journal of Eukaryotic Microbiology*, 42: 116-125.
- Smit NJ & AJ Davies 2004. The curious life-style of the parasitic stages of gnathid isopods. *Advances in Parasitology*, 58: 289-412.

Steinhagen D & AJ Davies 2008. Diseases caused by apicomplexans. In: *Fish Diseases* (JC Eiras, H Segner, T Wahli & BG Kapoor, Ed.), Science Publishers, Enfield, N.H., USA, Vol. 1: 518-567.

Timi JT 2003. Parasites of Argentine anchovy in the south-west Atlantic: latitudinal patterns and their discrimination of host populations. *Journal of Fish Biology*, 63: 90-107.

Timi JT & NH Sardella 1998. Myxosporeans and coccideans parasitic on engraulid fishes from the coasts of Argentina and Uruguay. *Parasite*, 5: 331-339.

# **Capítulo III**

**CILIOPHORA**





## CILIOPHORA

J.C. Eiras

Os Ciliophora são protistas que possuem um aparelho nuclear duplo: um ou mais macronúcleos com funções vegetativas e funções de regulação do metabolismo, e um ou mais micronúcleos, diploides, envolvidos nos processos generativos. À superfície existe uma quantidade variável de cílios que, batendo ritmicamente, permitem a locomoção das células. Os cílios podem estar concentrados em estruturas localizadas ou distribuídos sensivelmente por toda a superfície corporal.

A maioria das espécies é de vida livre. Outras são parasitas de hospedeiros de índole variada, de água doce e salgada, entre os quais se contam os peixes marinhos. Nestes localizam-se sobretudo à superfície, embora um reduzido número de espécies possam ser endoparasitas. A reprodução dá-se por divisão binária, o que faz com que, em boas condições ambientais, o número de parasitos aumente rapidamente num curto período de tempo. Esse fato é especialmente importante em condições de aquacultura ou de aquariofilia nas quais se podem desenvolver situações súbitas de epizootia mais ou menos graves conforme o tipo de hospedeiro ou de parasita. Se isso acontecer, será necessária intervenção terapêutica adequada feita o mais urgentemente possível.

Alguns dos organismos incluídos neste grupo podem ser classificados como ecto-comensais, que, apenas em situações de grande densidade populacional ou de debilidade do hospedeiro, têm verdadeira atividade parasítica. Muitas espécies são móveis, outras são fixas, podendo ter ou não um pedúnculo de fixação ao hospedeiro, sendo formas isoladas ou coloniais.

Espécies de vários gêneros podem parasitar peixes marinhos, sendo os mais frequentes *Trichodina* spp., *Cryptocaryon irritans*, *Brooklynella hostilis*, e *Uronema marinum*.

*Trichodina* spp. e gêneros com características semelhantes são geralmente ectoparasitas com morfologia característica e ciliatura heterótrica, em forma de campânula achatada, com movimentos circulares, facilmente identificados pelo disco adesivo, formação esquelética central constituída por numerosos dentículos. A transmissão peixe a peixe faz-se diretamente, e pode causar pequenas lesões à superfície do tegumento, bem como dificuldades respiratórias por lesões nas lamelas branquiais, que podem ser mais ou menos graves em função da intensidade da parasitose (Lom 1995; Barker *et al.* 2002).

*Cryptocaryon irritans* é provavelmente o mais importante ciliado marinho parasita de peixes. Ectoparasita, tem um ciclo de vida idêntico ao ciliado de água doce *Ichthyophthirius multifiliis*, causando a Doença dos Pontos Brancos em peixes marinhos, e é particularmente importante em aquacultura e aquariofilia, podendo causar a morte dos hospedeiros num curto espaço de tempo se não houver uma terapia adequada e atempada (Coloni 2008).

*Brooklynella hostilis* é típico dos ecossistemas tropicais e tem grande importância quando afeta peixes debilitados, havendo relatos de mortalidades severas em populações selvagens nessas condições (Landsberg 1995) e em cultura (Diamant 1998).

*Uronema marinum* é um scuticociliatídeo de vida livre que pode infectar peixes debilitados em condições de estresse, penetrando através do tegumento e alojando-se em vários locais do corpo atingindo diferentes órgãos, e nas infecções severas pode provocar a morte dos hospedeiros (Cheung *et al.* 1980; Colorni 2008).

Outras espécies, além das referidas, podem parasitar peixes marinhos, porém geralmente sem tão graves consequências.

Na América do Sul, a pesquisa sobre esses protistas é pouco mais que inexistente. Uma detalhada pesquisa bibliográfica resultou na enumeração de poucas espécies parasitas e hospedeiros que se indicam a seguir (classificação de Colorni 2008):

**Classe Oligohimenophorea** de Puytorac, Batische, Bohatier, Corliss, Deroux, Didier, Dragesco, Fryd-Versavel, Grain, Grolière, Hovasse, Iftode, Laval, Rogue, Savoie & Tuffrau, 1974

**Ordem Sessilida** Kahl, 1933

**Família Epystilidae** Kahl, 1933

*Apiosoma* sp.

**Brasil** – *Mugil curema*, tegumento, brânquias, Cananéia, São Paulo (Conroy *et al.* 1985).

**Família Scyphidiidae** Kahl, 1933

*Riboscyphidia* sp.

Sinônimo: *Scyphidia* sp.

**Brasil** – *Mugil curema*, tegumento, brânquias, Cananeia, São Paulo (Conroy *et al.* 1985).

**Ordem Mobilida** Kahl, 1933

**Família Trichodinidae** Claus, 1874

*Dipartiella simplex* Raabe, 1959

**Argentina** – *Micropogonias furnieri*, brânquias, Baía Samborombón (Marcotegui & Martorelli 1990).

*Trichodina jadratica* Raabe, 1958

**Argentina** – *Mugil platanus*, brânquias, Baía Samborombón (Marcotegui & Martorelli 2009).

*T. lasrucensis* Khan, Díaz & George-Nascimento, 2008

**Chile** – *Scartichthys viridis*, brânquias, Las Cruces (Khan *et al.* 2008).

*T. lepsii* Lom, 1962

**Argentina** – *Mugil platanus*, brânquias, Baía Samborombón (Marcotegui & Martorelli 2009).

***T. murmanica*** Poljansky, 1955

**Argentina** – *Micropogonias furnieri*, brânquias, Baía Samborombón (Marcotegui & Martorelli 2009).

***T. puytoraci*** Lom, 1962

**Argentina** – *Mugil platanus*, brânquias, Baía Samborombón (Marcotegui & Martorelli 2009).

***T. scalensis*** Marcotegui & Martorelli, 2009

**Argentina** – *Mugil platanus*, tegumento, Baía Samborombón (Marcotegui & Martorelli 2009).

***Trichodina*** sp.

**Brasil** – *Mugil platanus*, *Mugil curema*, brânquias, tegumento, Cananeia, São Paulo (Conroy & Conroy 1984; Conroy *et al.* 1985; Ranzani–Paiva & Silva-Souza 2004; Guidelli *et al.* 2008).

**Chile** – *Scartichthys viridis*, brânquias, tegumento, Las Cruces (Díaz & George-Nascimento 2002), *Mugil cephalus*, brânquias, Concepción (Fernandez Bargiella 1987).

**Venezuela** – *Lutjanus griseus*, *Mugil curema*, *Archosargus rhomboidalis*, brânquias, Ilha Margarita (Fuentes *et al.* 2003).

## Bibliografia

Barker DE, DK Cone & MDB Burt 2002. *Trichodina murmanica* (Ciliophora) and *Gyrodactylus pleuronecti* parasitizing hatchery-reared winter flounder, *Pseudopleuronectes americanus* (Walbaum): effects on host growth and assessment of parasite interaction. *Journal of Fish Diseases*, 25: 81-89.

Cheung PJ, RF Nigrelli & GD Ruggieri 1980. Studies on the morphology of *Uronema marinum* Dujardin (Ciliata: Uronematidae) with a description of the histopathology of the infection in marine fishes. *Journal of Fish Diseases*, 3: 295-303.

Colorni A 2008. Diseases caused by Ciliophora. In: *Fish Diseases* (JC Eiras, H Segner, T Wahli & BG Kapoor, Ed.). Science Publishers, Enfield, USA, Vol. 1: 569-612.

Conroy G & DA Conroy 1984. Diseases and parasites detected in grey mullets (Mugilidae) from coastal waters of São Paulo State, Brazil. I. Adult silver mullet (*Mugil curema* Val., 1836). *Rivista Italiana di Piscicoltura e Ittiopatologia*, 29: 14-33.

Conroy G, DA Conroy & PS Ceccarelli 1985. Diseases and parasites detected in grey mullets (Mugilidae) from coastal waters of São Paulo State, Brazil. II. Juvenile silver mullet (*Mugil curema* Val. 1836). *Rivista Italiana di Piscicoltura e Ittiopatologia*, 20: 74-76.

Diamant A 1998. *Brooklynella hostilis* (Hartmannulidae), a pathogenic ciliate from the gills of maricultured sea bream. *Bulletin of the European Association of Fish Pathologists*, 18: 33-36.

Díaz F & M George-Nascimento 2002. Estabilidad temporal de las infracomunidades de parásitos en la borra *Scartichthys viridis* (Valenciennes, 1836) (Pisces: Blenniidae) en la costa central de Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 641-649.

Fernandez Bargiella J 1987. Los parásitos de la lisa *Mugil cephalus* L, en Chile: sistemática y aspectos poblacionales (Perciformes: Mugilidae). *Gayana, Zoologia*, 51: 3-58.

- Fuentes JL, C Silva Rojas & Y Reyes León 2003. Parásitos en juveniles de *Lutjanus griseus* (Pisces: Lutjanidae) de la Laguna de la Restinga, Isla Margarita, Venezuela. *Interciencia*, 28: 463-468.
- Khan RA, F Díaz & M George-Nascimento 2008. Two new protist species, *Trypanoplasma ojedae* sp. n. (Mastigophora: Kinetoplastida) and *Trichodina lascrucensis* sp. n. (Ciliophora: Peritrichida) in a blenniid fish, *Scartichthys viridis*, from the coast of Chile. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 43: 585-590.
- Landsberg JH 1985. Tropical reef-fish disease outbreaks and mass mortalities in Florida, USA: what is the role of dietary biological toxins? *Diseases of Aquatic Organisms*, 22: 83-100.
- Lom J 1995. Trichodinidae and other ciliates. In: *Fish Diseases and Disorders* (P.T.K Woo, Ed.). CAB International, Oxon, U.K., Vol. 1: 229-262.
- Marcotegui P & Martorelli S 2009. Trichodinids of *Mugil platanus* (Günther, 1880) and *Micropogonias furnieri* (Desmarest, 1823) from Samborombón Bay, Argentina, with the description of a new species. *Folia Parasitologica*, 56: 167-172.
- Ranzani-Paiva MJT, CM Ishikawa, BE Campos & AC Eiras 1997. Haematological characteristics associated with parasitism in mullets, *Mugil platanus* Günther, from the estuarine region of Cananéia, São Paulo, Brazil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 14: 329-339.
- Ranzani-Paiva MJT & AT Silva-Sousa 2004. Co-infestation of gills by different parasite groups in the mullet, *Mugil platanus* Günther, 1880 (Osteichthyes, Mugilidae): effects on relative condition factor. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 677-682.

# **Capítulo IV**

**MYXOSPOREA**



## MYXOSPOREA

J. C. Eiras

Os Myxosporea são metazoários parasitas obrigatórios que incluem aproximadamente 2.500 espécies distribuídas por cerca de duas dezenas de Famílias, e novas espécies são descritas frequentemente. Embora possam parasitar anfíbios, répteis e, mais raramente, aves e mamíferos, conhecendo-se uma espécie que parasita um Digenético (Overstreet 1976) e uma outra que afeta o polvo (Yokoyama & Masuda 2001) são, na quase totalidade, parasitos de peixes marinhos e de água doce, tendo uma distribuição mundial. Algumas espécies são aparentemente específicas para determinado hospedeiro, e demonstrou-se que algumas podem ser utilizadas como marcadores biológicos. Atualmente este grupo está incluído nos Cnidaria.

Os mais frequentes têm um plano geral de organização que, apesar de variável, tem características que permitem identificar facilmente os estados que se observam nos peixes como pertencendo a este grupo: esporos de forma e tamanho variável (geralmente entre cerca de 7 a 20  $\mu\text{m}$ ), com uma parede constituída por duas ou mais valvas unidas por linhas de sutura, um a vários esporoplasmas ameboides, e várias cápsulas polares – duas mais frequentemente, mas variando de uma a quinze, tendo no interior um filamento que na maior parte dos casos é enrolado em espiral (Lom & Dyková 2006).

O ciclo de vida desses parasitas compreende dois hospedeiros, um invertebrado (quase sempre um oligoqueta ou um poliqueta), que é o hospedeiro definitivo no qual o desenvolvimento resulta na formação de esporos denominados actinosporos, e um vertebrado (quase sempre um peixe) que representa o hospedeiro intermediário no qual o desenvolvimento resulta na formação de esporos denominados mixosporos. Trata-se de um ciclo complexo, cuja elucidação é relativamente recente, e cuja descrição detalhada pode ser encontrada, entre outros, em Morris (2012).

Os Myxosporea podem ser histozoicos (localização nos tecidos do hospedeiro, inter ou extracelularmente, ou no lúmen dos vasos) ou coelozoicos (na cavidade dos órgãos, flutuando ou ligados à superfície epitelial interna dos mesmos), estando geralmente os esporos no interior de formações globosas ou alongadas chamadas plasmódios ou cistos.

Algumas espécies são fortemente patogênicas para os hospedeiros, provocando doenças difíceis de combater e erradicar com consequentes prejuízos econômicos, sobretudo em situação de piscicultura, quer em água doce, quer salgada. Por outro lado, certas espécies provocam uma forte depreciação do hospedeiro, que pode ficar com valor econômico nulo, e nalguns casos fazer com que estoques abundantes não possam ser explorados devido à parasitose. Embora não seja objetivo do presente trabalho descrever em pormenor as doenças associadas aos Myxosporea, indicam-se algumas que são especialmente importantes: Doença do Rodopio, afetando a piscicultura da truta arco-íris; Doença Renal Proliferativa, afetando vários hospedeiros em piscicultura de água doce; Ceratomixose, afetando culturas de salmonídeos no nordeste do Pacífico da América do Norte; Doença Branquial Proliferativa, atingindo culturas de *catfish* nos Estados Unidos; várias outras doenças provocadas por diferentes agentes etiológicos que se manifestam em piscicultura de água doce. Quanto às culturas marinhas são de referir especialmente os



prejuízos causados por algumas espécies de *Kudoa*, que causam liquefação do músculo, a Enteromixiose de *Sparus aurata*, causada por *Enteromyxum leei*, e a patologia entérica, causada em *Scophthalmus maximus* por *E. scophthalmi*. É importante destacar que a distribuição geográfica atual de muitas dessas doenças foi decisivamente influenciada por movimentações artificiais de peixes que, feitas sem os cuidados devidos, transportaram os agentes infecciosos por longas distâncias, por vezes intercontinentalmente. Esses aspectos da biologia dos Myxosporea foram objeto de grande número de estudos e uma revisão dos mais importantes pode ser encontrada em Feist (2008).

Embora haja muitos gêneros que parasitam peixes de água doce e marinhos, certo número parasita apenas peixes marinhos ou de água salobra, como acontece, por exemplo, com parasitos pertencendo aos gêneros *Cocomyxa*, *Ortholinea*, *Kentmoseria*, *Paliatus*, *Auerbachia*, *Alatospora*, *Trilospora* e *Unicapsula* (Lom & Dyková 2006). *Kudoa*, *Myxidium* e *Ceratomyxa*, gêneros importantes pelo número de espécies que comportam, hospedeiros parasitados e distribuição geográfica muito ampla, são quase exclusivamente parasitas de peixes marinhos, sendo os de água doce em número muito reduzido.

Em peixes marinhos da América do Sul, há relatos da presença de 44 espécies pertencentes a vários gêneros, bem como foram observados exemplares que foram apenas classificados em nível genérico, envolvendo 13 gêneros. Trata-se de um número de espécies bastante reduzido, tendo em conta a área geográfica considerada e o número de potenciais hospedeiros existentes, e certamente que um maior esforço de pesquisa fará aumentar muito a diversidade específica do grupo.

Referem-se seguidamente as formas descritas para peixes marinhos da América do Sul:

## **Classe Myxosporea Bütschli, 1881**

### **Ordem Bivalvulida Shulman, 1959**

#### **Família Myxobolidae Thélohan, 1892**

***Henneguya carolina*** Rocha, Casal, Garcia, Matos, El-Quraishy & Azevedo, 2014  
**Brasil** – *Trachinotus carolinus*, intestino, Florianópolis (Rocha et al. 2014).

***Henneguya shackletoni*** Brickle, Kalavati & MacKenzie, 2006  
**U.K.** – *Eleginops maclovinus*, mesentério, Ilhas Falkland (Brickle et al. 2006; Brickle & MacKenzie 2007).

***Henneguya* sp.**

**Brasil** – *Mugil liza* (= *Mugil platanus*), coração, brânquias, Rio de Janeiro (Knoff & Serra-Freire 1993).

***Myxobolus chondrophilus*** Nemeček, 1926

**Brasil** – *Sardinella aurita* (= *Sardinella anchovia*), brânquias (Nemeček 1926).

***M. exiguus*** Thélohan, 1895

**Peru** – *Mugil cephalus*, mesentério, Callao, Chimbote e Chorrillos, (in Knoff & Serra-Freire 1993), brânquias, mesentério, fígado, Trujillo (Armas 1979 in Luque et al. 1991).

***M. platanus*** Eiras, Abreu & Pereira Jr., 2007

**Brasil** – *Mugil liza*, baço, Lagoa dos Patos, Rio Grande, Rio Grande do Sul (Eiras *et al.* 2007).

***Myxobolus*** sp.

**Argentina** – *Genypterus brasiliensis*, brânquias, Golfo San Jorge (Sardella *et al.* 1998).

**Brasil** – *Mugil platanus*, vísceras, brânquias, tegumento, Rio de Janeiro (Knoff & Serra-Freire 1993).

**Chile** – *Mugil cephalus*, brânquias, branquispinhas, placas faríngeas, mesentério cardíaco e intestinal, Arica, Coquimbo, Concepción (Fernandez Bargiella 1987).

**Venezuela** – *Mugil curema*, *M. liza*, Ilha Margarita, Maracaíbo (Aguirre *et al.* 1983).

### **Família Sphaeromyxiidae** Lom & Noble, 1984

***Sphaeromyxa argentinensis*** Timi & Sardella, 1998

**Argentina** – *Engraulis anchoita*, vesicular biliar, região de pesca comum a Argentina e Uruguai (Timi & Sardella 1998; Timi 2003), *Anchoa marinii*, vesícula biliar, Mar del Plata (Timi & Sardella 1998).

**Uruguai** – *Engraulis anchoita*, vesícula biliar, região de pesca comum a Argentina e Uruguai (Timi & Sardella 1998; Timi 2003).

***S. balbiani*** Thélohan, 1892

**Brasil** - *Sphyrna tiburo*, vesícula biliar (Pinto 1928).

***S. bonarensis*** Timi & Sardella, 1998

**Argentina** – *Engraulis anchoita*, *Anchoa marinii*, vesícula biliar, região Bonariense do mar argentino (Timi & Sardella 1998; Timi 2003).

***S. intermediata*** Moser & Noble, 1997

**Venezuela** – *Ventrifossa macropogon*, vesícula biliar (Moser & Noble 1977).

### **Família Alatosporidae** Shulman, Kovaleva & Dubinina, 1979

***Alatospora merluccii*** Kalavati, Longshaw & MacKenzie, 1995

**Argentina** – *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, vesícula biliar (Kalavati *et al.* 1995; MacKenzie *et al.* 1995).

**Chile** – *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, vesícula biliar, sul do Chile (Kalavati *et al.* 1995; MacKenzie *et al.* 1995).

**U.K.** – *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, vesícula biliar, Ilhas Falkland (Kalavati *et al.* 1995; MacKenzie *et al.* 1995).

***Alatospora*** sp.

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, brânquias, Ilhas Falkland (Brickle *et al.* 2006).

***Pseudoalatospora*** sp.

**Chile** – *Macruronus magellanicus*, vesícula biliar, norte e sul do Chile (MacKenzie *et al.* 2013).

**U.K.** – *Macruronus magellanicus*, vesícula biliar, Ilhas Falkland (MacKenzie *et al.* 2013).

***Renispora simae*** Kalavati, Longshaw & MacKenzie, 1996

**U.K.** – *Patagonotothen sima*, bexiga natatória, Porto Stanley, Ilhas Falkland (Kalavati *et al.* 1996).

### **Família Ceratomyxidae** Doflein, 1899

***Ceratomyxa asymmetrica*** Moser & Noble, 1976

**Venezuela** – *Ventrifossa macropogon*, vesícula biliar (Moser & Noble 1976).

***C. curvata*** Cunha & Fonseca, 1918

**Brasil** – *Carcharias taurus* (= *Carcharias tauricus*), vesícula biliar (Cunha & Fonseca 1918).

***C. dissostichi*** Brickle, Kalavati & MacKenzie, 2001

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, vesícula biliar, Ilhas Falkland (Brickle *et al.* 2001, 2006).

***C. elegans*** Jameson, 1929

**Argentina** – *Porichthys porosissimus*, *Triathalassothia argentina*, vesícula biliar, Golfo San Matias (Tanzola *et al.* 2005).

**Chile** – *Coryphaenoides fernandezianus*, *Ventrifossa potronus*, vesícula biliar, norte do Chile (Moser & Noble 1976).

***C. elongata*** Meglitsch, 1960

**Chile** – *Genypterus chilensis*, vesícula biliar, Antofagasta, Valparaíso, Talcahuano, Puerto Montt (George-Nascimento *et al.* 2004).

***C. hippocampi*** Cunha & Fonseca, 1918

**Brasil** – *Hippocampus erectus* (= *Hippocampus punctulatus*), vesícula biliar (Cunha & Fonseca 1918).

***C. inversa*** Meglitsch, 1960

**Chile** – *Genypterus blacodes*, vesícula biliar, Valparaíso, Talcahuano, Puerto Montt (George-Nascimento *et al.* 2004).

***C. hokarari*** Meglitsch, 1960

**Chile** – *Genypterus maculatus*, *G. blacodes*, *Coryphaenoides fernandezianus*, vesícula biliar, Antofagasta, Valparaíso, Talcahuano, Puerto Montt (Moser & Noble 1976; George-Nascimento *et al.* 2004).

***C. laxa*** Meglitsch, 1960

**Chile** – *Genypterus maculatus*, *Trachyrincus* sp., vesícula biliar, Antofagasta, Valparaíso, Talcahuano, Puerto Montt (Moser & Noble 1976; George-Nascimento *et al.* 2004).

***Ceratomyxa*** sp.

**Argentina** – *Genypterus brasiliensis*, vesícula biliar, Golfo San Jorge (Sardella *et al.* 1998).

**Chile** – *Paralichthys adspersus*, vesícula biliar, Antofagasta (Oliva *et al.* 1996), *Gobiesox marmoratus*, Burca, Metri (Pardo-Gandarillas *et al.* 2003), *Notacanthus sexspinis*, *Coelorinchus chilensis* (= *Coelorynchus chilensis*), vesícula biliar, Arquipélago Juan Fernández (Pardo-Gandarillas *et al.* 2007).

*Leptothecca* sp.

**Chile** – *Gobiesox marmoratus*, Metri (Pardo-Gandarillas *et al.* 2003).

### Família Chloromyxidae Doflein, 1899

*Chloromyxum leydigi* Mingazzini, 1890

**Brasil** – *Rhizoprionodon terranova* (= *Scoliodon terra-novae*), *Rioraja agassizii* (= *Riorajae agassizii*), vesícula biliar (Pinto 1928).

*C. liae* Kuznetsova, 1977

**Argentina** – *Prionace glauca*, vesícula biliar (Kuznetsova 1977).

*C. menticirrho* Casal, Garcia, Matos, Monteiro, Matos & Azevedo, 2009

**Brasil** – *Menticirrhus americanus*, bexiga urinária (Casal *et al.* 2009).

*C. multicostatum* Kuznetsova, 1977

**Argentina** – *Squatina squatina*, vesícula biliar (Kuznetsova 1977).

*C. parvicostatum* Kuznetsova, 1977

**Argentina** – *Bathyraja brachyurops* (= *Raja brachyurops*), vesícula biliar (Kuznetsova 1977).

*C. riorajum* Azevedo, Casal, Garcia, Matos, Teles-Grilo & Matos, 2009

**Brasil** – *Rioraja agassizii*, vesícula biliar (Azevedo *et al.* 2009).

*C. sphyrnae* Cunha & Fonseca, 1918

**Brasil** – *Sphyrna tiburo*, bexiga natatória (Cunha & Fonseca 1918).

*C. transversocostatum* Kuznetsova, 1977

**Argentina** – *Squalus acanthias* (= *Squalus fernandinus*), vesícula biliar (Kuznetsova 1977).

*Chloromyxum* sp.

**Chile** – *Paralichthys adspersus*, vesícula biliar, Antofagasta (Oliva *et al.* 1996).

### Família Myxidiidae Thélohan, 1892

*Coccomyxa claviforme* Cunha & Fonseca, 1919

**Brasil** – *Chilomycterus spinosus spinosus* (= *Chilomycterus spinosus*) vesícula biliar (Cunha & Fonseca 1919).

***Myxidium baueri*** Kovaleva & Gaevskaya, 1982

**Chile** – *Macruronus magellanicus*, vesícula biliar, Norte do Chile (MacKenzie *et al.* 2013).

**U.K.** – *Patagonotothen sima*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, vesícula biliar, Porto Stanley, Ilhas Falkland (Kalavati *et al.* 1995; MacKenzie & Longshaw 1995; Kalavati *et al.* 1996; MacKenzie *et al.* 2013).

***M. coriphaenoidium*** Noble, 1966

**Argentina** – *Coelorinchus fasciatus* (= *Coelorhynchus fasciatus*), vesícula biliar, Patagônia (Moser *et al.* 1976).

**Chile** – *Coryphaenoides ariommuus*, *C. fernandezianus*, vesícula biliar (Moser *et al.* 1976).

**Ecuador** – *Coryphaenoides carminifer*, vesícula biliar (Moser *et al.* 1976).

***M. iwamotoi*** Moser, Noble & Lee, 1976

**Chile** – *Ventrifossa potronus*, vesícula biliar (Moser *et al.* 1976).

***M. macrourium*** Moser, Noble & Lee, 1976

**Guiana Francesa** – *Bathygadus melanobranchus*, vesícula biliar (Moser *et al.* 1976).

***M. melanocetum*** Noble, 1966

**Chile** – *Coelorinchus chilensis* (= *Coelorhynchus chilensis*), *Nezumia loricata*, vesícula biliar (Moser *et al.* 1976).

**Ecuador** – *Nezumia latirostrata*, vesícula biliar (Moser *et al.* 1976).

***M. striatum*** Cunha & Fonseca, 1917

**Brasil** – *Menticirrhus americanus*, *Bairdiella ronchus*, vesícula biliar, Rio de Janeiro (Cunha & Fonseca 1917).

***M. volitans*** Azevedo, Casal, São Clemente, Lopes, Matos, Abdel-Baki, Oliveira & Matos, 2011

**Brasil** – *Dactylopterus volitans*, vesícula biliar, Niterói (Azevedo *et al.* 2011).

***Myxidium* sp.**

**Brasil** – *Cynoscion leiarchus*, vesícula biliar (Pinto 1928).

**Chile** – *Notacanthus sexspinis*, *Coelorinchus chilensis* (= *Coelorhynchus chilensis*), vesícula biliar, Arquipélago Juan Fernández (Pardo-Gandarillas *et al.* 2007).

***Zschokkella* sp.**

**Chile** – *Macruronus magellanicus*, vesícula urinária, Norte do Chile (MacKenzie *et al.* 2013).

**Família Sphaerosporidae** Davis, 1917

***Palliatius* sp.**

**Chile** – *Macruronus magellanicus*, vesícula biliar, Norte do Chile (MacKenzie *et al.* 2013).

***Sphaerospora dissostichi*** Brickle, Kalavati & MacKenzie, 2001

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, rins, Ilhas Falkland (Brickle *et al.* 2001).

**Família Sinuolineidae Shulman, 1959*****Myxoproteus meridionalis*** Evdokimova, 1977**Argentina** – *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, vesícula urinária (MacKenzie & Longshaw 1995).**Chile** – *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, vesícula urinária (MacKenzie & Longshaw 1995).**U.K.** – *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, vesícula urinária, Ilhas Falkland (MacKenzie & Longshaw 1995).***Sinuolinea rebae*** Tripathi, 1948**Equador** – *Trachyrincus* sp., vesícula biliar (Moser & Noble 1977).***Sinuolinea*** sp.**Chile** – *Paralichthys adspersus*, vesícula biliar, Antofagasta (Oliva *et al.* 1996).**Ordem Multivalvulida Shulman, 1959****Família Trilosporidae Shulman, 1959*****Trilospora*** sp.**Chile** – *Gobiesox marmoratus*, Burca, Metri (Pardo-Gandarillas *et al.* 2003).**Família Kudoidae Meglitsch, 1947*****Kudoa alliaría*** Shulman & Kovaljova, 1979**Argentina** – *Macruronus magellanicus*, músculo, mar patagónico (Incorvaria 2005; Whipps & Diggles, 2006).**Chile** – *Micromesistius australis*, músculo, Golfo de Penas, Ilhas Diego Ramirez e Navarino (George-Nascimento *et al.* 2011).**U.K.** – *Micromesistius australis*, músculo, Ilhas Falkland (Agnew *et al.* 2003; George-Nascimento *et al.* 2011).***K. peruvianus*** Mateo, 1972**Peru** – *Merluccius gayi*, *Merluccius gayi gayi*, músculo, Callao (Mateo 1972; Oliva & Ballón 2002), *Merluccius gayi peruanus*, músculo, Callao (Durán & Oliva 1980), Chimbote, Salaverry, Callao (*in* Luque *et al.* 1991).***K. ramsayi*** Kalavati, Brickle & MacKenzie, 2000**U.K.** – *Patagonotothen ramsayi*, músculo, Ilhas Falkland (Kalavati *et al.* 2000).***K. rosenbuschi*** (Gelormini, 1944)**Argentina** – *Merluccius gayi*, *M. australis*, músculo (Gelormini 1944; MacKenzie & Longshaw 1995).**Chile** – *Merluccius australis*, músculo (MacKenzie & Longshaw 1995).**U.K.** – *Merluccius australis*, músculo, Ilhas Falkland (MacKenzie & Longshaw 1995).**Uruguai** – *Merluccius hubbsi*, músculo, zona comum de pesca entre Uruguai e Argentina (Sardella & Timi 1996).

***K. sciaenae*** Terán, Llicán & Luque, 1990

**Peru** – *Sciaena deliciosa*, *Cheilotrema fasciatum* (= *Sciaena fasciata*), *Stellifer minor*, *Paralonchurus peruanus*, músculo, Chorrillos (Terán *et al.* 1990; Oliva *et al.* 1992).

***K. thyrsites*** (Gilchrist, 1924)

**Chile** – *Paralichthys adpersus*, músculo (Castro & Burgos 1996).

***Kudoa*** sp.

**Brasil** – *Trichiurus lepturus*, *Mugil platanus*, músculo, Rio de Janeiro (Knoff & Serra-Freire 1993; Andrada *et al.* 2005), *Scomberomorus brasiliensis*, músculo, Ceará (Eiras *et al.* 2014).

**Chile** – *Gobiesox marmoratus*, músculo, Buraca, Metri (Pardo-Gandarillas *et al.* 2003), *Mugil cephalus*, placas faríngeas, Concepción (Fernandez Bargiella 1987).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, músculo, Salaverry, Paita (Okada *et al.* 1981), [*Odontesthes bonariensis*, *Odontesthes regia* (sic)] (= *Odontesthes regia regia*?), músculo, costa norte (*in* Luque *et al.* 1991).

## Bibliografía

Agnew DJ, TR Marlow, K Lorenzen, J Pompert, RC Wakeford & GA Tingley 2003. Influence of Drake Passage oceanography on the parasitic infection of individual year-classes of southern blue whiting *Micromesistius australis*. Marine Ecology Progress Series, 254: 281-291.

Aguirre M, DA Conroy, G Conroy & JM Torrealba 1983. Black spot disease, a myxosporidiosis affecting silver mullet (*Mugil curema* Val.) in Venezuela. Rivista Italiana di Piscicoltura e Ittiopatologia, 18: 61-69.

Andrada CG, R Tortelly, PP Nogueira, CL Andrade & FC Lima 2005. Infecção por *Kudoa* Meglitsch, 1947 (Myxozoa: Multivalvulida) em musculatura esquelética de *Trichiurus lepturus* L. (Teleostei: Trichiuridae). Parasitologia Latinoamericana, 60: 150-153.

Azevedo C, G Casal, SC São Clemente, LMS Lopes, P Matos, AA Abdel-Baki, E Oliveira & E Matos 2011. *Myxidium volitans* sp. nov., a parasite of the gall bladder of the fish, *Dactylopterus volitans* (Teleostei: Triglidae) from the Brazilian Atlantic coast – morphology and pathology. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 106: 557-561.

Azevedo C, G Casal, P Garcia, P Matos, L Teles-Grilo & E Matos 2009. Ultrastructural and phylogenetic data of *Chloromyxum riorajum* sp. nov. (Myxozoa), a parasite of the stingray *Rioraja agassizii* in Southern Brazil. Diseases of Aquatic Organisms, 85: 41-51.

Braicovich PE, JL Luque & JT Timi 2012. Geographical patterns of parasites infracommunities in the Rough Scad, *Trachurus lathami* Nichols, in the Southwestern Atlantic Ocean. Journal of Parasitology, 98: 768-777.

Brickle P, K MacKenzie & A Pike 2006a. Variations in the parasite fauna of the Patagonian toothfish (*Dissostichus eleginoides* Smitt, 1898), with length, season, and depth of habitat around the Falkland Islands. Journal of Parasitology, 92: 282-291.

Brickle P, C Kalavati & K MacKenzie 2001. Two new species of myxozoan parasites (Myxosporea, Bivalvulida) from toothfish *Dissostichus eleginoides* Smitt, 1898 (Pisces, Nothoteniidae). Acta Parasitologica, 46: 250-253.

- Brickle P, C Kalavati & K MacKenzie 2006b. *Henneguya shackletoni* sp. nov. (Myxosporea, Bivalvulida, Myxobolidae) from the Falklands mullets, *Eleginops maclovinus* (Cuvier) (Teleostei, Eleginopidae) in the Falkland Islands. *Acta Parasitologica*, 51: 36-39.
- Brickle P & K MacKenzie 2007. Parasites as biological tags for *Eleginops maclovinus* (Teleostei: Eleginopidae) around the Falkland Islands. *Journal of Helminthology*, 81: 147-153.
- Casal G, P Garcia, P Matos, E Monteiro, E Matos & C Azevedo 2009. Fine structure of *Chloromyxum menticirrhoi* n. sp. (Myxozoa) infecting the urinary bladder of the marine teleost *Menticirrhus americanus* (Sciaenidae) in Southern Brazil. *European Journal of Protistology*, 45: 139-146.
- Castro R & R Burgos 1996. *Kudoa thyrsites* (Myxozoa, Multivalvulida) causing «milky condition» in the musculature of *Paralichthys adspersus* (Neopterygii, Pleuronectiformes, Paralichthyidae) from Chile. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 91: 163-164.
- Cunha AM & O Fonseca 1918. Sobre os myxosporídeos de peixes brasileiros. *Brazil-Médico*, 38: 321.
- Durán L & M Oliva 1980. Estudio parasitológico en *Merluccius gayi peruanus* Ginsburg, 1954. *Boletín Chileno de Parasitología*, 36: 18-21.
- Eiras JC, PC Abreu, R Robaldo & J Pereira Júnior 2007. *Myxobolus platanus* n. sp., (Myxosporea: Myxobolidae), a parasite of *Mugil platanus* Günther, 1880 (Osteichthyes, Mugilidae) from Lagoa dos Patos, RS, Brazil. *Arquivo Brasileiro de Medicina Veterinária e Zootecnia*, 59: 895-898.
- Eiras JC, JTAX Lima, CF Cruz, & A Saraiva 2014. A note on the infection of *Scomberomorus brasiliensis* (Osteichthyes, Scombridae) by *Kudoa* sp. (Myxozoa: Multivalvulida). *Brazilian Journal of Biology*, 74 (Supl.): 164-166.
- Feist SF 2008. Myxozoan diseases. In: *Fish Diseases* (JC Eiras, H Segner, T Wahli & BG Kapoor, Ed.). Science Publishers, Enfield, USA, Vol. 2: 614-682.
- Fernandez Bargiella J 1987. Los parásitos de la lisa *Mugil cephalus* L., en Chile: sistemática y aspectos poblacionales (Perciformes: Mugilidae). *Gayana, Zoología*, 51: 3-58.
- Gelormini N 1944. Un nuevo parásito de la merluza. *Revista de la Facultad de Agronomía y Veterinaria, Universidad de Buenos Aires*, 3: 458-463.
- George-Nascimento M, V Lobos, C Torrijos & R Khan 2004. Species composition of assemblages of *Ceratomyxa* (Myxozoa), parasites of lings *Genypterus* (Ophidiidae) in the Southeastern Pacific Ocean: an ecomorphometric approach. *Journal of Parasitology*, 90: 1352-1355.
- George-Nascimento M, D Moscoso, E Niklitschek & K González 2011. Geographical variation of parasite communities in the southern blue whiting *Micromesistius australis* around southern South America. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 46: 53-58.
- Incorvaria I 2005. Mixosporídeos parásitos de *Macruronus magellanicus* en la plataforma y talud continental del mar Argentino. *Parasitologia Latinoamericana*, 60: 340-341.
- Kalavati C, P Brickle & K MacKenzie 2000. Two new Myxozoan parasites (Myxosporea, Multivalvulida, Bivalvulida) from fishes of the Falkland Islands. *Acta Parasitologica*, 45: 285-288.
- Kalavati C, M Longshaw & K MacKenzie 1995. Two species of protozoan parasites (Myxosporea: Bivalvulida), one new, from *Merluccius australis* and *M. hubbsi* (Pisces: Teleostei) in the southwest Atlantic and southeast Pacific. *Journal of Natural History*, 29: 865-870.
- Kalavati C, M Longshaw & K MacKenzie 1996. Two species of myxozoan parasites (Myxosporea: Bivalvulida), including a new genus, from *Patagonotothen sima* (Richardson, 1845) (Pisces: Teleostei) in the southwest Atlantic. *Systematic Parasitology*, 34: 66-70.
- Knoff M & NM Serra-Freire 1993. Protozoários parasitos de *Mugil platanus* Günther, 1883 do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 2: 25-28.



- Kuznetsova IG 1977. Myxosporidians of Chondrostei from the Patagonian shelf. *Parazitologiya*, 11: 74-77. (em Russo).
- Lom J & I Dyková 2006. Myxozoan genera: definition and notes on taxonomy, life-cycle terminology and pathogenic species. *Folia Parasitologica*, 53: 1-36.
- Luque J, J Iannacone & C Farfán 1991. Parásitos de peces óseos marinos en el Perú: lista de espécies conocidas. *Boletín de Lima*, 74: 17-28.
- MacKenzie K, P Brickle, W Hemmingsen & M George-Nascimento 2013. Parasites of hoki, *Macruronus magellanicus*, in the Southwest Atlantic and Southeast Pacific Oceans, with an assessment of their potential values as biological tags. *Fisheries Research*, 145: 1-5.
- MacKenzie K & M Longshaw 1995. Parasites of the hakes *Merluccius australis* and *M. hubbsi* in the waters around the Falkland Islands, southern Chile and Argentina, with an assessment of their potential value as biological tags. *Canadian Journal of Fisheries and Aquatic Sciences*, 52: 213-224.
- Mateo E 1972. Investigación parasitológica de la merluza (*Merluccius gayi peruanus*). Informe Instituto del Mar, Perú-Callao, 40: 1-13.
- Morris DJ 2012. A new model for myxosporean (Myxozoa) development explains the endogenous budding phenomenon, the nature of cell within cell life stages and evolution of parasitism from a cnidarian ancestor. *International Journal for Parasitology*, 42: 829-840.
- Moser M & ER Noble 1976. The genus *Ceratomyxa* (Protozoa: Myxosporida) in macrourid fishes. *Canadian Journal of Zoology*, 54: 1535-1537.
- Moser M & ER Noble 1977. Three genera of Myxosporida (Protozoa) in Macrourid fishes. *International Journal for Parasitology*, 7: 93-96.
- Moser M, ER Noble & RS Lee 1976. The genus *Myxidium* (Protozoa: Myxosporida) in macrourid fishes. *Journal of Parasitology*, 62: 685-689.
- Okada M, N Areche & Y Yshikawa 1981. Myxosporidian infestation of Peruvian hake. *Japanese Society of Scientific Fisheries*, 47: 229-238.
- Oliva ME & I Ballón 2002. Metazoan parasites of the Chilean hake *Merluccius gayi gayi* as a tool for stock discrimination. *Fisheries Research*, 56: 313-320.
- Oliva M, RE Castro & R Burgos 1996. Parasites of the flatfish *Paralichthys adspersus* (Steindachner, 1867) (Pleuronectiformes) from northern Chile. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 91: 301-306.
- Oliva M, JL Luque, L Terán & L Llicán 1992. *Kudoa sciaenae* (Myxozoa: Multivalvulida) cysts distribution in the somatic muscles of *Stellifer minor* (Tschudi, 1844) (Pisces, Sciaenidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 87: 33-35.
- Overstreet RM 1976. *Fabespora vermicola* sp. n., the first Myxosporidian from a platyhelminth. *Journal of Parasitology*, 62: 680-684.
- Pardo-Gandarillas MC, F Garcías & M George-Nascimento 2004. La dieta y la fauna de endoparásitos del pejesapo *Gobiesox marmoratus* Jenyns, 1842 (Pisces: Gobiesocidae) en el litoral de Chile están conectadas pero no correlacionadas. *Revista Chilena de Historia Natural*, 77: 627-637.
- Pardo-Gandarillas MC, K González, CM Ibáñez & M George-Nascimento 2007. Parasites of two deep-sea fish *Coelorhynchus chilensis* (Pisces: Macrouridae) and *Notacanthus sexspinis* (Pisces: Notacanthidae) from Juan Fernández Archipelago, Chile. *JMBA2-Biodiversity Records*, publicado online, 1-7.
- Pinto C 1928. Myxosporideos e outros protozoários intestinaes de peixes observados na América do Sul. *Archivos do Instituto Biologico*, 1: 101-136.
- Rocha S, G Casal, P Garcia, E Matos, S Al-Quraishy, C Azevedo 2014. Ultrastructure and

- phylogeny of the parasite *Henneguya carolina* sp. nov. (Myxozoa), from the marine fish *Trachinotus carolinus* in Brazil. *Diseases of Aquatic Organisms*, 112: 139-142.
- Sardella NH, J Avendaño & JT Timi 1998. Parasite communities of *Genypterus blacodes* and *G. brasiliensis* (Pisces: Ophiidae) from Argentina. *Helminthology*, 35: 209-218.
- Sardella NH & JT Timi 1996. Parasite communities of *Merluccius hubbsi* from the Argentinian-Uruguayan common fishing zone. *Fisheries Research*, 27: 81-88.
- Tanzola RD, S Guagliardo, N Galeano & D Vanotti 2005. Contribución al conocimiento de *Ceratomyxa elegans* Jameson, 1929 (Myxozoa) en peces batrachoidiformes del Atlántico Sudoccidental. *Parasitologia Latinoamericana*, 60: 369.
- Terán L, L Llicán & JL Luque 1990. *Kudoa sciaenae* n. sp. (Myxozoa, Multivalvulida), parásito muscular de peces de la familia Sciaenidae (Osteichthyes) en el mar peruano. *Revista Ibérica de Parasitología*, 50: 25-29.
- Timi JT 2003. Parasites of Argentine anchovy in the south-west Atlantic: latitudinal patterns and their discrimination of host populations. *Journal of Fish Biology*, 63: 90-107.
- Timi JT & NH Sardella 1998. Myxosporeans and coccidians parasitic on engraulid fishes from the coasts of Argentina and Uruguay. *Parasite*, 5: 331-339.
- Whipps CM & BK Diggles 2006. *Kudoa alliaria* in flesh of Argentinian hoki *Macruronus magellanicus* (Gadiformes; Merlucciidae). *Diseases of Aquatic Organisms*, 69: 259-263.
- Yokoyama H & K Masuda 2001. *Kudoa* sp. (Myxozoa) causing a post-mortem myoliquefaction of North-Pacific giant octopus *Paroctopus dofleini* (Cephalopoda: Octopodidae). *Bulletin of the European Association of Fish Pathologists*, 21: 266-268.



# **Capítulo V**

**MONOGENOIDEA**



## MONOGENOIDEA

**Anna Kohn**  
**Marcia C. N. Justo**  
**Simone C. Cohen**

Monogenoidea Bychowsky, 1937, é uma classe do filo Platyhelminthes, reino Animalia, parasitas de peixes marinhos e de água doce, podendo utilizar também como hospedeiros alguns invertebrados (cefalópodes), anfíbios e répteis. Representantes dessa classe já foram registrados em olhos de hipopótamos. Caracterizam-se por se servir de um único hospedeiro no seu ciclo vital, daí o nome Monogenoidea, apresentando grande especificidade ao hospedeiro.

A maioria é ectoparasita e embora na natureza a patogenicidade seja praticamente inexistente, em cativeiro causam grandes danos a seus hospedeiros. Localizam-se principalmente nas brânquias, superfície do corpo e nadadeiras, sendo também encontrados em câmaras corporais com aberturas externas, como boca, ouvido, aparelho uro-genital, excepcionalmente no celoma.

O corpo é achatado dorso-ventralmente, discoide ou alongado, geralmente medem poucos milímetros de comprimento, mas podem atingir até alguns centímetros. Os Monogenoidea apresentam estruturas adesivas em ambas as extremidades do corpo, que permitem sua fixação no hospedeiro e alimentação. O aparelho adesivo anterior pode ser constituído por glândulas adesivas ou por uma ou duas ventosas musculares, ao redor da boca. O órgão adesivo posterior ou haptor pode ser bastante complexo. Consiste principalmente em uma projeção da extremidade posterior do corpo, com formas variáveis. O sistema digestório é incompleto, a boca se abre na extremidade anterior do corpo, terminal ou subterminal, seguida pela faringe, esôfago e intestino. São hermafroditas e a fertilização cruzada é provavelmente mais comum que a autofertilização. Os sistemas reprodutores masculino e feminino podem abrir-se em um átrio genital com abertura comum, ou para o exterior com poros separados, situados em posições variáveis.

Os Monogenoidea são classificados em 2 grandes grupos: Polyonchoinea (ou Monopisthocotylea) e Oligonchoinea (ou Polyopisthocotylea). Os Polyonchoinea são caracterizados por apresentar o haptor como uma unidade simples, região anterior com glândulas cefálicas ou uma área glandular, a boca não é rodeada pela ventosa oral, o canal genito-intestinal é ausente e o haptor larvar é mantido no adulto. Os Oligonchoinea apresentam o haptor complexo, com estruturas variadas, a boca é rodeada pela ventosa oral, presença de canal genito-intestinal e o haptor larvar é mantido no adulto de forma reduzida.

O desenvolvimento é direto, não há alternância de estádios de desenvolvimento em diferentes hospedeiros e a metamorfose pode ou não ocorrer. O ovo libera uma larva geralmente ciliada, que nada à procura do seu hospedeiro onde se fixa e se desenvolve até o estágio adulto.

Entre os parasitas que infestam peixes, os Monogenoidea constituem um grupo que desempenha papel importante como patógenos. Isso se deve ao fato de que afetam órgãos e tecidos que são vitais ao funcionamento normal: as brânquias e a superfície do corpo. Nas brânquias, podem causar anemia, aumento da frequência respiratória, excesso de muco,

podendo ocasionar a morte por asfixia. Na superfície do corpo, laceram os tecidos, ocorrendo hemorragias com posteriores infecções secundárias. Os principais sinais são natação errática, saltos frequentes sobre a água e brânquias pálidas. Esse quadro se intensifica levando-se em conta o ciclo direto desses parasitos, que não necessitam de hospedeiro intermediário e a consequente infestação peixe a peixe.

Na América do Sul, atualmente, os Monogenoidea de peixes marinhos são representados por 244 espécies pertencentes a 32 famílias.

### **Ordem Polyonchoinea** Bychowsky, 1937

#### **Família Acanthocotylidae** Price, 1936

*Acanthocotyle brachyurops* Kuznetsova, 1971

**Costa atlântica da Patagonia** – *Bathyraja brachyurops* (= *Raja brachyurops*), brânquias (Kuznetsova 1971).

*A. patagonica* Kuznetsova, 1971

**Costa atlântica da Patagonia** – *Bathyraja brachyurops* (= *Raja brachyurops*), *B. magellanica* (= *R. magellanica*), superfície do corpo (Kuznetsova 1971).

*A. scobini* Kuznetsova, 1971

**Costa atlântica da Patagonia** – *Bathyraja brachyurops* (= *Raja brachyurops*), brânquias (Kuznetsova 1971).

*Lophocotyla cyclophora* Braun, 1896

**Chile** – *Notothenia* sp., brânquias (Braun 1896).

#### **Família Calceostomatidae** Parona & Perugia, 1890

*Fridericianella ovicola* Brandes, 1894

**Brasil** – *Genidens barbatus* (= *Arius commersonii*), brânquias, Rio Grande do Sul (Brandes 1894).

#### **Família Capsalidae** Baird, 1853

*Benedenia hendorffii* (Linstow, 1889) Stiles & Hassall, 1908

Sinônimo: *Phylline hendorffii* Linstow, 1889

**Chile** – *Coryphaena hippurus*, superfície do corpo, Caleta Buena (Linstow 1889; Price 1938).

*B. sciaenae* (Van Beneden, 1852) Odhner, 1905

Sinônimo: *Epibdella sciaenae* Van Beneden, 1852

**Costa atlântica da Patagonia** - *Myliobatis aquila*, superfície do corpo (Kuznetsova 1975).

*B. seriolae* (Yamaguti, 1934) Price, 1939

Sinônimos: *Epibdella seriolae* Yamaguti, 1934; *Benedenia melleni* Baeza & Castro, 1975, e

*Neobenedenia melleni* Oliva, 1986 (segundo Whittington & Horton 1996)

**Chile** – *Seriola lalandi* (=S. *mazatlanta*), *Seriola* sp., *Thunnus orientalis* (=T. *thynnus orientalis*), nadadeiras e superfície do corpo, Antofagasta (Baeza & Castro 1975; Oliva 1986; Sepúlveda & González 2014).

*Caballerocotyla australis* Oliva, 1986

**Chile** – *Sarda chiliensis chiliensis*, brânquias e opérculo, Antofagasta (Oliva 1986).

**Peru** - Chorrillos (Luque & Iannacone 1991b).

*C. katsuwoni* (Ishii, 1936) Price, 1960

Sinônimo: *Caballerocotyla llewelyni* Kohn & Justo, 2006

**Brasil** – *Katsuwonus pelamis*, *Thunnus atlanticus*, brânquias, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Kohn & Justo 2006; Justo & Kohn 2014).

*C. magronum* (Ishii, 1936) Price, 1960

Sinônimo: *Caballerocotyla lenti* Mogrovejo & Santos, 2002

**Brasil** – *Auxis thazard* (=Auxis *thazard thazard*), *Euthynnus alletteratus*, brânquias, Rio de Janeiro (Mogrovejo & Santos 2002; Alves & Luque 2006).

*Capsala biparasitica* (Goto, 1894) Price, 1938

Sinônimo: *Caballerocotyla neothunni* (Yamaguti, 1968)

**Brasil** – *Thunnus albacares*, *T. atlanticus*, brânquias, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Kohn & Justo 2006; Justo & Kohn 2014).

*C. laevis* (Verrill, 1874) Johnston, 1929

Sinônimo: *Tristoma laeve* Verrill, 1874

**Brasil** – *Coryphaena hippurus*, brânquias, Ilha Vitória, São Paulo (Price 1938).

*C. martinieri* Bosc, 1811

**Chile** – *Mola ramsayi*, brânquias, Golfo de Arauco (Villalba & Fernandez 1985).

*Encotyllabe antofagastensis* Sepúlveda, González & Oliva, 2014

**Chile** – *Anisotremus scapularis*, placas faringeanas, Antofagasta (Sepúlveda *et al.* 2014).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, Lima (Chero *et al.* 2014a).

*E. callaoensis* Tantaleán, 1974

**Peru** – *Sciaena deliciosa*, brânquias, Chorrillos, Callao (Luque *et al.* 1991; Chero *et al.* 2014d).

*E. cheilodactyli* Sepúlveda, González & Oliva, 2014

**Chile** – *Cheilodactylus variegatus*, placas faringeanas, Antofagasta (Sepúlveda *et al.* 2014).

*E. lintoni* Monticelli, 1909

**Brasil** – *Pagrus pagrus*, faringe, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Fabio 1998).



*E. pagrosomi* MacCallum, 1917

**Equador** – *Caulolatilus* sp., brânquias, Galapagos, Ilha James (Meserve 1938).

**Venezuela** – *Haemulon steindachneri*, *Orthopristis ruber*, Golfo de Cariaco, Sucre (Centeno *et al.* 2002).

*E. souzalimae* Carvalho & Luque, 2012

**Brasil** – *Trichiurus lepturus*, brânquias, Baía de Guanabara, Rio de Janeiro (Carvalho & Luque 2012).

*E. spari* Yamaguti, 1934

**Brasil** – *Haemulon sciurus*, *Orthopristis ruber*, *Pagrus pagrus*, brânquias, Ilha do Governador, Baía de Sepetiba, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 1984; Luque *et al.* 1996; Paraguassú *et al.* 2002b).

*Entobdella brattstroemi* Brinkmann, 1952

**Chile** – *Paralichthys adpersus*, brânquias, Golfo de Ancud (Brinkmann 1952).

*E. brinkmanni* Kearn, Whittington & Evans-Gowing 2007

**Chile** – *Hippoglossina macrops*, superfície do corpo, Seno Reloncaví, Piedra Azul (Kearn *et al.* 2007).

*E. hippoglossi* (Müller, 1776) Johnston, 1856

Sinônimo: *Hirudo hippoglossi* Müller, 1776

**Chile** – *Hippoglossina macrops*, *Paralichthys adpersus*, brânquias, Antofagasta, Coquimbo (Oliva *et al.* 1996; González *et al.* 2001; Oliva *et al.* 2004).

*E. squamula* (Heath, 1902) Johnston, 1929

Sinônimo: *Epibdella squamula* Heath, 1902

**Chile** – *Hippoglossina macrops*, *Paralichthys adpersus*, *P. microps*, superfície do corpo, Coloso, Baía Concepcion (Brinkmann 1952; Oliva 1986; Riffo 1995).

*Interniloculus chilensis* Suriano & Beverley-Burton, 1979

**Chile** – *Helicolenus lengerichi*, *Sebastes oculatus*, brânquias, Antofagasta, Coquimbo, Valparaíso, Talcahuano, Valdivia, Canais Aysen, Punta Arenas, Quinteros (Suriano & Beverley-Burton 1979; Balboa & George-Nascimento 1998; Gonzalez & Acuña 1998; González & Poulin 2005; González & Oliva 2006).

*I. sebastidis* Oliva & Luque, 1995

**Chile** – *Sebastes capensis*, brânquias, Patagonia (Oliva & Luque 1995).

*Megalocotyloides patagonicus* Evdokimova, 1969

**Costa atlântica da Patagonia** – *Epinephelus fasciatus* (= *E. alexandrinus*), brânquias (Evdokimova 1969; Gaevskaya *et al.* 1985).

*Nasicola brasiliensis* Kohn, Baptista-Farias, Santos & Gibson, 2004

**Brasil** – *Thunnus atlanticus*, *T. obesus*, cavidade nasal, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 2004; Justo & Kohn 2014).

*N. klawei* (Stunkard, 1962) Yamaguti, 1968

**Brasil** – *Thunnus albacares*, cavidade nasal, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 2004).

*Neobenedenia melleni* (MacCallum, 1927) Yamaguti, 1963

Sinônimo: *Epibdella melleni* MacCallum, 1927

**Brasil** – *Epinephelus marginatus*, *Rachycentron canadum*, *Trichiurus lepturus*, superfície do corpo, Ubatuba, Ilhabela, São Paulo, Rio de Janeiro (Sanches 2008; Carvalho & Luque 2009; Kerber *et al.* 2011).

**Chile** – *Scartichthys viridis*, *Sebastes capensis*, *S. oculatus*, Las Cruces, Coquimbo, Iquique, Antofagasta, Valparaíso, Talcahuano, Valdivia, Canais Aysén (González & Acuña 1998; Diaz & George Nascimento 2002; Oliva & Gonzalez 2004; González & Poulin 2005; González & Oliva 2006).

**Peru** – *Sebastes capensis*, Huacho (González & Poulin 2005).

**Venezuela** – *Acanthostracion quadricornis* (= *Lacthoprys cuadricornis*), Laguna Las Marites, Ilha Margarita (Fuentes-Zambrano *et al.* 2009).

*N. muelleri* (Meserve, 1938) Yamaguti, 1963

Sinônimo: *Entobdella muelleri* Meserve, 1938

**Equador** – *Cratinus agassizii*, brânquias, Enseada de Tagus, Galápagos, Ilhas Albemarle (Meserve 1938).

*Pseudobenedenia dissostichi* Timofeeva, Gaevskaya & Kovaliova, 1987

**Costa atlântica da Patagonia** – *Dissostichus eleginoides*, brânquias (Brickle *et al.* 2005).

*P. nototheniae* Johnston, 1931

**Costa atlântica da Patagonia** – *Patagonotothen ramsayi* (= *Notothenia ramsayi*), brânquias (Gaevskaya & Kovaliova 1977; Parukhin & Lyadov 1981; Gaevskaya *et al.* 1985).

*Sprostoniella micrancyra* Cezar, Luque & Amato, 1999

**Brasil** – *Chaetodipterus faber*, brânquias, Rio de Janeiro (Cezar *et al.* 1999).

*Tetrasepta dischizosepta* Suriano, 1975

**Argentina** – *Acanthistius brasilianus*, brânquias, Mar Del Plata, Provincia de Buenos Aires (Suriano 1975b).

**Família Chimaericolidae** Brinkmann, 1942

*Callorhynchicola branchialis* Brinkmann, 1952

**Chile** – *Callorhynchus callorhynchus*, brânquias e musculatura facial, Concepción (Brinkmann 1952; Fernandez *et al.* 1986).

**Uruguai** - Beverley-Burton *et al.* 1993.

*C. multitesticulatus* Manter, 1955

Sinônimo: *Chimaericola multitesticulatus*

**Costa atlântica da Patagonia** – *Callorhynchus callorhynchus* (= *C. antarcticus*), *C. capensis*, brânquias (Kuznetsova 1975).

**Família Dactylogyridae** Bychowsky, 1933

*Calceostomella herzbergii* Fuentes-Zambrano, Dezon & Leon, 2004

**Venezuela** – *Sciades herzbergii*, brânquias, Laguna de La Restinga, Laguna Las Marites, Ilha Margarita (Fuentes-Zambrano *et al.* 2004, 2009).

*Chauhanellus boegeri* Domingues & Fehlaue, 2006

**Brasil** – *Genidens barbatus*, *G. genidens*, brânquias, Baía de Guaratuba, Paraná (Domingues & Fehlaue 2006).

*C. neotropicalis* Domingues & Fehlaue, 2006

**Brasil** – *Aspistor luniscutis*, brânquias, Paranaguá, Paraná (Domingues & Fehlaue 2006).

*Diplectanotrema balistes* (MacCallum, 1915) Johnston & Tiegs, 1922

**Brasil** – *Priacanthus arenatus*, faringe, Cabo frio, Rio de Janeiro (Fabio 2000).

*Euryhaliotrema atlantica* Boeger & Kritsky, 2002

**Brasil** – *Paralonchurus brasiliensis*, brânquias, Baía de Guaratuba, Paraná (Kritsky & Boeger 2002).

*E. fastigatum* (Zhukov, 1976) Kritsky & Boeger, 2002

Sinônimos: *Haliotrema fastigatum* Zhukov, 1976; *Euryhaliotrema griseus* (segundo Kritsky, 2012 b)

**Venezuela** – *Lutjanus griseus*, brânquias, El Conchar, La Tortuga, Laguna de La Restinga, Ilha Margarita (Fuentes-Zambrano *et al.* 2003; Fuentes-Zambrano & Silva Rojas 2006).

*E. paralonchuri* (Luque & Iannaccone, 1989) Kritsky & Boeger, 2002

Sinônimos: *Pseudohaliotrema paralonchuri* Luque & Iannaccone, 1989

**Peru** – *Paralonchurus peruanus*, brânquias, Lima, Chorrillos, Callao (Luque & Iannaccone 1989b; Oliva & Luque 1998).

*Haliotrema cumanensis* Guevara, Fuentes-Zambrano & Martinez, 2005

**Venezuela** – *Acanthostracion polygonius*, brânquias, Baía de Mochima (Guevara *et al.* 2005).

*H. mugilinus* Hargis, 1955

**Peru** – *Mugil cephalus*, brânquias, Trujillo (Jara & Escalante 1983).

*Ligophorus huitrempe* Fernandez, 1987

**Chile** – *Mugil cephalus*, brânquias, Concepción (Fernandez 1987).

***L. mugilinus*** (Hargis, 1955) Euzet & Suriano, 1977

Sinônimo: *Pseudohaliotrema mugilinus* Hargis, 1955

**Venezuela** – *Mugil curema*, brânquias, Laguna de La Restinga, Ilha Margarita (Fuentes-Zambrano & Nasir 1990).

***L. saladensis*** Marcotegui & Martorelli, 2009

**Argentina** – *Mugil platanus*, brânquias, Baía Samborombón, Buenos Aires, entre Punta Piedras e Punta Rasa (Marcotegui & Martorelli 2009).

***L. uruguayense*** Siquier & Ostrowski de Núñez, 2009

**Uruguai** – *Mugil platanus*, brânquias, Laguna de Rocha (Siquier & Ostrowski de Núñez 2009).

***Mexicana anisotremum*** Cezar, Paschoal & Luque, 2012

**Brasil** – *Anisotremus surinamensis*, *A. virginicus*, brânquias, Rio de Janeiro (Cezar *et al.* 2012).

***M. atlantica*** Luque, Amato & Takemoto, 1992

**Brasil** – *Haemulon steindachneri*, brânquias, Itacuruçá, Baía de Sepetiba, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 1992, 1996).

***M. iannaconi*** Chero, Cruces, Sáez & Alvariño, 2014

**Peru** – *Haemulon steindachneri*, brânquias, Lima (Chero *et al.* 2014).

***Mexicana*** sp.

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, Lima, Perú (Chero *et al.* 2014a).

***Neomurraytrematoides proops*** Fuentes-Zambrano & Ochoa-Añez, 1993

**Venezuela** – *Sciades proops* (= *Arius proops*), brânquias, Enseada de La Guardia, Ilha Margarita (Fuentes-Zambrano & Ochoa-Añez 1993).

***Parancylodiscoides longiphallus*** (MacCallum, 1915) Lim & Gibson, 2009

Sinônimo: *Diplectanum longiphallus*, MacCallum 1915; *Parancylodiscoides caballerobravorum* (segundo Kritsky 2012a)

**Brasil** – *Chaetodipterus faber*, brânquias, Rio de Janeiro (Cezar & Luque 1999; Cezar *et al.* 1999).

***Pseudempleurosoma gibsoni*** Santos, Mourão & Cárdenas, 2001

**Brasil** – *Genypterus brasiliensis*, *Paralonchurus brasiliensis*, brânquias, faringe e esôfago, Ubatuba, São Paulo, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Santos *et al.* 2001; Alves *et al.* 2002; Luque *et al.* 2008).

***P. guanabarensis*** Carvalho & Luque, 2012

**Brasil** – *Trichiurus lepturus*, esôfago, Baía de Guanabara, Rio de Janeiro (Carvalho & Luque 2012).

*Pseudempleurosoma* sp.

**Brasil** – *Urophycis brasiliensis*, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul, Santa Catarina (Pereira *et al.* 2014).

**Família Diplectanidae** Monticelli, 1903

*Acleotrema lamothei* Santos, Bianchi & Gibson, 2008

**Brasil** – *Kyphosus incisor*, brânquias, Baía de Ilha Grande, Rio de Janeiro (Santos *et al.* 2008).

*Darwinoplectanum amphiatlanticus* Domingues, Diamanka & Pariselle, 2011

**Brasil** – *Eucinostomus argenteus* (= *Eucinostomum argenteus*), brânquias, Porto Belo, Santa Catarina, Pontal do Paraná, Paraná (Domingues *et al.* 2011).

*D. figueiredoi* Domingues, Diamanka & Pariselle, 2011

**Brasil** – *Eucinostomus argenteus* (= *Eucinostomum argenteus*), brânquias, Pontal do Paraná, Paraná (Domingues *et al.* 2011).

*Diplectanum monticelli* Domingues & Boeger, 2003

**Brasil** – *Cynoscion leiarchus*, brânquias, Itacuruçá, Rio de Janeiro, Baía de Guaratuba e Pontal do Sul, Paraná (Domingues & Boeger 2003).

*D. squamatum* Santos, Timi & Gibson, 2002

**Argentina** – *Cynoscion guatucupa*, brânquias, Mar del Plata (Santos *et al.* 2002).

**Brasil** – *Cynoscion guatucupa*, *Macrodon ancylodon*, Pedra de Guaratiba, Rio de Janeiro (Sabbas & Luque 2003).

*Neodiplectanum magnodiscatum* (Fuentes-Zambrano, 1997) Domingues, Diamanka & Pariselle, 2011

Sinônimo: *Diplectanum magnodiscatum* Fuentes-Zambrano, 1997

**Venezuela** – *Eugerres plumieri*, brânquias, La Redonda, Laguna de La Restinga (Fuentes-Zambrano 1997a).

*N. mexicanum* (Mendoza Franco, Roche & Torchin, 2008) Domingues, Diamanka & Pariselle, 2011

Sinônimo: *Diplectanum mexicanum* Mendoza Franco, Roche & Torchin, 2008

**Brasil** – *Diapterus rhombeus*, brânquias, Baía de Guaratuba, Paraná (Domingues *et al.* 2011).

*Pseudorhabdosynochus beverleyburtonae* (Oliver, 1984) Kritsky & Beverley-Burton, 1986

**Brasil** – *Epinephelus marginatus*, brânquias, Ilhas Cagarras, Rio de Janeiro (Santos *et al.* 2000).

*P. sulamericanus* Santos, Buchmann & Gibson, 2000

**Brasil** – *Hyporthodus niveatus* (= *Epinephelus niveatus*), brânquias, Ilhas Cagarras, Rio de Janeiro (Santos *et al.* 2000).

*Rhabdosynochus hargisi* Kritsky, Boeger & Robaldo, 2001

**Brasil** – *Centropomus undecimalis*, brânquias, Itamaracá, Pernambuco (Kritsky *et al.* 2001).

*R. hudsoni* Kritsky, Boeger & Robaldo, 2001

**Brasil** – *Centropomus undecimalis*, brânquias, Itamaracá, Pernambuco (Kritsky *et al.* 2001).

*Rhamnocercoides menticirrho* Luque & Iannacone, 1991

**Peru** – *Menticirrhus ophicephalus*, brânquias, Chorrillos, Lima, Callao (Luque & Iannacone 1991a; Luque 1994b; Oliva & Luque 1998).

*R. stichospinus* (Seamster & Monaco, 1956) Domingues & Boeger, 2006

Sinônimo: *Rhamnocercus stichospinus*

**Brasil** – *Menticirrhus americanus*, brânquias, Rio de Janeiro, Paraná (Chavez *et al.* 1999).

*Rhamnocercus margaritae* Fuentes-Zambrano, 1997

**Venezuela** – *Bairdiella ronchus* (Fuentes-Zambrano 1997a).

*R. oliveri* Luque & Iannacone, 1991

**Peru** – *Stellifer minor*, brânquias, Chorrillos (Luque & Iannacone 1991a; Iannacone 2004).

*R. rhamnocercus* Monaco, Wood & Mizelle, 1954

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, brânquias, Ilha do Governador, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 1989).

*R. stelliferi* Luque & Iannacone, 1991

**Peru** – *Stellifer minor*, brânquias, Chorrillos (Iannacone 1991a; Iannacone 2004).

### **Família Gyrodactylidae** Van Beneden & Hesse, 1863

*Gyrodactylus curemae* Conroy & Conroy 1985

**Venezuela** – *Mugil curema*, base das nadadeiras dorsal, peitoral e pélvica, Enseada de Patanemo, Carabobo (Conroy & Conroy 1985).

### **Família Loimoidae** Price, 1936

*Loimos scitulus* Buhrnheim, 1972

**Brasil** – *Rhizoprionodon terraenovae* (= *Scoliodon terraenovae*), brânquias, Ilha de Marambaia, Rio de Janeiro (Buhrnheim 1972).

*L. scoliiodoni* (Manter, 1938) Manter, 1944

Sinônimo: *Tricotyle scoliiodoni* Manter, 1938

**Peru** – *Mustelus dorsalis*, brânquias, Departamento de la Libertad, Trujillo, Departamento de Piura, Piura (Tantaleán *et al.* 1988).

### **Família Microbothriidae** Price, 1936

*Microbothrium tolloi* Brinkmann, 1952

**Chile** – *Mustelus mento* (= *M. edulus*), brânquias, Seno Reloncavi, Piedra Azul (Brinkmann 1952).

**Família Monocotylidae** Taschenberg, 1879

*Anoplocotyloides chorrillensis* Luque & Iannacone, 1991

**Peru** – *Rhinobatos planiceps*, brânquias, Chorrillos, Lima (Luque & Iannacone 1991b; Iannacone *et al.* 2011).

*A. papillatus* (Doran, 1953) Young, 1967

Sinônimo: *Heterocotyle papillata* Doran, 1953

**Peru** – *Rhinobatos planiceps*, brânquias, Chorrillos, Lima (Luque & Iannacone 1991b; Iannacone *et al.* 2011).

*Calicotyle asterii* (Szidat, 1970) Suriano, 1977

Sinônimo: *Paracalicotyle asterii* Szidat, 1970

**Argentina** – *Mustelus schmitti*, cloaca, Puerto Quequén, Buenos Aires, Mar del Plata, Provincia de Buenos Aires (Szidat 1970a; Suriano 1977).

*C. macrocotyle* Cordero, 1944

Sinônimo: *Austrocalicotyle macrocotyle*

**Argentina** – *Sympterygia bonapartii* (= *Sympterygia bonapartei*), válvula espiral, cloaca, glândula retal, intestino, Puerto Quequén, Buenos Aires, Mar del Plata, Provincia de Buenos Aires (Szidat 1972; Suriano 1977).

**Brasil** – *Sympterygia bonapartii* (= *Sympterygia bonapartei*), Rio Grande do Sul (Chisholm *et al.* 1997).

**Costa atlântica da Patagonia** – *Bathyraja brachyurops* (= *Raja brachyurops*) (Kuznetsova 1970, 1971, 1975).

**Uruguai** – *Sympterygia bonapartii* (= *Sympterygia bonapartei*), Montevideo (Cordero 1944).

*C. quequeni* (Szidat, 1972) Timofeeva, 1985

Sinônimo: *Austrocalicotyle quequeni* Szidat, 1972

**Argentina** – *Atlantoraja castelnaui* (= *Raja castelnaui*), cloaca, glândula retal, Puerto Quequén, Buenos Aires, Mar del Plata, Provincia de Buenos Aires (Szidat 1972; Suriano 1977).

*C. similis* (Szidat, 1972) Timofeeva, 1985

Sinônimo: *Austrocalicotyle similis* Szidat, 1972

**Argentina** – *Atlantoraja cyclophora* (= *Raja cyclophora*), cloaca, Puerto Quequén, Buenos Aires, Mar del Plata, Provincia de Buenos Aires (Szidat 1972; Suriano 1977).

**Brasil** – *Atlantoraja cyclophora* (= *Raja cyclophora*), Atlântico sudoeste (Chisholm *et al.* 1997).

*C. sjegi* Kuznetsova, 1971

Considerada “*species inquirenda*” por Chisholm, Hansknecht, Whittington & Overstreet (1997)

**Costa atlântica da Patagonia** – *Bathyraja brachyurops* (= *Raja brachyurops*), oviduto (Kuznetsova 1970, 1971, 1975).

*C. splendens* (Szidat, 1970) Timofeeva, 1985

Sinônimo: *Austrocalicotyle splendens* Szidat, 1970

**Argentina** – *Rioraja agassizii* (= *Raja agassizi*), cloaca, glândula retal, Puerto Quequén, Buenos Aires, Mar del Plata, Provincia de Buenos Aires (Szidat 1970b; Suriano 1977).  
**Atlântico Sudoeste**, localidade indeterminada (Chisholm *et al.* 1997).

*Empruthotrema rajae* MacCallum, 1916

**Costa atlântica da Patagonia** – *Myliobatis aquila*, fossas nasais (Kuznetsova 1975).

*Heterocotyle sulamericana* Santos, Santos, Cunha & Chisholm, 2012

**Brasil** – *Dasyatis guttata*, brânquias, Angra dos Reis, Rio de Janeiro (Santos *et al.* 2012).

*Monocotyle guttatae* Santos, Santos & Gibson, 2006

**Brasil** – *Dasyatis guttata*, brânquias, Angra dos Reis, Rio de Janeiro (Santos *et al.* 2006).

#### **Família Tetraonchidae** Monticelli, 1903

*Neopavlovskioides georgianus* Kovaliova & Gaevskaya, 1977

**Costa atlântica da Patagonia** – *Dissostichus eleginoides*, brânquias (Gaevskaya & Kovaliova 1977; Gaevskaya *et al.* 1985, 1990).

*Tylosuricola amatoi* Iannacone & Luque, 1990

**Peru** – *Belone scapularis*, brânquias, Chorrillos (Iannacone & Luque 1990).

#### **Família Udonellidae** Taschenberg, 1879

*Udonella australis* Carvajal & Sepulveda, 2002

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, *Helicolenus lengerichi*, *Sebastes capensis*, superfície do corpo aderido ao copépodo *Caligus rogercresseyi*, Coquimbo, Ilha Maillen, Baía Metri e Panitao, Valdivia, Talcahuano, Valparaíso (González & Acuña 1998; Carvajal & Sepulveda 2002; Oliva & González 2004; González & Poulin 2005; González & Oliva 2006).

*U. caligorum* Johnston, 1835

**Venezuela** – *Sciades herzbergii* (= *Arius herzbergii*), superfície do corpo aderido ao exoesqueleto e/ou capsulas ovígeras do copépodo *Caligus* sp., Laguna de Las Marites, Ilha Margarita (Fuentes-Zambrano *et al.* 2009).

#### **Ordem Oligonchoinea** Bychowsky, 1937

##### **Família Allodiscocotylidae** Tripathi, 1959

*Hargicola oligoplites* (Hargis, 1957) Lebedev, 1970

Sinônimo: *Vallisia oligoplites* Hargis, 1957



**Brasil** – *Epinephelus marginatus* (= *E. guaza*), *Oligoplites palometa*, *O. saliens*, *O. saurus*, brânquias, Baía de Guanabara, Itacuruçá, Baía de Sepetiba, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 1996; Takemoto *et al.* 1996).

*Metacamopia oligoplites* Takemoto, Amato & Luque, 1996

**Brasil** – *Oligoplites palometa*, *O. saliens*, *O. saurus*, brânquias, Itacuruçá, Baía de Sepetiba, Rio de Janeiro (Takemoto *et al.* 1996).

*Metacamopiella euzeti* Kohn, Santos & Lebedev, 1996

**Brasil** – *Trachinotus carolinus*, brânquias, Baía de Guanabara, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 1996).

### **Família Allopyraptoridae Yamaguti, 1963**

*Allopyraptorus caballeroi* (Zerecero, 1960) Yamaguti, 1963

Sinônimo: *Pyraptorus caballeroi* Zerecero, 1960

**Peru** – *Caranx hippos*, brânquias, Lima (Tantaleán *et al.* 1988).

**Venezuela** – *Caranx hippos*, Santa Cruz, Península de Paria, Estado de Sucre (Boada *et al.* 2012).

*A. hippos* (Hargis, 1956) Yamaguti, 1963

Sinônimo: *Pyraptorus hippos* Hargis, 1956

**Brasil** – *Caranx hippos*, brânquias, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2000; Luque & Alves 2001).

**Venezuela** – *Caranx hippos*, Golfo de Cariaco, Santa Cruz, Península de Paria, Sucre (Bashirullah & Rodriguez 1992; Boada *et al.* 2012).

*A. incomparabilis* (MacCallum, 1917) Yamaguti, 1963

**Venezuela** – *Caranx hippos*, brânquias, Santa Cruz, Península de Paria, Estado de Sucre (Boada *et al.* 2012).

*A. marina* Fuentes-Zambrano, 1998

**Venezuela** – *Strongylura marina*, branquias, La Tortuga e Giele, Lagoa de La Restinga (Fuentes-Zambrano 1998).

### **Família Anoplodiscidae Tagliani, 1912**

*Anoplodiscus longivaginatus* Paraguassú, Luque & Alves, 2002

**Brasil** – *Pagrus pagrus*, *Pseudopercis numida*, brânquias, boca, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Paraguassú *et al.* 2002 a,b; Luque *et al.* 2008).

### **Família Anthocotylidae Price, 1936**

*Anthocotyle americanus* (MacCallum, 1916) Price, 1943

Sinônimo: *Dactylocotyle americanus* MacCallum, 1916

**Chile** – *Merluccius australis*, *M. gayi*, *M. g. peruanus*, brânquias, costa sul, Callao, San Antonio, Talcahuano (George-Nascimento & Arancibia 1994; George-Nascimento 1996; Chero *et al.* 2014b).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, Callao (Duran & Oliva 1980).

*A. merluccii* van Beneden & Hesse, 1863

**Argentina** – *Merluccius hubbsi*, brânquias, plataforma continental (Szidat 1955; Suriano & Martorelli 1984; Sardella & Timi 1995).

**Chile** – *Merluccius australis*, costa sul, Ilha Guafo (Fernandez 1985; MacKenzie & Longshaw 1995).

**Costa atlântica da Patagonia** – *Merluccius australis*, *M. hubbsi* (Evdokimova 1971; Gaevskaya & Kovaliova 1977; Gaevskaya *et al.* 1985; MacKenzie & Longshaw 1995).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus* (Iannacone & Luque 1990).

**Uruguai** – *Merluccius hubbsi*, plataforma continental (Sardella & Timi 1995).

### Família Axinidae Monticelli, 1903

*Allopseudaxine katsuwonis* (Ishii, 1936) Yamaguti, 1963

Sinônimo: *Pseudaxine katsuwonis* Ishii, 1936

**Chile** – *Katsuwonus pelamis*, brânquias, Antofagasta (Oliva & Muñoz 1985).

*A. macrova* (Unnitham, 1957) Yamaguti, 1963

**Brasil** – *Auxis thazard* (= *Auxis thazard thazard*), *Euthynnus alletteratus*, *Katsuwonus pelamis*, brânquias, Rio de Janeiro (Mogrovejo *et al.* 2004; Alves & Luque 2006).

*A. vagans* (Ishii, 1936) Price, 1962

Sinônimo: *Pseudaxine vagans* Ishii, 1936, *Allopseudaxinoides vagans*

**Chile** – *Katsuwonus pelamis*, brânquias, Antofagasta (Oliva & Muñoz 1985).

*Axine cypseluri* (Meserve, 1938) Sproston, 1946

Sinônimo: *Cestracolpa cypseluri* Meserve, 1938

**Equador** – *Cypselurus callopterus*, brânquias, Galápagos, Ilhas Charles (Meserve 1938).

*A. ibanezi* Tantaleán, 1975

**Peru** – *Exocoetus volitans*, brânquias, Lima (Tantaleán 1975).

*Axinoides meservei* Price, 1946

Sinônimo: *Axine aberrans* (Goto, 1894)

**Colômbia** – *Tylosurus crocodilus fodiator* (= *T. fodiator*), brânquias, Porto Utria (Meserve 1938).

*Loxura peruensis* Oliva & Luque, 1995

**Peru** – *Belone scapularis*, brânquias, Chorrillos (Oliva & Luque 1995).

### Família Cemocotylidae Yamaguti, 1963

*Cemocotyllela elongata* (Meserve, 1938) Price, 1962

Sinônimo: *Axine elongata* Meserve, 1938

**Brasil** – *Caranx hippos*, brânquias, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2000; Luque & Alves 2001).

**Venezuela** – *Caranx hippos*, Golfo de Cariaco (Bashirullah & Rodriguez 1992).

*Cemocotyle carangis* (MacCallum, 1913) Sproston, 1946

**Brasil** – *Caranx latus*, brânquias, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2000; Luque & Alves 2001).

*C. noveboracensis* Price, 1962

**Brasil** – *Caranx hippos*, brânquias, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2000; Luque & Alves 2001).

**Venezuela** – *Caranx hippos*, Golfo de Cariaco, Santa Cruz, Península de Paria, Estado de Sucre (Bashirullah & Rodriguez 1992; Boada *et al.* 2012).

*C. aff. trachuri* Dillon & Hargis, 1965

**Peru** – *Trachurus murphyi*, brânquias, Paita (Oliva 1999).

### **Família Diclidophoridae** Cerfontaine, 1895

*Absonifibula bychowskyi* Lawler & Overstreet, 1976

**Argentina** – *Micropogonias furnieri*, brânquias, Baía de Samborombón (Martorelli *et al.* 2007).

*A. estuarina* Santos & Timi, 2009

**Argentina** – *Cynoscion guatucupa*, brânquias, Mar del Plata, Provincia de Buenos Aires (Santos & Timi 2009).

*Chalguacotyle mugiloidis* Villalba, 1987

**Chile** – *Mugiloides chilensis*, brânquias, Caleta Cascabeles, Caleta Grande, Caleta Reque e Lota (Villalba 1987a).

*Choricotyle anisotremi* Oliva, 1987

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, Antofagasta, Chile (Oliva 1987), *A. scapularis*, Chorrillos, Lima (Iannacone & Alvarino 2009).

*C. aspinachorda* Hargis, 1955

**Brasil** – *Orthopristis ruber*, brânquias, Baía de Sepetiba, Rio de Janeiro, Florianópolis, Santa Catarina (Luque *et al.* 1993, 1996).

**Venezuela** – *Orthopristis ruber*, Ilha Margarita (Bashirullah & Rado 1987).

*C. brasiliensis* Luque, Amato & Takemoto, 1993

Sinônimo: *Choricotyle hysteroncha* Kohn, Abramson & Macedo (1984)

**Brasil** – *Orthopristis ruber*, brânquias, Baía de Sepetiba, Rio de Janeiro, Florianópolis, Santa Catarina (Luque *et al.* 1993a, 1996).

*C. caulolati* (Meserve, 1938) Sproston, 1946

Sinônimo: *Diclidophora caulolati* Meserve, 1938

**Equador** – *Caulolatilus princeps*, brânquias, Enseada de Tagus, Galápagos, Ilhas Albemarle e Chatham (Meserve 1938).

**Peru** – *Caulolatilus* sp., brânquias, Chimbote (Tantaleán *et al.* 1985).

*C. cynoscioni* (MacCallum, 1917) Llewellyn, 1941

Sinônimo: *Diclidophora cynoscioni* MacCallum, 1917

**Brasil** – *Orthopristis ruber*, brânquias, Baía de Sepetiba, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 1993a, 1996).

**Venezuela** – *Orthopristis ruber*, Ilha Margarita (Bashirullah & Rado 1987).

*C. hysteroncha* (Fujii, 1944) Sproston, 1946

Sinônimo: *Cyclocotyla hysteroncha* Fujii, 1944

**Brasil** – *Haemulon sciurus*, brânquias, Ilha do Governador, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 1984).

*C. isaciencis* Oliva, González, Ruz & Luque, 2009

**Chile** – *Isacia conceptionis*, brânquias, Baía de San Jorge (Oliva *et al.* 2009).

*C. orthopristis* Luque, Amato & Takemoto, 1993

**Brasil** – *Orthopristis ruber*, *Haemulon steindachneri*, brânquias, Baía de Sepetiba, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 1993a, 1996).

*C. reynoldsi* Frayne, 1943

**Venezuela** – *Orthopristis ruber*, *Haemulon steindachneri*, brânquias, Ilha Margarita (Bashirullah & Rado 1987).

*C. rohdei* Cohen, Cárdenas, Fernandes & Kohn, 2011

**Brasil** – *Ctenosciaena gracilicirrhus*, brânquias, Angra dos Reis, Rio de Janeiro (Cohen *et al.* 2011).

*C. scapularis* Oliva, González, Ruz & Luque 2009

**Chile** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, Baía de San Jorge (Oliva *et al.* 2009).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, Lima (Chero *et al.* 2014).

*C. sonorensis* Caballero & Bravo-Hollis, 1962

**Peru** – *Isacia conceptionis*, brânquias, Lima (Tantaleán *et al.* 1988).

*Choricotyle* sp.

**Peru** – *Cilus gilberti*, brânquias, Chorrillos, Lima (Chero *et al.* 2014c).

*Diclidophora micromesistius* Suriano & Martorelli, 1984

**Argentina** – *Micromesistius australis*, brânquias, plataforma continental (Suriano & Martorelli 1984).

*D. minor* (Olson, 1876) Sproston, 1946

Sinônimo: *Octobothrium minor* Olson, 1765

**Costa atlântica da Patagonia** – Cavala (“mackerels”), brânquias (Gaevskaia & Kovaliova 1977; Gaevskaia *et al.* 1985).

***D. whitsonii*** Suriano & Martorelli, 1984

**Argentina** – *Macrourus whitsoni*, brânquias, plataforma continental (Suriano & Martorelli 1984).

***Diclidophoroides maccallumi*** Price, 1943

**Argentina** – *Urophycis brasiliensis*, brânquias, Mar del Plata (Suriano & Labriola 1999; Pereira *et al.* 2014).

**Brasil** – *Urophycis brasiliensis*, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2002; Pereira *et al.* 2014).

***Echinopelma brasiliensis*** Fabio, 1999

**Brasil** – *Pagrus pagrus*, brânquias, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Fabio 1999; Paraguassú *et al.* 2002b).

***Eurysorchis australis*** Manter & Walling, 1958

**Argentina** – *Seriolella porosa*, brânquias, Golfo San Matías (Schwerdt *et al.* 2010).

***Hargicotyle chimbotensis*** (Tantaleán, 1974) Mamaev & Aleshkina, 1984

Sinônimo: *Choricotyle chimbotensis* Tantaleán, 1974

**Peru** – *Paralonchurus peruanus*, brânquias, Chimbote (Tantaleán 1974b).

***H. concepcionensis*** (Villalba, 1987) Oliva & Luque, 1995

Sinônimo: *Choricotyle concepcionensis* Villalba, 1987

**Chile** – *Sciaena deliciosa*, brânquias, Baía de Concepcion (Villalba 1987b).

***H. louisianensis*** (Hargis, 1955) Mamaev, 1972

**Brasil** – *Cynoscion guatucupa*, *Macrodon ancylodon*, brânquias, Pedra de Guaratiba, Rio de Janeiro (Sabbas & Luque 2003).

**Peru** – *Cilus gilberti*, *Sciaena deliciosa*, brânquias, Chorrillos, Lima, Callao (Chero *et al.* 2014c,d).

***H. magna*** Oliva & Luque, 1989

**Peru** – *Cheilotrema fasciatum* (= *Sciaena fasciata*), brânquias, Chorrillos, Callao (Oliva & Luque 1989, 1998).

***H. menticirrho*** Oliva & Luque, 1989

**Peru** – *Menticirrhus ophicephalus*, brânquias e boca, Chorrillos, Callao, Lima (Oliva & Luque 1989, 1998; Luque 1994b).

***H. paralonchuri*** Oliva & Luque, 1989

**Peru** – *Paralonchurus peruanus*, brânquias, Chorrillos, Callao (Oliva & Luque 1989, 1998).

***H. peruensis*** (Tantaleán, 1974) Mamaev & Aleshkina, 1984

Sinônimo: *Choricotyle peruensis* Tantaleán, 1974

**Peru** – *Paralonchurus peruanus*, *Sciaena deliciosa*, brânquias, Chimbote (Tantaleán 1974b).

***H. sciaenae*** Oliva & Luque, 1989

**Chile** – *Sciaena deliciosa*, brânquias, Antofagasta (Oliva & Luque 1989).

**Peru** – *Sciaena deliciosa*, Chorrillos e Callao, Lima (Luque *et al.* 1991; Oliva & Luque 1998; Iannacone *et al.* 2010).

***Hemitagia galapagensis*** (Meserve, 1938) Sproston, 1946

Sinônimo: *Heterobothrium galapagensis* Meserve, 1938; nota: referido como *Tagia galapagensis* por Tantaleán *et al.* 1982

**Ecuador** – *Paranthias furcifer*, brânquias, Enseada Tagus, Galapagos, Ilha Albermale (Meserve 1938).

**Peru** – *Paralabrax humeralis*, Lima, Trujillo, Piura (Tantaleán *et al.* 1982).

***Macruricotyle claviceps*** Mamaev & Lyadov, 1975

**Costa atlântica da Patagonia** – *Macrourus carinatus*, brânquias (Gaevskaia & Kovaliova 1977; Gaevskaia *et al.* 1985; Gaevskaia & Rodjuk 1988).

***Neoheterobothrium affine*** (Linton, 1898) Price, 1943

Sinônimos: *Octoplectanum affine* Linton, 1898; *Heterobothrium affinis* segundo Gaevskaia *et al.* 1985

**Costa atlântica da Patagonia** – Gaevskaia *et al.* 1985.

***N. chilensis*** Gonzalez, Oliva & Acuña, 2002

Sinônimo: *Neoheterobothrium* sp.

**Chile** – *Hippoglossina macrops*, brânquias, Coquimbo (González *et al.* 2001, 2002; Oliva *et al.* 2004).

***N. cynoscioni*** (MacCallum, 1917) Price, 1943

Sinônimo: *Choricotyle cynoscioni* MacCallum, 1917

**Peru** – *Cynoscion analis*, brânquias, Lima (Tantaleán *et al.* 1982).

***N. insularis*** Oliva & Luque, 1995

**Chile** – *Paralichthys* sp., brânquias, Ilhas Juan Fernandez (Oliva & Luque 1995).

***N. paralichthyi*** Suriano & Labriola, 1999

**Argentina** – *Paralichthys patagonicus*, brânquias, Mar del Plata (Suriano & Labriola 1999).

***Orbocotyle marplatensis*** Euzet & Suriano, 1975

**Argentina** – *Prionotus nudigula*, *P. punctatus*, brânquias, Mar del Plata (Euzet & Suriano 1975).

**Brasil** – *Prionotus punctatus*, praia de Copacabana, Rio de Janeiro (Kohn & Cohen 1996).

***Paraeuryorchis sarmiento*** (Tantaleán, 1974) Tantaleán, Martinez & Escalante, 1985

Sinônimo: *Pseudoeryorchis sarmiento* Tantaleán, 1974

**Peru** – *Seriollella violaceae*, brânquias, Callao (Tantaleán 1974c; Tantaleán *et al.* 1985; Iannacone 2003).

***Pedocotyle annakohni*** Luque & Iannacone, 1989

**Peru** – *Stellifer minor*, brânquias, Chorrillos, Callao (Luque & Iannacone 1989a; Oliva & Luque 1998).

*P. bravoii* Luque & Iannacone, 1989

**Peru** – *Stellifer minor*, brânquias, Chorrillos, Callao (Luque & Iannacone 1989a; Oliva & Luque 1998).

*Pseudoeurysorchis travassosi* Caballero & Bravo-Hollis, 1962

**Peru** – *Isacia conceptionis*, brânquias, Lima, Callao (Tantaleán *et al.* 1985).

*Tagia ecuadori* (Meserve, 1938) Sproston, 1946

Sinônimo: *Heterobothrium ecuadori* Meserve, 1938

**Brasil** – *Spheroides formosus*, brânquias, Ilha de Marambaia, Rio de Janeiro (Buhrnheim 1972).

**Equador** – *Cheilichthys annulatus*, San Francisco, Enseada Tagus, Galapagos, Ilha Albermale (Meserve 1938).

*Teleurysorchis gumercindae* Gonzalez & Sarmiento, 1990

**Peru** – *Schedophilus haedrichi*, brânquias, Chimbote (Gonzalez & Sarmiento 1990).

*Tribuliphorus salilotae* Mamaev & Paruchin, 1977

**Argentina** – *Salilota australis*, brânquias, plataforma continental (Suriano & Martorelli 1984).

**Costa atlântica da Patagonia** – *Salilota* sp. (Gaevskaya & Kovaliova 1977; Gaevskaya *et al.* 1985).

### Família Gastrocotylidae Price, 1943

*Allogastrocotyle bivaginalis* Nasir & Fuentes-Zambrano, 1983

**Venezuela** – *Trachurus lathami*, brânquias, Golfo de Cariaco (Nasir & Fuentes-Zambrano 1983).

*Churavera triangula* (Mamaev, 1967) Lebedev, 1986

**Brasil** – *Auxis thazard* (= *Auxis thazard thazard*), brânquias, Rio de Janeiro (Mogrovejo *et al.* 2004).

*Gastrocotyle trachuri* van Beneden & Hesse, 1863

**Venezuela** – *Trachurus lathami*, brânquias, Golfo de Cariaco (Nasir & Fuentes-Zambrano 1983).

*Pseudaxinoides cariaensis* Nasir & Fuentes-Zambrano, 1983

**Venezuela** – *Trachurus lathami*, brânquias, Golfo de Cariaco (Nasir & Fuentes-Zambrano 1983).

*Sibitrema poonui* Yamaguti, 1966

Nota: referido como *Metapseudaxine ventrosicula* Mamaev, 1967 por Alves & Luque 2006.

**Brasil** – *Euthynnus alletteratus*, *Sarda sarda*, *Thunnus albacares*, *T. obesus*, brânquias, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 2003; Alves & Luque 2006).

**Família Gotocotylidae Yamaguti, 1963**

***Gotocotyla acanthura*** (Parona & Perugia, 1896) Meserve, 1938

Sinônimo: *Swakopella travassosi* (Kohn, Gomes & Buhrnheim, 1971); *Gotocotyla acanthophallus* (MacCallum & MacCallum, 1913) (segundo Hayward & Rohde 1999c).

**Brasil** – *Cynoscion leiarchus*, *Pomatomus saltatrix*, brânquias, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 1971; Rego *et al.* 1983; Luque & Chaves 1999; Fernandes *et al.* 2009; Pamplona-Basilio *et al.* 2011).

**Família Heteraxinidae Unnithan, 1957**

***Allencotyla mcintoshi*** Price, 1962

**Peru** – *Seriola lalandi* (= *S. mazatlanta*), brânquias, Chimbote, Departamento de Ancash (Tantaleán *et al.* 1988).

***Cynoscionicola americana*** Tantaleán, Martinez & Escalante, 1987

**Peru** – *Cheilotrema fasciatum* (= *Sciaena fasciata*), *Menticirrhus ophicephalus*, *Paralonchurus peruanus*, *Stellifer minor*, brânquias, Chorrillos, Callao (Tantaleán *et al.* 1987; Luque 1994b; Oliva & Luque 1998).

***C. cynoscioni*** Tantaleán, Martinez & Escalante, 1987

**Peru** – *Cynoscion analis*, brânquias (Tantaleán *et al.* 1987).

***C. intermedia*** Tantaleán, Escalante & Martinez, 1988

**Peru** – *Xenistius peruanus*, brânquias, Lima, Departamento de Lima (Tantaleán *et al.* 1988).

***C. jamaicensis*** Lambert & Euzet, 1979

**Brasil** – *Cynoscion acoupa*, *C. guatucupa*, *Macrodon ancylodon*, brânquias, Pedra de Guaratiba, Rio de Janeiro (Kohn & Cohen 1996; Sabbas & Luque 2003).

**Guiana Francesa** – *Cynoscion jamaicensis*, litoral (Lambert & Euzet 1979).

***C. sciaenae*** Tantaleán, 1974

**Perú** – *Sciaena deliciosa*, brânquias, Chorrillos, Callao, Lima (Tantaleán 1974a; Oliva & Luque 1998; Iannacone *et al.* 2010).

***C. similis*** Lambert & Euzet, 1979

**Guiana Francesa** – *Cynoscion similis*, brânquias, litoral (Lambert & Euzet 1979).

***Heteraxinoides oligoplitis*** (Meserve, 1938) Price, 1962

Sinônimo: *Axine oligoplitis* Meserve, 1938

**Equador** – *Oligoplites saurus*, brânquias, San Francisco (Meserve 1938).

***Kannaphallus mochimae*** Fuentes-Zambrano, 1998

**Venezuela** – *Acanthurus coeruleus*, brânquias, Porto de Guaigua, Baía de Mochima (Fuentes-Zambrano 1998).



*Probursata brasiliensis* Takemoto, Amato & Luque, 1993

**Brasil** – *Oligoplites palometa*, *O. saliens*, *O. saurus*, brânquias, Itacuruçá, Baía de Sepetiba, Rio de Janeiro (Takemoto *et al.* 1993).

*Pseudochauhanea elegans* Fuentes-Zambrano, 1997

**Venezuela** – *Sphyraena barracuda*, brânquias, Baía de Mochima (Fuentes-Zambrano 1997b).

*Zeuxapta seriolae* (Meserve, 1938) Unnithan, 1957

Sinônimo: *Axine seriolae* Meserve, 1938

**Equador** – *Seriola lalandi* (= *S. dorsalis*), brânquias, Galápagos, Ilha Hood (Meserve 1938).

**Peru** – *Chloroscombrus orqueta* (Tantaleán *et al.* 1985).

**Família Hexabothriidae** Price, 1942

*Callorhynchocotyle callorhynchi* (Manter, 1955) Boeger, Kritsky & Pereira, 1989

Sinônimo: *Squalonchocotyle callorhynchi* Manter, 1955, *Erpocotyle callorhynchi* Fernandez, Villalba & Alvina, 1986.

**Chile** – *Callorhinchus callorhynchus*, brânquias, Concepción (Fernandez *et al.* 1986).

**Costa atlântica da Patagonia** – *Callorhinchus callorhynchus* (= *C. antarcticus*) (Kuznetsova 1975).

*Callorhynchocotyle marplatensis* Suriano & Incorvaia, 1982

**Argentina** – *Callorhinchus callorhynchus*, brânquias (Suriano & Incorvaia 1982; Boeger *et al.* 1989).

**Peru** – *Callorhinchus callorhynchus*, Chorrillos (Luque & Iannacone 1991b).

**Uruguai** – *Callorhinchus callorhynchus* (Boeger *et al.* 1989).

*Erpocotyle microstoma* (Brooks, 1934) Yamaguti, 1963

Sinônimo: *Neoerpocotyle microstoma* Brooks, 1934

**Uruguai** – *Sphyrna (Platysqualus) tudes*, brânquias, Punta del Este (Suriano & Labriola 1998).

*E. platensis* (Mañe-Garzón & Holcman-Spector, 1968)

Sinônimo: *Neoerpocotyle platensis* Mañe-Garzón & Holcman-Spector, 1968

**Uruguai** – *Sphyrna zygaena*, brânquias, Punta del Este (Mañe-Garzón & Holcman-Spector 1968a).

*E. schmitti* Suriano & Labriola, 1998

**Argentina** – *Mustelus schmitti*, brânquias, Mar del Plata (Suriano & Labriola 1998).

*E. tudes* (Cordero, 1944) Yamaguti, 1963

Sinônimo: *Neoerpocotyle tudes* Cordero, 1944

**Uruguai** – *Sphyrna tudes* (= *Cestracion tudes*), cavidade bucal, Rocha, Porto de La Paloma (Cordero 1944).

***Rajonchocotyle emarginata*** (Olson, 1876) Sproston, 1946

Sinônimo: *Onchocotyle emarginata* Olson, 1876

**Costa atlântica da Patagonia** – *Amblyraja radiata* (= *Raja radiata*), *Bathyraja brachyurops* (= *R. brachyurops*), *B. magellanica* (= *R. magellanica*), *Psammobatis scobina* (= *R. scobina*), *R. clavata*, brânquias (Kuznetsova 1975).

***Rhinobatonchocotyle cyclovaginatus*** Doran, 1953

**Peru** – *Rhinobatos planiceps*, brânquias, Lima (Tantaleán *et al.* 1998).

***R. pacifica*** Oliva & Luque, 1995

**Chile** – *Rhinobatos planiceps*, brânquias (Oliva & Luque 1995b).

**Peru** – *Rhinobatos planiceps*, Chorrillos (Iannacone *et al.* 2011).

***Squalonchocotyle squali*** MacCallum, 1931

**Argentina** – *Squalus acanthias*, brânquias, Golfo San Jorge (Martorelli *et al.* 2008).

### **Família Hexostomatidae** Price, 1936

***Hexostoma auxisi*** Palombi, 1943

**Brasil** – *Auxis thazard* (= *Auxis thazard thazard*), brânquias, Rio de Janeiro (Mogrovejo *et al.* 2004).

***H. keokeo*** Yamaguti, 1968

**Brasil** – *Auxis thazard* (= *Auxis thazard thazard*), *Euthynnus alletteratus*, brânquias, Rio de Janeiro (Mogrovejo *et al.* 2004; Alves & Luque 2006).

***H. lintoni*** Price, 1961

**Brasil** – *Euthynnus alletteratus*, brânquias, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2006).

***Neohexostoma euthynni*** (Meserve, 1938) Price, 1961

Sinônimo: *Hexostoma euthynni* Meserve, 1938

**Brasil** – *Euthynnus alletteratus*, brânquias, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2006).

**Ecuador** – *Euthynnus alletteratus*, Galápagos, Ilha James (Meserve 1938).

***N. mochimae*** Fuentes-Zambrano, 1997

**Venezuela** – *Auxis thazard*, brânquias, Baía de Mochima (Fuentes-Zambrano 1997b).

### **Família Macrovalvitremitidae** Yamaguti, 1963

***Macrovalvitrema sinaloense*** Caballero & Bravo-Hollis, 1955

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, *Pomatomus saltatrix*, brânquias, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 1989, 1992).

***Macrovalvitrema*** sp.

**Peru** – *Sciaena deliciosa*, brânquias, Callao (Chero *et al.* 2014d).

***Neomacrovalvitrema argentinensis*** Suriano, 1975

**Argentina** – *Micropogonias furnieri* (= *Micropogon opercularis*), brânquias, Mar del Plata,

lagoa costeira do Mar Chiquita (Suriano 1975a; Alarcos & Etchegoin 2010).

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, brânquias, Rio Grande, RS (Velloso & Pereira Jr. 2010).

*Neopterinotrematoides avaginata* Suriano, 1975

**Argentina** – *Micropogonias furnieri* (= *Micropogon opercularis*), brânquias, Mar del Plata, lagoa costeira do Mar Chiquita (Suriano 1975a; Alarcos & Etchegoin 2010).

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, brânquias, Rio Grande, RS (Velloso & Pereira Jr. 2010).

*Nicolasia canosorum* Suriano, 1975

**Argentina** – *Umbrina canosai*, brânquias, Mar del Plata (Suriano 1975a).

*Pseudotagia cupida* (Hargis, 1956) Yamaguti, 1963

Sinônimo: *Tagia cupida* Hargis, 1956

**Brasil** – *Diplectrum* sp., *Haemulon sciurus*, brânquias, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 1984; Kohn *et al.* 1992).

**Venezuela** – *Orthopristis ruber*, Ilha Margarita, Golfo de Cariaco, Estado de Sucre (Bashirullah 1998; Centeno *et al.* 2002).

*Pseudotagia rubri* Luque, Amato & Takemoto, 1993

**Brasil** – *Orthopristis ruber*, brânquias, Itacuruçá, Baía de Sepetiba, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 1993b; 1996).

*Pterinotrematoides mexicanum* Caballero & Bravo-Hollis, 1955

**Argentina** – *Micropogonias furnieri* (= *Micropogon opercularis*), brânquias, Mar del Plata (Suriano 1966).

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, Praia de Copacabana, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 1989).

**Peru** – *Micropogon* sp., Lima (Tantaleán *et al.* 1982).

**Venezuela** – *Archosargus rhomboidalis*, Las Marites, Ilha Margarita (Fuentes-Zambrano *et al.* 2009).

### **Família Mazocraeidae** Price, 1936

*Cribomazocraes travassosi* Santos and Kohn, 1992

**Brasil** – *Harengula clupeola*, brânquias, Rio de Janeiro (Santos & Kohn 1992).

*Grubea cochlear* Diesing, 1858

**Brasil** – *Scomber japonicus*, brânquias, Rio de Janeiro, São Paulo (Rego & Santos 1983; Rohde 1986).

**Costa atlântica da Patagonia** – *Scomber colias* (Evdokimova 1971; Gaevskaya & Kovaliova 1977; Gaevskaya *et al.* 1985).

*Kuhnia macracantha* (Meserve, 1938) Sproston, 1946

Sinônimo: *Mazocraes macracanthum* Meserve, 1938

**Equador** – Cavala (“mackerel”), brânquias, Enseada Tagus, Galápagos, Ilha Albermale (Meserve 1938).

*K. scombercolias* Nasir & Fuentes-Zambrano, 1983

**Brasil** – *Scomber japonicus*, brânquias, Rio de Janeiro (Abdallah *et al.* 2002; Alves *et al.*

2003; Oliva *et al.* 2008).

**Venezuela** – *Scomber colias*, Golfo de Cariaco (Nasir & Fuentes-Zambrano 1983).

***K. scombri*** (Kuhn, 1829) Sproston, 1945

Sinônimo: *Octostoma scombri* Kuhn, 1829

**Argentina** – *Scomber japonicus*, brânquias, Mar del Plata (Rohde & Watson 1985; Cremonte & Sardella 1997).

**Brasil** – *Scomber japonicus*, Rio de Janeiro, São Paulo (Rego & Santos 1983; Rohde & Watson 1985).

**Chile** – *Scomber japonicus*, *Trachurus murphyi*, Iquique, Talcahuano, Antofagasta (Oliva 1999; Rodriguez, *et al.* 2000; Oliva *et al.* 2008).

**Ecuador** – *Scomber japonicus* (Rohde & Watson 1985).

**Costa atlântica da Patagonia** – *Scomber colias* (Evdokimova 1971; Gaevskaya *et al.* 1985).

**Peru** – *Scomber japonicus* (= *S. j. peruanus*), Lambayeque (Tantaleán *et al.* 1988).

**Venezuela** – *Scomber colias*, Golfo do Cariaco (Nasir & Fuentes-Zambrano 1983).

***K. sprostonae*** Price, 1961

**Brasil** – *Scomber japonicus*, brânquias, São Paulo (Rohde & Watson 1985).

**Chile** – *Scomber japonicus*, Talcahuano, Antofagasta (Rodriguez *et al.* 2000; Oliva *et al.* 2008).

**Ecuador** – *Scomber japonicus* (Rohde & Watson 1985).

**Peru** – *Scomber japonicus* (= *S. j. peruanus*), Casma, Ancash, Lima (Tantaleán *et al.* 1988).

***Mazocraeoides argentinensis*** Suriano, 1979

**Argentina** – *Brevoortia pectinata*, brânquias, Mar del Plata (Suriano 1979).

***M. georgei*** Price, 1936

**Argentina** – *Brevoortia aurea*, brânquias, Mar del Plata (Alarcos & Etchegoin 2010).

**Brasil** – *Brevoortia aurea*, Ilha do Governador, Baía de Guanabara, Rio de Janeiro (Kohn & Santos 1988).

***M. opisthonema*** Hargis, 1955

**Brasil** – *Harengula clupeola*, brânquias, Ilha do Governador, Baía de Guanabara, Rio de Janeiro (Kohn & Santos 1988).

***Mazocraes australis*** Timi, Sardella & Etchegoin, 1999

**Argentina** – *Engraulis anchoita*, brânquias, costa de Buenos Aires (Timi *et al.* 1999)

**Uruguai** – *Engraulis anchoita*, plataforma continental do Uruguai à Patagonia (Timi *et al.* 1999).

***Neogrubea seriolellae*** Dillon & Hargis, 1968

Sinônimo: *Asymmetria platensis* Rey & Meneses, 1985 (segundo Gibson & Meneses 1990)

**Argentina** – *Seriolella porosa*, brânquias, Golfo San Matías (Schwerdt *et al.* 2010).

**Argentina e Uruguai** – *Seriolella punctata*, zona de pesca comum aos dois países, estuário do Prata (Rey & Meneses 1985).

**N. soni** Evdokimova, 1969

Sinônimo: *Asymmetria asymmetria* Suriano, 1975 (segundo Gibson & Meneses 1990)

**Argentina** – *Stromateus brasiliensis*, brânquias (Suriano 1975c).

**Costa atlântica da Patagonia** – *Stromateus brasiliensis*, *S. maculatus* (Evdokimova 1969; Kuznetsova 1971; Gaevskaya & Kovaliova 1977; Gaevskaya *et al.* 1985).

**N. stromateae** Gibson, 1976

**Argentina e U.K.** – *Stromateus brasiliensis*, brânquias, Noroeste das Ilhas Falkland, região Falklands-Patagonia (Gibson 1976).

**Pseudanthocotyloides heterocotyle** (Van Beneden, 1871) Euzet & Prost, 1969

**Argentina** – *Anchoa marinii*, *Engraulis anchoita*, brânquias, área costeira da Província de Buenos Aires (Timi *et al.* 1999).

**Brasil** – *Cetengraulis edentulus*, *Decapterus punctatus*, Ilha do Governador, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 1992).

**Chile** – *Engraulis ringens*, Arica, Antofagasta, Caldera, Coquimbo, Valparaíso, Talcahuano (Valdivia *et al.* 2007).

**Uruguai** – *Anchoa marinii*, *Engraulis anchoita*, da plataforma continental do Uruguai à Patagonia (Timi *et al.* 1999).

### **Família Microcotylidae** Taschenberg, 1879

**Anakohnia brasiliiana** Bravo-Hollis, 1986

**Brasil** – *Centropomus paralellus*, brânquias, Barra de São João, Rio de Janeiro (Bravo-Hollis 1986).

**Atraster heterodus** Lebedev & Paruchin, 1968

**Brasil** – *Diplodus argenteus argenteus* (= *Diplodus argenteus*), brânquias, Praia de Copacabana, Rio de Janeiro (Santos *et al.* 1996).

**Bicotylophora trachinoti** (MacCallum, 1921) Price, 1936

Sinônimo: *Dactylocotyle trachinoti* MacCallum, 1921

**Brasil** – *Trachinotus carolinus*, brânquias, Ilha do Governador, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 1992).

**Peru** – *Trachinotus paitensis*, Chorrillos, Paita, Pisco (Iannacone & Luque 1990; Luque *et al.* 1991).

**Uruguai** – *Trachinotus goodei* (= *Trachinotus palometa*), Punta del Este (Mañe-Garzón & Holcman-Spector 1968a).

**Venezuela** – *Trachinotus carolinus*, Estação Biológica de La UDO, Boca de Rio (Nasir & Fuentes-Zambrano 1983).

**Cynoscionicola americanus** Tantalean, Martínez & Escalante, 1987

**Peru** – *Cilus gilberti*, brânquias, Chorrillos, Lima (Chero *et al.* 2014c).

**C. sciaenae** (Tantaleán, 1974)

**Peru** – *Sciaena deliciosa*, brânquias, Callao (Chero *et al.* 2014d).

***Intracotyle neghmei*** (Villalba, 1987) Oliva & Luque, 1995

Sinônimo: *Neobivagina neghmei* Villalba, 1987

**Chile** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, Arica, Pan de Azucar, Antofagasta (Villalba 1987b; Oliva & Luque 1995).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, Callao (Oliva & Luque 1995).

***Jaliscia caballeroi*** (Bravo-Hollis, 1960) Mamaev & Egorova, 1977

Sinônimo: *Microcotyle caballeroi* Bravo-Hollis, 1960

**Peru** – *Caulolatilus* sp., brânquias, Lima (Tantaleán *et al.* 1982).

***Metamicrocotyla inoblita*** Buhrnheim, 1970

**Brasil** – *Mugil platanus*, brânquias, Espírito Santo (Buhrnheim 1970).

***M. macracantha*** (Alexander, 1954) Koratha, 1955

Sinônimo: *Microcotyle macracantha* Alexander, 1954

**Argentina** – *Mugil platanus*, brânquias, lagoa costeira do Mar Chiquita (Alarcos & Etchegoin 2010).

**Brasil** – *Cynoscion leiarchus*, *Mugil liza*, *Mugil platanus*, Lagoa de Marapendi, Barra da Tijuca, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 1994; Knoff *et al.* 1997; Fernandes *et al.* 2009).

**Chile** – *Mugil cephalus*, Antofagasta, Arica, Coquimbo (Oliva & Muñoz 1985; Fernandez 1987).

**Peru** – *Mugil cephalus* Callao, Chorrillos, Lima (Tantaleán 1974a; Tantaleán *et al.* 1982; Luque 1994a).

**Venezuela** – *Mugil curema*, Chichiriviche (Conroy *et al.* 1985).

***Microcotyle debueni*** Mañe-Garzón, 1959

**Uruguai** – *Pomatomus saltatrix* (= *Cheilodipterus saltatrix*), brânquias, Porto de La Paloma, Rocha (Mañe-Garzón 1959).

***M. guanabarensis*** Bravo-Hollis & Kohn, 1990

**Brasil** – *Eucinostomus argenteus* (= *Eucinostomum argenteus*), brânquias, Ilha do Governador, Baía de Guanabara, Rio de Janeiro (Bravo-Hollis & Kohn 1990).

***M. nemadactylus*** Dillon & Hargis, 1965

Sinônimo: *Paramicrocotyle danielcarrioni* Martinez & Barrantes, 1977

**Chile** – *Cheilodactylus variegatus*, brânquias, Antofagasta, Algarrono, El Quisco, Las Cruces (Oliva & Muñoz 1985; Wood *et al.* 2013).

**Peru** – *Cheilodactylus variegatus*, Callao, Chorrillos, Lima (Martinez & Barrantes 1977; Tantaleán & Huiza 1994; Iannacone *et al.* 2003).

***M. pomatomi*** Goto, 1899

**Brasil** – *Cynoscion leiarchus*, *Pomatomus saltatrix*, brânquias, Baía da Guanabara, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Kohn & Buhrnheim 1971; Gomes *et al.* 1972; Rego *et al.* 1983; Luque & Chaves 1999; Fernandes *et al.* 2009).

***M. priacanthi*** Meserve, 1938

**Ecuador** – *Priacanthus* sp., brânquias, Galápagos, Ilha Hood (Meserve 1938).

*M. pseudomugilis* Hargis, 1956

**Chile** – *Mugil cephalus*, brânquias, Concepcion (Fernandez 1987).

*M. pseudopercis* Amato & Cezar, 1994

**Argentina** – *Pinguipes brasiliensis*, brânquias, Provincia de Buenos Aires, Golfo Nuevo, Golfo San Matías (Timi *et al.* 2008).

**Brasil** – *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Amato & Cezar 1994; Luque *et al.* 2008).

*Neobivagina chita* Tantaleán, Morales & Escalante, 1998

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, Chorrillos, Lima (Tantaleán *et al.* 1998; Iannacone & Alvariano 2009; Chero *et al.* 2014a).

*Neobivaginopsis sciaenae* Villalba, 1987

**Chile** – *Sciaena deliciosa*, brânquias, Baía de Concepción, Golfo de Arauco (Villalba 1987b).

*Paramicrocotyle moyanoi* Villalba & Fernandes, 1986

**Chile** – *Bovichtus chilensis* (= *Bovichthys chilensis*), *Mugiloides chilensis*, brânquias, Caleta Cascabeles, Laguna Verde, Albarrobo, Caleta Roque, Chome (Villalba & Fernandez 1986; Muñoz *et al.* 2002).

*Pauciconfibula patagonensis* Cantatore, Lanfranchi & Timi, 2011

**Argentina** – *Congiopodus peruvianus*, brânquias, costa atlântica da Patagonia (Cantatore *et al.* 2011).

*Polylabris tubicirrus* (Paperna & Kohn, 1964) Mamaev & Parukhin, 1976

Sinônimo: *Microcotyloides tubicirrus* Paperna & Kohn, 1964

**Brasil** – *Diplodus argenteus argenteus* (= *Diplodus argenteus*), brânquias, Praia de Copacabana, Rio de Janeiro (Santos *et al.* 1996).

*Polylabroides multispinosus* Roubal, 1981

**Brasil** – *Pagrus pagrus*, brânquias, Rio de Janeiro (Paraguassú *et al.* 2002b).

*Pseudobicotylophora atlantica* Amato, 1994

**Brasil** – *Trachinotus goodei*, *T. marginatus*, brânquias, Barra da Lagoa, Florianópolis, Santa Catarina, Rio de Janeiro (Amato 1994; Luque & Cezar 2004).

*Solostamenides platyorchis* Jianyin & Tingbao, 2001

**Brasil** – *Mugil liza*, brânquias, Praia do Cassino, Rio Grande do Sul (Pahor-Filho *et al.* 2012).

### **Família Plectanocotylidae** Monticelli, 1903

*Octoplectanocotyla travassosi* Carvalho & Luque, 2012

**Brasil** – *Trichiurus lepturus*, brânquias, Baía de Guanabara, Rio de Janeiro (Carvalho & Luque 2012).

*O. trichiuri* Yamaguti, 1963

**Brasil** – *Trichiurus lepturus*, brânquias, Rio de Janeiro (Silva *et al.* 2000).

**Família Protomicrocotylidae** Johnston & Tiegs, 1922

*Protomicrocotyle mirabilis* (MacCallum, 1918) Johnston & Tiegs, 1922

Sinônimo: *Acanthodiscus mirabilis* MacCallum, 1918

**Brasil** – *Caranx hippos*, brânquias, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2000; Luque & Alves 2001).

**Venezuela** – *Caranx hippos*, Golfo de Cariaco, Santa Cruz, Carúpano, Sucre (Bashirullah & Rodriguez 1992; Boada *et al.* 2012).

**Família Pseudomazocraeidae** Lebedev, 1972

*Pseudomazocraes selene* Hargis, 1957

**Brasil** – *Caranx latus*, *Selene vomer*, *Trachinotus goodei*, brânquias, Ilha do Governador e Praia de Copacabana, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 1992; Luque & Alves 2001; Luque & Cezar 2004).

**Família Pyragraphoridae** Yamaguti, 1963

*Pyragraphorus pyragraphorus* (MacCallum & MacCallum, 1913) Sproston, 1946

Sinônimo: *Microcotyle pyragraphorus* MacCallum & MacCallum, 1913

**Brasil** – *Selene vomer*, *Trachinotus goodei*, brânquias, Rio de Janeiro (Cezar *et al.* 2000; Luque & Cezar 2004).

**Peru** – *Trachinotus paitensis*, Paita (Iannacone & Luque 1990).

**Família Thoracocotylidae** Price, 1936

*Mexicotyle mexicana* (Meserve, 1938) Lebedev, 1984

Sinônimo: *Pseudaxine mexicana* Meserve, 1938

**Brasil** – *Scomberomorus brasiliensis*, *S. cavalla*, brânquias, Camocim, Ceará, Rio de Janeiro (Rohde & Hayward 1999; Alves & Luque 2006).

**Peru** – *Scomberomorus sierra*, brânquias, Chimbote, Departamento de Ancash (Tantaleán *et al.* 1988).

**Suriname** – *Scomberomorus regalis*, Paramaribo (Rohde & Harward 1999).

*Neothoracocotyle acanthocybii* (Meserve, 1938) Hargis, 1956

Sinônimo: *Gotocotyla acanthocybii* Meserve, 1938

**Equador** – *Acanthocybium solandri*, brânquias, Ilhas Galápagos (Meserve 1938).

*Scomberocotyle scomberomori* (Koratha, 1955) Hargis, 1956

**Brasil** – *Scomberomorus cavalla*, brânquias, Camocim, Ceará (Hayward & Rohde 1999b).

**Colômbia** – *Scomberomorus cavalla*, *S. sierra*, Punta Coco (Hayward & Rohde 1999b).

*Thoracocotyle crocea* MacCallum, 1913

**Brasil** – *Scomberomorus brasiliensis*, *S. cavalla*, brânquias, São Paulo (Hayward & Rohde 1999a; Alves & Luque 2006).

**Colômbia** – *Scomberomorus brasiliensis*, *S. regalis*, *S. sierra*, Tula, Puerto Colômbia



(Hayward & Rohde 1999a).

**Peru** – *Scomberomorus sierra*, Trujillo (Tantaleán *et al.* 1985).

**Suriname** – *Scomberomorus brasiliensis*, Paramaribo (Hayward & Rohde 1999a).

## Bibliografia

Abdallah VD, RK Azevedo & JL Luque 2009. Four new species of *Ligophorus* (Monogenea: Dactylogyridae) parasitic on *Mugil liza* (Actinopterygii: Mugilidae) from Guandu river, southeastern Brazil. *Journal of Parasitology*, 95: 855-864

Abdallah VD, RK Azevedo & JL Luque 2012. Three new species of Monogenea (Platyhelminthes) parasites of fish in the Guandu river, southeastern Brazil. *Acta Scientiarum, Biological Sciences*, 34: 483-490.

Abdallah VD, JL Luque, DR Alves & AR Paraguassú 2002. Quantitative aspects of the infrapopulations of metazoan parasites of club mackerel (*Scomber japonicus*) (Osteichthyes: Scombridae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista da Universidade Rural, Série Ciências da Vida*, 22: 103-107.

Alarcos AJ & JA Etchegoin 2010. Parasite assemblages of estuarine-dependent marine fishes from Mar Chiquita coastal lagoon (Buenos Aires Province, Argentina). *Parasitology Research*, 107: 1083-1091.

Alves DR & JL Luque 2006. Community ecology of the metazoan parasites of five Scombrid species (Perciformes: Scombridae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 15: 167-181.

Alves DR, JL Luque & VD Abdallah 2003. Metazoan parasites of chub mackerel, *Scomber japonicus* Houttuyn (Osteichthyes: Scombridae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 12: 164-170.

Alves DR, JL Luque, AR Paraguassú, DS Jorge & RA Vinas 2002. Community ecology of metazoan parasites of Gulf hake *Urophycis mystaceus* Ribeiro 1903 (Osteichthyes, Phycidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Zoociências*, 4: 19-30.

Amato JFR 1994. *Pseudobicotylophora atlantica* n. gen., n. sp. (Monogenea: Bicotylophoridae n. fam.), parasite of *Trachinotus* spp. (Osteichthyes: Carangidae) and redescription of *Bicotylophora trachinoti*. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 3: 99-108.

Amato JFR & AD Cezar 1994. A new species of *Microcotyle* Van Beneden & Hesse, 1863, parasitic on "namorado", *Pseudopercis numida* Ribeiro 1903 and *P. semifasciata* (Cuvier 1829), from the coast of the state of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 3: 41-44.

Azevedo RK, VD Abdallah & JL Luque 2010. Acanthocephala, Annelida, Arthropoda, Myxozoa, Nematoda and Platyhelminthes parasites of fishes from the Guandu river, Rio de Janeiro, Brazil. *Check List*, 6: 659-667.

Baeza H & R Castro 1975. *Benedenia melleni* (MacCallum 1917), ectoparasito en peces de Antofagasta "Platyhelminthes, Monogenea". *Apuntes Oceanológicos*, 7: 14-22.

Balboa L & M George-Nascimento 1998. Variaciones ontogenéticas y entre años en las infracomunidades de parásitos metazoos de dos especies de peces marinos de Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 71: 27-37.

Bashirullah AKM & NE Rado 1987. Co-occurrence of three species of *Choricotyle* (Monogenea, Diclidophoridae) in the grunt *Orthopristis ruber* and their host-specificity. *Journal of Fish Biology*, 30: 419-422.

Bashirullah AKM & JC Rodriguez 1992. Spatial distribution and interrelationship of four

- monogenoidea of Jack mackerel, *Caranx hippos* (Carangidae) in the northeast of Venezuela. Acta Científica Venezolana, 43: 125-128.
- Beverley-Burton M, LA Chisholm & FR Allison 1993. The species of *Callorhynchicola* Brinkmann (Monogenea: Chimaericolidae) from *Callorhinchus* spp. (Chimaeriformes: Callorhinchidae): adult morphology and the larval haptor. Systematic Parasitology, 24: 201-215.
- Boada M, A Bashirukkah, J Marcano, J Alió & G Vizcaíno 2012. Ectoparasites community structure in gills of the crevalle jack *Caranx hippos* (Linnaeus 1776) from Santa Cruz and Carúpano, Sucre State, Venezuela. Revista Científica de la Facultad de Ciencias Veterinarias de la Universidad del Zulia, 22: 259-272.
- Boeger WA, DC Kritsky & J Pereira Jr 1989. Neotropical Monogenea. 14. Revision of *Callorhynchocotyle* Suriano and Incorvaia 1982 (Hexabothriidae) with the description of *C. amatoi*. Proceedings of the Biological Society of Washington, 102: 264-271.
- Boeger WA & F Popazoglo 1995. Neotropical Monogenoidea. 23. Two new species of *Gyrodactylus* (Gyrodactylidae) from a cichlid and an erythrinid fish of southeastern Brazil. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 90: 689-694.
- Brandes G 1894. *Fridericianella ovicola* n. g., n. sp., ein neuer monogenetischer trematode. Abhandl naturf Gesellsch zuHalle, 20: 305-311.
- Braun M 1896. Trematodeno Ergebn Hamburger Magalhaensische Sammelraise (1892-1893), I: 1-8.
- Bravo-Hollis M 1986. Sobre una subfamilia, genero y especies nuevos de un microcotilido de las branquias de un pez marino *Centropomus paralellus*, de Brazil. Anales del Instituto de Biología da Universidad Nacional Autonoma de Mexico, Serie Zoología, 56: 671-682.
- Bravo-Hollis M & A Kohn 1990. Una especie nueva del género *Microcotyle* (Monogenea: Microcotylidae) de las brânquias de *Eucinostomus argenteus* (Baird and Girard, 1854) de Rio de Janeiro, Brasil. Anales del Instituto de Biología da Universidad Nacional Autonoma de Mexico, Serie Zoología, 61: 191-196.
- Brickle P, K MacKenzie & A Pike 2005. Parasites of the Patagonian toothfish, *Dissostichus eleginoides* Smitt 1898, in different parts of the Subantarctic. Polar Biology, 28: 663-671.
- Brinkmann A Jr 1952. Some Chilean monogenetic trematodes. Reports of the Lund University, Chile Expedition 1948-1949. Lunds Universitets Arsskrift, ny foljd. Andra Avdelningen, 47: 1-26.
- Buhrnheim U 1970. Sobre uma nova espécie do género *Metamicrocotyla* Yamaguti, 1953 (Polistomata, Microcotylidae). Atas da Sociedade de Biología Rio de Janeiro, 13: 101-103.
- Buhrnheim U 1972. Trematodeos monogenéticos (Polistomatas) da costa Brasileira. Sobre *Loimos scitulus* sp. n. (Loimoidae) e *Tagia ecuadori* (Meserve 1938) Sproston 1946 (Dielidophoridae). Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 70: 29-35.
- Cantatore DMP, AL Lanfranchi & JT Timi 2011. *Pauciconfibula patagonensis* sp. nov. (Monogenea: Microcotylidae) parasitizing the horsefish, *Congiopodus peruvianus* (Pisces: Congiopodidae), from the Patagonian Shelf, Argentina. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 106: 335-338.
- Carvajal J & F Sepulveda 2002. *Udonella australis* n. sp. (Monogenea) an epibiont on sea lion from native off southern Chile. Systematic Parasitology, 52: 67-74.
- Carvalho AR & JL Luque 2009. Occurrence of *Neobenedenia melleni* (Monogenea: Capsalidae) in *Trichiurus lepturus* (Perciformes: Trichiuridae), naturally infested off coastal zone of Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 18: 74-76.
- Carvalho AR & JL Luque 2012. Three new species of monogeneans parasitic on Atlantic cutlassfish *Trichiurus lepturus* (Perciformes: Trichiuridae) from Southeastern Brazil. Acta

Scientiarium, 34: 359-365.

Centeno L, AK Bashirullah, ME Alvarez & R Alvarez 2002. Comparative analysis of the communities of metazoan parasites in two marine fish species from Cariaco Gulf, Venezuela. *Bioagro*, 14: 135-144.

Cezar AD & JL Luque 1999. Metazoan parasites of the Atlantic spadefish *Chaetodipterus faber* (Teleostei: Ephippidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Journal of the Helminthological Society of Washington*, 66: 14-20.

Cezar AD, JL Luque & JFR Amato 1999. Two new species of Monogenea (Platyhelminthes: Cercomeridea) parasitic on *Chaetodipterus faber* (Teleostei: Ephippidae) from the Brazilian coastal zone. *Revista de Biologia Tropical*, 47: 393-398.

Cezar AD, F Paschoal & JL Luque 2012. A new species of *Mexicana* (Monogenea, Dactylogyridae) parasitic on two species of *Anisotremus* (Perciformes: Haemulidae) from the Brazilian coastal zone. *Neotropical Helminthology*, 6: 25-29.

Chaves NN, JL Luque & AD Cezar 1999. Redescription of *Rhamnocercus stichospinus* Seamster and Monaco 1956 (Monogenea, Diplectanidae) parasitic on *Menticirrhus americanus* (Osteichthyes: Sciaenidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 94: 615-618.

Chero J, C Cruces, J Iannacone, G Saez & L Alvariano 2014a. Helmintos parásitos de *Anisotremus scapularis* (Tschudi, 1846) (Perciformes: Haemulidae) “Chita” adquiridos en el terminal pesquero de Villa Maria del Triunfo, Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 411-428.

Chero J, C Cruces, J Iannacone, G Saez, L Alvariano, C Rodríguez, H Rodríguez, E Tuesta, A Pacheco & N Huamani 2014b. Índices parasitológicos de la merluza peruana *Merluccius gayi peruanus* (Ginsburg, 1954) (Perciformes: Merlucciidae) adquiridos del terminal pesquero de Ventanilla, Callao, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 141-162.

Chero J, J Iannacone, C Cruces, G Sáez & L Alvariano 2014c. Comunidad de metazoos parásitos de la corvina *Cilus gilberti* (Abbott, 1899) (Perciformes: Sciaenidae) en la zona costera de Chorrillos, Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 163-162.

Chero J, G Sáez, J Iannacone & W Aquino 2014d. Aspectos ecológicos de los helmintos parásitos de Lorna *Sciaena deliciosa* (Tschudi, 1846) (Perciformes: Sciaenidae) adquiridos del terminal pesquero de Ventanilla, Callao, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 59-76.

Chero J, C Cruces, G Sáez & L Alvariano 2014e. *Mexicana iannaconi* sp. n. (Monogenea: Ancyrocephalidae) parásito del chivilico *Haemulon steindachneri* (Jordan & Gilbert, 1882) (Perciformes: Haemulidae) de la costa peruana. *Neotropical Helminthology*, 8: 429-438.

Chisholm LA, TJ Hansknecht, ID Whittington & RM Overstreet 1997. A revision of the Calicotylinae Monticelli, 1903 (Monogenea: Monocotylidae). *Systematic Parasitology*, 38: 159-183.

Cohen SC, MQ Cardenas, BMM Fernandes & A Kohn 2011. A new species of *Choricotyle* (Monogeneoidea: Diclidophoridae) from *Ctenosciaena gracilicirrhus* (Teleostei: Sciaenidae), a marine fish occurring in the littoral zone from the state of Rio de Janeiro, Brazil. *Comparative Parasitology*, 78: 261-264.

Conroy G & DA Conroy 1985. Gyrodactylosis in silver mullet (*Mugil curema* Val.) from Venezuelan coastal waters, and a description of *Gyrodactylus curemae* n. sp. *Rivista Italiana di Piscicoltura e Ittiopatologia*, 20: 140-147.

Conroy G, DA Conroy & A Rodriguez 1985. A note on the occurrence of “coiled” *Metamicrocotyla macracantha* on the gills of silver mullet (*Mugil curema*) from Chichiriviche, Venezuela. *Bulletin of the European Association of Fish Pathologists*, 5: 66.

Cordero EH 1944. Dos nuevas especies de trematodos monogeneticos de los plagiostomos de la

- costa uruguaya, *Calicotyle macrocotyle* y *Neoerpcotyle tudes*. Comunicaciones Zoológicas del Museo de Historia Natural de Montevideo, 1: 1-15.
- Cremonte F & NH Sardella 1997. The parasitofauna of *Scomber japonicus* Houttuyn 1782 (Pisces: Scombridae) in two zones of the Argentine Sea. Fisheries Research, 31: 1-9.
- Díaz F & M George Nascimento 2002. Estabilidad temporal de las infracomunidades de parásitos en la borra *Scartichthys viridis* (Valenciennes, 1836) (Pisces: Blenniidae) en la costa central de Chile. Revista Chilena de Historia Natural, 75: 641-649.
- Domingues MV & WA Boeger 2003. Neotropical Monogenoidea. 43. *Diplectanum monticelli* n. sp. (Diplectanidae) from the gills of *Cynoscion leiarchus* (Perciformes: Sciaenidae). Journal of Parasitology, 89: 698-700.
- Domingues MV, A Diamanka, A Pariselle 2011. Monogenoids (Diplectanidae, Polyonchoinea) from the gills of mojarra (Perciformes, Gerreidae) with the resurrection of *Neodiplectanum* Mizelle & Blatz 1941 and the proposal of *Darwinoplectanum* n. gen. Zootaxa, 3010: 1-19.
- Domingues MV & KH Fehlauer 2006. New species of *Chauhanellus* (Monogenoidea, Platyhelminthes) from the gills of Southern Atlantic marine catfishes (Siluriformes, Ariidae) of the Neotropical region. Zootaxa, 1365: 61-68.
- Duran LE & M Oliva 1980. Estudio parasitológico en *Merluccius gayi peruanus* Gingsburg, 1954. Boletín Chileno de Parasitología, 35: 18-21.
- Ernst I, ID Whittington & MK Jones 2000. Three new species of *Polyclithrum* Rogers, 1967 (Gyrodactylidae: Monogenea) from Australia and Brazil, with a redescription of *P. mugilini* Rogers, 1967. Systematic Parasitology, 45: 61-73.
- Euzet L & DM Suriano 1975. *Orbocotyle marplatensis* n. g., n. sp. (Diclidophoridae) Monogène parasite branchial de Téléostéens marins du genre *Prionotus* (Triglidae) en Argentine. Bulletin du Muséum National d'Histoire Naturelle. 3e Série. Zoologie, 192: 11-22.
- Evdokimova EB 1969. New species of monogeneans from bony fishes of the Patagonian Shelf. Parazitologiya, 3: 415-419.
- Evdokimova EB 1971. Monogenetic trematodes of teleost fish of the Patagonian Shelf of the Atlantic Ocean [em Russo]. Trudy Upr Kadrov Uchenykh Zavedenii Ministerstva Rybnogo Khozyaistva SSR, 1971: 22-24.
- Fabio SP 1998. Redescription of *Encotyllabe lintoni* Monticelli, 1909 (Monogenea, Capsalidae) in *Pagrus pagrus* (Linnaeus 1758). Boletim do Museu Nacional, nova Série Zoologia, 24: 1-6.
- Fabio SP 1999. New species of *Echinopelma* (Monogenea: Diclidophoridae) in *Pagrus pagrus* (Linnaeus 1758) (Pisces, Sparidae) in Brazil. Boletim do Museu Nacional, nova Série Zoologia, 25: 1-6.
- Fabio SP 2000. Helminths from *Priacanthus arenatus* Cuvier 1829 (Pisces, Priacanthidae) in Cabo Frio, RJ, Brazil. Boletim do Museu Nacional, nova Série Zoologia, 26: 1-14.
- Fernandes BMM, ADN Arci & SC Cohen 2009. New data on some species of Monogenea and Digenea parasites of marine fish from the coast of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 18: 13-18.
- Fernandez JB 1985. Estudio parasitológico de *Merluccius australis* (Hutton 1872) (Pisces: Merlucciidae): aspectos sistemáticos, estadísticos y zoogeográficos. Boletín de La Sociedad de Biología de Concepción, 56: 31-41.
- Fernandez JB 1987. Los parásitos de la "lisa" *Mugil cephalus* L. en Chile: sistemática y aspectos poblacionales (Perciformes: Mugilidae). Gayana Zoología, 51: 3-58.
- Fernandez JC, CS Villalba & A Alvina 1986. Parásitos del pejegallo *Callorhynchus callorhynchus* (L) en Chile. Aspectos biológicos y sistemáticos. Biología Pesquera, 15: 63-73.

- Fuentes-Zambrano JL & P Nasir 1990. Descripción y ecología de *Ligophorus mugilinus* (Hargis, 1955) Euzet y Suriano, 1977 (Monogenea: Ancyrocephalinae) en *Mugil curema* (Val., 1936) de la Isla de Margarita, Venezuela. *Scientia Marina*, 54: 187-193.
- Fuentes-Zambrano JL & G Ochoa-Anez 1993. *Neomurraytrematoides proops* gen. nov., sp. nov. (Monogenea): parásito del *Arius proops* (Pisces, Ariidae) de la Isla de Margarita, Venezuela. *Ciencia (Maracaibo)*, 1: 9-12.
- Fuentes-Zambrano JL 1997a. Two new species of Monogenea (Diplectanidae) parasitic of marine fishes at La Restinga lagoon, Venezuela. *Anales del Instituto de Biología, Universidad Nacional Autónoma de México, Serie Zoología*, 68: 225-236.
- Fuentes-Zambrano JL 1997b. *Neohexostoma mochimae* n. sp. y *Pseudochauhannea elegans* n. sp. (Monogenea) dos nuevas especies de parásitos de peces de la Bahía de Mochima, Venezuela. *Boletín Instituto Oceanografía, Universidad del Oriente*, 36: 45-52.
- Fuentes-Zambrano JL 1998. Description of two new species of microcotilids, monogenean parasites in marine fishes from the north eastern coast of Venezuela. *Scientia Marina*, 62: 65-72.
- Fuentes-Zambrano JL & CL Silva Rojas 2006. Una nueva especie de *Euryhaliotrema* Kritsky y Boeger 2002 (Monogenea) encontrada en branquias de *Lutjanus griseus* (Perciformes: Lutjanidae) de la Isla de Margarita, Venezuela. *Boletín del Instituto Oceanográfico de Venezuela, Universidad del Oriente* 45: 3-7.
- Fuentes-Zambrano JL, CL Silva Rojas & Y Reyes León 2003. Parásitos en juveniles de *Lutjanus griseus* (Pisces: Lutjanidae) de la Laguna de la Restinga, Isla de Margarita, Venezuela. *Interciencia*, 28: 463-468.
- Fuentes-Zambrano JL, I Sprock, Y Mago & OL Chinchilla 2009. Monogéneos parásitos de peces de la Laguna Las Marites, Isla de Margarita, Venezuela. *Interciencia* 34: 507-513.
- Gaevskaya AV & AA Kovaliova 1977. Peculiarities of monogenean fauna of south west Atlantic. In: Skarlatto OA, editor *Investigation on Monogenoidea in USSR. (Materials of All Union Symposium on Monogenoidea)*. Leningrad: USSR Academy of Sciences Zoology Institute, 1977: 120-124.
- Gaevskaya AV, AA Kovaliova & GN Rodjuk 1985. Parasitofauna of the fishes of the Falkland Patagonian region. In: Hargis Jr WJ, editor, *Parasitology and pathology of marine organisms of the world Ocean. NOAA Tech*, 1985: 25-28.
- Gaevskaya AV & GN Rodjuk 1988. Ecological characteristics of the parasitofauna of the macrourid *Macrourus carinatus* Gunther [em Russo]. *Biol Nauk*, 2: 21-25.
- Gaevskaya AV, GN Rodjuk & AM Parukhin 1990. Peculiarities and formation of parasitofauna of the Patagonian toothfish *Dissostichus eleginoides* [em Russo]. *Biolgiya Morya*, 4: 23-28.
- George-Nascimento M & H Arancibia 1994. La fauna parasitaria y la morfometría de la merluza austral *Merluccius australis* (Hutton) como indicadores de unidades de stock. *Biología Pesquera*, 23: 31-47.
- Gibson DI 1976. Monogenea and Digenea from fishes. *Discovery Reports*, 36: 179-266.
- Gibson DI & MI Meneses 1990. Some comments on the taxonomy of the species of the genus *Neogrubea* Dillon and Hargis 1968 (Monogenea: Mazocraeidae) and their synonyms. *Systematic Parasitology*, 15: 219-221.
- Gomes DC, SP Fabio & TSFJ Rolas 1972. Contribuição para o conhecimento dos parasitos de peixes do litoral do Estado da Guanabara. Parte 1. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 70: 541-553.
- Gonzalez J & L Sarmiento 1990. *Teleursorchis gumercindae* gen. et sp. nov. (Monogenea: Diclidophoridae Furhmann, 1928) parásito de *Schedophilus haedrichi* Chirichigno, 1973. *Rev Cienc UNMSM*, 75: 39-46.

- González MT & E Acuña 1998. Metazoan parasites of the red rockfish *Sebastes capensis* off northern Chile. *Journal of Parasitology*, 84: 783-788.
- González MT, E Acuña & ME Oliva 2001. Metazoan parasite fauna of the bigeye flounder, *Hippoglossina macrops* from northern Chile. Influence of age and sex. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 96: 1049-1054.
- González MT & ME Oliva 2006. Similarity and structure of the ectoparasite communities of rockfish species from the southern Chilean coast in a temporal scale. *Parasitology*, 133: 335-343.
- Gonzalez T, ME Oliva & EH Acuña 2002. *Neoheterobothrium chilensis* n. sp. (Monogenea: Diclidophoridae), a parasite of the bigeye flounder *Hippoglossina macrops* (Paralichthyidae: Pleuronectiformes) from northern Chile. *Journal of Parasitology*, 88: 337-339.
- González MT & R Poulin 2005. Nested patterns in parasite component communities of a marine fish along its latitudinal range on the Pacific coast of South America. *Parasitology*, 131: 569-577.
- Guevara YMM, JL Fuentes-Zambrano & OLC Martinez 2005. New species of *Haliotrema* Johnston et Tieggs 1922 (Monogenea: Dactylogyridae) of the gills of *Lactophrys polygonia* (Pisces: Ostracidae) of Mochima Bay, Venezuela. *Revista Mexicana de Biodiversidad*, 76: 37-40.
- Hayward CJ & K Rohde 1999a. Revision of the monogenean subfamily Thoracocotylinae Price 1936 (Polyopisthocotylea: Thoracocotylidae), with the description of a new species of the genus *Pseudothoracocotyla* Yamaguti 1963. *Systematic Parasitology*, 44: 157-169.
- Hayward CJ & K Rohde (1999b). Revision of the monogenean subfamily Neothoracocotylinae Lebedev 1969 (Polyopisthocotylea: Thoracocotylidae). *Systematic Parasitology*, 44: 183-191.
- Hayward CJ & K Rohde 1999c. Revision on the monogenean family Gyrocotylidae (Polyopisthocotylea). *Invertebrate Taxonomy*, 13: 425-460.
- Iannacone J 2003. The parasitofauna of *Scomber japonicus* Houttuyn 1782 (Pisces: Scombridae) in two zones of the Argentine Sea. *Revista Brasileira de Biologia*, 20: 257-260.
- Iannacone J 2004. Metazoos parásitos de la mojarrilla *Stellifer minor* (Tschudi) (Osteichthyes, Sciaenidae) capturados por pesquería artesanal en Chorrillos, Lima, Perú. *Revista Brasileira de Zoologia*, 21: 815-820.
- Iannacone J & L Alvaríño 2009. Quantitative aspects of parasite fauna of the Peruvian grunt, *Anisotremus scapularis* (Tschudi) (Osteichthyes, Haemulidae), caught by artisanal fishery on Chorrillos, Lima, Peru. *Revista Ibero-Latinoamericana de Parasitología*, 68: 56-64.
- Iannacone J, L Alvaríño, A Guabloche, M Alayo, J Sanchez, A Arrascue & M Abanto 2003. Ectoparasite communities on the gills of peruvian morwong *Cheilodactylus variegatus* Valenciennes 1833 (Pisces: Cheilodactylidae). *Parasitologia Latinoamericana*, 58: 59-67.
- Iannacone J & JL Luque 1990. Contribucion al conocimiento de los monogeneos parásitos de peces marinos del Perú: descripción de *Tylosuricola amato* n. sp. (Monogenea, Tetraonchidae) y lista de especies conocidas. *Revista Iberica de Parasitologia*, 50: 215-220.
- Iannacone J, J Avila-Peltroche, S Rojas-Perea, M Salas- Sierralta, K Neira-Cruzado, R Palomares-Torres, S Valdivia-Alarcón, A Pacheco-Silva, V Benvenuto-Vargas & V Ferrario-Bazalar 2011. Dinamica poblacional de parásitos metazoos del pez guitarra del *Rhinobates planiceps* (Batoidea: Rajiformes) de la zona costera marina de Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 5: 265-278.
- Iannacone J, L Moron & S Guizado 2010. Variacion entre años de la fauna de parásitos metazoos de *Sciaena deliciosa* (Tschudi 1846) (Perciformes: Sciaenidae) en Lima, Peru. *Latin American Journal of Aquatic Research*, 38: 218-226.
- Jara CA & HA Escalante 1983. Parásitos de peces de agua Dulce: *Dactylogyrus vastator* Nybelin 1924 y *Haliotrema mugilinus* Hargis 1955 (Monogenea: Dactylogyridae) en peces de la provincia

de Trujillo - Peru. *Hidrobios*, 7: 26-37.

Justo MCN & A Kohn, 2014. Monogeneoidea y digenea parásitos de *Thunnus atlanticus* (Perciformes, Scombridae) de la costa de Rio de Janeiro, Brasil. *Neotropical Helminthology*, 8: 339-348.

Kearn GC, ID Whittington & R Evans-Gowing 2007. A revision of *Entobdella* Blainville in Lamarck, 1818, with special emphasis on the nominal (type) species “*Entobdella hippoglossii* (Müller 1776) Blainville 1818” (Monogenea: Capsalidae: Entobdellinae) from teleost flatfishes, with description of three new species and a new genus. *Zootaxa*, 1659: 1-54.

Kerber CE, EG Sanches, M Santiago & JL Luque 2011. First record of *Neobenedenia melleni* (Monogenea: Capsalidae) in sea-farmed cobia (*Rachycentron canadum*) in Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinaria*, 20: 331-333.

Knoff M, JL Luque & JFR Amato 1997. Community ecology of the metazoan parasites of grey mullets, *Mugil platanus* (Osteichthyes: Mugilidae) from the littoral of the state of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Biologia*, 57: 441-454.

Kohn A, B Abramson & B Macedo 1984. Studies on some monogenean parasites of *Haemulon sciurus* (Shaw 1803) (Pomadasyidae). *Journal of Helminthology*, 58: 213-218.

Kohn A, MFD Baptista-Farias, AL Santos & DI Gibson 2004. A new species of *Nasicola* Yamaguti 1968 (Monogenea: Capsalidae) from the nasal cavities of *Thunnus obesus* and a redescription of *N. klawei* (Stunkard 1962) from *T. albacares* off Brazil. *Systematic Parasitology*, 57: 51-58.

Kohn A & U Buhrnheim 1971. Ocorrência de *Microcotyle pomatomi* Goto 1899 (Polistomata, Microcotylidae) na Baía de Guanabara. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 14: 131-133.

Kohn A & SC Cohen 1996. Report of two Monogenea in marine fishes from the coast of Rio de Janeiro. *Neotropica*, 42: 29-32.

Kohn A, SC Cohen & MFD Baptista-Farias 1994. A redescription of the morphology of *Metamicrocotyla macracantha* (Alexander 1954) Koratha 1955 (Monogenea, Microcotylidae) from *Mugil liza* in Brazil. *Systematic Parasitology*, 27: 127-132.

Kohn A, DC Gomes & U Buhrnheim 1971. *Gotocotyla travassosi* sp. n., gastrocotilídeo de brânquias de anchova (Polistomata). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 69: 49-51.

Kohn A & MC Justo 2006. *Caballerocotyla llewelyni* n. sp. and *Caballerocotyla neothunni* (Yamaguti 1968) (Monogenea; Capsalidae) parasites of Brazilian tunas (Scombridae). *Zootaxa*, 1139: 19-26.

Kohn A, AL Santos & SC Cohen 2003. Report of two parasites from Brazilian tunas. *Arquivos de Ciências do Mar*, 36: 19-22.

Kohn A & CP Santos 1988. First report of *Mazocraeoides georgei* Price, 1936 and *Mazocraeoides opisthonema* Hargis, 1955 in Brazil with new synonyms (Monogenea, Mazocraeidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 83: 437-440.

Kohn A, CP Santos & MFD Baptista-Farias 1992. New host records and localities of some Monogenea from Brazilian marine fishes with scanning electron microscopy of *Bicotylophora trachinoti* (MacCallum, 1921). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 87: 109-114.

Kohn A, CP Santos & SC Cohen 1989. Monogenea parasites of *Micropogonias furnieri* (Desmarest, 1823) (Pisces, Sciaenidae) from the littoral of Rio de Janeiro State, Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 84: 291-295.

Kohn A, CP Santos & BI Lebedev 1996. *Metacamopiella euzeti* gen. n., sp. n., and *Hargicola oligoplites* (Hargis, 1957) (Monogenea: Allodiscocotylidae) from Brazilian fishes. *Journal of the*

Helminthological Society of Washington, 63: 176-180.

Kritsky DC 2012a. Revision of *Parancylodiscoides* Caballero & Bravo-Hollis, 1961 (Monogenea: Dactylogyridae), with a redescription of *P. longiphallus* (MacCallum 1915) from the Atlantic spadefish *Chaetodipterus faber* (Broussonet) (Acanthuroidei: Ephippidae) in the Gulf of Mexico. *Systematic Parasitology*, 81: 97-108.

Kritsky DC 2012b. Dactylogyrids (Monogenea: Polyonchoinea) parasitizing the gills of snappers (Perciformes: Lutjanidae): revision of *Euryhaliotrema* with new and previously described species from the Red Sea, Persian Gulf, the eastern and Indo-west Pacific Ocean, and the Gulf of Mexico. *Zoologia*, 29: 227-276.

Kritsky DC & M Beverley-Burton 1986. The status of *Pseudorhabdosynochus* Yamaguti, 1958, and *Cycloplectanum* Oliver, 1968 (Monogenea: Diplectanidae). *Proceedings of the Biological Society of Washington*, 99: 17-20.

Kritsky DC, WA Boeger & RB Robaldo 2001. Neotropical Monogenea. 38. Revision of *Rhabdosynochus* Mizelle and Blatz, 1941 (Polyonchoinea: Dactylogyridae: Diplectanidae), with description of two new species from Brazil. *Comparative Parasitology*, 68: 66-75.

Kuznetsova IG 1970. New species of *Calicotyle* (Monocotylidae) from *Raja brachyurops* of the Patagonian Shelf (the Atlantic coast of Argentina) [em Russo]. *Parazitologiya*, 4: 312-315.

Kuznetsova IG 1971. The monogenetic trematodes of cartilaginous fish of the Patagonian Shelf of the Atlantic Ocean [em Russo]. *Trudy UprK Uchenyk Zavedenii Ministerstva Rybnogo Khozyaistva*, 26: 17-21.

Kuznetsova IG 1975. Monogenea from Chondrichthyes fish of the Patagonian Shelf [em Russo]. *Ekologicheskaya i Eksperimental'naya Parazitologiya*, 1: 143-153.

Lambert M & L Euzet 1979. Espèces nouvelles du genre *Cynoscionicola* Price, 1962 (Monogenea, Microcotylidae). *Zeitschrift für Parasitenkunde*, 10: 229-237.

Luque JL 1994a. Dinamica poblacional de *Metamicrocotyla macracantha* (Monogenea: Microcotylidae) parásito de *Mugil cephalus* (Pisces: Mugilidae) en la costa central Peruana. *Revista de Biología Tropical*, 42: 733-735.

Luque JL 1994b. Dinamica poblacional y estructura de la comunidad de metazoarios parásitos de *Menticirrhus ophicephalus* (Pisces: Sciaenidae) en la costa peruana. *Revista de Biología Tropical*, 42: 21-29.

Luque JL & DR Alves 2001. Community ecology of metazoan parasites of the crevalle jack, *Caranx hippos* (Linnaeus) and the horse-eye jack, *Caranx latus* Agassiz (Osteichthyes, Carangidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 18: 399-410.

Luque JL, DR Alves & CS Sabbas 2000. Metazoários parasitos do xaréu, *Caranx hippos* e do xerelete *Caranx latus* (Osteichthyes, Carangidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Contribuições Avulsas História Natural Brasil, Série Zoologia*, 25: 1-17.

Luque JL, JFR Amato & RM Takemoto 1992. A new species of *Mexicana* (Monogenea: Dactylogyridae) parasitic on *Haemulon steindachneri* (Jordan and Gilbert) (Osteichthyes: Haemulidae) from the Brazilian coast. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 1: 85-88.

Luque JL, JFR Amato & RM Takemoto 1993a. Four species of *Choricotyle* van Beneden and Hesse (Monogenea: Diclidophoridae: Choricotylinae) parasitic on *Orthopristis ruber* (Cuvier) (Osteichthyes: Haemulidae) from the Brazilian coast, with description of two new species. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 2: 15-24.

Luque JL, JFR Amato & RM Takemoto 1993b. A new species of *Pseudotagia* Yamaguti, 1963 (Monogenea: Macrovalvitrematidae) parasitic on *Orthopristis ruber* (Cuvier) (Osteichthyes:



- Haemulidae) from the Brazilian coast. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 2: 111-114.
- Luque JL & AD Cezar 2004. Metazoan ectoparasites of the pompano *Trachinotus goodei* Jordan & Evermann, 1896 (Osteichthyes: Carangidae) from the coastal zone of Rio de Janeiro State, Brazil. *Acta Scientiarum, Biological Sciences*, 26: 19-24.
- Luque JL & ND Chaves 1999. Ecologia da comunidade de metazoários parasitos da anchova *Pomatomus saltator* (Linnaeus) (Osteichthyes, Pomatomidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 16: 711-723.
- Luque JL, NN Felizardo & LER Tavares 2008. Community ecology of the metazoan parasites of namorado sandperches, *Pseudoperca numida* Miranda Ribeiro, 1903 and *P. semifasciata* Cuvier, 1829 (Perciformes: Pinguipedidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 68: 269-278.
- Luque JL & J Iannacone 1989a. *Pedocotyle bravoii* n. sp. (Monogenea: Diclidophoridae), parásitos de *Stellifer minor* (T.) (Teleostei: Sciaenidae) en la costa peruana. *Revista Iberica de Parasitologia*, 49: 301-306.
- Luque JL & J Iannacone 1989b. *Pseudohaliotrema paralonchuri* sp. n. (Monogeneoidea, Dactylogyridae), parasitic on *Paralonchurus peruanus* (Steindachner) (Teleostei: Sciaenidae) from the Peruvian coast. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 84: 545-547.
- Luque JL & J Iannacone 1991a. Rhamnocercidae (Monogenea: Dactylogyroidea) in Sciaenid fishes from Peru with description of *Rhamnocercoides menticirrhoi* n. gen., n. sp. and two new species of *Rhamnocercus*. *Revista de Biologia Tropical*, 39: 193-201.
- Luque JL & J Iannacone 1991b. Some Monogeneoidea parasitic on Peruvian marine fishes, with description of *Anoplocotyloides chorrillensis* new species and new records. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 86: 425-428.
- Luque JL, J Iannacone & C Farfán 1991. Parásitos de peces oseos marinos en el Peru: lista de especies conocidas. *Boletín Lima*, 74: 17-28.
- MacKenzie K & M Longshaw 1995. Parasites of the hakes *Merluccius australis* and *M. hubbsi* in the waters around the Falklands Islands, southern Chile, and Argentina, with an assessment of their potential value as biological tags. *Canadian Journal of Fisheries and Aquatic Science*, 52: 213-224.
- Mane-Garzon F 1959. Un nuevo trematodo monogenetico de America Meridional, *Microcotyle debueni* n. sp. *Comunicaciones Zoológicas del Museo de Historia Natural de Montevideo*, 4: 1-7.
- Mane-Garzon F & B Holcman-Spector 1968a. Monogenea de peces marinos del Uruguay I. *Comunicaciones Zoológicas del Museo de Historia Natural de Montevideo*, 9: 1-8.
- Marcotegui PS & SR Martorelli 2009. *Ligophorus saladensis* n. sp. (Monogenea: Ancyrocephalidae) from *Mugil platanus* Günther in Samborombón Bay, Argentina. *Systematic Parasitology* 74: 41-47.
- Martinez RR & HI Barrantes 1977. Helminthos parásitos de *Cheilodactylus variegatus* Valenciennes, 1833 "pintadilla". I. *Paramicrocotyle danielcarrioni* n. sp. (Monogenea: Microcotylidae). *Biota*, 11: 139-146.
- Martorelli, SR, PS Marcotegui & DM Suriano 2008. *Squalonchocotyle squali* MacCallum (Monogeneoidea, Hexabothriidae) on *Squalus acanthias* Linnaeus (Elasmobranchii, Squalidae) from the Atlantic coast of Argentina. *Pan-American Journal of Aquatic Sciences* 3: 14-17.
- Martorelli SR, NH Sardella & OS Marcotegui 2007. New host, geographical records, and some ecological aspects of *Absonifibula bychowskyi* Lawler et Overstreet, 1976 (Monogenea: Diclidophoridae) from Estuarine areas of Argentina. *Acta Ichthyologica et Piscatoria*, 37: 1-6.
- Meserve FG 1938. Some monogenetic trematodes from the Galapagos Islands and the neighboring Pacific. *Reports Allan Hancock Pacific Expeditions*, 2: 31-89.

- Mogrovejo CD & CP Santos 2002. *Caballerocotyla lenti* n. sp., a capsalid monogenean from *Auxis thazard* (Scombridae) from off the southeastern coast of Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 97: 1067-1071.
- Mogrovejo CD, H Lent & CP Santos 2004. Morphological aspects of marine monogeneans (Platyhelminthes) parasitic on the gills of *Auxis thazard* (Lacépède) (Scombridae) from Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 21: 201-206.
- Muñoz G, V Valdebenito & M George-Nascimento 2002. Diet and metazoan parasite fauna of the thornfish *Bovichthys chilensis* Regan 1914 (Pisces: Bovichthyidae) on the coast of central-south Chile: geographical and ontogenetic variations. *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 661-671.
- Nasir P 1983. Occurrence and significance of the monogenean *Cycloplectanum americanum* (Price, 1937) Oliver, 1968 on a freshwater host. *Journal of Parasitology*, 69: 957-962.
- Nasir P & JL Fuentes 1983. Algunos trematodos monogeneticos venezolanos. *Rivista di Parassitologia*, 44: 335-380.
- Oliva M 1986. Monogenea in marine fishes from Antofagasta, Chile, with description of *Caballerocotyla australis* n. sp. (Capsalidae). *Revista Chilena de Historia Natural*, 59: 87-94.
- Oliva ME 1987. *Choricotyle anisotremi* n. sp. (Monogenea: Diclidophoridae) parasitic on *Anisotremus scapularis* (Tschudi) from the northern Chilean coast. *Systematic Parasitology* 10: 129-133.
- Oliva ME 1999. Metazoan parasites of the jack mackerel *Trachurus murphyi* (Teleostei, Carangidae) in a latitudinal gradient from South America (Chile and Peru). *Parasite*, 6: 223-230.
- Oliva ME, RE Castro & R Burgos 1996. Parasites of the flatfish *Paralichthys adspersus* (Steindachner, 1867) (Pleuronectiformes) from northern Chile. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 91: 301-306.
- Oliva ME & JL Luque 1989. Four new species of *Hargicotyle* Mamaev, 1972 (Diclidophoridae) parasites on sciaenid fishes from Peru and Chile. *Journal of Natural History*, 23: 1387-1395.
- Oliva ME & JL Luque 1995a. Monogenean parasitic on marine fishes from Peru and Chile: three new species and two new combinations. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 90: 569-574.
- Oliva ME & JL Luque 1995b. *Rhinobatonchocotyle pacifica* n. sp. (Cercomeromorphae: Monogenea: Hexabothriidae) parasite of *Rhinobatos planiceps* (Rhinobatidae) from Northern Chile. *Revista de Biología Marina*, 30: 1-5.
- Oliva ME & JL Luque 1998. Metazoan parasite infracommunities in five sciaenids from the Central Peruvian Coast. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 93: 175-180.
- Oliva ME & MA Muñoz 1985. Microcotyloidea (Platyhelminthes: Monogenea) en peces marinos de la zona de Antofagasta - Chile. *Estudios Oceanológicos*, 4: 1-8.
- Oliva ME & MT González 2004. Metazoan parasites of *Sebastes capensis* from two localities in northern Chile as tools for stock identification. *Journal of Fish Biology*, 64: 170-175.
- Oliva ME, MT González & E Acuña 2004. Metazoan parasite fauna as a biological tag for the habitat of the flounder *Hippoglossina macrops* from northern Chile, in a depth gradient. *Journal of Parasitology*, 90: 1374-1377.
- Oliva ME, MT González, PM Ruz & JL Luque 2009. Two new species of *Choricotyle* Van Beneden & Hesse (Monogenea: Diclidophoridae), parasites from *Anisotremus scapularis* and *Isacia conceptionis* (Haemulidae) from Northern Chilean Coast. *Journal of Parasitology* 95: 1108-1111.
- Oliva ME, IM Valdivia, G Costa, N Freitas, MA Pinheiro de Carvalho, L Sánchez & JL Luque 2008. What can metazoan parasites reveal about the taxonomy of *Scomber japonicus* Houttuyn in the coast of South America and Madeira Islands. *Journal of Fish Biology*, 72: 545-554.
- Pahor-Filho E, KC Miranda-Filho & J Pereira Júnior 2012. Parasitology of juvenile mullet (*Mugil*

- liza*) and effect of formaldehyde on parasites and host. *Aquaculture* 354/355: 111-116.
- Pamplona-Basilio MC, HS Barbosa & SC Cohen 2011. Scanning electron microscopy on *Gotocotyla acanthura* (Monogenea, Gotocotylidae) from *Pomatomus saltatrix* (Osteichthyes, Pomatomidae) in Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinaria*, 20: 342-346.
- Paraguassú AR, JL Luque & DR Alves 2002a. A new species of *Anoplodiscus* (Monogenea: Anoplodiscidae) parasitic on *Pagrus pagrus* (Osteichthyes: Sparidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 97: 1197-1198.
- Paraguassú AR, JL Luque & DR Alves 2002b. Community ecology of the metazoan parasites of red porgy, *Pagrus pagrus* (L., 1758) (Osteichthyes, Sparidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Acta Scientiarum, Biological Sciences*, 24: 461-467.
- Parukhin AM & VN Lyadov 1981. Parasitofauna of notothenioid fish (Notothenioidei) from waters of the Atlantic and Indian Oceans [em Russo]. *Vestnik Zoologii*, 1981: 90-94.
- Pereira AN, C Pantoja, JL Luque & JT Timi 2014. Parasites of *Urophycis brasiliensis* (Gadiformes: Phycidae) as indicators of marine ecoregions in coastal areas of the South American Atlantic. *Parasitology Research*, 113: 4281-4292.
- Price EW 1938. The monogenetic trematodes of Latin America. *Livro Jubileu Professor Lauro Travassos, Brasil*, 3: 407-413.
- Rego AA & CP Santos 1983. Helminthofauna de cavalas *Scomber japonicus* Houtt, do Rio de Janeiro. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 78: 443-448.
- Rego AA, JJ Vicente, CP Santos & RM Wekid 1983. Parasitas de anchovas, *Pomatomus saltatrix* (L.) do Rio de Janeiro. *Ciência e Cultura*, 35: 1329-1336.
- Rey M & MI Meneses 1985. Una nueva especie de Monogenea parásito de las branquias del "saborin" *Seriolella punctata* Haedrich, 1967. *Contribuciones del Departamento de Oceanografía, Facultad de Ciencias Humanas, Universidad da Republica, Montevideo*, 2: 107-114.
- Riffo R 1995. Análisis comparativo de la fauna de parásitos metazoos de dos especies de lenguados congénicos y sintópicos: *Paralichthys microps* Gunther, 1881 y *Paralichthys adspersus* Steindachner, 1867 (Pleuronectiformes: Bothidae) en la Bahía Concepción, Chile. *Medio Ambiente*, 12: 51-59.
- Rodriguez L, L Balboa & M George-Nascimento 2000. Parasitismo en caballa *Scomber japonicus* Houttuyn, 1782 y el jurel *Trachurus symmetricus murphyi* Nichols, 1920 frente a Chile Central. *Biología Pesquera*, 28: 15-21.
- Rohde K 1986. *Grubea australis* n. sp. (Monogenea, Polyopisthocotylea) from *Scomber australasicus* in southeastern Australia, and *Grubea cochlear* Diesing, 1858 from *S. scombrus* and *S. japonicus* in the Mediterranean and western Atlantic. *Systematic Parasitology*, 9: 29-38.
- Rohde K & CJ Hayward 1999. Revision of the monogenean subfamily Priceinae Chauhan, 1953 (Polyopisthocotylea: Thoracocotylidae). *Systematic Parasitology*, 44: 171-182.
- Rohde K & N Watson 1985. Morphology, microhabitats and geographical variation of *Kuhnina* spp. (Monogenea, Polyopisthocotylea). *International Journal of Parasitology*, 15: 569-586.
- Sabas CSS & JL Luque 2003. Metazoan parasites of weakfish, *Cynoscion guatucupa* and *Macrodon ancylodon* (Osteichthyes: Sciaenidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 12: 171-178.
- Sanches EG 2008. Controle de *Neobenedenia melleni* (MacCallum, 1927) (Monogenea: Capsalidae) em garoupa-verdadeira, *Epinephelus marginatus* (Lowe, 1834), cultivada em tanques-rede. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 17: 145-149.
- Santos CP, LG Bianchi & DI Gibson 2008. *Acleotrema lamothei* n. sp. (Monogenea: Diplectanidae)

- from the gills of *Kyphosus incisor* in Brazilian waters. *Revista Mexicana de Biodiversidad*, 79: 69S-73S.
- Santos CP, K Buchmann & DI Gibson 2000. *Pseudorhabdosynochus* spp. (Monogenea: Diplectanidae) from the gills of *Epinephelus* spp. in Brazilian waters. *Systematic Parasitology*, 45: 145-153.
- Santos CP & Kohn A 1992. Description of *Cribomazocraes travassosi* n. sp. (Monogenea: Mazocraeidae), a fish parasite from the Atlantic Ocean. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 87: 247-250.
- Santos CP, ED Mourão & MQ Cárdenas 2001. *Pseudempleurosoma gibsoni* n. sp., a new Ancyrocephalid Monogenean from *Paralonchurus brasiliensis* (Sciaenidae) from off the Southeastern coast of Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 96: 215-219.
- Santos CP, AL Santos, R Cunha & LA Chisholm 2012 A new species of *Heterocotyle* Scott, 1904 (Monogenea: Monocotylidae) from the gills of *Dasyatis guttata* (Dasyatidae) in southwestern Atlantic waters off Rio de Janeiro, Brazil. *Systematic Parasitology*, 81: 65-70.
- Santos CP, AL Santos & DI Gibson 2006. A new species of *Monocotyle* Taschenberg, 1878 (Monogenea: Monocotylidae) from *Dasyatis guttata* (Dasyatidae). *Journal of Parasitology*, 92: 21-24.
- Santos CP, T Souto-Padron & RM Lanfredi 1996. *Atraster heterodus* Lebedev and Paruchin, 1969 and *Polylabris tubicirrus* (Paperna and Kohn, 1964) (Monogenea) from *Diplodus argenteus* (Val., 1830) (Teleostei: Sparidae) from Brazil. *Journal of the Helminthological Society of Washington*, 63: 181-187.
- Santos CP & JT Timi 2009. *Absonifibula estuarina* sp. n. (Monogenea: Diclidophoridae) parasite of juvenile *Cynoscion guatucupa* (Osteichthyes) from southwestern Atlantic Ocean. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 104: 964-969.
- Santos CP, JT Timi & DI Gibson 2002. *Diplectanum squamatum* n. sp. (Monogenea, Diplectanidae) from the gills of *Cynoscion guatucupa* (Sciaenidae) in South Atlantic waters. *Systematic Parasitology*, 52: 199-204.
- Sardella NH & JT Timi 1995. Parasite communities of *Merluccius hubbsi* from the Argentinian-Uruguayan common fishing zone. *Fisheries Research*, 27: 81-88.
- Schwerdt CB, SE Guagliardo, NA Galeano & RD Tanzola 2010. Structure of the infracommunities of monogenean parasites of *Seriola lalandi* Guichenot, 1848 (Pisces: Centrolophidae) from San Matias Gulf, Argentina. *Revista Ibero-Latinoamericana de Parasitología*, 69: 186-193.
- Sepúlveda FA & MT González 2014. Molecular and morphological analyses reveal that the pathogen *Benedenia seriola* (Monogenea: Capsalidae) is a complex species: implications for yellowtail *Seriola* spp. aquaculture. *Aquaculture*, 418/419: 94-100.
- Sepúlveda MA, MT González & ME Oliva 2014. Two new species of *Encotyllabe* (Monogenea: Capsalidae) based on morphometric and molecular evidence: parasites of two inshore fish species of Northern Chile. *Journal of Parasitology*, 100: 344-349.
- Silva LO, JL Luque & DR Alves 2000. Metazoan parasites of the Atlantic cutlassfish, *Trichiurus lepturus* (Osteichthyes: Trichiuridae) from the coastal zone of Rio de Janeiro State, Brazil. *Parasitologia al Dia*, 24: 97-101.
- Siquier GF & M Ostrowski de Núñez 2009. *Ligophorus uruguayense* sp. nov. (Monogenea, Ancyrocephalidae), a gill parasite from *Mugil platanus* (Mugiliformes, Mugilidae) in Uruguay. *Acta Parasitologica*, 54: 95-102.
- Sproston NG 1946. A synopsis of the monogenetic trematodes. *Transactions of the Zoological Society of London*, 25: 185-600.

- Suriano DM 1975a. Sistemática, biología y microecología de três Monogenea, Polyopisthocotylea parásitos de las brânquias de *Micropogon opercularis* (Quoy and Gaimard) y *Umbrina canosai* Berg (Pisces, Sciaenidae) del Oceano Atlantico Sudoccidental. *Physis* Sección A, 34: 147-163.
- Suriano DM 1975b. *Tetrasepta dischizosepta* gen. et sp. nov (Monogenea, Monopisthocotylea), parasita branquial de *Acanthistius brasilianus* (Cuvier y Valenciennes, 1828) (Pisces, Serranidae) del Oceano Atlantico sudoccidental. *Physis*, Section A 34: 283-290.
- Suriano DM 1975c. Nuevo parásito branquial del pez *Stromateus brasiliensis* Fowler (Monogenea, Polyopisthocotylea). *Neotropica*, 21: 75-81.
- Suriano DM 1977. Parásitos de elasmobrânquios de la region costera de Mar del Plata (Monogenea, Monopisthocotylea). *Neotropica*, 23: 161-172.
- Suriano DM 1979. Nueva especie de *Mazocraeoides* del Atlantico Sud y aporte a su biología (Monogenea, Polyopisthocotylea). *Neotropica*, 25: 51-58.
- Suriano DM & M Beverley-Burton 1979. *Interniloculus chilensis* gen. et sp. nov. (Monogenea: Capsalidae) representant d'une nouvelle sous-famille: Interniloculinae parasite des branchies de *Helicolenus lengerichi* Norman (Pisces: Scorpenidae) de l'Ocean Pacifique Sud. *Canadian Journal of Zoology*, 57: 1201-1205.
- Suriano DM & IS Incorvaia 1982. Sistemática y biología de *Callorhynchocotyle marplatensis* gen. et sp. nov. (Monogenea: Polyopisthocotylea) parasita de las brânquias de *Callorhynchus callorhynchus* (Linné, 1758) Garman, 1904 (Pisces, Holocephali) de la region costera de Mar del Plata. *Comunicaciones del Museo Argentino de Ciencias Naturales*.
- Suriano DM & JB Labriola 1998. *Erpocotyle* Van Beneden et Hesse, 1863 (Monogenea, Hexabothriidae), parasite of carcharhiniform fishes from the southwestern Atlantic Ocean, with the description of *E. schmitti* sp. n. *Acta Parasitologica*, 43: 4-10.
- Suriano DM & SR Martorelli 1984. Monogeneos parásitos de peces pertenecientes al orden Gadiformes de la plataforma del mar Argentino. *Revista del Museo de la Plata. Nueva Serie. Seccion Zoologia*, 13: 195-210.
- Szidat L 1955. La fauna de parásitos de *Merluccius hubbsi* como caracter auxiliar para la solucion de problemas sistematicos y zoogeograficos del genero *Merluccius* L. *Comunicaciones del Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia" e Instituto Nacional de Investigacion de las Ciencias Naturales (Argentina)*. *Zoologia*, 3: 1-54.
- Szidat L 1970a. Descripción de una nueva especie de la subfamilia Calicotylinae Monticelli, 1903, *Paracalicotyle asterii* n. g., n. sp. del cazón (*Mustelus asterias*) (Rond Cloquet) (Trematoda, Monogenea) del Atlantico Sur. *Neotropica*, 16: 53-57.
- Szidat L 1970b. Nuevas investigaciones sobre la subfamilia Calicotylinae (Monogenea) y una nueva especie de *Austrocalicotyle* Szidat, 1971. *Anales del Instituto de Biología da Universidad Nacional Autonoma de Mexico, Serie Zoologia*, 41: 155-160.
- Szidat L 1972. New species of the genus *Calicotyle* Diesing, 1850 (Monogenea, Calicotylinae) as parasites of rays from the South Atlantic. *Comunicaciones del Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia" e Instituto Nacional de Investigacion de las Ciencias Naturales (Argentina)*. *Parasitologia*, 1: 79-96.
- Takemoto RM, JFR Amato & JL Luque 1993. A new species of *Probursata* Bravo-Hollis, 1984 (Monogenea: Heteraxinidae: Heteraxininae) parasite of *Oligoplites* spp. (Osteichthyes: Carangidae) from the coast of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 88: 285-288.
- Takemoto RM, JFR Amato & JL Luque 1996. Monogeneans of leatherjackets, *Oligoplites* spp. (Osteichthyes, Carangidae), with the description of a new species of *Metacamopia* (Monogenea,

- Allodiscocotylidae) from the coast of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 91: 165-172.
- Tantaleán MV 1974a. Monogeneos de la familia Microcotylidae Taschenberg, 1879, parásitos de peces del mar peruano, con descripción de una especie nueva. *Biota*, 10: 120-127.
- Tantaleán MV 1974b. Dos nuevas especies de monogeneos parásitos de peces comerciales del mar peruano. *Biota*, 10: 235-242.
- Tantaleán MV 1974c. *Pseudoeurysorchis sarmientoi* n. g., n. sp. (Monogenea: Diclidophoridae) parásito de pez comercial del mar peruano. *Revista Brasileira de Biologia*, 34: 253-258.
- Tantaleán MV 1975. Monogeneos de peces de la costa del Peru. I. *Axine ibanezi* n. sp. (Monogenea: Axinidae) parásito de un pez volador (*Exocoetus volitans* Linnaeus). *Revista de Biología Tropical*, 22: 211-215.
- Tantaleán MV, CG Carbajal, RR Martínez & FA Huiza 1982. Helmintos parásitos de peces marinos de la costa Peruana. NCTL Serie Division Científica, 1: 40.
- Tantaleán MV, AH Escalante & RR Martínez 1988. Una especie nueva y nuevos registros de platyhelminths parásitos de peces marinos peruanos. *Boletín Lima*, 10: 91-96.
- Tantaleán MV & AF Huiza 1994. Sinopsis de los parásitos de peces marinos de la costa Peruana. *Biotempo*, 1: 53-101.
- Tantaleán MV, RR Martínez & AH Escalante 1985. Monogeneos de las costas del Peru. II. Cambio de nombre por homonimia y nuevos registros. *Revista de La Facultad de Ciencias Veterinarias*, 32: 91-95.
- Tantaleán MV, RR Martínez & A Escalante 1987. *Cynoscioncola americana* n. sp. y *C. cynoscioni* n. sp. (Monogenea: Heteraxinidae) parásitos de peces de la familia Sciaenidae de la costa Peruana. *Parasitología al Día*, 11: 55-61.
- Tavares LER & JL Luque 2004. Community ecology of metazoan parasites of the later juvenile common snook *Centropomus undecimalis* (Osteichthys: Centropomidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 523-529.
- Timi JT, AL Lanfranchi, JA Etchegoin & F Cremonte 2008. Parasites of the Brazilian sandperch *Pinguipes brasilianus* Cuvier: a tool for stock discrimination in the Argentine Sea. *Journal of Fish Biology*, 72: 1332-1342.
- Timi JT, NH Sardella & J Etchegoin 1999. Mazocraeid monogeneans parasitic on engraulid fishes in southwest Atlantic. *Journal of Parasitology*, 85: 28-32.
- Valdivia IM, RA Chávez & ME Oliva 2007. Metazoan parasites of *Engraulis ringens* as tools for stock discrimination along the Chilean coast. *Journal of Fish Biology*, 70: 1504-1511.
- Velloso AL, J Pereira Jr. 2010. Influence of ectoparasitism on the welfare of *Micropogonias furnieri*. *Aquaculture*, 310: 43-46.
- Villalba C 1987a. *Chalguacotyle mugiloides* n. gen., n. sp. (Monogenea: Diclidophoridae) en el pez *Mugiloides chilensis*, con la proposición de una subfamilia nueva. *Parasitología al Día*, 11: 61-64.
- Villalba C 1987b. Nuevas especies de monogenea en peces marinos del Chile. *Parasitología al Día*, 11: 141-148.
- Villalba C & J Fernández 1986. Dos nuevas especies de trematodos parásitos de peces marinos en Chile. *Parasitología al Día*, 10: 45-51.
- Viozzi GP & PA Gutiérrez 2001. *Philureter trigoniopsis*, a new genus and species (Dactylogyridae, Ancyrocephalinae) from the ureters and urinary bladder of *Galaxias maculatus* (Osmeriformes: Galaxiidae) in Patagonia (Argentina). *Journal of Parasitology*, 87: 392-394.

Viozzi GP, SL Marín, J Carvajal, N Brugni & M Mancilla 2007. A new genus of Dactylogyrid from the gills of *Galaxias maculatus* (Osmeriformes: Galaxiidae) in Maullín Basin, Patagonia, Chile. *Journal of Parasitology*, 93: 542-544.

Viozzi G, L Semenas, N Brugni & VR Flores 2009. Metazoan parasites of *Galaxias maculatus* (Osmeriformes: Galaxiidae) from Argentinean Patagonia. *Comparative Parasitology*, 76: 229-239.

Whittington ID & MA Horton 1996. A revision of *Neobenedenia* Yamaguti, 1963 (Monogenea: Capsalidae) including a redescription of *N. melleni* (MacCallum, 1927) Yamaguti, 1963. *Journal of Natural History*, 30: 1113-1156.

Wood CL, F Micheli, M Fernández, S Gelcich, JC Castilla & J Carvajal 2013. Marine protected areas facilitate parasite populations among four fished host species of central Chile. *Journal of Animal Ecology*, 82: 1276-1287.

Yamaguti S 1963. *Systema Helminthum*. IV. Monogenea and Aspidocotylea. Interscience Div., John Wiley & Sons, Inc., New York, USA, 699 pp.

# **Capítulo VI**

**TREMATODA**





## TREMATODA

Anna Kohn  
Berenice M. M. Fernandes

**Trematoda** Rudolphi, 1808, é uma classe do filo Platyhelminthes (do grego *platy*, achatado + *helmins*, verme), pertencente ao reino Animalia, parasitas nos estádios adultos e larvares de invertebrados e vertebrados. Divide-se em duas subclasses: **Digenea** e **Aspidogastrea**.

O nome **Digenea** refere-se à sua forma de transmissão, em que é necessário um ou mais hospedeiros para completar o seu ciclo. São encontrados, quando adultos, no intestino e no estômago, cavidade visceral e no interior de órgãos como vesícula biliar e gônadas, no sistema circulatório e tecido subcutâneo. São geralmente achatados, dorso ventralmente, não segmentados, com formas diversas desde ovoide até filiforme, apresentando geralmente duas ventosas, uma oral e outra ventral. Sistema digestório incompleto, na maioria das espécies apresenta boca, pré-faringe, faringe, esôfago e intestino. A maioria dos Digenea parasitas de peixes marinhos é hermafrodita, com exceção de algumas espécies de Didymozoidae, que apresentam sexos separados. O sistema reprodutor masculino matura primeiro, facilitando a fecundação cruzada, que é a mais comum, podendo, em alguns casos, ocorrer a autofecundação. O sistema masculino e o feminino se abrem no átrio genital e, com raras exceções, algumas espécies podem apresentar aberturas genitais separadas. Apresentam um ciclo de vida complexo com, pelo menos, dois hospedeiros: um intermediário (molusco) e um definitivo (vertebrado). Apresentam alternância de gerações: assexuadas no molusco e sexuada no vertebrado, podendo, ocasionalmente, infectar um invertebrado. Os estádios larvares podem ser encontrados nos peixes, geralmente encistados em várias regiões do corpo. Na América do Sul, atualmente, são representados por 26 famílias e 406 espécies, das quais 75 são indeterminadas em nível específico.

A morfologia detalhada de Digenea foi publicada recentemente no livro “Parasitologia de Peixes de Água Doce” (Kohn *et al.* 2013).

**Aspidogastrea** são parasitas de moluscos e vertebrados marinhos e de água doce (tartarugas, peixes cartilagosos e ósseos). Caracterizam-se por apresentar na superfície ventral uma grande ventosa ou série de ventosas. O ciclo de vida é muito mais simples do que o dos Digenea, incluindo um molusco e um hospedeiro vertebrado facultativo ou compulsório. É um grupo pequeno, que, na América do Sul, é representado por 2 famílias: Aspidogastridae, com 10 espécies e Rugogastridae, com uma espécie.

Os peixes podem ser parasitados por adultos e estádios larvares de trematódeos. No entanto, poucas espécies adultas são consideradas patogênicas, sendo as infecções por metacercárias as mais prejudiciais aos hospedeiros, por estarem encistadas na musculatura, nadadeiras, brânquias, olhos ou vísceras. Essas infecções podem provocar diminuição do crescimento e da sobrevivência do peixe, alterações morfológicas, possibilidade de transmissão para o homem (zoonótica) e outros animais, bem como potenciais vetores de outras infecções. Altas infestações de parasitos na musculatura dos peixes podem tornar seu aspecto repugnante, diminuindo seu valor comercial.

As doenças causadas pela ingestão acidental de espécies de Didimozoidae ainda são pouco estudadas, porém Kamegai (1971) já alertava para a presença desses parasitas na

musculatura de peixes e ponderou que ovos de didimozoídeos encontrados em fezes humanas no Japão estariam associados ao consumo de peixe mal cozido. Chung & Cross (1975) encontraram ovos de *Didymozoon* em 41% das 158 crianças de uma escola em Taiwan e atribuíram os resultados a uma contaminação através do consumo de peixe. Segundo esses autores, a presença de ovos desses helmintos também foi divulgada em trabalhos semelhantes realizados no Vietnã, Indonésia e Filipinas. Nikolaeva (1985) afirma que metacercárias consumidas acidentalmente, pela ingestão de peixe cru, podem se adaptar ao organismo e realizar migrações, causando, assim, danos à saúde humana, no entanto a autora não cita quais os sintomas ocasionados pela ingestão acidental desses parasitas.

Recentes pesquisas realizadas no Vietnã demonstraram prevalência de 64,9% de ovos de Digenea nas fezes de 615 pessoas. Os infectados foram tratados para expelir os parasitos intestinais e do fígado para identificação. O trematódeo *Clonorchis sinensis* foi recuperado de 51,5% e 1-4 espécies intestinais da família Heterophyidae foram recuperados de 100%. Os mais numerosos foram *Haplorchis* spp. (90,4% dos vermes recuperados). Esses resultados demonstram que parasitos de peixes representam um risco alimentar não reconhecido em um país cuja população tem a tradição de comer peixe cru (Dung *et al.* 2007).

Casos de parasitismo humano por *Ascocotyle* sp. (Heterophyidae) foram diagnosticados no Estado de São Paulo, Brasil, por Chieffi *et al.* (1990, 1992) pela ingestão de carne crua ou mal cozida de mugilídeos (tainhas e paratis), peixes de ambientes marinhos, salobros e dulceaquícolas, confirmando o potencial zoonótico de Digenea.

## **Subclasse Aspidogastrea Faust & Tang, 1936**

### **Família Aspidogastridae Poche, 1907**

#### ***Lobatostoma anisotremum* Oliva & Carvajal, 1984**

**Chile** – *Anisotremus scapularis*, intestino, Antofagasta (Oliva & Carvajal 1984).

**Peru** – Estômago, Callao, Chorrillos, Lima (Oliva & Luque 1989; Chero *et al.* 2014a).

#### ***L. hanumanthai* Narasimhulu & Madhavi, 1980**

**Brasil** – *Trachinotus marginatus*, Rio Grande do Sul (Pereira *et al.* 2004).

#### ***L. kemostoma* (Mac Callum & Mac Callum, 1913) Eckmann, 1932**

**Brasil** – *Trachinotus carolinus*, *T. marginatus*, *T. ovatus* (= *T. glaucus*), intestino, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro (Gomes *et al.* 1978; Fernandes *et al.* 1985a; Pereira *et al.* 2004).

**Peru** – *T. paitensis*, Chorrillos (Luque & Oliva 1993b).

#### ***L. pacificum* Manter, 1940**

**Chile** – *Trachinotus paitensis*, intestino, Antofagasta (Oliva & Luque 1989).

**Equador** – *Trachinotus paitensis* (= *T. paloma*), Galápagos, Ilha Charles (Manter 1940).

**Peru** – *Trachinotus paitensis*, *T. rhodopus*, Callao, Chorrillos (Oliva & Luque 1989; Luque & Oliva 1993b; Tantaleán & Huiza 1994).

#### ***L. platense* Mañé-Garzón & Holcman-Spector, 1976**

**Uruguai** – *Trachinotus ovatus* (= *T. glaucus*), intestino, Montevideo (Mañé-Garzón & Holcman-Spector 1976).

***L. ringens*** (Linton, 1905) Eckmann, 1932

**Argentina** – *Micropogonias furnieri* (= *Micropogon opercularis*), *Oncopterus darwinii*, estômago, intestino, Buenos Aires, Mar Chiquita, Mar del Plata (Szidat 1961; Suriano 1966; Suriano & Martorelli 1983; Sardella *et al.* 1995; Alarcos & Etchegoin 2010).

**Brasil** – *Cynoscion guatucupa*, *Dactylopterus volitans*, *Micropogonias furnieri*, *Micropogon* sp., Angra dos Reis, Bahia, Florianópolis, Ilhéus, Pedra de Guaratiba, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Gomes & Fábio 1976; Alves & Luque 2000; Alves & Luque 2001a,b; Sabas & Luque 2003; Cordeiro & Luque 2005b; Timi *et al.* 2005; Luque *et al.* 2010).

***L. veranoi*** Oliva & Luque, 1989

**Peru** – *Menticirrhus ophicephalus*, *Cheilotrema fasciatum* (= *Sciaena fasciata*), intestino, Callao, Chorrillos (Oliva & Luque 1989; Luque *et al.* 1991; Luque 1994; Oliva & Luque 1998).

***Lobatostoma*** sp.

**Brasil** – *Balistes capriscus*, *Menticirrhus americanus*, intestino, Rio de Janeiro (Chaves & Luque 1999; Alves *et al.* 2005).

**Peru** – *Trachinotus paitensis*, La Libertad (Tantaleán & Huiza 1994).

***Multicalyx cristata*** (Faust & Tang, 1936) Stunkard, 1962

**Brasil** – *Rhinobatos percellens* (= *R. porcellens*), dutos biliares, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Travassos *et al.* 1963).

***M. elegans*** (Olsson, 1869) Thoney & Burreson, 1988

Sinônimos: *Trigonostoma callorhynchi* Szidat, 1966, *Taeniocotyle elegans* (Olsson, 1869)

**Argentina** – *Callorhinchus callorhynchus*, *Chimaera* sp., canais biliares, Puerto Quequén, região Falkland-Patagonia (Szidat 1966; Gaevskaya *et al.* 1985).

**Chile** – *Callorhinchus callorhynchus*, vesícula biliar, Concépcion (Fernández *et al.* 1986).

**U.K.** – *Callorhinchus callorhynchus*, *Chimaera* sp., canais biliares, Ilhas Falkland (Szidat 1966; Gaevskaya *et al.* 1985).

## **Família Rugogastridae** Schell, 1973

***Rugogaster callorhynchi*** Amato & Pereira, 1995

**Argentina** – *Callorhinchus callorhynchus*, glândula retal, estuário do rio La Plata, Oceano Atlântico ao largo da costa da Argentina (Amato & Pereira 1995).

**Uruguai** – *Callorhinchus callorhynchus*, glândula retal, estuário do rio La Plata, Oceano Atlântico ao largo da costa do Uruguai (Amato & Pereira 1995).

## **Subclasse Digenea** Carus, 1863

## **Ordem Allocreadioidea** Looss, 1902

## **Família Allocreadiidae** Looss, 1902

***Polylekithum fangosi*** Cortizas & Nasir, 1973

(Considerado “*nomen nudum*” por Shimazu, Urawa & Coria 2000)

**Venezuela** – *Amphichthys cryptocentrus*, intestino, Cumaná, Golfo de Cariaco (Cortizas & Nasir 1973).

**Família Opecoelidae** Ozaki, 1925

***Anisoporus*** sp.

**Peru** – *Paralichthys woolmani*, intestino, região norte (Tantaleán *et al.* 1982).

***Cainocreadium oscitans*** (Linton, 1910) Cribb, 2005

Sinônimos: *Podocotyle breviformis* Manter, 1940, *Plagioporus (Plagioporus) dollfusi* Gomes, Fábio & Rolas, 1974, *Podocotyle (Apodocotyle) oscitans* (Linton, 1910)

**Brasil** – *Kyphosus* sp., *Orthopristis ruber*, *Urophycis brasiliensis*, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Gomes *et al.* 1974; Amato, 1983b; Pereira *et al.* 2014).

**Equador** – *Anisotremus interruptus*, *Anisotremus* sp., Baía Sullivan, Enseada Tagus, Galápagos, ilhas Albemarle e James (Manter 1940).

***Cainocreadium*** sp.

**Chile** – *Paralichthys adpersus*, intestino, cecos pilóricos, Antofagasta (Oliva *et al.* 1996).

**Peru** – *Stellifer minor*, Lambayeque, Puerto Pimentel (Tantaleán *et al.* 1992).

***Caudotestis patagonensis*** Cantatore, Lancia, Lanfranchi & Timi, 2012

**Argentina** – *Congiopodus peruvianus*, intestino, Patagonia (Cantatore *et al.* 2012).

***Coitocaecum extremum*** (Travassos, Freitas & Bührnheim, 1965) Yamaguti, 1971

Sinônimo: *Nicolla extrema* Travassos, Freitas & Bührnheim, 1965

**Brasil** – *Guavina guavina*, *Scomber colias*, *Umbrina coroides*, estômago, intestino, Espírito Santo (Travassos *et al.* 1965j, 1967).

***C. tropicum*** Manter, 1940

**Colômbia** – *Malacoctenus zonifer*, Baía Corrientes (Manter 1940).

**Equador** – *Bathygobius soporator*, *Halichoeres dispilus*, *Opistognathus scops*, intestino, Galápagos, Ilha Charles (Manter 1940).

***Dactylostomum vitellosum*** Manter, 1940

**Colômbia** – “Silver tide-pool fish”, intestino, Baía Corrientes (Manter 1940).

***Hamacreadium mutabile*** Linton, 1910

**Equador** – *Lutjanus viridis*, *Mycteroperca xenarcha*, intestino, Galápagos, Ilhas Albemarle e Charles (Manter 1940).

***Helicometra fasciata*** (Rudolphi, 1819) Odhner, 1902

**Chile** – *Paralabrax humeralis*, cecos, intestino, Antofagasta, Baía San Jorge, Caleta Constitución (Oliva & Muñoz 1985).

**Peru** – *Cheilotrema fasciatum* (= *Sciaena fasciata*), *Cilus gilberti*, *Gymnothorax porphyreus* (= *G. wieneri*), *Labrisomus philippii*, *Menticirrhus ophicephalus*, *Paralabrax humeralis*, *Paralanchurus peruanus*, *Sciaena deliciosa*, *Stellifer minor*, Callao, Chorrillos, Lima (Mateo 1972; Oliva *et al.* 1990; Luque & Oliva 1993a,b; Luque 1994, 1998; Oliva & Luque 2002; Iannacone 2004; Iannacone *et al.* 2010, 2011; Chero *et al.* 2014c,d).

***H. pulchella*** (Rudolphi, 1819) Odhner, 1902

**Peru** – *Cilus gilberti* (= *Sciaena gilberti*), *Gymnothorax porphyreus* (= *G. wieneri*), *Labrisomus philippii*, *Lepophidium* sp., *Menticirrhus ophicephalus*, *Paralabrax humeralis*, *Stellifer minor*, estômago, intestino, Arequipa, Chorrillos, Lima, Reserva Paracas (Tantaleán *et al.* 1974/1975, 1982, 1992; Oliva *et al.* 1990; Luque & Oliva 1993b).

***H. torta*** Linton, 1910

**Equador** – *Epinephelus labriformis*, intestino, Cabo Elena (Manter 1940).

***Helicometra*** sp.

**Equador** – *Merluccius gayi gayi*, Talcahuano (Oliva & Ballón 2002).

***Helicometrina nimia*** Linton, 1910

**Brasil** – *Lagocephalus laevigatus*, *Scorpaena plumieri*, intestino, bexiga natatória, Espírito Santo (Travassos *et al.* 1967).

**Chile** – *Acanthistius pictus*, *Anisotremus scapularis*, *Calliclinus geniguttatus*, *C. nudiventris*, *Cheilodactylus variegatus*, *Genypterus maculatus*, *Hemilutjanus macrophthalmos*, *Mugil chilensis* (= *Mugiloides chilensis*), *Paralabrax humeralis*, *Scartichthys viridis*, *Sebastes capensis*, *Sicyases sanguineus*, Antofagasta, Bahía de Corral, Bahía San Jorge, Caleta Constitución Pumillahue, Coquimbo, El Tabo, Las Cruces, Mehuín, Reñaca, San Carlos (Oliva & Muñoz 1985; Inzunza *et al.* 1989; Luque & Oliva 1993b; Oliva & Gonzalez 2004; González & Poulin 2005; González & Oliva 2009; Muñoz-Murga & Muñoz 2010; Muñoz & Randhawa 2011; Muñoz & Zamora 2011).

**Peru** – *Sebastes capensis*, Huaco (González & Poulin 2005; González *et al.* 2006).

***Helicometrina*** sp.

**Peru** – *Acanthistius pictus*, *Paralabrax humeralis*, intestino, Arequipa, Huaco, Lima (Tantaleán *et al.* 1992).

***Jerguillicola leonora*** Bray, 2002

**Chile** – *Aplodactylus punctatus*, estômago, intestino, Talcahuano (Bray 2002).

***Macrourimegatrema gadoma*** Blend, Dronen & Armstrong, 2007

**Venezuela** – *Gadomus arcuatus*, ceco pilórico, intestino, Mar do Caribe (Blend *et al.* 2007).

***Macvicaria crassigula*** (Linton, 1910) Bartoli, Bray & Gibson, 1989

**Brasil** – *Diplodus argenteus argenteus*, intestino, Rio de Janeiro (Fernandes & Goulart 1992).

***Manteriella* sp.**

**Brasil** – *Ctenosciaena gracilicirrhus*, intestino, Angra dos Reis, Rio de Janeiro (Cárdenas *et al.* 2012).

***Neolebouria georgenascimentoi* Bray, 2002**

**Argentina** – *Pinguipes brasiliensis*, *Pseudopercis semifasciata*, estômago, intestino, Buenos Aires, Miramar, Golfo San Matias, Nuevo Golfo, Villa Gesell (Timi *et al.* 2008, 2009; Timi & Lanfranchi 2009).

**Brasil** – *Pseudopercis numida*, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2008).

**Chile** – *Pinguipes chilensis*, *Prolatilus jugularis*, Talcahuano (Bray 2002; González & Oliva 2009).

***Neolebouria* sp.**

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, Talcahuano (George-Nascimento *et al.* 2009).

***Notoporus* sp. (= *Horatrema* sp.)**

**Peru** – *Orthopristis chalceus*, intestino, Trujillo (Escalante *et al.* 1984).

***Opecoelina pacifica* Manter, 1940**

**Equador** – *Paralabrax* sp., ceco, intestino, Galápagos, Ilha Albemarle (Manter 1940).

***Opecoeloides catarinensis* Amato, 1983**

**Brasil** – *Cynoscion leiarchus*, *Micropogonias furnieri*, *Paralonchurus brasiliensis*, intestino, Florianópolis, Santa Catarina, Rio Grande do Sul (Amato 1983b; Pereira *et al.* 2000; Luque *et al.* 2010).

***O. eucinostomi* (Manter, 1940) Von Wicklen, 1946**

Sinônimo: *Anisoporus eucinostomi* (Manter, 1940)

**Colômbia** – *Eucinostomus gracilis* (= *E. californiensis*), intestino, Porto Utria (Manter 1940).

***O. feliciae* Martorelli, 1992**

**Argentina** – *Cynoscion guatacupa*, *C. striatus*, *Porichthys porosissimus*, estômago, intestino, Bahía Blanca, Mar del Plata (Martorelli 1992; Timi *et al.* 2005; Acebal *et al.* 2011).

***O. melanopteri* Amato, 1983**

**Brasil** – *Ctenosciaena gracilicirrhus*, *Diplectrum radiale*, *Eucinostomus melanopterus*, intestino, Angra dos Reis, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Amato 1983b; Cárdenas *et al.* 2012).

***O. pedicathedrae* Travassos, Freitas & Bührnheim, 1966**

**Brasil** – *Ctenosciaena gracilicirrhus*, *Dactylopterus volitans*, *Menticirrhus americanus*, *Umbrina coroides*, intestino, Angra dos Reis, Espírito Santo, Rio de Janeiro (Travassos *et al.* 1966a; 1967; Fábio 1976a; Fernandes *et al.* 1985b; Cordeiro & Luque 2005b; Cárdenas *et al.* 2012).

***O. polynemi*** Von Wicklen, 1946

**Brasil** – *Cynoscion guatucupa*, *Macrodon ancylodon*, *Menticirrhus americanus*, *Micropogonias furnieri*, intestino, Bahia, Ceará, Florianópolis, Fortaleza, Ilhéus, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Amato 1983b; Chaves & Luque 1998; 1999; Sabas & Luque 2003; Timi *et al.* 2005; Luque *et al.* 2010).

***O. stenosomae*** Amato, 1983

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, intestino, Bahia, Ceará, Florianópolis, Fortaleza, Ilhéus, Pedra de Guaratiba, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Amato 1983b; Pereira *et al.* 2000; Alves & Luque 2001a; Luque *et al.* 2010).

***O. thyrinopsi*** (Manter, 1940) Skrjabin & Petrov, 1958

Sinônimo: *Anisoporus thyrinopsi* (Manter, 1940)

**Colômbia** – *Atherinella pachylepis* (= *Thyrinops pachylepis*), intestino, Porto Utria (Manter 1940).

***Opecoeloides*** sp.

Sinônimo: *Podocotyle furcata* (Diesing, 1850)

**Brasil** – *Archosargus rhomboidalis*, *Aspistor luniscutis*, *Coryphaena hippurus*, *Dactylopterus volitans*, *Menticirrhus americanus*, *Micropogonias furnieri*, *Orthopristis ruber*, *Priacanthus arenatus*, *Prionotus punctatus*, *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, *Trichiurus lepturus*, estômago, intestino, Angra dos Reis, Cabo Frio, Rio de Janeiro, São Paulo, Sepetiba (Viana 1924; Travassos *et al.* 1969; Alvitres *et al.* 1985; Luque *et al.* 1996a,b; Alves & Luque 1999; Silva *et al.* 2000; Tavares *et al.* 2001; Bicudo *et al.* 2005; Cordeiro & Luque 2005a; Luque *et al.* 2008; Tavares & Luque 2008).

***Opecoelus adsphaericus*** Manter & Van Cleave, 1951

Referido como *Opecoeloides adsphaericus* [Luque *et al.* 2002]

**Brasil** – *Mullus argentinae* (= *M. argenteus*), intestino, Rio de Janeiro (Fábio 1981; Luque *et al.* 2002).

***O. pentedactyla*** (Manter, 1940) Manter, 1954

Sinônimo: *Opegaster pentedactyla* (Manter, 1940)

**Equador** – *Sufflamen verres* (= *Balistes verres*), intestino, Galápagos, Ilha Charles (Manter 1940).

***O. xenistii*** Manter, 1940

**Equador** – *Xenistius californiensis*, intestino, Enseada Tagus, Galápagos, Ilha Albemarle (Manter 1940).

***Opecoelus*** sp.

**Brasil** – *Dactylopterus volitans*, intestino, Rio de Janeiro (Cordeiro & Luque 2005b).

***Opegaster paraprístipomatis*** Yamaguti, 1934

**Equador** – *Selar crumenophthalmus*, *Trachinotus rhodopus*, intestino, Galápagos, Ilha Chatham (Manter 1940).



***O. pritchardae*** Overstreet, 1969

**Venezuela** – *Bathygobius soporator*, intestino, Golfo de Cariaco, Laguna Grande (Fischthal & Nasir 1974).

***Pachycreadium gastrocotylum*** (Manter, 1940) Manter, 1954

Sinônimo: *Plagioporus gastrocotylus* (Manter, 1940)

**Argentina** – *Micropogonias furnieri* (= *Micropogon opercularis*), *Pagrus pagrus*, intestino, Buenos Aires, Mar Chiquita, Mar del Plata, Quequén (Suriano 1966; Schulze 1970; Sardella *et al.* 1995; Alarcos & Etchegoin 2010).

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, *Stellifer rastrifer*, Ceará, Florianópolis, Fortaleza, Pedra de Guaratiba, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Fernandes & Goulart 1992; Alves & Luque 2000; Pereira *et al.* 2000; Alves & Luque 2001a,b; Luque *et al.* 2010).

**Equador** – *Calamus brachysomus*, Galápagos, Ilha Charles (Manter 1940).

***Pacificreadium serrani*** (Nagaty & Abdel-Aal, 1962) Durio & Manter, 1968

**Brasil** – *Cephalopholis fulva*, *Ocyurus chrysurus* (= *Lutjanus chrysurus*), intestino, Angra dos Reis, Rio de Janeiro (Fábio 2001; Justo *et al.* 2003).

***Parvacreadium bifidum*** Manter, 1940

**Equador** – Hospedeiro identificado somente como “goby”, intestino, Galápagos, Ilha James (Manter 1940).

***Pinguitrema multilobatum*** (Travassos, Freitas & Bührnheim, 1966) Cribb, 2005

Sinônimos: *Plagioporus multilobatus* (Travassos, Freitas & Bührnheim, 1966),

*Neolebouria multilobatus* (Travassos, Freitas & Bührnheim, 1966)

**Brasil** – *Eucinostomus argenteus*, *Haemulon* sp., estômago, intestino, Espírito Santo, Rio de Janeiro (Travassos *et al.* 1966b, 1967; Wallet & Kohn 1987).

***Plagioporus*** sp.

**Chile** – *Cilus gilberti*, Talcahuano (Garcias *et al.* 2001a,b).

**Peru** – *Cilus gilberti*, Chorrillos, Lima (Chero *et al.* 2014c).

***Podocotyle mecopera*** Manter, 1940

**Equador** – “Spotted grouper”, intestino, Galápagos, Ilha James (Manter 1940).

***Podocotyle*** sp.

**Brasil** – *Archosargus rhomboidalis*, *Selene setapinnis*, *Urophycis mystacea*, intestino, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2002a; Cordeiro & Luque 2004; 2005a).

***Podocotyloides*** sp.

**Chile** – *Sebastes capensis*, intestino, Coquimbo (González & Acuña 2000).

***Pseudopecoelina*** sp.

**Brasil** – *Dactylopterus volitans*, intestino, Rio de Janeiro (Cordeiro & Luque 2005b).

***Pseudopocoeloides carangis*** (Yamaguti, 1938) Yamaguti, 1940

Sinônimo: *Cymbephallus carangi* (Yamaguti, 1938)

**Equador** – *Selar crumenophthalmus*, intestino, ilha La Plata (Manter 1940).

***Pseudopocoelus elongatus*** (Yamaguti, 1938) von Wicklen, 1946

Sinônimo: *Pseudopocoeloides elongatus* (Yamaguti, 1938)

**Brasil** – *Caranx latus*, *Selene setapinnis*, *S. vomer*, *Trichiurus lepturus*, ceco, estômago, intestino, Macaé, Espírito Santo, Rio de Janeiro (Travassos *et al.* 1967; Vicente & Santos 1974; Fernandes *et al.* 1985a; Luque *et al.* 2000; Cordeiro & Luque 2004; Carvalho & Luque 2011).

***P. priacanthi*** (MacCallum, 1921) Manter, 1947

**Brasil** – *Epinephelus* sp. (= *Garrupa* sp.), *Priacanthus arenatus*, intestino, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Gomes *et al.* 1974; Fábio 2000).

***Pseudopocoelus*** sp.

**Chile** – *Sebastes capensis*, *Trachurus murphyi*, intestino, Antofagasta, Arica, Coquimbo, Iquique, Valparaíso (González & Acuña 1998, 2000; Oliva 1999; Oliva & González 2004; González & Poulin 2005; González *et al.* 2006; González & Oliva 2009).

**Peru** – *Sebastes capensis*, Huaco (González & Poulin 2005; González *et al.* 2006).

***Pycnadena cheilodacthlyi*** Evdokimova, 1971

**Argentina** – *Nemadactylus bergi* (= *Cheilodactylus bergi*), intestino, Patagonia (Evdokimova 1971).

***Stenakron mancopsetti*** Gaevskaya & Kovaleva, 1977

**Argentina** – *Mancopsetta maculata maculata*, intestino, Falkland-Patagonia (Gaevskaya & Kovaleva 1977).

**U.K.** – *Mancopsetta maculata maculata*, intestino, Falkland-Patagonia (Gaevskaya & Kovaleva 1977).

***Villarrealina peruanus*** Leggett & Mateo, 1982

Sinônimo: *Pirupalkia queulensis* Puga & Figueroa, 1989

**Chile** – *Cilus gilberti* (= *Cilus montti*), intestino, Valdivia, região de Talcahuano (Puga & Figueroa 1989; Garcias *et al.* 2001a,b; Bray 2002).

**Peru** – *Cilus gilberti* (= *Sciaena gilberti*), *Sciaena deliciosa*, Callao, Lima (Leggett & Mateo 1982; Tantaleán & Huiza 1994).

***Styphlotrema artigasi*** Kohn & Fernandes, 1982

**Brasil** – *Guavina guavina*, intestino, Rio de Janeiro (Kohn & Fernandes 1982a).

**Opecoelidae** gen. sp.

**Argentina** – *Pinguipes brasilianus*, Baía Craker, Porto Lobos (Timi *et al.* 2008, 2010).

**Brasil** – Cabo Frio, Rio de Janeiro (Timi *et al.* 2010).

## Ordem Azygioidea Lühe, 1909

### Família Azygiidae Lühe, 1909

*Otodistomum cestoides* (Van Beneden, 1871) Odhner, 1911

**Chile** – *Dipturus flavirostris* (= *Raja flavirostris*), *Psammobatis scobina*, *Zearaja chilensis* (= *Dipturus chilensis*), Baía Mansa, Niebla, San Antonio, San Pedro (Threlfall & Carvajal 1986; Aburto *et al.* 2008).

**U.K.** – *Raja* sp., estômago, intestino, Ilhas Falkland (Gibson 1976).

*O. plunketi* Fyfe, 1953

**U.K.** – *Bathyraja albomaculata*, *B. brachyurops*, *B. griseocauda*, *B. macloviana*, *B. multispinis*, *Bathyraja* sp., celoma, pericárdio, Ilhas Falkland (Brickle *et al.* 2002).

*O. pristiophori* Johnston, 1902

**Argentina** – *Psammobatis microps*, *Squatina argentina*, celoma, Mar del Plata (Ostrowski de Núñez 1971).

*O. veliporum* (Creplin, 1837) Stafford, 1904

Sinônimo: *Otodistomum* sp.

**Brasil** – *Dipturus trachyderma*, *Squatina* sp., celoma, estômago, intestino, válvula espiral, Rio Grande do Sul (Knoff *et al.* 2001).

**Chile** – “raias”, San Antonio (Threlfall & Carvajal 1986).

**Peru** – *Squatina armata*, *Sympterygia brevicaudata* (= *Psammobatis chilcae*), Chimbote, Salaverry, Trujillo (Escalante & Jara 1983; Tantaleán 1991).

*Otodistomum* sp.

**Chile** – *Helicolenus lengerichi*, estômago, sub-mucosa estomacal, Porto de Talcahuano (George-Nascimento & Iriarte 1989).

**Peru** – *Myliobatis chilensis*, Porto Salaverry (Tantaleán *et al.* 1992).

## Ordem Bucephaloidea Poche, 1907

### Família Bucephalidae Poche, 1907

*Bucephalopsis* sp.

**Peru** – *Labrisomus philippii*, *Odontesthes regia* (= *O. regia regia*), *Paralichthys adspersus*, intestino, músculos, Chorrillos, Paita, Piura, San José (Escalante *et al.* 1984; Tantaleán *et al.* 1992; Oliva & Luque 2002).

*Bucephalus gorgon* (Linton, 1905) Eckmann, 1932

Sinônimo: *Bucephalus introversus* Manter, 1940

**Chile** – *Seriola lalandi* (= *S. mazatlan*), ceco pilórico, intestino, Antofagasta (Luque & Oliva 1993b).

**Colômbia** – *Caranx hippos*, *Seriola lalandi* (= *S. dorsalis*), *Seriola* sp., Porto Culebra (Manter 1940).

***B. margaritae*** Ozaki & Ishobashi, 1934Sinônimos: *Bucephalus varicus* Manter, 1940, *Bucephalus polymorphus* Baer, 1827**Brasil** – *Caranx crysos*, *C. hippos*, *C. latus*, *Chloroscombrus chrysurus*, *Menticirrhus americanus*, *M. littoralis*, *Micropogonias furnieri*, *Oligoplites palometa*, *O. saliens*, *O. saurus*, *Urophycis brasiliensis*, divertículos esofagianos, estômago, intestino, Bahia, Florianópolis, Ilhéus, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Kohn 1968; Gomes *et al.* 1974; Amato 1982a; Fernandes *et al.* 1985a; Wallet & Kohn 1987; Takemoto *et al.*, 1995, 1996; Pereira *et al.* 1996; Chaves & Luque 1998, 1999; Luque *et al.* 2000; Luque & Alves 2001; Alves *et al.* 2004; Luque *et al.* 2010; Marchiori *et al.* 2010).**Peru** – *Menticirrhus americanus*, Baía de Chorrillos (Luque & Oliva 1999).**Venezuela** – *Caranx latus*, Anzoategui, Los Boqueticos, Porto la Cruz (Nasir & Gómez 1977).***B. solitarius*** Kohn, 1966**Brasil** – *Caranx crysos*, intestino, Espírito Santo, Rio de Janeiro (Kohn 1966b; Fernandes *et al.* 1985a).***B. urophyci*** Szidat, 1961**Argentina** – *Urophycis brasiliensis*, apêndice pilórico, Porto Quequén, Mar del Plata (Szidat 1961; Pereira *et al.* 2014).***Bucephalus*** sp.**Brasil** – *Pinguipes brasilianus*, *Pseudopercis semifasciata*, intestino, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2008; Timi *et al.* 2010).***Dollfustrema*** sp.Sinônimo: *Bucephalopsis* sp.**Argentina** – *Porichthys porosissimus*, intestino, Bahia Blanca (Tanzola *et al.* 1997).**Peru** – *Belone scapularis*, costa norte (Escalante *et al.* 1984).***Prosorhynchoides arcuatus*** (Linton, 1900) Bray, 1984Sinônimo: *Bucephalopsis callicotyle* Kohn, 1962a**Brasil** – *Pomatomus saltatrix*, divertículos, intestino, Rio de Janeiro (Kohn 1962a; Gomes *et al.*, 1972; Rego *et al.* 1983; Wallet & Kohn 1987; Cohen *et al.* 1995, 1996; Luque & Chaves 1999).***P. carvajali*** Muñoz & Bott, 2011**Chile** – *Auchenionchus microcirrhis*, *A. variolosus*, *Sicyases sanguineus*, intestino, El Tabo, Las Cruces, Montemar (Muñoz & Bott 2011).***P. labiatus*** (Manter & Van Cleave, 1951)**Argentina** – *Paralichthys orbignyanus*, Buenos Aires, Mar Chiquita (Alarcos & Etchegoin 2010).***P. hemirhamphi*** (Fischthal & Nasir, 1974) Bray, 1984Sinônimo: *Bucephalopsis hemirhamphi* (Fischthal & Nasir, 1974)**Venezuela** – *Hemiramphus brasiliensis*, intestino, Ilhas Los Roques (Fischthal & Nasir 1974).

***P. rioplatensis*** (Szidat, 1970) Lunaschi, 2003

Sinônimo: *Bucephalopsis* sp.

**Peru** – *Labrisomus philippii*, intestino, Chorrillos, Lima (Oliva & Luque 2002; Iannacone *et al.* 2011).

***Prosorhynchoides*** sp.

**Chile** – *Sicyases sanguineus*, intestino, Las Cruces, Reñaca (Muñoz & Zamora 2011).

**Peru** – *Paralichthys adspersus*, Trujillo (Escalante *et al.* 1984).

***Prosorhynchus aculeatus*** Odhner, 1905

**Equador** – *Gymnothorax* spp., intestino, Galápagos, Ilha Charles (Manter 1940).

***P. australis*** (Szidat, 1961) Etchegoin, Timi, Cremonte & Lanfranchi, 2005

Sinônimo: *Bucephalus australis* (Szidat, 1961)

**Argentina** – *Conger orbignyanus*, *Urophycis brasiliensis*, estômago, intestino, Bahía Blanca, Mar del Plata, Porto Quequén, Villa Gesell (Szidat 1961; Tanzola & Guagliardo 2000; Etchegoin *et al.* 2005; Timi & Lanfranchi 2013; Pereira *et al.* 2014).

**Brasil** – *Urophycis brasiliensis*, Rio Grande do Sul (Pereira *et al.* 2014).

***P. bulbosus*** Kohn, 1961

**Brasil** – *Epinephelus* sp. (= *Garrupa* sp.), intestino, Rio de Janeiro (Kohn 1961b, 1967b).

***P. gonoderus*** Manter, 1940

**Equador** – "Yellow-spotted grouper", ceco, Galápagos, Ilha James (Manter 1940).

***P. jupe*** (Kohn, 1967) Overstreet & Curran, 2002

Sinônimo: *Paraprosorhynchus jupe* Kohn, 1967

**Brasil** – *Epinephelus guttatus* (= *Promicrops guttatus*), estômago, intestino, Espírito Santo (Kohn 1967b).

***P. longisaccatus*** Durio & Manter, 1968

**Argentina** – *Oncopterus darwinii*, intestino, Mar Chiquita, Buenos Aires (Suriano & Martorelli 1983).

***P. macintoshi*** (Velasquez, 1959) Yamaguti, 1971

**Brasil** – *Cephalopholis fulva*, intestino, Angra dos Reis, Rio de Janeiro (Fábio 2001).

***P. ozakii*** Manter, 1934

**Brasil** – *Cynoscion guatucupa*, *Epinephelus* sp. (= *Garrupa* sp.), *Haemulon steindachneri*, *Macrodon ancylodon*, *Menticirrhus americanus*, *Mullus argentinae*, *Orthopristis ruber*, divertículos pilóricos, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina, Sepetiba (Kohn 1967a; Amato 1982a; Luque *et al.* 1996a, b; Chaves & Luque 1998; Luque *et al.* 2002; Sabas & Luque 2003; Timi *et al.* 2005).

**Equador** – *Mycteroperca olfax*, *M. xenarcha*, Galápagos, Ilha Albemarle (Manter 1940).

***P. pacificus*** Manter, 1940Sinônimo: *Prosorhynchus atlanticus* Manter, 1940**Brasil** – *Mycteroperca interstitialis*, *M. microlepis*, ceco pilórico, intestino, Florianópolis, Santa Catarina (Amato 1982a)**Colômbia** – *Cynoscion* sp., *Epinephelus* sp., *Mycteroperca interstitialis*, Charambirá, Choco, Ilha Rosario, perto de Cartagena (Castañeda *et al.* 2003).**Ecuador** – *Mycteroperca olfax*, *M. xenarcha*, Galápagos, Ilha Albemarle (Manter 1940).***P. rarus*** (Kohn, 1970) Overstreet & Curran, 2002Sinônimo: *Chabaudtrema rarus* Kohn, 1970**Brasil** – *Epinephelus* sp. (= *Garrupa* sp.), intestino, Rio de Janeiro (Kohn 1970).***P. rotundus*** Manter, 1940**Ecuador** – *Rypticus saponaceus* (*Rypticus saponaceus bicolor*), intestino, Galápagos, Ilha Albemarle (Manter, 1940).***Prosorhynchus*** sp.**Argentina** – *Conger orbignyanus*, *Oncopterus darwini*, *Percophis brasiliensis*, *Raneya brasiliensis*, *Urophycis brasiliensis*, brânquias, cecos, intestino, músculos, Buenos Aires, Golfo San Jorge, Mar del Plata, Patagonia, Porto Quequén, Villa Gesell, zona de pesca comum a Argentina e Uruguai (Szidat 1961; Braicovich & Timi 2008; Vales *et al.* 2011; Timi & Lanfranchi 2013).**Brasil** – *Dactylopterus volitans*, *Menticirrhus americanus*, Rio de Janeiro (Cordeiro & Luque 2005b; Fernandes *et al.* 2009).**Chile** – *Merluccius gayi gayi*, *Paralichthys adspersus*, Antofagasta, Coquimbo, San Antonio, Talcahuano (Oliva *et al.* 1996; Oliva & Ballón 2002).**Peru** – *Alphestes afer*, *Katsuwonus pelamis*, *Labrisomus philippii*, *Scartichthys gigas*, Chimbote, Chorrillos, Trujillo (Escalante & Jara 1983; Tantaleán *et al.* 1992; Tantaleán & Huiza 1994; Oliva & Luque 2002).**Uruguai** – *Percophis brasiliensis*, zona de pesca comum a Argentina e Uruguai (Braicovich & Timi 2008).***Rhipidocotyle adbaculum*** Manter, 1940**Peru** – *Sarda chilensis chilensis* (= *Sarda chiliensis*), estômago, intestino, Callao, Chimbote (Tantaleán *et al.* 1982).***R. angusticolle*** Chandler, 1941**Brasil** – *Scomber colias*, intestino, Rio de Janeiro (Fábio 1976a).***R. fluminensis*** Vicente & Santos, 1973**Brasil** – *Euthynnus alleteratus*, intestino, Macaé, Rio de Janeiro (Vicente & Santos 1973).***R. pentagonum*** (Ozaki, 1924) Eckmann, 1932**Brasil** – *Auxis thazard*, *Euthynnus alleteratus*, *Katsuwonus pelamis*, *Thunnus atlanticus*, estômago, intestino, Rio de Janeiro (Fernandes *et al.* 2002; Alves & Luque 2006; Justo & Kohn 2014).

***R. quadriculatum*** Kohn, 1961

**Brasil** – *Scomberomorus maculatus*, intestino, Angra dos Reis, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Kohn 1961a; 1967b).

***Rhipidocotyle*** sp.

**Argentina** – *Engraulis anchoita*, *Odontesthes argentinensis*, *O. nigricans*, intestino, Mar del Plata, Patagonia (Carballo *et al.* 2011b).

**Brasil** – *Tylosurus acus acus* (*Tylosurus acus*), Rio de Janeiro (Tavares *et al.* 2004).

**Peru** – *Cilus gilberti* (= *Sciaena gilberti*), *Sarda chilensis chilensis* (= *Sarda chiliensis*), Arequipa (Tantaleán *et al.* 1992).

## **Ordem Gorgoderoidea** Looss, 1899

### **Família Gorgoderidae** Looss, 1901

***Anaporrhutum albidum*** Brandes in Ofenheim, 1900

**Peru** – *Myliobatis peruvianus*, celoma, Porto Chimbote (Escalante *et al.* 1983; Tantaleán & Rodríguez 1987).

***Anaporrhutum*** sp.

**Peru** – *Scomberomorus sierra* (= *S. maculatus sierra*), celoma, Paita, Piura (Tantaleán *et al.* 1992).

***Nagmia peruviana*** Tantaleán & Rodríguez, 1990

**Peru** – *Mobula thurstoni* (= *M. lucasana*), celoma, Porto Chimbote (Escalante *et al.* 1983; Tantaleán & Rodríguez 1990).

***Petalodistomum pacificum*** Caballero y Caballero, 1946

**Colômbia** – *Carcharinus falciformis*, celoma, Baía de Santa Marta (Vélez 1978).

***Phyllodistomum mugilis*** Knoff & Amato, 1992

**Brasil** – *Mugil platanus*, vesícula urinária, Rio de Janeiro (Knoff & Amato 1992; Knoff *et al.* 1997).

***P. sampaioi*** Travassos, Kohn & Motta, 1963

**Brasil** – *Cynoscion leiarchus*, intestino, Ilha da Marambaia, Rio de Janeiro (Travassos *et al.* 1963).

***Phyllodistomum*** sp.

**Chile** – *Prolatilus jugularis*, rins, vesícula urinária, ao longo da costa (González & Oliva 2009).

**Peru** – *Trachinotus paitensis*, La Libertad, Porto Salaverry (Tantaleán *et al.* 1992).

***Xystretum pulchrum*** (Travassos, 1922) Manter, 1947

Sinônimo: *Macia pulchra* (Travassos, 1922)

**Brasil** – *Balistes capriscus*, *B. vetula*, vesícula urinária, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2005).

**Ordem Gymnophalloidea** Odhner, 1905**Família Fellodistomidae** Nicoll, 1909***Infundibulostomum patagonicum*** Gaevskaya & Kovaleva, 1977

**Argentina** – *Patagonotothen ramsayi* (= *Notothenia ramsayi*), sudoeste do oceano Atlântico (Gaevskaya & Kovaleva 1977).

***Lintonium vibex*** (Linton, 1900) Stunkard & Nigrelli, 1930

**Brasil** – *Spherooides formosus*, *Stephanolepis hispidus*, estômago, Ilha da Marambaia, Rio de Janeiro (Gomes 1969; Fernandes & Kohn 1983).

***Monascus filiformis*** (Rudolphi, 1819) Looss, 1907

Sinônimos: *Monascus netoi* Travassos, Freitas & Bührnheim, 1965, *Monascus americanus* Amato, 1982

**Argentina** – *Trachurus lathami*, celoma, intestino, Mar del Plata, Miramar, Villa Gesell, Oceano Atlantico Sul (Girola *et al.* 1992; Martorelli & Cremonte 1998; Braicovich *et al.* 2011).

**Brasil** – *Chloroscombrus chrysurus*, *Micropogonias furnieri*, *Oligoplites saurus*, *Peprilus paru*, *Trachurus lathami*, Ara Cruz, Espírito Santo, Florianópolis, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Travassos *et al.* 1965b, 1967; Amato 1982b; Wallet & Kohn 1987; Pereira *et al.* 2000).

**Chile** – *Scartichthys viridis*, Las Cruces, El Tabo (Muñoz-Murga & Muñoz 2010; Muñoz & Randhawa 2011).

**Venezuela** – *Trachurus lathami*, Cumaná, El Dique, Sucre (Nasir & Gómez 1977).

***Monascus* sp.**

**Chile** – *Scartichthys gigas*, *S. viridis*, intestino, Las Pizarras, Los Verdes, Piedra Bonita, perto de Iquique (Flores & George-Nascimento 2009).

**Peru** – *Trachurus murphyi* (= *T. symmetricus murphyi*), Lambayeque, Paita, Piura, San José (Tantaleán *et al.* 1992).

***Proctoeces lintoni*** Siddiqi & Cable, 1960

Sinônimo: *Proctoeces chilensis* Oliva, 1984; considerada sinonima de *P. maculatus* (Looss, 1901) por Shimazu 1984.

**Chile** – *Anisotremus scapularis*, *Isacia conceptionis*, *Sicyases sanguineus*, intestino, Antofagasta, Bahias Concepcion e San Jorge, Las Cruces, Reñaca (Oliva 1984b; Oliva & Zegers 1988; Luque & Oliva 1993b; George-Nascimento *et al.* 1998; Valdivia *et al.* 2010; Muñoz & Zamora 2011).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, *Isacia conceptionis*, Chorrillos (Luque & Oliva, 1993b).

***Proctoeces* sp.**

**Brasil** – *Pinguipes brasiliensis*, *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, intestino, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2008; Timi *et al.* 2010).



**Chile** – *Scartichthys gigas*, *S. viridis*, *Sicyases sanguineus*, Las Cruces, Las Pizarras, Los Verdes, Piedra Bonita, perto de Iquique, Reñaca (Flores & George-Nascimento 2009; Muñoz & Zamora 2011).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, *Isacia conceptionis*, Ica, La Libertad, Lima, Porto Salaverry, Reserva Paracas (Tantaleán *et al.* 1992; Chero *et al.* 2014a).

*Tergestia laticollis* (Rudolphi, 1819) Stossich, 1899

**Brasil** – *Thunnus albacares*, estômago, Rio de Janeiro (Fernandes *et al.* 2002).

**Colômbia** – *Caranx* sp., Charambirá, Choco (Castañeda *et al.* 2003).

*T. pauca* Freitas & Kohn, 1965

Sinônimo: *T. selenei* Amato, 1982

**Brasil** – *Caranx hippos*, *Scombroides* sp., *Selene setapinnis*, *S. vomer*, ceco pilórico, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Freitas & Kohn 1965b; Amato 1982b; Wallet & Kohn 1987; Cordeiro & Luque 2004).

*T. pectinata* (Linton, 1905) Manter, 1940

**Brasil** – *Caranx latus*, *Oligoplites palometa*, *O. saurus*, estômago, intestino, Rio de Janeiro (Takemoto *et al.* 1995, 1996; Luque *et al.* 2000; Luque & Alves 2001).

*T. priacanthi* (MacCallum, 1917) Manter, 1940

**Brasil** – *Selene vomer*, intestino, Rio de Janeiro (Fábio 1981).

*Varelacreptotrema travassosi* Gomes & Fábio, 1971

**Brasil** – *Balistes capriscus*, *B. vetula*, estômago, Rio de Janeiro (Gomes & Fábio 1971; Alves *et al.* 2004).

## Ordem Haploporoidea Nicoll, 1914

### Família Haploporidae Nicoll, 1914

*Conohelmins venezuelensis* Fischthal & Nasir, 1974

**Venezuela** – *Hemiramphus brasiliensis*, intestino, Ilhas Los Roques (Fischthal & Nasir 1974).

*Culuwiya beauforti* (Hunter & Thomas, 1961) Overstreet & Curran, 2005

Sinônimo: *Saccocoelioides beauforti* (Hunter & Thomas, 1961)

**Brasil** – *Mugil curema*, *M. platanus*, intestino, Rio de Janeiro, São Paulo (Conroy & Conroy 1984; Knoff *et al.* 1997).

**Venezuela** – *Mugil curema*, enseadas de Patanemo, Carabobo e de Chichiriviche, Falcón (Conroy & Conroy 1986).

*Dicrogaster fastigatus* Thatcher & Sparks, 1958

**Argentina** – *Mugil platanus*, intestino, Buenos Aires, Mar Chiquita (Alarcos & Etchegoin 2010).

**Brasil** – *Mugil platanus*, Rio de Janeiro (Knoff *et al.* 1997).

**Venezuela** – *Mugil cephalus*, Arica, Concepción, Chile (Fernández 1987), *Mugil curema*, Carabobo, Enseadas de Chichiriviche e de Patanemo, Falcón (Conroy & Conroy 1986).

*D. fragilis* Fernández, 1987

**Chile** – *Mugil cephalus*, intestino, Concepción (Fernández 1987).

*Dicrogaster* sp.

**Brasil** – *Mugil curema*, intestino, São Paulo (Conroy & Conroy 1984).

*Intromugil mugilicolus* (Shireman, 1964) Overstreet & Curran, 2005

Sinônimo: *Chalcinotrema mugilicola* (Shireman, 1964)

**Venezuela** – *Mugil curema*, intestino, Carabobo, Enseadas de Chichiriviche e de Patanemo, Falcón (Conroy & Conroy 1986).

*I. simonei* (Travassos, Freitas & Bührnheim, 1965) Overstreet & Curran, 2005

Sinônimo: *Chalcinotrema simonei* (Travassos, Freitas & Bührnheim, 1965)

**Brasil** – *Mugil curema*, *Mugil platanus*, intestino, Espírito Santo, São Paulo, Vitória (Travassos *et al.* 1965a, 1967; Conroy & Conroy 1984).

*Megasolena hysterospina* (Manter, 1931) Overstreet, 1969

**Brasil** – *Archosargus rhomboidalis*, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Amato 1982b; Fernandes *et al.* 1985a; Cordeiro & Luque 2005a).

*Megasolena* sp.

**Chile** – *Scartichthys viridis*, El Tabo, Las Cruces (Muñoz–Murga & Muñoz 2010; Muñoz & Randhawa 2011).

*Metanematobothrium* sp.

**Peru** – *Sarda chilensis chilensis* (= *Sarda chiliensis*), brânquias, Arequipa (Tantaleán *et al.* 1992).

*Vitellibaculum spinosum* (Siddiqi & Cable, 1960) Durio & Manter, 1968

**Brasil** – *Chaetodipterus faber*, *Stephanolepis hispidus*, intestino, Rio de Janeiro (Fernandes & Kohn 1984; Wallet & Kohn 1987).

**Ordem Haplospalchnoidea** Poche, 1926

**Família Haplospalchnidae** Poche, 1926

*Haplospalchnus venezuelensis* Fischthal & Nasir, 1974

**Venezuela** – *Antennarius multiocellatus*, intestino, Ilhas Los Roques (Fischthal & Nasir 1974).

*Hymenocotta manteri* Overstreet, 1969

**Brasil** – *Mugil platanus*, intestino, Rio de Janeiro (Knoff *et al.* 1997).

**Chile** – *Mugil cephalus*, Antofagasta, Arica, Concepción, Coquimbo (Oliva 1982; Fernández 1987).

**Peru** – *Mugil cephalus*, Ancash, Ancón, Callao, Chimbote, Chorrillos, Lima (Tantaleán *et al.* 1982; González & Sarmiento 1986).

***Schikhobalotrema acanthuri*** Yamaguti, 1970

**Brasil** – *Mugil liza*, estômago, intestino, Rio de Janeiro (Fernandes & Goulart 1989b).

***S. acuta*** (Linton, 1910) Skrjabin & Guschanskaya, 1955

Sinônimo: *Haploplacnus acutus* (Linton, 1910)

**Brasil** – *Strongylura marina*, *Tylosurus acus acus* (*Tylosurus acus*) intestino, Rio de Janeiro (Kohn & Fernandes 1982b; Tavares *et al.* 2004).

**Colômbia** – *Kyphosus elegans*, *Tylosurus crocodilus fodiatur* (= *T. fodiator*), Porto Utria (Manter 1940).

**Equador** – *Kyphosus elegans*, *Tylosurus crocodilus fodiatur* (= *T. fodiator*), Galápagos, Ilha Charles (Manter 1940).

**Venezuela** – *Lutjanus analis*, *Trichiurus lepturus*, Ilhas Los Roques e Los Testigos (Fischthal & Nasir 1974).

***S. magnum*** Skinner, 1975

**Brasil** – *Mugil curema*, intestino, São Paulo (Conroy & Conroy 1984).

***S. pomacentri*** (Manter, 1937) Skrjabin & Guschanskaya, 1955

Sinônimo: *Haploplanchnus pomacentri* (Manter, 1937)

**Equador** – *Stegastes rectifraenum* (= *Pomacentrus rectifraenum*), intestino, Galápagos, Ilha Charles (Manter 1940).

***S. solitaria*** Fernandes & Goulart, 1989

**Brasil** – *Stephanolepis hispidus*, intestino, Rio de Janeiro (Fernandes & Goulart 1989b).

***Schikhobalotrema*** sp.

**Brasil** – *Mugil cephalus*, intestino, São Paulo (Conroy *et al.* 1985).

**Venezuela** – *Mugil curema*, Carabobo, Enseadas de Chichiriviche e de Patanemo, Falcón (Conroy & Conroy 1986).

**Ordem Hemiuroidea** Looss, 1899

**Família Accacoeliidae** Odhner, 1911

***Accacladium serpentulus*** Odhner, 1928

**Brasil** – *Dactylopterus volitans*, intestino, Rio de Janeiro (Cordeiro & Luque 2005b).

**Chile** – *Mola ramsayi*, Ilha de Páscoa (Villalba & Fernández 1985).

***Accacladium*** sp.

**Chile** – *Brama australis*, *Notacanthus sexspinis*, Arquipélago de Juan Fernández, Talcahuano (George-Nascimento *et al.* 2002; Pardo-Gandarillas *et al.* 2008).

*Accacladocoelium alveolata* Robinson, 1934

Sinônimo: *Guschanskiana alveolata* (Robinson, 1934)

**Peru** – *Mola mola*, intestino, Callao, Lima (Tantaleán *et al.* 1992).

*A. macrocotyle* (Diesing, 1858) Odhner, 1928

**Chile** – *Mola ramsayi*, intestino, Antofagasta, Ilha de Páscoa (Villalba & Fernández 1985; Luque & Oliva 1993b).

**Peru** – *Mola mola*, Callao, Pacusana (Rivera & Sarmiento 1992).

*Accacoelium contortum* (Rudolphi, 1819) Looss, 1899

**Chile** – *Mola ramsayi*, brânquias, faringe, Ilha de Páscoa (Villalba & Fernández 1985).

*Odhnerium calyptrocotyle* (Monticelli, 1893) Yamaguti, 1934

**Chile** – *Mola ramsayi*, intestino, Ilha de Páscoa (Villalba & Fernández 1985).

*Paraccacladium jamiesoni* Bray & Gibson, 1977

**U.K.** – *Alloctytus verrucosus*, intestino, Ilhas Falkland (Gaevskaya & Rodyuk 1983).

*Tetrochetus aluterae* (Hanson, 1955) Yamaguti, 1958

**Brasil** – *Dactylopterus volitans*, intestino, Rio de Janeiro (Cordeiro & Luque 2005b).

*T. coryphaenae* Yamaguti, 1934

**Brasil** – *Thunnus albacares*, intestino, Rio de Janeiro (Fernandes *et al.* 2002).

**Chile** – *Coryphaena hippurus*, Antofagasta (Oliva 1984a).

*T. proctocolus* Manter, 1940

**Equador** – provavelmente em *Holacanthus* sp. (= *Angelichthys* sp.), *Sphoeroides annulatus* (= *Cheilichthys annulatus*), *Trachinotus rhodopus*, reto, Galápagos (Manter 1940).

### **Família Bathycotylidae** Dollfus, 1932

*Bathycotyle branchialis* Darr, 1902

Sinônimo: *Bathycotyle coryphaenae* Yamaguti, 1938

**Peru** – *Coryphaena hippurus*, brânquias, trato digestivo, Chorrillos, Lima (López & Tantaleán 1984).

### **Família Derogenidae** Nicoll, 1910

*Derogenes parvus* Szidat, 1950

Sinônimo: *Derogenes varicus* (Müller, 1784)

**Argentina** – *Eleginops maclovinus*, *Paralichthys patagonicus*, *Urophycis brasiliensis*, estômago, Porto Quequén, Tierra del Fuego (Szidat 1950, 1961).

*D. varicus* (Müller, 1784) Looss, 1901

**Argentina e U.K.** – *Antimora rostrata*, *Dissostichus eleginoides*, *Eleginops maclovinus*, *Genypterus blacodes*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *M. hubbsi*,

*Micromesistius australis*, *Mullus argentinae*, *Percophis brasiliensis*, *Pinguipes brasilianus*, *Pseudopercis semifasciata*, *Urophycis brasiliensis*, *Xystreureys rasile*, esôfago, estômago, intestino, área de pesca comum a Argentina e Uruguai, Buenos Aires, Camilla Creek, Falkland, Golfo San Jorge, Golfo San Matias, Mar del Plata, Miramar, Oceano Pacífico, XI e XII regiões do Chile, Patagonia, Península Valdes, Porto Louis, Teal Creek, Villa Gessell (Szidat 1955, 1961; Gibson 1976; Gaevskaya & Kovaleva 1978; Suriano & Sutton 1981; Gaevskaya *et al.* 1990; George-Nascimento & Arancibia 1994; Mackenzie & Longshaw 1995; Sardella & Timi 1996, 2004; Brickle *et al.* 2006; Brickle & MacKenzie 2007; Lanfranchi *et al.* 2009; Timi & Lanfranchi 2009; Timi *et al.* 2008, 2009; Braicovich & Timi 2008, 2010; MacKenzie *et al.* 2013; Pereira *et al.* 2014).

**Argentina e Uruguai** – *Merluccius hubbsi*, área de pesca comum aos dois países (Sardella & Timi 1996).

**Chile** – *Dissostichus eleginoides*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, *M. gayi gayi*, *Micromesistius australis*, Coquimbo, Golfo San Jorge, Golfo San Matias, Lebu, Puerto Montt, Quellon, San Antonio, Talcahuano (Fernández 1985; Mackenzie & Longshaw 1995; George-Nascimento 1996; Oliva 2001; Oliva & Ballón 2002; Oliva *et al.* 2008; Chávez *et al.* 2012; MacKenzie *et al.* 2013).

**Equador** – *Cratinus agassizii*, *Paralabrax humeralis*, Enseada Tagus, Galápagos, Ilha Albemarle (Manter 1940).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, intestino, Callao (Chero *et al.* 2014b).

*Derogenes* sp.

**Chile** – *Sebastes capensis*, intestino, Coquimbo (González & Acuña 2000).

***Gonocerca crassa*** Manter, 1934

**Argentina** – *Dissostichus eleginoides*, *Merluccius hubbsi*, *Salilota australis*, estômago, Patagonia, sudoeste do oceano Atlântico (Gaevskaya & Kovaleva 1978; Gaevskaya *et al.* 1990).

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Merluccius hubbsi*, *Salilota australis*, estômago, Ilhas Falkland, sudoeste do oceano Atlântico (Gaevskaya & Kovaleva 1978; Gaevskaya *et al.* 1990).

***G. haedrichi*** Campbell & Munroe, 1977

**Argentina e U.K.** – *Macrourus carinatus*, *M. holotrachys* (= *Coryphaenoides holotrachys*), região norte, Ilhas Falkland (Gaevskaya & Rodyuk 1983; 1988b,c).

***G. phycidis*** Manter, 1925

**Argentina e U.K.** – *Coelorinchus fasciatus*, *Dissostichus eleginoides*, *Macrourus carinatus*, *M. holotrachys*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, *Seriolella porosa*, brânquias, cavidade bucal, esôfago, estômago, intestino, Ilhas Falkland, Golfo San Matias, North Scotia Ridge, Patagonia (Gaevskaya & Kovaleva 1978; Suriano & Sutton 1981; Gaevskaya & Rodyuk 1988b,c; Gaevskaya *et al.* 1990; Mackenzie & Longshaw 1995; Zdzitowiecki & Cielecka 1998; Brickle *et al.* 2006; Guagliardo *et al.* 2010; MacKenzie *et al.* 2013).

**Chile** – *Dissostichus eleginoides*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, Golfo, San Matias, Lebu, Quellon (Mackenzie & Longshaw 1995; Oliva 2001; Oliva *et al.* 2008; Chávez *et al.* 2012; MacKenzie *et al.* 2013).

**G. taeniata** Gaevskaya & Rodyuk, 1983

**Argentina e U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Micromesistius australis*, estômago, Ilhas Falkland, Patagonia (Gaevskaya & Rodyuk 1983; Gaevskaya *et al.* 1990).

**G. trematomi** Byrd, 1963

**Argentina** – *Stromateus stellatus* (= *Stromateus maculatus*), estômago, intestino, sudoeste do oceano Atlântico (Gaevskaya & Kovaleva 1978).

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, Rio de Janeiro (Fernandes *et al.* 2009).

**Gonocercella pacifica** Manter, 1940

**Brasil** – *Menticirrhus americanus*, *Mycteroperca* sp., *Trachinotus ovatus* (= *T. glaucus*), estômago, Rio de Janeiro (Gomes *et al.* 1978; Chaves & Luque 1998; Fernandes *et al.* 2009).

**Chile** – *Trachinotus paitensis*, Antofagasta (Luque & Oliva 1993b).

**Colômbia** – *Trachinotus rhodopus*, Porto Utria (Manter 1940).

**Peru** – *Trachinotus paitensis*, Chorrillos (Luque & Oliva 1993b).

**Gonocercella** sp.

**Brasil** – *Balistes capriscus*, *Dactylopterus volitans*, intestino, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2005; Cordeiro & Luque 2005b).

**Leurodera decora** Linton, 1910

**Brasil** – *Pinguipes brasilianus*, *Pseudoperca numida*, *P. semifasciata*, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2008; Timi *et al.* 2010).

**Colômbia** – *Umbrina coroides*, Cienaga Grande de Santa Marta (Romero & Galeano 1981).

**Venezuela** – *Haemulon aurolineatum*, *H. bonariense*, *H. melanurum*, estômago, intestino, Golfo de Cariaco (Centeno & Bashirullah 2003).

**L. distinctum** (Nasir & Gómez, 1977) Gibson & Bray, 2002

Sinônimo: *Orthoruberus distinctum* (Nasir & Gómez, 1977)

**Venezuela** – *Orthopristis ruber*, estômago, Cumaná, Sucre (Nasir & Gómez 1977).

**L. pacifica** Manter, 1940

**Equador** – *Anisotremus interruptus*, *A. scapularis*, estômago, Galápagos, Ilhas Albemarle, Charles e James (Manter 1940).

**Elongoparorchis moniliovatus** (Freitas & Kohn, 1967) Jones & Khalil, 1984

Sinônimos: *Dollfustravassosius moniliovatus* (Freitas & Kohn, 1967), *Pelorohelminis moniliovata* (Freitas & Kohn, 1967)

**Brasil** – *Genidens barbatus* (= *Netuma barba*), *Notarius grandicassis* (= *Tachysurus grandicassis*), vesícula natatória, Ilha da Marambaia, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro (Freitas & Kohn 1967b; Amato 1974; Pereira & Costa 1986).

**Família Didymozoidae** Monticelli, 1888

*Coelioididymocystis kamegaiti* Yamaguti, 1970

**Brasil** – *Katsuwonus pelamis*, ceco pilórico, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2005).

**Chile** – *Katsuwonus pelamis*, Antofagasta (Oliva 1984a).

*Coeliotrema thynni* Yamaguti, 1938

**Brasil** – *Euthynnus alleteratus*, *Thunnus albacares*, *T. atlanticus*, *T. obesus*, ceco pilórico, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2009, 2014).

*Didymocylindrus simplex* (Ishii, 1935) Yamaguti, 1970

**Brasil** – *Katsuwonus pelamis*, epiderme das lamelas branquiais, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Justo *et al.* 2013).

*D. lamotheargumedei* Kohn & Justo, 2008

**Brasil** – *Katsuwonus pelamis*, *Thunnus albacares*, *T. atlanticus*, opérculo, palato, Rio de Janeiro (Kohn & Justo 2008).

*D. neothunni* (Yamaguti, 1970) Pozdnyakov, 1996

**Brasil** – *Thunnus atlanticus*, língua, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2012b).

*Didymocystis bifasciatus* (Yamaguti, 1970)

**Brasil** – *Thunnus atlanticus*, brânquias, opérculo, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2014).

*D. lamotheargumedei* Kohn & Justo, 2008

**Brasil** – *Thunnus atlanticus*, opérculos, palato, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2014).

*D. neothunni* (Yamaguti, 1970)

**Brasil** – *Thunnus atlanticus*, língua, Rio de Janeiro (Justo & Kohn, 2014).

*D. orbitalis* Yamaguti, 1970

**Brasil** – *Thunnus atlanticus*, *T. obesus*, conjuntivo periorbital, tecido adiposo, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2005, 2014).

*D. scomberomori* (MacCallum & MacCallum, 1916)

**Brasil** – *Scomberomorus brasiliensis*, brânquias, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2006).

*D. wedli* Ariola, 1902

**Brasil** – *Thunnus albacares*, brânquias, Rio de Janeiro (Kohn *et al.* 2001).

*Didymocystis* sp.

**Brasil** – *Euthynnus alleteratus*, intestino, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2006).

*Didymoproblema fusiforme* Ishii, 1935

**Brasil** – *Katsuwonus pelamis*, brânquias, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2005).

*Didymoproblema* sp.

**Peru** – *Katsuwonus pelamis*, brânquias, região norte (Tantaleán *et al.* 1992).

*Didymosulcus palati* (Yamaguti, 1970) Pozdnyakov, 1990

**Brasil** – *Thunnus albacares*, *T. atlanticus*, *T. obesus*, brânquias, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Justo *et al.* 2008; Justo & Kohn, 2014).

*D. philobranchiarc*a (Yamaguti, 1970) Pozdnyakov, 1990

**Brasil** – *Thunnus albacares*, *T. atlanticus*, *T. obesus*, brânquias, opérculo, palato, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Justo *et al.* 2008; Justo & Kohn 2014).

*D. wedli* (Ariola, 1902)

**Brasil** – *Thunnus atlanticus*, brânquias, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2014).

*Didymozoon longicolle* Ishii, 1935

**Brasil** – *Katsuwonus pelamis*, *Thunnus atlanticus*, *T. obesus*, filamentos branquiais, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2012b, 2014).

*Didymozoon* sp.

**Brasil** – *Katsuwonus pelamis*, brânquias, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2006).

**Chile** – *Brama australis*, Talcahuano (George-Nascimento *et al.* 2002).

**Peru** – *Scomberomorus sierra*, região norte (Tantaleán *et al.* 1992).

*Distomum fenestratum* Linton, 1907 (forma imatura)

**Colômbia** – *Haemulon steindachneri*, Baía de Santa Marta (Vélez 1978).

*Koellikeria* sp.

**Peru** – *Scomber japonicus*, mesentério, Porto de Chicama (Cruces *et al.* 2014).

*Koellikerioides apicalis* Yamaguti, 1970

**Brasil** – *Thunnus albacares*, *T. atlanticus*, *T. obesus*, brânquias, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2011, 2014).

*K. internogastricus* Yamaguti, 1970

**Brasil** – *Thunnus atlanticus*, estômago, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2014).

*K. intestinalis* Yamaguti, 1970

**Brasil** – *Euthynnus alletteratus*, *Thunnus albacares*, *T. atlanticus*, *T. obesus*, superfície interna do intestino, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2011, 2014).

*K. externogastricus* Yamaguti, 1970

**Brasil** – *Thunnus albacares*, músculos da parede externa do estômago, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2011).



***Koellikerioides* sp.**

**Peru** – *Sarda chilensis chilensis* (= *Sarda chiliensis*), intestino, Arequipa (Tantaleán *et al.* 1992).

***Lobatozoum multisacculatum* Ishii, 1935**

**Brasil** – *Euthynnus alleteratus*, *Katsuwonus pelamis*, brânquias, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2006).

***Maccallumtrema* sp.**

**Brasil** – *Urophycis brasiliensis*, mesentério, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2004).

**Peru** – *Scomber japonicus*, mesentério, Porto de Chicama (Cruces *et al.* 2014).

***Nematobothrium pelamydis* (Taschenberg, 1879) Ishii, 1935**

**Brasil** – *Sarda sarda*, opérculo, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2006).

***N. scombri* (Taschenberg, 1879) Ishii, 1935**

**Brasil** – *Scomber japonicus*, brânquias, opérculo, ovário, Rio de Janeiro (Rego & Santos 1983; Alves *et al.* 2003).

**Peru** – *Scomber japonicus* (= *S. japonicus peruanus*), brânquias, Callao, Chorrillos, Porto Chicama (Tantaleán & Huiza 1994; Cruces *et al.* 2014).

***Nematobothrium* spp.**

**Argentina** – *Scomber japonicus*, El Rincón, Mar del Plata (Cremonte & Sardella 1997).

***Neodiplotrema pelamydis* (Yamaguti, 1938) Yamaguti, 1938**

**Brasil** – *Katsuwonus pelamis*, brânquias, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2005).

***Neotorticaecum* sp.**

**Brasil** – *Paralichthys isosceles*, *P. patagonicus*, cavidade abdominal, estômago, fígado, gônadas, intestino, musculatura abdominal, rins, Rio de Janeiro (Felizardo *et al.* 2011).

***Nephodidymotrema ahi* Yamaguti, 1970**

**Brasil** – *Thunnus albacares*, *T. atlanticus*, *T. obesus*, rins, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2012b, 2014).

***Ovarionema tobothrium saba* (Saba Kamegai & Shimazu, 1982)**

**Peru** – *Scomber japonicus*, gônadas, Porto Chicama (Cruces *et al.* 2014).

***Paralichthytrema patagonicum* Szidat, 1960**

**Argentina** – *Paralichthys patagonicus*, brânquias, Porto Quequén (Szidat 1960).

***Pozdnyakovia gibsoni* Justo & Kohn, 2012**

**Brasil** – *Katsuwonus pelamis*, serosa do estômago, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2012a).

***Torticaecum* sp.**

**Brasil** – *Paralichthys isosceles*, *P. patagonicus*, cavidade abdominal, estômago, fígado, gônada, intestino, musculatura abdominal, rins, Rio de Janeiro (Felizardo *et al.* 2011).

***Unitubulotestis sardae* (MacCallum & MacCallum 1916) Yamaguti 1958**

**Brasil** – *Sarda sarda*, brânquias, Rio de Janeiro (Hsu 1968).

***Unitubulotestis* sp.**

**Peru** – *Sarda chilensis chilensis* (= *Sarda chiliensis*), *Scomber japonicus* (= *Scomber japonicus peruanus*), opérculo, região norte (Tantaleán *et al.* 1992).

***Wedlia retrorbitalis* (Yamaguti, 1970)**

**Brasil** – *Thunnus obesus*, tecido adiposo retrorbital, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2010).

***W. submaxillaris* (Yamaguti, 1970)**

**Brasil** – *Thunnus obesus*, região maxilar, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Justo & Kohn 2010).

**Família Hemiuridae Looss, 1899*****Brachyphallus crenatus* (Rudolphi, 1802) Odhner, 1905**

**Argentina e U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Macrourus carinatus*, *M. holotrachys* (= *Coryphaenoides holotrachys*), intestino, Ilhas Falkland, Patagonia (Gaevsкая & Rodyuk 1983; Gaevsкая & Rodyuk 1988c; Gaevsкая *et al.* 1990).

**Chile** – *Dissostichus eleginoides*, Lebu, Quellon (Oliva *et al.* 2008).

***Brachyphallus parvus* (Manter, 1947) Skrjabin & Guschanskaya, 1955**

Sinônimo: *Lecithochirium parvum* (Manter, 1947)

**Argentina e U.K.** – *Macruronus magellanicus*, *Porichthys porosissimus*, estômago, intestino, Bahia Blanca, Ilhas Falkland (Gaevsкая & Kovaleva 1978; Tanzola *et al.* 1997).

**Brasil** – *Dactylopterus volitans*, *Lutjanus synagris*, *Pomatomus saltatrix*, *Priacanthus arenatus*, *Prionotus punctatus*, Cabo Frio, Espírito Santo, Rio de Janeiro, Vitória (Travassos *et al.* 1967; Rego *et al.* 1983; Luque & Chaves 1999; Fábio 2000; Justo *et al.* 2003; Bicudo *et al.* 2005; Cordeiro & Luque 2005b).

**Chile** – *Macruronus magellanicus*, Talcahuano (Oliva 2001).

***Brachyphallus* sp.**

**Brasil** – *Pinguipes brasiliensis*, *Scomberomorus brasiliensis*, estômago, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2006; Timi *et al.* 2010).

**Chile** – *Coelorinchus chilensis*, Arquipélago de Juan Fernández (Pardo-Gandarillas *et al.* 2008).

**Venezuela** – *Haemulon aurolineatum*, Golfo de Cariaco (Bashirullah & Centeno 1998).

***Bunocotyle sudatlantica* Parukhin, 1976**

**Brasil** – Chaetodontidae gen. sp., estômago, Bahia (Parukhin 1976).

***Catarinatrema verrucosum*** Freitas & Santos, 1971

**Brasil** – *Trichiurus lepturus*, intestino, ceco, Espírito Santo (Freitas & Santos 1971; Vicente & Santos 1974).

***Dinosoma clupeola*** Fernandes & Goulart, 1989

**Brasil** – *Aspistor luniscutis*, *Genidens barbatus* (= *Netuma barba*), *Harengula clupeola*, intestino, estômago, Angra dos Reis, Rio de Janeiro (Fernandes & Goulart 1989a; Tavares & Luque 2004a; Tavares & Luque 2008).

***Dinosoma* sp.**

**Chile** – *Notacanthus sexspinis*, Arquipélago de Juan Fernández (Pardo–Gandarillas *et al.* 2008).

***Dinurus barbatus*** (Cohn, 1902) Looss, 1907

**Brasil** – *Coryphaena equiselis*, *C. hippurus*, *Sarda sarda*, intestino (Looss 1907).

***D. longisinus*** Looss, 1907

**Chile** – *Coryphaena hippurus*, estômago, intestino, Antofagasta (Oliva, 1984a).

**Peru** – *Coryphaena hippurus*, Chorrillos, Lima (López & Tantaleán 1984).

***D. scombri*** Yamaguti, 1934

**Brasil** – *Euthynnus alleteratus*, estômago, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2006).

***D. tornatus*** (Rudolphi, 1819) Looss, 1907

**Brasil** – *Coryphaena hippurus*, estômago, intestino, Rio de Janeiro (Fernandes 1970).

**Chile** – *Coryphaena hippurus*, Antofagasta (Oliva 1984a).

***Dinurus* sp.**

**Brasil** – *Dactylopterus volitans*, *Selene setapinnis*, estômago, intestino, Rio de Janeiro (Cordeiro & Luque 2004, 2005b).

**Peru** – *Coryphaena hippurus*, Arequipa, La Libertad, Moquegua, Tacna, Trujillo (Tantaleán *et al.* 1992).

***Ectenurus lepidus*** Looss, 1907

**Argentina** – *Percophis brasiliensis*, intestino, Mar del Plata, San Antonio Oeste (Braicovich *et al.* 2009).

**Brasil** – *Oligoplites saurus*, Espírito Santo (Travassos *et al.* 1967).

***E. virgulus*** Linton, 1910

**Argentina** – *Percophis brasiliensis*, *Pseudoperca semifasciata*, *Trachurus lathami*, *Urophycis brasiliensis*, estômago, Mar del Plata, Porto Quequén, Miramar, Villa Gesell (Szidat 1961; Timi & Lanfranchi 2009; Braicovich & Timi 2010; Braicovich *et al.* 2012).

***E. yamagutii*** Nahhas & Powell, 1971

**Brasil** – *Caranx crysos*, *Chloroscombrus chrysurus*, *Haemulon sciurus*, *Trachinotus carolinus*, *Trachurus lathami*, *Urophycis brasiliensis*, estômago, intestino, Rio de Janeiro (Fernandes *et al.* 1985a; Pereira *et al.* 2014).

*Ectenurus* sp.

**Argentina e Uruguai** – *Percophis brasiliensis*, estômago, intestino, zona de pesca comum aos dois países (Braicovich & Timi 2008).

**Peru** – *Alphestes afer*, *Trachinotus rhodopus*, La Libertad, Trujillo (Tantaleán *et al.* 1992).

*Elytrophalloides oatesi* (Leiper & Atkinson, 1914) Szidat & Graefe, 1967

Sinônimos: *Plerurus* sp., *Elytrophalloides merluccii* (Szidat, 1955)

**Argentina e U.K.** – *Antimora rostrata*, *Ceratoscopelus warmingii*, *Cottoperca gobio*, *Dissostichus eleginoides*, *Eleginops maclovinus*, *Gymnoscopelus bolini*, *G. nicholsi*, *Macrourus carinatus*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis* (= *M. polylepis*), *M. hubbsi*, *Patagonotothen ramsayi* (= *Notothenia ramsayi*), *Percophis brasiliensis*, *Protomyctophum normani*, *P. tenisoni*, *Pseudoperca semifasciata*, *Salilota australis*, *Seriolella porosa*, *Urophycis brasiliensis*, *Xystreurys rasile*, cavidade bucal, esôfago, estômago, área de pesca comum a Argentina e Uruguai, Ilhas Falkland, Golfo San Jorge, Golfo San Matias, Mar del Plata, Miramar, Península Valdes, Porto Louis, Porto Quequén, sudoeste do oceano Atlântico, San Antonio Oeste, Tierra del Fuego, Patagonia (Szidat 1950, 1955, 1961; Gibson 1976; Parukhin & Lyadov 1981; Suriano & Sutton 1981; Gaevskaya & Rodyuk 1988a,c; Gaevskaya *et al.* 1990; George-Nascimento & Arancibia 1994; Mackenzie & Longshaw 1995; Rodyuk 1995; Sardella & Timi 1996, 2004; Brickle *et al.* 2006; Brickle & MacKenzie 2007; González *et al.* 2007; Braicovich *et al.* 2009; Timi & Lanfranchi 2009; Braicovich & Timi 2010; Guagliardo *et al.* 2010; MacKenzie *et al.* 2013; Pereira *et al.* 2014).

**Argentina e Uruguai** – *Merluccius hubbsi*, área de pesca comum aos dois países (Sardella & Timi 1996).

**Chile** – *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, Talcahuano (Mackenzie & Longshaw 1995; Oliva 2001; Chávez *et al.* 2012; MacKenzie *et al.* 2013).

*Elytrophallus mexicanus* Manter, 1940

**Equador** – *Paranthias furcifer*, estômago, Galápagos, Ilha James (Manter 1940).

*Genolinea bowersi* (Leiper & Atkinson, 1914)

**U.K.** – *Macrourus carinatus*, estômago, Ilhas Falkland (Gaevskaya & Rodyuk 1988a,b).

*Glomericirrus macrouri* (Gaevskaya, 1975) Gaevskaya, 1979

**Argentina e U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Macrourus carinatus*, brânquias, estômago, Ilhas Falkland, sudoeste do oceano Atlântico (Gaevskaya & Rodyuk 1988c; Gaevskaya *et al.* 1990; Brickle *et al.* 2006).

*Lecithochirium callaoensis* Luque & Oliva, 1993

**Peru** – *Gymnothorax porphyreus* (= *Gymnothorax wieneri*), estômago, intestino, Callao (Luque & Oliva 1993b).

*Lecithochirium floridense* (Manter, 1934) Crowcroft, 1945

**Argentina** – *Paralichthys patagonicus*, estômago, Porto Quequén (Szidat 1961).

*L. fusiforme* Lühe, 1901

Sinônimo: *Sterrhurus fusiformis* (Lühe, 1901)

**Equador** – *Muraena clepsydra*, estômago, Cape Elena (Manter 1940).

***L. genypteri*** Manter, 1954

**Argentina e U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Genypterus blacodes*, *G. brasiliensis*, *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, *Sebastes capensis*, estômago, Ilhas Falkland, Golfo San Jorge (Gaevskaya & Kovaleva 1978; Suriano & Sutton 1981; Gaevskaya *et al.* 1990; Mackenzie & Longshaw 1995; Sardella *et al.* 1998; Brickle *et al.* 2006).

**Chile** – *Dissostichus eleginoides*, *Genypterus maculatus*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *Sebastes capensis*, Antofagasta, Coquimbo, Golfo San Jorge, Lebu, Quellon, Talcahuano, Valparaíso (George-Nascimento & Huet 1984; Mackenzie & Longshaw 1995; González & Poulin 2005b; González *et al.* 2006; Oliva *et al.* 2008; González & Oliva 2009; MacKenzie *et al.* 2013).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, intestino, Callao (Chero *et al.* 2014b).

***L. imocavus*** (Looss, 1907) Skrjabin & Guschanskaya, 1955

**Brasil** – *Euthynnus alletteratus*, intestino, Macaé, Rio de Janeiro (Vicente & Santos 1973).

***L. magnaporum*** Manter, 1940

**Equador** – *Epinephelus* sp., *Euthynnus alletteratus*, *Paralabrax humeralis*, *Seriola lalandi* (= *S. dorsalis*), estômago, Galápagos, Ilhas Albemarle, Charles e Hood (Manter 1940).

***L. manteri*** Freitas & Gomes, 1971

**Brasil** – *Trichiurus lepturus*, intestino, Rio de Janeiro (Freitas & Gomes 1971).

***L. microstomum*** Chandler, 1935

Sinônimo: *Glomerocirrus septemlobus* Freitas & Kohn, 1965

**Argentina, Uruguai e U.K.** – *Calamus brachysomus*, *Caulolatilus* sp., *Cynoscion guatucupa*, *Engraulis anchoita*, *Euthynnus alletteratus*, *Micropogonias furnieri*, *Paralabrax humeralis*, *Paranthias furcifer*, *Parona signata*, *Percophis brasiliensis*, *Pseudopercis semifasciata*, *Urophycis brasiliensis*, estômago, intestino, vesícula biliar, vesícula natatória, Buenos Aires, El Rincón, Golfo San Matias, Galápagos, Ilhas Albemarle, Charles e James, Mar Chiquita, Mar del Plata, Miramar, Península Valdes, plataforma continental do Atlântico sudoeste, zona de pesca comum, Argentina e Uruguai, sudoeste do oceano Atlântico (Manter 1940; Szidat 1969; Sardella *et al.* 1995; Timi *et al.* 1999; Timi 2003; Timi *et al.* 2005; Timi & Lanfranchi 2009; Alarcos & Etchegoin 2010; Braicovich & Timi 2008, 2010; Pereira *et al.* 2014).

**Brasil** – *Caranx hippos*, *C. latus*, *Cephalopholis fulva*, *Cynoscion guatucupa*, *Eucinostomus argenteus*, *Macrodon ancylodon*, *Menticirrhus americanus*, *Micropogonias furnieri*, *Mycteroperca* sp., *Oligoplites palometa*, *O. saliens*, *Paralonchurus brasiliensis*, *Parona signata*, *Pinguipes brasilianus*, *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, *Scombroides occidentalis*, *Selene setapinnis*, *Thunnus atlanticus*, *Trichiurus lepturus*, *Thyrstitops lepidopoides*, Angra dos Reis, Cabo Frio, Florianópolis, Macaé, Pedra de Guaratiba, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Freitas & Kohn 1965a; Vicente & Santos 1973; Amato 1983c; Wallet & Kohn 1987; Fábio 1988; Takemoto *et al.* 1995, 1996; Chaves & Luque 1998; Alves & Luque 2000; Luque *et al.* 2000; Silva *et al.* 2000a,b; Alves & Luque 2001a; Fábio 2001; Luque & Alves 2001; Ribeiro *et al.* 2002; Luque *et al.* 2003; Sabas & Luque 2003; Cordeiro & Luque 2004; Timi *et al.* 2005; Luque *et al.* 2008; Fernandes *et al.* 2009; Luque *et al.* 2010; Timi *et al.* 2010; Carvalho & Luque 2011; Justo & Kohn 2014).

***L. cfr. microstomum***

**Argentina** – *Porichthys porosissimus*, estômago, Bahia Blanca (Acebal *et al.* 2011).

***L. monticellii*** (Linton, 1898) Crowcroft, 1946

**Argentina** – *Echeneis naucrates* (Szidat & Nani 1951).

**Brasil** – *Trachurus lathami*, brânquias, estômago, Rio de Janeiro (Fernandes *et al.* 1985a)

**Venezuela** – *Trichiurus lepturus*, Cumaná, Sucre (Nasir & Diaz 1971).

***L. muraenae*** Manter, 1940

**Equador** – *Muraena clepsydra*, estômago, Cabo Elena (Manter 1940).

**Peru** – *Gymnothorax porphyreus* (= *G. wieneri*), Callao, Lima (Tantaleán *et al.* 1992).

***L. perfidum*** Gomes, Fábio & Rolas, 1972

**Brasil** – *Scomber colias*, estômago, Rio de Janeiro (Gomes *et al.* 1972).

***L. selkiriensis*** Oliva & Guerra, 1988

**Chile** – *Gymnothorax porphyreus*, esôfago, estômago, Ilha Alejandro Selkirk, Arquipélago Juan Fernández (Oliva & Guerra 1988).

***L. texanum*** (Chandler, 1941) Manter, 1947

**Brasil** – *Selene vomer*, estômago, Rio de Janeiro (Fábio 1976b).

***L. zeloticus*** (Travassos, Freitas & Bührnheim, 1966) Nasir & Diaz, 1971

Sinônimo: *Separogermiductus zeloticus* Travassos, Freitas & Bührnheim, 1966

**Brasil** – *Caranx hippos*, estômago, Espírito Santo (Travassos *et al.* 1966c, 1967).

***Lecithochirium* sp.**

Sinônimo: *Sterrhurus* sp.

**Brasil** – *Archosargus rhomboidalis*, *Dactylopterus volitans*, *Euthynnus alleteratus*, *Mola mola*, *Priacanthus arenatus*, *Sarda sarda*, *Trichiurus lepturus*, *Urophycis mystacea*, Rio Grande do Norte, Rio de Janeiro (Tavares *et al.* 2001; Alves *et al.* 2002a; Cordeiro & Luque 2005a,b; Alves & Luque 2006; Ahid *et al.* 2009; Carvalho & Luque 2011).

**Chile** – *Bovichthus chilensis*, *Coelorinchus chilensis*, *Gymnothorax porphyreus* (= *G. wieneri*), *Helicolenus lengerichi*, *Hippoglossina macrops*, *Nezumia pulchella*, *Prolatilus jugularis*, *Sebastes capensis*, Antofagasta, Arquipélago Juan Fernández, Aysén, Chome, Coquimbo, El Teniente, Huasco, Pucatrihue, Porto de Talcahuano, Taltal (Oliva & Guerra 1987; George-Nascimento & Iriarte 1989; González & Acuña 1998, 2000; Muñoz *et al.* 2002; Oliva & Gonzalez 2004; González & Poulin 2005; González *et al.* 2008; Pardo-Gandarillas *et al.* 2008; Salinas *et al.* 2008; González & Oliva 2009).

**Peru** – *Gymnothorax porphyreus* (= *G. wieneri*), *Labrisomus philippii*, Chorrillos, Lima (Rivera & Sarmiento 1990; Tantaleán *et al.* 1992).

**U.K.** – *Macrourus holotrachys*, estômago, intestino, Ilhas Falkland, North Scotia Ridge (Zdzitowiecki & Cielecka 1998).

***Lecithocladium chaetodipteri*** Amato, 1983

**Brasil** – *Chaetodipterus faber*, estômago, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Amato 1983c; Cezar & Luque 1999).

***L. cristatum*** (Rudolphi, 1919) Looss, 1907

Sinônimo: *Lecithocladium falklandicum* Gayevskaya & Kovaleva, 1978

**Argentina** e **U.K.** – *Paralichthys orbignyanus*, *Percophis brasiliensis*, *Pseudopercis semifasciata*, *Seriolella porosa*, *Stromateus stellatus* (= *S. maculatus*), *Urophycis brasiliensis* estômago, intestino, Buenos Aires, Ilhas Falkland, Golfo San Matias, Mar Chiquita, Mar del Plata, Península Valdes, San Antonio Oeste (Gibson 1976; Gaevskaya & Kovaleva 1978; Braicovich *et al.* 2009; Timi & Lanfranchi 2009; Alarcos & Etchegoin 2010; Braicovich & Timi 2010; Guagliardo *et al.* 2010; Pereira *et al.* 2014).

**Brasil** – *Urophycis brasiliensis*, Rio Grande do Sul (Pereira *et al.* 2014).

**Chile** – *Seriolella violacea*, Antofagasta (Luque & Oliva 1993b).

**Peru** – *Peprilus snyderi*, estômago e intestino, *Seriolella violacea*, *Stromateus stellatus*, Chorrillos, Lima (Luque & Oliva 1993b; Iannacone *et al.* 2010; Ñacari & Sanchez 2014).

***L. excisum*** Rudolphi, 1819

**Brasil** – *Peprilus paru*, faringe, Rio de Janeiro (Fábio 1988).

***L. harpodontis*** Srivastava, 1942

**Brasil** – *Scomber colias*, *S. japonicus*, estômago, intestino, Espírito Santo, Rio de Janeiro, Vitória (Travassos *et al.* 1967; Rego & Santos 1983; Fernandes *et al.* 1985a; Abdallah *et al.* 2002; Alves *et al.* 2003).

***L. havanensis*** (Viguera, 1958)

Sinônimos: *Ectenurus rodriguesi* Cristóforo & Guimarães, 1974 segundo Gibson & Bray (1986)

**Brasil** – *Gymnothorax vicinus*, intestino, Bahia, Ilha de Itaparica (Cristóforo & Guimarães 1974).

***Lecithocladium*** sp.

**Argentina** – *Percophis brasiliensis*, estômago, intestino, Golfo San Matias (Braicovich & Timi 2008).

**Brasil** – *Peprilus paru*, Rio de Janeiro (Azevedo *et al.* 2007).

**Peru** – *Centropomus nigrescens*, *Seriolella violacea*, Arequipa, Chimbote (Ancash), Moquegua, Tacna (Tantaleán *et al.* 1982).

***Mecoderus oligoplitis*** Manter, 1940

**Equador** – *Oligoplites saurus*, brânquias, estômago, San Francisco (Manter 1940).

***Myosaccium opisthonema*** (Siddiqi & Cable, 1960) Overstreet, 1969

Sinônimo: *Myosaccium ecaude* Montgomery, 1957

**Brasil** – *Harengula clupeola*, *Opisthonema oglinum*, *Sardinella aurita*, *S. brasiliensis* (= *S. janeiro*), *Sardinella* sp., *Trachinotus carolinus*, *T. marginatus*, estômago, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Kohn & Bührnheim 1964; Feijó *et al.* 1979; Amato 1983c; Rodrigues *et al.* 1990; Fábio 1996).

***Myosaccium*** sp.

**Peru** – *Alphestes afer*, intestino, La Libertad, Trujillo (Tantaleán *et al.* 1992).

***Parahemiurus anchoviae*** Vaz & Pereira, 1930

**Brasil** – *Lycengraulis grossidens* (= *Anchovia olida*, *Lycengraulis olidus*), *Mugil platanus*, estômago, intestino, Rio de Janeiro, Santos, São Paulo (Vaz & Pereira 1930; Knoff *et al.* 1997).

***P. ecuadori*** Manter, 1940

**Equador** – *Anchoviella* sp., estômago, San Francisco (Manter 1940).

***P. merus*** (Linton, 1910) Yamaguti, 1938

Sinônimos: *Parahemiurus anchoviae* Amato, 1983, *Parahemiurus parahemiurus* Vaz & Pereira, 1930

**Argentina** – *Engraulis anchoita*, *Percophis brasiliensis*, estômago, intestino, Mar del Plata, plataforma continental do Atlântico sudoeste, Argentina e Uruguai, San Antonio (Timi *et al.* 1999; Timi 2003; Braicovich *et al.* 2009; Braicovich & Timi 2010).

**Brasil** – *Anchoa tricolor*, *Caranx hippos*, *C. latus*, *Ctenosciaena gracilicirrhus*, *Cynoscion guatucupa*, *C. leiarchus*, *Dactylopterus volitans*, *Genypterus brasiliensis*, *Haemulon sciurus*, *Harengula clupeola*, *Harengula* sp., *Isopisthus parvipinnis*, *Lycengraulis grossidens*, *Macrodon ancylodon*, *Oligoplites palometa*, *O. saliens*, *Opisthonema oglinum*, *Pagrus pagrus*, *Parona signata*, *Pinguipes brasiliensis*, *Pomatomus saltatrix*, *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, *Sardinella aurita*, *Sardinella* sp., *Selene setapinnis*, *Tylosurus acus acus* (*Tylosurus acus*), *Urophycis brasiliensis*, Angra dos Reis, Cabo Frio, Espírito Santo, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina, São Paulo, Vitória (Vaz & Pereira 1930; Travassos *et al.* 1967; Gomes *et al.* 1972; Feijó *et al.* 1979; Kohn *et al.* 1982; Amato 1983c; Rego *et al.* 1983; Fábio 1988; Wallet & Kohn 1987; Rodrigues *et al.* 1990; Takemoto *et al.* 1995, 1996; Luque & Chaves 1999; Luque *et al.* 2000; Luque & Alves 2001; Paraguassú *et al.* 2002; Sabas & Luque 2003; Alves *et al.* 2004; Tavares *et al.* 2004, 2005; Cordeiro & Luque 2004, 2005b; Timi *et al.* 2005; Luque *et al.* 2008; Fernandes *et al.* 2009; Timi *et al.* 2010; Cárdenas *et al.* 2012; Pereira *et al.* 2014).

**Colômbia** – *Oligoplites saurus*, Cienaga Grande de Santa Marta (Romero & Galeano 1981).

**Equador** – *Anchoa arenicola* (= *Anchovia arenicolla*), *Opisthonema libertate*, Ilha La Plata (Manter 1940).

**Uruguai e Argentina** – *Calamus bajonado*, *Orthopristis ruber*, Golfo de Cariaco, Ilhas Los Roques, Venezuela (Fischthal & Nasir 1974; Centeno *et al.* 2002), *Engraulis anchoita*, plataforma continental do Atlântico sudoeste (Timi *et al.* 1999).

***Parahemiurus* cfr. *merus***

**Argentina** – *Porichthys porosissimus*, estômago, Bahia Blanca (Acebal *et al.* 2011).

***Parahemiurus* sp.**

**Peru** – *Centropomus nigrescens*, *Trachinotus rhodopus*, estômago, intestino, Ancash, Chimbote, La Libertad, Trujillo (Tantaleán *et al.* 1982).

***Prolecithochirium* sp.**

**Venezuela** – *Haemulon aurolineatum*, golfo de Cariaco (Centeno & Bashirullah 2003).



*Saturnius maurepasi* Overstreet, 1977

**Brasil** – *Mugil liza*, *M. platanus*, celoma, estômago, Rio de Janeiro (Fernandes & Goulart 1992; Knoff *et al.* 1997).

**Colômbia** – *Mugil cephalus*, Cienaga Grande de Santa Marta (Romero & Galeano 1981).

*Stomachicola* sp.

**Argentina** – *Conger orbignianus*, *Porichthys porosissimus*, estômago, intestino, Bahia Blanca (Tanzola & Guagliardo 2000; Acebal *et al.* 2011).

**Família Hirudinellidae** Dollfus, 1932

*Hirudinella ventricosa* (Pallas, 1774) Baird, 1835

**Brasil** – *Coryphaena hippurus*, *Katsuwonus pelamis*, *Scomberomorus cavalla*, *Thunnus albacares*, *T. atlanticus*, *T. thynnus*, estômago, fígado, costa nordeste da América do Sul, Rio de Janeiro (Diesing 1850; Watertor 1973; Fernandes & Kohn 1984; Kohn *et al.* 2003).

**Equador** – *Acanthocybium solandri*, *Euthynnus alletteratus* (= *Gymnosarda alletterata*), Galápagos, Ilhas Charles e Hood (Manter 1940).

**Venezuela** – *Acanthocybium solandri* (= *Acanthocybium petus*), La Orchila (Caballero & Diaz-Ungria 1958).

*Lampritrema miescheri* (Zschokke, 1890) Margolis, 1962

Sinônimo: *Hirudinelloides elongatus* Gaevskaya & Kovaleva, 1977

**Argentina** – *Thyrsites atun*, estômago, esôfago, intestino, sudoeste do oceano Atlântico (Gaevskaya & Kovaleva 1977).

**Brasil** – *Mycteroperca* sp., Rio de Janeiro (Fernandes *et al.* 2009).

**Chile** – *Trachipterus altivelis*, Antofagasta (Oliva 1984a).

*Lampritrema* sp.

**Chile** – *Pseudopentaceros richardsoni*, intestino, Coronel (Pequeño *et al.* 2011).

**Família Lecithasteridae** Odhner, 1905

*Aponurus laguncula* Looss, 1907

**Argentina** – *Mullus argentinae*, *Odontesthes argentinensis*, *O. incisa*, *O. smitti*, *Paralichthys patagonicus*, *Percophis brasiliensis*, *Pinguipes brasiliensis*, *Porichthys porosissimus*, *Seriolella porosa*, *Trachurus lathami*, estômago, intestino, Bahia Blanca, Buenos Aires, Golfos San José e San Matias, Mar del Plata, Miramar, Patagonia, Porto Quequén, San Antonio Oeste, Villa Gesell (Szidat 1961; Braicovich *et al.* 2009; Lanfranchi *et al.* 2009; Timi *et al.* 2008, 2009; Braicovich & Timi 2010; Guagliardo *et al.* 2010; Braicovich *et al.* 2012; Carballo *et al.* 2011b, 2012).

**Brasil** – *Balistes capriscus*, *B. vetula*, *Chaetodipterus faber*, *Ctenosciaena gracilicirrhus*, *Dactylopterus volitans*, *Micropogonias furnieri*, *Mullus argentinae*, *Paralanchurus brasiliensis*, *Peprilus paru*, *Pseudopercis numida*, *Rhomboplites aurorubens*, *Scomber japonicus*, *Trachurus lathami*, *Umbrina coroides*, *Urophycis brasiliensis*, Angra dos Reis, Bahia, Ceará, Florianópolis, Fortaleza, Ilhéus, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Fernandes *et al.* 1985a; Pereira *et al.* 2000; Luque *et al.* 2002; Ribeiro *et al.* 2002;

Justo *et al.* 2003; Luque *et al.* 2003; Alves *et al.* 2004, 2005; Cordeiro & Luque 2005; Azevedo *et al.* 2007; Fernandes *et al.* 2009; Luque *et al.* 2010; Cárdenas *et al.* 2012; Pereira *et al.* 2014).

**A. pyriformis** (Linton, 1910) Overstreet, 1973

Sinônimos: *Leurodera ocyri* Travassos, Freitas & Bührnheim, 1965, *Leurodera inaequalis* Travassos, Freitas & Bührnheim, 1966, *Brachadena pyriformis* Linton, 1910

**Brasil** - *Archosargus rhomboidalis*, *Diapterus auratus* (= *D. olisthostomus*), *Eucinostomus melanopterus*, *Haemulon aurolineatum*, *H. sciurus*, *H. steindachneri*, *Haemulon* sp., *Isopisthus parvipinnis*, *Menticirrhus americanus*, *Micropogonias furnieri*, *Orthopristis ruber*, *Paralichthys brasiliensis*, *Paralonchurus brasiliensis*, *Umbrina coroides*, estômago, intestino, Bahia, Ceará, Espírito Santo, Florianópolis, Fortaleza, Ilhéus, Pedra de Guaratiba, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro, Santa Catarina, Sepetiba (Travassos *et al.* 1965h, 1966d, 1967; Kohn *et al.* 1982; Amato 1983c; Fernandes *et al.* 1985a; Luque *et al.* 1996a,b; Chaves & Luque 1998, 1999; Alves & Luque 2000; Pereira *et al.* 2000; Ribeiro *et al.* 2002; Luque *et al.* 2003, 2010).

**Venezuela** - *Haemulon aurolineatum*, *H. bonariense*, *H. flavolineatum*, *H. melanurum*, *H. parra*, *H. steindachneri*, *Orthopristis ruber*, Golfo de Cariaco (Centeno *et al.* 2002; Centeno & Bashirullah 2003).

**Aponurus** sp.

**Argentina** - *Eleginops maclovinus*, intestino, Tierra del Fuego (Szidat 1950).

**Brasil** - *Micropogonias furnieri*, estômago, intestino, Bahia, Ceará, Fortaleza, Ilhéus, Rio Grande do Sul (Luque *et al.* 2010).

**Peru** - *Alphestes afer*, La Libertad, Trujillo (Tantaleán *et al.* 1992).

**Hysterolecitha brasiliensis** Oliveira, Amato & Knoff, 1988

Sinônimo: *Hysterolecitha elongata* Manter, 1931

**Brasil** - *Mugil liza*, *M. platanus*, estômago, intestino, Espírito Santo, Rio de Janeiro (Travassos *et al.* 1967; Gomes *et al.* 1974; Oliveira *et al.* 1988).

**Hysterolecitha** sp.

**Brasil** - *Aspistor luniscutis*, intestino, Angra dos Reis, Rio de Janeiro (Tavares & Luque 2008).

**Lecithaster falcatus** Amato, 1983

**Brasil** - *Cynoscion leiarchus*, *Diplectrum radiale*, *Menticirrhus littoralis*, *Micropogonias furnieri*, estômago, intestino, Bahia, Florianópolis, Ilhéus, Santa Catarina (Amato 1983c; Luque *et al.* 2010).

**L. helodes** Overstreet, 1973

**Brasil** - *Mugil platanus*, intestino, Rio de Janeiro (Knoff *et al.* 1997).

**L. macrocotyle** Szidat & Graefe, 1967

Sinônimo: *Lecithaster australis* Prudhoe & Bray, 1973

**Argentina** e **U.K.** - *Dissostichus eleginoides*, *Patagonotothen ramsayi* (= *Notothenia ramsayi*), estômago, intestino, Ilhas Falkland, Patagonia, sudoeste do oceano Atlântico (Gaevskaia & Kovaleva 1978; Suriano & Sutton 1981; Gaevskaia *et al.* 1990; Brickle *et al.* 2006).

**Chile** – *Notothenia angustata*, Golfo Arauco (Muñoz *et al.* 2001).

***L. pacificum*** Figueroa & Puga, 1991

**Chile** – *Odontesthes regia* (= *Austromeniidia laticlava*), *Paralichthys microps*, intestino, Valdivia (Figueroa & Puga 1991; Torres *et al.* 1993).

***Lecithaster*** sp.

**Argentina** – *Odontesthes argentinensis*, *O. incisa*, *O. nigricans*, *O. smitti*, intestino, Buenos Aires, Golfos Nuevo e San José, Mar del Plata, Patagonia (Carballo *et al.* 2011b, 2012).

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, *Sicyases sanguineus*, Las Cruces, Puerto Montt, Reñaca, Talcahuano (George-Nascimento *et al.* 2009; Muñoz & Zamora 2011).

***Lecithophyllum*** sp.

**Chile** – *Hippoglossina macrops*, Valparaíso (González *et al.* 2008; González & Oliva 2009).

***Monorchiaponurus hemirhamphi*** Fischthal & Nasir, 1974

**Venezuela** – *Hemiramphus balao*, intestino, Ilhas Los Testigos (Fischthal & Nasir 1974).

***Prolecitha brasiliensis*** Amato, 1983

**Brasil** – *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, *Trachinotus marginatus*, intestino, Cabo Frio, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Amato 1983c; Luque *et al.* 2008).

**Família Sclerodistomidae** Odhner, 1927

***Copiatestis filiferus*** (Leuckart, *in* Sars 1885) Gibson & Bray, 1977

Sinônimo: *Syncoelium filiferum* Leuckart, *in* Sars 1885

**Brasil** – *Katsuwonus pelamis*, *Thunnus albacares*, intestino, Rio de Janeiro (Fernandes *et al.* 2002).

**Chile** – *Trachurus murphyi*, Iquique (Oliva 1999); *Hemilutjanus macrophthalmos*, Lima, Perú (Tantaleán & Lefevre 2004).

***Prosogonotrema bilabiatum*** Pérez-Vigueras, 1940

**Brasil** – *Chaetodipterus faber*, *Rhomboplites aurorubens*, estômago, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Amato 1983c; Cezar & Luque 1999; Justo *et al.* 2003).

**Venezuela** – *Lutjanus griseus*, Cumaná, Sucre (Nasir 1973).

***Sclerodistomum diodontis*** Yamaguti, 1942

**Colômbia** – *Epinephelus striatus*, intestino, Baía de Santa Marta (Vélez 1978).

***S. prevesiculata*** (Freitas & Kohn, 1967) Gibson & Bray, 2002

Sinônimo: *Mabiarama prevesiculata* Freitas & Kohn, 1967

**Brasil** – *Menticirrhus americanus*, *Prionotus punctatus*, *Rachycentron canadum* (= *R. canadus*), estômago, Ilha da Marambaia, Rio de Janeiro (Freitas & Kohn 1967a; Fábio 1996; Chaves & Luque 1998; Bicudo *et al.* 2005).

***Sclerodistomum* sp.**Sinônimo: *Mabiarama* sp.**Brasil** – *Menticirrhus americanus*, estômago, São Paulo (Alvitres *et al.* 1985).**Ordem Lepocreadioidea** Odhner, 1905**Família Acanthocolpidae** Lühe, 1906***Acaenodera spinosior*** Etchegoin, Lanfranchi, Cremona & Timi, 2006**Argentina** – *Conger orbignyanus*, intestino, Mar del Plata, Villa Gesell (Etchegoin *et al.* 2006; Timi & Lanfranchi 2013).***Acanthocolpus* sp.****Colômbia** – *Caranx latus*, *Cathorops spixii* (= *Arius spixii*), *Oligoplites saurus*, intestino, Ciénega Grande de Santa Marta (Galeano & Romero 1979).***Lepidauchen stenostoma*** Nicoll, 1913**Brasil** – *Diplodus argenteus argenteus*, intestino, Rio de Janeiro (Fábio 1981).**Venezuela** – *Archosargus rhomboidalis* (= *A. unimaculatus*), Anzoategui, Los Boqueticos, Puerto La Cruz (Nasir & Gómez 1977).***Lepidauchen* sp.****Chile** – *Scartichthys gigas*, *S. viridis*, Iquique, Las Cruces, Las Pizarras, Los Verdes, Piedra Bonita (Díaz & George-Nascimento 2002; Flores & George-Nascimento 2009).***Manteria brachyderus*** (Manter, 1940) Caballero, 1950Sinônimo: *Dihemistephanus brachyderus* Manter, 1940**Brasil** – *Caranx hippos*, *Oligoplites palometa*, *O. saliens*, *O. saurus*, estômago, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Amato 1983a; Takemoto *et al.* 1995, 1996; Luque *et al.* 2000; Luque & Alves 2001).**Colômbia** – *Caranx latus*, *Cathorops spixii* (= *Arius spixii*), *Oligoplites saurus*, *Oligoplites* sp., Charambirá, Choco, Ciénega Grande de Santa Marta (Galeano & Romero 1979; Castañeda *et al.* 2003).**Ecuador** – *Caranx hippos*, *Oligoplites saurus*, San Francisco (Manter 1940).***M. costalimai*** Freitas & Kohn, 1964**Brasil** – *Scombroides* sp., intestino, Rio de Janeiro (Freitas & Kohn 1964, 1970).**Venezuela** – *Oligoplites* sp., Anzoategui, Los Boqueticos, Puerto la Cruz (Nasir & Gómez 1977).***Pleorchis americanus*** Lühe, 1906Sinônimo: *Pleorchis mollis* (Leidy, 1856)**Brasil** – *Cynoscion acoupa*, *C. guatucupa*, *C. leiarchus*, *Isopisthus parvipinnis*, *Macrodon ancylodon*, *Nebris microps*, intestino, Florianópolis, Macaé, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Kohn 1962b; Vicente & Santos 1973; Amato 1983c; Wallet & Kohn 1987; Sabas & Luque 2003; Timi *et al.* 2005; Fernandes *et al.* 2009).**Colômbia** – *Cynoscion* sp., *Pomadasys* sp., Charambirá, Choco (Castañeda *et al.* 2003).

*Pseudacaenodera samariensis* Vélez, 1999

**Colômbia** – *Lutjanus synagris*, intestino, Santa Marta (Vélez 1999).

*Pseudolepidapedon balistis* Manter, 1940

**Equador** – *Sufflamen verres* (= *Balistes verres*), intestino, Galápagos, Ilha James (Manter 1940).

*P. brasiliensis* (Fernandes & Souza, 1973) Ramadan, 1987

Sinônimo: *Acanthocolpus brasiliensis* Fernandes & Souza

**Brasil** – *Genypterus brasiliensis*, *Seriola zonata* (= *S. carolinensis*), *Urophycis brasiliensis*, *U. mystacea*, intestino, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Fernandes & Souza 1973; Alves *et al.* 2002a,b; Alves *et al.* 2002, 2004; Alves *et al.* 2004; Fernandes *et al.* 2009; Pereira *et al.* 2014).

*Stephanostomum anisotremi* Manter, 1940

**Brasil** – *Trachinotus ovatus* (= *T. glaucus*), intestino, Rio de Janeiro (Fernandes & Fábio 1972).

**Equador** – *Anisotremus scapularis*, Enseada Tagus, Galápagos, Ilha Albemarle (Manter 1940).

*S. carangis* (Yamaguti, 1951) Caballero, 1952

Sinônimo: *Stephanostomum carangium* Yamaguti, 1951

**Colômbia** – *Centropomus ensiferus*, intestino, Ciénega Grande de Santa Marta (Galeano & Romero 1979).

*S. casum* (Linton, 1910) McFarlane, 1934

**Colômbia** – *Mycteroperca interstitialis*, intestino, Ilha Rosário, Cartagena (Vélez 1978).

**Equador** – *Lutjanus viridis*, Galápagos, Ilha Albemarle (Manter 1940).

*S. coryphaenae* Manter, 1947

**Brasil** – *Coryphaena hippurus*, divertículos pilóricos, Vitória, Espírito Santo (Travassos *et al.* 1967).

*S. ditrematis* (Yamaguti, 1939) Manter, 1947

Sinônimos: *Stephanostomum longisomum* Manter, 1940, *S. seriolae* Yamaguti, 1970

**Brasil** – *Priacanthus arenatus*, intestino, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Fábio 2000).

**Colômbia** – *Oligoplites saurus*, estômago, intestino, Ciénega Grande de Santa Marta (Galeano & Romero 1979).

**Equador** – *Caranx hippos*, San Francisco (Manter 1940).

*S. ghanensis* Fischthal & Thomas, 1968

**Brasil** – *Caranx hippos*, *C. latus*, *Cynoscion leiarchus*, *Trachinotus carolinus*, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Amato 1983a; Luque *et al.* 2000; Luque & Alves 2001).

*S. lineatum* Manter, 1934

**Argentina** – *Urophycis brasiliensis*, estômago, Porto Quequén (Szidat 1961).

*S. megacephalum* Manter, 1940

**Equador** – *Caranx hippos*, intestino, San Francisco (Manter 1940).

*S. minutum* (Looss, 1901) Manter, 1940

**Colômbia** – *Centropomus ensiferus*, *Oligoplites saurus*, intestino, Ciénega Grande de Santa Marta (Galeano & Romero 1979).

*S. multispinosum* Manter, 1940

**Equador** – *Mycteroperca olfax*, intestino, Galápagos, Ilha Albemarle (Manter 1940).

*S. provitellosum* Sogandares-Bernal, 1959

**Equador** – *Balistes polylepis*, reto, Galápagos (Sogandares-Bernal 1959).

*Stephanostomum* sp.

**Brasil** – *Balistes capriscus*, *Pinguipes brasilianus*, *Pseudoperca numida*, *P. semifasciata*, *Selene setapinnis*, *Urophycis brasiliensis*, intestino, Cabo Frio, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2004; Cordeiro & Luque 2004; Luque *et al.* 2008; Timi *et al.* 2010; Pereira *et al.* 2014).

**Colômbia** – *Cathorops spixii* (= *Arius spixii*), Ciénega Grande de Santa Marta (Galeano & Romero 1979).

*Tormopsolus brasiliensis* Knoff & Fernandes, 1910

**Brasil** – *Genypterus brasiliensis*, intestino, Rio de Janeiro (Knoff & Fernandes 1910).

### **Família Apocreadiidae** Skrjabin, 1942

*Choanodera caulolati* Manter, 1940

**Equador** – *Caulolatilus princeps* (= *C. anomalus*), intestino, Galápagos, Ilha James (Manter 1940).

*Choanodera* sp.

**Brasil** – *Pseudoperca numida*, *P. semifasciata*, intestino, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2008).

*Homalometron carapevae* Amato, 1983

**Brasil** – *Eugerres brasilianus*, intestino, Florianópolis, Santa Catarina (Amato 1983b).

*H. foliatum* Siddiqi & Cable, 1960

Sinônimo: *Apocreadium foliatum* (Siddiqi & Cable, 1960)

**Venezuela** – *Haemulon aurolineatum*, *H. bonariense*, *H. steindachneri*, *Orthopristis ruber*, Golfo de Cariaco (Centeno *et al.* 2002; Centeno & Bashirullah 2003).

***H. longisinosum*** (Manter, 1937) Cribb & Bray, 1999

Sinônimo: *Apocreadium logisinosum* Manter, 1937

**Equador** – *Sphoeroides angusticeps*, *S. annulatus* (= *Cheilichthys annulatus*), reto, Galápagos, Ilhas Albermarle e Charles (Manter 1937, 1940).

***H. longulum*** Travassos, Freitas & Bührnheim, 1965

**Brasil** – *Diapterus rhombeus* (= *Eugerres* sp.), intestino, Espírito Santo, Macaé, Rio de Janeiro (Travassos *et al.* 1965i, 1967; Vicente & Santos 1973).

***Myzotus vitellosus*** Manter, 1940

**Equador** – *Caulolatilus* sp., provavelmente *princeps*, intestino, Enseada Tagus, Galápagos, Ilha Albemarle (Manter 1940).

***Myzotus* sp.**

**Peru** – *Caulolatilus affinis* (= *C. cabezon*), intestino, costa norte (Escalante *et al.* 1984).

***Neoapocreadium chabaudi*** Kohn & Fernandes, 1982

Sinônimo: *Peracreadium annahoineffae* Gomes & Fábio, 1970

**Brasil** – *Balistes capriscus*, *B. vetula*, *Stephanolepis hispidus*, intestino, Rio de Janeiro (Gomes & Fábio 1970; Gomes *et al.* 1978; Kohn & Fernandes 1982b; Alves *et al.* 2004).

***Neomegasolena chaetodipteri*** Siddiqi & Cable, 1960

**Brasil** – *Chaetodipterus faber*, intestino, Rio de Janeiro (Wallet & Kohn 1987).

***Pancreadium otagoensis*** Manter, 1954

**Brasil** – *Cynoscion acoupa*, intestino, Rio de Janeiro (Wallet & Kohn 1987).

### **Família Enenteridae** Yamaguti, 1958

***Enenterum aureum*** Linton, 1910

Sinônimo: *Enenterum pimelopteri* Nagaty, 1942

**Brasil** – *Kyphosus* sp., intestino, Rio de Janeiro (Gomes *et al.* 1974).

***Proenenterum* sp.**

**Venezuela** – *Microgobius omostigma*, Baía de Mochima, Los Mangles (Guevara & Nasir 1969).

### **Família Lepocreadiidae** Odhner, 1905

***Acanthogalea gibsoni*** Gaevskaya, 1983

**Brasil** – *Balistes vetula*, intestino, Angra dos Reis, Rio de Janeiro (Fernandes & Cohen 2009).

***Bianium plicatum*** (Linton, 1928) Stunkard, 1931

Sinônimos: *Bianium adplicatum* Manter, 1940, *Amarocotyle simonei* Travassos, Freitas & Bührnheim, 1965

**Brasil** – *Sphoeroides testudineus*, intestino, Espírito Santo (Travassos *et al.* 1965e).

**Ecuador** – *Sphoeroides angusticeps*, *S. annulatus* (= *Cheilichthys annulatus*), San Francisco, Galápagos, Ilhas Albemarle e Charles (Manter 1940).

***Diploproctodaeum ghanensis*** (Fischthal & Thomas, 1970) Nasir & Gómez, 1977

**Venezuela** – *Lagocephalus laevigatus*, intestino, Cumaná, El dique, Sucre (Nasir & Gómez 1977).

***Gibsonia hastata*** Gaevskaya & Rodyuk, 1988

**Argentina e U.K.** – *Macrourus carinatus*, *M. holotrachys*, intestino, North Scotia Ridge, Ilhas Falkland, região norte (Gaevskaya & Rodyuk 1988a,c; Zdzitowiecki & Cielecka 1998).

***Guaiqueria yuquetae*** Gómez Velásquez & Nasir, 1973

**Venezuela** – *Diplectrum* sp., estômago, intestino, Los Boqueticos, Puerto La Cruz (Gómez & Nasir 1973).

***Hypocreadium biminensis*** (Sogandares-Bernal, 1959)

**Brasil** – *Balistes capriscus*, *B. vetula*, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2005).

***Lepidapedoides freitasi*** (Kohn & Fernandes, 1970) Bray, Cribb & Littlewood, 1998

Sinônimo: *Acanthocolpoides freitasi* Kohn & Fernandes, 1970

**Brasil** – *Epinephelus* sp. (= *Garrupa* sp.), intestino, Rio de Janeiro (Kohn & Fernandes 1970).

***L. magnificus*** (Nasir & Gómez, 1977) Bray, 2005

Sinônimo: *Mycterobonacinus magnificus* Nasir & Gómez, 1977

**Venezuela** – *Mycteroperca bonaci*, intestino, Cumaná, Sucre (Nasir & Gómez 1977).

***Lepidapedon epinepheli*** Bravo-Hollis & Manter, 1957

**Brasil** – *Lutjanus jocu*, intestino, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Fábio & Rolas 1974).

***L. levenseni*** (Linton, 1907) Manter, 1947

**Colômbia** – *Epinephelus striatus*, Cartagena, Ilha Rosario (Vélez 1978).

***Lepidapedon* sp. 1**

**Peru** – *Peprilus snyderi*, intestino, Chorrillos (Ñacari & Sanchez 2014).

***Lepidapedon* sp. 2**

**Peru** – *Peprilus snyderi*, intestino posterior, Chorrillos (Ñacari & Sanchez 2014).

***Lepidapedon* sp. 3**

**Peru** – *Peprilus snyderi*, intestino posterior, Chorrillos (Ñacari & Sanchez 2014).



*L. nicolli* Manter, 1934

Sinônimo: *Lepidapedon hancocki* Manter, 1940

**Equador** – *Mycteroperca olfax*, *M. xenarcha*, “Spotted grouper”, intestino, Galápagos, Ilhas Albemarle e James (Manter 1940).

*L. taeniatum* Gaevskaya & Rodyuk, 1988

**Argentina** e **U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Macrourus carinatus*, *M. holotrachys*, intestino, Ilhas Falkland, Patagonia, sudoeste do oceano Atlântico (Gaevskaya & Rodyuk 1988a,b; Gaevskaya *et al.* 1990).

*Lepidapedon* sp.

**Chile** – *Nezumia pulchella*, Caldera, Coquimbo, Taltal, Valparaíso (Salinas *et al.* 2008; Chávez *et al.* 2012).

*Lepocreadium bimarinum* Manter, 1940

**Brasil** – *Stephanolepis hispidus*, intestino, Rio de Janeiro (Fernandes & Kohn 1984).

*L. scombri* (Yamaguti, 1938) Ching, 1960

**Brasil** – *Scomber japonicus*, estômago, intestino, Rio de Janeiro (Fernandes *et al.* 1985a).

*L. trullaeforme* Linton, 1940

Sinônimo: *Lepocreadium* sp.

**Argentina** – *Eleginops maclovinus*, apêndice pilórico, Tierra del Fuego (Szidat 1950).

*L. valdiviensis* Puga & Figueroa, 1993

**Chile** – *Paralichthys microps*, intestino, Curiñanco, Valdivia (Puga & Figueroa 1993).

*Multitestis blennii* Manter, 1931

**Venezuela** – *Platybelone argalus argalus*, intestino, Ilha La Tortuga (Fischthal & Nasir 1974).

*M. inconstans* (Linton, 1905) Manter, 1931

**Brasil** – *Archosargus rhomboidalis*, *Chaetodipterus faber*, *Micropogonias furnieri*, intestino, estômago, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Kohn 1966a; Amato 1983b; Cezar & Luque 1999; Cordeiro & Luque 2005a).

**Colômbia** – *Chaetodipterus faber*, Cienaga Grande de Santa Marta (Romero & Galeano 1981).

*M. rotundus* Sparks, 1954

**Brasil** – *Archosargus rhomboidalis*, *Chaetodipterus faber*, divertículos, estômago, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Amato 1983b; Fernandes *et al.* 1985a).

**Multiestis** sp.

**Venezuela** - *Platybelone argalus argalus* (= *P. argala*), intestino, ilha Los Roques (Guevara & Nasir 1969).

**Multitestoides brasiliensis** Amato, 1983

**Brasil** - *Chaetodipterus faber*, estômago, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Amato 1983b; Cezar & Luque 1999).

**Myzoxenus lachnolaimi** Manter, 1947

**Colômbia** – *Lachnolaimus maximus*, Baía de Santa Marta (Vélez 1978).

**Neolepidapedoides subantarcticus** Jezewski, Zdzitowiecki & Laskowski, 2011

**Argentina** – *Champscephalus esox*, *Patagonotothen brevicauda brevicauda*, *P. longipes*, *P. tessellata*, intestino, Canal de Beagle, Tierra del Fuego, Ushuaia (Jezewski *et al.* 2011).

**Neolepidapedon argentinensis** Gaevskaya & Kovaleva, 1977

**Argentina** e **U.K.** – *Salilota australis*, ceco pilórico, região Falkland-Patagonia (Gaevskaya & Kovaleva 1977).

**N. magnatestis** (Gaevskaya & Kovaleva, 1976) Zdzidowiecki, 1990

Sinônimo: *Opechona magnatestis* Gaevskaya & Kovaleva, 1976 [Gaevskaya *et al.*, 1990]

**Argentina** e **U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, intestino, Ilhas Falkland, Patagonia (Gaevskaya *et al.* 1990; Brickle *et al.* 2006).

**Neolepidapedon** sp.

**U.K.** – *Eleginops maclovinus*, ceco pilórico, Camilla Creek, Ilhas Falkland, Porto Louis, Teal Creek (Brickle & MacKenzie 2007).

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, Talcahuano, Puerto Montt (George-Nascimento *et al.* 2009).

**Opechona bacillaris** (Molin, 1859) Looss, 1907

**Brasil** – *Peprilus paru*, intestino, Rio de Janeiro (Wallet & Kohn 1987).

**O. chloroscombri** Nahhas & Cable, 1964

Sinônimos: *Acanthocolpoides chloroscombri* Amato, 1983, *A. pomatomi* Amato, 1983, *A. walteri* Travassos, Freitas & Bührnheim, 1965

**Brasil** – *Chloroscombrus chrysurus*, *Eucinostomus melanopterus*, *Micropogonias furnieri*, *Oligoplites saurus*, *Orthopristis ruber*, *Pomatomus saltatrix* (= *P. saltator*), ceco pilórico, estômago, intestino, Espírito Santo, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Travassos *et al.* 1965g, 1967; Amato 1983b; Fernandes *et al.* 1985a).

**O. pharyngodactyla** Manter, 1940

**Colômbia** – *Trachinotus rhodopus*, *T. stilbe* (= *Zalocys stilbe*), intestino, Porto Utria (Manter 1940).

**Peru** – *Peprilus snyderi*, intestino posterior, Chorrillos (Ñacari & Sánchez 2014).

***Opechona* sp.**

**Argentina** – *Scomber japonicus*, intestino, El Rincón, Mar del Plata (Cremonte & Sardella 1997).

**Brasil** – *Balistes capriscus*, *Peprilus paru*, *Scomber japonicus*, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2003, 2004; Azevedo *et al.* 2007).

***Opisthognoporantesophagus intrusus* Nasir & Gómez, 1977**

**Venezuela** – *Diplectrum radiale*, estômago, intestino, Anzoategui, Los Boqueticos, Puerto la Cruz (Nasir & Gómez 1977).

***Paralepidapedon lepidum* (Gaevskaya & Rodyuk, 1988) Zdzitowiecki & Cielecka, 1998**

**Argentina e U.K.** – *Macrourus carinatus*, *M. holotrachys*, intestino, Ilhas Falkland, região norte, Scotia Ridge, sudoeste do Atlântico (Gaevskaya & Rodyuk 1988a, b; Zdzitowiecki & Cielecka 1998).

***Preptetos trulla* (Linton, 1907) Bray & Cribb, 1996**

Sinônimo: *Lepocreadium trulla* Linton, 1907

**Colômbia** – *Lachnolaimus maximus*, Baía de Santa Marta (Vélez 1978).

***Prodistomum orientalis* (Layman, 1930) Bray & Gibson, 1990**

Sinônimos: *Opechona orientalis* (Layman, 1930), *Acanthocolpoides pauloi* Travassos, Freitas & Bührnheim, 1965

**Brasil** – *Cephalopholis fulva*, *Scomber colias*, *S. japonicus*, *Selene setapinnis*, intestino, ceco pilórico, Angra dos Reis, Espírito Santo, Rio de Janeiro (Travassos *et al.* 1965d, 1967; Rego & Santos 1983; Fábio 2001; Cordeiro & Luque 2004).

**Equador** – “Mackerel”, Enseada Tagus, Galápagos, Ilha Albemarle (Manter 1940).

**Peru** – *Scomber japonicus*, cecos intestinais, Puerto de Chicama (Cruces *et al.* 2014).

***Prodistomum* sp.**

Sinônimo: *Acanthocolphoides* sp.

**Brasil** – *Peprilus paru*, Rio de Janeiro (Azevedo *et al.* 2007).

***Pseudocreadium scaphosomum* Manter, 1940**

**Equador** – *Sufflamen verres* (= *Balistes verres*), intestino, Galápagos, Ilha Charles (Manter 1940).

***P. spinosum* Manter, 1940**

**Equador** – *Caulolatilus* sp., intestino, Galápagos, Ilha James (Manter 1940).

**Ordem Microphalloidea** Ward, 1901

**Família Diplangidae** Yamaguti, 1971

***Diplangus paxillus*** Linton, 1910

**Brasil** – *Eucinostomus argenteus*, *Haemulon sciurus*, *Orthopristis ruber*, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina, Sepetiba (Amato 1982b; Kohn *et al.* 1982; Wallet & Kohn 1987; Luque *et al.* 1996a,b).

**Venezuela** – *Haemulon aurolineatum*, *H. bonariense*, *H. chrysargyreum*, *H. steindachneri*, *Orthopristis ruber*, Golfo de Cariaco (Fischthal & Nasir 1974; Centeno *et al.* 2002; Centeno & Bashirullah 2003).

**Família Faustulidae** Poche, 1926

***Bacciger microacetabularis*** (Suriano & Martorelli, 1983) Alarcos, Etchegoin & Cremonte, 2008

Sinônimo: *Steringotrema microacetabularis* Suriano & Martorelli, 1983

**Argentina** – *Paralichthys brasiliensis*, *P. orbignyanus*, intestino, Buenos Aires, Mar Chiquita (Suriano & Martorelli 1983; Alarcos *et al.* 2008; Alarcos & Etchegoin 2010).

**Família Zoogonidae** Odhner, 1911

***Brachyenteron magnibursatum*** Gaevskaya & Rodyuk, 1983

**U.K.** – *Mancopsetta maculata maculata*, intestino, Ilhas Falkland (Gaevskaya & Rodyuk 1983).

***Diphtherostomum americanum*** Manter, 1947

**Argentina** – *Pagrus pagrus*, intestino, Buenos Aires, Porto Quequén (Schulze 1970).

**Brasil** – *Symphorus* sp., Rio de Janeiro (Wallet & Kohn 1987).

***D. brusinae*** (Stossich, 1889)

Sinônimo: *Diphtherostomum anisotremi* Nahhas & Cable, 1964

**Brasil** – *Haemulon steindachneri*, *Orthopristis ruber*, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina, Sepetiba (Amato 1982b; Luque *et al.* 1996a,b).

**Peru** – *Isacia conceptionis*, Chorrillos (Luque & Oliva 1993b).

**Venezuela** – *Haemulon aurolineatum*, *Orthopristis ruber*, Baía de Mochima, Golfo de Cariaco (Fischthal & Nasir 1974; Centeno *et al.* 2002).

***Diphtherostomum*** sp.

**Argentina** – *Odontesthes nigricans*, *O. smitti*, intestino, Golfos San José e Nuevo, Mar del Plata, Patagonia (Carballo *et al.* 2011b, 2012).

**Chile** – *Sebastes capensis*, Antofagasta, Coquimbo (González & Acuña 1998; Oliva & Gonzalez 2004).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, Paita, Piura, San José (Tantaleán *et al.* 1992).

***Steganoderma oviformis*** Szidat, 1962

**Argentina** – *Aplochiton zebra*, intestino, Patagonia (Szidat 1962).

***Steganodermatoides allocytti*** (Tkachuk, 1979) Bray, 1985

Sinônimo: *Hudsonia allocytti* Tkachuk, 1979

**U.K.** – *Allocyttus verrucosus*, intestino, Ilhas Falkland (Gaevskaya & Rodyuk 1983).

*Whitegonimus ozoufae* Jezewski, Zdzitowiecki & Laskowski, 2009

**Argentina** – *Patagonotothen tessellata*, estômago, Canal de Beagle, Tierra del Fuego, Ushuaia (Jezewski *et al.* 2009).

*Zoogonus pagrosomi* Yamaguti, 1939

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, intestino, Callao (Rivera 1992).

*Z. rubellus* (Olsson, 1868) Odhner, 1902

**Peru** – *Labrisomus philippii*, *Merluccius gayi peruanus*, intestino, Callao, Chorrillos, Lima (Duran & Oliva 1980; Luque & Oliva 1993b; Oliva & Luque 2002; Iannacone *et al.* 2011).

*Z. veranoi* Rivera, 1987

**Peru** – *Scartichthys gigas*, intestino, Chorrillos, Lima (Tantaleán *et al.* 1992).

*Zoogonus* sp.

**Peru** – *Scartichthys gigas*, intestino, Callao (Tantaleán *et al.* 1992).

**Ordem Monorchioidea** Odhner, 1911

**Família Monorchidae** Odhner, 1911

*Diplomonorchis catarinensis* Amato, 1982

**Brasil** – *Chaetodipterus faber*, *Micropogonias furnieri*, ceco pilórico, intestino, Florianópolis, Santa Catarina (Amato 1982c).

*D. floridensis* Nahhas & Powell, 1965

**Brasil** – *Symphorus* sp., intestino, Rio de Janeiro (Wallet & Kohn 1987).

*D. leiostomi* Hopkins, 1941

**Brasil** – *Boridia grossidens*, *Ctenosciaena gracilicirrhus*, *Haemulon sciurus*, *H. steindachneri*, *Micropogonias furnieri*, *Orthopristis ruber*, intestino, Angra dos Reis, Rio de Janeiro, Sepetiba (Kohn *et al.* 1982; Fernandes *et al.* 1985a; Luque *et al.* 1996a,b; Alves & Luque 1999, 2001a; Cárdenas *et al.* 2012).

*D. sphaerovarium* Nahhas & Cable, 1964

**Brasil** – *Ophichthus gomesii*, intestino, Rio de Janeiro (Fernandes *et al.* 2002).

*Genolopa ampullacea* Linton, 1910

**Brasil** – *Haemulon sciurus*, *H. steindachneri*, *Orthopristis ruber*, estômago, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina, Sepetiba (Amato 1982c; Kohn *et al.* 1982; Fernandes *et al.* 1985a; Luque *et al.* 1996a).

**Venezuela** – *Haemulon aurolineatum*, *H. bonariense*, *H. chrysargyreum*, *H. melanurum*, *H. parra*, *H. steindachneri*, *Orthopristis ruber*, Golfo de Cariaco (Centeno *et al.* 2002; Centeno & Bashirullah 2003).

*G. mugilis* Knoff & Amato, 1991

**Brasil** – *Mugil platanus*, estômago, intestino, Rio de Janeiro (Knoff & Amato 1991b; Knoff *et al.* 1997).

*Hurleytrema catarinensis* Amato, 1982

**Brasil** – *Chloroscombrus chrysurus*, *Trachinotus carolinus*, intestino, Florianópolis, Santa Catarina (Amato 1982c).

*H. shorti* (Nahhas & Powell, 1965) Overstreet, 1969

Sinônimo: *Pseudohurleytrema otto* Travassos, Freitas & Bürnheim, 1965

**Brasil** – *Eucinostomus argenteus*, *Orthopristis ruber*, *Selene vomer*, ceco, intestino, Espírito Santo, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Travassos *et al.* 1965f, 1967; Amato 1982c; Wallet & Kohn 1987).

*Lasiotocus beauforti* (Hopkins 1941) Thomas 1959

**Brasil** – *Haemulon sciurus*, *Orthopristis ruber*, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Amato 1980, 1982c; Kohn *et al.* 1982).

*L. glebulentus* Overstreet, 1971

**Peru** – *Mugil cephalus*, intestino, Ancón, Arequipa, Callao, Chimbote, Chorrillos (Tantaleán *et al.* 1982; Luque & Oliva 1993b; Ruelas & Cordova 1997).

**Venezuela** – *Mugil curema*, Carabobo, Enseadas de Chichiriviche e de Patanemo, Falcón (Conroy & Conroy 1986).

*L. longavatus* (Hopkins, 1941) Thomas, 1959

**Brasil** – *Haemulon steindachneri*, *Orthopristis ruber*, *Trachinotus carolinus*, intestino, Florianópolis, Rio de Janeiro, Sepetiba, Santa Catarina (Amato 1982c; Luque *et al.*, 1996a,b).

**Venezuela** – *Haemulon aurolineatum*, *H. bonariense*, *H. chrysargyreum*, *H. melanurum*, *H. steindachneri*, *Orthopristis ruber*, Golfo de Cariaco (Centeno *et al.* 2002; Centeno & Bashirullah 2003).

*L. longicaecum* (Manter, 1940) Yamaguti, 1958

Sinônimo: *Proctotrema longicaecum* Manter, 1940

**Chile** – *Anisotremus scapularis*, intestino, Antofagasta (Luque & Oliva 1993b).

**Ecuador** – *Anisotremus interruptus*, Galápagos, Ilha James (Manter 1940)

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, Chorrillos (Luque & Oliva 1993b).

*L. sparisomae* Fischthal & Nasir, 1974

**Venezuela** – *Sparisoma viride*, intestino, Ilhas Los Testigos (Fischthal & Nasir 1974).

*Lasiotocus* sp.

**Chile** – *Mugil cephalus*, intestino, Arica, Concepción, Coquimbo (Fernández 1987).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, intestino, Lima (Chero *et al.* 2014a).

***Monorcheides popovicii*** Szidat, 1950

**Argentina** – *Eleginops maclovinus*, apêndice pilórico, Tierra del Fuego (Szidat 1950).

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, Valdivia (Torres *et al.* 1993).

***Monorchis latus*** Manter, 1942

**Chile** – *Anisotremus scapularis*, intestino, Antofagasta (Luque & Oliva 1993b).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, Chorrillos (Luque & Oliva 1993b).

***Paramonorcheides bivitellus*** Manter, 1940

**Equador** – *Symphurus atramentatus*, intestino, Galápagos, Ilha James (Manter 1940).

***Paraproctotrema spinoacetabulum*** Fischthal & Nasir, 1974

**Venezuela** – *Hemiramphus brasiliensis*, intestino, Ilhas Los Roques (Fischthal & Nasir 1974).

***Paratimonia magnipharynx*** Fischthal & Nasir, 1974

**Venezuela** – *Antennarius multiocellatus*, intestino, Ilhas Los Roques (Fischthal & Nasir 1974).

***Proctotrema bartolii*** Carballo, Laurenti & Cremonte, 2011

**Argentina** – *Eleginops maclovinus*, *Odontesthes nigricans*, *O. smitti*, ceco pilórico, estômago, intestino, Chubut, Golfos Nuevo e San José, Mar del Plata, Patagonia (Carballo *et al.* 2011a; 2012).

***Proctotrema*** sp.

**Argentina** – *Odontesthes nigricans*, *O. smitti*, estômago, intestino, Golfos Nuevo e San José, Patagonia (Carballo *et al.* 2011b).

***Physochoerus tubulatus*** (Rudolphi, 1819) Poche, 1926

Sinônimo: *Distoma tubulatum* Rudolphi, 1819

**Brasil** – *Muraena* sp., intestino (Rudolphi 1819).

***Postmonorcheides maclovini*** Szidat, 1950

**Argentina e U.K.** – *Eleginops maclovinus*, apêndice pilórico, Camilla Creek, Ilhas Falkland, Porto Louis, Teal Creek, Tierra del Fuego (Szidat 1950; Brickle & MacKenzie 2007).

***Postmonorchis orthopristis*** Hopkins, 1941

**Brasil** – *Orthopristis ruber*, intestino, ceco pilórico, Florianópolis, Santa Catarina (Amato, 1982c).

**Venezuela** – *Haemulon steindachneri*, *Orthopristis ruber*, Golfo de Cariaco (Centeno *et al.* 2002).

**Ordem Opisthorchioidea** Looss, 1899

**Família Cryptogonimidae** Ward, 1917

*Acanthocollaritrema umbilicatum* Travassos, Freitas & Bührnheim, 1965

**Brasil** – *Centropomus undecimalis* (= *Oxylabrax undecimalis*), *Centropomus* sp., divertículos pilóricos, estômago, intestino, Espírito Santo, Pernambuco, Rio de Janeiro (Travassos *et al.* 1965c; Gomes *et al.* 1972; Wallet & Kohn 1987; Rodrigues *et al.* 1990; Robaldo & Padovan 1998; Tavares & Luque 2001, 2004b).

*Acanthostomum spiniceps* (Looss, 1896) Looss, 1899

**Brasil** – *Astroscopus sexspinosus*, intestino, Rio de Janeiro (Fernandes *et al.* 2002).

*Metadena adglobosa* Manter, 1947

**Venezuela** – *Thalassophryne maculosa*, intestino, Ilhas Los Roques (Fischthal & Nasir 1974).

*M. spectanda* Travassos, Freitas & Bührnheim, 1967

**Brasil** – *Lutjanus jocu*, *Paralichthys brasiliensis*, divertículos pilóricos, intestino, Rio de Janeiro, Espírito Santo, Ilha N. S. da Conceição, Vitória (Travassos *et al.* 1967; Gomes *et al.* 1974).

*Pseudoacanthostomum panamense* Caballero, Bravo-Hollis & Grocott, 1953

Sinônimo: *Pseudoacanthostomum floridensis* Nahhas & Short, 1965

**Brasil** – *Aspistor luniscutis*, *Genidens barbatus* (= *Netuma barba*), celoma, estômago, Angra dos Reis, Rio de Janeiro (Fernandes & Goulart 1989a; Tavares & Luque 2004a, 2008).

**Colômbia** – *Ariopsis seemanni* (= *Hexanematichthys seemanni*, *Arius jordani*, *Galeichthys seemanni*), *Notarius troschelii* (= *Arius troschelii*), Charambirá, Choco (Scholz *et al.* 1999; Castañeda *et al.* 2003).

*Siphodera vinaledwardsii* (Linton, 1901) Linton, 1910

**Colômbia** – *Haemulon flavolineatum*, ceco pilórico, Baía de Santa Marta (Vélez 1978).

**Venezuela** – *Lutjanus griseus*, Ilha Margarita, Restinga Lagoon (Fuentes-Zambrano *et al.* 2003).

*Siphoderoides vancleavei* Manter, 1940

**Colômbia** – *Haemulon maculicauda* (= *Orthostoechus maculicauda*), intestino, Porto Utria (Manter 1940).

**Ordem Schistosomatoidea** Stiles & Hassall, 1898**Família Sanguinicolidae** Von Graff, 1907

*Aporocotyle argentinensis* Smith, 1969

**Argentina e Uruguai** – *Merluccius hubbsi*, bulbo arterial, coração, Golfos San Jorge e San Matias, Patagonia, zona de pesca comum aos dois países (Smith 1969; Sardella & Timi 1996, 2004).



**U.K.** – *Merluccius hubbsi*, bulbo arterial, coração, Ilhas Falkland (Mackenzie & Longshaw 1995).

**A. australis** Fernández & Duran 1985

**U.K.** – *Merluccius australis*, aorta ventral, artérias branquiais, bulbo arterial, coração, vasos sanguíneos, Ilhas Falkland (Mackenzie & Longshaw 1995).

**Chile** – *Merluccius australis*, Ilha Huafo, região sul (Fernández & Duran 1985; George-Nascimento & Arancibia 1994; Mackenzie & Longshaw 1995; Chávez *et al.* 2012).

**A. garciai** Tantaleán & Martínez, 1990

**Peru** – *Genypterus* sp., artéria branquial, Lima (Tantaleán & Martínez 1990).

**A. keli** Villalba & Fernández 1986

**Chile** – *Genypterus chilensis*, brânquias, Talcahuano (Villalba & Fernández 1986b).

**A. kuri** Villalba & Fernández 1986

**Chile** – *Genypterus maculatus*, brânquias, Talcahuano (Villalba & Fernández 1986b).

**A. mariachristinae** Hernandez-Orts, Alama-Bermejo, Carrillo, Garcia, Crespo, Crespo, Raga & Montero, 2012

**Argentina** – *Genypterus blacodes*, aorta ventral, bulbo arterial, regiões norte e central, Patagonia (Hernandez-Orts *et al.* 2012).

**A. wilhelmi** Villalba & Fernández, 1986

**Chile** – *Merluccius gayi gayi*, artérias branquiais, coração, Coquimbo, regiões central e sul, Baía de Concepción, Puerto Montt, San Antonio, Talcahuano (Villalba & Fernández 1986a; George-Nascimento 1996; Oliva & Ballón 2002; Chávez *et al.* 2012).

**Peru** – *Merluccius gayi gayi*, *M. g. peruanus*, brânquias, Callao (Oliva & Ballón 2002; Chero *et al.* 2014b).

**A. ymakara** Villalba & Fernández, 1986

**Argentina e U.K.** – *Genypterus blacodes*, aorta ventral, brânquias, bulbo arterial, região central, Patagonia (Hernandez-Orts *et al.* 2012).

**Chile** – *Genypterus blacodes*, Golfo de Arauco (Villalba & Fernández 1986b).

**Aporocotyle** sp.

**Chile** – *Merluccius australis*, brânquias, ilha Guafo (Fernández 1985).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, Callao, Lima (Durán & Oliva 1980; Tantaleán *et al.* 1982).

**Cardicola ambrosioi** Braicovich, Etchegoin, Timi & Sardella, 2006

**Argentina e Uruguai** – *Percophis brasiliensis*, brânquias, fígado, vasos sanguíneos, Mar del Plata, zona de pesca comum aos dois países (Braicovich *et al.* 2006; Braicovich & Timi 2008, 2010).

*C. brasiliensis* Knoff & Amato, 1991

**Brasil** – *Mugil platanus*, artérias branquiais, fígado, rins, vasos sanguíneos do coração, Rio de Janeiro (Knoff & Amato 1991a; Knoff *et al.* 1997).

*C. tropicus* (Manter, 1940) Short, 1953

Sinônimo: *Psettarium tropicum* Manter, 1940

**Equador** – *Sphoeroides annulatus* (= *Cheilichthys annulatus*), celoma, intestino, provavelmente de vasos sanguíneos, San Francisco (Manter 1940).

*Psettarioides kurochkini* Parukhin, 1976

**Brasil** – *Mullus barbatus*, sistema circulatório, Bahia (Parukhin 1976).

*Psettarium* sp.

**Chile** – *Helicolenus legerichi*, *Sebastes capensis*, bulbo, coração, Coquimbo, Valdivia, Valparaíso, Porto de Talcahuano, Punta Arenas (George-Nascimento & Iriarte 1989; González & Poulin 2005; González *et al.* 2006; González & Oliva 2009).

## Bibliografia

Abdallah VD, JL Luque, DR Alves & AR Paraguassú 2002. Aspectos quantitativos das infrapopulações de metazoários parasitos da cavalinha, *Scomber japonicus* (Osteichthyes: Scombridae), do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista da Universidade Rural, Série Ciências da Vida, 22: 103-107.

Aburto N, P Torres & J Lamilla 2008. Infection of the yellownose skate, *Dipturus chilensis*, by *Otodistomum cestoides* (Trematoda, Digenea) in three coastal localities of Southern Chile. Comparative Parasitology, 75: 150-152.

Acebal MF, SE Guagliardo, CB Schwerdt, N Galeano, M Paolillo, J Mas, J Sartuqui, R Uibrig & D Tanzola 2011. Digenea parasites of *Porichthys porosissimus* (Teleostei: Batrachoididae) in the estuary of Bahia Blanca. Bio Scriba, 4: 26-37.

Ahid SMM, KD Filgueira, ZAAS Fonseca, B Soto-Blanco & MF Oliveira 2009. Occurrence of parasitism in *Mola mola* (Linnaeus, 1758) by metazoans at coast of Rio Grande do Norte state, Brazil. Acta Veterinaria Brasileira, 3: 43-47.

Alarcos AJ & JA Etchegoin 2010. Parasite assemblages of estuarine-dependent marine fishes from Mar Chiquita coastal lagoon (Buenos Aires Province, Argentina). Parasitology Research, 107: 1083-1091.

Alarcos AJ, JA Etchegoin & F Cremonte 2008. Redescription of *Bacciger microacetabularis* (Martorelli et Suriano 1983) nov. comb. parasitizing *Paralichthys orbignyanus* (Pisces, Paralichthyidae) from Argentina. Acta Parasitologica, 53: 365-368.

Alves DR & JL Luque 1999. Aspectos quantitativos das infrapopulações de metazoários parasitos de indivíduos jovens da corvina, *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Contribuições Avulsas sobre a História Natural do Brasil, 10: 1-4.

Alves DR & JL Luque 2000. Metazoários parasitos da corvina, *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae) do litoral do Rio de Janeiro, Brasil. Parasitologia al Día, 24: 19-25.

Alves DR & JL Luque 2001a. Quantitative aspects of metazoan parasite infrapopulations of *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae) from the coastal zone of the state of Rio de Janeiro, Brazil. Parasitologia al Día, 25: 30-35.

- Alves DR & JL Luque 2001b. Community ecology of the metazoan parasites of white croaker, *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 96: 145-153.
- Alves DR & JL Luque 2006. Community ecology of the metazoan parasites in five scombrid species (Perciformes: Scombridae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 15: 167-181.
- Alves DR, JL Luque & VD Abdallah 2003. Metazoan parasites of chub mackerel, *Scomber japonicus* Houuttuyn (Osteichthyes: Scombridae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 12: 164-170.
- Alves DR, JL Luque & AR Paraguassú 2002a. Metazoan parasites of pink cusk-eel, *Genypterus brasiliensis* Regan, 1903 (Osteichthyes, Ophidiidae) from the coastal zone of the state of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Zootecias*, 4: 133-142.
- Alves DR, JL Luque & AR Paraguassú 2002b. Community ecology of the metazoan parasites of pink cusk-eel, *Genypterus brasiliensis* (Osteichthyes: Ophidiidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 97: 683-689.
- Alves DR, JL Luque, AR Paraguassú, DS Jorge & RA Viñas 2002. Ecologia da comunidade de metazoários parasitos da abrótea *Urophycis mystaceus* (Osteichthyes: Phycidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro. *Revista Brasileira de Zootecias*, 4: 19-30.
- Alves DR, AR Paraguassú & JL Luque 2004. Metazoan parasites of the Brazilian codling, *Urophycis brasiliensis* (Kaup, 1858) (Osteichthyes: Phycidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 13: 49-55.
- Alves DR, AR Paraguassú & JL Luque 2005. Community ecology of the metazoan parasites of the grey triggerfish, *Balistes capriscus* Gmelin, 1789 and queen triggerfish *B. vetula* Linnaeus, 1758 (Osteichthyes: Balistidae) from the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 14: 71-77.
- Alvitres V, C Jara & H Escalante 1985. Helminthos parasitos de *Menticirrus americanus* procedentes del mar de São Paulo, Brasil. *Revista del Congreso Nacional de Biología Pesquera, Colegio de Biólogos Regional del Norte, Trujillo, Perú*: 160-162.
- Amato JFR 1974. Ocorrência de *Dollfustravassosius moniliovatus* Freitas & Kohn, 1967 em bexiga natatória de *Netuma barba* (Lacépède, 1803) no Rio Grande do Sul. *Arquivos da Universidade Federal Rural do Rio de Janeiro*, 4: 51-54.
- Amato JFR 1980. Digenetic trematodes of percoid fishes of Florianópolis, Santa Catarina, Southern Brazil. *Dissertation Abstracts International*, 40: 4688b.
- Amato JFR 1982a. Digenetic trematodes of percoid fishes of Florianópolis, Southern Brazil - Bucephalidae. *Revista Brasileira de Biologia*, 42: 667-680.
- Amato JFR 1982b. Digenetic trematodes of percoid fishes of Florianópolis, Southern Brazil - Fellodistomidae, Monascidae, Diplangidae, with description of two new species. *Revista Brasileira de Biologia*, 42: 681-699.
- Amato JFR 1982c. Digenetic trematodes of percoid fishes of Florianópolis, Southern Brazil - Monorchiiidae, with the description of two new species. *Revista Brasileira de Biologia*, 42: 701-719.
- Amato JFR 1983a. Digenetic trematodes of percoid fishes of Florianópolis, Southern Brazil - Acanthocolpidae. *Revista Brasileira de Biologia*, 43: 65-72.
- Amato JFR 1983b. Digenetic trematodes of percoid fishes of Florianópolis, Southern Brazil - Homalometridae, Lepocreadiidae and Opecoelidae, with the description of seven new species. *Revista Brasileira de Biologia*, 43: 73-98.

Amato JFR 1983c. Digenetic trematodes of percoid fishes of Florianópolis, Southern Brazil - Pleorchiidae, Didymozoidae and Hemiuridae, with the description of three new species. *Revista Brasileira de Biologia*, 43: 99-124.

Amato JFR & J Pereira Jr 1995. A new species of *Rugogaster* (Aspidobothrea: Rugogastridae) parasite of elephant fish, *Callorhynchus callorhynchi* (Callorhynchidae) from the estuary of the La Plata River, coast of Uruguay and Argentina. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 4: 1-7.

Arizaga RP, GS Murga & AH Escalante 1986. Digeneos parásitos de peces marinos del norte peruano. Libro Resumen VIII Congreso Nacional de Biología y Simposium Educ. CCBB. Arequipa, Peru: 151.

Azevedo RK, VD Abdallah & JL Luque 2007. Quantitative aspects of metazoan parasites communities of American harvest fish, *Peprilus paru* (Linnaeus, 1758) (Perciformes: Stromateidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 16: 10-14.

Bashirullah A & L Centeno 1998. Communities of metazoan parasites in eight species of *Haemulon* (Fam: Haemulidae) in the Gulf of Cariaco, Venezuela. IX International Congress of Parasitology, ICOPA IX, Makuhari Messe, Chiba, Japan: 1087-1091.

Bicudo AJA, LER Tavares & JL Luque 2005. Metazoan parasites of the bluewing searobin *Prionotus punctatus* (Bloch, 1793) (Osteichthyes: Triglidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 14: 27-33.

Blend CK, NO Dronen & HW Armstrong 2007. *Macrourimegatrema gadoma* n. sp. (Digenea: Opecoelidae) from the doublethread grenadier *Gadomus arcuatus* (Goode & Bean) (Macrouridae) in the Gulf of Mexico and Caribbean Sea. *Systematic Parasitology*, 67: 93-99.

Braicovich PE, JA Etchegoin & JT Timi 2009. Digenetic trematodes of the Brazilian flathead, *Percophis brasiliensis* Quoy et Gaimard, 1825 (Percophidae, Perciformes), from Argentinean and Uruguayan waters. *Acta Parasitologica*, 54: 368-373.

Braicovich PE, JA Etchegoin, JT Timi & NH Sardella 2006. A new species of *Cardicola* Short, 1953 (Digenea: Sanguinicolidae) parasitizing the Brazilian flathead, *Percophis brasiliensis* Quoy et Gaimard 1824, from the coasts of Mar del Plata, Argentina. *Parasitology International*, 55: 175-177.

Braicovich PE, JL Luque & JT Timi 2012. Geographical patterns of parasite infracommunities in the rough scad, *Trachurus lathami* Nichols, in the Southwestern Atlantic Ocean. *Journal of Parasitology*, 98: 768-777.

Braicovich PE & JT Timi 2008. Parasites as biological tags for stock discrimination of the Brazilian flathead *Percophis brasiliensis* in the south-west Atlantic. *Journal of Fish Biology*, 73: 557-571.

Braicovich PE & JT Timi 2010. Seasonal stability in parasite assemblages of the Brazilian flathead, *Percophis brasiliensis* (Perciformes: Percophidae). Predictable tools for stock identification. *Folia Parasitologica*, 67: 206-212.

Bray RA 2002. Three species of plagioporine opecoelids (Digenea), including a new genus and two new species, from marine fishes from off the coast of Chile. *Systematic Parasitology*, 51: 227-236.

Brickle P & K MacKenzie 2007. Parasites as biological tags for *Eleginops maclovinus* (Teleostei: Eleginopidae) around the Falkland Islands. *Journal of Helminthology*, 81: 147-153.

Brickle P, K MacKenzie & A Pike 2006. Variations in the parasite fauna of the Patagonian toothfish (*Dissostichus eleginoides* Smitt, 1898), with length, season, and depth of habitat around the Falkland Islands. *Journal of Parasitology*, 92: 282-291.

Brickle P, J Pompert & D Poulding 2002. The occurrence of *Otodistomum plunketi* Fyfe, 1953 (Digenea: Azygiidae) in rays (Chondrichthyes: Rajidae) around the Falkland Islands. *Comparative Parasitology*, 69: 86-89.

- Caballero CE & C Diaz-Hungria 1958. Intento de un catálogo de los tremátodos digéneos registrados en Territorio Venezolano. Memorias de la Sociedad de Ciencias Naturales La Salle, 18: 19-36.
- Cantatore DMP, JP Lancia, AL Lanfranchi & JT Timi 2012. A new species of *Caudotestis* (Digenea: Opecoelidae) parasitizing the horsefish, *Congiopodus peruvianus* (Scorpaeniformes: Congiopodidae) from the patagonian shelf, Argentina. Journal of Parasitology, 98: 1144-1147.
- Carballo MC, F Cremonte, GT Navone & JT Timi 2012. Similarity in parasite community structure may be used to trace latitudinal migrations of *Odontesthes smitti* along Argentinean coasts. Journal of Fish Biology, 80: 15-28.
- Carballo MC, S Laurenti & F Cremonte 2011a. A new species of monorchiid digenean from marine fishes in the southwestern Atlantic Ocean off Patagonia. Systematic Parasitology, 78: 233-240.
- Carballo MC, GT Navone & F Cremonte 2011b. Parasites of the silversides *Odontesthes smitti* and *Odontesthes nigricans* (Pisces: Atherinopsidae) from Argentinean Patagonia. Comparative Parasitology, 78: 95-103.
- Cárdenas MQ, BMM Fernandes, MCN Justo, AL Santos & SC Cohen 2012. Helminth parasites of *Ctenosciaena gracilicirrhus* (Perciformes: Sciaenidae) from the coast of Angra dos Reis, Rio de Janeiro State, Brazil. Revista Mexicana de Biodiversidad, 83: 31-35.
- Carvalho AR & JL Luque 2011. Seasonal variation in metazoan parasites of *Trichiurus lepturus* (Perciformes: Trichiuridae) of Rio de Janeiro, Brazil. Brazilian Journal of Biology, 71: 771-782.
- Castañeda L, H Carvajal & I Vélez 2003. Some Digenea trematodes from Charambira (Choco, Colombia) marine fishes. Actualidades Biológicas, Medellín, 25: 147-155.
- Centeno L & A Bashirullah 2003. Comunidades de parásitos metazoos en ocho especies de peces del género *Haemulon* (FAM: Haemulidae) del Golfo de Cariaco, Venezuela. Ciencia, 11: 119-124.
- Centeno L, A Bashirullah, ME Alvarez & R Alvarez 2002. Comparative analysis of the communities of metazoan parasites in two marine fish species from Cariaco Gulf, Venezuela. Bioagro, 14: 135-144.
- Cezar AD & JL Luque 1999. Metazoan parasites of the Atlantic spadefish *Chaetodipterus faber* (Teleostei: Ehippidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Journal of the Helminthological Society of Washington, 66: 14-20.
- Chaves ND & JL Luque 1998. Trematódeos digenéticos parasitos de *Menticirrhus americanus* (Osteichthyes: Sciaenidae) no litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Parasitologia al Día, 22: 33-37.
- Chaves ND & JL Luque 1999. Ecology of metazoans parasites of *Menticirrhus americanus* (Osteichthyes: Sciaenidae), coast area from Rio de Janeiro State, Brazil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 8: 137-144.
- Chávez RA, MT González, ME Oliva & IM Valdivia 2012. Endoparasite fauna of five Gadiformes fish species from the coast of Chile: host ecology versus phylogeny. Journal of Helminthology, 86: 10-15.
- Chero J, C Cruces, J Iannacone, G Saez & L Alvariano 2014a. Helmintos parásitos de *Anisotremus scapularis* (Tschudi, 1846) (Perciformes: Haemulidae) “Chita” adquiridos en el terminal pesquero de Villa Maria del Triunfo, Lima, Perú. Neotropical Helminthology, 8: 411-428.
- Chero J, C Cruces, J Iannacone, G Saez, L Alvariano, C Rodríguez, H Rodríguez, E Tuesta, A Pacheco & N Huamani 2014b. Índices parasitológicos de la merluza peruana *Merluccius gayi peruanus* (Ginsburg, 1954) (Perciformes: Merlucciidae) adquiridos del terminal pesquero de Ventanilla, Callao, Perú. Neotropical Helminthology, 8: 141-162.

- Chero J, J Iannacone, C Cruces, G Sáez & L Alvarino 2014c. Comunidad de metazoos parásitos de la corvina *Cilus gilberti* (Abbott, 1899) (Perciformes: Sciaenidae) en la zona costera de Chorrillos, Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 163-172.
- Chero J, G Sáez, J Iannacone & W Aquino 2014d. Aspectos ecológicos de los helmintos parásitos de Lorna *Sciaena deliciosa* (Tschudi, 1846) (Perciformes: Sciaenidae) adquiridos del terminal pesqueiro de Ventanilla, Callao, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 59-76.
- Chieffi PP, MCO Gorla, DMAGV Torres, RMDS Dias, ACS Mangini, AV Monteiro & E Woiciechowski 1992. Human infection by *Phagicola* sp. (Trematoda, Heterophyidae) in the municipality of Registro, São Paulo State, Brazil. *Journal of Tropical Medicine and Hygiene*, 95: 346-348.
- Chieffi PP, OH Leite, RMS Dias, DMAV Torres & ACS Mangini 1990. Human parasitism by *Phagicola* sp. (Trematoda, Heterophyidae) in Cananéia, São Paulo State, Brazil. *Revista do Instituto de Medicina Tropical de São Paulo*, 32: 285-288.
- Chung PR & JH Cross 1975. Prevalence of intestinal parasites in children on a Taiwan Offshore Island determined by the use of several diagnostic methods. *Journal Formosan Medical Association*, 74: 411-418.
- Cohen SC, A Kohn & OM Barth 1995. Scanning electron microscopy study of *Proisorhynchoides arcuatus* (Linton, 1900) (Bucephalidae: Digenea). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 90: 25-32.
- Cohen SC, A Kohn & OM Barth 1996. Ultrastructure of the tegument of *Proisorhynchoides arcuatus* (Linton, 1900) Bray, 1984 (Trematoda, Bucephalidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 91: 463-469.
- Conroy GA & DA Conroy 1984. Diseases and parasites detected in grey mullets (Mugilidae) from coastal waters of São Paulo State, Brazil. I. Adult silver mullet (*Mugil curema* Val. 1836). *Rivista Italiana di Piscicoltura e Ittiopatologia*, 19: 14-33.
- Conroy GA & DA Conroy 1986. First records of some digenetic trematodes occurring as intestinal parasites of the silver mullet (*Mugil curema* Val. 1836). *Rivista Italiana di Piscicoltura e Ittiopatologia*, 21: 100-106.
- Cordeiro AS & JL Luque 2004. Community ecology of the metazoan parasites of Atlantic moonfish, *Selene setapinnis* (Osteichthyes: Carangidae) from the coastal zone of the state of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 399-406.
- Cordeiro AS & JL Luque 2005a. Quantitative aspects of the metazoan parasites of sea bream, *Archosargus rhomboidalis* (Linnaeus, 1758) (Osteichthyes, Sparidae) from the coastal zone of the Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Zoociências*, 7: 7-14.
- Cordeiro AS & JL Luque 2005b. Metazoan parasites of flying gurnards, *Dactylopterus volitans* (Linnaeus, 1758) (Osteichthyes: Dactylopteridae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Acta Scientiarum, Biological Sciences*, 27: 119-123.
- Cortizas JLN & P Nasir 1973. *Polylekithum fangosi* sp. n. (Trematoda: Digenea) (Allocreadiidae: Allocreadiinae), primer representante en pez marino, *Amphichthys cryptocentrus* Cuvier y Valenciennes, 1837. *Acta Científica Venezolana*, 24: 58.
- Cremonte F & NH Sardella 1997. The parasite fauna of *Scomber japonicus* Houttuyn, 1782 (Pisces: Scombridae) in two zones of the Argentine Sea. *Fisheries Research*, 31: 1-9.
- Cruces C, J Chero, J Iannacone, A Diestro, G Sáez & L Alvarino 2014. Metazoos parásitos de "Caballa" *Scomber japonicus* Houttuyn, 1782 (Perciformes, Scombridae) del puerto de Chicana, La Libertad, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 357-381.
- Cristófaró R & JF Guimarães 1974. Sobre uma nova espécie da subfamília Dinurinae Looss, 1907 (Trematoda, Hemiuridae). *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 17: 77-79.

- Díaz F & M George-Nascimento 2002. Temporal stability in parasite infracommunities of the blenny *Scartichthys viridis* (Vallenciennes, 1836) (Pisces: Blenniidae) on the central coast of Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 641-649.
- Diesing KM 1850. *Systema helminthum*, 1: 679 pp.
- Dung DT, VD Nguyen, J Waikagul, A Dalsgaard, J-Y Chai, W-M Sohn & KD Murrell 2007. Fishborne Zoonotic Intestinal Trematodes, Vietnam. *Emerging Infectious Diseases*, 13: 1828-1833.
- Duran LE & M Oliva 1980. Parasitological study of *Merluccius gayi peruanus* Gingsburg, 1959. *Boletín Chileno de Parasitología*, 35: 18-21.
- Escalante AH & CC Jara 1983. Tremátodos parásitos de peces: *Otodistomum* sp. y *Prosorhynchus* sp. en peces marinos de la zona norte del Perú. *Hidrobios*, 7: 51-60.
- Escalante AH, CC Jara & T Silva 1984. Helmintos de peces marinos: Tremátodos del intestino de peces procedentes de la zona norte del Perú. *Hidrobios*, 8: 1-8.
- Escalante AH & GS Murga 1984. Trematodos Didimozoideos de peces marinos del norte peruano. Libro resúmenes VI Congreso Peruano de Microbiología y Parasitología, Cusco, Perú: 30.
- Escalante AH, GS Murga & RP Arizaga 1984. Tremátodos parásitos de peces: *Bucephalopsis* sp., *Horatrema* sp. en peces marinos del norte peruano. *Hidrobios*, 8: 11-17.
- Escalante AH, SJ Rodriguez & TG Silva 1983. Tremátodos parásitos de peces: *Nagmia* sp. y *Anaporrhutum* sp. en elasmobranchios de la costa peruana. *Hidrobios*, 7: 50-57.
- Escalante AH, T Silva & B Moreno 1984. Parásitos de peces marinos: Hallazgos de especímenes correspondientes a cuatro géneros de tremátodos. Libro de Resúmenes VI Congreso Peruano de Microbiología y Parasitología, Cusco, Perú: 29.
- Escalante H & G Armas 1978. *Gyrocotyle* sp. y *Lobatostoma* sp., parásitos de peces de la costa peruana. Libro de Resúmenes, I Congreso Nacional de Pesquería. Huacho, Perú: 74
- Escalante H, C Jara & T Silva 1984. Helmintos de peces marinos: Tremátodos del intestino de peces procedentes de la zona norte del Perú. *Hidrobios*, 8: 1-8.
- Etchegoin JA, AL Lanfranchi, F Cremonte & JT Timi 2006. A new species of *Acaenodera* (Digenea: Acanthocolpidae) parasitizing *Conger orbignyanus* (Pisces: Congridae) from the coasts of Argentina. *Parasitology International*, 55: 291-293.
- Etchegoin JA, JT Timi, F Cremonte & AL Lanfranchi 2005. Redescription of *Prosorhynchus australis* Szidat, 1961 (Digenea, Bucephalidae) parasitizing *Conger orbignyanus* Valenciennes, 1842 (Pisces, Congridae) from Argentina. *Acta Parasitologica*, 50: 102-104.
- Evdokimova EB 1971. A new species of the trematode from the intestine of *Cheilodactylus bergi* of the Patagonian shelf (the Atlantic coast of Argentina). *Parazitologia*, 5: 339-340.
- Fábio SP 1976a. Estudo de dois trematódeos parasitos de peixes marinhos. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 74: 71-75.
- Fábio SP 1976b. Sobre a validade do gênero *Sterrhurus* Looss, 1907 com a redescricao de *Lecithochirium texanum* (Chandler, 1941) Manter, 1947 (Trematoda - Hemiuroidea). *Revista Brasileira de Biologia*, 36: 473-477.
- Fábio SP 1981. Sobre a ocorrência de três espécies de trematódeos em peixes brasileiros. *Revista Brasileira de Biologia*, 41: 549-552.
- Fábio SP 1988. Sobre três Hemiuridae parasitos de peixes do litoral do Estado do Rio de Janeiro. *Arquivos da Universidade Federal Rural do Rio de Janeiro*, 11: 45-49.

- Fábio SP 1996. Study on *Mabiarama prevesiculata* Freitas & Kohn, 1966 and *Myosaccium opisthonema* (Siddiqi & Cable, 1960) (Trematoda) in marine fishes from the coast of Rio de Janeiro State, Brazil. *Boletim do Museu Nacional de Zoologia*, 372: 1-6.
- Fábio SP 2000. Helmintos parasitos de *Priacanthus arenatus* Cuvier, 1829 (Pisces, Priacanthidae) em Cabo Frio, RJ, Brasil. *Boletim do Museu Nacional de Zoologia*, 421: 1-14.
- Fábio SP 2001. Trematódeos parasitos de *Cephalopholis fulva* (Linnaeus, 1758) (Pisces: Serranidae) em Angra dos Reis, RJ, Brasil. *Boletim do Museu Nacional de Zoologia*, 456: 1-8.
- Fábio SP & FJT Rolas 1974. Contribuição ao conhecimento das espécies do subgênero *Lepidapedon* (*Lepidapedoides*) Yamaguti, 1970 (Trematoda, Lepidapedinae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 72: 119-124.
- Feijó LMF, HO Rodrigues & SS Rodrigues 1979. Contribuição ao conhecimento da fauna helmintológica de sardinhas (*Sardinella* sp.) do litoral do Estado do Rio de Janeiro. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 20: 23-28.
- Felizardo NN, MC Justo, M Knoff, MCG Fonseca, RM Pinto & DC Gomes 2011. Juvenile didymozoids of the types, *Torticaecum* and *Neotorticaecum* (Didymozoidae: Digenea), from new marine fish hosts (Pisces: Teleostei) on the neotropical region of Brazil. *Journal of Helminthology*, 85: 270-275.
- Fernandes BMM 1970. Ocorrência de *Dinurus tornatus* (Rudolphi 1819) Looss 1907 no Brasil. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 14: 91-92.
- Fernandes BMM, ADN Arci & SC Cohen 2009. New data on some species of Monogenea and Digenea parasites of marine fish from the coast of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 18: 13-18.
- Fernandes BMM & Cohen SC 2009. Digenea, Lepocreadiidae, *Acanthogalea gibsoni* Gaevskaya 1983: New host records and geographical distribution. *Check List*, 5: 895-897.
- Fernandes BMM & SP Fábio 1972. Ocorrência de *Stephanostomum anisotremi* Manter, 1940 (Trematoda, Acanthocolpidae) em novo hospedeiro na Baía de Guanabara. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 16: 13-15.
- Fernandes BMM & MB Goulart 1989a. *Dinosoma clupeola* n. sp. (Hemiuridae) and *Pseudoacanthostomum floridensis* Nahhas & Short 1965 (Acanthostomidae), digenetic trematodes in Brazilian marine fishes. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 84: 103-106.
- Fernandes BMM & MB Goulart 1989b. *Schikhobalotrema solitaria* sp. n. and *S. acanthuri* Yamaguti, 1970 (Haplospalchnidae: Digenea), in Brazilian marine fishes. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 84: 189-192.
- Fernandes BMM & MB Goulart 1992. First report of the genera *Macvicaria* Gibson & Bray, 1982, *Pachycreadium* Manter, 1954 and *Saturnius* Manter, 1969 (Trematoda: Digenea) in Brazilian marine fishes. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 87 (Suppl. I): 101-104.
- Fernandes BMM & A Kohn 1983. *Lintonium vibex* (Linton, 1900) (Trematoda, Fellodistomidae) parasitizing *Stephanolepis hispidus* (Pisces, Balistidae). *Annals of Tropical Medicine and Parasitology*, 77: 539-540.
- Fernandes BMM & A Kohn 1984. Report of *Lepocreadium bimarinum* Manter 1940, *Vitellibaculum spinosa* (Siddiqi & Cable, 1960) and *Hirudinella ventricosa* (Pallas, 1774), parasites of marine fishes in Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 79: 507-508.
- Fernandes BMM, A Kohn & RM Pinto 1985a. Aspidogastriid and digenetic trematodes parasites of marine fishes of the coast of Rio de Janeiro State, Brazil. *Revista Brasileira de Biologia*, 45: 109-116.



- Fernandes BMM, A Kohn & RM Pinto 1985b. New morphological data on *Opecoeloides pedicathedrae* Travassos, Freitas & Bührnheim, 1966 (Digenea: Opecoelidae). Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 80: 359-361.
- Fernandes BMM, A Kohn & AL Santos 2002. Some digenea parasites of tunny from the coast of Rio de Janeiro State, Brazil. Brazilian Journal of Biology, 62: 453-457.
- Fernandes BMM, RM Pinto & SC Cohen 2002. Report on two species of Digenea from marine fishes in Brazil. Brazilian Journal of Biology, 62: 459-462.
- Fernandes BMM & SV Souza 1973. Sobre uma nova espécie do gênero *Acanthocolpus* Lühe, 1906. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 71: 241-245.
- Fernández J 1985. Estudio parasitológico de *Merluccius australis* (Hutton 1872) (Pisces: Merlucciidae) aspectos sistemáticos, estadísticos y zoogeográficos. Boletín de la Sociedad de Biología de Concepción, Chile, 56: 31-37.
- Fernández J 1987. The parasites of the “lisa” *Mugil cephalus* L. in Chile: systematic and populations features (Perciforme: Mugilidae). Gayana, 51: 3-58.
- Fernández J & LE Duran 1985. *Aporocotyle australis* n. sp. (Digenea: Sanguinicolidae) parásito de *Merluccius australis* (Hutton, 1872) en Chile y su relación con la filogenia de *Aporocotyle* Odhner, 1900 en *Merluccius* spp. Revista Chilena de Historia Natural, 58: 121-126.
- Fernández JC, CS Villalba & A Alviña 1986. Parasites of the elephant fish, *Callorhynchus callorhynchus* (L), in Chile: biological and systematic aspects. Biología Pesquera, 15: 63-73.
- Figueroa L & S Puga 1991. *Lecithaster pacificum* n. sp. (Digenea: Hemiuridae) parasite of *Paralichthys microps* (Pleuronectiformes: Bothidae) in the coast of Valdivia, Chile. Archivos de Medicina Veterinaria, 23: 101-104.
- Fischthal JH & P Nasir 1974. Some digenetic trematodes from freshwater and marine fishes of Venezuela. Norwegian Journal of Zoology, 22: 71-80.
- Flores K & M George-Nascimento 2009. Parasite infracommunities of two blennid species, *Scartichthys* (Pisces: Blenniidae), at nearby localities off northern Chile. Revista Chilena de Historia Natural, 82: 63-71.
- Freitas JFT & DC Gomes 1971. Sobre uma nova espécie do gênero *Lecithochirium* Lühe, 1901 (Trematoda, Hemiuroidea). Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 69: 107-113.
- Freitas JFT & A Kohn 1964. Segunda espécie do gênero *Manteria* Caballero, 1950 (Trematoda, Acanthocolpidae). Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 4: 31-33.
- Freitas JFT & A Kohn 1965a. Nova espécie do gênero *Glomericirrus* Yamaguti, 1937 (Trematoda, Hemiuridae). Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 63: 229-235.
- Freitas JFT & A Kohn 1965b. Nova espécie do gênero *Tergestia* Stossich 1889 (Trematoda, Fellodistomidae). Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 63: 291-297.
- Freitas JFT & A Kohn 1967a. Sobre un nuevo tremátodo parásito de peces en el litoral brasileño. Anales del Instituto de Biología, México, 37: 135-142.
- Freitas JFT & A Kohn 1967b. *Dollfustravassosi moniliovatus* gen. n. sp. n. (Trematoda, Isoparorchidae), un trématode parasite de poisson marin. Annales de Parasitologie Humaine et Comparée, 42: 313-319.
- Freitas JFT & A Kohn 1970. Modificação por maceração no aspecto de “*Manteria costalimai*” Freitas & Kohn 1964 (Trematoda, Acanthocolpidae). Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 13: 109-110.
- Freitas JFT & E Santos 1971. Novo trematódeo parásito de peixe marinho. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 69: 79-81.

Froese R & D Pauly, Ed. 2013. FishBase. World Wide Web electronic publication. www.fishbase.org, version (08/2013).

Fuentes-Zambrano JL, C Silva-Rojas & Y Reyes-Leon 2003. Parasites in juveniles of *Lutjanus griseus* (Pisces: Lutjanidae) at La Restinga Lagoon, Margarita Island, Venezuela. *Interciencia*, Caracas, 28: 463-468.

Gaevskaya AV & AA Kovaleva 1976. The trematode fauna of some common fish species in the south-western Atlantic. *Trudy. Atlant. Nauc. Issl. skogo. Inst. Rybnogo. Khozyaistva. I Okeanog.*, 60: 3-14.

Gaevskaya AV & AA Kovaleva 1977. New species of trematodes from fishes of the Falklands-Patagonian Region (South-Western Atlantic). *Parazitologiya*, 11: 417-423.

Gaevskaya AV & AA Kovaleva 1978. Data on the trematodes of fishes from the South-Western Atlantic. *Vestnik Zoology*, 3: 60-66.

Gaevskaya AV, AA Kovaleva & GN Rodyuk 1985. Parasitofauna of the fishes of the Falklands-Patagonian Region. *In: J. William & Hargis Jr. Parasitology and Pathology of Marine Organisms of the World Ocean*, NOA Technical Report NMSF, 25: 25-28.

Gaevskaya AV & BI Lebedev 1989. Some comments on trematodes of the genus *Monascus* Looss 1907 (Fellodistomidae). *Parazit. zhiv. rasten. Sborn. nauch. trud.*: 69-73.

Gaevskaya AV & GN Rodyuk 1983. A new data on fish trematode fauna of the South-West Atlantic. *Nauki Nauchnye Doklady Vysshei Shkoly*, 3: 28-32.

Gaevskaya AV & GN Rodyuk 1988a. New and rare trematoda species from deep-sea fishes of the South-West Atlantic. *Vestnik Zoology*, 5: 11-14.

Gaevskaya AV & GN Rodyuk 1988b. Ecological characteristics of the parasitofauna of the macrourid *Macrourus carinatus* Gunther. *Nauki Nauchnye Doklady Vysshei Shkoly.*, 2: 21-25.

Gaevskaya AV & GN Rodyuk 1988c. New genera of trematodes from South Atlantic fish. *Parazitologiya*, 22: 509-513.

Gaevskaya AV, GN Rodyuk & AM Parukhin 1990. Peculiarities and formation of the parasitofauna of the Patagonian toothfish *Dissostichus eleginoides*. *Biologia Morya*, 4: 23-28.

Galeano ML & M Romero 1979. Contribución al conocimiento de parásitos de peces de la cienaga Grande de Santa Marta. 1. Familia Acanthocolpidae (Trematoda: Digenea). *Anales del Instituto de Investigaciones Marinas de Punta Betin*, 11: 195-217.

Garcias F, R Mendoza & M George-Nascimento 2001a. Variaciones entre años en composición y diversidad de las infracomunidades de parásitos metazoos de la corvina *Cilus gilberti* (Pisces: Sciaenidae) en Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 74: 833-840.

Garcias F, R Mendoza & M George-Nascimento 2001b. Between-years variation in infracommunities of metazoan parasites of the croaker *Cilus gilberti* (Pisces: Sciaenidae) from Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 74: 833-840.

George-Nascimento M 1996. Populations and assemblages of parasites in hake, *Merluccius gayi* from the South-eastern Pacific Ocean: stock implications. *Journal of Fish Biology*, 48: 557-568.

George-Nascimento M & H Arancibia 1992. Stocks ecologicos del jurel (*Trachurus symmetricus murphi* Nichols) en tres zonas de pesca frente a Chile, detectados mediante comparación de su fauna parasitaria y morfometria. *Revista Chilena de Historia Natural*, 65: 453-470.

George-Nascimento M & H Arancibia 1994. La fauna parasitaria y la morfometria de la merlusa austral *Merluccius australis* (Hutton) como indicadores de unidades de stock. *Biologia Pesquera*, 23: 31-47.

- George-Nascimento M, L Balboa, M Aldana & V Olmos 1998. The key-hole limpets *Fissurella* spp. (Mollusca: Archaeogastropoda) and the clingfish *Sicyases sanguineus* (Pisces: Gobiesocidae) are sequential hosts of *Proctoeces lintoni* (Digenea: Fellodistomidae) in Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 71: 169-176.
- George-Nascimento M, F Garcías & G Muñoz, 2002. Parasite body volume and infracommunity patterns in the southern pomfret *Brama australis* (Pisces: Bramidae). *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 835-839.
- George-Nascimento M & B Huet 1984. An ecological approach to the study of parasitism in the "black conger eel" *Genypterus maculatus* (T.) (Pisces: Ophidiidae). *Biologia Pesquera*, 13: 125-134.
- George-Nascimento M & Iriarte JL 1989. Las infracomunidades de parásitos metazoos del chancharro *Helicolenus legerichi* Norman, 1937 (Pisces: Scorpaenidae): un ensamble no interactivo de especies. *Revista Chilena de Historia Natural*, 62: 217-227.
- George-Nascimento M, A Mellado, S Saavedra & J Carvajal 2009. Variability of metazoan parasite communities in the rock cod *Eleginops maclovinus* (Cuvier & Valenciennes, 1830) (Pisces: Eleginopidae) off Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 82: 199-207.
- Gibson DI 1976. Monogenea and Digenea from fishes. *Discovery Reports*, 36: 179-266.
- Girola CV, SR Martorelli & NH Sardella 1992. Presencia de metacercarias de *Monascus filiformis* (Digenea, Fellodistomidae) en hidromedusas del Océano Atlántico Sur. *Revista Chilena de Historia Natural*, 65: 409-415.
- Gomes DC 1969. Ocorrência de *Lintonium vibex* (Linton, 1900) (Trematoda, Fellodistomidae) em *Spheroides formosus* (Guenther), no Brasil. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 12: 187-189.
- Gomes DC & SP Fábio 1970. Um novo trematódeo pertencente ao gênero *Peracreadium* (Trematoda, Allocreadiinae). *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 14: 53-54.
- Gomes DC & Fábio SP 1971. *Varelacreptotrema travassosi* gen. n. sp. n. parasito de *Balistes vetula* L., 1758 (Trematoda, Creptotrematinae). *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 15: 23-26.
- Gomes DC & SP Fábio 1976. Ocorrência de *Lobatostoma ringens* (Linton, 1905) no Brasil. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 18: 83-85.
- Gomes DC, SP Fábio & FJT Rolas 1972. Contribuição para o conhecimento dos parasitas de peixes do litoral do Estado da Guanabara - Parte I. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 70: 541-553.
- Gomes DC, SP Fábio & FJT Rolas 1974. Contribuição para o conhecimento dos parasitas de peixes do litoral do Estado da Guanabara - Parte II. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 72: 9-19.
- Gomes DC, SP Fábio & FJT Rolas 1978. Contribuição para o conhecimento dos parasitas de peixes do litoral do município do Rio de Janeiro. III. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 19: 39-42.
- Gómez Velásquez Y & P Nasir 1973. *Guaiqueria yuquetae* sp. n., gen. n., subfam. n. [Guaiquerinae: Lepocreadiidae (Odhner, 1905) Nicoll, 1935], un tremátodo de pez marino, *Diplectrum* sp. *Acta Científica Venezolana*, 24: 58.
- Gonzales J 1984. Tremátodo digeneo del género *Helicometrina* Linton, 1910 (Fam. Opecoelidae), parásito de *Acanthictus pictus* "cherlo". *Libro de resúmenes I Congreso Nacional de Biología Pesquera*. Trujillo, Perú: 4.
- Gonzales J & L Sarmiento 1986. *Hymenocotta manteri* Overstreet, 1969 (Trematoda: Digenea), endoparásito de *Mugil cephalus* Linnaeus, 1758. *Revista de Ciencias (Peru)*, 74: 58-62.

- González MJ, JM Gallardo, P Brickle & I Medina 2007. Nutritional composition and safety of *Patagonotothen ramsayi*, a discard species from Patagonian Shelf. *International Journal of Food Science and Technology*, 42: 1240-1248.
- González MT & E Acuña 1998. Metazoan parasites of the red rock fish *Sebastes capensis* off northern Chile. *Journal of Parasitology*, 84: 783-788.
- González MT & E Acuña 2000. Influence of host size and sex on the endohelminth infracommunities of the red rockfish *Sebastes capensis* off Northern Chile. *Journal of Parasitology*, 86: 854-857.
- González MT, C Barrientos & CA Moreno 2006. Biogeographical patterns in endoparasite communities of a marine fish (*Sebastes capensis* Gmelin) with extended range in the Southern Hemisphere. *Journal of Biogeography*, 33: 1086-1095.
- González MT & ME Oliva 2009. Is the nestedness of metazoan parasite assemblages of marine fishes from the southeastern Pacific coast a pattern associated with the geographical distributional range of the host? *Parasitology*, 136: 401-409
- González MT & R Poulin 2005. Spatial and temporal predictability of the parasite community structure of a benthic marine fish along its distributional range. *International Journal for Parasitology*, 35: 1369-1377.
- González MT, R Vásquez & E Acuña 2008. Biogeographic patterns of metazoan parasites of the bigeye flounder, *Hippoglossina macrops*, in the southeastern Pacific coast. *Journal of Parasitology*, 94: 429-435.
- Guagliardo SE, CB Schwerdt, SR Martorelli, NA Galeano & RD Tanzola 2010. Digenean trematodes of *Seriocella porosa* (Pisces, Centrolophidae) in San Matias Gulf, Argentina. *Acta Parasitologica*, 55: 29-38.
- Guevara DL & P Nasir 1969. Two different species of parasites (Trematoda) of Venezuelan marine fishes. *Acta Científica Venezolana*, 20: 124.
- Hernandez-Orts JS, G Alama-Bermejo, JM Carrillo, NA Garcia, EA Crespo, JÁ Raga & FE Montero 2012. *Aporocotyle mariachristinae* n. sp., and *A. ymakara* Villalba & Fernandez, 1986 (Digenea: Ophidiidae) from Patagonia, Argentina. *Parasite*, 19: 319-330.
- Hsu KC 1968. *Unitubulotestis sardae* (Trematoda: Didymozoidae) from Brazil. *Journal of Parasitology*, 54: 128.
- Iannacone J 2004. Metazoan parasites of the minor stardrum, *Stellifer minor* (Tschudi) (Osteichthyes, Sciaenidae), caught by artisanal fishery on Chorrillos, Peru. *Revista Brasileira de Zoologia*, 21: 815-820.
- Iannacone J, J Cárdenas-Callirgos & L Alvarino 2010. Community ecology of parasites of spotted butterflyfish *Stromateus stellatus* (Cuvier, 1829) (Perciformes: Stromateidae) of coast zone of Chorrillos, Lima, Peru. *Neotropical Helminthology*, 4: 159-167.
- Iannacone J, JP Cerapio, J Cárdenas-Callirgos, KSF Briceño & A Dueñas 2011. Parasite communities of the trambollo, *Labrisomus philippii* (Steindachner, 1866) (Perciformes: Labrisomidae), off coastal zone of Chorrillos, Lima, Peru. *Neotropical Helminthology*, 5: 73-84.
- Iannacone J, L Morón & S Guizado 2010. Between-year variation of metazoan parasite fauna *Sciaena deliciosa* (Tschudi, 1846) (Perciformes: Sciaenidae) in Lima, Peru. *Latin American Journal of Aquatic Research*, 38: 218-226.
- Inzunza A, P Torres & R Franjola 1989. Nuevos hospedadores para *Helicometrina nimia* Linton, 1910 (Digenea: Opecoelidae) en la costa centro de Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 44: 41-43.

- Jezewski W, K Zdzitowiecki & Z Laskowski 2009. Description of a new Digenean (Zoogonidae) genus and species from sub-antarctic fish *Patagonotothen tessellata*. *Journal of Parasitology*, 95: 1489-1492.
- Jezewski W, K Zdzitowiecki & Z Laskowski 2011. Description of *Neolepidapedoides subantarcticus* sp. nov. (Digenea, Lepocreadiidae) from sub-Antarctic notothenioid fishes. *Acta Parasitologica*, 56: 305-309.
- Justo MCN, BMM Fernandes & A Kohn 2003. New host records for Digenea parasites of Brazilian marine fishes. *Arquivos de Ciências do Mar, Fortaleza*, 36: 101-104.
- Justo MCN & A Kohn 2005. Didymozoidae (Digenea) parasites of Scombridae (Actinopterygii) from Rio de Janeiro coast, Brazil. *Revista Brasileira de Zoociências*, 7: 332-338.
- Justo MCN & A Kohn 2009. Trematoda, Digenea, Didymozoidae, *Coeliotrema thynni* Yamaguti, 1938: First record in Brazil with three new hosts records. *Check List*, 5: 436-438.
- Justo MCN & A Kohn 2010. Trematoda, Digenea, Didymozoidae, *Wedlia retrorbitalis* (Yamaguti, 1970) and *Wedlia submaxillaris* (Yamaguti, 1970): First record in South America and the Atlantic Ocean. *Check List*, 6: 387-389.
- Justo MCN & A Kohn 2011. New data on three species of *Koellikerioides* (Digenea, Didymozoidae) in Brazilian tuna fish. *Neotropical Helminthology*, 5: 113-123.
- Justo MCN & A Kohn 2012a. A new genus and species of the Didymozoidae (Digenea) from the skipjack tuna *Katsuwonus pelamis* (L.) (Scombridae). *Systematic Parasitology*, 81: 195-201.
- Justo MCN & A Kohn 2012b. Notes on helminth parasites of tuna fishes (Scombridae) in Brazil. *Revista Mexicana de Biodiversidad*, 83: 285-290.
- Justo MCN & A Kohn, 2014. Monogenoidea y digenea parasitos de *Thunnus atlanticus* (Perciformes, Scombridae) de la costa de Rio de Janeiro, Brasil. *Neotropical Helminthology*, 8: 339-348.
- Justo MCN, A Kohn, CS Pereira & F Flores-Lopes 2013. Histopathology and autoecology of *Didymocylindrus simplex* (Digenea: Didymozoidae), parasite of *Katsuwonus pelamis* (Scombridae) in the southwestern Atlantic Ocean, off South America. *Zoologia*, 30: 312-316.
- Justo MCN, R Tortelly, RC Menezes & A Kohn 2008. First record in South America of *Didymosulcus palate* and *Didymosulcus philobranthiarca* (Digenea, Didymozoidae) with new hosts records and pathological alterations. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 103: 207-210.
- Justo MCN, R Tortelly, RC Menezes & A Kohn 2009. First record in South America of *Koellikerioides internogastricus* (Digenea, Didymozoidae) with new host record and pathological alterations. *Veterinary Parasitology*, 161: 158-161.
- Kamegai S 1971. The determination of a generic name of flying fishes muscle parasite, a didymozoid, whose ova have occasionally been found in human feces in Japan. *Journal of Parasitology*, 20: 170-176.
- Knoff M & JFR Amato 1991a. New species of the genus *Cardicola* Short, 1953 (Sanguinicolidae, Cardicolinae), parasitic in mullet, *Mugil platanus* Günther, 1880, from the coast of Rio de Janeiro State, Brazil. *Revista Brasileira de Biologia*, 51: 567-570.
- Knoff M & JFR Amato 1991b. A new species of the genus *Genolopa* Linton, 1910 (Monorchiidae, Lasiotocinae) parasitizing mullet, *Mugil platanus* Günther, 1880 of the coast of Rio de Janeiro State, Brazil. *Revista Brasileira de Biologia*, 51: 801-804.
- Knoff M & JFR Amato 1992. Nova espécie do gênero *Phyllodistomum* Braun 1899 (Gorgoderidae, Gorgoderinae) parasita de tainha, *Mugil platanus* Günther 1880 da costa do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Biologia*, 52: 53-56.

- Knoff M & BMM Fernandes 2010. A new species of *Tormopsolus* (Digenea: Acanthocolpidae) parasite of *Genypterus brasiliensis* (Teleostei: Ophidiidae) from the Brazilian coast. *Zoologia*, 27: 451-454.
- Knoff M, JL Luque & JFR Amato 1997. Community ecology of the metazoan parasites of grey mullets, *Mugil platanus* (Osteichthyes: Mugilidae) from the littoral of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Biologia*, 57: 441-454.
- Knoff M, SC São Clemente, RM Pinto & DC Gomes 2001. Digenea and Acanthocephala of Elasmobranch fishes from the southern coast of Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 96: 1095-1101.
- Kohn A 1961a. Um novo *Rhipidocotyle* parasito de *Scomberomorus maculatus* (Mitch) (Trematoda, Bucephaliformes). *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 5: 41-44.
- Kohn A 1961b. Um novo *Prosorhynchus* parasito de *Garrupa* sp. (Trematoda: Bucephaliforme). *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 5: 46-49.
- Kohn A 1962a. Nota prévia sobre uma nova espécie de *Bucephalopsis*. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 6: 14-18.
- Kohn A 1962b. Ocorrência de *Pleorchis mollis* (Leidy, 1856) (Trematoda, Pleorchiidae) em peixe da Baía de Guanabara, Brasil. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 6: 45-48.
- Kohn A 1966a. Ocorrência de *Multitestis inconstans* (Linton, 1905) Manter, 1931 (Trematoda, Lepocreadiidae) no litoral brasileiro. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 10: 75-77.
- Kohn A 1966b. *Bucephalus solitarius* sp. n. parasito de peixe do litoral brasileiro (Trematoda, Bucephaliformes). *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 10: 87-90.
- Kohn A 1967a. Ocorrência de *Prosorhynchus ozakii* Manter, 1934 (Trematoda, Bucephaliformes) em novo hospedeiro na Baía de Guanabara. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 11: 69-70.
- Kohn A 1967b. Sobre um novo gênero de Prosorhynchinae Nicoll, 1914 e novos dados sobre *Prosorhynchus bulbosus* Kohn, 1961 e *Rhipidocotyle quadriculatum* Kohn, 1961 (Trematoda, Bucephaliformes). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 65: 107-114.
- Kohn A 1968. Ocorrência de *Bucephalus varicus* Manter, 1940 (Trematoda, Bucephaliformes) na Baía de Guanabara. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 11: 165-166.
- Kohn A 1970. *Chabaudtrema rarus* gen. n. sp. n. trematódeo bucefaliforme parasito de peixe. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 13: 147-148.
- Kohn A & PF Bührnheim 1964. Um novo hospedeiro e nova distribuição geográfica para *Myosaccium ecaude* Montgomery, 1957 (Trematoda, Hemiuridae). *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 8: 50-52.
- Kohn A, SC Cohen, MCN Justo & BMM Fernandes 2013. Digenea. In: GC Pavanelli, RM Takemoto & JC Eiras (Eds). *Parasitologia de Peixes de água doce do Brasil*. EDUEM, Maringá, Brasil, 301-316.
- Kohn A & BMM Fernandes 1970. *Acanthocolpoides freitasi* sp. n. parasito de *Garrupa* sp. (Trematoda, Acanthocolpidae). *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 14: 51-52.
- Kohn A & BMM Fernandes 1982a. *Styphlotrema artigasi* sp. n. (Plagiorchiidae), a new trematode parasite of marine fish. *Proceedings of the Helminthological Society of Washington*, 49: 31-33.
- Kohn A & BMM Fernandes 1982b. *Neoapocreadium chabaudi* sp. n. (Apocreadiidae) and *Schikhobalotrema acuta* (Linton, 1910) (Haplospalchnidae) trematodes parasites of marine fishes in Brazil. *Annales de Parasitologie Humaine et Comparée*, 57: 121-126.

- Kohn A & MCN Justo 2008. *Didymocystis lamotheargumedoi* n. sp. (Digenea: Didymozoidae) a parasite of three species of scombrid fishes. *Revista Mexicana de Biodiversidad*, 79 (suplemento): 9S-14S.
- Kohn A, B Macedo & BMM Fernandes 1982. About some trematodes parasites of *Haemulon sciurus* (Shaw, 1803). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 77: 153-157.
- Kohn A, AL Santos & MFD Baptista-Farias 2001. Report of *Didymocystis wedli* Ariola, 1902 (Digenea; Didymozoidae) from *Thunnus albacares* in Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 96: 951-954.
- Kohn A, AL Santos & SC Cohen 2003. Report of two parasites from Brazilian tunas. *Arquivos de Ciências Mar, Fortaleza*, 36: 19-22.
- Lanfranchi AL, MA Rossin & JT Timi 2009. Parasite infracommunities of a specialized marine fish species in a compound community dominated by generalist parasites. *Journal of Helminthology*, 83: 373-378.
- Leggett EL & E Mateo 1982. *Villarrealina peruanus* gen. et sp. n. (Digenea: Allocreadiidae) en el pez marino *Sciaena gilberti*. *Investigaciones de la Universidad Federico Villarreal (Peru)*, 1: 51-53.
- Looss A 1907. Ueber einige zum Teil neue Distoma dér Europäischen Fauna. *Zentralblatt für Bakteriologie Abt*, 43: 604-613.
- López E & MV Tantaleán 1984. Contribución al conocimiento de la helmintofauna de peces marinos de la costa peruana. *Parasitología al Día*, 9: 40-43.
- Luque JL 1994. Population dynamics and community structure of metazoan parasites of *Menticirrhus ophiocephalus* (Pisces, Sciaenidae) from the Peruvian coast. *Revista de Biología Tropical*, 42: 21-29.
- Luque JL & DR Alves 2000. Metazoan parasites of the Atlantic cutlassfish, *Trichiurus lepturus* (Osteichthyes: Trichiuridae) from the coastal zone of Rio de Janeiro State, Brazil. *Parasitología al Día*, 24: 97-101.
- Luque JL & DR Alves 2001. Ecologia das comunidades de metazoários parasitos, do xaréu *Caranx hippos* (Linnaeus) e do xerelete, *Caranx latus* Agassiz (Osteichthyes, Carangidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 18: 399-410.
- Luque JL, DR Alves & RS Ribeiro 2003. Community ecology of the metazoan parasites of banded croaker, *Paralonchurus brasiliensis* (Osteichthyes: Sciaenidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Acta Scientiarum Biological Sciences*, 25: 273-278.
- Luque JL, DR Alves & CSS Sabas 2000. Metazoários parasitos do xaréu *Caranx hippos* (Linnaeus, 1766) do xerelete *Caranx latus* Agassiz 1831 (Osteichthyes: Carangidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Contribuições Avulsas do Museu de História Natural, Brasil*, 25: 1-17.
- Luque JL, JFR Amato & RM Takemoto 1996a. Comparative analysis of the communities of metazoan parasites of *Orthopristis ruber* and *Haemulon steindachneri* (Osteichthyes: Haemulidae) from the southeastern Brazilian litoral. I. Structure and influence of the size and sex of the hosts. *Revista Brasileira de Biologia*, 56: 279-292.
- Luque JL, JFR Amato & RM Takemoto 1996b. Comparative analysis of the communities of metazoan parasites of *Orthopristis ruber* and *Haemulon steindachneri* (Osteichthyes: Haemulidae) from the southeastern Brazilian litoral. II. Diversity, interspecific associations, and distribution of gastrointestinal parasites. *Revista Brasileira de Biologia*, 56: 293-302.
- Luque JL & ND Chaves 1999. Community ecology of metazoan parasites of bluefish *Pomatomus saltator* (Linnaeus) (Osteichthyes, Pomatomidae) from the coast of Rio de Janeiro State, Brazil. *Revista Brasileira de Biologia*, 16: 711-723.

- Luque JL, AS Cordeiro & ME Oliva 2010. Metazoan parasites as biological tags for stock discrimination of whitemouth croaker *Micropogonias furnieri*. *Journal of Fish Biology*, 76: 591-600.
- Luque JL, NN Felizardo & LER Tavares 2008. Community ecology of the metazoan parasites of namorado sandperches, *Pseudopercis numida* Miranda-Ribeiro, 1903 and *P. semifasciata* Cuvier, 1829 (Perciformes: Pinguipedidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 68: 269-278.
- Luque JL, J Iannacone & C Farfán 1991. Parásitos de peces óseos marinos en el Perú: lista de especies conocidas. *Boletín de Lima*, 74: 17-28.
- Luque JL & ME Oliva 1993a. Análisis cuantitativo y estructura de la comunidad parasitaria de *Paralonchurus peruanus* (Osteichthyes: Sciaenidae) en la costa peruana. *Parasitología al Día*, 17: 107-111.
- Luque JL & ME Oliva 1993b. Trematodes of marine fishes from the Peruvian faunistic province (Peru and Chile), with description of *Lecithochirium callaoensis* n. sp. and new records. *Revista de Biología Marina*, 28: 271-286.
- Luque JL & ME Oliva 1999. Metazoan parasite infra-communities of *Menticirrhus* (Teleostei: Sciaenidae); an amphi-oceanic approximation. *Journal of Parasitology*, 85: 379-381.
- Luque JL, F Porrozzì & DR Alves 2002. Community ecology of the metazoan parasites of Argentine goatfish, *Mullus argentinae* (Osteichthyes: Mullidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 11: 33-38.
- Luque JL & R Verano 1986. Variación estacional del parasitismo por helmintos en *Mugil cephalus* L. "lisa". Libro de Resúmenes VIII Congreso Nacional de Biología y III Simposium Educ. CCBB. Arequipa, Perú: 138.
- MacKenzie K, P Brickle, W Hemmingsen & M George-Nascimento 2013. Parasites of hoki, *Macruronus magellanicus*, in the Southwest Atlantic and Southeast Pacific Oceans, with an assessment of their potential value as biological tags. *Fisheries Research*, 145: 5
- MacKenzie K & M Longshaw 1995. Parasites of the hakes *Merluccius australis* and *M. hubbsi* in the waters around the Falkland Islands, southern Chile, and Argentina, with an assessment of their potential value as biological tags. *Canadian Journal of Fisheries and Aquatic Sciences*, 52: 213-224.
- Mañé-Garzon F & B Holcman-Spector 1976. A new species of Aspidogastrea, *Lobatostoma platense* n. sp. from the intestine of *Trachinotus glaucus*. *Revista de Biología, Uruguay*, 4: 67-78.
- Manter HW 1937. A new genus of distomes (Trematoda) with lymphatic vessels. *The Hancock Pacific Expedition*, 2: 11-22.
- Manter HW 1940. Digenetic trematodes of fishes from the Galapagos Islands and the neighboring Pacific. *Reports of Allan Hancock Pacific Expeditions*, 2: 325-497.
- Marchiori NDC, ARM Magalhães & J Pereira Jr 2010. The life cycle of *Bucephalus margaritae* Ozaki & Ishibashi 1934 (Digenea, Bucephalidae) from the coast of Santa Catarina State, Brazil. *Acta Scientiarum, Biological Sciences*, 32: 71-78.
- Martorelli SR 1992. Parasites of commercial shrimps and fishes in Argentina sea: on the adult and metacercaria of *Opecoeloides feliciae* n. sp. (Digenea: Opecoelidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 87: 43-48.
- Martorelli SR & F Cremonte 1998. A proposed three-host life history of *Monascus filiformis* (Rudolphi, 1819) (Digenea: Fellodistomidae) in the southwest Atlantic Ocean. *Canadian Journal of Zoology*, 76: 1198-1203.



- Mateo E 1972. *Gymnothorax wieneri*, new definitive host of *Helicometra fasciata* (Rudolphi, 1819) Odhner, 1902 (Trematoda: Opencolidae). Annual Wildlife Disease Conference Annual Arbor. Michigan.
- Muñoz G & NJ Bott 2011. A new species of *Prosorhynchoides* (Trematoda, Bucephalidae) from the intertidal rocky zone of central Chile. *Acta Parasitologica*, 56: 140-146.
- Muñoz G, F Garcias, V Valdebenito & M George-Nascimento 2001. Parasite fauna and food of *Notothenia* c.f. *angustata* Hutton 1875 (Pisces: Nototheniidae) from two intertidal localities in the Arauco Gulf, Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 56: 29-33.
- Muñoz G & HS Randhawa 2011. Monthly variation in the parasite communities of the intertidal fish *Scartichthys viridis* (Blenniidae) from central Chile: are there seasonal patterns? *Parasitology Research*, 109: 53-62.
- Muñoz G, Valdebenito V & M George-Nascimento 2002. La dieta y la fauna de parásitos metazoos del torito *Bovichthys chilensis* Regan, 1914 (Pisces: Bovichthyidae) en la costa de Chile centro-sur: variaciones geográficas y ontogenéticas. *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 661-671.
- Muñoz G & L Zamora 2011. Ontogenetic variation in parasite infracommunities of the clingfish *Sicyases sanguineus* (Pisces: Gobiesocidae). *Journal of Parasitology*, 97: 14-19.
- Muñoz-Murga P & G Muñoz 2010. Parasite communities of *Scartichthys viridis* (Pisces: Blenniidae) from Central Chile: locality vs. host length. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 45: 165-169.
- Murga GS, RJ Chico & H Escalante 1987. Trematodos parásitos de peces de la zona norte del mar peruano. Libro de Resúmenes X Congreso Latino de Microbiología y VII Congreso Peruano de Microbiología y Parasitología, Trujillo, Perú: 84.
- Ñacari L & L Sánchez 2014. Helmintofauna de *Peprilus snyderi* Gilbert & Starks, 1904 (Stromateidae) del terminal pesqueiro de Chorrillos, Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 1-17.
- Nasir P 1973. Monotypic status of *Prosogonotrema* Perez Viguera, 1940 (Trematoda, Digenea). *Rivista di Parassitologia*, 34: 271-276.
- Nasir P & MT Diaz 1971. A revision of the genus *Lecithochirium* Luehe, 1901, and redescription of *L. monticellii* (Linton, 1898) Skrjabin and Guschanskaja, 1955. *Rivista di Parassitologia*, 32: 27-36.
- Nasir P & Y Gómez 1977. Digenetic trematodes from Venezuelan marine fishes. *Rivista di Parassitologia*, 38: 53-73.
- Nikolaeva VM 1985. Trematodes Didymozoidae fauna, distribution and biology. In: William J. Hargis, Jr, *Parasitology and Pathology of Marine Organisms of the World Ocean*, NOAA Technical Report, NMFS, 25: 667-672.
- Oliva M 1982. Parásitos en peces marinos de la zona de Antofagasta. *Ciencia y Tecnología del Mar CONA*, 6: 45-51.
- Oliva M 1984a. Nuevos registros de tremátodos digeneos en peces marinos de la zona de Antofagasta. *Ciencia y Tecnología del Mar CONA*, 8: 9-15.
- Oliva M 1984b. *Proctoeces chilensis* una nueva especie (Trematoda, Strigeatoidea, Fellodistomidae) parásito en *Sicyases sanguineus* Müller & Troschel 1843 (Pisces, Teleostei). *Boletín de la Sociedad de Biología de Concepción*, 55: 87-92.
- Oliva M 1994. Parasites of the Chilean jack mackerel *Trachurus symmetricus murphyi* (Pisces: Carangidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 89: 363-364.
- Oliva M 1999. Metazoan parasites of the jack mackerel *Trachurus murphyi* (Teleostei, Carangidae) in a latitudinal gradient from South America (Chile and Peru). *Parasite*, 6: 223-230.

- Oliva M 2001. Metazoan parasites of *Macruronus magellanicus* from southern Chile as biological tags. *Journal of Fish Biology*, 58: 1617-1622.
- Oliva M & I Ballón 2002. Metazoan parasites of the Chilean hake *Merluccius gayi gayi* as a tool for stock discrimination. *Fisheries Research*, 56: 313-320.
- Oliva M & GJ Carvajal 1984. *Lobatostoma anisotremum* new species (Trematoda: Aspidogastrea), parasitic in the teleost fish *Anisotremus scapularis* from Chile. *Bulletin of Marine Science*, 35: 195-199.
- Oliva M, RE Castro & R Burgos 1996. Parasites of the flatfish *Paralichthys adspersus* (Steindachner, 1876) (Pleuronectiformes) from northern Chile. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 91: 301-306.
- Oliva ME, I Fernandez, C Oyarzun & C Murillo 2008. Metazoan parasites of the stomach of *Dissostichus eleginoides* Smitt, 1898 (Pisces: Nototheniidae) from southern Chile: a tool for stock discrimination? *Fisheries Research (Amsterdam)*, 91: 119-122.
- Oliva M & MT González 2004. Metazoan parasites of *Sebastes capensis* from two localities in northern Chile as tools for stock identification. *Journal of Fish Biology*, 64: 170-175.
- Oliva ME, MT González & E Acuña 2004. Metazoan parasite fauna as a biological tag for the habitat of the flounder *Hippoglossina macrops* from northern Chile, in a depth gradient. *Journal of Parasitology*, 90: 1374-1377.
- Oliva M & CC Guerra 1987. Infección por *Lecithochirium* sp. (Trematoda: Hemiuridae) en *Gymnothorax porphyreus* (Pisces: Teleostei) del Archipiélago de Juan Fernández. *Estudios Oceanológicos*, 6: 103-107.
- Oliva M & CC Guerra 1988. *Lecithochirium selkiriensis* n. sp. (Trematoda: Hemiuridae) parásito de *Gymnothorax porphyreus* (Pisces: Teleostei). *Revista Iberica de Parasitologia*, 48: 373-377.
- Oliva M & JL Luque 1989. The genus *Lobatostoma* (Trematoda, Aspidocotylea) in the Pacific coast of South America, with description of *Lobatostoma veranoi* new species, parasite of *Menticirrhus opihcephalus* (Teleostei: Sciaenidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 84: 167-170.
- Oliva M & JL Luque 1998. Infracommunities of metazoan parasites in five sciaenid fishes from Peru. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 93: 175-180.
- Oliva M & JL Luque 2002. Endohelminths parasites of *Labrisomus philippii* (Osteichthyes: Labrisomidae) from the Peruvian coast. *Comparative Parasitology*, 69: 100-104.
- Oliva M, JL Luque & J Iannacone 1990. The metazoan parasites of *Stellifer minor* (Tschudi 1844): an ecological approach. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 85: 271-274.
- Oliva M & MA Muñoz 1985. *Helicometra fasciata* (Rudolphi, 1819) y *Helicometrina nimia* Linton, 1910 (Opecoelidae) en peces marinos de la II Region - Chile. *Parasitologia al Día*, 9: 107-111.
- Oliva M & JL Zegers 1988. Variaciones intraespecificas del adulto de *Proctoeces lintoni* Siddiqi & Cable, 1960 (Trematoda: Fellodistomidae) en hospedadores vertebrados e invertebrados. *Studies on Neotropical Fauna and Environment*, 23: 189-195.
- Oliveira EF, JFR Amato & M Knoff 1988. A new species of *Hysterolecitha* (Trematoda: Hemiuridae) from the mullet, *Mugil liza* in the State of Rio de Janeiro, Brasil. *Proceedings of the Helminthological Society of Washington*, 55: 58-61.
- Ostrowski de Núñez M 1971. Estudios preliminares sobre la fauna parasitaria de algunos elasmobranquios del litoral bonaerense, Mar del Plata, Argentina. 1. Cestodes y trematodes de *Psammobatis microps* (Günther) y *Zapteryx brevirostris* (Müller y Henle). *Physis (Buenos Aires)*, 30: 425-446.

- Paraguassú AR, JL Luque & DR Alves 2002. Community ecology of the metazoan parasites of the red porgy, *Pagrus pagrus* (L. 1758) (Osteichthyes, Sparidae) from the coastal zone, State of Rio de Janeiro, Brazil. *Acta Scientiarum Biological Sciences*, 24: 461-467.
- Pardo-Gandarillas MC, K González, CM Ibáñez & M George-Nascimento 2008. Parasites of two deep-sea fish *Coelorynchus chilensis* (Pisces: Macrouridae) and *Notacanthus sexspinis* (Pisces: Notacanthidae) from Juan Fernández Archipelago, Chile. *JMBA2 - Biodiversity Records*: 1-5.
- Parukhin AM 1976. Two new species of trematodes from fishes of the South Atlantic. *Biologia Morya, Vladivostok*, 2: 28-30.
- Parukhin AM & VN Lyadov 1981. Parasitofauna of Notothenioide from waters of the Atlantic and Indian Ocean. *Vestnik Zoology*, 3: 90-94.
- Pequeño G, V Valdebenito & G Muñoz 2011. *Pseudopentaceros richardsoni* (Osteichthyes: Pentacerothidae) in the southeastern Pacific Ocean: morphometry, parasites and comments about the family in the Area. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 46: 275-280.
- Pereira AN, C Pantoja, JL Luque & JT Timi 2014. Parasites of *Urophycis brasiliensis* (Gadiformes: Phycidae) as indicators of marine ecoregions in coastal areas of the South American Atlantic. *Parasitology Research*, 113: 4281-4292.
- Pereira J Jr & IVC Costa 1986. *Pelorohelminths moniliovata* (Freitas & Kohn, 1967) (Trematoda, Pelorohelminthidae) em *Netuma barba* (Lacépède, 1803) (Siluriformes, Ariidae) da Lagoa dos Patos, Rio Grande do Sul, Brasil e costa adjacente do Atlântico Sul. *Atlantica, Rio Grande*, 8: 57-62.
- Pereira J Jr, BMM Fernandes & RB Robaldo 2000. Digenea (Trematoda) of *Micropogonias furnieri* (Desmarest) (Perciformes, Sciaenidae) from Rio Grande do Sul, Brazil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 17: 681-686.
- Pereira J Jr, RB Robaldo & VMMS Raiter 1996. Um possível ciclo de vida de *Bucephalus varicus* Manter, 1940 (Trematoda: Bucephalidae) no Rio Grande do Sul. *Comunicações do Museu de Ciências e Tecnologia, PUCRS*, 9: 31-36.
- Pereira J Jr, AL Velloso, IS Chaves, NCM Moraes & SS Oliveira 2004. The relationship between *Lobatostoma hanumanthai* and *L. kemostoma* (Trematoda: Aspidogastridae) parasitological indexes and the ontogenetic diet variation of *Trachinotus marginatus* from the Rio Grande do Sul coast, Brazil. *Boletim do Instituto de Pesca, São Paulo*, 30: 155-159.
- Puga S & LTM Figueroa 1989. *Pirupalkia queulensis* n. gen. n. sp. (Digenea: Callodistomidae). *Boletín Chileno de Parasitología*, 44: 43-45.
- Puga S & LTM Figueroa 1993. *Lepocreadium valdiviensis* sp. nov. (Digenea: Lepocreadiidae) parasite of *Paralichthys microps* "small-eye flounder" in South Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 48: 55-57.
- Rego AA & CP Santos 1983. Helminthofauna de cavalas, *Scomber japonicus* Houtt, do Rio de Janeiro. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 78: 443-448.
- Rego AA, JJ Vicente, CP Santos & RM Wekid 1983. Parasitas de anchovas, *Pomatomus saltatrix* (L) do Rio de Janeiro. *Ciência e Cultura*, 35: 1329-1336.
- Ribeiro RS, JL Luque & DR Alves 2002. Quantitative aspects of parasites of "maria-luiza", *Paralonchurus brasiliensis* (Osteichthyes: Sciaenidae) from the Rio de Janeiro state coast, Brazil. *Revista Universidade Rural - Série Ciências da Vida*, 22: 151-154.
- Rivera TG 1992. Primer registro de *Zoogonus pagrosomi* Yamaguti, 1939 en *Merluccius gayi peruanus* (G) "merluza" de la costa del Peru. *Boletín de Lima*, 14: 11-12.

- Rivera TG & BL Sarmiento 1987a. Helminthos parásitos de *Labrisomus philippi* (S) "trambollo" del área de pesca del muelle de Chorrillos. Libro resúmenes X Congreso Latino de Microbiología y VII Congreso Peruano de Microbiología y Parasitología, Trujillo, Perú: 79.
- Rivera TG & BL Sarmiento 1987b. Redescrición de *Zoogonus rubellus* (Odhner, 1902) en nuevo huésped *Merluccius gayi peruanus* "Merluza". Libro resúmenes X Congreso Latinoamericano de Microbiología y VII Congreso Peruano de Microbiología y Parasitología. Trujillo, Perú: 80.
- Rivera TG & BL Sarmiento 1990. Helminthos parásitos de *Labrisomus philippii* (S). Boletín de Lima, 69: 43-44.
- Rivera TG & BL Sarmiento 1992. Helminthos parásitos de *Mola mola* (L) "pez sol" en Perú. Boletín de Lima, 14: 71-73.
- Robaldo RB & IP Padovan 1998. *Acanthocollaritrema umbilicatum* Travassos, Freitas & Bührnheim 1965 (Digenea: Acanthocollaritrematidae) from the common snook, *Centropomus undecimalis* from Itamaracá, State of Pernambuco, Brazil. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 93: 303-307.
- Rodrigues HO, SS Rodrigues & Z Faria 1990. Contribuição ao conhecimento da fauna helmintológica dos vertebrados de Maricá, Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 85: 115-116.
- Rodyuk GM 1995. Myctophidae. Parasitofauna of the world Ocean. Biology and dynamics of fishes and invertebrates abundance in the Atlantic Ocean. Trudy Atlantic NIRO: 100-117.
- Romero M & LM Galean 1981. Contribucion al conocimiento de parásitos de peces de la Ciénaga Grande de Santa Marta (Familias Hemiuridae y Allocreadiidae; Trematoda: Digenea). Lozania, 34: 5-8.
- Rudolph CA 1819. *Entozoorum synopsis cui accedunt mantissa suplex et indices locupletissimi*. Berolini, 811 pp.
- Ruelas LIN, RA Lazarte & BE Córdova 1987. Parásitos de peces marinos en el sur del Perú: Tremátodos de los géneros *Dinurus* Looss, 1907 y *Lecithocladium* Luehe, 1901. Libro resúmenes X Congreso Latinoamericano de Microbiología y VII Congreso Peruano de Microbiología y Parasitología, Trujillo, Perú: 83.
- Ruelas N & E Córdova 1988. Algunos trematodos parásitos de peces de la zona sur del mar peruano. Libro de resúmenes. IX Congreso Nacional Biología y IV Simposium Nacional Educacion. CBBB, Piura, Perú: 176.
- Ruelas N & E Córdova 1997. Estudio de los tremátodos de la Región Sur del Perú. Boletín de Parasitología, 12: 108.
- Sabas CSS & JL Luque 2003. Metazoan parasites of weakfish, *Cynoscion guatucupa* and *Macrodon ancylodon* (Osteichthyes: Sciaenidae), from the coastal zone of the state of Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 12: 171-178.
- Salinas X, MT González & E Acuña 2008. Metazoan parasites of the thumb grenadier *Nezumia pulchella*, from the south-eastern Pacific, off Chile, and their use for discrimination of host populations. Journal of Fish Biology, 73: 683-691.
- Sardella NH, MF Avendaño & JT Timi 1998. Parasites communities of *Genypterus blacodes* and *G. brasiliensis* (Pisces: Ophidiidae) from Argentina. Helminthologia, 35: 209-218.
- Sardella NH, JA Etchegoin & SR Martorelli 1995. Las comunidades parasitarias de *Micropogonias furnieri* (corvina) en Argentina. Boletín del Instituto Oceanográfico de la Universidad de Oriente, Cumaná, 34: 41-47.

- Sardella NH & JT Timi 1996. Parasites communities of *Merluccius hubbsi* from the Argentinian-Uruguayan common fishing zone. *Fisheries Research*, 27: 81-88.
- Sardella NH & JT Timi 2004. Parasites of Argentine hake in the Argentine Sea: population and infracommunity structure as evidence for host stock discrimination. *Journal of Fish Biology*, 65: 1472-1488.
- Sarmiento BL & TG Rivera 1987. Helmintos parásitos de *Mola mola* (L). Libro resúmenes X Congreso Latinoamericano de Microbiología y VII Congreso Peruano de Microbiología y Parasitología, Trujillo, Perú: 78.
- Scholz T, ML Aguirre-Macedo, G Salgado-Maldonado, J Vargas-Vásquez, V Vidal-Martínez, VJ Wolter, R Kuchta & W Korting 1999. Redescription of *Pseudacanthostomum panamense* Caballero, Bravo-Hollis & Grocott (Digenea: Acanthostomidae), a parasite of siluriform fish of the family Ariidae, with notes on its biology. *Journal of the Helminthological Society of Washington*, 66: 146-154.
- Schulze W 1970. Digeneans from the intestine of the besugo colorado (*Pagrus pagrus* L., family Sparidae) from Argentine coastal waters. A contribution to the problem of indicator parasites. *Neotropica*, 16: 58-64.
- Shimazu T 1984. *Proctoeces maculatus* from Wakkanai northern Hokkaido, Japan, with comments on the validity of some other species in the genus *Proctoeces* (Trematoda: Fellodistomidae). *Proceedings of the Japanese Society of Systematic Zoology*, 29: 1-15.
- Shimazu T, S Urawa & CO Coria 2000. Four species of digeneans, including *Allocreadium patagonicum* sp. n. (Allocreadiidae), from freshwater fishes of Patagonia, Argentina. *Folia Parasitologica*, 47: 111-117.
- Silva LGO, JL Luque & DR Alves 2000a. Metazoan parasites of the Atlantic cutlassfish, *Trichiurus lepturus* (Osteichthyes: Trichiuridae) from coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Parasitologia al Día*, 24: 97-101.
- Silva LGO, JL Luque, DR Alves & AR Paraguassú 2000b. Ecología da comunidade parasitária do peixe-espada *Trichiurus lepturus* (Osteichthyes: Trichiuridae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zootecias*, 3: 115-133.
- Smith JW 1969. On *Aporocotyle argentinensis* n. sp. (Digenea: Sanguinicolidae) from *Merluccius hubbsi*, and the phylogeny of *Aporocotyle* Odhner, 1900 in hake. *Journal of Helminthology*, 43: 3371-3382.
- Sogandares-Bernal F 1959. Digenetic trematodes of marine fishes from the Gulf of Panama and Bimini, British West Indies. *Tulane Studies in Zoology*, 7: 70-117.
- Suriano DM 1966. Study of the parasites of *Micropogon opercularis* in relation to the zoogeographical problems of the south Atlantic. *Comunicaciones del Museo Argentino de Ciencias Naturales Bernardino Rivadavia, Parasitologia*, 1: 31-47.
- Suriano DM & SR Martorelli 1983. Estudios parasitológicos en la albufera de mar Chiquita, provincia de Buenos Aires, República Argentina. 1. *Steringotrema microacetabularis* sp. nov., *Prosorhynchus longisaccatus* Durio & Manter, 1968 y *Lobatostoma ringens* (Linton) Eckmann, 1932 (Trematoda) parásitos de peces Pleuronectiformes. *Neotropica*, 29: 195-207.
- Suriano DM & CA Sutton 1981. Contribucion al conocimiento de la fauna parasitologica Argentina. 7. Digeneos de peces de la plataforma del mar argentino. *Revista del Museo de La Plata (Zoologia)*, 12: 261-271.
- Szidat L 1950. Los parásitos del robalo (*Eleginops maclovinus* Cuv & Val). I Congreso Nacional de Pesquerias Maritimas, Mar del Plata, 2: 235-270.

Szidat L 1955. La fauna de parásitos de *Merluccius hubbsi* como carácter auxiliar para la solución de problemas sistemáticos y zoogeográficos del género *Merluccius* L. Comunicaciones del Instituto Nacional de Investigaciones de las Ciencias Naturales, Zoología, 3: 1-54.

Szidat L 1960. La Parasitología como ciencia auxiliar para develar problemas hidrobiológicos, zoogeográficos y geofísicos del Atlántico Sur. In: *Excursa parasitologica en Memoria del Dr. Eduardo Caballero y Caballero. Universidad Nacional Autónoma del México*: 577-594.

Szidat L 1961. Versuch einer Zoogeographie des Sud-Atlantik mit Hilfe von Leitparasiten der Meeresfische. Parasitologische Schriftenreihe, 13: 1-98.

Szidat L 1962. *Steganoderma oviformis* n. sp. (Trematoda) del intestino de *Aplocheilichthys zebra* Jenyns. Neotropica, 8: 67-72.

Szidat L 1966. *Trigonostoma callorhynchi* n. g. n. sp. (Trematoda subclase Aspidogastrea) de los canales biliares de *Callorhynchus callorhynchus* L. del Atlántico sur. Neotropica, 12: 67-71.

Szidat L 1969. Parasites of the palometa *Parona signata* (Jenyns, 1842) Berg, 1895 and their application to the zoogeographical problems of the South Atlantic. Neotropica, 15: 125-131.

Szidat L & A Nani 1951. Las remoras del Atlántico Austral con un estudio de su nutrición natural y de sus parásitos (Pisc. Echeneidae). Revista del Instituto Nacional de Investigación de las Ciencias Naturales Bernardino Rivadavia, 2: 385-417.

Takemoto RM, JFR Amato & JL Luque 1995. Trematódeos digenéticos parásitos de *Oligoplites* (Osteichthyes, Carangidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro. Revista UNIMAR, 17: 253-267.

Takemoto RM, JFR Amato & JL Luque 1996. Comparative analysis of the metazoan parasite communities of leatherjackets, *Oligoplites palometa*, *O. saurus*, and *O. saliens* (Osteichthyes: Carangidae) from Sepetiba Bay, Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Biologia, 56: 639-650.

Tantaleán MV 1991. Nuevos helmintos parásitos en peces elasmobranchios de la costa Peruana. Boletín de Lima, 13: 25-28.

Tantaleán MV, G Carvajal, R Martínez & A Huiza 1982. Helmintos parásitos en peces marinos de la costa Peruana. Naturaleza Ciencia y Tecnología Local para el Servicio Social (NCTL) SDC, 1: 40 pp.

Tantaleán MV & A Huiza 1994. Sinopsis de los parásitos de peces marinos de la costa peruana. Biotempo, 1: 53-101.

Tantaleán MV & M Lefevre 2004. Records of *Copiatestis filiferus* (Leukart, in Sars, 1885) Gibson and Bray, 1977 (Digenea) and *Gorgorhynchus* sp. (Acanthocephala) of marine fish from Peruvian coast. Revista Peruana de Biología, 11: 223-224.

Tantaleán MV & R Martínez R 1990. *Aporocotyle garciai* n. sp. (Digenea: Sanguinicolidae), parásito de *Genypterus* sp. de la costa peruana. Parasitología al Día, 14: 67-69.

Tantaleán MV, R Martínez & D Juárez 1974/1975. Estudio de algunos tremátodos del Perú. Revista Peruana de Medicina Tropical, 3-4: 46-56.

Tantaleán MV & J Rodríguez 1987. New records of parasitic helminths from elasmobranchs of the coast of Peru. Revista de Biología Tropical, 35: 167-168.

Tantaleán MV & J Rodríguez 1990. *Nagmia peruviana* n. sp. (Digenea: Gorgoderidae: Anaporrhutinae) un nuevo parásito de la "Manta" *Mobula lucasana* B y T de la costa del Perú. Revista de Ciencias (Peru), 75: 25-29.

Tantaleán VM, T Rodríguez & E López de Mac Donald 1984. Tremátodos de peces elasmobranchios de la costa norte del Perú. Libro de Resúmenes I Congreso Nacional de Biología pesquera, Trujillo, Perú: 70.

- Tantaleán MV, LB Sarmiento & AF Huiza 1992. Digeneos (Trematoda) del Peru. *Boletín de Lima*, 80: 47-84.
- Tanzola RD & SE Guagliardo 2000. Helminth fauna of argentine conger, *Conger orbignianus* (Pisces: Anguilliformes). *Helminthologia*, 37: 229-232.
- Tanzola RD, SE Guagliardo, SM Brizzola & MV Arias 1997. Helminth fauna of *Porichthys porosissimus* (Pisces: Batrachoidiformes) in the estuary of Bahia Blanca, Argentina. *Helminthologia*, 34: 221-227.
- Tavares LER, AJA Bicudo & JL Luque 2004. Metazoan parasites of needlefish *Tylosurus acus* (Lacépède 1803) (Osteichthyes: Belontiidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 13: 36-40.
- Tavares LER & JL Luque 2001. Aspectos quantitativos das infrapopulações de *Acanthocollarietrematema umbilicatum* (Digenea: Acanthocollarietrematidae) parasito do robalo *Centropomus undecimalis* (Osteichthyes: Centropomidae) no litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoociências*, 2: 231-238.
- Tavares LER & JL Luque 2004a. Community ecology of the metazoan parasites of white sea catfish, *Netuma barba* (Osteichthyes: Ariidae), from the coastal zone of the state of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 169-176.
- Tavares LER & JL Luque 2004b. Community ecology of metazoan parasites of the later juvenile common snook *Centropomus undecimalis* (Osteichthyes: Centropomidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 523-529.
- Tavares LER & JL Luque 2008. Similarity between metazoan parasite communities of two sympatric brackish fish species from Brazil. *Journal of Parasitology*, 94: 985-989.
- Tavares LER, JL Luque & AJA Bicudo 2005. Community ecology of metazoan parasites of the anchovy *Anchoa tricolor* (Osteichthyes: Engraulidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 65: 533-540.
- Tavares LER, JL Luque & AJ Bicudo 2004. Metazoan parasites of Brazilian menhaden *Brevoortia aurea* (Spix & Agassiz, 1829) (Osteichthyes: Clupeidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 553-554.
- Tavares LER, JL Luque & SL Botelho Neto 2001. Ecologia da comunidade de metazoários parasitos de olho-de-cão *Priacanthus arenatus* (Cuvier 1829) (Osteichthyes, Priacanthidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoociências*, 3: 45-59.
- Threlfall W & GJ Carvajal 1986. *Otodistomum cestoides* (Van Beneden 1871) from two species of skates taken in Chilean waters. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 81: 341-342.
- Timi JT 2003. Parasites of Argentine anchovy in the south-west Atlantic - Latitudinal patterns and their use for discrimination of host populations. *Journal of Fish Biology*, 63: 90-107.
- Timi JT 2007. Parasites as biological tags for stock discrimination in marine fish from South American Atlantic waters. *Journal of Helminthology*, 81: 107-111.
- Timi JT & AL Lanfranchi 2009. The metazoan parasite communities of the Argentinean sandperch *Pseudoperca semifasciata* (Pisces: Perciformes) and their use to elucidate the stock structure of the host. *Parasitology*, 136: 1209-1219.
- Timi JT, AL Lanfranchi & JA Etchegoin 2009. Seasonal stability and spatial variability of parasites in Brazilian sandperch *Pinguipes brasilianus* from the Northern Argentine Sea: evidence for stock discrimination. *Journal of Fish Biology*, 74: 1206-1225.

Timi JT, AL Lanfranchi, JA Etchegoin & F Cremonete 2008. Parasites of the Brazilian sandperch *Pinguipes brasilianus* Cuvier: a tool for stock discrimination in the Argentine Sea. *Journal of Fish Biology*, 72: 1332-1342.

Timi JT, AL Lanfranchi & JL Luque 2010. Similarity in parasite communities of the teleost fish *Pinguipes brasilianus* in the southwestern Atlantic: infracommunities as a tool to detect geographical patterns. *International Journal for Parasitology*, 40: 243-254.

Timi JT, JL Luque & NH Sardella 2005. Parasites of *Cynoscion guatucupa* along South American Atlantic coasts: evidence for stock discrimination. *Journal of Fish Biology*, 67: 1603-1618.

Timi JT, SR Martorelli & NH Sardella 1999. Digenetic trematodes parasitic on *Engraulis anchoita* (Pisces: Engraulidae) from Argentina and Uruguay. *Folia Parasitologica*, 46: 132-138.

Torres P, A Contreras, J Revenga & N Fritz 1993. Helminth parasites in fishes from Valdivia and Tornagaleones River estuaries in the south of Chile. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 88: 491-492.

Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1965a. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Chalcinotrema simonei* sp. n., parasita de tainha. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 9: 38-40.

Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1965b. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Monascus netoi* sp. n., parasita de vento leste. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 9: 46-48.

Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1965c. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Acanthocollaritrema umbilicatum* (Acanthocollaritrematidae fam. n.) parasito de robalo. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 9: 49-51.

Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1965d. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Acanthocolpoides pauloi* gen. n. sp. n., parasito de cavalinha. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 9: 57-60.

Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1965e. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Amarocotyle simonei* gen. n. sp. n., parasito de baiacu. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 9: 69-73.

Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1965f. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Pseudohurleytrema ottoi* sp. n., parasita de peixe galo. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 9: 73-76.

Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1965g. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Acanthocolpoides walteri* sp. n., parasita de vento leste. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 9: 79-81.

Travassos L, Freitas JFT & PF Bührnheim 1965h. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Leurodera ocyri* sp. n., parasita de marassapeba. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 9: 86-88.

Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1965i. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Homalometron longulum* sp. n., parasito de caratinga. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 9: 95-97.

Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1965j. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Nicolla extrema* sp. n., parasita de cavalinha. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 9: 97-99.

Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1966a. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Opecoeloides pedicathedrae* sp. n., parasita de pé de banco. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 10: 1-4.



- Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1966b. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Plagioporus (Plagioporus) multilobatus* sp. n., parasita de palmituma. Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 10: 35-38.
- Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1966c. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Separogermiductus zeloticus* sp. n., parasito de xaréu. Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 10: 63-64.
- Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1966d. Trematódeos de peixes do litoral capixaba: *Leurodera inaequalis* sp. n., parasita de sargo de areia. Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 10: 71-73
- Travassos L, JFT Freitas & PF Bührnheim 1967. Relatório da excursão do Instituto Oswaldo Cruz ao Estado do Espírito Santo em novembro de 1964. Boletim do Museu de Biologia, 31: 1-96.
- Travassos L, JFT Freitas & A Kohn 1969. Trematódeos do Brasil. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 67 (fasc. único), 886 pp.
- Travassos L, JFT Freitas, JM Mendonça & HR Rodrigues 1963. Terceira excursão a Cabo Frio, Estado do Rio de Janeiro. Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 7: 6-7
- Travassos L, A Kohn & CS Motta 1963. Excursão à ilha de Marambaia, Estado do Rio de Janeiro. Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 7: 4-9.
- Valdivia IM, L Cárdenas, K Gonzalez, D Jofré, M George-Nascimento, R Guíñez & ME Oliva 2010. Molecular evidence confirms that *Proctoeces humboldti* and *Proctoeces chilensis* (Digenea: Fellodistomidae) are the same species. Journal of Helminthology, 84: 341-347.
- Valencia MY, AF Chambergo & NM Quispe 1988. Helmintos parásitos de *Stellifer minor* Tschudi 1845 “Mojarrilla”. Libro de resúmenes IX Congreso Nacional de Biología y IV Simposium Nacional Educ. CCBB. Piura, Perú: 178.
- Vales DG, NA García, EA Crespo & JT Timi 2011. Parasites of a marine benthic fish in the Southwestern Atlantic: searching for geographical recurrent patterns of community structure. Parasitology Research, 108: 261-272.
- Vaz Z & C Pereira 1930. Nouvel hemiuride parasite de *Sardinella aurita* Cuv. et Val., *Parahemiurus* n. g. Comptes Rendus de la Société de Biologie, Paris, 103: 1315-1317.
- Vélez I 1978. Algunos trematodos (Digenea) de peces marinos del norte de Colombia. Anales del Instituto de Investigaciones Marinas de Punta Betín, 10: 223-243.
- Vélez I 1999. *Pseudacaenodera samariensis* n. sp. (Trematoda, Digenea) Acanthocolpidae from the Colombian Caribbean (Santa Marta). Actualidades Biológicas (Medellin), 21: 61-67.
- Vergara LA & M George-Nascimento 1982. Contribución al estudio del parasitismo en el congrio colorado *Genypterus chilensis* (Guichenot, 1848). Boletín Chileno de Parasitología, 37: 9-14.
- Viana L 1924. Tentativa de catalogação das espécies brasileiras de trematódeos. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 17: 95-227.
- Vicente JJ & E Santos 1973. Alguns helmintos de peixes do litoral norte fluminense. - I. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 71: 95-113.
- Vicente JJ & E Santos 1974. Alguns helmintos de peixes do litoral norte fluminense - II. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 72: 173-180.
- Villalba SC & J Fernández 1985. Parásitos de *Mola ramsayi* (Giglioli, 1883) (Pisces: Molidae) en Chile. Boletín de la Sociedad de Biología, Concepción, 56: 71-78.
- Villalba SC & J Fernández 1986a. Dos nuevas especies de trematodos parásitos de peixes marinos de Chile. Parasitología al Día, 10: 45-51.

## TREMATODA

---

Villalba SC & J Fernández 1986b. Tres nuevas especies de *Aporocotyle* Odhner, 1900 (Digenea, Sanguinicolidae) parasitas de *Genypterus* spp. en Chile (Pisces: Ophidiidae). *Revista de Biología Marina Valparaíso*, 22: 125-139.

Wallet M & A Kohn 1987. Trematodes parasites de poissons marins du littoral de Rio de Janeiro, Brasil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 82: 21-27.

Watertor JL 1973. Incidence of *Hirudinella marina* Garcin 1730 (Trematoda, Hirudinellidae) in tunas from the Atlantic Ocean. *Journal of Parasitology*, 59: 207-208.

Zdzitowiecki K & D Cielecka 1998. Digenea of the fish *Macrourus holotrachys* (Gadiformes, Macrouridae) from the North Scotia Ridge, sub-Antarctic. *Acta Parasitologica*, 43: 200-208.



# **Capítulo VII**

**CESTODA**



## CESTODA

**Joaber Pereira Jr.  
Ana Luiza Velloso**

Entre os Platyhelminthes, os Cestoda (L: *Cestum* = fita ou cinta) são um grupo parafilético conhecido pelas espécies associadas ao homem, como as “Taenias”. A significativa maioria das espécies conhecidas é hermafrodita e todas são endoparasitas. Em apenas um gênero (*Archigetes*) são conhecidas espécies em que as formas adultas ocorrem em invertebrados (Polychaeta, Serpulidae). Nesse caso peculiar, são consideradas formas neotenicadas e, mais recentemente, foi mostrado que podem maturar também em peixes (Keneedy 1965). Uma das características mais marcantes nos Cestoda é a condição polizoica (repetição das estruturas reprodutoras) da maioria das espécies. A grande maioria também é estrobilizada (segmentação externa que separa os vários conjuntos de estruturas reprodutoras nas formas adultas) (Mackiewicz & Ehrenpris 1980). Nesse caso, o estróbilo é formado por proglótides que variam muito, de grupo para grupo, em forma e quantidade. Alguns poucos grupos, todos com espécies associadas a peixes, são monozoicos (sem repetição das estruturas reprodutoras), como Amphilinidae e Gyrocotilidae. Essas condições, monozoico e polizoico, têm sido usadas como um dos caracteres para separar os Cestoda em dois grupos: Eucestoda e Cestodaria. No entanto, estudos recentes não confirmam esta hipótese. Por outro lado, esta divisão pode ser sustentada pela presença de larvas que apresentam seis ganchos embrionários (hexacanta) nos Eucestoda e 10 ganchos (decacanta) nos Cestodaria.

Todos mostram uma forte especialização para a condição parasitária. Entre outras, está a falta absoluta de estruturas que possam ser consideradas como um trato digestório. As microtriquias são saliências de formas diversas que recobrem o tegumento, aumentando a superfície de absorção de nutrientes. Daí que praticamente todas as espécies, quando adultas, localizam-se no intestino. Alia-se a isso o escólice (= escolex; erroneamente tratado como cabeça), que representa a região anterior e normalmente apresenta estruturas de fixação variadas e sofisticadas.

O ciclo de vida dos Cestoda normalmente é complexo e envolve dois ou até quatro hospedeiros. No meio marinho, os peixes ósseos abrigam especialmente formas larvais e apenas poucas espécies chegam à fase adulta nesses hospedeiros. Os adultos são encontrados em peixes cartilagosos, aves e mamíferos piscívoros.

São relativamente poucos os estudos disponíveis sobre patologias de peixes marinhos relacionadas com presença de cestóides (Arnott *et al.* 2000; Cousin *et al.* 2003; Pawar 2012; Silva *et al.* 2014). No entanto, existem muitos registros de zoonoses relacionadas a parasitoses por Cestoda transmitidas ao homem pelo consumo de peixes. Entre as formas importantes para saúde pública estão as espécies do gênero *Diphyllobothrium*, que provocam a difilobotriose. Na América do Sul, a difilobotriose é comum especialmente nas costas Chilena e Peruana e menos frequente na Argentina. No Brasil, há algumas dezenas de casos registrados. Alguns deles autóctones e praticamente todos relacionados com a difusão do hábito do consumo de pratos elaborados a base de peixe cru, como sushi e sashimi (de origem japonesa) e o ceviche (peruano). Independentemente do potencial zoonótico que as espécies possam representar, a legislação

brasileira indica que a presença de formas parasitas (de qualquer *taxa*) na musculatura tornam o produto impróprio para o consumo humano. No entanto, na prática, isso não ocorre, principalmente pela falta de estudos e de especialistas.

Na década de 90, estimava-se que a a fauna de peixes marinhos do litoral brasileiro estava entre 773 e 857 espécies (Rosa & Menezes 1996). Cerca de quinze anos depois, Menezes (2011) estimou 594 espécies de peixes marinhos apenas para o litoral de São Paulo e, pelo menos, a ocorrência de 1297 espécies para o litoral brasileiro. Considerando apenas essas duas referências, é possível estimar que o número de espécies de peixes marinhos que ocorrem no Atlântico Sul ocidental e no litoral sul americano do Pacífico seja muito maior, em função da diversidade de ambientes, dos tipos de fundo, do tamanho da plataforma costeira e da influência da temperatura.

Neste estudo, onde mesmo tendo certeza de que não se teve acesso ao total de informações disponíveis, é pouco crível que a diversidade de Cestoda associados a peixes marinhos tenha apenas o número que é apresentado aqui. De qualquer forma, neste estudo, foram relatadas 144 espécies de Cestoda que estão alocadas em 23 famílias e 10 ordens, em 179 espécies de peixes. Esses registros foram feitos em 9 países: Argentina, Brasil, Chile, Colômbia, Equador, Peru, Reino Unido, Uruguai e Venezuela.

## **Ordem Bothriocephallidea** Kuchta, Scholz, Brabec & Bray, 2008

### **Bothriocephalidae** Blanchard, 1849

#### ***Bothriocephalus*** sp.

**Argentina** – *Engraulis anchoita*, ceco pilórico (Timi 2003).

**Chile** – *Helicolenus lengerichi*, estômago (George-Nascimento & Iriarte 1989), *Engraulis ringens*, estômago (Valdivia *et al.* 2007), Caldera, Valdivia (George-Nascimento & Moscoso 2013).

#### ***Clestobothrium*** sp.

**Chile** – *Merluccius gayi gayi*, trato digestivo (Carvajal *et al.* 1979; De la Fuente *et al.* 1993).

#### ***C. crassiceps*** (Rudolphi, 1819)

**Argentina** – *Merluccius hubbsi*, Mar del Plata (Sardella & Timi 1996).

**Chile** – *Aphos porosus*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *M. gayi gayi*, *Merluccius* sp., intestino (Oliva 1982; Fernández 1985; George-Nascimento & Arancibia 1994; González & Carvajal 1994; MacKenzie & Longshaw 1995; George-Nascimento 1996; Oliva 2001; Oliva & Ballón 2002; Cortés & Muñoz 2008).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, intestino, Trujillo, Callao (Jara 1998; Chero *et al.* 2014a).

### **Família Echinophallidae** Schumacher, 1914

#### ***Neobothriocephalus*** sp.

**Chile** – *Hippoglossina macrops*, *Paralichthys adspersus*, *P. microps*, intestino (Riffo 1991, 1995).

*N. aspinosus* Mateo & Bullock, 1966

**Chile** – *Hippoglossina macrops*, intestino, Coquimbo (González *et al.* 2001, 2008), *Serirolella violacea*, intestino (Soto & Carvajal 1979; Oliva 1982).

**Peru** – *Serirolella violacea*, estômago, intestino, Callao (Iannacone 2003).

### **Família Triaenophoridae** Lönnerberg, 1889

*Anonchocephalus argentinensis* Szidat, 1961

**Argentina** – *Xystreurys rasile*, intestino, Porto Quequén (Alarcos & Timi 2012).

*A. chilensis* (Riggenbach, 1896)

**Argentina** – *Genypterus blacodes*, intestino (Suriano & Labriola 1998).

**Brasil** – *Genypterus brasiliensis*, intestino, Rio Grande, RS (Pereira Jr. 2000).

**Chile** – *Genypterus blacodes*, intestino (Riggenbach 1897; Rifo 1994), *G. chilensis*, *G. maculatus*, intestino (Vergara & George-Nascimento 1982; George-Nascimento & Huet 1984).

*A. patagonicus* Suriano & Labriola, 1998

**Argentina** – *Paralichthys patagonicus*, intestino (Suriano & Labriola 1998).

### **Ordem Diphyllidea** (Van Beneden, 1863)

**Chile** – *Notothenia cf. angustata*, trato digestivo, Golfo de Arauco (Muñoz *et al.* 2001), *Sebastes oculatus*, trato digestivo, litoral Sul (González & Poulin 2005a, 2005b; González *et al.* 2006).

### **Família Echinobothriidae** Perrier, 1897

*Echinobothrium acanthocolle* Wojciechowska, 1991

**U.K.** – *Amblyraja georgiana* (= *Raja georgiana*), válvula espiral, Ilhas South Georgia (Wojciechowska 1991).

### **Ordem Diphyllbothriidea** Lühe, 1910

#### **Família Diphyllbothriidae** Lühe, 1910

*Diphyllbothrium arctocephalinum* Johnston, 1937

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, superfície das vísceras, Callao (Chero *et al.* 2014a).

*D. dendriticum* (Nitzsch, 1824)

**Chile** – *Galaxias maculatus*, *Oncorhynchus kisutch*, *O. mykiss*, *Salmo trutta* (= *Salmo trutta trutta*), parede intestinal, cavidade celomática (Torres *et al.* 1981, 1991, 1998; Torres 1990).

*D. latum* (Linnaeus, 1758)

**Chile** – *Galaxias maculatus*, *G. platei*, *Onchorhynchus mykiss*, *Salmo trutta* (= *Salmo trutta*



*trutta*, *Salmo trutta fario*), parede intestinal, cavidade celomática (Neghme *et al.* 1950; Neghme & Bertín 1951; Torres *et al.* 1989, 1991, 1998).

***D. pacificum*** (Nybelin, 1931)

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, *Cilus gilberti*, *Merluccius gayi peruanus*, *Sciaena deliciosa*, intestino, Chorrillos, Callao, Lima (Iannacone & Alvarino 2009; Chero *et al.* 2014a,b,c).

***Diphyllobothrium*** sp.

**Brasil** – *Genypterus brasiliensis* (Knoff *et al.* 2008), *Lophius gastrophysus*, cavidade celomática e serosa do intestino, Rio de Janeiro (Knoff *et al.* 2011), *Paralichthys isosceles*, estômago, mesentério, cavidade abdominal, fígado, intestino, ovário, Rio de Janeiro (Felizardo *et al.* 2010).

**Chile** – *Galaxias platei*, *Oncorhynchus kisutch*, *O. mykiss*, *Salmo trutta* (= *Salmo trutta trutta*), *Sebastes oculatus*, cavidade celomática, fígado, parede intestinal, baço, gônadas, musculatura (Wolffhügel 1949; Torres *et al.* 1977; González *et al.* 1978a,b; Torres *et al.* 1989, 2000, 2002; González & Poulin 2005a,b; González *et al.* 2006), *Micromesistius australis*, Golfo de Penas, Ilhas Diego Ramírez, Ilha Navarino (George-Nascimento *et al.* 2011), *Engraulis ringens*, Valdivia (George-Nascimento & Moscoso 2013).

## **Ordem Gyrocotylidea** Poche, 1926

### **Família Gyrocotylidae** Benham, 1901

***Gyrocotyle maxima*** MacDonagh, 1927

**Argentina** – *Callorhynchus callorynchus*, válvula espiral, Rio da Prata (MacDonagh 1927).

**Chile** – *Callorhynchus callorynchus*, válvula espiral (Fernández *et al.* 1986).

***G. meandrica*** Mendivil-Herrera, 1946

**Uruguai** – *Callorhynchus callorynchus*, válvula espiral (Mendivil-Herrera 1946).

***G. rugosa*** Diesing, 1850

**Chile** – *Callorhynchus callorynchus*, válvula espiral (Fernández *et al.* 1986).

## **Ordem Lecanicephalidea** Wardle & McCleod, 1952

### **Família Lecanicephalidae** Braun, 1900

***Lecanicephalum peltatum*** Linton, 1890

**Colômbia** – *Dasyatis americana*, válvula espiral, Cartagena (Brooks & Mayes 1980).

### **Família Polypocephalidae** Meggitt, 1924

***Polypocephalus medusius*** (Linton, 1889) Woodland, 1930

**Colômbia** – *Dasyatis americana*, válvula espiral, Cartagena (Brooks & Mayes 1980).

**Ordem Rhinebothriidea** Healy, Caira, Jensen, Webster & Littlewood, 2009

**Família Dioecotaeniidae** Schimdt, 1969

*Dioecotaenia campbelli* Mayes & Brooks, 1981

**Venezuela** – *Rhinoptera bonasus*, válvula espiral, Golfo da Venezuela (Mayes & Brooks 1981).

**Família Rhinobothriidae** Euzet, 1953

*Echeneibothrium euzeti* Campbell & Carvajal, 1980

**Chile** – *Sympterygia lima*, válvula espiral (Campbell & Carvajal 1980).

*E. megalosoma* Carvajal & Dailey, 1975

**Chile** – *Zearaja chilensis*, válvula espiral (Carvajal & Dailey 1975; Leible *et al.* 1990).

*E. multiloculatum* Carvajal & Dailey, 1975

**Chile** – *Zearaja chilensis*, válvula espiral (Carvajal & Dailey 1975; Carvajal *et al.* 1985; Leible *et al.* 1990).

*E. williamsi* Carvajal & Dailey, 1975

**Chile** – *Zearaja chilensis*, válvula espiral (Carvajal & Dailey 1975; Carvajal *et al.* 1985; Leible *et al.* 1990).

*Pararhinebothroides hobergi* Zamparo, Brooks & Barriga, 1999

**Equador** – *Urobatis tumbesensis*, válvula espiral, Puerto Hualtaco, Provincia del Oro, (Zamparo *et al.* 1999).

*Rhinebothrium chilensis* Euzet & Carvajal, 1973

**Chile** – *Sympterygia lima*, válvula espiral (Euzet & Carvajal 1973).

*R. leiblei* Euzet & Carvajal, 1973

**Chile** – *Sympterygia lima*, válvula espiral (Euzet & Carvajal 1973).

*R. magniphallum* Brooks, 1977

**Colômbia** – *Himantura schmardae*, válvula espiral, Santa Marta (Brooks 1977), *Dasyatis americana*, *Urobatis jamaicensis* (= *Urolophus jamaicensis*), *Urotrygon venezuelae*, válvula espiral, Cartagena (Brooks & Mayes 1980).

*R. margaritense* Mayes & Brooks, 1981

**Venezuela** – *Dasyatis guttata*, *D. americana*, válvula espiral, Ilha Margarita (Mayes & Brooks 1981).

*R. rhinobati* Dailey & Carvajal, 1976

**Chile** – *Rhinobatos planiceps*, válvula espiral (Dailey & Carvajal 1976).

***R. tetralobatum*** Brooks, 1977

**Colômbia** – *Himantura schmardae*, válvula espiral, La Cienaga, Magdalena (Brooks 1977).

***R. scobinae*** Euzet & Carvajal, 1973

**Chile** – *Psammobatis scobina*, válvula espiral (Euzet & Carvajal 1973).

***Rhodobothrium mesodesmatum*** (Rego, Vicente & Herrera, 1968)

**Chile** – *Myliobatis chilensis*, válvula espiral (Campbell & Carvajal 1979; Oliva 1982).

***R. paucitesticulare*** Mayes & Brooks, 1981

**Venezuela** – *Rhinoptera bonasus*, válvula espiral, Golfo da Venezuela (Mayes & Brooks 1981).

## **Ordem Tetracyllidea** Carus, 1863

As formas larvais de Tetracyllidea, ainda indiferenciadas, são larvas plerocercoides que apresentam tipos morfológicos distintos, o que dificulta sua identificação (Chambers *et al.* 2000). Por essa razão, a denominação coletiva *Scolex pleuronectis* Müller, 1788 foi proposta para representar o que é, na verdade, um complexo de espécies (Khalil *et al.* 1994; Carvajal & Mellado 2007; Felizardo *et al.* 2010). Em muitos estudos a identificação dessas larvas é encontrada apenas em nível de Ordem (Muñoz & Olmos 2008).

### **Tetracyllidea** larvae

**Brasil** – *Genidens barbatus*, intestino, Angra dos Reis, RJ (Tavares & Luque 2004).

**Chile** – *Auchenionchus microcirrhus*, *A. crinitus*, *A. variolosus* (Muñoz & Castro 2012), *Engraulis ringens*, Valdivia (George-Nascimento & Moscoso 2013).

### ***Scolex pleuronectis*** Müller, 1788

**Argentina** – *Conger orbignyanus*, intestino (Tanzola & Guagliardo 2000), *Engraulis anchoita*, ceco pilórico (Timi 2003), *Cynoscion guatucupa*, ceco pilórico, intestino (Timi *et al.* 2005), *Xystreureys rasile*, *Paralichthys patagonicus*, estômago, intestino, Porto Quequén (Alarcos & Timi 2012), *P. isosceles*, Porto Quequén (Alarcos & Timi 2012), *Porichthys porosissimus*, *Pseudopercis semifasciata*, *Raneya brasiliensis* (Tanzola *et al.* 1997; Timi & Lanfranchi 2009; Vales *et al.* 2011).

**Brasil** – *Euthynnus alletteratus*, *Genypterus brasiliensis*, *Katsuwonus pelamis*, *Micropogonias furnieri*, *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, *Sarda sarda*, *Scomber japonicus*, *Scomberomorus brasiliensis*, *Urophycis brasiliensis*, intestino, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2001; Alves *et al.* 2002a; Alves *et al.* 2003, 2004; Alves & Luque 2006; Luque *et al.* 2008), *Anchoa tricolor*, *Tylosurus acus acus*, intestino, Angra dos Reis, RJ (Tavares *et al.* 2004, 2005), *Paralichthys isosceles*, *Trichiurus lepturus*, estômago, intestino, Rio de Janeiro (Silva *et al.* 2000; Felizardo *et al.* 2010), *Pagrus pagrus*, *Paralonchurus brasiliensis*, *Selene setapinnis*, mesentério, Rio de Janeiro (Paraguassú *et al.* 2002; Luque *et al.* 2003; Cordeiro & Luque 2004), *Pomatomus saltatrix*, Cabo Frio, RJ (Rego *et al.* 1983; Luque & Chaves 1999), *Balistes capriscus*, *Caranx latus*, *Haemulon steindachneri*, *Mugil liza*, *Orthopristis ruber*, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 1995; Knoff *et*

*al.* 1997; Luque & Alves 2001; Alves *et al.* 2005).

**Chile** – *Paralichthys adspersus*, intestino, Antofagasta (Riffo 1995; Oliva *et al.* 1996), *Hippoglossina macrops*, intestino, Coquimbo (Riffo 1991; González *et al.* 2001; 2008), *Aphos porosus*, *Cilus gilberti*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *M. gayi gayi*, *Mugil cephalus*, *Oncorhynchus kisutch*, *Paralichthys microps*, *Salmo trutta* (= *Salmo trutta trutta*), *Sebastes oculatus*, *Trachurus murphyi*, intestino, mesentério (Oliva 1982; Fernández 1985, 1987; Torres *et al.* 1990, 1993; Oliva 1994, 1999, 2001; Riffo 1995; Oliva *et al.* 1996; Garcías *et al.* 2001; Oliva & Ballón 2002; González & Poulin 2005a,b; González *et al.* 2006).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, intestino, Trujillo (Díaz-Limay & Jara 1997), *Trachurus murphyi* (= *Trachurus symmetricus murphyi*), mesentério, Trujillo (Jara 1998), *Coryphaena hippurus* (Ruelas & Córdova 1997), *Scomber japonicus*, intestino, Porto Chicama (Cruces *et al.* 2014).

**Scolex sp. 1**

**Argentina** – *Urophycis brasiliensis*, Mar del Plata (Pereira *et al.* 2014).

**Brasil** – *Urophycis brasiliensis*, Rio Grande do Sul (Pereira *et al.* 2014)

**Scolex sp. 2**

**Argentina** – *Urophycis brasiliensis*, Mar del Plata (Pereira *et al.* 2014).

**Brasil** – *Urophycis brasiliensis*, Rio Grande do Sul (Pereira *et al.* 2014)

**Família Onchobothriidae Braun, 1900**

***Acanthobothrium* sp.**

**Chile** – *Bathyraja* sp., válvula espiral, Estreito de Drake, Ilha Rei George (Wojciechowska 1991), *Sympterygia brevicaudata*, válvula espiral (Carvajal & Ruiz 1987).

**Uruguai** – *Myliobatis goodei*, válvula espiral, Rio da Prata, Montevideo (Brooks *et al.* 1981).

***A. annapinkiensis* Carvajal & Goldstein, 1971**

**Chile** – *Zearaja chilensis*, válvula espiral (Carvajal & Goldstein 1971).

***A. atahualpai* Marques, Brooks & Barriga, 1997**

**Equador** – *Gymnura afuerae*, válvula espiral, Puerto Bolivar, Provincia de El Oro (Marques *et al.* 1997).

***A. batailloni* Euzet, 1955**

**Chile** – *Myliobatis chilensis*, válvula espiral (Carvajal & Jergues 1980; Oliva 1982).

***A. campbelli* Marques, Brooks & Monks, 1995**

**Equador** – *Dasyatis longa* (= *Dasyatis longus*), válvula espiral, Puerto Hualtaco, Provincia de El Oro (Marques *et al.* 1997).

***A. cartagenensis* Brooks & Mayes, 1980**

**Colômbia** – *Urobatis jamaicensis* (= *Urolophus jamaicensis*), válvula espiral, Cartagena (Brooks & Mayes 1980).

*A. chilensis* Rego, Vicente & Herrera, 1968

**Peru** – *Sarda chiliensis* (= *Sarda chilensis chilensis*), intestino, Paita, Piura (Rego *et al.* 1968).

*A. colombianum* Brooks & Mayes, 1980

**Colômbia** – *Aetobatus narinari* (= *Aetobatis narinari*), válvula espiral, Cartagena (Brooks & Mayes 1980).

*A. coquimbensis* Carvajal & Jergues, 1980

**Chile** – *Myliobatis chilensis*, válvula espiral (Carvajal & Jergues 1980).

*A. costarricense* Marques, Brooks & Monks, 1995

**Ecuador** – *Dasyatis longa* (= *Dasyatis longus*), válvula espiral, Puerto Hualtaco, Provincia de El Oro (Marques *et al.* 1997).

*A. electricolum* Brooks & Mayes, 1978

**Colômbia** – *Narcine brasiliensis*, válvula espiral (Brooks & Mayes 1978).

*A. himanturi* Brooks, 1977

**Colômbia** – *Himantura schmardae*, válvula espiral, La Ciénaga, Magdalena (Brooks 1977).

*A. lintoni* Goldstein, Henson & Schlicht, 1968

**Colômbia** – *Narcine brasiliensis*, válvula espiral (Brooks & Mayes 1978).

*A. marplatensis* Ivanov & Campbell, 1998

**Argentina** – *Atlantoraja castelnaui* (= *Raja castelnaui*), válvula espiral, Mar del Plata, Buenos Aires (Ivanov & Campbell 1998).

*A. minusculus* Marques, Brooks & Barriga, 1997

**Ecuador** – *Urolophus tumbesensis*, válvula espiral, Puerto Hualtaco, Provincia de El Oro (Marques *et al.* 1997).

*A. monksi* Marques, Brooks & Barriga, 1997

**Ecuador** – *Aetobatus narinari* (= *Aetobatis narinari*), válvula espiral, Puerto Jell, Provincia de El Oro (Marques *et al.* 1997).

*A. obuncus* Marques, Brooks & Barriga, 1997

**Ecuador** – *Dasyatis longa* (= *Dasyatis longus*), válvula espiral, Puerto Hualtaco, Provincia de El Oro (Marques *et al.* 1997).

*A. olseni* Dailey & Mudry, 1968

**Chile** – *Rhinobatos planiceps*, estômago, válvula espiral (Dailey & Carvajal 1976).

*A. psammobati* Carvajal & Goldstein, 1969

**Chile** – *Psammobatis scobina*, *Sympterygia brevicaudata*, *S. lima*, válvula espiral (Carvajal & Goldstein 1969; Carvajal *et al.* 1985; Carvajal & Ruiz 1987).

*A. tasajerasi* Brooks, 1977

**Colômbia** – *Himantura schmardae*, válvula espiral, La Cienaga, Magdalena (Mayes & Brooks 1981).

*A. urotrygon* Brooks & Mayes, 1980

**Colômbia** – *Urotrygon venezuelae*, válvula espiral, Cartagena (Brooks & Mayes 1980).

*Acanthobothroides thorsoni* Brooks, 1977

**Colômbia** – *Dasyatis guttata*, *Himantura schmardae*, válvula espiral, La Cienaga, Magdalena (Mayes & Brooks 1981).

*Calliobothrium australis* Ostrowski de Núñez, 1973

**Argentina** – *Mustelus schmitti*, válvula espiral, Mar del Plata, Buenos Aires (Ostrowski de Núñez 1973).

**Uruguai** – *Mustelus schmitti*, válvula espiral, La Paloma, Departamento de Rocha (Ivanov & Brooks 2002).

*C. barbara* Ivanov & Brooks, 2002

**Argentina** – *Mustelus schmitti*, válvula espiral, Mar del Plata, Buenos Aires (Ostrowski de Núñez 1973).

**Uruguai** – *Mustelus schmitti*, válvula espiral, La Paloma, Departamento de Rocha (Ivanov & Brooks 2002).

*C. lunae* Ivanov & Brooks, 2002

**Argentina** – *Mustelus schmitti*, válvula espiral, Mar del Plata, Buenos Aires (Ostrowski de Núñez 1973).

**Uruguai** – *Mustelus schmitti*, válvula espiral, La Paloma, Departamento de Rocha (Ivanov & Brooks 2002).

*C. verticillatum* (Rudolphi, 1819)

**Argentina** – *Bathyraja brachyrops*, válvula espiral, Buenos Aires (Ivanov 2006).

**Chile** – *Mustelus mento* (Carvajal 1974; Ivanov 2006).

*Platybothrium auriculatum* Yamaguti, 1952

**Chile** – *Prionace glauca* (Carvajal 1974).

### **Família Phyllobothriidae** Braun, 1900

*Anindobothrium anacolum* (Brooks, 1977)

**Colômbia** – *Himantura schmardae*, válvula espiral, La Cienaga, Magdalena (Brooks 1977; Marques *et al.* 2001).

*Anthobothrium laciniatum* Linton, 1890

**Brasil** – *Carcharhinus longimanus*, válvula espiral, Pernambuco (Rego 1977; Schmidt 1986).

*A. peruanum* Rego, Vicente & Herrera, 1968

**Peru** – *Sarda chiliensis* (= *Sarda chilensis chilensis*), intestino, Païta, Piura, (Rego *et al.* 1968).

*A. pristis* Woodland, 1934

**Brasil** – *Pristis perotteti*, válvula espiral, Amazonas (Rego 1973).

*Caulobothrium myliobatidis* Carvajal, 1977

**Chile** – *Myliobatis chilensis*, válvula espiral (Carvajal 1977).

*C. ostrowskiae* Brooks, Mayes & Thorson, 1981

**Uruguai** – *Myliobatis goodei*, válvula espiral, Rio da Prata, Montevideo (Brooks *et al.* 1981).

*C. uruguayensis* Brooks, Mayes & Thorson, 1981

**Uruguai** – *Myliobatis goodei*, válvula espiral, Rio da Prata, Montevideo (Brooks *et al.* 1981).

*Crossobothrium angustum* (Linton, 1889)

**Chile** – *Alopias vulpinus*, *Prionace glauca* (Carvajal 1974).

*C. triacis* (Yamaguti, 1952)

**Chile** – *Mustelus mento* (Carvajal 1974).

*Discobothrium arrhynchus* Brooks, Mayes & Thorson, 1980

**Uruguai** – *Myliobatis goodei*, válvula espiral, Rio da Prata, Montevideo (Brooks *et al.* 1981).

*Guidus antarcticus* (Wojciechowska, 1991) Ivanov, 2006

Sinônimo: *Marsupiobothrium antarcticum*

**U.K.** – *Bathyraja eatonii*, *B. maccaini*, válvula espiral, Ilhas Shetland (Wojciechowska 1991; Ivanov 2006).

*Guidus argentinense* Ivanov, 2006

**Argentina** – *Bathyraja brachyurops*, válvula espiral, Buenos Aires (Ivanov 2006).

*Notomegarhynchus navonae* Ivanov & Campbell, 2002

**Argentina** – *Atlantoraja castelnaui*, válvula espiral, Mar del Plata (Ivanov & Campbell 2002).

*N. shetlandicum* (Wojciechowska, 1990)

**U.K.** – *Bathyraja eatonii*, *B. maccaini*, válvula espiral, Ilhas Shetland (Wojciechowska 1990).

*Orygmatobothrium musteli* (van Beneden, 1850)

**Chile** – *Mustelus mento*, válvula espiral (Carvajal 1974; Whittaker & Carvajal 1980).

*Phyllobothrium* sp.

**Chile** – *Zearaja chilensis*, válvula espiral (Leible *et al.* 1990).

**Uruguai** – *Myliobatis goodei*, válvula espiral, Rio da Prata, Montevideo (Brooks *et al.* 1981).

*P. discopygi* Campbell & Carvajal, 1987

Chile – *Discopyge tschudii*, válvula espiral (Campbell & Carvajal 1987).

*P. dohrnii* (Oerley, 1885)

Chile – *Hexanchus griseus*, válvula espiral (Carvajal 1974).

*P. filiforme* Yamaguti, 1952

Brasil – *Carcharhinus longimanus*, válvula espiral, Pernambuco (Rego 1977; Schmidt 1986).

*P. cf. kingae* Schmidt, 1978

Colômbia – *Dasyatis americana*, *Urobatis jamaicensis* (= *Urolophus jamaicensis*), válvula espiral, Cartagena (Brooks & Mayes 1980).

*P. cf. lactuca* van Beneden, 1850

Chile – *Dipturus trachyderma*, válvula espiral (Leible *et al.* 1990).

*P. myliobatidis* Brooks, Mayes & Thorson, 1980.

Uruguai – *Myliobatis goodei*, válvula espiral, Rio da Prata, Montevideo (Brooks *et al.* 1980).

*P. sinuosiceps* Williams, 1959

Chile – *Hexanchus griseus*, válvula espiral (Carvajal 1974).

*Pseudanthobothrium minutum* Wojciechowska, 1991

U.K. – *Bathyraja eatonii*, válvula espiral, Ilhas Shetland e South Georgia (Wojciechowska 1991).

*P. notogeorgianum* Wojciechowska, 1990

U.K. – *Amblyraja georgiana*, válvula espiral, Ilhas Shetland e South Georgia (Wojciechowska 1990).

*Scyphophyllidium uruguayense* Brooks, Marques, Perroni & Sidagis, 1999

Uruguai – *Mustelus mento*, válvula espiral, La Paloma (Brooks *et al.* 1999).

**Família Serendipidae** Brooks & Barriga, 1995

*Serendip deborahae* Brooks & Barriga, 1995

Equador – *Rhinoptera steindachneri*, válvula espiral, Puerto Bolivar, Provincia de El Oro (Brooks & Barriga 1995).

**Ordem Proteocephalidea** Mola, 1928

**Família Proteocephalidae** Mola, 1929

*Nomimoscolex arandasregoi* Fortes, 1981

Brasil – *Genidens barbatus*, intestino, Angra dos Reis (RJ) (Tavares & Luque 2004).



## Ordem Trypanorhyncha Diesing, 1863

### Família Eutetrarhynchidae Guiart, 1927

#### *Dollfusiella* sp.

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, cavidade celomática, litoral sul do Rio Grande do Sul (Pereira Jr. & Böeger 2005).

#### *Eutetrarhynchus vooremi* São Clemente & Gomes, 1989

**Brasil** – *Mustelus canis*, *M. schmitti*, válvula espiral, costa sudeste (São Clemente & Gomes 1989b).

#### *Parachristianella monomegacantha* Kruse, 1959

**Chile** – *Rhinobatos planiceps*, estômago (Dailey & Carvajal 1976).

**Venezuela** – *Himantura schmardae* (Mayes & Brooks 1981).

#### *Prochristianella heteracantha* Dailey & Carvajal, 1976

**Chile** – *Rhinobatos planiceps*, estômago (Dailey & Carvajal 1976).

#### *P. musteli* Carvajal, 1974

**Chile** – *Mustelus mento* (Carvajal 1974).

### Família Gilquiniidae Dollfus, 1935

#### *Gilquinia squali* (Fabricius, 1794)

**Chile** – *Centroscyllium nigrum* (Carvajal 1974).

### Família Gymnorhynchidae Dollfus, 1935

#### *Gymnorhynchus isuri* Robinson, 1959

**Brasil** – *Isurus oxyrinchus*, válvula espiral, Santa Catarina (Knoff *et al.* 2007).

#### *Molicola horridus* (Goodsir, 1841)

**Brasil** – *Prionace glauca*, válvula espiral, estômago e fígado, Paraná, Santa Catarina (Knoff *et al.* 2002, 2004b).

**Chile** – *Mola ramsayi*, fígado (Villalba & Fernández 1985).

### Família Lacistorhynchidae Guiart, 1937

#### *Callitetrarhynchus* sp.

**Brasil** – *Balistes capriscus*, *B. vetula*, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2005).

#### *C. gracilis* (Rudolphi, 1819)

**Argentina** – *Cynoscion guatucupa*, cavidade celomática (Timi *et al.* 2005), *Urophycis brasiliensis*, Mar del Plata (Pereira *et al.* 2014).

**Brasil** – *Balistes capriscus*, fígado e mesentério, Rio de Janeiro (Dias *et al.* 2009),

*Centropomus undecimalis*, Ilha de Marajó, Pará (Dollfus 1942), *Caranx hippos*, *C. latus*, Rio de Janeiro (Luque & Alves 2001), *C. undecimalis*, *Cynoscion acoupa*, serosa e musculatura, Vigia, PA (Dias 2008), *C. acoupa*, *C. virescens*, *Sciades proops* (= *Arius proops*), Pará, Amapá (Oliveira 2005), *Caranx crysos*, *C. acoupa*, *Epinephelus marginatus* (= *Epinephelus guaza*), *E. morio*, *Hyporthodus flavolimbatus* (= *Epinephelus flavolimbatus*), *H. niveatus*, *Priacanthus arenatus*, *Selene setapinnis*, *S. vomer*, Rio de Janeiro (Lima 2004), *Euthynnus alletteratus*, *Macrodon ancylodon*, *Pseudopercis numida*, mesentério, Rio de Janeiro (Sabas & Luque 2003; Alves & Luque 2006; Luque *et al.* 2008), *Genypterus brasiliensis*, mesentério, cavidade celomática, musculatura, Niterói e Rio de Janeiro, RJ (Lima 2004; São Clemente *et al.* 2004), *C. guatucupa*, *M. ancylodon*, *Micropogonias furnieri*, cavidade celomática, rim, Rio Grande do Sul (Pereira Jr. 1993; Pereira Jr. & Böeger 2005), *Mustelus canis*, válvula espiral, costa sudeste (São Clemente & Gomes 1989b), *Paralichthys isosceles*, musculatura abdominal, Rio de Janeiro (Felizardo *et al.* 2010), *P. patagonicus*, mesentério, cavidade celomática, serosa do baço, serosa do rim, Cabo Frio e Rio de Janeiro, RJ (Fonseca *et al.* 2012), *Haemulon aurolineatum*, cavidade celomática e musculatura, Ilha de Itamaracá e Itapissuma, PE (Palm 1997), *Trichiurus lepturus*, cavidade celomática e mesentério, Rio de Janeiro (Silva *et al.* 2000), *Caranx crysos*, *Chloroscombrus chrysurus*, *Harengula clupeola*, *Larimus breviceps*, *Oligoplites palometa*, *Opisthonema oglinum*, *Scomberomorus maculatus*, *Selene vomer*, *Sphyrna guachancho*, cavidade celomática, Ilha de Itamaracá e Itapissuma, Pernambuco (Palm 1997), *M. furnieri*, *Pomatomus saltatrix*, cavidade celomática, Rio de Janeiro (Carvajal & Rego 1985; São Clemente 1986; São Clemente *et al.* 1997; Alves & Luque 2001), *Isurus oxyrinchus*, *Prionace glauca*, válvula espiral, estômago e fígado, Paraná e Santa Catarina (Knoff *et al.* 2002; Pinto *et al.* 2006).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, superfície visceral, Callao (Chero *et al.* 2014a).

**Venezuela** – *Micropogonias furnieri* (Vicente *et al.* 1989).

**Uruguai** – *Cynoscion guatucupa*, cavidade celomática (Timi *et al.* 2005).

***C. speciosus*** (Linton, 1897)

**Brasil** – *Aluterus monoceros*, fígado e mesentério, Rio de Janeiro (Dias *et al.* 2010), *Balistes capriscus*, mesentério, Rio de Janeiro (Dias *et al.* 2009), *Micropogonias furnieri*, cavidade celomática, Rio Grande do Sul (Pereira Jr. 1993; Pereira Jr. & Böeger 2005), *Pomatomus saltatrix*, cavidade celomática, Rio de Janeiro (Carvajal & Rego 1985; São Clemente *et al.* 1997), *Sciades parkeri* (= *Arius parkeri*), serosa e musculatura, Vigia, PA (Dias 2008), *Sphyrna zygaena*, válvula espiral, estômago e fígado, Paraná e Santa Catarina (Knoff *et al.* 2002; Pinto *et al.* 2006), *Epinephelus marginatus* (= *Epinephelus guaza*), *E. morio*, *Genypterus brasiliensis*, *Hyporthodus flavolimbatus* (= *Epinephelus flavolimbatus*), *H. niveatus*, *M. furnieri*, *Priacanthus arenatus*, Rio de Janeiro (São Clemente 1986; Lima 2004).

***Dasyrhynchus giganteus*** (Diesing, 1850)

**Brasil** – *Caranx hippos*, cérebro, Ilha de Itamaracá e Itapissuma, Pernambuco (Palm 1997).

***D. pacificus*** Robinson, 1959

**Argentina** – *Cynoscion guatucupa*, arco hemal (Timi *et al.* 2005).

**Brasil** – *Carcharhinus brachyurus*, Rio Grande do Sul (São Clemente & Gomes 1989a;

São Clemente *et al.* 1991), *Cynoscion guatucupa*, *C. jamaicensis*, *Macrodon ancylodon*, *Menticirrhus americanus*, rim, cavidades celomática e pericárdica, Rio Grande do Sul (Pereira Jr. & Böeger 2005).

**Uruguai** – *Cynoscion guatucupa*, arco hemal (Timi *et al.* 2005).

***Floriceps* sp.**

**Peru** – *Hirundichthys rondeletii*, litoral Sul (Ruelas & Córdova 1997).

***F. saccatus* Cuvier, 1817**

**Brasil** – *Aluterus monoceros*, fígado e mesentério, Rio de Janeiro (Dias *et al.* 2010), *Coryphaena hippurus*, músculo, Rio de Janeiro (Silva & São Clemente 2001), *Isurus oxyrinchus*, *Prionace glauca*, válvula espiral, estômago e fígado, Paraná, Santa Catarina (Knoff *et al.* 2002), *P. glauca*, válvula espiral, Santa Catarina (Pinto *et al.* 2006).

**Chile** – *Seriola lalandi* (Soto & Carvajal 1979).

**Peru** – *Coryphaena hippurus*, litoral Sul (Ruelas & Córdova 1997).

***Grillotia* sp.**

**Argentina** – *Pseudoperca semifasciata*, mesentério (Timi & Lanfranchi 2009).

**Brasil** – *Lutjanus analis*, cavidade celomática, Ilha de Itamaracá e Itapissuma, Pernambuco (Palm 1997).

**Chile** – *Aphos porosus*, *Coelorinchus chilensis*, estômago (Pardo-Gandarillas *et al.* 2007; Cortés & Muñoz 2008), *Micromesistius australis*, Ilha Navarino (George-Nascimento *et al.* 2011).

**U.K.** – *Micromesistius australis*, Ilhas Falkland (George-Nascimento *et al.* 2011).

***G. (Christianella) carvajalregorum* Menoret & Ivanov, 2009**

Sinônimo: *Progrillotia dollfusi* Carvajal & Rego, 1983.

**Argentina** – *Acanthistius brasiliensis*, *Dules auriga* (= *Serranus auriga*), *Merluccius hubbsi*, *Micropogonias furnieri*, *Nemadactylus bergi*, *Paralichthys isosceles*, *P. patagonicus*, *Parona signata*, *Percophis brasiliensis*, *Pomatomus saltatrix*, *Porichthys porosissimus*, *Prionotus nudigula*, *P. punctatus*, *Trachurus lathami*, *Umbrina canosai*, *Urophycis brasiliensis*, *Xystreurys rasile*, mesentério, Porto Quequén, Mar del Plata (Menoret & Ivanov 2009; Alarcos & Timi 2012; Menoret & Ivanov 2012a; Pereira *et al.* 2014), *Raneya brasiliensis* (Vales *et al.* 2011), *Squatina guggenheim*, válvula espiral (Menoret & Ivanov 2009).

**Brasil** – *Ctenosciaena gracilicirrhus*, *Cynoscion guatucupa*, *C. jamaicensis*, *Hyporthodus niveatus*, *Lophius gastrophysus*, *Macrodon ancylodon*, *Menticirrhus americanus*, *M. littoralis*, *Micropogonias furnieri*, *Paralichthys brasiliensis*, *Umbrina canosai*, cavidade celomática, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro (Carvajal & Rego 1983; Lima 2004; Pereira Jr. & Böeger 2005; Timi *et al.* 2005; São Clemente *et al.* 2007), *Genypterus brasiliensis*, mesentério, serosa do estômago e cavidade celomática, Niterói e Rio de Janeiro, RJ (Lima 2004; São Clemente *et al.* 2004), *Xystreurys rasile*, mesentério, cavidade celomática, serosa do estômago, Cabo Frio e Rio de Janeiro (RJ) (Fonseca *et al.* 2012), *Macrodon ancylodon*, mesentério, Rio de Janeiro (Sabas & Luque 2003), *Paralichthys isosceles*, cavidade abdominal, estômago, mucosa do estômago, intestino, fígado, musculatura abdominal, musculatura dorsal, Rio de Janeiro (Felizardo *et al.* 2010), *Paralichthys patagonicus*,

*Pseudoperca numida*, *P. semifasciata*, mesentério e cavidade celomática, Cabo Frio e Rio de Janeiro, RJ (Luque *et al.* 2008; Fonseca *et al.* 2012), *Carcharhinus signatus*, *Heptranchias perlo*, *Squalus* sp., válvula espiral, estômago e fígado, Paraná, Santa Catarina (Knoff *et al.* 2002, 2004b), *Prionotus punctatus*, intestino, Rio de Janeiro (Bicudo *et al.* 2005).

***G. dollfusi*** Carvajal, 1971

**Chile** – *Macruronus magellanicus*, *Merluccius gayi gayi*, cavidade celomática, musculatura (Carvajal & Cattán 1978; Carvajal *et al.* 1979; George-Nascimento 1996; Oliva 2001; Oliva & Ballón 2002), *Zearaja chilensis*, válvula espiral (Carvajal 1971; Leible *et al.* 1990).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, superfície das vísceras, Callao (Chero *et al.* 2014a).

***G. erinaceus*** (Van Beneden, 1858)

**Argentina** – *Conger orbignyanus*, *Porichthys porosissimus*, *Sympterygia bonapartii* (Tanzola *et al.* 1997, 1998; Tanzola & Guagliardo 2000).

***G. heptanchi*** (Vaullegeard, 1899)

**Chile** – *Hexanchus griseus*, válvula espiral (Carvajal 1971, 1974), *Genypterus chilensis*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, cavidade celomática, musculatura, (Campbell & Carvajal 1979; Fernández 1985; Torres *et al.* 1993; George-Nascimento & Arancibia 1994; González & Carvajal 1994).

***G. minuta*** (Van Beneden, 1849)

**Argentina** – *Cynoscion guatucupa*, cavidade celomática (Timi *et al.* 2005).

**Uruguai** – *Cynoscion guatucupa*, cavidade celomática (Timi *et al.* 2005).

***G. patagonica*** Menoret & Ivanov, 2012

**Argentina** – *Psammobatis rudis*, válvula espiral (Menoret & Ivanov 2012a), *Cottoperca gobio*, *Nemadactylus bergi*, *Patagonotothen brevicauda brevicauda* (= *Patagonotothen brevicauda*), *P. ramsayi*, *Salilota australis*, mesentério (Menoret & Ivanov 2012a).

***Lacistorhynchus*** sp.

**Brasil** – *Genypterus brasiliensis*, mesentério, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2002a), *Urophycis mystaceus*, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2002b).

**Chile** – *Merluccius australis*, musculatura (MacKenzie & Longshaw 1995), *Scartichthys viridis* (Flores & George-Nascimento 2009).

***L. tenuis*** (Van Beneden, 1858)

**Chile** – *Cilus gilberti* (Garcías *et al.* 2001), *Triakis maculata*, válvula espiral (Carvajal 1974).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, vísceras, musculatura (Iannacone & Alvarino 2009), *Merluccius gayi peruanus*, intestino, Trujillo (Jara 1998).

***L. dollfusi*** Beveridge & Sakanari, 1987

**Chile** – *Paralichthys adspersus*, cavidade celomática, musculatura, brânquias, Antofagasta (Oliva *et al.* 1996), *Cheilotrema fasciatum* (= *Sciaena fasciata*), cavidade celomática, Chorrillos e Callao (Oliva & Luque 1998).

*Paragrillotia* sp.

**Chile** – *Dipturus trachyderma*, válvula espiral (Leible *et al.* 1990).

*Pseudolacistorhynchus noodti* Palm, 1995

**Brasil** – *Pseudupeneus maculatus*, *Scomberomorus maculatus*, cavidade celomática, Ilha de Itamaracá e Itapissuma, Pernambuco (Palm 1997).

**Família Otobothriidae** Dollfus, 1942

*Otobothrium* sp.

**Brasil** – *Balistes vetula*, musculatura, Rio de Janeiro (São Clemente *et al.* 1995; Alves *et al.* 2005), *Paralichthys isosceles*, intestino, cavidade abdominal, mesentério, estômago, fígado, Rio de Janeiro (Felizardo *et al.* 2010).

**Peru** – *Cilus gilberti* (= *Sciaena gilberti*), mesentério, Trujillo (Díaz-Limay & Jara 1997).

*O. cysticum* (Mayer, 1842)

**Brasil** – *Genypterus brasiliensis*, mesentério, cavidade celomática, Niterói e Rio de Janeiro, RJ (São Clemente *et al.* 2004), *Scomberomorus maculatus*, *Sphyaena guachancho*, cavidade celomática, Ilhas de Itamaracá e Itapissuma, PE (Palm 1997).

*Poecilancistrum caryophyllum* (Diesing, 1850)

**Brasil** – *Cynoscion acoupa*, *Macrodon ancylodon*, musculatura, Pará, Amapá (Oliveira 2005; Oliveira *et al.* 2009), *C. acoupa*, *M. ancylodon*, *Plagioscion squamosissimus*, serosa e musculatura, Vigia, PA (Dias 2008), *Micropogonias furnieri*, musculatura, Rio Grande do Sul (Pereira Jr. 1993; Pereira Jr. & Böeger 2005), *M. furnieri*, Rio de Janeiro (São Clemente 1986), *Pomatomus saltatrix*, cavidade celomática, Rio de Janeiro (Carvajal & Rego 1985; São Clemente *et al.* 1997).

**Venezuela** – *Micropogonias furnieri* (Vicente *et al.* 1989).

**Família Pseudotobothriidae** Palm, 1995

*Pseudotobothrium dipsacum* (Linton, 1897)

**Brasil** – *Haemulon plumierii*, *Pseudupeneus maculatus*, cavidade celomática, Ilhas de Itamaracá e Itapissuma, PE (Palm 1997).

**Família Pterobothriidae** Pintner, 1931

*Pterobothrium crassicolle* Diesing, 1850

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, *Pogonias cromis*, cavidade celomática, fígado, Rio Grande do Sul (Pereira Jr. 1993; Pereira Jr. & Böeger 2005), *M. furnieri*, musculatura, Niterói, RJ (Porto *et al.* 2009), *M. furnieri*, Paraná (Garcia *et al.* 1983), *Cynoscion leiarchus*, *M. furnieri*, Rio de Janeiro (Rego *et al.* 1974; São Clemente 1982, 1986), *Paralichthys isosceles*, serosa do estômago, Rio de Janeiro (Felizardo *et al.* 2010), *Bagre marinus*, Pará (Diesing 1850; Rego 1987), *Pomatomus saltatrix*, cavidade celomática, Rio de Janeiro (São Clemente *et al.* 1997), *Oligoplites palometa*, trato gastrointestinal, Rio de Janeiro (Takemoto *et al.* 1996a, 1996b), *Sciades parkeri* (= *Arius parkeri*), *Cynoscion*

*acoupa*, serosa e musculatura, Vigia, PA (Dias 2008), *Cynoscion acoupa*, serosa e musculatura, Pará, Amapá (Oliveira 2005), *C. virescens*, *Sciades proops* (= *Arius proops*), serosa, Pará, Amapá (Oliveira 2005), *Hyporthodus niveatus*, *Epinephelus marginatus* (= *Epinephelus guaza*), cavidade celomática, Niterói e Rio de Janeiro, RJ, Brasil (Lima 2004), *Gobioides broussonnetii*, mesentério, Ilha de Marajó, PA (Videira *et al.* 2013), *Paralichthys patagonicus*, cavidade celomática, mesentério, serosa do estômago, musculatura abdominal, serosa do fígado, serosa do ovário, serosa do rim, Cabo Frio e Rio de Janeiro, RJ (Fonseca *et al.* 2012).

***P. heteracanthum*** Diesing, 1850

**Brasil** – *Cynoscion guatucupa*, *Micropogonias furnieri*, *Pogonias cromis*, *Umbrina canosai*, cavidade celomática, Paraná, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro (Garcia *et al.* 1983; São Clemente 1986; Pereira Jr. 1993; Alves & Luque 2000, 2001; Pereira Jr. & Böeger 2005), *Paralichthys isosceles*, musculatura abdominal, Rio de Janeiro (Felizardo *et al.* 2010), *Cynoscion acoupa*, *Sciades proops* (= *Arius proops*), serosa e musculatura, Vigia, PA, Amapá (Oliveira 2005; Dias 2008), *C. acoupa*, *C. virescens*, serosa, Pará, Amapá (Oliveira 2005).

***P. kingstoni*** Campbell & Beveridge, 1996

**Brasil** – *Citharichthys spilopterus*, cavidade celomática, musculatura, Ilhas de Itamaracá e Itapissuma, PE (Palm 1997).

**Família Sphyriocephalidae** Pintner, 1913

***Hepatoxylon trichiuri*** (Holten, 1802)

**Argentina** – *Merluccius hubbsi*, Mar Del Plata (Sardella & Timi 1996), *Pseudoperca semifasciata*, mesentério (Timi & Lanfranchi 2009).

**Brasil** – *Genypterus brasiliensis*, mesentério, musculatura, Niterói e Rio de Janeiro, RJ, (São Clemente *et al.* 2004), *Isurus oxyrinchus*, *Prionace glauca*, válvula espiral, estômago e fígado, Paraná, Santa Catarina (Knoff *et al.* 2002, 2004a), *P. glauca*, fígado, Rio Grande do Sul (São Clemente *et al.* 2001; Cousin *et al.* 2003), *Coryphaena hippurus*, serosa intestinal, Rio de Janeiro (São Clemente *et al.* 2001).

**Chile** – *Prionace glauca*, fígado (Yañez 1950; Carvajal 1974; Cattán *et al.* 1979), *Brama australis*, *Coelorinchus chilensis*, *Dissostichus eleginoides*, *Genypterus blacodes*, *G. chilensis*, *G. maculatus*, *Lampris guttatus*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *M. gayi gayi*, *Notacanthus sexspinis*, *Scomber japonicus*, *Sebastes oculatus*, *Trachurus murphyi*, cavidade celomática (Cattán 1977; George-Nascimento & Ortiz 1982; Vergara & George-Nascimento 1982; George-Nascimento & Huet 1984; Fernández 1985; De la Fuente *et al.* 1993; George-Nascimento & Arancibia 1994; González & Carvajal 1994; Rizzo 1994; MacKenzie & Longshaw 1995; George-Nascimento 1996; Rodríguez & George-Nascimento 1996; Oliva 1999; George-Nascimento 2000; Rodríguez *et al.* 2000; Oliva 2001; Oliva & Ballón 2002; George-Nascimento *et al.* 2002; González & Poulin 2005a, 2005b; Pardo-Gandarillas *et al.* 2007), *Micromesistius australis*, Golfo de Penas, Ilhas Diego Ramírez e Navarino (George-Nascimento *et al.* 2011).

**U.K.** – *Micromesistius australis*, Ilhas Falkland – Reino Unido (George-Nascimento *et al.* 2011).

***Hepatoxylon* sp.**

**Chile** – *Helicolenus lengerichi*, mesentério (George-Nascimento & Iriarte 1989; Balboa & George-Nascimento 1998).

**Família Tentaculariidae Poche, 1926*****Heteronybelinia annakohnae* Pereira Jr. & Böeger, 2005**

**Brasil** – *Ctenosciaena gracilicirrus*, *Cynoscion guatucupa*, *C. jamaicensis*, *Menticirrus americanus*, cavidade celomática, Rio Grande, RS (Pereira Jr. & Böeger 2005).

***H. estigmene* (Dollfus, 1960)**

**Brasil** – *Cynoscion jamaicensis*, *Umbrina canosai*, cavidade celomática, Rio Grande do Sul (Pereira Jr. & Böeger 2005), *Haemulon plumierii*, *Sphyraena guachancho*, cavidade celomática, Ilhas de Itamaracá e Itapissuma, PE (Palm 1997), *Notorynchus cepedianus* (= *Notorhynchus cepedianus*, *N. pectorosus*), válvula espiral, Rio Grande do Sul (São Clemente *et al.* 1991; São Clemente & Gomes 1992).

***H. mattisi* Menoret & Ivanov, 2012**

**Argentina** – *Sympterygia bonapartii*, válvula espiral, estômago, Porto Quequén, (Menoret & Ivanov 2012b), *Nemadactylus bergi*, *Raneya brasiliensis*, mesentério, Porto Quequén (Menoret & Ivanov 2012b).

***H. nipponica* (Yamaguti, 1952)**

**Brasil** – *Genypterus brasiliensis*, cavidade celomática, Niterói e Rio de Janeiro, RJ (São Clemente *et al.* 2004), *Paralichthys isosceles*, intestino, cavidade abdominal, serosa do rim, musculatura abdominal, Rio de Janeiro (Felizardo *et al.* 2010), *P. patagonicus*, estômago, Cabo Frio e Rio de Janeiro, RJ (Fonseca *et al.* 2012), *Menticirrus americanus*, *Umbrina canosai*, cavidade celomática, Rio Grande do Sul (Pereira Jr. & Böeger 2005), *Sphyrna zygaena*, válvula espiral, estômago e fígado, Paraná, Santa Catarina (Knoff *et al.* 2002; Gomes *et al.* 2005), *S. lewini*, válvula espiral, Rio Grande do Sul (São Clemente & Gomes 1992), *Carcharhinus signatus*, válvula espiral, estômago e fígado, Paraná, Santa Catarina (Knoff *et al.* 2002, 2004c), *Xystreurys rasile*, estômago, serosa do fígado, mesentério, musculatura abdominal, cavidade celomática, Cabo Frio e Rio de Janeiro, RJ (Fonseca *et al.* 2012).

***H. overstreetii* Palm, 2004**

**Brasil** – *Pseudupeneus maculatus* (Palm 2004).

***H. palliata* (Linton, 1924)**

**Brasil** – *Notorynchus cepedianus* (Palm 2004).

***H. perideraeus* (Shiple & Hornell, 1906)**

**Brasil** – *Notorynchus cepedianus* (Palm 2004).

***H. yamagutii* (Dollfus, 1960)**

**Brasil** – *Carcharhinus signatus*, válvula espiral, estômago e fígado, Paraná, Santa Catarina (Knoff *et al.* 2002, 2004c).

***Myxonybelinia* sp.**

**Brasil** – *Lophius gastrophysus*, musculatura, Rio de Janeiro (São Clemente *et al.* 2007).

***M. beveridgei*** (Palm, Walter, Schwerdtfeger & Reimer, 1997)

**Brasil** – *Genypterus brasiliensis*, mesentério, serosa do estômago, fígado, Niterói e Rio de Janeiro, (Lima 2004; São Clemente *et al.* 2004), *Lophius gastrophysus*, musculatura, Rio de Janeiro (Andrade *et al.* 2004; Lima 2004), *Dipturus trachyderma*, válvula espiral, estômago e fígado, Paraná, Santa Catarina (Knoff *et al.* 2002, 2004c).

***M. edwinlintoni*** (Dollfus, 1960)

**Brasil** – *Pseudopeneus maculatus*, cavidade celomática, Ilhas de Itamaracá e Itapissuma, PE (Palm 1997).

***Nybelinia* sp.**

**Argentina** – *Raneya brasiliensis* (Vales *et al.* 2011), *Xystreureys rasile*, *Paralichthys patagonicus*, *P. isosceles*, estômago, intestino, Porto Quequén (Alarcos & Timi 2012), *Mullus argentinae*, mesentério (Lanfranchi *et al.* 2009), *Pseudopercis semifasciata*, intestino (Timi & Lanfranchi 2009).

**Brasil** – *Macrodon ancylodon*, *Paralonchurus brasiliensis*, *Pseudopercis numida*, *Selene setapinnis*, *Urophycis brasiliensis*, mesentério, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2003; Sabas & Luque 2003; Alves *et al.* 2004; Cordeiro & Luque 2004; Lima 2004; Luque *et al.* 2008), *Genypterus brasiliensis*, mesentério, serosa do estômago e cavidade celomática, Niterói e Rio de Janeiro, RJ (Alves *et al.* 2002a; Lima 2004; São Clemente *et al.* 2004), *Prionotus punctatus*, *Scomberomorus brasiliensis*, intestino, Rio de Janeiro (Bicudo *et al.* 2005; Alves & Luque 2006), *Lophius gastrophysus*, mesentério, cavidade celomática e musculatura, Rio de Janeiro (Lima 2004; São Clemente *et al.* 2007), *Balistes capriscus*, *Caranx hippos*, *C. latus*, *Urophycis mystaceus*, Rio de Janeiro (Luque & Alves 2001; Alves *et al.* 2002b; Alves *et al.* 2005), *Pomatomus saltatrix*, Cabo Frio, RJ (Luque & Chaves 1999), *Cynoscion guatucupa*, cavidade celomática (Timi *et al.* 2005).

**Chile** – *Auchenionchus microcirrhis* (Muñoz & Castro 2012), *Hippoglossina macrops* (Riffo 1991; González *et al.* 2001), *Scomber japonicus*, mesentério (Rodríguez *et al.* 2000), *Trachurus murphyi* (Soto & Carvajal 1979; Oliva 1982; George-Nascimento & Arancibia 1992; Oliva 1994; Rodríguez *et al.* 2000), *Aphos porosus*, *Brama australis*, *Cilus gilberti*, *Genypterus maculatus*, *Mola ramsayi*, *Odontesthes regia*, *Paralichthys adspersus*, *P. microps*, mesentério, esôfago, intestino, brânquias (George-Nascimento & Huet 1984; Villalba & Fernández 1985; Torres *et al.* 1993; Riffo 1995; Garcías *et al.* 2001; George-Nascimento *et al.* 2002; Cortés & Muñoz 2008).

**Peru** – *Coryphaena hippurus*, brânquias, estômago, Paita (Vásquez-Ruiz & Jara-Campos 2012), *Sciaena deliciosa*, superfície das vísceras, Callao (Chero *et al.* 2014c), *Scomber japonicus*, Tacna, litoral Sul (Lioja *et al.* 1997; Ruelas & Córdova 1997), *Trachurus murphyi*, cavidade celomática, Callao (Pérez *et al.* 1997), *T. murphyi*, mesentério, Trujillo, litoral Sul (Ruelas & Córdova 1997; Jara 1998).

***N. erythraea*** Dollfus, 1960

**Brasil** – *Paralichthys patagonicus*, *Xystreureys rasile*, estômago, Cabo Frio e Rio de Janeiro, RJ (Fonseca *et al.* 2012).



*N. indica* Chandra, 1986

**Brasil** – *Pseudupeneus maculatus*, cavidade celomática, Ilhas de Itamaracá e Itapissuma, PE (Palm 1997).

*N. lingualis* (Cuvier, 1817)

**Argentina** – *Porichthys porosissimus* (Tanzola *et al.* 1997).

**Brasil** – *Paralichthys isosceles*, estômago, mucosa do estômago, intestino, serosa do baço, musculatura abdominal, musculatura dorsal, Rio de Janeiro (Felizardo *et al.* 2010), *Isurus oxyrinchus*, válvula espiral, estômago e fígado, Paraná, Santa Catarina (Knoff *et al.* 2002; Gomes *et al.* 2005), *Mustelus canis*, *M. schmitti*, válvula espiral, costa sudeste (São Clemente & Gomes 1989b), *Selene vomer*, *Haemulon plumierii*, *Pseudupeneus maculatus*, cavidade celomática, Ilhas de Itamaracá e Itapissuma, PE (Palm 1997), *Paralichthys patagonicus*, *Xystreurus rasile*, mesentério, cavidade celomática, estômago, Cabo Frio e Rio de Janeiro, RJ (Fonseca *et al.* 2012).

*N. surmenicola* (Okada, 1929)

**Chile** – *Paralichthys adspersus*, cavidade celomática, musculatura, brânquias, Antofagasta (Oliva *et al.* 1996), *Hippoglossina macrops*, intestino, Coquimbo (González *et al.* 2001, 2008), *Merluccius gayi gayi*, *Trachurus murphyi* (Oliva 1999; Oliva & Ballón 2002).

*Tentacularia* sp.

**Peru** – *Trachurus murphyi*, litoral Sul (Ruelas & Córdova 1997).

*T. coryphaenae* Bosc, 1802

**Brasil** – *Genypterus brasiliensis*, mesentério, Niterói e Rio de Janeiro, RJ (São Clemente *et al.* 2004), *Katsuwonus pelamis*, *Lophius gastrophysus*, musculatura, Rio de Janeiro (Lima 2004; Alves & Luque 2006; São Clemente *et al.* 2007), *K. pelamis*, musculatura abdominal, costa Sul e Sudeste (Amato *et al.* 1990), *Isurus oxyrinchus*, *Carcharhinus longimanus*, *C. obscurus*, válvula espiral, estômago e fígado, Paraná e Santa Catarina (Knoff *et al.* 2002, 2004a), *Prionace glauca*, válvula espiral, Paraná e Santa Catarina (Knoff *et al.* 2002, 2004a).

**Chile** – *Polyprion oxygeneios*, cavidade celomática (Cattan *et al.* 1979), *Prionace glauca* (Cattan *et al.* 1979), *Trachurus murphyi* (Soto & Carvajal 1979; Oliva 1982, 1994, 1999).

**Peru** – *Coryphaena hippurus*, fígado, gônadas, Paita (Vásquez-Ruiz & Jara-Campos 2012), *C. hippurus*, litoral Sul (Ruelas & Córdova 1997), *Trachurus murphyi*, mesentério, Trujillo (Jara 1998), *T. murphyi*, cavidade celomática, Callao (Pérez *et al.* 1997), *Merluccius gayi peruanus*, intestino, Trujillo (Jara 1998).

## Bibliografia

Alarcos AJ & JT Timi 2012. Parasite communities in three sympatric flounder species (Pleuronectiformes: Paralichthyidae). Similar ecological filters driving towards repeatable assemblages. *Parasitology Research*, 110: 2155-2166.

Alves DR & JL Luque 2000. Metazoários parasitos da corvina, *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Parasitología al Día*, 24: 19-25.

- Alves DR & JL Luque 2001. Community ecology of metazoan parasites of the white croaker *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brasil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 96: 145-153.
- Alves DR & JL Luque 2006. Ecologia das comunidades de metazoários parasitos de cinco espécies de escombrídeos (Perciformes: Scombridae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 15: 167-181.
- Alves D, JL Luque & AR Paraguassú 2002a. Community ecology of the metazoan parasites of Pink Cusk-eel, *Genypterus brasiliensis* (Osteichthyes: Ophidiidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 97: 683-689.
- Alves D, JL Luque, AR Paraguassú, DS Jorge & RA Viñas 2002b. Ecologia da comunidade de metazoários parasitos da abrótea, *Urophycis mystaceus* Ribeiro, 1903 (Osteichthyes, Phycidae), do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoociências*, 4: 19-30.
- Alves DR, JL Luque & VD Abdallah 2003. Metazoan parasites of chub mackerel, *Scomber japonicus* Houttuyn (Osteichthyes: Scombridae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 12: 164-170.
- Alves DR, AR Paraguassú & JL Luque 2004. Metazoários parasitos da abrótea, *Urophycis brasiliensis* (Kaup, 1858), (Osteichthyes: Phycidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 13: 49-55.
- Alves DR, AR Paraguassú & JL Luque 2005. Community ecology of the metazoan parasites of the grey triggerfish, *Balistes capriscus* Gmelin, 1789 and queen triggerfish *B. vetula* Linnaeus, 1758 (Osteichthyes: Balistidae) from the State of Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 14: 71-77.
- Amato JRF, SC São Clemente & GA Oliveira 1990. *Tentacularia coryphaenae* Bosc, 1801 (Eucestoda: Trypanorhyncha) in the inspection and technology of the skipjack tuna, *Katsuwonus pelamis* (L.) (Pisces: Scombridae). *Atlântica*, 12: 73-77.
- Andrade PF, TP Cardoso, FC Lima, SC São Clemente & TG Araújo 2004. Pesquisa de parasitos em peixes teleósteos coletados em indústrias pesqueiras de Cabo Frio, RJ. *Arquivos de Ciências Veterinárias e Zoologia da UNIPAR*, 7: 74.
- Arnott SA, I Barber & FA Huntingford 2000. Parasite-associated growth enhancement in a fish-cestode system. *Proceedings of the Royal Society of London*, 267: 657-666.
- Balboa L & M George-Nascimento 1998. Variaciones ontogenéticas y entre años en las infracomunidades de parásitos metazoos de dos especies de peces marinos de Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 71: 27-37.
- Bicudo AJA, LE Tavares & JL Luque 2005. Metazoários parasitos da cabrinha *Prionotus punctatus* (Bloch, 1793) (Osteichthyes: Triglidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 14: 27-33.
- Brooks DR 1977. Six new species of tetraphyllidean cestodes, including a new genus, from a marine stingray *Himantura schmardae* (Werner, 1904) from Colômbia. *Proceedings of the Helminthological Society of Washington*, 44: 51-59.
- Brooks DR & R Barriga 1995. *Serendip deborahae* n. gen. and n. sp. (Eucestoda: Tetraphyllidea: Serendepidae n. fam.) in *Rhinoptera steindachneri* Evermann and Jenkins, 1891 (Chondrichthyes: Myliobatiformes: Myliobatidae) from Southeastern Ecuador. *Journal of Parasitology*, 81: 80-84.
- Brooks DR & MA Mayes 1978. *Acanthobothrium electricolum* sp. n. and *A. lintoni* Goldstein, Henson, and Schlicht 1969 (Cestoda: Tetraphyllidea) from *Narcine brasiliensis* (Olfers) (Chondrichthyes: Torpedinidae) in Colômbia. *Faculty Publications from the Harold W. Manter Laboratory of Parasitology*, paper 239.

- Brooks DR & MA Mayes 1980. Cestodes in four species of euryhaline stingrays from Colômbia. *Proceedings of the Helminthological Society of Washington*, 47: 22-29.
- Brooks DR, MA Mayes & TB Thorson 1981. Cestode parasites in *Myliobatis goodei* Garman (Myliobatiformes: Myliobatidae) from Río de la Plata, Uruguay, with a summary of cestodes collected from South American elasmobranchs during 1975-1979. *Proceedings of the Biological Society of Washington*, 93: 1239-1252.
- Brooks DR, F Marques, C Perroni & C Sidagis 1999. *Scyphophyllidium uruguayense* n. sp. (Eucestoda: Tetracyllidae) in *Mustelus mento* (Cope, 1877) (Chondrichthyes: Carcharhiniformes: Triakidae) from La Paloma, Uruguay. *Journal of Parasitology*, 85: 490-494.
- Campbell RA & J Carvajal 1979. Synonymy of the phyllobothriid genera *Rhodobothrium* Linton, 1889, *Inermiphyllidium* Riser, 1955, and *Sphaerobothrium* Euzet, 1959 (Cestoda: Tetracyllidae). *Proceedings of the Helminthological Society of Washington*, 46: 88-97.
- Campbell RA & J Carvajal 1980. *Echinobothrium euzeti*, a new cestode from the spiral valve of a Chilean elasmobranch. *Proceedings of the Helminthological Society of Washington*, 47: 165-167.
- Campbell RA & J Carvajal 1987. *Phyllobothrium discopygi* n. sp. (Cestoda: Tetracyllidae) from Chile, with a critical comparison of the affinities of *P. auricula* van Beneden, 1858 and *P. foliatum* Linton, 1890. *Systematic Parasitology*, 10: 159-164.
- Carvajal J 1971. *Grillotia dollfusi* sp. n. (Cestoda: Trypanorhyncha) from the skate, *Raja chilensis*, from Chile, and a note on *G. heptanchi*. *Journal of Parasitology*, 57: 1269-1271.
- Carvajal J 1974. Records of cestodes from Chilean sharks. *Journal of Parasitology*, 60: 29-34.
- Carvajal J 1977. Description of the adult and larva of *Caulobothrium myliobatidis* sp. n. (Cestoda: Tetracyllidae) from Chile. *Journal of Parasitology*, 63: 99-103.
- Carvajal J & PE Cattán 1978. Occurrence of the plerocercus of *Grillotia dollfusi* Carvajal, 1971 (Cestoda: Trypanorhyncha) in the Chilean hake *Merluccius gayi* (Guichenot, 1848). *Journal of Parasitology*, 64: 695.
- Carvajal J & M Dailey 1975. Three new species of *Echeneibothrium* (Cestoda: Tetracyllidae) from the skate, *Raja chilensis* Guichenot, 1848, with comments on mode of attachment and host specificity. *Journal of Parasitology*, 61: 89-94.
- Carvajal J & RJ Goldstein 1969. *Acanthobothrium psammobati* sp. n. (Cestoda: Tetracyllidae: Onchobothriidae) from the skate *Psammobatis scobina* (Chondrichthyes: Rajiidae) from Chile. *Zoologischer Anzeiger*, 182: 432-435.
- Carvajal J & RJ Goldstein 1971. *Acanthobothrium annapinkiensis* sp. n. (Cestoda: Tetracyllidae: Onchobothriidae) from the skate *Raja chilensis* (Chondrichthyes: Rajiidae) from Chile. *Zoologischer Anzeiger*, 186: 158-162.
- Carvajal J & J Jergues 1980. Cestodos parásitos de *Myliobatis chilensis* Philippi (Pisces: Myliobatidae) con la descripción de una nueva especie de *Acanthobothrium*. *Anales del Centro de Ciencias del Mar y Limnológicas (UNAM)*, 7: 51-56.
- Carvajal J & A Mellado 2007. Utilización de la morfología de las larvas merocercoides presentes en moluscos, en la dilucidación de la taxonomía de las especies de *Rhodobothrium* (Cestoda: Tetracyllidae). *Gayana*, 71: 114-119.
- Carvajal J & AA Rego 1983. *Progrillotia dollfusi* sp. n. (Cestoda: Trypanorhyncha) parasito de pescada do litoral brasileiro. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 78: 231-234.
- Carvajal J & AA Rego 1985. Critical studies on the genus *Callitetrarhynchus* (Cestoda: Trypanorhyncha) with recognition of *Rhynchobothrium speciosum* Linton, 1897 as a valid species of the genus *Callitetrarhynchus*. *Systematic Parasitology*, 7: 161-167.

- Carvajal J & G Ruíz 1987. Fijación de dos especies de *Acanthobothrium* (Cestoda: Tetraphyllidea) a la válvula espiral de rayas del género *Sympterigia*: estudio de la interfase parásito-huésped. *Parasitología al Día*, 11: 49-55.
- Carvajal J, PE Cattán, C Castillo & P Schatte 1979. Larval anisakids and other helminths in the hake *Merluccius gayi* (Guichenot) from Chile. *Journal of Fish Biology*, 15: 671- 677.
- Carvajal J, C Barros & FH Whittaker 1985. Scanning electron microscopy of scolices of some tetraphyllidean cestodes in Chilean skates. *Microscopía Electrónica y Biología Celular*, 9: 23-33.
- Cattán PE 1977. El congrio dorado *Genypterus blacodes*, Schneider, nuevo registro en Chile, para el plerocercario de *Hepatoxylon trichiuri* Holten, 1802 (Cestoda: Trypanorhyncha). *Boletín Chileno de Parasitología*, 32: 92-93.
- Cattán PE, J Carvajal, D Torres & J Yañez 1979. Primera comunicación sobre cestodos Trypanorhyncha en peces del archipiélago de Juan Fernández. *Boletín Chileno de Parasitología*, 34: 44-46.
- Chambers CB, TH Cribb & MK Jones 2000. Tetraphyllidean metacestodes of teleosts of the Great Barrier Reef and the use of *in vitro* cultivation to identify them. *Folia Parasitologica*, 47: 285-292.
- Chero J, C Cruces, J Iannacone, G Saez, L Alvarino, C Rodríguez, H Rodríguez, E Tuesta, A Pacheco & N Huamani 2014a. Índices parasitológicos de la merluza peruana *Merluccius gayi peruanus* (Ginsburg, 1954) (Perciformes: Merlucciidae) adquiridos del terminal pesquero de Ventanilla, Callao, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 141-162.
- Chero J, J Iannacone, C Cruces, G Sáez & L Alvarino 2014b. Comunidad de metazoos parásitos de la corvina *Cilus gilberti* (Abbott, 1899) (Perciformes: Sciaenidae) en la zona costera de Chorrillos, Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 163-182.
- Chero J, G Sáez, J Iannacone & W Aquino 2014c. Aspectos ecológicos de los helmintos parásitos de Lorna *Sciaena deliciosa* (Tschudi, 1846) (Perciformes: Sciaenidae) adquiridos del terminal pesquero de Ventanilla, Callao, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 59-76.
- Cordeiro AS & JL Luque 2004c. Community ecology of the metazoan parasites of atlantic moonfish, *Selene setapinnis* (Osteichthyes: Carangidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 399-406.
- Cortés Y & G Muñoz 2008. Infracomunidades de parásitos eumetazoos del bagre de mar *Aphos porosus* (Valenciennes, 1837) (Actinopterygii: Batrachoidiformes) en Chile central. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 43: 255-263.
- Cousin JCB, J Pereira Jr. & JF Gonzales 2003. Histopatología no fígado de *Prionace glauca* (Chondrichthyes, Squaliformes, Carcharhinidae) causada por *Hepatoxylon trichiuri* (Eucestoda, Trypanorhyncha). *Biociências*, 11: 167-172.
- Cruces C, J Chero, J Iannacone, A Diestro, G Sáez & L Alvarino 2014. Metazoos parásitos de "Caballa" *Scomber japonicus* Houttuyn, 1782 (Perciformes, Scombridae) del puerto de Chicana, La Libertad, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 357-381.
- Dailey M & J Carvajal 1976. Helminth parasites of *Rhinobatos planiceps* Garman 1880, including two new species of cestodes, with comments on host specificity of the genus *Rhinebothrium* Linton 1890. *Journal of Parasitology*, 62: 939-942.
- De la Fuente L, J Carvajal & L Trujillo 1993. Estudio microbiológico y parasitológico del ensilado de vísceras de merluza. *Memórias del IV Congreso Latinoamericano de Ciencias del Mar*, 2: 37-41.
- Dias LNS 2008. Cestóides da Ordem Trypanorhyncha em peixes de importância comercial capturados no litoral Amazônico. Universidade Federal do Pará. Dissertação. 61p.
- Dias FJE, SC São Clemente & M Knoff 2009. Cestóides Trypanorhyncha parásitos de peroá,

- Balistes capriscus* Gmelin, 1789 comercializados no Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Ciência Veterinária, 16: 19-21.
- Dias FJE, SC São Clemente & M Knoff 2010. Nematoides anisacuídeos e cestoides Trypanorhyncha de importância em saúde pública em *Aluterus monoceros* (Linnaeus, 1758) no Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 19: 94-97.
- Díaz-Limay E & CA Jara 1997. Nuevos registros de helmintos parásitos de peces de la zona norte del mar Peruano. Revista Peruana de Parasitología, 12: 106.
- Diesing KM 1850. Systema Helminthum. Vindobonae, 1.
- Dollfus R 1942. Études critiques sur les Tetrarhynches du Muséum de Paris. Archives du Muséum National d'Histoire Naturelle, 6: 7-166.
- Euzet L & J Carvajal 1973. *Rhinebothrium* (Cestoda: Tetraphyllidea) parasites des Raies de *Psammobatis* au Chile. Bulletin du Muséum National d'Histoire Naturelle, 3ème série – Zoologie, 101: 779-787.
- Felizardo NN, EJM Torres, GMC Fonseca, RM Pinto, CD Gomes & M Knoff 2010. Cestodes of the flounder *Paralichthys isosceles* Jordan, 1890 (Osteichthyes - Paralichthyidae) from the State of Rio de Janeiro, Brazil. Neotropical Helminthology, 4: 113-125.
- Fernández J 1985. Estudio parasitológico de *Merluccius australis* (Hutton, 1872) (Pisces: Merlucciidae). Aspectos sistemáticos, estadísticos y zoogeográficos. Boletín de la Sociedad de Biología de Concepción, 56: 31-41.
- Fernández J 1987. Los parásitos de la lisa *Mugil cephalus* L. en Chile: sistemática y aspectos poblacionales (Perciformes: Mugilidae). Gayana Zoología, 51: 3-58.
- Fernández J, C Villalba & A Albiña 1986. Parásitos del peje gallo, *Callorhynchus callorhynchus* (L.), en Chile: aspectos biológicos y sistemáticos. Biología Pesquera, 15: 63-73.
- Flores K & M George-Nascimento 2009. Las infracomunidades de parásitos de dos especies de *Scartichthys* (Pisces: Blenniidae) en localidades cercanas del norte de Chile. Revista Chilena de Historia Natural, 82: 63-71.
- Fonseca MCG, SC São Clemente, NN Felizardo, DC Gomes & M Knoff 2012. Trypanorhyncha cestodes of hygienic-sanitary importance infecting flounders *Paralichthys patagonicus* Jordan, 1889 and *Xystreuryx rasile* (Jordan, 1891) of the Neotropical region, Brazil. Parasitology Research, 111: 865-874.
- García RGF, MMP García & CA Schonhofen 1983. Parasitos de peixes marinhos do litoral paranaense. I – Presença de Cestóides. Acta Biológica Paranaense, 12: 145-166.
- Garcías F, R Mendoza & M George-Nascimento 2001. Variación entre años de las infracomunidades de parásitos metazoos de la corvina *Cilus gilberti* (Pisces: Sciaenidae) en Chile. Revista Chilena de Historia Natural, 74: 833-840.
- George-Nascimento M 1996. Populations and assemblages of parasites in hake, *Merluccius gayi*, from southeastern Pacific Ocean: stock implications. Journal of Fish Biology, 48: 557-568.
- George-Nascimento M 2000. Geographical variations in the jack mackerel *Trachurus symmetricus murphyi* populations in the southeastern Pacific Ocean as evidenced from the associated parasite communities. Journal of Parasitology, 86: 929-932.
- George-Nascimento M & Arancibia H 1994. La fauna parasitaria y la morfometría de la merluza austral *Merluccius australis* (Hutton) como indicadores de unidades de stock. Biología Pesquera, 23: 31-47.
- George-Nascimento M & B Huet 1984. Una aproximación ecológica al estudio del parasitismo en el congrio negro *Genypterus maculatus* (Tschudi) (Pisces: Ophidiidae). Biología Pesquera, 13: 23-30.
- George-Nascimento M & JL Iriarte 1989. Las infracomunidades de parásitos metazoos del

- chancharro *Helicolenus lengerichi* Norman, 1937 (Pisces: Scorpaenidae): un ensamble no interactivo de especies. *Revista Chilena de Historia Natural* 62: 217-227.
- George-Nascimento M & D Moscoso 2013. Variación local y geográfica de las infracomunidades de parásitos de la anchoveta *Engraulis ringens* en Chile. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 48: 207-212.
- George-Nascimento M & E Ortiz 1982. Nuevos registros de huésped para el plerocercario de *Hepatoxylon trichiuri* (Holten, 1802) (Cestoda: Trypanorhyncha) en peces marinos chilenos. *Parasitología al Día*, 6: 39.
- George-Nascimento M, F Garcías & G Muñoz 2002. Parasite body volume and infracommunity patterns in the southern pomfret *Brama australis* (Pisces: Bramidae). *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 835-839.
- George-Nascimento M, D Moscoso, E Niklitschek & K González 2011. Variación geográfica de las comunidades de parásitos de la merluza de tres aletas *Micromesistius australis* al sur de Sudamérica. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 46: 53-58.
- Gomes DC, M Knoff, SC São Clemente, RM Lanfredi & RM Pinto 2005. Taxonomic reports of Homeacanthoidea (Eucestoda: Trypanorhyncha) in lamnid and sphyrid elasmobranchs collected off the coast of Santa Catarina, Brazil. *Parasite*, 12: 15-22.
- González H, V Garrido, P Martens & R Aguirrebeña 1978a. Identificación de *Diphyllbothrium* sp. en especies salmonídeas del lago Rupanco, Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 33: 25-34.
- González H, P Torres, L Figueroa, B Contreras & R Franjola 1978b. Researches on Pseudophyllidea (Carus, 1813) in the south of Chile. II. Hepatic and splenic pathology by plerocercoid infections of *Diphyllbothrium* sp. in *Salmo gairdneri* Richardson, 1836 of Calafquen Lake. *Indian Journal of Parasitology*, 2: 127-129.
- González L & J Carvajal 1994. Estudio parasitológico de *Merluccius australis* (Hutton, 1972) del mar interior de Aysén. *Investigación Pesquera*, 38: 75-85.
- González MT & R Poulin 2005a. Nested patterns in parasite component communities of a marine fish along its latitudinal range on the Pacific coast of South America. *Parasitology*, 131: 569-577.
- González MT & R Poulin 2005b. Spatial and temporal predictability of the parasite community structure of a benthic marine fish along its distributional range. *International Journal of Parasitology*, 35: 1369-1377.
- González MT, E Acuña & ME Oliva 2001. Metazoan parasite fauna of the bigeye flounder, *Hippoglossina macrops*, from Northern Chile. Influence of host age and sex. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 96: 1049-1054.
- González MT, C Barrientos & C Moreno 2006. Biogeographical patterns of endoparasite communities of a marine fish (*Sebastes capensis*) with extended range in southern hemisphere. *Journal of Biogeography*, 33: 1086-1095.
- González MT, R Vásquez & EH Acuña 2008. Biogeographic patterns of metazoan parasites of the bigeye flounder, *Hippoglossina macrops*, in the southeastern Pacific coast. *Journal of Parasitology*, 94: 429-435.
- Iannacone J 2003. Tres metazoos parásitos de la cojinoba *Seriolaella violacea* Guichenot (Pisces, Centrolophidae), Callao, Peru. *Revista Brasileira de Zoologia*, 20: 257-260.
- Iannacone J & L Alvarino 2009. Aspectos cuantitativos de la parasitofauna de *Anisotremus scapularis* (Tschudi) (Osteichthyes, Haemulidae) capturados por pesquería artesanal en Chorrillos, Lima, Peru. *Revista Ibero-Latinoamericana de Parasitología*, 1: 56-64.
- Ivanov VA 2006. *Guidus* n. gen. (Cestoda: Tetrphyllidea), with description of a new species and

- emendation of the generic diagnosis of *Marsupiobothrium*. *Journal of Parasitology*, 92: 832-840.
- Ivanov VA & DR Brooks 2002. *Calliobothrium* spp. (Eucestoda: Tetrphyllidea: Onchobothriidae) in *Mustelus schmitti* (Chondrichthyes: Carcharhiniformes) from Argentina and Uruguay. *Journal of Parasitology*, 88: 1200-1213.
- Ivanov VA & RA Campbell 1998. A new species of *Acanthobothrium* van Beneden, 1849 (Cestoda: Tetrphyllidea) from *Rioraja castelnaui* (Chondrichthyes: Rajoidei) in coastal waters of Argentina. *Systematic Parasitology*, 40: 203-212.
- Ivanov VA & RA Campbell 2002. *Notomegarhynchus navonae* n. gen. and n. sp. (Eucestoda: Tetrphyllidea), from skates (Rajidae: Arhynchobatinae) in the southern hemisphere. *Journal of Parasitology*, 88: 340-349.
- Jara CA 1998. Prevalencia e intensidad de parasitismo por helmintos em cuatro especies de peces de la zona Norte del mar Peruano. *Revista Peruana de Parasitología*, 13: 76-83.
- Keneedy CR 1965. Taxonomic studies on *Archigetes* Leuckart, 1878 (Cestoda: Caryophyllaeidae). *Parasitology*, 55: 439-451.
- Khalil LF, A Jones & RA Bray 1994. *Keys to the Cestode Parasites of Vertebrates*. CAB International, Wallingford. 751p.
- Knoff M, JL Luque & JRF Amato 1997. Community ecology of the metazoan parasites of grey mullets, *Mugil platanus* (Osteichthyes: Mugilidae) from the littoral of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Biologia*, 57: 441-454.
- Knoff M, SC São Clemente, RM Pinto & DC Gomes 2002. Prevalência e intensidade de infecção de cestóides Trypanorhyncha de elasmobrânquios nos Estados do Paraná e Santa Catarina, Brasil. *Parasitología Latinoamericana*, 57: 149-157.
- Knoff M, SC São Clemente, RM Pinto, RM Lanfredi & DC Gomes 2004a. New records and expanded descriptions of *Tentacularia coryphaenae* and *Hepatoxylon trichiuri* homeacanthoi trypanorhynchs (Eucestoda) from carcharhinid sharks from the State of Santa Catarina off-shore, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinaria*, 13: 73-80.
- Knoff M, SC São Clemente, RM Pinto, RM Lanfredi & DC Gomes 2004b. Taxonomic reports of Otophthoidea (Eucestoda, Trypanorhyncha) from Elasmobranch fishes of the southern coast off Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 99: 31-36.
- Knoff M, SC São Clemente, RM Pinto & DC Gomes 2004c. Registros taxonômicos de cestoides Trypanorhyncha Homeacanthoidea em elasmobrânquios coletados na costa do Estado do Paraná, Brasil. *Parasitología Latinoamericana*, 59: 31-36.
- Knoff M, SC São Clemente, RM Pinto, RM Lanfredi & DC Gomes 2007. Redescription of *Gymnorhynchus isuri* (Cestoda: Trypanorhyncha) from *Isurus oxyrinchus* (Elasmobranchii: Lamnidae). *Folia Parasitologica*, 54: 208-214.
- Knoff M, SC São Clemente, CG Andrada, FC Lima, RES Padovani, MCG Fonseca, RCF Neves & DC Gomes 2008. Cestóides Pseudophyllidea parasitos de congro-rosa, *Genypterus brasiliensis* Regan, 1903 comercializados no Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Ciência Veterinária*, 15: 28-32.
- Knoff M, SC São Clemente, MCG Fonseca, NN Felizardo, RM Pinto & DC Gomes 2011. Cestodes Diphyllbothriidea parasitizing blackfin goosefish, *Lophius gastrophysus* Miranda-Ribeiro, 1915. *Arquivo Brasileiro de Medicina Veterinária e Zootecnia*, 63: 1033-1038.
- Lanfranchi AL, MA Rossin & JT Timi 2009. Parasite infracommunities of a specialized marine fish species in a compound community dominated by generalist parasites. *Journal of Helminthology*, 83: 373-378.

- Leible M, J Carvajal & M Fuentealba 1990. Polimorfismo en *Raja (Dipturus) flavirostris* Philippi, 1892. Análisis morfológico y parasitario. Boletín de la Sociedad de Biología de Concepción 61: 93-102.
- Lima FC 2004. Cestóides da ordem Trypanorhyncha em peixes teleósteos comercializados no Estado do Rio de Janeiro. Tese (Doutorado) - Universidade Federal Fluminense, Niterói, RJ, Brasil, 83p.
- Lioja L, L Cabana, H Cabana, S Alvarado, A Choque & C Huanacune 1997. Presencia de parásitos en *Scomber japonicus* (Caballa) del Departamento de Tacna. Revista Peruana de Parasitología, 12: 105.
- Luque JL & DR Alves 2001. Ecologia das comunidades de metazoários parasitos do xaréu, *Caranx hippos* (Linnaeus) e do xerelete, *Caranx latus* Agassiz (Osteichthyes, Carangidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Zoologia, 18: 399-410.
- Luque JL & ND Chaves 1999. Ecologia da comunidade de metazoários parasitos da anchova *Pomatomus saltatrix* (Osteichthyes: Pomatomidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Zoologia, 16: 711-723.
- Luque JL, JFR Amato & RM Takemoto 1995. Helminth larval stage in *Orthoprists ruber* and *Haemulon steindachneri* (Osteichthyes: Haemulidae) from the coast of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Biologia, 55: 33-38.
- Luque JL, DR Alves & RS Ribeiro 2003. Community ecology of the metazoan parasites of Banded Croaker, *Paralonchurus brasiliensis* (Osteichthyes: Sciaenidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Acta Scientiarum, Biological Sciences, 25: 273-278.
- Luque JL, NN Felizardo & LER Tavares 2008. Community ecology of the metazoan parasites of namorado sandperches, *Pseudoperca numida* and *P. semifasciata* (Perciformes, Pinguipedidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Brazilian Journal of Biology, 68: 269-278.
- MacDonagh E 1927. Parásitos de peces comestíveis. III. Dos cestodarios: *Gyrocotyle rugosa* del pez gallo y *Gyrocotyle maxima* del gatuso. La Semana Médica, 34: 1232-1235.
- MacKenzie K & M Longshaw 1995. Parasites of the hakes *Merluccius australis* and *M. hubbsi* in the waters around the Falkland Islands, southern Chile, and Argentina, with an assessment of their potential value as biological tags. Canadian Journal of Fisheries and Aquatic Sciences, 52: 213-224.
- Mackiewicz JS & MB Ehrenpreis 1980. Calcereous corpuscle distribution in caryophyllid cestodes: possible evidence of cryptic segmentation. Proceedings of the Helminthological Society of Washington, 47: 1-9.
- Marques F, DR Brooks & R Barriga 1997. Six species of *Acanthobothrium* (Eucestoda: Tetrphyllidea) in stingrays (Chondrichthyes: Rajiformes: Myliobatoidei) from Ecuador. Journal of Parasitology, 83:475-484.
- Marques FPL, DR Brooks & CA Lasso 2001. *Anindobothrium* n. gen. (Eucestoda: Tetrphyllidea) inhabiting marine and freshwater potamotrygonid stingrays. Journal of Parasitology, 87: 666-672.
- Mayes MA & DR Brooks 1981. Cestode parasites of some Venezuelan stingrays. Proceedings of the Biological Society of Washington, 93: 1230-1238.
- Mendivil-Herrera J 1946. *Gyrocotyle meandrica* n. sp., del intestino del pez gallo, *Callorhynchus callorynchus* L. Comunicaciones Zoológicas del Museo de Historia Natural de Montevideo, 236: 1-12.
- Menezes NA 2011. Checklist dos peixes marinhos do Estado de São Paulo, Brasil. Biota Neotropical, 11: 33-46.
- Menoret A & VA Ivanov 2009. New name for *Progrillotia dollfusi* Carjaval et Rego, 1983 (Cestoda: Trypanorhyncha): description of adults from *Squatina guggenheim* (Chondrichthyes: Squatiniformes) off the coast of Argentina. Folia Parasitologica, 56: 284-294.
- Menoret A & VA Ivanov 2012a. Description of plerocerci and adults of a new species of *Grillotia*



(Cestoda: Trypanorhyncha) in teleosts and elasmobranchs from the Patagonian Shelf off Argentina. *Journal of Parasitology*, 98: 1185-1199.

Menoret A & VA Ivanov 2012b. A new species of *Heteronybelinia* (Cestoda: Trypanorhyncha) from *Sympterygia bonapartii* (Rajidae), *Nemadactylus bergi* (Cheilodactylidae) and *Raneya brasiliensis* (Ophidiidae) in the south-western Atlantic, with comments on host specificity of the genus. *Journal of Helminthology*, 87: 467-482.

Muñoz G & V Olmos 2008. Revisión bibliográfica de especies endoparásitas y hospedadoras de sistemas acuáticos de Chile. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 43: 173-245.

Muñoz G & R Castro 2012. Comunidades de parásitos eumetazoos de peces labrisómidos de Chile central. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 47: 565-571.

Muñoz G, F Garcías, V Valdebenito & M George-Nascimento 2001. Parasitofauna y alimentación de *Notothenia* c.f. *angustata* Hutton, 1875 (Pisces: Nototheniidae) en el intermareal de dos localidades del Golfo de Arauco, Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 56: 29-33.

Neghme M & V Bertín 1951. *Diphyllobothrium latum* en Chile. IV Estado actual de las investigaciones epidemiológicas. *Revista Chilena de Higiene y Medicina Preventiva*, 13: 8-11.

Neghme M, V Bertín, I Tagle, R Silva & J Artigas 1950. *Diphyllobothrium latum* en Chile. II Primera encuesta en el lago Colico. *Boletín de Infecciones Parasitarias Chilenas*, 5: 16-17.

Oliva ME 1982. Parásitos en peces marinos de la zona de Antofagasta. *Ciencia y Tecnología del Mar*, 6: 45-51.

Oliva ME 1994. Parasites of the Chilean jack mackerel *Trachurus symmetricus murphyi* (Pisces: Carangidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 89: 363-364.

Oliva ME 1999. Metazoan parasites of the jack mackerel *Trachurus murphyi* (Teleostei, Carangidae) in a latitudinal gradient from South America (Chile and Peru). *Parasite*, 6: 223-230.

Oliva ME 2001. Metazoan parasites of *Macruronus magellanicus* from southern Chile as biological tags. *Journal of Fish Biology*, 58: 1617-1622.

Oliva ME & I Ballón 2002. Metazoan parasites of the Chilean hake *Merluccius gayi gayi* as a tool for stock discrimination. *Fisheries Research*, 56: 313-320.

Oliva ME & JL Luque 1998. Metazoan parasite infracommunities in five Sciaenids from the Central Peruvian Coast. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 93: 175-180.

Oliva ME, RE Castro & R Burgos 1996. Parasites of the flatfish *Paralichthys adspersus* (Steindachner, 1867) (Pleuronectiformes) from Northern Chile. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 91: 301-306.

Oliveira SAL 2005. Pesquisa de helmintos em musculatura e serosa abdominal de peixes de importância comercial capturados no litoral Norte do Brasil. Dissertação de Mestrado. Universidade Federal do Pará, Pará, Brasil.

Oliveira SAL, SC São Clemente, RNM Benigno & M Knoff 2009. *Poecilancistrum caryophyllum* (Diesing, 1850) (Cestoda, Trypanorhyncha), parasito de *Macrodon ancylodon* (Bloch & Schneider, 1801) do litoral Norte do Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 18: 71-73.

Ostrowski de Núñez M 1973. Estudios preliminares sobre la fauna parasitaria de algunos elasmobranchios del litoral bonaerense, Mar del Plata, Argentina. *Physis - Seccion A: Los Océanos y sus Organismos*, 32: 1-14.

Palm HW 1997. Trypanorhynch cestodes of commercial fishes from northeast Brazilian coastal waters. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 92: 69-79.

Palm HW 2004. *The Trypanorhyncha Diesing, 1863*. PKSPL-IB Press, Bogor, Indonesia. 710 p.

- Paraguassú AR, JL Luque & DR Alves 2002. Community ecology of the metazoan parasites of red porgy, *Pagrus pagrus* (L., 1758) (Osteichthyes, Sparidae), from the coastal zone, State of Rio de Janeiro, Brazil. *Acta Scientiarum*, 24: 461-467.
- Pardo-Gandarillas MC, K González, C Ibáñez & M George-Nascimento 2007. Parasites of two deep-sea fish *Coelorynchus chilensis* (Pisces: Macrouridae) and *Notacanthus sexspinis* (Pisces: Notacanthidae) from Juan Fernández Archipelago, Chile. *JMBA-Biodiversity Records*, 1: 1-5.
- Pawar RT 2012. Histopathology of intestinal tissue of *Mastacembelus armatus* parasitized by Ptychobothridae cestode parasites. *International Journal of Science Innovations and Discoveries*, 2: 466-470.
- Pereira AN, C Pantoja, JL Luque & JT Timi 2014. Parasites of *Urophycis brasiliensis* (Gadiformes: Phycidae) as indicators of marine ecoregions in coastal areas of the South American Atlantic. *Parasitology Research*, 113: 4281-4292.
- Pereira Jr. J 1993. O Complexo de espécies de Trypanorhyncha (Cestoda), em corvinas *Micropogonias furnieri*, do litoral do Rio Grande do Sul. *Arquivos da Faculdade de Veterinária da UFRGS*, 21: 58-70.
- Pereira Jr. J 2000. New morphologic data on *Anoncocephalus chilensis* (Riggenbach, 1986) (Triaenophoridae: Pseudophyllidae: Cestoda) and emendation of genus diagnosis. *Comunicações do Museu de Ciência e Tecnologia da PUCRS, Série Zoologia*, 13: 99-104.
- Pereira Jr. J & WA Böeger 2005. Larval tapeworms (Platyhelminthes, Cestoda) from sciaenid fishes of the southern coast of Brazil. *Zoosystema*, 27: 5-25.
- Pérez I, A Chávez & E Casas 1997. Estudio de helmintos en *Trachurus symmetricus murphyi* "Jurel" de la costa de Callao. *Revista Peruana de Parasitología*, 12: 108.
- Pinto RM, M Knoff, SC São Clemente, RM Lanfredi & DC Gomes 2006. The taxonomy of some Poecilacanthoidea (Eucestoda: Trypanorhyncha) from elasmobranchs off the southern coast of Brazil. *Journal of Helminthology*, 80: 291-298.
- Porto CJS, SC São Clemente, MQ Freitas, RRB São Clemente, M Knoff & E Matos 2009. *Pterobothrium crassicolle* (Eucestoda: Trypanorhyncha) em corvinas, *Micropogonias furnieri*, comercializadas no município de Niterói, Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Ciência Veterinária*, 16: 133-135.
- Rego AA 1973. Contribuição ao conhecimento dos cestóides do Brasil I - Cestóides de peixes, anfíbios e répteis. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 16: 97-129.
- Rego AA 1977. Cestóides parasitas de *Carcharinus longimanus* (Poey, 1861). *Revista Brasileira de Biologia*, 37: 847-852.
- Rego AA 1987. Redescricao de *Pterobothrium crassicolle* Diesing, 1850 (Cestoda: Trypanorhyncha) e revalidação da espécie. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 82: 51-53.
- Rego AA, JJ Vicente & NI Herrera 1968. Sobre dois novos parasitos de peixes da Costa do Peru. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 66: 145-149.
- Rego AA, JC Santos & PP Silva 1974. Estudo dos Cestóides de peixes do Brasil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 72: 187-204.
- Rego AA, JJ Vicente, CP Santos & RM Wekid 1983. Parasitas de anchovas, *Pomatomus saltatrix* (L.) do Rio de Janeiro. *Ciência e Cultura*, 35: 1329-1336.
- Riffo R 1991. La fauna de parásitos metazoos del lenguado de ojo grande *Hippoglossina macrops* Steindachner, 1876 (Pisces: Bothidae): una aproximación ecológica. *Medio Ambiente*, 11: 54-60.
- Riffo R 1994. Composición taxonómica y características cuantitativas de la fauna de parásitos metazoos del congrio dorado *Genypterus blacodes* Schneider 1801. *Medio Ambiente*, 12: 27-31.

- Riffo R 1995. Analisis comparativo de la fauna de parásitos metazoos de dos especies de lenguados congénéricos y sintópicos: *Paralichthys microps* Gunther 1881 y *Paralichthys adspersus* Steindachner 1867 (Pleuronectiformes: Bothidae) en la Bahía Concepción, Chile. Medio Ambiente, 12: 51-59.
- Riggenbach E 1897. *Bothriotaenia chilensis* nov. spec. Acta de la Sociedad Científica de Chile, 7: 1-3.
- Rodríguez L & M George-Nascimento 1996. La fauna de endoparásitos metazoos del bacalao de profundidad *Dissostichus eleginoides* Smitt, 1898 (Pisces: Nototheniidae) en Chile central: aspectos taxonómicos, ecológicos y zoogeográficos. Revista Chilena de Historia Natural, 69: 21-33.
- Rodríguez L, L Balboa & M George-Nascimento 2000. Parasitismo en la caballa *Scomber japonicus* Houttuyn, 1782 y el jurel *Trachurus symmetricus murphyi* Nichols, 1920 frente a Chile central. Biología Pesquera, 28: 15-21.
- Rosa RS & NA Menezes 1996. Relação preliminar das espécies de peixes (Pisces, Elasmobranchii, Actinopterygii) ameaçadas no Brasil. Revista Brasileira de Zoologia, 13: 647 - 667.
- Ruelas N & E Córdova 1997. Larvas de cestodos en algunas especies de peces del litoral surperuano. Revista Peruana de Parasitología, 12: 109.
- Sabas CSS & JL Luque 2003. Metazoan parasites of weakfish, *Cynoscion guatucupa* and *Macrodon ancylodon* (Osteichthyes: Sciaenidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 12: 171-178.
- São Clemente SC 1982. Cestóides importantes na industrialização e comercialização da corvina, *Micropogonias furnieri* (Desmarest), no litoral do Rio do Janeiro. Tese. Universidade Federal Rural do Rio de Janeiro. 64p.
- São Clemente SC 1986. Plerocercos da ordem Trypanorhyncha, parasitos de corvina *Micropogonias furnieri* (Desmarest) no litoral do Estado do Rio de Janeiro. Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 26: 29-36.
- São Clemente SC & DC Gomes 1989a. *Dasyrhynchus pacificus* Robinson, 1965 (Trypanorhyncha: Dasyrhynchidae) description of the adult form. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 84: 113-116.
- São Clemente SC & DC Gomes 1989b. Trypanorhyncha from sharks of the southern Brazilian coast: *Eutetrarhynchus vooremi* sp. n. and two other species of parasites of *Mustelus* (Pisces, Triakidae). Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 84: 475-481.
- São Clemente SC & DC Gomes 1992. Description of the adult form of *Nybelinia (Syngenes) rougetcampanae* Dollfus, 1960 and some new data on *N. (N.) bisulcata* (Linton, 1889) (Trypanorhyncha: Tentaculariidae). Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 87: 251-255.
- São Clemente SC, DC Gomes & NMS Freire 1991. Prevalência e intensidade de infecção de helmintos da ordem Trypanorhyncha em elasmobrânquios no litoral do Sul do Brasil. Parasitologia al Día, 15: 9-14.
- São Clemente SC, FC Lima & CMA Uchoa 1995. Parasitos de *Balistes vetula* (L.) e sua importância na inspeção de pescado. Revista Brasileira de Ciência Veterinária, 22: 39-41.
- São Clemente SC, CM Silva & S Gottschalk 1997. Prevalência e intensidade de infecção de cestodes Trypanorhyncha em anchovas, *Pomatomus saltatrix* (L.), do litoral do Rio de Janeiro, Brasil. Parasitologia al Día, 21: 54-57.
- São Clemente SC, J Pereira Jr., M Knoff, CM Silva, JG Fernandez & JCB Cousin 2001. *Hepatoxylon trichiuri* (Holten, 1802) Dollfus, 1942 (Hepatoxylidae Dollfus, 1940) (Eucestoda: Trypanorhyncha) em *Prionace glauca* (Linnaeus, 1758), do litoral do Estado do Rio Grande do Sul e em *Coryphaena hippurus* Linnaeus, 1758, do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Parasitologia al Día, 26: 136-137.

- São Clemente SC, M Knoff, RES Padovani, FC Lima & DC Gomes 2004. Cestóides Trypanorhyncha parasitos de Congro-Rosa, *Genypterus brasiliensis* Regan, 1903 comercializados nos municípios de Niterói e Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 13: 97-102.
- São Clemente SC, M Knoff, FC Lima, CDG Andrada, NN Felizardo, RES Padovani & DC Gomes 2007. Cestóides Trypanorhyncha parasitos de peixe sapo-pescador, *Lophius gastrophysus* Miranda-Ribeiro, 1915 comercializados no Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 16: 37-42.
- Sardella NH & JT Timi 1996. Parasite communities of *Merluccius hubbsi* from the Argentinian-Uruguayan common fishing zone. *Fisheries Research*, 27: 81-88.
- Schmidt GD 1986. *Handbook of tapeworm identification*. CRC Press, Florida, 675 pp.
- Silva LO, JL Luque, DR Alves & AR Paraguassú 2000. Ecologia da comunidade de metazoários parasitos do peixe-espada *Trichiurus lepturus* Linnaeus (Osteichthyes, Trichiuridae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zootecias*, 2: 115-133.
- Silva CM & SC São Clemente 2001. Nematóides da família Anisakidae e cestóides da ordem Trypanorhyncha em filés de dourado (*Coryphaena hippurus*) e ariocó (*Lutjanus synagris*) e sua importância na inspeção de pescado. *Higiene Alimentar*, 15: 75-79.
- Silva RZ, NC Marchiori, AR Magalhães, JCB Cousin, LA Romano & J Pereira Jr. 2014. Gill histopathology of Maria-da-toca *Hyleurochilus fissicornis* by metacercariae of *Bucephalus margaritae* (Digenea: Bucephalidae). *Journal of Parasitic Diseases*, 38: 1-5
- Soto J & J Carvajal 1979. Parásitos cestodos de algunos peces comerciales de Antofagasta, Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 34: 67-71.
- Suriano DM & JB Labriola 1998. Redescription of *Anonchocephalus chilensis* (Riggenbach, 1896) (Pseudophyllidea: Triaenophoridae) and description of *A. patagonicus*. *Boletín Chileno de Parasitología*, 53: 73-77.
- Takemoto RM, JRF Amato & JL Luque 1996a. Comparative analysis of the metazoan parasite communities of leatherjackets, *Oligoplites palometa*, *O. saurus*, and *O. saliens* (Osteichthyes: Carangidae) from Sepetiba Bay, Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Biologia*, 56: 639-650.
- Takemoto RM, JRF Amato & JL Luque 1996b. Larvas de Eucestoda parasitas de *Oligoplites* (Osteichthyes, Carangidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Unimar*, 18: 283-291.
- Tanzola RD & SE Guagliardo 2000. Helminth fauna of the conger, *Conger orbignyanus* (Pisces: Anguilliformes). *Helminthologia*, 4: 299-232.
- Tanzola RD, SE Guagliardo & SM Brizzola 1997. Helminth fauna of *Porichthys porosissimus* (Pisces: Batrachoidiformes) in the estuary of Bahía Blanca, Argentina. *Helminthologia*, 4: 221-227.
- Tanzola RD, SE Guagliardo, SM Brizzola, MV Arias & SE Botte 1998. Parasite assemblage of *Sympterygia bonapartii* (Pisces: Rajidae), an endemic skate of the Southwest Atlantic. *Helminthologia*, 3: 123-129.
- Tavares, LER & JL Luque 2004. Community ecology of the metazoan parasites of white sea catfish, *Netuma barba* (Osteichthyes: Ariidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 169-176.
- Tavares LER, AJA Bicudo & JL Luque 2004. Metazoan parasites of needle fish *Tylosurus acus* (Lacépède, 1803) (Osteichthyes: Belonidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 13: 36-40.
- Tavares LER, JL Luque & AJA, Bicudo 2005. Community ecology of metazoan parasites of the anchovy *Anchoa tricolor* (Osteichthyes: Engraulidae) from the coastal zone of the State of Rio de

- Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 65: 533-540.
- Timi JT 2003. Parasites of Argentine anchovy in the south-west Atlantic: latitudinal patterns and their use for discrimination of host populations. *Journal of Fish Biology*, 63: 90-107.
- Timi JT & AL Lanfranchi 2009. The metazoan parasite communities of the Argentinean sandperch *Pseudoperca semifasciata* (Pisces: Perciformes) and their use to elucidate the stock structure of the host. *Parasitology*, 136: 1209-1219.
- Timi JT, JL Luque & NH Sardella 2005. Parasites of *Cynoscion guatucupa* along the South American Atlantic coasts: evidence for stock discrimination. *Journal of Fish Biology*, 67: 1603-1618.
- Torres P 1990. Primeros registros de endohelminchos parásitos en el salmón coho *Oncorhynchus kisutch* (Walbaum), introducido en Chile. *Archivos de Medicina Veterinaria*, 22: 105-107.
- Torres P, B Contreras, L Figueroa, R Franjola, H González & R Martín 1977. Investigaciones sobre Pseudophyllidea (Carus, 1813) en el sur de Chile. I. Estudio preliminar sobre infección por plerocercoides de *Diphyllobothrium* sp. em *Salmo gairdneri* Richardson, 1836 del lago Calafquén (39°32'S, 72°09'O), Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 32: 73-80.
- Torres P, R Franjola, L Figueroa, R Schlatter, H González, B Contreras & R Martín 1981. Researches on Pseudophyllidea (Carus, 1813) in the south of Chile. IV. Occurrence of *Diphyllobothrium dendriticum* (Nitzsch). *Journal of Helminthology*, 55: 173-187.
- Torres P, R Franjola, J Pérez, S Auad, F Uherek, JC Miranda, L Flores, J Riquelme, S Salazar, C Hermosilla & R Rojo 1989. Epidemiología de la Difilobotriasis en la cuenca del río Valdivia, Chile. *Revista de Saúde Pública*, 23: 45-57.
- Torres P, E Ruiz, C Rebolledo, A Mira, V Cubillos, N Navarrete, W Gesche, A Montefusco, L Valdés & A Alberdi 1990. Parasitism in fishes and human riverside communities of the Huillinco and Natri Lakes (Great Island of Chiloé), Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 45: 47-55.
- Torres P, V Cubillos, W Gesche, C Rebolledo, A Montefusco, JC Miranda, J Arenas, A Mira, M Nilo & C Abello 1991. Difilobotriasis en salmónidos introducidos en lagos del sur de Chile: aspectos patológicos, relación con infección humana, animales domésticos y aves piscívoras. *Archivos de Medicina Veterinaria*, 23: 165-183.
- Torres P, A Contreras, J Revenga & N Fritz 1993. Helminth parasites in fishes from Valdivia and Tornagaleones river estuaries in the south of Chile. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 88: 491-492.
- Torres P, W Gesche, A Montefusco, JC Miranda, P Dietz & R Huijse 1998. Diphyllbothriosis humana y en peces del lago Riñihue, Chile: efecto de la actividad educativa, distribución estacional y relación con sexo, talla y dieta de los peces. *Archivos de Medicina Veterinaria*, 30: 31-45.
- Torres P, E Aedo, L Figueroa, I Sigmund, R Silva, N Navarrete, S Puga & S Marín 2000. Infección por helmintos parásitos en salmón coho *Oncorhynchus kisutch*, durante su retorno al río Simpson, Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 55: 31-35.
- Torres P, JC Lopez, V Cubillos, C Lobos & R Silva 2002. Visceral diphyllbothriosis in a cultured rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss* (Walbaum), in Chile. *Journal of Fish Diseases*, 25: 375-379.
- Valdivia IM, RA Chávez & ME Oliva 2007. Metazoan parasites of *Engraulis ringens* as tools for stock discrimination along the Chilean coast. *Journal of Fish Biology*, 70: 1504-1511.
- Vales, DG, NA García, EA Crespo & JT Timi 2011. Parasite of a marine benthic fish in the Southwestern Atlantic: searching for geographical recurrent patterns of community structure. *Parasitology Research*, 108: 261-262.
- Vásquez-Ruiz CE & C Jara-Campos 2012. Prevalencia e intensidad parasitaria en *Coryphaena hippurus* y *Mugil cephalus* (Teleostei) desembarcados en los puertos Salaverry y Paita (Peru). *Sciéndo*, 15: 22-32.

- Vergara LA & M George-Nascimento 1982. Contribución al estudio del parasitismo en el congrio colorado *Genypterus chilensis* (Guichenot, 1848). Boletín Chileno de Parasitología, 37: 9-14.
- Vicente JJ, R Magalhães Pinto & O Aguilera 1989. On *Dichelyne (Cucullanellus) elongatus* (Tornquist, 1931) Petter, 1974: South American correlated species (Nematoda, Cucullanidae) and some other helminthes of *Micropogonias furnieri* (Desmarest, 1823) (Pisces, Sciaenidae). Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 84: 357-361.
- Videira M, M Velasco, L Dias, P Matos, HDF Almeida, ML Costa, SC São Clemente & E Matos 2013. *Gobioides broussonnetii* (Gobiidae): a new host for *Pterobothrium crassicolle* (Trypanorhyncha) on Marajó Island, northern Brazil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinaria, 22: 398-401.
- Villalba C & J Fernández 1985. Parásitos de *Mola ramsayi* (Giglioli, 1883) (Pisces: Molidae) en Chile. Boletín de la Sociedad de Biología de Concepción, 56: 71-78.
- Whittaker FH & J Carvajal 1980. Scanning electron microscopy of scolices of some cestodes from elasmobranchs. Proceedings of the Helminthological Society of Washington, 47: 256-259.
- Wojciechowska A 1990. *Pseudanthobothrium shetlandicum* sp. n. and *P. notogeorgianum* sp. n. (Tetraphyllidea) from rays in the regions of the South Shetlands and South Georgia (Antarctic). Acta Parasitologica Polonica, 35: 181-186.
- Wojciechowska A 1991. Some tetraphyllidean and diphyllidean cestodes from Antarctic batoid fishes. Acta Parasitologica Polonica, 36: 69-74.
- Wolffhügel K 1949. ¿Es autóctono el *Diphyllobothrium* en Chile? Boletín de la Sociedad de Biología de Concepción, 24: 85-89.
- Yañez P 1950. Observación de un *Dibothriorhynchus* parásito del azulejo. Revista de Biología Marina, 2: 165-166.
- Zamparo D, DR Brooks & R Barriga 1999. *Pararhinebothroides hobergi* n. gen., n. sp. (Eucestoda: Tetraphyllidea) in *Urobatis tumbesensis* (Chondrichthyes: Myliobatiformes) from coastal Ecuador. Journal of Parasitology, 85: 534-539.



# **Capítulo VIII**

**NEMATODA**





## **NEMATODA**

**Cláudia Portes Santos  
Karina Corrêa Lopes  
David Ian Gibson**

O Filo Nematoda é um dos mais abundantes e diversificados entre os metazoários com espécies de vida livre ou parasitária. As espécies de vida livre são encontradas em ambientes marinhos, dulcícolas ou terrestres, enquanto as formas parasitárias são encontradas tanto em plantas como em animais. Os Nematoda apresentam simetria bilateral, são normalmente dióicos, com corpo usualmente filiforme, cilíndrico e sem segmentação. Suas principais características incluem um pseudoceloma, um trato digestório geralmente completo com boca e ânus e uma parede do corpo consistindo de uma camada externa com cutícula sem cílios e camadas de músculos longitudinais internos. Possuem ao longo do corpo quatro cordões hipodermis, onde se encontram os canais excretores e cordões nervosos principais. O poro excretor geralmente se encontra na região anterior do corpo e o anel nervoso na altura do esôfago. Não há sistema circulatório nem respiratório.

Os Nematoda parasitas de animais ocorrem em todos os grupos de invertebrados e vertebrados. Têm cinco estádios no ciclo de vida, sendo quatro tipos de larvas e a fase adulta, que se diferenciam através de mudas cuticulares. É comum que a primeira e a segunda muda ocorram ainda dentro do ovo. O Filo está dividido em duas classes, Adenophorea e Secernentea. Grandes diferenças entre os grupos refletem a presença e ausência de pequenas estruturas sensoriais (fasmídeos) na cauda e a natureza do sistema excretor. Há ainda uma diferença biológica fundamental nos parasitos, pois, nos Adenophorea, o primeiro estágio larvar é infectante para o hospedeiro definitivo (final), enquanto nos Secernentea será o terceiro estágio larvar.

O ciclo de vida das formas parasitárias pode ser direto ou indireto. Ciclos de vida diretos podem envolver a ingestão de ovos ou larvas junto ao alimento ou, em alguns casos, a penetração direta da larva através da pele. Ciclos de vida indiretos geralmente utilizam pequenos invertebrados como hospedeiros intermediários, mas algumas vezes vertebrados (ou invertebrados maiores) podem atuar como hospedeiros intermediários ou paratênicos. Tais larvas usualmente ocorrem encistadas nos tecidos dos hospedeiros intermediários. A maioria dos Nematoda parasitas de vertebrados ocorre no tubo digestório; os de outras partes do corpo requerem migração de larvas através do corpo para alcançarem estes sítios. Qualquer que seja o modo de transmissão utilizado, a chance de um ovo ou larva se desenvolver em adulto é muito pequena, mas pode ser compensada por uma grande produção de ovos. Muitos Nematoda parasitas de peixes podem usar outros peixes como segundos hospedeiros intermediários ou paratênicos. De modo semelhante, os peixes podem atuar como hospedeiros intermediários ou paratênicos de parasitos que ocorrem como adultos em aves e mamíferos marinhos piscívoros. A ingestão é o modo usual de transmissão para os peixes.

Embora os peixes tenham evoluído para se adaptar a certo nível de parasitismo, a patogenicidade nos hospedeiros definitivos varia consideravelmente, sendo em geral dependente do tamanho da infestação. Os cucullanídeos, por exemplo, que apresentam na

região anterior fortes dentes ou estruturas esclerotizadas, podem causar danos consideráveis ao se prenderem ao hospedeiro.

As características usadas para a identificação variam de acordo com o grupo, mas a natureza do esôfago, a forma da região anterior com lábios, papilas, dentes, e a forma da cauda do macho estão entre as mais importantes. Para identificação específica, devem ser observadas as estruturas da cauda dos machos como o arranjo das papilas, a forma e tamanho dos espículos e gubernáculo, e, na fêmea, a posição da vulva.

Atualmente, a classificação morfológica mais usada está baseada nas chaves 'Keys to the Nematode Parasites of Vertebrates', publicada em uma série de 10 livretos. Essa série foi reeditada em um único volume (Anderson *et al.* 2009), com a última atualização feita por Gibbons (2010). Esses volumes incluem as chaves até gênero. Em contrapartida, uma classificação com base molecular pode ser encontrada no trabalho Ley & Blaxter (2002). O livro sobre Nematoda Parasitas de Peixes Neotropicais de Água Doce (Moravec, 1998) pode também ser útil para entrar nas chaves de diferentes grupos, assim como a Checklist de Nematoda de Peixes Marinhos e de Água Doce do Brasil, publicada por Luque *et al.* (2011).

Neste capítulo, tentamos incluir informações sobre o maior número possível de referências publicadas sobre Nematoda parasitas de peixes marinhos da América do Sul, mas certamente algumas informações podem não ter sido encontradas. As buscas foram feitas nos bancos de dados do *Host-Parasite Catalogue* do *The Natural History Museum* de Londres (1920 a 2003), *Zoological Records*, *Biological Abstracts*, *Helminthological Abstracts*, *Web of Knowledge*, *Scielo* e *Google Scholar*. A classificação utilizada foi a de Moravec (1998, 2006), Anderson *et al.* (2009) e Gibbons (2010), com algumas modificações baseadas em referências recentes. Os Nematoda estão ordenados por famílias e espécies em ordem alfabética.

### **Família Acanthocheilidae Wülker, 1929**

*Acanthocheilus bicuspis* (Wedl, 1855)

**Peru** – *Mustelus dorsalis*, *M. mento*, *Triakis maculata*, estômago (Tantaleán 1991).

*Acanthocheilus* sp.

**Peru** – *Mustelus dorsalis* (Tantaleán *et al.* 1982).

*Pseudanisakis sulamericana* Santos, Lent & Gibson, 2004

**Brasil** – *Psammobatis extenta*, *Rioraja agassizii*, intestino, Rio de Janeiro (Santos *et al.* 2004; Muniz-Pereira *et al.* 2009; Luque *et al.* 2011).

*Pseudanisakis tricupola* Gibson, 1973

**Argentina** – *Zearaja chilensis* (= *Sympterygia bonapartei*), válvula espiral (Tanzola *et al.* 1998).

**Chile** – *Dipturus chilensis*, estômago (Fernández & Villalba 1985; Muñoz & Olmos 2008).

### **Família 'Ascarididae'\***

**Brasil** – *Angusticaecum* sp. (incerta saedis), *Centropomus parallelus*, intestino, Rio de Janeiro (Lamothe-Argumedo *et al.* 1996; Luque *et al.* 2011).

*Porrocaecum jardimfreirei* Fortes, 1981 (*incertae sedis; espécie inquirenda*)

**Brasil** – *Cathorops agassizii*, *Genidens barbuis*, intestino, Rio Grande do Sul (Fortes 1981; Moravec 1998).

*Porrocaecum paivai* Motta & Gomes, 1968 (*incertae sedis; espécie inquirenda*)

**Brasil** – *Scomberomorus cavalla*, intestino, Fortaleza (Motta & Gomes 1968; Vicente *et al.* 1985; Luque *et al.* 2011).

*Porrocaecum* sp. (*incertae sedis*)

**Brasil** – *Chaetodipterus faber*, *Selene vomer*, intestino, Macaé, Rio de Janeiro (Vicente & Santos 1973; Vicente *et al.* 1985; Luque *et al.* 2011).

\* Parece provável que todos os registros de ascaridídeos de peixes marinhos possam ser identificações equivocadas.

### **Família Acuariidae** Railliet, Henry & Sisoff, 1912

*Cosmocephalus obvelatus* (Creplin, 1825) larva

**Argentina** – *Odontesthes nigricans*, *O. smitti*, cavidade abdominal, fígado (Carballo *et al.* 2011, 2012).

*Cosmocephalus* sp. (larva)

**U.K.** – *Eleginops maclovinus*, intestino, Ilhas Falkland (Brickle & Mackenzie 2007).

### **Família Anisakidae** Railliet & Henry, 1912

*Anisakis pegreffii* Campana-Rouget & Biocca, 1955 (larva)

**Brasil** – *Thunnus thynnus*, mesentério (Mattiucci *et al.* 2002; Mattiucci & Nascetti 2006; Luque *et al.* 2011).

**U.K.** – *Merluccius hubbsi*, Ilhas Falkland (Mattiucci *et al.* 1997).

*Anisakis physeteris* (Baylis, 1923) (larva)

**Brasil** – *Auxis thazard*, *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), mesentério, intestino, estômago, Rio de Janeiro (Knoff *et al.* 2007; Iñiguez *et al.* 2009; Luque *et al.* 2011).

**Chile** – *Dissostichus eleginoides*, *Macruronus magellanicus*, *Paralichthys adspersus*, *Trachurus murphyi*, musculatura, mesentério (Torres *et al.* 1993; Oliva *et al.* 1996; Rodríguez & George-Nascimento 1996; Oliva 1999; Muñoz & Olmos 2008).

**Peru** – *Coryphaena hippurus*, *Macruronus magellanicus*, *Sarda chilensis* (= *Sarda sarda chilensis*), *Scomber japonicus*, *Trachurus murphyi*, superfície visceral, fígado (Cabrera & Tantaleán 1995; Pérez *et al.* 1999; Cabrera & Suarez-Ognio 2002; Cabrera *et al.* 2002).

*Anisakis simplex* (Rudolphi, 1809) (*sensu lato*) (larva)

**Argentina** – *Cynoscion guatucupa*, *Dissostichus eleginoides*, *Engraulis anchoita*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius hubbsi*, *Micromesistius australis*, *Paralichthys patagonicus*, *Percophis brasiliensis*, *Pinguipes brasilianus*, *Pseudopercis semifasciata*, *Raneya brasiliensis*, *Scomber japonicus*, *Trachurus lathami*, cavidade abdominal, fígado,

mesentério (Grabda 1978; MacKenzie & Longshaw 1995; Sardella & Timi 1999, 2001, 2004; Anon 2001; Timi *et al.* 2001b, 2005, 2008; Klimpel *et al.* 2001; Timi 2003, 2007; Timi & Poulin 2003; Incorvaia & Hernandez 2006; Braicovich & Timi 2008; Vales *et al.* 2010; Alarcos & Timi 2012; Braicovich *et al.* 2012; Cantatore & Timi 2014).

**Brasil** – *Cynoscion guatucupa*, *Engraulis anchoita*, *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Lophius gastrophysus*, *Paralichthys isosceles*, *Trachurus lathami*, mesentério, estômago, serosa do estômago, intestino, cavidade abdominal, Rio de Janeiro (Timi 2007; Felizardo *et al.* 2009a; Knoff *et al.* 2007, 2009, 2013; Luque *et al.* 2011; Braicovich *et al.* 2012).

**Chile** – *Aphos porosus*, *Clupea bentincki* (*Strangomera bentincki*), *Dissostichus eleginoides*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *M. gayi*, *Paralichthys microps*, *Prolatilus jugularis*, *Trachurus murphyi*, cavidade celomática, musculatura (Cattan & Carvajal 1984; Carvajal & Cattan 1985; Torres *et al.* 1993, 2000a; González & Carvajal 1994; MacKenzie & Longshaw 1995; Rodríguez & George-Nascimento 1996; Oliva, 1999, 2013; Klimpel *et al.* 2001; Sepúlveda *et al.* 2004; Muñoz & Olmos 2008).

**Colômbia** – *Merluccius gayi*, musculatura (Olivero-Verbel & Avila 2008).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, *Paralonchurus peruanus*, *Scomber japonicus*, *Sciaena deliciosa*, *Trachurus murphyi*, fígado, superfície visceral (Tantaleán & Huiza 1993; Sarmiento *et al.* 1999; Pérez *et al.* 1999; Chero *et al.* 2014; Cruces *et al.* 2014).

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Macrourus carinatus*, *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, *Micromesistius australis*, Ilhas Falkland (Grabda 1978; Gaevskaya & Rodyuk 1988; Gaevskaja *et al.* 1990; MacKenzie & Longshaw 1995; Klimpel *et al.* 2001).

**Uruguai** – *Cynoscion guatucupa*, *Engraulis anchoita*, *Merluccius hubbsi*, *Percophis brasiliensis*, *Scomber japonicus*, mesentério (Anon 2001; Timi *et al.* 2001b, 2005; Timi 2007; Braicovich & Timi 2008).

#### ***Anisakis typica* (Diesing, 1860) (larva)**

**Brasil** – *Auxis thazard* (= *Auxis thazard thazard*), *Thunnus thynnus*, *Trichiurus lepturus*, intestino (Mattiucci *et al.* 2000, 2002; Mogrovejo & Santos 2002; Mattiucci & Nascetti 2006; Iñiguez *et al.* 2009; Luque *et al.* 2011; Borges *et al.* 2012).

#### ***Anisakis* sp. (larva)**

**Argentina** – *Acanthistius brasiliensis*, *Cheilodactylus bergi*, *Conger orbignyanus*, *Cynoscion guatucupa*, *Engraulis anchoita*, *Cheilodactylus bergi*, *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Helicolenus lahillei* (= *Helicolenus dactylopterus lahillei*), *Macrodon ancylodon*, *Merluccius hubbsi*, *Micropogonias furnieri*, *Mullus argentinae*, *Odontesthes nigricans*, *O. smitti*, *Paralichthys* sp., *P. patagonicus*, *Percophis brasiliensis*, *Pinguipes brasiliensis*, *Pomatomus saltatrix*, *Prionotus nudigula*, *Pseudopercis semifasciata*, *Raneya brasiliensis*, *Scomber japonicus*, *Sebastes oculatus*, *Seriolella porosa*, *Stromateus brasiliensis*, *Trachurus lathami*, *Umbrina canosai*, *Urophycis brasiliensis*, musculatura, cavidade do corpo (Longshaw & MacKenzie 1993; Sardella *et al.* 1995, 1998; Sardella & Timi 1996; Cremonte & Sardella 1997; Incorvaia & Díaz de Astarloa 1998; Herreras *et al.* 2000; Sardella & Timi 2001; González *et al.* 2006; Oliva *et al.* 2008b; Guagliardo *et al.* 2009; Lanfranchi & Sardella 2010; Carballo *et al.* 2011; Guagliardo *et al.* 2014).

**Brasil** – *Aluterus monoceros*, *Bagre bagre*, *Balistes vetula*, *Brevoortia aurea*, *Caranx latus*, *Carcharhinus signatus*, *Coryphaena hippurus*, *Cynoscion guatucupa*, *Dipturus trachyderma*, *Euthynnus alleteratus*, *Galeorhinus galeus* (= *Galeorhinus vitaminicus*),

*Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Heptranchias perlo*, *Hexanchus griseus*, *Katsuwonus pelamis*, *Lutjanus purpureus*, *Macrodon ancylodon*, *Merluccius hubbsi*, *Micropogonias furnieri*, *Mullus argentinae*, *Mustelus canis*, *Nebris microps*, *Pagrus pagrus*, *Paralichthys isosceles*, *Percophys brasiliensis*, *Pomatomus saltatrix*, *Prionotus punctatus*, *Pseudopercis numida*, *Scomber japonicus*, *S. scombrus*, *Selene setapinnis*, *Sphyaena guachancho*, *Squalus megalops*, *Trichiurus lepturus*, *Urophycis mystacea* (= *Urophycis mystaceus*), mesentério, musculatura, intestino, estômago, fígado, válvula espiral, Paraná, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul, São Paulo, Santa Catarina (Rêgo & Santos 1983; Rêgo *et al.* 1983; Vicente *et al.* 1985; Barros & Amato 1993; São Clemente *et al.* 1994, 1995a; Marques *et al.* 1995; Santos *et al.* 1996c; Barros & Cavalcanti 1998; Luque & Chaves 1999; Silva *et al.* 2000a,b; Luque & Alves 2001; Knoff *et al.* 2001, 2003, 2004, 2007; Abdallah *et al.* 2002; Alves *et al.* 2002b, 2003, 2005; Luque *et al.* 2002, 2008, 2010, 2011; Paraguassú *et al.* 2000, 2002; Cordeiro & Luque 2004; Tavares *et al.* 2004b; Bicudo *et al.* 2005a,b; Padovani *et al.* 2005; Alves & Luque 2006; Tavares & Luque 2006; Oliva *et al.* 2008b; Muniz-Pereira *et al.* 2009; Saad & Luque 2009; Dias *et al.* 2010, 2011; Pérez *et al.* 2012; Fontenella *et al.* 2013).

**Chile** – *Aphos porosus*, *Bassango albescens* (= *Pseudoxenomystax albescens*), *Brama australis*, *Bythaelurus canescens* (= *Halaelurus canescens*), *Cilus gilberti*, *Coelorhynchus aconagua*, *C. chilensis*, Congridae gen. sp., *Dissostichus eleginoides*, *Echinorhinus cookei*, *Eleginops maclovinus*, *Engraulis ringens*, *Genypterus blacodes*, *G. chilensis*, *G. maculatus*, *Genypterus* sp., *Halaelurus conescens*, *Helicolenus lengerichi*, *Hippoglossina macrops*, *Lampris guttatus*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *M. gayi gayi*, *Micromesistius australis*, *Micropogonias furnieri*, *Notacanthus sexspinis*, *Notothenia* sp., *Paralabrax humeralis*, *Paralichthys adspersus*, *P. microps*, *Paranotothenia magellanica*, *Percophys brasiliensis*, *Pinguipes chilensis*, *Sciaena deliciosa*, *Scomber japonicus*, *Sebastes oculatus*, *Squalus acanthias*, *Sympterygia brevicaudata* (= *Psammobatis caudispina*), *Thyrsites atun*, *Trachipterus altivelis*, *Trachurus murphyi*, cavidade celomática, estômago (Cattan & Videla 1976; Torres & González 1978; Torres *et al.* 1978, 1981, 1983, 1993, 2014; Carvajal *et al.* 1979; George-Nascimento & Carvajal 1980; Vergara & George-Nascimento 1982; Oliva 1982, 1994; George-Nascimento *et al.* 1983, 2002; George-Nascimento & Huet 1984; Fernández 1985; Fernández & Villalba 1985; George-Nascimento & Iriarte 1989; Riffo 1990, 1991, 1994a, 1994b, 1995; Riffo & George-Nascimento 1992; Longshaw & MacKenzie 1993; George-Nascimento & Arancibia 1992, 1994; George-Nascimento 1996, 2000; Oliva *et al.* 1996, 2008a,b; Balboa & George-Nascimento 1998; González & Acuña 1998, 2000; Riffo & Nuñez 2000; Rodríguez *et al.* 2000; Garcías *et al.* 2001; González *et al.* 2001, 2006, 2008; Klimpel *et al.* 2001; Oliva & Ballón 2002; Oliva & González 2004; González & Poulin 2005a,b; Chavez *et al.* 2007, 2012; Valdivia *et al.* 2007; Pardo-Gandarillas *et al.* 2008; Muñoz & Olmos 2008; Cortés & Muñoz 2008; Niklitschek *et al.* 2010; Henríquez *et al.* 2011; Pena-Rehbein & de los Rios-Escalante 2012; MacKenzie *et al.* 2013; Henríquez & González 2014).

**Peru** – *Cynoscion analis*, *Galeichthys peruvianus*, *Lophius gastrophysus*, *Merluccius gayi peruanus*, *Mustelus dorsalis*, *Paralichthys adspersus*, *Paralonchurus peruanus*, *Peprilus snyderi*, *Polyclemus peruanus*, *Prionace glauca*, *Sardinops sagax*, *Sciaena deliciosa*, *Sebastes oculatus*, *Scomber japonicus* (= *Scomber japonicus peruanus*), *Scorpaena russula*, *Seriolaella violacea*, *Trachurus murphyi*, estômago, gônadas, intestino, peritônio, superfície visceral, cavidade celômica (Tantaleán 1972; Duran & Oliva 1980; Tantaleán *et al.* 1982;

Luque 1991; Luque *et al.* 1991; Tantaleán & Huiza 1994; Sarmiento *et al.* 1999; González *et al.* 2006; Saad *et al.* 2012; Ñacari & Sánchez 2014; Chero *et al.* 2014b,d).

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Eleginops maclovinus*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *Micromesistius australis*, mesentério, coração, cavidade celomática, gônadas, fígado, Ilhas Falkland (D'Amelio *et al.* 1993; Longshaw & MacKenzie 1993; George-Nascimento & Arancibia 1994; Klimpel *et al.* 2001; Brickle & Mackenzie 2007; Niklitschek *et al.* 2010; Brown *et al.* 2013; MacKenzie *et al.* 2013).

**Uruguai** – *Cynoscion striatus*, *Merluccius hubbsi*, *Trichiurus lepturus* (Botto *et al.* 1976; Meneses & Leon 1991; Sardella & Timi 1996).

**Venezuela** – *Mugil curema* (*Mugil incilis?*), *Mugil liza*, mesentério, vísceras (Bandes *et al.* 2005).

**Anisakis sp.** larva tipo I *sensu* Berland (1961)

**Brasil** – *Katswonus pelamis*, mesentério, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2006; Luque *et al.* 2011).

**Chile** – *Trachurus murphyi* (George-Nascimento *et al.* 1983; George-Nascimento & Arancibia 1992, 1993; George-Nascimento 2000).

**Anisakis sp.** larva tipo II *sensu* Berland (1961)

**Brasil** – *Katswonus pelamis*, mesentério, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2006; Luque *et al.* 2011).

**Chile** – *Trachurus murphyi* (George-Nascimento & Arancibia 1992; George-Nascimento 2000).

**Contracaecum multipapillatum** (von Drasche, 1882) Lucker, 1941 (larva)

**Chile** – *Mugil cephalus*, rim (Fernández 1987; Muñoz & Olmos 2008).

**Colômbia** – *Mugil incilis*, vísceras, musculatura (Iglesias *et al.* 2011).

**Peru** – *Mugil cephalus*, vísceras (Iannacone & Alvarino 2009a).

**Contracaecum osculatum** (Rudolphi, 1802) (larva)

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, Ilhas Falkland (Gaevskaja *et al.* 1990; Klimpel *et al.* 2001).

**Contracaecum pelagicum** Johnston & Mawson, 1942 (larva)

**Argentina** – *Engraulis anchoita*, trato digestivo (Garbin *et al.* 2013).

**Contracaecum sp.** (larva)

**Argentina** – *Acanthistius brasiliensis*, *Conger orbignianus*, *Cynoscion guatucupa*, *Dissostichus eleginoides*, *Engraulis anchoita*, *Genypterus blacodes*, *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, *Odontesthes bonariensis*, *O. nigricans*, *O. smitti*, *Paralichthys isosceles*, *P. orbignyanus*, *P. patagonicus*, *Percophis brasiliensis*, *Porichthys porosissimus*, *Scomber japonicus*, *Stromateus brasiliensis*, *Sympterygia bonapartei* (= *Sympterygia bonapartei*), *Xystreureys rasile*, *Trachurus lathami*, *Urophycis brasiliensis*, mesentério, intestino, estômago, musculatura, vísceras, válvula espiral (MacKenzie & Longshaw 1995; Cremonte & Sardella 1997; Incorvaia & Díaz de Astarloa 1998; Sardella *et al.* 1998; Tanzola *et al.* 1997, 1998; Sardella & Timi 1996, 1999, 2001, 2004; Timi & Sardella 1999; Tanzola &

Guagliardo 2000; Klimpel *et al.* 2001; Timi *et al.* 2001b, 2005; Timi 2003, 2007; Timi & Poulin 2003; Braicovich & Timi 2008; Lanfranchi & Sardella 2010; Carballo *et al.* 2011; Alarcos & Timi 2012; Braicovich *et al.* 2012; Drago 2012; Timi & Lanfranchi 2013; Pereira *et al.* 2014).

**Brasil** – *Aluterus monoceros*, *Auxis thazard*, *Balistes capriscus*, *B. vetula*, *Brevoortia aurea*, *Carcharhinus brachyurus*, *C. signatus*, *Caranx hippos*, *C. latus*, *Cephalopholis fulva*, *Centropomus undecimalis*, *Coryphaena hippurus*, *Cynoscion guatucupa*, *Dactylopterus volitans*, *Diapterus rhombeus*, *Dipturus trachyderma*, *Epinephelus marginatus*, *Euthynnus alleteratus*, *Galeorhinus galeus* (= *Galeorhinus vitaminicus*), *Genidens barbatus* (= *Netuma barba*), *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Heptranchias perlo*, *Hexanchus griseus*, *Lophius gastrophysus*, *Lutjanus purpureus*, *L. synagris*, *Macrodon ancylodon*, *Menticirrhus americanus*, *Micropogonias furnieri*, *Mullus argentinae*, *Mustelus canis*, *M. schmitti*, *Oligoplites palometa*, *O. saliens*, *O. saurus*, *Pagrus pagrus*, *Paralichthys isosceles*, *Paralonchurus brasiliensis*, *Parona signata*, *Peprilus paru*, *Percorophis brasiliensis*, *Pomatomus saltatrix*, *Priacanthus arenatus*, *Pseudopercis numida*, *Sarda sarda*, *Scomber japonicus*, *Scomberomorus brasiliensis*, *Scyliorhinus haeckelii* (= *Scyliorhinus haeckeli*), *Selene setapinnis*, *Sphyrna zygaena*, *Squatina* sp., *Trachurus lathami*, *Trichiurus lepturus*, *Urophycis brasiliensis*, *U. mystacea* (= *Urophycis mystaceus*), mesentério, fígado, intestino, cecos, bexiga natatória, cavidade geral, Santa Catarina, Paraná, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul, São Paulo (Vicente & Fernandes 1978; Rêgo & Santos 1983; Vicente *et al.* 1985; Barros & Amato 1993; Barros 1994; São-Clemente *et al.* 1994, 1995a,b; Marques *et al.* 1995; Takemoto *et al.* 1996; Barros & Cavalcanti 1998; Alves & Luque 1999, 2000, 2001a,b, 2006; Chaves & Luque 1999; Luque & Chaves 1999; Luque *et al.* 2000a, 2002, 2003, 2011; Paraguassú *et al.* 2000, 2002; Silva *et al.* 2000a,b; Knoff *et al.*, 2001, 2007; Luque & Alves 2001; Silva & Clemente 2001; Abdallah *et al.* 2002; Mogrovejo & Santos 2002; Ribeiro *et al.* 2002; Cordeiro & Luque 2004; Tavares *et al.*, 2001, 2004b; Alves *et al.* 2002b,c, 2003, 2004, 2005; Cordeiro & Luque 2005b; Tavares & Luque 2004a,b, 2006; Azevedo *et al.* 2007; Oliva *et al.* 2008b; Felizardo *et al.* 2009a; Muniz-Pereira *et al.* 2009; Dias *et al.* 2010; Saad & Luque 2009; Martins 2011; Braicovich *et al.* 2012; Saad *et al.* 2012; Fontenelle *et al.* 2013; Roubbedakis *et al.* 2013; Pereira *et al.* 2014).

**Chile** – *Aplochiton taeniatus*, *Bovichtus chilensis*, *Brachygalaxias bullocki*, *Brama australis*, *Cheirodon australe*, *Cilus gilberti*, *Eleginops maclovinus*, *Galaxias maculatus*, *Genypterus blacodes*, *G. chilensis*, *Macruronus magellanicus*, *Meinertia gaudichaudii*, *Merluccius australis*, *M. gayi*, *Micromesistius australis*, *Nezumia pulchella*, *Normanichthys crokeri*, *Notothenia angustata*, *Odontesthes regia* (= *Austromeniidae laticlava*), *Oncorhynchus kisutch*, *O. mykiss*, *Oplegnathus insignis*, *Patagonotothen cornucola*, *Percilia gillissi*, *Salmo trutta*, *Scomber japonicus*, *Sebastes oculatus*, *Trachurus murphyi*, cavidade celomática, trato digestivo, intestino, estômago (Oliva 1982; Vergara & George-Nascimento 1982; Fernández 1985; Torres & Cubillos 1987; George-Nascimento & Arancibia 1992, 1994; Longshaw & MacKenzie 1993; González & Carvajal 1994; Torres *et al.* 1981, 1988, 1990a, 1993; Riffo 1994a,b; MacKenzie & Longshaw 1995; George-Nascimento 1996, 2000; Balboa & George-Nascimento 1998; Rodríguez *et al.* 2000; Garcías *et al.* 2001; Klimpel *et al.* 2001; George-Nascimento *et al.* 2002; Muñoz *et al.* 2002; Sepúlveda *et al.* 2004; Alves *et al.* 2005; Bravo *et al.* 2007; Muñoz & Olmos 2008; Niklitschek *et al.* 2010; Henriquez *et al.* 2011; Chavez *et al.* 2012).



**Colômbia** – *Caranx hippos*, *Centropomus undecimalis*, *Mugil incilis*, *Sciades herzbergii*, intestino, fígado, mesentério (Olivero-Verbel & Avila 2008; Olivero-Verbel *et al.* 2011, 2013; Bustos-Montes *et al.* 2012).

**Peru** – *Brama japonica*, *Meluccius gayi peruanus*, *Mugil cephalus*, *M. curema*, *Sardinops sagax*, *Scomber japonicus*, mesentério, superfície visceral, rim (Armas 1979; Tantaleán *et al.* 1982; Tantaleán & Huiza 1994; Pérez *et al.* 1999; Sarmiento *et al.* 1999; Iannacone & Alvarino 2013; Chero *et al.* 2014b; Cruces *et al.* 2014).

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Eleginops maclovinus*, *Macrourus carinatus*, *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, *Micromesistius australis*, intestino, estômago, fígado, baço, mesentério, Ilhas Falkland (Gaevskaya & Rodyuk 1988; Gaevskaya *et al.* 1990; Longshaw & MacKenzie 1993; George-Nascimento & Arancibia 1994; MacKenzie & Longshaw 1995; Klimpel *et al.* 2001; Brickle & MacKenzie 2007; Niklitschek *et al.* 2010).

**Uruguai** – *Cynoscion guatucupa*, *Engraulis anchoita*, *Merluccius hubbsi*, *Percophis brasiliensis*, *Scomber japonicus*, mesentério (Sardella & Timi 1996; Timi *et al.* 2001b, 2005; Timi 2007; Braicovich & Timi 2008).

**Venezuela** – *Eugerres plumieri*, *Mugil curema*, *M. liza*, musculatura, mesentério, órgãos viscerais (Bandes *et al.* 2005; Bracho-Espinoza *et al.* 2013).

**Goezia** sp.

**Brasil** – *Auxis thazard*, *Macrodon ancylodon*, estômago, intestino, Rio de Janeiro, Pará (Mogrovejo & Santos 2002; Fujimoto *et al.* 2012).

***Hysterothylacium aduncum*** (Rudolphi, 1802)

**Argentina** – *Conger orbignyanus*, *Cynoscion guatucupa*, *Dissostichus eleginoides*, *Engraulis anchoita*, *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, *Micromesistius australis*, *Paralichthys isosceles*, *Percophis brasiliensis*, *Pinguipes brasilianus*, *Prionotus nudicola*, *Pseudopercis semifasciata*, *Raneya brasiliensis*, *Scomber japonicus*, *Trachurus lathami*, *Urophycis brasiliensis*, *Xystreurys rasile*, musculatura, vísceras, estômago, intestino (Grabda 1978; MacKenzie & Longshaw 1995; Navone *et al.* 1998; Sardella *et al.* 1997, 1998; Klimpel *et al.* 2001; Timi *et al.* 2001b, 2008; Timi & Poulin 2003; Timi & Lanfranchi, 2009a, b, 2013; Sardella & Timi 1999, 2001, 2004; Incorvaia & Hernandez 2006; Timi 2003, 2007; Braicovich & Timi 2008; Lanfranchi & Sardella 2010; Valet *et al.* 2010; Alarcos & Timi 2012; Braicovich *et al.* 2012; Pereira *et al.* 2014).

**Brasil** – *Clupea benticki* (= *Strangomera benticki*), *Cynoscion guatucupa*, *Lophius gastrophysus*, *Merluccius hubbsi*, *Scomber japonicus*, serosa do estômago, intestino, cavidade abdominal (Timi 2007).

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, *Hypsoblennius sordidus*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *Micromesistius australis*, *Nezumia pulchela*, *Normanichthys crokeri*, *Odontesthes regia*, *Onchorhynchus kisutch*, *O. mykiss*, *Prolatilus jugularis*, *Salmo salar*, *Trachurus murphi*, cavidade celomática, estômago, trato digestivo (González & Carvajal 1994, 1995; Carvajal *et al.* 1996; González 1998; Klimpel *et al.* 2001; Sepúlveda *et al.* 2004; Torres & Soto 2004; Muñoz & Olmos 2008; Torres *et al.* 2010; Henriquez *et al.* 2011; Chavez *et al.* 2012; MacKenzie *et al.* 2013).

**Peru** – *Sarda chilensis* (= *Sarda sarda chilensis*) (Sarmiento *et al.* 1999; Pérez *et al.* 1999).

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Macrourus carinatus*, *Macruronus magellanicus*,

*Micromesistius australis*, vísceras, Ilhas Falkland (Grabda 1978; Gaevskaya & Rodyuk 1988; Gaevskaya *et al.* 1990; Klimpet *et al.* 2001; MacKenzie *et al.* 2013).

**Uruguai** – *Cynoscion guatucupa*, *Engraulis anchoita*, *Genypterus blacodes*, *Merluccius hubbsi*, *Percophis brasiliensis*, *Scomber japonicus* (Navone *et al.* 1998; Timi *et al.* 2001b; Timi 2007; Braicovich & Timi 2008).

***Hysterothylacium corrugatum*** Deardorff & Overstreet, 1981

**Ecuador** – *Xiphias gladius*, estômago (Deardorff & Overstreet 1981).

***Hysterothylacium deardorffoverstreetorum*** Knoff, Felizardo, Iñiguez, Maldonado, Torres, Magalhães Pinto & Gomes, 2012

**Argentina** – *Conger orbignyanus*, *Cynoscion guatucupa*, mesentério (Timi & Lanfranchi 2013; Cantatore & Timi 2014).

**Brasil** – *Cynoscion guatucupa*, *Paralichthys isosceles*, cavidade abdominal, musculatura, estômago, mesentério, intestino, serosas do coração, rim, fígado, ovário e baço, ovário, Angra dos Reis, Santa Catarina, Rio de Janeiro (Knoff *et al.* 2012; Fontinella *et al.* 2013).

***Hysterothylacium eurycheilum*** (Olsen, 1952) Deardorff & Overstreet, 1981

**Brasil** – *Epinephelus guttatus*, intestino, Rio de Janeiro (Rodrigues *et al.* 1971; Vicente *et al.* 1985; Luque *et al.* 2011).

***Hysterothylacium fortalezae*** (Klein, 1973) Deardorff & Overstreet, 1981

**Brasil** – *Harengula clupeola*, *Scomberomorus brasiliensis*, *S. cavalla*, *S. maculatus*, intestino, estômago, câmara branquial, gônadas, Bahia, Fortaleza, Rio Grande do Norte (Klein 1973; Guimarães & Cristófaró 1974; Deardorff & Overstreet 1981; Vicente *et al.* 1985; Luque *et al.* 2011; Cavalcanti *et al.* 2012).

***Hysterothylacium geschei*** Torres, Andrade & Silva, 1998

**Chile** – *Odontesthes mauleanum*, intestino (Torres *et al.* 1998b; Muñoz & Olmos 2008).

***Hysterothylacium reliquens*** (Norris & Overstreet, 1975)

**Brasil** – *Batrachoides surinamensis*, estômago, intestino (Deardorff & Overstreet 1981).

**Colômbia** – *Batrachoides pacific*, *B. boulengeri*, estômago, intestino (Deardorff & Overstreet 1981).

**Guyana** – *Batrachoides surinamensis*, estômago, intestino (Deardorff & Overstreet 1981).

***Hysterothylacium spirale*** Rossin, Datri, Incorvaia & Timi, 2011

**Argentina** – *Zenopsis conchifer*, intestino, cecos pilóricos (Rossin 2011).

***Hysterothylacium winteri*** Torres & Soto, 2004

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, intestino (Torres & Soto 2004; Muñoz & Olmos 2008; Henriquez *et al.* 2012).

***Hysterothylacium* sp.**

**Argentina** – *Acanthistius brasilianus*, *Conger orbignyanus*, *Cynoscion guatucupa*, *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, *Odontesthes bonariensis*, *Paralichthys isosceles*, *P.*

*patagonicus*, *Percophis brasiliensis*, *Pinguipes brasilianus*, *Prionotus nudigula*, *Scomber japonicus*, *Seriola lalandi*, *Stromateus brasiliensis*, *Trachurus lathami*, *Urophycis brasiliensis*, *Xystreureys rasile*, mesentério, musculatura, vísceras, cavidade do corpo (George-Nascimento & Arancibia 1995; MacKenzie & Longshaw 1995; Sardella & Timi 1996; Cremonte & Sardella 1997; Incorvaia & Díaz de Astarloa 1998; Klimpel *et al.* 2001; Timi *et al.* 2005, 2008, 2010; Braicovich & Timi 2008; Timi & Lanfranchi 2009b, 2013; Lanfranchi & Sardella 2010; Alarcos & Timi 2012; Braicovich *et al.* 2012; Drago 2012; Guagliardo *et al.* 2014; Pereira *et al.* 2014).

**Brasil** – *Anchoa marinii*, *A. tricolor*, *Archosargus rhomboidalis*, *Balistes vetula*, *Caranx latus*, *Ctenosciaena gracilicirrhus*, *Cynoscion guatucupa*, *Dactylopterus volitans*, *Genidens barbatus*, *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Gymnothorax moringa*, *Lophius gastrophysus*, *Lutjanus analis*, *Macrodon ancylodon*, *Menticirrus americanus*, *Merluccius hubbsi*, *Micropogonias furnieri*, *Pagrus pagrus*, *Paralichthys isosceles*, *Parona signata*, *Peprilus paru*, *Percophis brasiliensis*, *Pinguipes brasilianus*, *Prionotus punctatus*, *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, *Scomber japonicus*, *S. scombrus*, *Selene setapinnis*, *Trachurus lathami*, *Trichiurus lepturus*, *Tylosurus acus acus*, *Umbrina canosai*, *Uraspis secunda*, *Urophycis brasiliensis*, *U. mystacea*, intestino, cecos, estômago, cavidade celomática, musculatura, mesentério, fígado, baço, rim, serosa do coração, ovário, Alagoas, Angra dos Reis, Ceará, Bahia, Rio de Janeiro, Santa Catarina, Rio Grande do Norte, Rio Grande do Sul (Rêgo *et al.* 1985; Vicente *et al.* 1985; Eiras & Rêgo 1987; Vicente & Pinto 1999; Luque *et al.* 2000a, 2008, 2010, 2011; Paraguassú *et al.* 2000; Silva *et al.* 2000a,b; Luque & Alves 2001; Alves *et al.* 2002a, 2005; Sabas & Luque 2003; Cordeiro & Luque 2004; Pereira Jr. *et al.* 2004; Bicudo *et al.* 2005a,b; Cordeiro & Luque 2005a,b; Tavares *et al.* 2004a, 2005; Timi *et al.* 2005; Alves & Luque 2006; Tavares & Luque 2006, 2008; Azevedo *et al.* 2007; Knoff *et al.* 2007, 2012; Felizardo *et al.* 2009a,b; Muniz-Pereira *et al.* 2009; Saad & Luque 2009; Timi *et al.* 2010; Braicovich *et al.* 2012; Borges *et al.* 2012; Cardenas *et al.* 2012a; Saad *et al.* 2012; Cavalcanti *et al.* 2012; Knoff *et al.* 2013; Hermida *et al.* 2014; Pereira *et al.* 2014).

**Chile** – *Balistes australis*, *Cilus gilberti*, *Dissostichus eleginoides*, *Eleginops maclovinus*, *Engraulis ringens*, *Genypterus blacodes*, *Helicolenus lengerichi*, *Macruronus magellanicus*, *Meinertia gaudichaudii*, *Merluccius australis*, *M. gayi*, *Meuschenia australis* (= *Balistes australis*), *Micromesistius australis*, *Odontesthes mauleanum*, *Oncorhynchus kisutch*, *Paralabrax humeralis*, *Paralichthys adspersus*, *P. microps*, *Pseudopentaceros richardsoni*, *Scomber japonicus*, *Sebastes oculatus*, *Stromateus stellatus*, *Trachurus lathami*, *T. murphyi*, musculatura, cavidade celomática, trato digestivo (Torres *et al.* 1979, 1988, 1990a, 1993, 2000a; Fernández & Villalba 1985; Carvajal & González 1990; Riffo 1990, 1994a, 1995; Carvajal *et al.* 1991; George-Nascimento & Arancibia 1992, 1994; Riffo & George-Nascimento 1992; Longshaw & MacKenzie 1993; MacKenzie & Longshaw 1995; George-Nascimento 1996, 2000; Rodríguez & George-Nascimento 1996; Oliva *et al.* 1996; Balboa & George-Nascimento 1998; González & Acuña 1998, 2000; Oliva 1999; Rodríguez *et al.* 2000; Garcias *et al.* 2001, 2006; Klimpel *et al.* 2001; Oliva & Gonzalez 2004; González & Poulin 2005a,b; Muñoz & Olmos 2008; Oliva *et al.* 2008a; Niklitschek *et al.* 2010; Henríquez *et al.* 2011; Henríquez & González 2014; Pequeno *et al.* 2011; Braicovich *et al.* 2012; Chavez *et al.* 2012).

**Peru** – *Coryphaena hippurus*, *Peprilus snyderi*, *Stromateus stellatus* (Sarmiento *et al.* 1999; Cabrera *et al.* 2002; Cabrera & Suarez-Ognio 2002; Iannaccone *et al.* 2010a; Ñacari &

Sánchez 2014).

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Eleginops maclovinus*, *Merluccius australis*, *M. hubbsi*, *Micromesistius australis*, intestino, estômago, cecos pilóricos, mesentério, Ilhas Falkland (Longshaw & MacKenzie 1993; MacKenzie & Longshaw 1995; Klimpel *et al.* 2001; Brickle & MacKenzie 2007; Niklitschek *et al.* 2010; Brown *et al.* 2013).

**Uruguai** – *Cynoscion guatucupa*, *Merluccius hubbsi*, *Percophis brasiliensis*, *Trichiurus lepturus*, mesentério (Meneses & Leon 1991; Sardella & Timi 1996; Timi *et al.* 2005; Braicovich & Timi 2008).

**Venezuela** – *Mugil liza*, mesentério, órgãos viscerais (Bandes *et al.* 2005).

***Itheringascaris inquires*** (Linton, 1901) Deardorff & Overstreet, 1981

**Brasil** – *Rachycentron canadum*, estômago, intestino, cecos, Rio de Janeiro, Rio Grande do Norte (Pereira 1935; Travassos *et al.* 1963; Vicente *et al.* 1985; Luque *et al.* 2011).

***Lappetascaris lutjani*** Rasheed, 1965

**Brasil** – *Trachipterus jacksonensis* (= *T. arawatae*), estômago, Rio Grande do Sul (Vicente *et al.* 2002; Luque *et al.* 2011).

***Neogoezia*** sp.

**Venezuela** – *Kajikia albida* (= *Tetrapturus albidus*), tubo digestório (Bashirullah *et al.* 2005).

***Paranisakis*** sp.

**Venezuela** – *Kajikia albida* (= *Tetrapturus albidus*) tubo digestório (Bashirullah *et al.* 2005).

***Pseudoterranova cattani*** George-Nascimento & Urrutia, 2000 (larva)

**Argentina** – *Acanthistius patachonicus*, *Paralichthys patagonicus*, *Percophis brasiliensis*, *Prionotus nudigula*, *Pseudopercis semifasciata*, cavidade celomática, musculatura, órgãos viscerais, mesentério (Hernández-Orts *et al.* 2013; Timi *et al.* 2014).

**Chile** – *Cilus gilberti*, *Genypterus maculatus*, *Merluccius gayi*, *Paralichthys microps* (George-Nascimento & Llanos 1995; Garcías *et al.* 2001; Muñoz & Olmos 2008).

***Pseudoterranova decipiens*** (Krabbe, 1878) (*sensu lato*) (larva)

**Argentina** – *Acanthistius patachonicus*, *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Micromesistius australis*, *Paralichthys isosceles*, *Percophis brasiliensis*, *Prionotus nudigula*, *Pseudopercis semifasciata*, cavidade celomática, musculatura, órgãos viscerais, mesentério (Grabda 1978; Sardella *et al.* 1998; Klimpel *et al.* 2001; Hernández-Orts *et al.* 2013).

**Brasil** – *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), mesentério, estômago, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2002a; Knoff *et al.* 2007).

**Chile** – *Aphos porosus*, *Genypterus chilensis*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *M. gayi*, *Paralichthys adpersus*, *P. microps*, *Trachurus murphyi*, cavidade celomática, mesentério, musculatura (Torres *et al.* 1983b, 1993, 2000a; George-Nascimento & Arancibia 1992, 1994; González & Carvajal 1994; George-Nascimento 1996; Oliva *et al.* 1996; Oliva 1999; Cortes & Muñoz 2008; Muñoz & Olmos 2008).

**Peru** – *Scomber japonicus*, *Trachurus murphyi*, musculatura (Tantaleán & Huiza 1994; Sarmiento *et al.* 1999).

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Micromesistius australis*, musculatura, Ilhas Falkland (Grabda 1978; Gaevskaya *et al.* 1990).

***Pseudoterranova* sp.** (larva)

Sinônimo: **Phocanema** sp.

**Argentina** – *Conger orbignyanus*, *Merluccius hubbsi*, *Odontesthes nigricans*, *O. smitti*, *Paralichthys isosceles*, *P. patagonicus*, *Pinguipes brasiliensis*, *Pseudoperca semifasciata*, *Porichthys porosissimus*, *Raneya brasiliensis*, *Scomber japonicus*, *Xystreureys rasile*, mesentério, musculatura, cavidade celomática (Cremonte & Sardella 1997; Tanzola *et al.* 1997; Herreras *et al.* 2000; Sardella & Timi 1996, 2001, 2004; Timi *et al.* 2008; Carballo *et al.* 2011, 2012; Vales *et al.* 2010; Timi & Lanfranchi 2009a, 2012, 2013; Alarcos & Timi 2012).

**Brasil** – *Caranx hippos*, *C. latus*, *Galeorhinus galeus* (= *Galeorhinus vitaminicus*), *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Macrodon ancylodon*, *Micropogonias furnieri*, *Mustelus canis*, *M. schmitti*, *Pagrus pagrus*, *Pomatomus saltatrix*, *Priacanthus arenatus*, *Scomber japonicus*, *Squalus megalops*, *Trichiurus lepturus*, *Tylosurus acus acus* (= *Tylosurus acus*), mesentério, musculatura, válvula espiral, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul, Paraná, São Paulo (Rêgo & Santos 1983; Marques *et al.* 1995; São Clemente *et al.* 1995b; Luque & Chaves 1999; Luque *et al.* 2000a, 2011; Paraguassú *et al.* 2000, 2002; Silva *et al.* 2000a,b; Alves & Luque 2001a; Knoff *et al.* 2001, 2007; Luque & Alves 2001; Tavares *et al.* 2001, 2004a; Alves *et al.* 2002a,c; Muniz-Pereira *et al.* 2009; Martins 2011).

**Chile** – *Aphos porosus*, *Cilus gilberti*, *Eleginops maclovinus*, *Genypterus blacodes*, *G. chilensis*, *G. maculatus*, *Genypterus* sp., *Helicolenus lengerichi*, *Hippoglossina macrops*, *H. montemaris*, *Hypsoblennius sordidus*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, *M. gayi*, *Micromesistius australis*, *Mugil cephalus*, *Nezumia pulchella*, *Normanichthys crokeri*, *Paralichthys adspersus*, *P. microps*, *Schroederichthys chilensis*, *Scomber japonicus*, *Sebastes oculatus*, *Trachurus murphyi*, *Zearaja chilensis* (= *Dipturus chilensis*), cavidade celomática, trato digestivo, musculatura (Torres *et al.* 1978, 1981, 1983, 2000a, 2014; Torres & González 1978; Carvajal *et al.* 1979; George-Nascimento & Carvajal 1980; Vergara & George-Nascimento 1982; George-Nascimento & Huet 1984; Carvajal & Cattán 1985; Fernández & Villalba 1985; Fernández 1987; George-Nascimento & Iriarte 1989; Riffo 1991, 1994a, 1995; George-Nascimento & Llanos 1995; Balboa & George-Nascimento 1998; George-Nascimento 2000; Rodríguez *et al.* 2000; Klimpel *et al.* 2001; Sepúlveda *et al.* 2004; Cortes & Muñoz 2008, 2009; Muñoz & Olmos 2008; Salinas *et al.* 2010; Henriquez *et al.* 2011; Chavez *et al.* 2012).

**Peru** – *Scomber japonicus* (= *Scomber japonicus peruanus*), *Trachurus murphyi* (Tantaleán *et al.* 1982).

**U.K.** – *Eleginops maclovinus*, mesentério, fígado, baço, intestino, Ilhas Falkland (Brickle & MacKenzie 2007).

**Uruguai** – *Merluccius hubbsi* (Sardella & Timi 1996).

**Venezuela** – *Mugil curema*, *M. liza*, mesentério, órgãos viscerais (Bandes *et al.* 2005).

***Pulchrascaris caballeroi*** Vicente & Santos, 1972

**Brasil** – *Squatina squatina*, estômago, Rio de Janeiro (Vicente & Santos 1972b, 1973; Vicente *et al.* 1985; Luque *et al.* 2011).

***Pulchrascaris chiloscyllyi*** (Johnston & Mawson, 1951) Deardorff, 1987  
Sinônimo: *Terranova diazungriai* (Vado, 1972) nec Moravec, Prouza & Royero, 1997  
**Venezuela** – *Sphyrna lewini*, estômago (Vado 1972).

***P. secunda*** (Chandler, 1935) Gibson & Colin, 1982  
**Brasil** – *Oligoplites saurus*, intestino, Rio de Janeiro (Vicente & Santos 1973; Luque *et al.* 2011).  
**Uruguai** – *Trichiurus lepturus*, intestino (Lent & Freitas 1948).

***Raphidascaris (Ichthyascaris) vicentei*** Santos, 1970  
Sinônimo: *R. atlanticus* Rodrigues, 1974; *R. yamagutii* Vicente & Santos, 1974  
**Brasil** – *Harengula clupeola*, *Lutjanus synagris*, *Nebris microps*, *Sardinella* sp., intestino, estômago, Bahia, Macaé, Rio de Janeiro (Santos 1970; Rodrigues 1974; Vicente & Santos 1974; Guimarães *et al.* 1976; Feijo *et al.* 1979; Vicente *et al.* 1985; Rodrigues *et al.* 1990; Luque *et al.* 2000b, 2011).

***Raphidascaris* sp.**

**Brasil** – *Anchoa marinii*, *Atlantoraja castelnaui*, *Auxis thazard*, *Balistes capriscus*, *Caranx hippos*, *Cephalopholis fulva*, *Dactylopterus volitans*, *Diapterus rhombeus*, *Dipturus trachyderma* (= *Dipturus trachydermus*), *Euthynnus alletteratus*, *Galeorhinus galeus* (= *G. vitaminicus*), *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Gymnothorax moringa*, *Harengula clupeola*, *Lophius gastrophysus*, *Macrodon ancylodon*, *Merluccius hubbsi*, *Micropogonias furnieri*, *Mullus argentinae*, *Nebris microps*, *Oligoplites saurus*, *Pagrus pagrus*, *Paralichthys isosceles*, *P. orbignyanus*, *P. patagonicus*, *Parona signata*, *Peprilus paru*, *Percophis brasiliensis*, *P. omiscomaycus*, *Pinguipes brasilianus*, *Pomatomus saltatrix*, *Priacanthus arenatus*, *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, *Sarda sarda*, ‘sardinha maromba’, ‘sardinha boca larga’, *Scomber colias*, *S. japonicus*, *S. scombrus*, *Scyliorhinus haeckelii* (= *Scyliorhinus haeckeli*), *Selene setapinnis*, *S. vomer*, *Sphyrna guachancho*, *Thyrsopterus lepidopoides*, *Trachurus lathami*, *Trichiurus lepturus*, *Umbrina canosai*, *Uraspis secunda*, *Urophycis brasiliensis*, mesentério, cápsula hepática, cavidade geral, fígado, intestino, cecos, estômago, serosa do estômago, válvula espiral, Ceará, Espírito Santo, Macaé, Rio de Janeiro, Pará, Rio Grande do Sul, Paraná, Santa Catarina (Vicente & Santos 1973, 1974; Vicente *et al.* 1985; Rêgo & Santos 1983; Rêgo *et al.* 1983, 1985; Eiras & Rêgo 1987; Incorvaia & Díaz de Astarloa 1998; Vicente & Pinto 1999; Luque *et al.* 2000a, 2002, 2008, 2010, 2011; Paraguassú *et al.* 2000, 2002; Silva *et al.* 2000a,b; Knoff *et al.* 2001, 2007, 2009, 2013; Luque & Alves 2001; Tavares *et al.* 2001; Abdallah *et al.* 2002; Mogrovejo & Santos 2002; Alves *et al.* 2003, 2004, 2005; Luque & Poulin 2004; Cordeiro & Luque 2004, 2005b; Bicudo *et al.* 2005a,b; Alves & Luque 2006; Tavares & Luque 2006; Azevedo *et al.* 2007; Oliva *et al.* 2008b; Felizardo *et al.* 2009; Muniz-Pereira *et al.* 2009; Saad & Luque 2009; Timi *et al.* 2010; Braicovich *et al.* 2012; Saad *et al.* 2012).  
**Chile** – *Clupea benticki* (= *Strangomera benticki*), *Merluccius gayi*, *Prolatilus jugularis*, cavidade celomática (Sepúlveda *et al.* 2004; Muñoz & Olmos 2008).  
**Venezuela** – *Kajikia albida* (= *Tetrapturus albidus*), *Xiphias gladius*, intestino (Bashirullah *et al.* 2005).

***Terranova edcaballeri*** Díaz-Ungría, 1970

**Venezuela** – *Potamotrygon hystrix* (= *Potamotrygon hystrix*), intestino, delta do Orinoco (Díaz-Ungría 1970).

***Terranova galeocerdonis*** (Thwaite, 1927)

**Argentina** – *Carcharias taurus*, *Conger orbignyanus*, *Paralichthys patagonicus*, *Trachurus lathami*, estômago, mesentério (Tanzola & Sardella 2006; Alarcos & Timi 2012; Braicovich *et al.* 2012; Timi & Lanfranchi 2013).

**Brasil** – *Trachurus lathami*, mesentério, Rio de Janeiro (Braicovich *et al.* 2012).

***Terranova rochalimai*** (Pereira, 1935)\*

**Brasil** – *Carcharhinus longimanus*, estômago, Rio Grande do Norte (Pereira 1935; Vicente *et al.* 1985; Luque *et al.* 2011).

\* Gibson & Colin (1982) listaram esta espécie como sinônimo de *T. pristis* (Balyis & Daubney, 1922).

***Terranova trichiuri*** (Chandler, 1935) (*espécie inquirenda*)

**Brasil** – *Bagre bagre*, *Macrodon ancylodon*, *Oligoplites saurus*, *Squatina squatina*, intestino, estômago, Macaé, Rio de Janeiro, São Luis, Maranhão (Vicente & Santos 1973; Vicente & Fernandes 1978; Vicente *et al.* 1985; Luque *et al.* 2011).

**Uruguai** – *Trichiurus lepturus*, intestino (Lent & Freitas 1948).

***Terranova* sp.**

**Argentina** – *Engraulis anchoita*, *Paralichthys orbignyanus*, *P. patagonicus*, *Pinguipes brasilianus*, *Sympterygia bonapartii* (= *Sympterygia bonapartei*), válvula espiral, fígado (Incorvaia & Díaz de Astarloa 1998; Tanzola *et al.* 1998; Timi & Poulin 2003; Diaz Andrade *et al.* 2008; Timi *et al.* 2008).

***Terranova* sp. (larva)\***

**Argentina** – *Conger orbignyanus*, *Cynoscion guatucupa*, *Engraulis anchoita*, *Merluccius hubbsi*, *Percophis brasiliensis*, mesentério, cavidade geral (Navone *et al.* 1998; Sardella & Timi 1999, 2001; Tanzola & Guagliardo 2000; Timi *et al.* 2001; Timi *et al.* 2005; Braicovich & Timi 2008).

**Brasil** – *Anchoa tricolor*, *Balistes caprisicus*, *B. vetula*, *Brevoortia aurea*, *Caranx hippos*, *C. latus*, *Cynoscion guatucupa*, *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Gymnothorax moringa*, *Lophius gastrophysus*, *Macrodon ancylodon*, *Micropogonias furnieri*, *Pagrus pagrus*, *Paralichthys isosceles*, *Percophis brasiliensis*, *Pomatomus saltatrix*, *Priacanthus arenatus*, *Prionotus punctatus*, *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, *Sarda sarda*, *Scomber japonicus*, *Selene setapinnis*, *Trachurus lathami*, *Trichiurus lepturus*, *Tylosurus acus acus*, *Umbrina canosai*, *Urophycis brasiliensis*, mesentério, fígado, cápsula hepática, intestino, estômago, gônodas, cecos, Ceará, Bahia, Rio de Janeiro, Santa Catarina, Rio Grande do Sul (Rêgo *et al.* 1985; Eiras & Rêgo 1987; São-Clemente *et al.* 1994, 1995a; Marques *et al.* 1995; Vicente & Pinto 1999; Luque & Chaves 1999; Alves & Luque 1999, 2000, 2001a,b, 2006; Luque *et al.* 2000a, 2008, 2010, 2011; Luque & Alves 2001; Tavares *et al.* 2001; Alves *et al.* 2002a, 2005; Paraguassú *et al.* 2002; Sabas & Luque 2003; Cordeiro & Luque 2004; Bicudo *et al.* 2005a,b; Tavares *et al.* 2005; Timi *et al.* 2005;

Tavares & Luque 2006; Knoff *et al.* 2007; Felizardo *et al.* 2009a,b; Muniz-Pereira *et al.* 2009; Saad *et al.* 2012; Fontenelle *et al.* 2013; Pereira *et al.* 2014).

**Chile** – *Hippoglossina macrops* (Torres *et al.* 1981).

**Uruguai** – *Cynoscion guatucupa*, *Engraulis anchoita*, *Percophis brasiliensis*, mesentério, cavidade geral (Timi *et al.* 2001; Timi *et al.* 2005; Braicovich & Timi 2008).

\*É possível que pelo menos algumas destas referências representem *Pseudoterranova* ou outro gênero de anisakídeo.

**Anisakidae** gen. sp. (larva)

**Argentina** – *Conger orbignyana*, *Helicolenus lahillei* (= *Helicolenus dactylopterus lahillei*), *Macrodon ancylodon*, *Micropogonias furnieri*, *Mullus argentinae*, *Nemadactylus bergi* (= *Cheilodactylus bergi*), *Odontesthes nigricans*, *O. smitti*, *Paralichthys* sp., *Percophis brasiliensis*, *Pinguipes brasiliensis*, *Pomatomus saltatrix*, *Prionotus nudigula*, *Pseudopercis semifasciata*, *Raneya brasiliensis*, musculatura, *Trachurus lathami*, *Umbrina canosai*, *Urophycis brasiliensis*, vísceras (Lanfranchi & Sardella 2010; Carballo *et al.* 2011).

**Brasil** – *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Katsuwonus pelamis*, *Micropogonias furnieri*, *Pagrus pagrus*, *Pseudopercis numida*, cavidade geral, musculatura, Rio de Janeiro (Pereira Cardoso *et al.* 2006; Saad & Luque 2009; Luque *et al.* 2011).

**Chile** – *Hippoglossina macrops*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius gayi peruanus* (Duran & Oliva 1980; Oliva 2001; Oliva *et al.* 2004).

**Colômbia** – *Mugil incilis*, musculatura (Olivero-Verbel *et al.* 2005).

### **Família Camallanidae** Railliet & Henry, 1915

**Camallanus** sp.

**Chile** – *Oncorhynchus kisutch*, intestino (Torres *et al.* 1990a; Muñoz & Olmos 2008).

**Peru** – *Cheilotrema fasciatum*, intestino (Oliva & Luque 1998).

**Oncophora melanocephala** (Rudolphi, 1819)

**Brasil** – *Auxis thazard*, *Priacanthus arenatus*, *Sarda sarda*, *Thunnus albacares*, *T. atlanticus*, *T. thynnus*, intestino, Rio de Janeiro (Rudolphi 1819; Pinto *et al.* 1988; Moravec *et al.* 1999; Vicente & Pinto 1999; Fabio 2000; Tavares *et al.* 2001; Mogrovejo & Santos 2002; Alves & Luque 2006; Luque *et al.* 2011).

**Procamallanus (Spirocamallanus) caballeroi** (Bashirullah, 1977)

**Venezuela** – *Haemulon chrysargyreum* (Bashirullah 1977).

**Procamallanus (Spirocamallanus) cruzi** Guimarães, Cristófaró & Rodrigues, 1976

**Brasil** – *Mullus argentinae*, *Polydactylus virginicus*, estômago, intestino, Rio de Janeiro, Salvador (Guimarães *et al.* 1976; Vicente *et al.* 1985; Luque *et al.* 2002, 2011).

**Procamallanus (Spirocamallanus) cumanensis** (Bashirullah, 1977)

**Venezuela** – *Ophioscion* sp., *Orthopristis ruber* (Bashirullah 1977; Centeno *et al.* 2002).

**Procamallanus (Spirocamallanus) halitrophus** (Fusco & Overstreet, 1978) Cárdenas & Lanfredi, 2005

**Brasil** – *Citharichthys macrops*, *Syacium papillosum*, *Urophycis brasiliensis*, intestino, Rio



de Janeiro, Rio Grande do Sul, Santa Catarina (Cárdenas & Lanfredi 2005; Cárdenas *et al.* 2006, 2012b; Luque *et al.* 2011; Pereira *et al.* 2014).

***Procamallanus (Spirocamallanus) macaensis*** Vicente & Santos, 1972

**Brasil** – "Cara suja", *Chaetodipterus faber*, *Dactylopterus volitans*, *Menticirrhus americanus*, *Micropogonias undulatus*, *Paralonchurus brasiliensis*, *Thyrsopterus leidopoides*, *Urophycis brasiliensis*, *Urophycis* sp., intestino, Rio de Janeiro (Vicente & Santos 1972a, 1973; Pinto *et al.* 1974; Pinto & Noronha 1976; Vicente *et al.* 1985; Alves *et al.* 2004; Cordeiro & Luque 2005b; Luque *et al.* 2011).

***Procamallanus (Spirocamallanus) pereirai*** Annereaux, 1946

**Brasil** – *Atlantoraja castelnaui* (= *Raja castelnaui*), *Ctenosciaena gracilicirrhus*, *Macrodon ancylodon*, *Menticirrhus americanus*, *Micropogonias furnieri*, *Nebris microps*, *Paralonchurus brasiliensis*, *Porichthys porosissimus*, *Stellifer brasiliensis*, *Symphurus tesselatus*, intestino, válvula espiral, Angra dos Reis, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul (Pinto *et al.* 1984; Santos *et al.* 1999a; Knoff *et al.* 2001; Ribeiro *et al.* 2002; Luque *et al.* 2003, 2010, 2011; Cárdenas *et al.* 2012a).

**Peru** – *Stellifer minor*, intestino (Iannacone 2004).

***Procamallanus (Spirocamallanus) plumierus*** Bashirullah & Williams, 1980

**Venezuela** – *Eugerres plumieri* (= *Diapterus plumieri*), intestino (Bashirullah & Williams, 1980).

***Procamallanus* sp.**

**Brasil** – *Brevoortia aurea*, *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Menticirrhus americanus*, *Percophis brasiliensis*, *Prionotus punctatus*, *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, *Sarda sarda*, *Trichiurus lepturus*, intestino, Macaé, Rio de Janeiro (Vicente & Santos 1973; Vicente *et al.* 1985; Silva *et al.* 2000b; Alves *et al.* 2002c; Tavares *et al.* 2004b; Bicudo *et al.* 2005a; Alves & Luque 2006; Luque *et al.* 2008, 2011).

**Peru** – *Polydactylus approximans*, *Stellifer minor*, intestino (Luque *et al.* 1991; Tantaleán & Huiza 1994; Oliva & Luque 1998; Sarmiento *et al.* 1999).

**Camallanidae** gen. sp.

**Chile** – *Eleginops maclovinus* (Henriquez *et al.* 2011).

**Família Capillariidae** Railliet, 1915

***Capillaria (Neocapillaria) carioca*** Freitas & Lent, 1935

**Brasil** – *Sphoeroides testudineus*, intestino, Rio de Janeiro (Freitas & Lent 1935; Vicente & Pinto 1981; Vicente *et al.* 1985; Moravec 2001; Luque *et al.* 2011).

***Capillaria (Procapillaria) navoneae*** Timi, Rossini & Lanfranchi, 2006

**Argentina** – *Conger orbignyianus*, intestino (Timi *et al.* 2006; Timi & Lanfranchi 2013).

***Capillaria* sp.**

**Brasil** – *Menticirrhus americanus*, *Pseudupeneus maculatus*, intestino, musculatura, Recife, Rio de Janeiro (Chaves & Luque 1999; Lima *et al.* 2008; Luque *et al.* 2011).

**Chile** – *Aphos porosus*, *Cilus gilberti*, *Nezumia pulchella*, *Paralichthys adspersus*, *Prolatilus jugularis*, trato digestivo (Torres *et al.* 1993b; Oliva *et al.* 1996; Garcías *et al.* 2001; Sepúlveda *et al.* 2004; Muñoz & Olmos 2008; Salinas *et al.* 2008).

**U.K.** – *Macrourus carinatus*, Ilhas Falkland (Gaevskaia & Rodyuk 1988; Klimpel *et al.* 2001).

***Capillostrongyloides congiopodi*** Cantatori, Rossin, Lanfranchi & Timi, 2009

**Argentina** – *Congiopodus peruvianus*, vesícula biliar (Cantatori *et al.* 2009).

***Gessyella latridopsis*** (Johnston & Mawson 1945) Freitas, 1959

**Argentina** – *Nemadactylus bergi*, reto (Rossin & Timi 2009b).

***Paracapillaria (Paracapillaria) argentinensis*** Timi, Rossin, Lanfranchi & Etchegoin, 2007

**Argentina** – *Pinguipes brasiliensis*, *Pseudopercis semifasciata*, estômago, intestino (Timi *et al.* 2007, 2008, 2010; Timi & Lanfranchi 2009a).

**Brasil** – *Pinguipes brasiliensis*, *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, intestino, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2008, 2011; Timi *et al.* 2010).

***Paracapillaroides acanthocotylus*** Rossin & Timi, 2009

**Argentina** – *Nemadactylus bergi*, estômago (Rossin & Timi 2009a).

***Pseudocapillaria (Pseudocapillaria) magalhaesi*** (Lent & Freitas, 1937) Moravec, 1987

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, *M. undulatus*, intestino, cavidade geral, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro (Lent & Freitas 1937; Vicente *et al.* 1985; Alves & Luque 1999, 2000, 2001a,b; Moravec 2001; Almeida *et al.* 2008; Luque *et al.* 2010, 2011).

***Pseudocapillaria* sp.**

**Brasil** – *Micropogonias furnieri* (Alves & Luque, 2001b).

## **Família Cosmocercidae** Railliet, 1916

**Cosmocerinae** gen. sp.

**Brasil** – *Sardinella* sp., intestino, Rio de Janeiro (Feijo *et al.* 1979; Vicente *et al.* 1985; Luque *et al.* 2011).

## **Família Cucullanidae** Cobbold, 1864

***Cucullanus bagre*** Petter, 1974

**Brasil** – *Bagre bagre*, intestino, Rio de Janeiro (Pereira *et al.* 2015).

**Guiana** – *Bagre bagre*, intestino (Petter, 1974)

***Cucullanus bonaerensis*** Lanfranchi, Timi & Sardella, 2004

**Argentina** – *Urophycis brasiliensis*, *Xystreuryx rasile*, intestino (Lanfranchi *et al.* 2004; Alarcos & Timi 2012; Pereira *et al.* 2014).

***Cucullanus brevicaudatus*** Pereira, Vieira & Luque, 2014

**Brasil** – *Balistes capriscus*, intestino, Rio de Janeiro (Pereira *et al.* 2014b).

***Cucullanus carioca*** Vicente & Fernandes, 1973

**Argentina** – *Pinguipes brasiliensis*, *Pseudoperca semifasciata*, intestino (Timi *et al.* 2008, 2010; Timi & Lanfranchi 2009a).

**Brasil** – *Pinguipes brasiliensis*, *Pseudoperca numida*, *P. semifasciata*, intestino, Rio de Janeiro (Vicente & Fernandes 1973; Vicente *et al.* 1985; Luque *et al.* 2008, 2011; Timi *et al.* 2010).

***Cucullanus chrysophrydes*** Gendre, 1927

**Venezuela** – *Orthopristis ruber*, intestino (Bashirullah & Diaz 2008).

***Cucullanus cirratus*** Müller, 1777

**Brasil** – *Micropogonias undulatus*, *Urophycis brasiliensis*, *U. mystacea*, intestino, Macaé, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul, Santa Catarina (Vicente & Santos 1973; Vicente *et al.* 1985; Alves *et al.* 2002b; Luque *et al.* 2011; Pereira *et al.* 2014).

***Cucullanus dodsworthi*** Barreto, 1922

**Brasil** – *Sphoeroides testudineus*, intestino, Rio de Janeiro (Barreto 1922; Vicente & Pinto 1981; Vicente *et al.* 1985; Luque *et al.* 2011).

***Cucullanus genypteri*** Sardella, Navone & Timi, 1997

**Argentina** – *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Raneya brasiliensis*, intestino, (Sardella *et al.* 1997, 1998; George-Nascimento & Muñoz 1997; Veles *et al.* 2010).

**Brasil** – *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), intestino, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2001, 2002a,b).

**Chile** – *Genypterus blacodes*, *G. chilensis*, *G. maculatus*, intestino (Vergara & George-Nascimento 1982; George-Nascimento & Huet 1984; Riffo *et al.* 1994a; George-Nascimento & Muñoz 1997; Muñoz & Olmos 2008).

***Cucullanus marplatensis*** Daniel, Timi & Sardella, 2002

**Argentina** – *Odontesthes argentinensis*, *O. nigricans*, *O. smitti*, estômago, intestino (Daniel *et al.* 2002; Carballo *et al.* 2011, 2012).

***Cucullanus pedroi*** Timi & Lanfranchi, 2006

**Argentina** – *Conger orbignianus*, intestino (Timi & Lanfranchi, 2006, 2013).

***Cucullanus pulcherrimus*** Barreto, 1918

**Brasil** – *Caranx hippos*, *C. lugubris*, *Micropogonias furnieri*, *Mugil platanus*, *Paralichthys brasiliensis*, intestino, Ilha da Trindade, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul (Barreto 1918, 1922; Vicente *et al.* 1985; Pinto *et al.* 1992; Pereira Jr. & Costa 1996; Knoff *et al.* 1997; Alves & Luque 2000; Luque & Alves 2001; Luque *et al.* 2000a, 2011; Pereira Jr. *et al.* 2002).

***Cucullanus*** sp.

**Argentina** – *Conger orbignyanus*, *Cynoscion guatucupa*, *Porichthys porosissimus*, *Prionotus nudigula*, *Sebastes oculatus*, *Urophycis brasiliensis*, *Xystreureys rasile*, intestino (Tanzola *et al.* 1997; Tanzola & Guagliardo 2000; Daniel *et al.* 2002; Timi *et al.* 2005; González *et al.* 2006; Timi & Lanfranchi 2009b; Alarcos & Timi 2012).

**Brasil** – Ariidae gen. sp., *Centropomus undecimalis*, *Cynoscion guatucupa*, *Macrodon ancylodon*, *Micropogonias furnieri*, *Mugil curema*, *Prionotus punctatus*, *Urophycis brasiliensis*, intestino, cecos pilóricos, Baía de Paranaguá, Maranhão, Pará, Rio de Janeiro, São Paulo (Vicente & Fernandes 1978; Conroy & Conroy 1984; Vicente *et al.* 1985; Sabas & Luque 2003; Alves *et al.* 2004; Bicudo *et al.* 2005a,b; Timi *et al.* 2005; Fujimoto *et al.* 2009, 2012; Luque *et al.* 2010, 2011).

**Chile** – *Cheilodactylus variegatus*, *Eleginops maclovinus*, *Genypterus chilensis*, *Helicolenus lengerichi*, *Macruronus magellanicus*, *Micromesistius australis*, *Prolatilus jugularis*, *Sebastes oculatus*, intestino, cecos pilóricos (Vergara & George-Nascimento 1982; Fernández & Villalba 1985; Balboa & George-Nascimento 1998; Oliva 2001; Sepúlveda *et al.* 2004; González & Poulin 2005a,b; González *et al.* 2006; Muñoz & Olmos 2008; Henriquez *et al.* 2011; Chavez *et al.* 2012).

**Venezuela** – *Haemulon steindachneri*, *Orthopristis ruber* (Centeno *et al.* 2002).

***Dichelyne (Cucullanellus) amaruincai*** (Freitas, Vicente & Ibañez, 1969)

**Brasil** – *Micropogonias furnieri* (Pereira Jr. & Costa 1996).

**Peru** – *Paralonchurus peruvianus*, *Sciaena deliciosa*, intestino (Freitas *et al.* 1969; Tantaleán *et al.* 1982; Luque *et al.* 1991; Tantaleán & Huiza 1994; Oliva & Luque 1998; Sarmiento *et al.* 1999; Innacone *et al.* 2010b; Chero *et al.* 2014d).

***Dichelyne (C.) dichelineformis*** Szidat, 1950

**Argentina** – *Eleginops maclovinus*, intestino (Szidat 1950; Timi & Sardella 2002).

**Chile** – *Aphos porosus*, intestino, *Eleginops maclovinus*, *Salmo trutta trutta* (Torres *et al.* 1990a, 1993; Fernández & Villalba 1985; Muñoz & Olmos 2008).

***Dichelyne (C.) elongatus*** (Törnquist, 1931)\*

**Chile** – (Törnquist 1931).

**Peru** – *Cilus gilberti*, intestino, Chorrillos (Chero *et al.* 2014c).

\* De acordo com Timi *et al.* (2009), as referências dessa espécie em *Micropogonias furnieri* e *Paralonchurus brasiliensis* na costa do Atlântico são de *Dichelyne sciaenicicola*.

***Dichelyne (C.) fraseri*** (Baylis, 1929)

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Eleginops maclovinus*, intestino, Ilhas Falkland (Gaevskaya *et al.* 1990; Klimpel *et al.* 2001; Brickle & MacKenzie 2007).

***Dichelyne (C.) mariajuliae*** Alarcos, Timi, Etchegoin & Sardella, 2006

**Argentina** – *Pogonias cromis*, intestino (Alarcos *et al.* 2006).

***Dichelyne (C.) micropogonii*** Pereira & Costa, 1996

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, intestino, Rio Grande do Sul (Pereira Jr. & Costa 1996).

***Dichelyne (C.) pleuronectidis*** (Yamaguti, 1935)

**Argentina** – *Paralichthys isosceles*, *P. patagonicus*, intestino (Alarcos & Timi 2012).

**Venezuela** – *Orthopristis ruber*, intestino (Bashirullah & Diaz 2008).

***Dichelyne (C.) rodriguesi*** (Pinto, Fabio & Noronha, 1970)

**Brasil** – *Micropogonias furnieri* (Pereira Jr & Costa 1996; Alves & Luque 2001).

***Dichelyne (C.) sciaenidicola*** Timi, Lanfranchi, Tavares & Luque, 2009\*

**Argentina** – *Micropogonias furnieri*, *Umbrina canosai*, intestino (Sardella *et al.* 1995; Timi *et al.* 2009).

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, *Paralonchurus brasiliensis*, *Umbrina canosai*, intestino, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul, Ceará, Bahia, Santa Catarina (Vicente *et al.* 1985; Pinto *et al.* 1992; Pereira Jr. & Costa 1996; Alves & Luque 1999, 2000, 2001a,b; Timi *et al.* 2009; Luque *et al.* 2010, 2011).

**Venezuela** – *Micropogonias furnieri*, intestino (Vicente *et al.* 1989).

\* De acordo com Timi *et al.* (2009), muitos registros desta espécie foram listados como *Dichelyne elongatus*.

***Dichelyne (C.) szidati*** Timi & Sardella, 2002

**Argentina** – *Acanthistius brasilianus*, intestino (Timi & Sardella 2002).

***Dichelyne (C.) tornquisti*** Paschoal, Vieira, Cezar & Luque, 2014

**Brasil** – *Orthopristis ruber*, intestino, Rio de Janeiro (Paschoal *et al.* 2014).

***Dichelyne (C.) travassosi*** Guimarães & Cristófaró, 1974

**Brasil** – *Balistes vetula*, *Halichoeres radiatus*, estômago, intestino, Bahia (Guimarães & Cristófaró 1974; Vicente *et al.* 1985; Muniz-Pereira *et al.* 2009; Luque *et al.* 2011).

***Dichelyne (C.) tripapillatus*** (Gendre, 1927)

**Venezuela** – *Orthopristis ruber*, intestino (Bashirullah & Diaz 2008).

\* De acordo com Paschoal *et al.* (2014), esta espécie necessita ser revisada, mas não há material depositado em coleção.

***Dichelyne (Cucullanellus)*** sp.

**Peru** – *Paralabrax humeralis*, intestino (Tantaleán *et al.* 1982; Luque *et al.* 1991; Sarmiento *et al.* 1999; Iannacone & Alvaríño 2009b).

***Dichelyne (Dichelyne) spinicaudatus*** Petter, 1974

**Argentina** – *Cynoscion guatucupa*, *Cynoscion striatus*, intestino (Timi *et al.* 1997, 2005).

**Guiana** – *Centropomus undecimalis*, *Plagioscion auratus*, intestine (Petter, 1974).

***Dichelyne*** sp.

**Brasil** – *Balistes capriscus*, *B. vetula*, *Paralonchurus brasiliensis*, *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, intestino, Bahia, Rio de Janeiro (Pinto *et al.* 1992; Vicente & Pinto 1999; Alves *et al.* 2005; Muniz-Pereira *et al.* 2009; Luque *et al.* 2008, 2011).

**Chile** – *Cheilodactylus variegatus*, *Eleginops maclovinus*, intestino (Fernández & Villalba 1985; Muñoz & Olmos 2008; Henriquez *et al.* 2011).

**Família Cystidicolidae** Skrjabin, 1946

***Ascarophis brasiliensis*** Pinto, Vicente & Noronha, 1984

**Brasil** – *Trachinotus carolinus*, estômago, Rio de Janeiro (Pinto *et al.* 1984; Vicente *et al.* 1985; Muniz-Pereira *et al.* 2009).

*Ascarophis carvajali* Muñoz & George-Nascimento, 2007

**Chile** – *Austrolycus depressiceps*, *Patagonotothen cornucola*, intestino (Muñoz & George-Nascimento 2007; Muñoz & Olmos 2008).

*Ascarophis draconi* Muñoz & George-Nascimento, 2007

**Chile** – *Champscephalus gunnari*, intestino (Muñoz & George-Nascimento 2007).

*Ascarophis marina* (Szidat, 1961)

**Argentina** – *Conger orbignyanus*, *Cynoscion guatucupa*, *Engraulis anchoita*, *Odontesthes smitti*, *Parona signata*, *Pinguipes brasiliensis*, *Percophis brasiliensis*, *Porichthys porosissimus*, *Prionotus nudigula*, *Trachurus lathami*, *Urophycis brasiliensis*, *Xystreurus rasile*, estômago, intestino (Szidat 1961; Ivanov *et al.* 1997; Tanzola *et al.* 1997; Navone *et al.* 1998; Martorelli *et al.* 2000; Timi *et al.* 2005, 2008; Timi & Lanfranchi 2009b, 2013; Braicovich & Timi 2008; Carballo *et al.* 2011, 2012; Alarcos & Timi 2012; Braicovich *et al.* 2012; Pereira *et al.* 2014).

**Brasil** – *Urophycis brasiliensis*, intestino, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2004; Luque *et al.* 2011).

**Uruguai** – *Percophis brasiliensis*, estômago (Braicovich & Timi 2008).

*Ascarophis nototheniae* Johnston & Mawson, 1945

**Argentina** – *Dissostichus eleginoides* (Brickle *et al.* 2006).

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, *Macrourus carinatus*, Ilhas Falkland (Gaevskaia & Rodyuk 1988; Gaevskaia *et al.* 1990; Klimpel *et al.* 2001).

*Ascarophis sebastodis* Olsen, 1952

**Argentina** – *Sebastes oculatus* (González *et al.* 2006).

**Chile** – *Sebastes oculatus* (González & Acuna 2000; Oliva & González 2004; González *et al.* 2006).

**Peru** – *Sebastes oculatus* (González *et al.* 2006).

*Ascarophis* sp.

**Argentina** – *Sebastes oculatus* (González *et al.* 2006).

**Chile** – *Bovichthys chilensis*, *Champscephalus gunnari*, *Helicolenus lengerichi*, *Notothenia* cf. *angustata*, *Paralabrax humeralis*, *Sebastes oculatus*, intestino (Balboa & George-Nascimento 1998; González & Acuña 1998, 2000; Muñoz *et al.* 2001, 2002; Oliva & González 2004; González & Poulin 2005a,b; González *et al.* 2006; Muñoz & George-Nascimento 2007; Muñoz & Olmos 2008; Henríquez & González, 2014).

**Peru** – *Menticirrhus ophicephalus*, *Sebastes oculatus* (Luque 1994; Oliva & Luque 1998; Sarmiento *et al.* 1999; González *et al.* 2006).

*Comephoronema multipapillatum* Pereira, Pereira & Luque, 2014

**Brasil** – *Holocentrus adscensionis*, intestino, ceco, Rio de Janeiro (Pereira *et al.* 2014a).

*Cystidicola* sp.

**Argentina** – *Eleginops maclovinus*, estômago (Szidat 1950).

*Cystidicolidae* gen. sp.

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, *Paralabrax humeralis* (Henríquez *et al.* 2011; Henríquez & González 2014).

*Cystidicoloides* sp.

**Chile** – *Galaxias maculatus*, estômago (Muñoz & George-Nascimento 2001; Muñoz & Olmos 2008).

*Neoascarophis mariae* Pereira, Timi, Viera & Luque, 2012

**Brasil** – *Mullus argentinae*, estômago, intestino, Rio de Janeiro (Pereira *et al.* 2012).

*Neoascarophis sphaerocaudata* Rossin, Incorvaia & Timi, 2012

**Argentina** – *Macrourus carinatus*, mucosa gástrica (Rossin *et al.* 2012).

*Neoascarophis* sp.

**U.K.** – *Macrourus carinatus*, Ilhas Falkland (Gaevskaya & Rodyuk, 1988; Klimpel *et al.* 2001).

*Parascarophis sphyrnae* Campana-Rouget, 1955

**Brasil** – *Sphyrna zygaena*, valvula espiral, Rio Grande do Sul (Knoff *et al.* 2001; Luque *et al.* 2011).

*Prospinitectus exiguus* Krites, Overstreet & Maung, 1993

**Brasil** – *Auxis thazard* (Mogrovejo & Santos 2002).

*Pseudascarophis brasiliensis* Pereira, Pereira, Timi & Luque, 2013

**Brasil** – *Kyphosus sectatrix*, estômago, Rio de Janeiro (Pereira *et al.* 2013).

*Pseudascarophis genypteri* Muñoz & George-Nascimento, 2001

**Chile** – *Genypterus chilensis*, intestino (Muñoz & George-Nascimento 2001).

*Pseudascarophis* sp.

**Chile** – *Macruronus magellanicus*, *Paralabrax humeralis* (MacKenzie *et al.* 2013; Henríquez & González 2014).

*Similascarophis chilensis* Muñoz, González & George-Nascimento, 2004

**Chile** – *Cheilodactylus variegatus*, *Girella laevifrons*, *Graus nigra*, *Pinguipes chilensis*, estômago, intestino (Muñoz *et al.* 2004; Muñoz & Olmos 2008).

*Similascarophis maulensis* Muñoz, González & George-Nascimento, 2004

**Chile** – *Bovichthus chilensis*, intestino (Muñoz *et al.* 2002, 2004; Muñoz & Olmos 2008).

*Similascarophis* sp.

**Chile** – *Cilus gilberti*, *Eleginops maclovinus*, intestino (Garcías *et al.* 2001; Muñoz *et al.* 2004; Muñoz & Olmos 2008; Henriquez *et al.* 2011).

*Spinitectus* sp.

**Peru** – *Coryphaena hippurus*, trato digestório (Sarmiento *et al.* 1999).

**Família Gnathostomatidae** Railliet, 1895*Echinocephalus* sp.**Peru** – *Mustelus mento* (Tantaleán *et al.* 1982).*Gnathostoma* sp.**Equador** – *Hoplias microlepis* (Jiménez & Alava 2009).*Mooleptus rabuka* (Machida, Ogawa & Okiyama, 1982)**Chile** – *Apristurus nasutus*, estômago, intestino (Rodríguez *et al.* 2012).**Família Guyanemidae** Petter, 1975*Moravecia argentinensis* Braicovich, Moravec & Timi, 2007**Argentina** – *Percophis brasiliensis*, cavidade abdominal, vasos sanguíneos (Braicovich *et al.* 2007; Braicovich & Timi 2008).*Pseudodelphis chilensis* Muñoz, 2010**Chile** – *Scartichthys viridis*, musculatura abaixo das nadadeiras peitorais (Muñoz 2010).**Família Kathlaniidae** Lane, 1914*Falcaustra mirandafroesi* (Fortes, 1981) (*espécie inquirenda*)**Brasil** – *Cathorops agassizii*, *Genidens barbatus*, *Genidens genidens*, intestino, Rio Grande do Sul (Fortes 1981; Vicente *et al.* 1985; Fortes & Hoffmann 1995; Moravec 1998; Luque *et al.* 2011).**Família Oncholaimidae** Filipjev, 1916*Metoncholaimus amplius* Hopper, 1967 (pseudoparasita)**Brasil** – *Haemulon sciurus*, intestino, Rio de Janeiro (Moravec *et al.* 1990).**Família Philometridae** Baylis & Daubney, 1926*Ichthyofilaria argentinensis* Incorvaia, 1999**Argentina** – *Merluccius hubbsi*, bexiga natatória (Incorvaia 1999; Sardella & Timi 2001; Timi *et al.* 2001a; Cantatore *et al.* 2010).*Ichthyofilaria* sp.**Argentina** – *Merluccius hubbsi* (Sardella & Timi 1999).*Philometra chilensis* Moravec, Chávez & Oliva, 2011\***Chile** – *Genypterus chilensis*, gônadas (Chavez & Oliva 2011).\* Erro pró *Philometra genypteri*?



***Philometra fariaslimai*** Fortes, 1981 (*espécie inquirenda*)

**Brasil** – *Genidens barbatus*, *G. genidens*, intestino, cavidade abdominal, Angra dos Reis, (Fortes 1981; Tavares & Luque 2008; Luque *et al.* 2011).

***Philometra genypteri*** Moravec, Chavez & Oliva, 2011

**Chile** – *Genypterus chilensis*, gônadas (Moravec *et al.* 2011).

***Philometra katsuwoni*** Petter & Baudin-Laurencin, 1986

**Brasil** – *Katsuwonius pelamis*, gônadas, Rio de Janeiro (Cárdenas *et al.* 2009).

***Philometra lateolabracis*** (Yamaguti, 1935)

**Brasil** – *Haemulon plumierii*, gônadas, Fortaleza (Crisp & Klein 1973; Luque *et al.* 2011).

***Philometra neptomeni*** Mateo, 1972 (= *P. seriolellae* Mateo, 1982)

**Argentina** – *Seriolella porosa*, ovário (Guagliardo *et al.* 2014 como *P. cf. seriolellae*).

**Peru** – *Seriolella violacea*, gônadas (Mateo 1972, 1982; Tantaleán *et al.* 1982; Tantaleán & Huiza 1994; Sarmiento *et al.* 1999; Iannacone 2003).

***Philometra* sp.**

**Brasil** – *Caranx hippos*, *C. latus*, *Lutjanus synagris*, *Paralonchurus brasiliensis*, *Pomatomus saltatrix*, *Scomber japonicus*, gônadas, Rio de Janeiro, Rio Grande do Norte (Rêgo *et al.* 1983; Rêgo & Santos 1983; Vicente *et al.* 1985; Luque & Chaves 1999; Paraguassú *et al.* 2000; Luque *et al.* 2000a, 2011; Luque & Alves 2001; Ribeiro *et al.* 2002; Cavalcanti *et al.* 2010).

**Chile** – *Bovichthys chilensis*, *Cilus gilberti*, *Eleginops maclovinus*, *Hippoglossina macrops*, *Macruronus magellanicus*, *Odontesthes regia*, *Paralabrax humeralis*, *Paralichthys adpersus*, gônadas, musculatura (Oliva *et al.* 1992, 1996; Garcías *et al.* 2001; González *et al.* 2001, 2008; Muñoz *et al.* 2002; Sepúlveda *et al.* 2004; Muñoz & Olmos 2008; MacKenzie *et al.* 2013; Henríquez & González 2014).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, *Paralabrax humeralis*, *Paralichthys adpersus*, *Scomber japonicus*, gônadas, cavidade visceral (Luque *et al.* 1991; Sarmiento *et al.* 1999; Tantaleán & Huiza 1994; Iannacone & Alvarino 2009b; Carrera *et al.* 2013; Chero *et al.* 2014d).

**U.K.** – *Eleginops maclovinus*, *Macrourus carinatus*, mesentério, coração, gônadas, fígado, Ilhas Falkland (Gaevskaya & Rodyuk 1988; Klimpel *et al.* 2001; Brickle & MacKenzie 2007).

***Philometridae* gen. sp. (larva)**

**Chile** – *Genypterus chilensis*, *Gobiesox marmoratus* (Vergara & George-Nascimento 1982; Pardo-Gandarillas *et al.* 2004; Muñoz & Olmos 2008).

**Família Physalopteridae** Railliet, 1893

***Heliconema heliconema*** Travassos, 1919

**Brasil** – *Echidna catenata*, *Ophichthus gomesi*, *O. ophis*, estômago, Ilha da Trindade, Salvador, Bahia, Rio de Janeiro (Travassos 1919; Guimarães *et al.* 1976; Vicente *et al.* 1985; Fernandes *et al.* 2002; Luque *et al.* 2011).

***Heliconema psammobatidus*** Threlfall & Carvajal, 1984

**Chile** – *Sympterygia lima*, válvula espiral (Threlfall & Carvajal 1984; Muñoz & Olmos 2008).

***Proleptus acutus*** Dujardin, 1845

**Argentina** – *Sympterygia bonapartii* (= *Sympterygia bonapartei*) válvula espiral (Romera 1993; Tanzola *et al.* 1998).

**Brasil** – *Zapteryx brevirostris*, estômago, intestino, São Paulo (Silva *et al.* 2008; Muniz-Pereira *et al.* 2009; Luque *et al.* 2011).

**Chile** – *Schroederichthys chilensis*, estômago (George-Nascimento & Vergara 1982).

***Proleptus carvajali*** Fernández & Villalba, 1985

**Chile** – *Dipturus chilensis*, *Discopyge tschudii*, *Rhinobatos planiceps*, valvula espiral (Dailey & Carvajal 1976; Fernández & Villalba 1985; Muñoz & Olmos 2008).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, *Cilus gilberti*, *Rhinobatos planiceps*, intestino, Chorrillos, Lima (Iannacone *et al.* 2011a; Chero *et al.* 2014c,d).

***Proleptus niedmanni*** Torres & Grandjean, 1983

**Chile** – *Schroederichthys chilensis*, estômago (George-Nascimento & Vergara 1982; Torres & Grandjean 1983; Muñoz & Olmos 2008).

***Proleptus obtusus*** Dujardin, 1845

**Peru** – *Mustelus mento*, *Rhinobatos planiceps*, *Triakis maculata*, estômago, intestino (Tantaleán & Rodríguez 1987).

***Proleptus robustus*** (van Beneden, 1871)

**Uruguai** – *Raja* sp., intestino (Lent & Freitas 1948).

***Proleptus sordidus*** Lent & Freitas, 1948

**Uruguai** – *Rhinobatus percellens*, estômago (Lent & Freitas 1948).

***Proleptus*** sp.

**Chile** – *Conger orbignyanus*, *Cilus gilberti*, *Nezumia pulchella*, *Pinguipes chilensis*, mesentério (Riffo & Nuñez 2000; Garcías *et al.* 2001; Muñoz & Olmos 2008; Salinas *et al.* 2008; Timi & Lanfranchi 2013).

**Peru** – *Labrisomus philippii*, *Menticirrhus ophicephalus*, *Mustelus mento*, *Myliobatis peruvianus*, *Rhinobatos planiceps*, *Startichthys gigas*, *Sciaena deliciosa*, *Trachinotus paitensis*, *Triakis maculata* (Tantaleán *et al.* 1982; Rivera Terrones & Sarmiento 1990; Luque 1991; Tantaleán & Huiza 1994; Sarmiento *et al.* 1999; Iannacone *et al.* 2011b).

**Uruguai** – *Sympterygia bonapartii* (= *Raja microps*), intestino (Lent & Freitas 1948).

**Família Rhabdochonidae** Travassos, Artigas & Pereira, 1928

***Johnstonmawsonia porichthydis*** Tanzola & Gigola, 2002

**Argentina** – *Porichthys porosissimus*, canais pancreáticos (Tanzola & Gigola 2002).

***Johnstonmawsonia* sp.**

**Chile** – *Scartichthys gigas*, *S. viridis* (Flores & George-Nascimento 2009).

**Rhabdochonidae** gen. sp.

**Argentina** – *Porichthys porosissimus* (Tanzola *et al.* 1997).

**Ordem Spirurida** Chitwood, 1933

**Spirurida** gen. sp.

**Chile** – *Scartichthys viridis* (Díaz & George-Nascimento 2002; Flores & George-Nascimento 2009).

**Família Trichosomoididae** Yorke & Maplestone, 1926

***Huffmanella moravecii*** Carballo & Navone, 2007

**Argentina** – *Odontesthes nigricans*, *O. smitti*, mucosa das brânquias, epitélio do opérculo e nadadeiras (Carballo & Navone 2007; Carballo *et al.* 2011, 2012).

**Nematoda** gen. sp.

**Brasil** – *Cynoscion leiarchus*, *Coryphaena hippurus*, *Diplodus argenteus argenteus*, *Epinephelus* sp., *Galeocerdo cuvier*, *Genypterus blacodes* (= *G. brasiliensis*), *Lophius piscatorius*, *Mugil platanus*, *Mycteroperca* sp., *Pagrus pagrus*, *Pomatomus saltatrix*, *Priacanthus arenatus*, *Pseudoperca numida*, *Pseudupeneus maculatus*, *Thyrsopterus leidopoides*, intestino, Rio de Janeiro, São Paulo (Ranzani-Paiva *et al.* 1997; Arci *et al.* 2006; Luque *et al.* 2011).

**Chile** – *Bovichthys chilensis*, *Cilus gilberti*, *Engraulis ringens*, *Macruronus magellanicus*, *Merluccius gayi gayi*, *Sebastes oculatus*, cavidade adominal, intestino (Garcías *et al.* 2001; Oliva 2001; Muñoz *et al.* 2002; Oliva & Ballón 2002; González *et al.* 2006; Valdivia *et al.* 2007; Muñoz & Olmos 2008).

**U.K.** – *Eleginops maclovinus*, intestino, Ilhas Falkland (Brickle & MacKenzie 2007).

**Uruguai** – *Micropogonias furnieri* (González de Fillat & Meneses 1992).

**Bibliografia**

Abdallah VD, JL Luque, DR Alves & AR Paraguassú 2002. Aspectos quantitativos das infrapopulações de metazoários parasitos da cavalinha, *Scomber japonicus* (Osteichthyes, Scombridae), do litoral do Estado do Rio de Janeiro. Revista da Universidade Rural, Série Ciências da Vida, 22: 103-107.

Alarcos AJ & JT Timi 2012. Parasite communities in three sympatric flounder species (Pleuronectiformes: Paralichthyidae). Parasitology Research, 110: 2155-2166.

Alarcos AJ, JT Timi, JA Etchegoin & NH Sardella 2006. A new species of *Dichelyne* (Nematoda: Cucullanidae) parasitizing *Pogonias cromis* (Pisces: Sciaenidae) from Mar Chiquita Coastal Lagoon, Argentina. Journal of Parasitology, 92: 342-345.

Almeida FM, NCM Morais & J Pereira Júnior 2008. *Pseudocapillaria (Pseudocapillaria) magalhaesi* em *Micropogonias furnieri* do litoral do Rio Grande do Sul, Brasil. Atlântica, 30: 69-74.

- Alves DR & JL Luque 1999. Aspectos quantitativos das infrapopulações de metazoários parasitos de indivíduos jovens da corvina, *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes, Sciaenidae), do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Contribuições Avulsas sobre a História Natural do Brasil, Série Zoologia, 10: 1-4.
- Alves DR & JL Luque 2000. Metazoários parasitos de *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Parasitologia al Dia, 24: 40-45.
- Alves DR & JL Luque 2001a. Aspectos quantitativos das infrapopulações de metazoários parasitos da corvina, *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes, Sciaenidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro. Parasitologia al Dia, 25: 30-35.
- Alves DR & JL Luque 2001b. Community ecology of the metazoan parasites of white croaker, *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 96: 145-153.
- Alves DR & JL Luque 2006. Ecologia das comunidades de metazoários parasitos de cinco espécies de escombrídeos (Perciformes, Scombridae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 15: 167-181.
- Alves DR, JL Luque & AR Paraguassú 2001. Ecological aspects of the infrapopulations of *Cucullanus genypteri* (Nematoda: Cucullanidae) parasitic on Pink Cusk-eel, *Genypterus brasiliensis* (Osteichthyes: Ophidiidae) from costal zone of the State of Rio de Janeiro, Brasil. Parasitología al Día, 25: 3-4.
- Alves DR, JL Luque & AR Paraguassú 2002a. Community ecology of the metazoan parasites of pink Cusk-eel, *Genypterus brasiliensis* (Osteichthyes, Ophidiidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 97: 683-689.
- Alves DR, JL Luque, AR Paraguassú, DS Jorge & RA Viñas 2002b. Ecologia de comunidade de metazoários parasitos da abrótea, *Urophycis mystaceus* Ribeiro, 1903 (Osteichthyes, Phycidae), do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Zoociências, 4: 19-30.
- Alves DR, JL Luque & AR Paraguassú 2002c. Metazoários parasitos do congro-rosa *Genypterus brasiliensis* Regan, 1903 (Osteichthyes, Ophidiidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Zoociências, 4: 133-142.
- Alves DR, JL Luque & VD Abdallah 2003. Metazoan parasites of chubmackerel, *Scomber japonicus* Houttuyn (Osteichthyes, Scombridae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 12: 164-170.
- Alves DR, AR Paraguassú & JL Luque 2004. Metazoários parasitos da abrótea, *Urophycis brasiliensis* (Kaup, 1858) (Osteichthyes, Phycidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 13: 49-55.
- Alves DR, AR Paraguassú & JL Luque 2005. Community ecology of the metazoan parasites of the grey triggerfish, *Balistes capriscus* Gmelin, 1789 and queen triggerfish *B. vetula* Linnaeus, 1758 (Osteichthyes, Balistidae) from the State of Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 14: 71-77.
- Anderson RC, AG Chabaud & S Willmott (Ed.) 2009. *Keys to the Nematode Parasites of Vertebrates: Archival Volume*. CABI, Wallingford, 424 pp.
- Arci ADN, SC Cohen & BMM Fernandes 2006. Helmintos em peixes de interesse economico do litoral do Rio de Janeiro. Revista Universidade Rural, Série Ciências da Vida, 26: 171-172.
- Armas G 1979. Observations on diseases and parasites of mullet alevins of *Mugil cephalus* L. from the Rio Moche coastal lagoon of Peru. Journal of Fish Diseases, 2: 543-547.
- Azevedo RK, VD Abdallah & JL Luque 2007. Aspectos quantitativos da comunidade de metazoários parasitos do gordinho *Peprilus paru* (Linnaeus, 1758) (Perciformes, Stromateidae), do litoral do Estado

- do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 16: 10-14.
- Balboa L & M George-Nascimento 1998. Variaciones ontogenéticas y entre años en las infracomunidades de parásitos metazoos de dos especies de peces marinos de Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 71: 27-37.
- Bandes VA, RSI Selgrad, M Ríos de S & MH Salas 2005. Nemátodos de la Familia Anisakidae en el pescado fresco que se expende para el consumo humano en Caracas, Venezuela. *Revista del Instituto Nacional de Higiene Rafael Rangel*, 36: 44-71.
- Barreto AL 1918. Notas helmintológicas III. *Cucullanus pulcherrimus* n. sp. de nematódeo. *Brasil Medico*, 18: 137-138.
- Barreto AL 1922. Revisão da familia Cucullanidae Barreto, 1916. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 14: 68-87.
- Barros CG 1994. Anisakid larvae in economically important fishes from the coast of Rio de Janeiro State. *Revista Brasileira de Medicina Veterinária*, 16: 205-208.
- Barros GC & JFR Amato 1993. Larvas de anisakídeos de peixe-espada, *Trichiurus lepturus* L., da costa do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Biologia*, 53: 241-245.
- Barros GC & JW Cavalcanti 1998. Larvas de anisakídeos em peixes de elevado consumo, provenientes do litoral nordeste do Brasil. *Higiene Alimentar*, 12: 71-75.
- Bashirullah AKM 1977. Two new camallanid nematodes from marine fishes of Venezuela. *Universidad Nacional Autonoma de Mexico, Instituto de Biologia, Publicaciones Especiales*, 4: 391-400.
- Bashirullah AKM, GN Aguado, M Alvarez, LA Marcano & JJ Alio 2005. Analisis preliminar de los parásitos de peces de pico capturados en Venezuela. *Proceedings of the Gulf and Caribbean Fisheries Institute*, 47: 598-605.
- Bashirullah AKM & MT Diaz 2008. Temporal distribution and population structure of two congeneric species of *Cucullanus* (Nematoda: Cucullanidae) in *Orthopristis ruber* in Venezuela. *Journal of Helminthology*, 82: 69-76.
- Bashirullah AKM & EH Williams 1980. Five new species of the genus *Spirocamallanus* Olsen, 1952 (Camallanidae, Nematoda) from marine fishes. *Journal of Helminthology*, 54: 247-252.
- Bicudo AA, LER Tavares & JL Luque 2005a. Metazoários parasitos da cabrinha *Prionotus punctatus* (Bloch, 1793) (Osteichthyes, Triglidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 14: 27-33.
- Bicudo AA, LER Tavares & JL Luque 2005b. Larvas de Anisakidae (Nematoda, Ascaridoidea) parasitas da cabrinha *Prionotus punctatus* (Bloch, 1793) (Osteichthyes, Triglidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 14: 109-118.
- Borges JN, LFG Cunha, HLC Santos, C Monteiro Neto & CP Santos 2012. Morphological and molecular diagnosis of anisakid nematode larvae from cutlassfish (*Trichiurus lepturus*) off the coast of Rio de Janeiro, Brazil. *Plos one*, 7, e40447.
- Botto C, J Osimani & F Mañé-Garzón 1976. The presence of *Anisakis* larvae in fish from the Atlantic coast of Uruguay, and their experimental pathogenicity to dog and cat. *Revista Uruguaya de Patologia Clínica y Microbiología*, 14: 49-62.
- Bracho-Espinoza H, JD Molina, M Pirona & C Milagro 2013. Nemátodos de la familia Anisakidae en productos de la pesca, Faja costera Medano Blanco, Estado Falcon, Venezuela. *Revista Científica, Facultad de Ciencias Veterinarias, Universidad del Zulia*, 23: 163-167.
- Braicovich PE & JT Timi 2008. Parasites as biological tags for stock discrimination of the Brazilian flathead *Percophis brasiliensis* in the south-west Atlantic. *Journal of Fish Biology*, 73: 557-571.
- Braicovich PE, F Moravec & JT Timi 2007. New species of *Moravecia* (Nematoda:

- Dracunculoidea) from body cavity of marine perciform fish *Percophis brasiliensis* in Argentina. *Journal of Parasitology*, 93: 353-356.
- Braicovich PE, JL Luque & JT Timi 2012. Geographical patterns of parasite infracommunities in the rough scad, *Trachurus lathami* Nichols, in the Southwestern Atlantic Ocean. *Journal of Parasitology*, 98: 768-777.
- Bravo S, C Almonacid, C Oyarzo & MT Silva 2007. The parasite fauna of *Galaxias maculatus* in the estuary of Maullin River, Chile. *Bulletin of the European Association of Fish Pathologists*, 27: 10-17.
- Brickle PE & K MacKenzie 2007. Parasites as biological tags for *Eleginops maclovinus* (Teleostei: Eleginopidae) around the Falkland Islands. *Journal of Helminthology*, 81: 147-153.
- Brickle P, K MacKenzie & A Pike 2006. Variations in the parasite fauna of the Patagonian toothfish (*Dissostichus eleginoides* Smitt, 1898), with length, season, and depth of habitat around the Falkland Islands. *Journal of Parasitology*, 92: 282-291.
- Brown J, P Brickle & BE Scott 2013. The parasite fauna of the Patagonian toothfish *Dissostichus eleginoides* off the Falkland Islands. *Journal of Helminthology*, 87: 501-509.
- Bustos-Montes D, A Santafe-Muñoz, M Grijalba-Bendeck, A Jáuregui, A Franco-Herrera & A Sanjuan-Muñoz 2012. Bioecología de la lisa (*Mugil incilis* Hancock) en la Bahía de Cispata, Caribe Colombiano. *Boletín de Investigaciones Marinas y Costeras*, 41: 447-461.
- Cabrera R & L Suárez-Ognio 2002. Probable emergencia de anisakiosis por larvas de *Anisakis physeteris* durante el fenómeno El Niño 1997-98 en la costa peruana. *Parasitología Latinoamericana*, 57: 166-170.
- Cabrera R, L Suárez-Ognio, R Martínez, R Leiva, C Gambirazio & J Ruiz 2002. Larvas de *Anisakis physeteris* y otros helmintos en *Coryphaena hippurus* 'perico' comercializados en el mercado pesquero de Ventanilla, Callao, Peru. *Revista Peruana da Biología*, 9: 23-28.
- Cabrera R & M Tantaleán 1995. Algunos helmintos de *Scomber japonicus peruanus* "Caballa" de la reserva Nacional de Paracas. *Biotempo*, 2: 85-86.
- Cantatore DMP & JT Timi 2014. Marine parasites as biological tags in South American Atlantic waters, current status and perspectives. *Parasitology*, 142: 5-24.
- Cantatore DMP, P Merella & JT Timi 2010. Males of *Ichthyofilaria argentinensis* Incorvaia, 1999 and *I. bergensis* (Wulker, 1930) (Dracunculoidea: Guyanemidae): new morphological aspects and emendation of the generic diagnosis. *Folia Parasitologica*, 57: 289-294.
- Carballo MC & GT Navone 2007. A new *Huffmanella* species (Nematoda: Trichosomoididae) parasitizing atherinid fishes in north Patagonian gulfs, Argentina. *Journal of Parasitology*, 93: 377-382.
- Cantatore DMP, MA Rossin, AL Lanfranchi & JT Timi 2009. A new species of *Capillostrongyloides* (Nematoda: Capillariidae) parasitizing the horsefish, *Congiopodus peruvianus* (Pisces: Congiopodidae), from Argentina. *Journal of Parasitology*, 95: 388-391.
- Carballo MC, GT Navone & F Cremonte 2011. Parasites of the silversides *Odontesthes smitti* and *Odontesthes nigricans* (Pisces: Atherinopsidae) from Argentinean Patagonia. *Comparative Parasitology*, 78: 95-103.
- Carballo MC, F Cremonte, GT Navone & JT Timi 2012. Similarity in parasite community structure may be used to trace latitudinal migrations of *Odontesthes smitti* along Argentinean coasts. *Journal of Fish Biology*, 80:15-28.
- Cárdenas MQ & RM Lanfredi 2005. Further description of *Procamallanus* (*S.*) *halitrophus* comb. n. (Nematoda, Camallanidae) from flounder off the Brazilian coast by light and scanning electron microscopy. *Journal of Parasitology*, 91: 606-613.
- Cárdenas MQ, W De Souza & RM Lanfredi 2006. Ultrastructure of *Procamallanus*

- (*Spirocamallanus*) *halitrophus* (Nematoda: Camallanidae) parasite of flounder. *Parasitology Research*, 97: 478-485.
- Cárdenas MQ, F Moravec & A Kohn 2009. First record of *Philometra katsuwoni* (Nematoda, Philometridae), a parasite of skipjack tuna *Katsuwonus pelamis* (Perciformes, Scombridae), off South American Atlantic Coast. *Biota Neotropica*, 9: 263-266.
- Cárdenas MQ, BMM Fernandes, MCN Justo, AL dos Santos & SC Cohen 2012a. Helminth parasites of *Ctenosciaena gracilicirrhus* (Perciformes: Sciaenidae) from the coast of Angra dos Reis, Rio de Janeiro State, Brazil. *Revista Mexicana de Biodiversidad*, 83: 31-35.
- Cárdenas MQ, RM Lanfredi & A Oliveira-Menezes 2012b. Cytochemical analysis of the body wall of the flounder parasite *Procamallanus* (*Spirocamallanus*) *halitrophus* (Nematoda: Camallanidae). *Comparative Parasitology*, 79: 173-181.
- Carrera L, N Cota, M Montes, E Mateo, V Sierralta, T Castro, A Perea, C Santos, C Catcoparco & C Espinoza 2013. Broodstock management of the fine flounder *Paralichthys adspersus* (Steindachner, 1867) using recirculating aquaculture systems. *Latin American Journal of Aquatic Research*, 41: 89-98.
- Carvajal J & PE Cattán 1985. A study of the anisakid infection in the Chilean hake, *Merluccius gayi* (Guichenot, 1848). *Fisheries Research*, 3, 245-250.
- Carvajal J & L González 1990. Presencia de *Hysterothylacium* sp. (Nematoda, Anisakidae) en salmon coho de Chiloé en jaulas. *Revista Chilena de Historia Natural*, 63: 165-168.
- Carvajal J, PE Cattán, C Castillo & P Schatte 1979. Larval anisakids and other helminths in the hake *Merluccius gayi* (Guichenot) from Chile. *Journal of Fish Biology*, 15: 671-677.
- Carvajal J, JC Uribe & MV Vial 1991. Patología parasitaria en el salmon coho de cultivo. Parásitos estresan salmónidos en el mar. *Revista Creces*, 6/7: 20-22.
- Carvajal J, L González & G Toledo 1996. New record of *Hysterothylacium aduncum* (Rudolphi, 1802) (Nematoda: Anisakidae) in salmonids cultured in sea farms from southern Chile. *Research and Reviews in Parasitology*, 55: 195-197.
- Cattán PE & J Carvajal 1984. Study of the migration of larval *Anisakis simplex* (Nematoda: Ascaridida) in the Chilean hake, *Merluccius gayi* (Guichenot). *Journal of Fish Biology*, 24: 649-654.
- Cattán PE & NN Videla 1976. Presencia de larvas de *Anisakis* sp. en el jurel *Trachurus murphyi* Nichols, 1920. (Algunas consideraciones sobre su relación con el granuloma eosinofílico en el hombre). *Boletín Chileno de Parasitología*, 31: 71-74.
- Cavalcanti ETS, RM Takemoto, LC Alves & S Chellappa 2010. First record of endoparasite *Philometra* sp. (Nematoda: Philometridae) in lane snapper *Lutjanus synagris* from the coast of Rio Grande do Norte, Brazil. *Marine Biodiversity Records*, 3: 93.
- Cavalcanti ETS, RM Takemoto, LC Alves & S Chellappa 2012. First report of metazoan fish parasites with zoonotic potential in *Scomberomorus brasiliensis* and *Trichiurus lepturus* from the coastal waters of Rio Grande do Norte, Brazil. *Marine Biodiversity Records*, 5: e40, 4pp.
- Centeno L, AK Bashirullah, ME Alvarez & R Alvarez 2002. Analisis comparativo de las comunidades de parásitos metazoarios en dos especies de peces marinos del Golfo de Cariaco, Venezuela. *Bioagro*, 14: 135-144.
- Chaves ND & JL Luque 1999. Ecology of metazoans parasites of *Menticirrhus americanus* (Osteichthyes, Sciaenidae), coast area from Rio de Janeiro State, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 8: 137-144.
- Chavez RA & ME Oliva 2011. *Philometra chilensis* (Nematoda, Philometridae) affects the fecundity of the red cusk-eel, *Genypterus chilensis* (Guichenot) (Pisces, Ophidiidae) in Chile. *Acta*

Parasitologica, 56: 236-237.

Chavez RA, IM Valdivia & ME Oliva 2007. Local variability in metazoan parasites of the pelagic fish species, *Engraulis ringens*: implications for fish stock assessment using parasites as biological tags. *Journal of Helminthology*, 81: 113-116.

Chavez RA, MT González, ME Oliva & IM Valdivia 2012. Endoparasite fauna of five Gadiformes fish species from the coast of Chile: host ecology versus phylogeny. *Journal of Helminthology*, 86: 10-15.

Chero J, C Cruces, J Iannacone, G Saez & L Alvarino 2014a. Helmintos parásitos de *Anisotremus scapularis* (Tschudi, 1846) (Perciformes: Haemulidae) “Chita” adquiridos en el terminal pesquero de Villa Maria del Triunfo, Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 411-428.

Chero J, C Cruces, J Iannacone, G Saez, L Alvarino, C Rodríguez, H Rodríguez, E Tuesta, A Pacheco & N Huamani 2014b. Indices parasitológicos de la merluza peruana *Merluccius gayi peruanus* (Ginsburg, 1954) (Perciformes: Merlucciidae) adquiridos del terminal pesquero de Ventanilla, Callao, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 141-162.

Chero J, J Iannacone, C Cruces, G Sáez & L Alvarino 2014c. Comunidad de metazoos parásitos de la corvina *Cilus gilberti* (Abbott, 1899) (Perciformes: Sciaenidae) en la zona costera de Chorrillos, Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 163-162.

Chero J, G Sáez, J Iannacone & W Aquino 2014d. Aspectos ecológicos de los helmintos parásitos de Lorna *Sciaena deliciosa* (Tschudi, 1846) (Perciformes: Sciaenidae) adquiridos del terminal pesquero de Ventanilla, Callao, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 59-76.

Conroy G & DA Conroy 1984. Diseases and parasites detected in grey mullets (Mugilidae) from coastal waters of São Paulo State, Brazil. I. Adult silver mullet (*Mugil curema* Val., 1836). *Rivista Italiana di Piscicoltura e Ittiopatologia*, 1: 13-28.

Cordeiro AS & JL Luque 2004. Community ecology of the metazoan parasites of Atlantic moon fish, *Selene setapinnis* (Osteichthyes, Carangidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 399-406.

Cordeiro AS & JL Luque 2005a. Aspectos quantitativos dos metazoários parasitos do sargo-dente, *Archosargus rhomboidalis* (Linnaeus, 1758) (Osteichthyes, Sparidae), do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoociências*, 7: 7-14.

Cordeiro AS & JL Luque 2005b. Metazoários parasitos do cóio *Dactylopterus volitans* (Linnaeus, 1758) (Osteichthyes, Dactylopteridae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Acta Scientiarum*, 27: 119-123.

Cortés Y & G Muñoz 2008. Infracomunidades de parásitos eumetazoos del bagre de mar *Aphos porosus* (Valenciennes, 1837) (Actinopterygii: Batrachoidiformes) en Chile central. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 43: 255-263.

Cortés Y & G Muñoz 2009. Metazoan parasite infracommunities of the toadfish *Aphos porosus* (Pisces: Batrachoidiformes) in central Chile: how variable are they over time? *Journal of Parasitology*, 95: 753-756.

Cremonte F & NH Sardella 1997. The parasite fauna of *Scomber japonicus* Houttuyn, 1782 (Pisces: Scombridae) in two zones of the Argentine Sea. *Fisheries Research*, 31: 1-9.

Crisp DJ & VLM Klein 1973. Contribution to the knowledge of *Philometra lateolabracis* Yamaguti, 1935 (Nematoda, Filarioidea). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 71: 481-484.

Cruces C, J Chero, J Iannacone, A Diestro, G Sáez & L Alvarino 2014. Metazoos parásitos de “Caballa” *Scomber japonicus* Houttuyn, 1782 (Perciformes, Scombridae) del puerto de Chicana, La Libertad, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 357-381.



- Dailey M & J Carvajal 1976. Helminth parasites of *Rhinobatos planiceps* Garman 1880, including two new species of cestodes, with comments on host specificity of the genus *Rhinebothrium* Linton 1890. *Journal of Parasitology*, 62: 939-942.
- D'Amelio S, S Mattiucci, L Paggi, P Orecchia, R Cianchi, G Nascetii, P Arduino & L Bullini 1993. New data on the *Anisakis simplex* complex (Nematoda, Ascaridida, Ascaridoidea) parasite of cetaceans. In: Evans, PGH (Ed.) *European Research on Cetaceans*. Vol. 7. Proceedings of the 7th Annual Conference of the European Cetacean Society, Inverness, Scotland, 18-21 February, 1993. Cambridge, England, p.189.
- Daniel VI, JT Timi & NH Sardella 2002. *Cucullanus marplatensis* sp. nov. (Nematoda, Cucullanidae) parasitizing *Odontesthes argentinensis* (Valenciennes, 1835) (Pisces, Atherinidae) from Argentinean waters. *Acta Parasitologica*, 47: 41-46.
- Deardorff TL 1987. Redescription of *Pulchrascaris chiloscyllyi* (Johnston and Mawson, 1951) (Nematoda: Anisakidae), with comments on species in *Pulchrascaris* and *Terranova*. *Proceedings of the Helminthological Society of Washington*, 54: 28-39.
- Deardorff TL & RM Overstreet 1981. Review of *Hysterothylacium* and *Iheringascaris* (both previously =*Thynnascaris*) (Nematoda: Anisakidae) from the northern Gulf of Mexico. *Proceedings of the Biological Society of Washington*, 93: 1035-1079.
- Dias FJE, SC São-Clemente & M Knoff 2010. Nematoides anisquídeos e cestoides *Trypanorhyncha* de importância em saúde pública em *Aluterus monoceros* (Linnaeus, 1758) no Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 19: 94-97.
- Dias FJE, SC São-Clemente, RM Pinto & M Knoff 2011. Anisakidae nematodes and *Trypanorhyncha* cestodes of hygienic importance infecting the king mackerel *Scomberomorus cavalla* (Osteichthyes: Scombridae) in Brazil. *Veterinary Parasitology*, 175: 351-355.
- Díaz F & M George-Nascimento 2002. Estabilidad temporal de las infracomunidades de parásitos en la borraquilla *Scartichthys viridis* (Valenciennes, 1836) (Pisces: Blenniidae) en la costa central de Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 641-649.
- Diaz Andrade MC, EJ Galindez, S Estecondo & RD Tanzola 2008. Hepatic infection by *Terranova* sp. (Nematoda, Anisakidae) larvae in *Sympterygia acuta* (Chondrichthyes, Rajidae). *Bulletin of the European Association of Fish Pathologists*, 28: 144-147.
- Díaz-Ungria C 1970. Cambio de nombre de *Terranova caballeroi* a *Terranova edcaballeroi* por preocupacion. *Revista Veterinaria Venezolana*, 28: 124.
- Drago FB 2012. Community structure of metazoan parasites of silverside, *Odontesthes bonariensis* (Pisces, Atherinopsidae) from Argentina. *Iheringia, Serie Zoologia*, 102: 26-32.
- Duran LE & M Oliva 1980. Estudio parasitologico en *Merluccius gayi peruvianus* Gingsburg 1954. *Boletín Chileno de Parasitología, Santiago*, 35: 18-21.
- Eiras JC & AR Rêgo 1987. The histopathology of *Scomber japonicus* infection by *Nematobothrium scombri* (Trematoda: Didymozoidae) and of larval anisakid nematode infections in the liver of *Pagrus pagrus*. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 82: 155-159.
- Fabio SP 2000. Helminths from *Priacanthus arenatus* Cuvier, 1829 (Pisces, Priacanthidae) in Cabo Frio, RJ, Brazil. *Boletim do Museu Nacional, Zoologia*, 421: 14 pp.
- Feijo LMF, HO Rodrigues & SS Rodrigues 1979. Contribuição ao estudo da fauna helmintologica de sardinhas (*Sardinella* sp.) do litoral do Estado do Rio de Janeiro. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 20: 23-28.
- Felizardo NN, M Knoff, RM Pinto & DC Gomes 2009a. Larval anisakid nematodes of the flounder, *Paralichthys isosceles* Jordan, 1890 (Pisces, Teleostei) from Brazil. *Neotropical Helminthology*, 3: 57-64.

- Felizardo NN, RC Menezes, R Tortelly, M Knoff, RM Pinto & DC Gomes 2009b. Larvae of *Hysterothylacium* sp. (Nematoda, Anisakidae) in the sole fish *Paralichthys isosceles* Jordan, 1890 (Pisces, Teleostei) from the littoral of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Veterinary Parasitology*, 166: 175-177.
- Fernandes BMM, RM Pinto & SC Cohen 2002. Report on two species of Digenea from marine fishes in Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 62: 459-462.
- Fernández BJ 1985. Estudio parasitológico de *Merluccius australis* (Hutton, 1872) (Pisces: Merlucciidae). Aspectos sistemáticos, estadísticos y zoogeográficos. *Boletín de la Sociedad de Biología de Concepción*, 56: 31-41.
- Fernández BJ 1987. Los parásitos de la lisa *Mugil cephalus* L. en Chile: sistemática y aspectos poblacionales (Perciformes: Mugilidae). *Gayana Zoología*, 51: 3-58.
- Fernández BJ & C Villalba 1985. *Proleptus carvajali* n. sp. (Nematoda: Spiruroidea), nuevos registros y lista sistemática de los nemátodos de peces de aguas chilenas. *Revista Chilena de Historia Natural*, 58: 109-120.
- Flores K & M George-Nascimento 2009. Las infracomunidades de parásitos de dos especies de *Scartichthys* (Pisces: Blenniidae) en localidades cercanas del norte de Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 82: 63-71.
- Fontenelle G, M Knoff, NN Felizardo, LMS Lopes & SC São Clemente 2013. Nematodes of zoonotic importance in *Cynoscion guatucupa* (Pisces) in the state of Rio de Janeiro. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 22: 281-284.
- Fortes E 1981. Descrição de quatro espécies novas de helmintos de bagres (Pisces, Bagridae) do estuário do Guaíba, Porto Alegre, RS, Brasil. *Arquivos da Faculdade de Veterinária*, 9: 69-78.
- Fortes E & RP Hoffmann 1995. Levantamento da fauna parasitária de peixes do lago Guaíba, Porto Alegre, Rio Grande do Sul, Brasil. *Revista Brasileira de Medicina Veterinária*, 17: 107-111.
- Freitas JFT & H Lent 1935. Capillariinae de animais de sangue frio (Nematoda, Trichuroidea). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 30: 241-284.
- Freitas JFT, JJ Vicente & HN Ibanez 1969. Fauna helmintológica del Perú: *Cucullanellus amaruincai* sp. n. (Nematoda, Camallanoidea). *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 12: 281-283.
- Fujimoto RY, CA Santana, WLC Carvalho, DG Diniz, ZMN Barros, JEA Varella & MDF Guimarães, 2009. Hematologia e parasitas metazoários de camurim (*Centropomus undecimalis* Bloch, 1792) na região bragantina, Bragança-Pará. *Boletim do Instituto de Pesca de São Paulo*, 35: 441-450.
- Fujimoto RY, AMB Sarmiento, DG Diniz & JC Eiras 2012. Nematode parasites of pescada gó, *Macrodon ancylodon* Bloch and Schneider, 1801 (Osteichthyes, Sciaenidae), from Vila dos Pescadores, Bragança-PA, Brazil. *Brazilian Archives of Biology and Technology*, 55: 865-870.
- Gaevskaya AV & GN Rodyuk 1988. [Ecological characteristics of the parasitofauna of the macrourid *Macrourus carinatus* Gunther.] *Biologicheskie Nauki* (= *Nauchnye Doklady Vysshei Shkoly*), Moskva, 1988: 21-25.
- Gaevskaya AV, GN Rodyuk & AM Parukhin 1990. Peculiarities and formation of the parasitofauna of the Patagonian toothfish *Dissostichus eleginoides*. *Biologiya Morya*, 1990: 23-28.
- Garbin Lucas E, S Mattiucci, M Paoletti, JI Diaz, G Nascetti & GT Navone 2013. Molecular identification and larval morphological description of *Contracaecum pelagicum* (Nematoda: Anisakidae) from the anchovy *Engraulis anchoita* (Engraulidae) and fish-eating birds from the Argentine North Patagonian Sea. *Parasitology International*, 62: 309-319.
- Garcías F, R Mendoza & M George-Nascimento 2001. Variación entre años de las

- infracomunidades de parásitos metazoos de la corvina *Cilus gilberti* (Pisces: Sciaenidae) en Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 74: 833-840.
- George-Nascimento M 1996. Populations and assemblages of parasites in hake, *Merluccius gayi*, from southeastern Pacific Ocean: stock implications. *Journal of Fish Biology*, 48: 557-568.
- George-Nascimento M 2000. Geographical variations in the jack mackerel *Trachurus symmetricus murphyi* populations in the southeastern Pacific Ocean as evidenced from the associated parasite communities. *Journal of Parasitology*, 86: 929-932.
- George-Nascimento M & FH Arancibia 1992. Stocks ecológicos del jurel (*Trachurus symmetricus murphyi* Nichols) en tres zonas de pesca frente a Chile, detectados mediante comparación de su fauna parasitaria y morfometría. *Revista Chilena de Historia Natural*, 65: 453-470.
- George-Nascimento M & FH Arancibia 1994. La fauna parasitaria y la morfometría de la merluza austral *Merluccius australis* (Hutton) como indicadoras de unidades de stock. *Biología Pesquera*, 23: 31-47.
- George-Nascimento M & J Carvajal 1980. Nuevos registros de nematodos anisákidos en la fauna marina chilena. *Boletín Chileno de Parasitología*, 35: 15-18.
- George-Nascimento M & B Huet 1984. Una aproximación ecológica al estudio del parasitismo en el congrio negro *Genypterus maculatus* (Tschudi) (Pisces: Ophidiidae). *Biología Pesquera*, 13: 23-30.
- George-Nascimento M & JL Iriarte 1989. Las infracomunidades de parásitos metazoos del chancharro *Helicolenus legerichi* Norman, 1937 (Pisces: Scorpaenidae): un ensamble no interactivo de especies. *Revista Chilena de Historia Natural*, 62: 217-227.
- George-Nascimento M & A Llanos 1995. Micro-evolutionary implications of allozymic and morphometric variations in sealworms *Pseudoterranova* sp. (Ascaridoidea: Anisakidae) among sympatric hosts from the southeastern Pacific Ocean. *International Journal for Parasitology*, 25: 1163-1171.
- George-Nascimento M & M Muñoz 1997. Specificity and host suitability of *Cucullanus genypteri* (Nematoda: Cucullanidae) in three *Genypterus* (Ophidiidae) fish host species from the southeastern Pacific Ocean. *Parasite*, 4: 233-238.
- George-Nascimento M & L Vergara 1982. Relationships between some inherent host factors and the size of infrapopulations of *Proleptus acutus* Dujardin, 1845 (Nematoda, Spirurida) within the stomach of its definitive host, *Schroederichthys chilensis* (Guichenot, 1848) (Chondrichthyes, Scyliorhinidae). *Journal of Parasitology*, 68: 1170-1172.
- George-Nascimento M, J Carvajal & H Alcaíno 1983. Occurrence of *Anisakis* sp. larvae in the Chilean jack mackerel *Trachurus murphyi* Nichols, 1920. *Revista Chilena de Historia Natural*, 56: 31-37.
- George-Nascimento M, F Garcías & G Muñoz 2002. Parasite body volume and infracommunity patterns in the southern pomfret *Brama australis* (Pisces: Bramidae). *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 835-839.
- Gibbons LM 2010. *Keys to the Nematode Parasites of Vertebrates: Supplementary Volume*. CABI, Wallingford, USA, 424 pp.
- Giese EG, AP Furtado, RM Lanfredi & JN Santos 2010. A new cucullanid species (Nematoda) from *Ageneiosus ucayalensis* Castelnau, 1855 (Pisces: Auchenipteridae) from Pará, Brazil. *Journal of Parasitology*, 96: 389-394.
- González L 1998. The life cycle of *Hysterothylacium aduncum* (Nematoda: Anisakidae) in Chilean marine farms. *Aquaculture*, 162: 173-186.
- González MT & E Acuña 1998. Metazoan parasites of the red rockfish *Sebastes capensis* off northern Chile. *Journal of Parasitology*, 84: 783-788.

- González MT & E Acuña 2000. Influence of host size and sex on the endohelminth infracommunities of the red rockfish *Sebastes capensis* off Northern Chile. *Journal of Parasitology*, 86: 854-857.
- González L & J Carvajal 1994. Estudio parasitológico de *Merluccius australis* (Hutton, 1972) del mar interior de Aysén. *Investigación Pesquera*, 38: 75-85.
- González L & J Carvajal 1995. New host records of larval *Hysterothylacium aduncum* (Nematoda: Anisakidae) in fauna associated with salmonid sea farms in Chile. *Research and Reviews in Parasitology*, 55: 247-253.
- González MT & R Poulin 2005a. Nested patterns in parasite component communities of a marine fish along its latitudinal range on the Pacific coast of South America. *Parasitology*, 131: 569-577.
- González MT & R Poulin 2005b. Spatial and temporal predictability of the parasite community structure of a benthic marine fish along its distributional range. *International Journal of Parasitology*, 35: 1369-1377.
- González MT, E Acuña & ME Oliva 2001. Metazoan parasite fauna of the bigeye flounder, *Hippoglossina macrops*, from northern Chile. Influence of host age and sex. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 96: 1049-1054.
- González MT, C Barrientos & C Moreno 2006. Biogeographical patterns of endoparasite communities of a marine fish (*Sebastes capensis*) with extended range in southern hemisphere. *Journal of Biogeography*, 33: 1086-1095.
- González MT, R Vásquez & EH Acuña 2008. Biogeographic patterns of metazoan parasites of the bigeye flounder, *Hippoglossina macrops*, in the southeastern Pacific coast. *Journal of Parasitology*, 94: 429-435.
- González de Fillat S & MI Meneses 1992. La parasitofauna de la 'corvina blanca' *Micropogonias furnieri* Desmarest, 1823 (Perciformes: Sciaenidae) y su uso potencial como indicador biológico. *Boletín de la Sociedad Zoológica del Uruguay (Actas de las Jornadas de Zoología del Uruguay)*, Montevideo, 7: 92.
- Grabda J 1978. Studies on parasitic infestation of blue whiting (*Micromesistius* sp.) with respect to the fish utilization for consumption. *Acta Ichthyologica et Piscatoria*, 8: 29-41.
- Guagliardo SE, MMN De Salvo, CB Schwerdt, NA Galeano & RD Tanzola 2009. Anisakidos del savorin, *Seriolella porosa* (Pisces: Centrolophidae). Análisis de la interacción parásito-hospedador. *BioScriba*, 2: 106-114.
- Guagliardo SE, C Schwerdt, N Galeano, R González & RD Tanzola 2014. Helminthic assemblages of *Seriolella porosa* Guichenot 1848 (Pisces: Centrolophidae) from San Matías Gulf (Argentina). *Neotropical Helminthology*, 8: 291-303
- Guimarães JF & R Cristofaro 1974. Contribuição ao estudo da fauna helmintológica de peixes do Estado da Bahia. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 17: 81-85.
- Guimarães JF, R Cristofaro & HO Rodrigues 1976. Alguns nematódeos de peixes de Salvador, Bahia. *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 18: 21-25.
- Henríquez V & MT González 2014. Patterns of variation in parasite component communities and infracommunities of a littoral fish species from the northern coast of Chile. *Journal of Helminthology*, 88: 89-96.
- Henríquez VP, MT González, R Licandeo & J Carvajal 2011. Metazoan parasites communities of rock cod *Eleginops maclovinus* along southern Chilean coast and their use as biological tags at a local spatial scale. *Journal of Fish Biology*, 79: 1851-1865.
- Hermida M, BFL Carvalho, C Cruz & A Saraiva 2014. Parasites of the Mutton Snapper *Lutjanus*

- analis* (Perciformes: Lutjanidae) in Alagoas, Brazil. Brazilian Journal of Veterinary Parasitology, 23: 241-243.
- Hernández-Orts JS, FJ Aznar, I Blasco-Costa, NA García, M Villora-Montero, EA Crespo, JA Raga, & FE Montero 2013. Description, microhabitat selection and infection patterns of sealworm larvae (*Pseudoterranova decipiens* species complex, Nematoda: Ascaridoidea) in fishes from Patagonia, Argentina. Parasites & Vectors, 6: 252: 1-15
- Herrerías MV, FJ Aznar, JA Balbuena & JA Raga 2000. Anisakid larvae in the musculature of the Argentinean hake, *Merluccius hubbsi*. Journal of Food Protection, 63: 1141-1143.
- Iannacone J 2003. Tres metazoos parásitos de la cojinoba *Seriolaella violacea* Guichenot (Pisces, Centrolophidae), Callao, Perú. Revista Brasileira de Zoologia, 20: 257-260.
- Iannacone J 2004. Metazoos parásitos de la mojarrilla *Stellifer minor* (Tschudi) (Osteichthyes, Sciaenidae) capturados por pesquería artesanal en Chorrillos, Lima, Perú. Revista Brasileira de Zoologia, 21: 815-820.
- Iannacone J & L Alvaríño 2009a. Metazoos parásitos de *Mugil cephalus* Linnaeus, 1758 (Mugilidae: Perciformes) procedentes del terminal pesquero de Chorrillos, Lima, Peru. Neotropical Helminthology, 3: 15-28.
- Iannacone J & L Alvaríño 2009b. Dinámica poblacional de la diversidad parasitaria de la "Cabrilla" *Paralabrax humeralis* (Teleostei: Serranidae) en Chorrillos, Lima, Perú. Neotropical Helminthology, 3: 73-88.
- Iannacone J & L Alvaríño 2013. Índices parasitológicos de la Reineta *Brama japonica* Hilgendorf, 1878 (Osteichthyes, Bramidae) adquiridos del terminal pesquero de Chorrillos Lima, Peru. Neotropical Helminthology, 7: 117-132.
- Iannacone J, J Cárdenas-Callirgos & L Alvaríño 2010a. Ecología comunitaria de los parásitos de la chilindrina *Stromateus stellatus* (Cuvier, 1829) (Perciformes: Stromateidae) de la zona costera de Chorrillos, Lima, Perú. Neotropical Helminthology, 4: 159-167.
- Iannacone J, L Moron & S Guizado 2010b. Between-year variation of metazoan parasite fauna on *Sciaena deliciosa* (Tschudi, 1846) (Perciformes: Sciaenidae) in Lima, Peru. Latin American Journal of Aquatic Research, 38: 218-226.
- Iannacone J, J Avila-Petroche, S. Rojas-Perea, M Salas Sierralta, K Neira Cruzado, R Palomares Torres, S Valdivia Alarcón, A Pacheco Silva, V Benvenuto Vargas & V Ferrario Bazalar 2011a. Dinámica poblacional de los parásitos metazoos del pez guitarra del Pacífico *Rhinobatos planiceps* (Batoidea: Rajiformes) de la zona costera marina de Lima, Perú. Neotropical Helminthology, 5: 265-278.
- Iannacone J, JP Cerapio, J Cárdenas-Callirgos, K Sánchez, F Briceño & A Dueñas 2011b. Comunidades de parásitos en el trambollo *Labrisomus philippii* (Steindachner, 1866) (Perciformes: Labrisomidae) de la zona costera de Chorrillos, Lima, Perú. Neotropical Helminthology, 5: 73-84.
- Iglesias L, R Benítez, FJ Adroher & A Valero 2011. Helminth infection in *Mugil incilis* from Cartagena de Indias, Colombian Caribbean coast. Helminthologia, 48: 36-40.
- Incorvaia IS 1999. *Ichthyofilaria argentinensis* sp. nov. (Nematoda: Philometridae) parasite of *Merluccius hubbsi* (Pisces: Merlucciidae). Ciencias Marinas, Mexico, 25: 439-444.
- Incorvaia IS & JM Díaz de Astarloa 1998. Preliminary study on parasitic nematode larvae (Nematoda: Ascaridida) in *Paralichthys orbignyanus* (Valenciennes, 1839) and *Paralichthys patagonicus* (Pisces: Pleuronectiformes). Boletín Chileno de Parasitología, 53: 38-42.
- Incorvaia IS & DR Hernandez 2006. Nematodes parasitos como indicadores biológicos de *Macruronus magellanicus*. INIDEP Informe Técnico, 61: 1-17.
- Iñiguez AM, CP Santos & ACP Vicente 2009. Genetic characterization of *Anisakis typica* and

- Anisakis physeteris* from marine mammals and fish from the Atlantic Ocean off Brazil. *Veterinary Parasitology*, 165: 350-356.
- Ivanov VA, GT Navone & SR Martorelli 1997. *Ascarophis marina* n. comb. (Nematoda: Cystidicolidae) from the fishes *Parona signata* (Carangidae) and *Urophycis brasiliensis* (Gadidae) in the southwestern Atlantic. *Journal of Parasitology*, 83: 917-921.
- Jiménez PJ & JJ Alava 2009. Infección por *Gnathostoma* (Spirurida: Gnathostomatidae) en *Hoplias microlepis*: prevalencia, correlación con la talla del pez, huéspedes e implicaciones para salud pública en Ecuador. *Biomédica*, 29: 591-603.
- Klein VLM 1973. Helmintos parasitos das espécies *Scomberomus cavalla* (Cuvier) e *Scomberomus maculatus* (Mitchill) do litoral Cearense. *Contraecum fortalezae* sp. n. (Nematoda, Ascaroidea). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 71: 199-202.
- Klimpel S, A Seehagen, H-W Palm & H Rosenthal 2001. *Deep-water metazoan fish parasites of the world*. Logos Verlag, Berlin, Alemanha, 315 pp.
- Knoff M, JL Luque & JFR Amato 1997. Community ecology of the metazoan parasites of grey mullets, *Mugil platanus* (Osteichthyes, Mugilidae) from the littoral of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Biologia*, 57: 441-454.
- Knoff M, SC São Clemente, RM Pinto & DC Gomes 2001. Nematodes of elasmobranch fishes from southern coast of Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 96: 81-87.
- Knoff M, SC São Clemente, FC Lima, RES Padovani, RRT Castro & DC Gomes 2003. Helmintos de importância sanitária presentes no congro-rosa *Genypterus brasiliensis* Regan, 1903, comercializados no Estado do Rio de Janeiro. *Revista Higiene Alimentar*, 17: 89-90.
- Knoff M, SC São Clemente, DC Gomes & RES Padovani 2004. Primeira ocorrência de larvas de *Anisakis* sp. na musculatura de Congro Rosa, *Genypterus brasiliensis* Regan, 1903. *Revista Brasileira de Ciências Veterinárias*, 11, 119-120.
- Knoff M, SC São Clemente, MCG Fonseca, CG Andrada, RES Padovani & DC Gomes 2007. Anisakidae parasitos de congro-rosa, *Genypterus brasiliensis* Regan, 1903 comercializados no Estado do Rio de Janeiro, Brasil de interesse na saúde pública. *Parasitología Latinoamericana*, 62: 127-133.
- Knoff M, NN Felizardo, AM Iñiguez, A Maldonado Jr, EJM Torres, RM Pinto & DC Gomes 2012. Genetic and morphological characterisation of a new species of the genus *Hysterothylacium* (Nematoda) from *Paralichthys isosceles* Jordan, 1890 (Pisces: Teleostei) of the Neotropical Region, State of Rio de Janeiro, Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 107: 186-193.
- Knoff M, SC São Clemente, MC Goncalves da Fonseca, NN Felizardo, FC de Lima, RM Pinto & DC Gomes 2013. Anisakidae nematodes in the blackfin goosfish, *Lophius gastrophysus* Miranda-Ribeiro, 1915 purchased in the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Acta Scientiarum, Biological Sciences*, 35: 129-133.
- Lamothe-Argumedo R, L García-Prieto, D Osorio-Sarabia & G Pérez-Ponce de León 1996. Catálogo de la Colección Nacional de Helmintos depositada en el Instituto de Biología. Universidad Nacional Autónoma de México, Publicación Especial Instituto de Biología – CONABIO, México D. F., 211 pp.
- Lanfranchi AL & NH Sardella 2010. Anisakids survival after microwaving, freezing and salting fish from Argentina. *Food Science and Technology Research*, 16: 499-504.
- Lanfranchi AL, JT Timi & NH Sardella 2004. *Cucullanus bonaerensis* n. sp (Nematoda: Cucullanidae) parasitizing *Urophycis brasiliensis* (Pisces: Phycidae) from Argentinean waters. *Journal of Parasitology*, 90: 808-812.
- Lent H & JFT Freitas 1937. Alguns helmintos da coleção de Pedro Severiano de Magalhães. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 31: 305-309.

- Lent H & JFT Freitas 1948. Uma coleção de nematodeos, parasitos de vertebrados, do Museo de Historia Natural de Montevideo. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 46: 171 pp.
- Ley P & ML Blaxter 2002. Systematic position and phylogeny. In: D.L. Lee (ed.) *The Biology of Nematodes*. Taylor and Francis, London: 1-30.
- Lima MM, WC Teixeira, RAN Ramos, AMA Lima, LC Alves & MAG Faustino 2008. Ocorrência de ovos de *Capillaria* sp. em filé de peixe Saramunete (*Pseudupeneus maculatus*) comercializado na Região Metropolitana de Recife-PE/Brasil. *Medicina Veterinária, Recife*, 2: 35-37.
- Longshaw M & K MacKenzie 1993. 'Parasitological analysis of *Merluccius australis/hubbsi*.'14 pp. Marine Laboratory, Aberdeen: Pilot Study Report, Aberdeen, Scotland.
- Luque JL 1991. Formas larvárias de helmintos parásitos en especies marina del Perú. *Parasitología al Día*, 15: 43-48.
- Luque JL 1994. Dinamica poblacional y estructura de la comunidad de metazoários parásitos de *Menticirrhus ophicephalus* (Pisces: Sciaenidae) en la costa peruana. *Revista de Biología Tropical, Costa Rica*, 42: 21-29.
- Luque JL, JC Aguiar, FM Vieira, DI Gibson & CP Santos 2011. Checklist of Nematoda associated with the fishes of Brazil. *Zootaxa*, 3082, 1-88.
- Luque JL & DR Alves 2001. Ecologia das comunidades de metazoários parasitos do xaréu, *Caranx hippos* (Linnaeus) e do xerelete, *Caranx latus* Agassiz (Osteichthyes, Carangidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 18: 399-410.
- Luque JL, DR Alves & RS Ribeiro 2003. Community ecology of the metazoan parasites of banded croaker, *Paralonchurus brasiliensis* (Osteichthyes, Sciaenidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Acta Scientiarum*, 25: 273-278.
- Luque JL, DR Alves & CSS Sabas 2000a. Metazoários parasitos do xaréu *Caranx hippos* (Linnaeus, 1766) e do xerelete *Caranx latus* Agassiz, 1831 (Osteichthyes, Carangidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Contribuições Avulsas Sobre a História Natural do Brasil*, 25, 1-17.
- Luque JL & ND Chaves 1999. Ecologia da comunidade de metazoários parasitos da anchova *Pomatomus saltator* (Linnaeus) (Osteichthyes, Pomatomidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 16: 711-723.
- Luque JL, AS Cordeiro & ME Oliva 2010. Metazoan parasites as biological tags for stock discrimination of whitemouth croaker *Micropogonias furnieri*. *Journal of Fish Biology*, 76: 591-600.
- Luque JL, NN Felizardo & LER Tavares 2008. Community ecology of the metazoan parasites of namorado sandperches, *Pseudoperca numida* and *P. semifasciata* (Perciformes, Pinguipedidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 68: 269-278.
- Luque JL, J Iannacone & C Farfán 1991. Parásitos de peces óseos marinos en el Perú: lista de espécies conocidas. *Boletín de Lima*, 13: 17-24.
- Luque JL, F Porrozzini & DR Alves 2002. Community ecology of the metazoan parasites of Argentine goatfish *Mullus argentineus* (Osteichthyes, Mullidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 11: 33-38.
- Luque JL & R Poulin 2004. Use of fish as intermediate hosts by helminth parasites: a comparative analysis. *Acta Parasitologica*, 49: 353-361.
- Luque JL, RA Viñas, AR Paraguassú & DR Alves 2000b. Metazoários parasitos das sardinhas *Sardinella brasiliensis* e *Harengula clupei* (Osteichthyes, Clupeidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista da Universidade Rural, Série Ciências da Vida*, 22: 71-76.
- MacKenzie K & M Longshaw 1995. Parasites of the hakes *Merluccius australis* and *M. hubbsi* in the waters around the Falkland Islands, southern Chile, and Argentina, with an assessment of their

potential value as biological tags. Canadian Journal of Fisheries and Aquatic Sciences, 52 (Suppl. 1): 213-224.

MacKenzie K, P Brickle, W Hemmingsen & M George-Nascimento 2013. Parasites of hoki, *Macruronus magellanicus*, in the Southwest Atlantic and Southeast Pacific Oceans, with an assessment of their potential value as biological tags. Fisheries Research (Amsterdam), 145: 1-5.

Magalhães Pinto R, JJ Vicente & D Noronha 1984. First report of *Ascarophis* van Beneden, 1871: *A. brasiliensis* n. sp. (Nematoda, Ascarophidinae) and *Procamallanus (Spirocamallanus) pereirai* Annereaux, 1946 (Nematoda, Procamallaninae) in South America. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 79: 491-494.

Marques MC, SC São Clemente, GC Barros & FP Lucena 1995. Effect of cold (chilling and freezing) on survival of anisakid nematode larvae in *Trichiurus lepturus* (L.). Higiene Alimentar, 9: 23-28.

Martins CN 2011. Parametros de qualidade e valoração de pescada da espécie *Macrodon ancylodon* (Bloch & Schneider, 1801): características sensoriais, físico-químicas, microbiológicas, parasitológicas e contaminantes inorgânicos. Faculdade de Medicina Veterinária e Zootecnia, Universidade de São Paulo, 195 pp.

Martorelli SR, GT Navone & V Ivanov 2000. Proposed life cycle of *Ascarophis marina* (Nematoda: Cystidicolidae) in Argentine waters. Journal of Parasitology, 86: 1047-1050.

Mateo CE 1972. La ictiopatología y su importante rol en la productividad pesquera. Ediciones EUNAFEV, Lima, Perú.

Mateo E 1982. *Philometra seriolellae*, nueva especie de nemátodo parásito del pez marino *Seriolella violacea*. Investigación, Ciencia. Univ Nac 1: 55-57, "Federico Villareal".

Mattiucci S & G Nascetti 2006. Molecular systematic, phylogeny and ecology of anisakid nematodes of the genus *Anisakis* Dujardin, 1845: an update. Parasite, 13: 99-113.

Mattiucci S, G Nascetti, R Cianchi, L Paggi, P Arduino, L Margolis, J Bratney, S Webb, S D'Amelio, P Orecchia & L Bullini 1997. Genetic and ecological data on the *Anisakis simplex* complex, with evidence for a new species (Nematoda, Ascaridoidea, Anisakidae). Journal of Parasitology, 83: 401-416.

Mattiucci S, G Nascetti, CP Santos, R Cianchi, C Di Benedetto, R Ramos, L Bullini & L Paggi 2000. *Anisakis typica* (Diesing, 1860) (Nematoda, Anisakidae): genetic variation and divergence from the other species of the genus *Anisakis* Dujardin, 1845. Parasitologia, 42 (suppl. 1): 175.

Mattiucci S, L Paggi, G Nascetti, C Portes Santos, G Costa, AP Di Benedetto, R Ramos, M Argyrou, R Cianchi & L Bullini 2002. Genetic markers in the study of *Anisakis typica* (Diesing, 1860): larval identification and genetic relationships with other species of *Anisakis* Dujardin, 1845 (Nematoda: Anisakidae). Systematic Parasitology, 51: 159-170.

Meneses MI & EL Leon 1991. La infracomunidad parasitaria en el pez 'sable' *Trichiurus lepturus* Linné, 1758 (Perciformes, Trichiuridae). In: 'Resúmenes. X Congreso Latinoamericano de Parasitología, I Congreso Uruguayo de Parasitología.' p. 433, Intendencia Municipal de Montevideo, Montevideo.

Mogrovejo C & CP Santos 2002. Biological tags and environmental factors in southwestern Atlantic waters. In: 'Proceedings of the 10th International Congress of Parasitology - ICOPA X: Symposia, Workshops and Contributed Papers. Vancouver, August 4-9, 2002.' pp.229-235, 2 tabs., Monduzzi Editore. [On CD], Bologna.

Moravec F 1998. *Nematodes of freshwater fishes of the Neotropical Region*. Academia, Prague, República Checa, 464 pp.

Moravec F 2001. *Trichinelloid nematodes parasitic in cold-blooded vertebrates*. Academia, Prague, República Checa, 429 pp.



- Moravec F, A Kohn & CP Santos 1990. *Metoncholaimus amplus* Hopper, 1967 (Nematoda: Oncholaimidae), a pseudoparasite of the fish *Haemulon sciurus* (Shaw) in Brazil. *Folia Parasitologica*, 4: 363-365.
- Moravec F, A Kohn & LA Santos 1999. New data on *Oncophora melanocephala* (Nematoda: Camallinidae), a little-known parasite of scombrid fishes. *Parasite*, 6: 79-84.
- Moravec F, RA Chavez & ME Oliva 2011. A new gonad-infecting species of *Philometra* (Nematoda: Philometridae) from the red cusk-eel *Genypterus chilensis* (Osteichthyes: Ophidiidae) off Chile. *Parasitology Research*, 108: 227-232.
- Motta CS & DC Gomes 1968. Sobre uma nova espécie do gênero *Porrocaecum* Railliet & Henry, 1912 (Nematoda, Anisakidae). *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 11: 163-164.
- Muniz-Pereira LC, FM Vieira & JL Luque 2009. Checklist of helminth parasites of threatened vertebrate species from Brazil. *Zootaxa*, 2123: 1-45.
- Muñoz G 2010. A new species of *Pseudodelphis* (Dracunculoidea: Guyanemidae) in the intertidal fish *Scartichthys viridis* (Blenniidae) from Central Chile. *Journal of Parasitology*, 96: 152-156.
- Muñoz G & M George-Nascimento 2001. *Pseudascarophis genypteri* n. sp. (Nematoda: Cystidicolidae) parasite from the red ling *Genypterus chilensis* off Chile. *Journal of Parasitology*, 87: 1106-1111.
- Muñoz G & M George-Nascimento 2007. Two new species of *Ascarophis* (Nematoda: Cystidicolidae) in marine fishes from Chile. *Journal of Parasitology*, 93: 1178-1188.
- Muñoz G & V Olmos 2008. Revisión bibliográfica de especies endoparásitas y hospedadoras de sistemas acuáticos de Chile. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 43: 173-245
- Muñoz G, F Garcias, V Valdebenito & M George-Nascimento 2001. Parasite fauna and food of *Notothenia* c.f. *angustata* Hutton, 1875 (Pisces: Nototheniidae) from two intertidal localities in the Arauco Gulf, Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 56: 29-33.
- Muñoz G, V Valdebenito & M George-Nascimento 2002. La dieta y la fauna de parásitos metazoos del torito *Bovichthys chilensis* Regan, 1914 (Pisces: Bovichthyidae) en la costa de Chile centro-sur: variaciones geograficas y ontogeneticas. *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 661-671.
- Muñoz G, MT González & M George-Nascimento 2004. *Similascarophis* n. gen. n. sp. (Nematoda: Cystidicolidae) parasitizing marine fishes off the Chilean coast. *Journal of Parasitology*, 90: 823-834.
- Ñacari L & L Sánchez 2014. Helminthofauna de *Peprilus snyderi* Gilbert & Starks, 1904 (Stromateidae) del terminal pesquero de Chorrillos, Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 1-17.
- Navone GT, NH Sardella & JT Timi 1998. Larvae and adults of *Hysterothylacium aduncum* (Rudolphi, 1802) (Nematoda: Anisakidae) in fishes and crustaceans in the South West Atlantic. *Parasite*, 5: 127-136.
- Niklitschek EJ, DH Secor, P Toledo, A Lafon & M George-Nascimento 2010. Segregation of SE Pacific and SW Atlantic southern blue whiting stocks: integrating evidence from complementary otolith microchemistry and parasite assemblage approaches. *Environmental Biology of Fishes*, 89: 399-413.
- Oliva ME 1982. Parásitos en peces marinos de la zona de Antofagasta. *Ciencia y Tecnología del Mar*, 6: 45-51.
- Oliva ME 1994. Parasites of the Chilean jack mackerel *Trachurus symmetricus murphyi* (Pisces: Carangidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 89: 363-364.
- Oliva ME 1999. Metazoan parasites of the jack mackerel *Trachurus murphyi* (Teleostei, Carangidae) in a latitudinal gradient from South America (Chile and Perú). *Parasite*, 6: 223-230.
- Oliva ME 2001. Metazoan parasites of *Macruronus magellanicus* from southern Chile as biological

tags. *Journal of Fish Biology*, 58: 1617-1622.

Oliva ME 2013. Is *Anisakis simplex* s.l. a biological marker for stock identification of *Strangomera bentincki* from Chile? *Journal of Fish Biology*, 83: 412-416.

Oliva ME & I Ballón 2002. Metazoan parasites of the Chilean hake *Merluccius gayi gayi* as a tool for stock discrimination. *Fisheries Research*, 56: 313-320.

Oliva ME & MT González 2004. Metazoan parasites of *Sebastes capensis* from two localities in northern Chile as tools for stock identification. *Journal of Fish Biology*, 64: 170-175.

Oliva ME & JL Luque 1998. Metazoan parasite infracommunities in five sciaenids from the central Peruvian coast. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 93: 175-180.

Oliva ME, AS Bórquez & NA Olivares 1992. Sexual status of *Paralabrax humeralis* (Serranidae) and infection by *Philometra* sp. (Nematoda: Dracunculoidea). *Journal of Fish Biology*, 40: 979-980.

Oliva ME, RE Castro & R Burgos 1996. Parasites of the flatfish *Paralichthys adspersus* (Steindachner, 1867) (Pleuronectiformes) from Northern Chile. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 91: 301-306.

Oliva ME, I Fernández, C Oyarzún & C Murillo 2008a. Metazoan parasites of the stomach of *Dissostichus eleginoides* Smitt 1898 (Pisces: Nototheniidae) from southern Chile: a tool for stock discrimination? *Fisheries Research*, 91: 119-122.

Oliva ME, MT González & E Acuña 2004. Metazoan parasite fauna as a biological tag for the habitat of the flounder *Hippoglossina macrops* from Northern Chile, in a depth gradient. *Journal of Parasitology*, 90: 1374-1377.

Oliva ME, IM Valdivia, G Costa, N Freitas, MAP de Carvalho, L Sánchez & JL Luque 2008b. What can metazoan parasites reveal about the taxonomy of *Scomber japonicus* Houttuyn in the coast of South America and Madeira Islands? *Journal of Fish Biology*, 72: 545-554.

Olivero-Verbel J & RB Avila 2008. *Parásitos en peces colombianos*. Editorial Universidad de Cartagena. ALPHA Ltda., 120p.

Olivero-Verbel J, S Arroyo & PG Manjarrez 2013. Parasites and hepatic histopathological lesions in lisa (*Mugil incilis*) from Totumo marsh, North of Colombia. *Revista MVZ Córdoba*, 18: 3288-3294.

Olivero-Verbel J, R Baldiris & B Arroyo 2005. Nematode infection in *Mugilis incilis* (lisa) from Cartagena Bay and Totumo Marsh, North of Colombia. *Journal of Parasitology*, 91: 1109-1112.

Olivero-Verbel J, K Caballero-Gallardo & B Arroyo-Salgado 2011. Nematode infection in fish from Cartagena Bay, North of Colombia. *Veterinary Parasitology*, 177: 119-126.

Padovani RES, M Knoff, SC São-Clemente, EFM Mesquita, EFO Jesus & DC Gomes 2005. The effect of in vitro gamma radiation on *Anisakis* sp. larvae collected from the pink cusk-eel, *Genypterus brasiliensis* Regan, 1903. *Revista Brasileira de Ciência Veterinária*, 12: 137-141.

Paraguassú AR, JL Luque & DR Alves 2000. Aspectos quantitativos do parasitismo por larvas de anisakídeos (Nematoda, Ascaridoidea, Anisakidae) no pargo, *Pagrus pagrus* (Linnaeus, 1758) (Osteichthyes, Sparidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Contribuições Avulsas Sobre a História Natural do Brasil*, 24, 1-8.

Paraguassú AR, JL Luque & DR Alves 2002. Community ecology of metazoan parasites of red porgy *Pagrus pagrus* (Osteichthyes, Sparidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Acta Scientiarum*, 24: 461-467.

Pardo-Gandarillas MC, F Garcías & M George-Nascimento 2004. La dieta y la fauna de endoparásitos del pejesapo *Gobiesox marmoratus* Jenyns, 1842 (Pisces: Gobiesocidae) en el litoral central de Chile están conectadas pero no correlacionadas. *Revista Chilena de Historia Natural*, 77: 627-637.

- Pardo-Gandarillas MC, K González, CM Ibáñez & M George-Nascimento 2008. Parasites of two deep-sea fish *Coelorynchus chilensis* (Pisces: Macrouridae) and *Notacanthus sexspinis* (Pisces: Notacanthidae) from Juan Fernández Archipelago, Chile. *Marine Biodiversity Records*, 1: 1-5.
- Paschoal F, F Vieira, A Cezar & JL Luque 2014. *Dichelyne (Cucullanellus) torquisti* n. sp. (Nematoda, Cucullanidae) from corocoro grunt, *Orthopristis ruber* (Cuvier, 1930) (Perciformes, Haemulidae) from southeastern Brazil. *Journal of Parasitology*, 100: 215-220.
- Pena-Rehbein P & P de los Rios-Escalante 2012. Use of negative binomial distribution to describe the presence of *Anisakis* in *Thyrsites atun*. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 21: 78-80.
- Pequeno G, V Valdebenito & G Muñoz 2011. *Pseudopentaceros richardsoni* (Osteichthyes: Pentacerothidae) in the southeastern Pacific Ocean: morphometry, parasites and comments about the family in the area. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 46: 275-280.
- Pereira AN, C Pantoja, JL Luque & JT Timi 2014. Parasites of *Urophycis brasiliensis* (Gadiformes: Phycidae) as indicators of marine ecoregions in coastal areas of the South American Atlantic. *Parasitology Research*, 113: 4281-4292.
- Pereira AN, JT Timi, FM Vieira & JL Luque 2012. A new species of *Neoascarophis* (Nematoda: Cystidicolidae) parasitic in *Mullus argentinus* (Perciformes: Mullidae) from the Atlantic coast of South America. *Folia Parasitologica*, 59: 64-70.
- Pereira C 1935. Ascaridata e Spirurata parasitos de peixes do nordeste brasileiro. *Archivos do Instituto Biológico, São Paulo*, 6: 53-62.
- Pereira FB, AN Pereira, JT Timi & JL Luque 2013. *Pseudascarophis brasiliensis* sp. nov. (Nematoda: Cystidicolidae) parasitic in the Bermuda chub *Kyphosus sectatrix* (Perciformes: Kyphosidae) from southeastern Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 108: 476-480.
- Pereira FB, NA Pereira & JL Luque 2014a. A new species of *Comephoronema* (Nematoda: Cystidicolidae) from the squirrelfish *Holocentrus adscensionis* (Beryciformes: Holocentridae) off Brazil. *Folia Parasitologica*, 61: 55-62.
- Pereira FB, FM Vieira & JL Luque 2014b. A new species of *Cucullanus* Müller, 1777 (Nematoda: Cucullanidae) parasitic in the grey triggerfish *Balistes capriscaus* Gmelin (Osteichthyes: Balistidae) off Rio de Janeiro, Brazil. *Systematic Parasitology*, 87: 283-291.
- Pereira FB, FM Vieira & JL Luque 2015. New morphological data and first description of gravid female of *Cucullanus bagre* Petter, 1974 (Seuratoidea: Cucullanidae) from *Bagre bagre* (Linnaeus, 1766) (Siluriformes: Ariidae) off Brazil. *Acta Parasitologica*, 60: 138-145.
- Pereira Jr, J & MAS Costa 1996. Cucullanidae (Nematoda: Seuratoidea) em *Micropogonias furnieri* (Desmarest, 1823) (Sciaenidae) do Rio Grande do Sul, com a descrição de *Cucullanus cassinensis* sp. n. e *Dichelyne (Dichelyne) micropogoni* sp. n. *Comunicações do Museu de Ciências e Tecnologia da PUCRS, Porto Alegre, Série Zoologia* 9: 11-30.
- Pereira Jr, J, MAS Costa & RT Vianna 2002. Índices parasitológicos de Cucullanidae (Nematoda, Seratoidea) em *Micropogonias furnieri* (Desmarest, 1823) no litoral do Rio Grande do Sul, Brasil. *Atlântica*, Rio Grande, 24: 97-101.
- Pereira Jr, J, FM Almeida, NCM Morais & RT Vianna 2004. *Hysterothylacium* sp. larvae (Nematoda, Anisakidae) in *Micropogonias furnieri* (Sciaenidae) from Rio Grande do Sul Coast, Brazil. *Atlântica*, Rio Grande, 26: 55-60.
- Pereira Cardoso T, R Lima Salgado, P Firmino Andrade, SC São Clemente & FC Lima 2006. Nematóides da família Anisakidae e cestóides da ordem Trypanorhyncha em peixes teleósteos comercializados no Estado do Rio de Janeiro. *Revista Brasileira de Ciência Veterinária*, 13: 98-101.
- Pérez ACA, TM Machado, RG Lopes, MPM Okumura, MV Rodrigues, AM Correa, AP Montano & SC São Clemente 2012. Parasitological aspects of the fish sold on the coast of Mata Atlântica.

Higiene Alimentar, 26: 120-124.

Pérez I, A Chávez & E Casas 1999. Presencia de formas parasitarias en peces comerciales del mar peruano. *Revista de Investigaciones Veterinarias del Perú*, 10: 34-38.

Petter AJ 1974. Deux nouvelles espèces de Cucullanidae parasites de poissons en Guyane. *Bulletin du Muséum National d'Histoire Naturelle, Paris, 3a serie, no. 255, Zoologie*, 177: 1459-1467.

Pinto RM & D Noronha 1976. *Procamallanus* brasileiros (Nematoda, Camallanoidea): considerações finais, com chave para determinação das espécies. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 74: 323-339.

Pinto RM, SP Fábio & D Noronha 1970. Sobre uma nova espécie do gênero *Cucullanellus* Törnquist, 1931 (Nematoda, Camallanoidea). *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 14: 75-77.

Pinto RM, SP Fábio, D Noronha & FJT Rolas 1974. *Procamallanus* brasileiros – Parte I (Nematoda, Camallanoidea). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 72: 205-211.

Pinto RM, JJ Vicente & D Noronha 1984. First report of *Ascarophis* van Beneden, 1871: *A. brasiliensis* n. sp. (Nematoda, Ascarophidinae) and *Procamallanus* (*Spirocamallanus*) *pereirai* Annereaux, 1946 (Nematoda, Procamallaninae) in South America. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 79: 491-494.

Pinto RM, JJ Vicente, D Noronha & SP Fábio 1988. Redescription of *Oncophora melanocephala* (Rudolphi, 1819) Baudin-Laurencin, 1971 (Nematoda, Camallanidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 83: 233-237.

Pinto RM, JJ Vicente & D Noronha 1992. On some family related parasites (Nematoda, Cucullanidae) from the marine fish *Paralonchurus brasiliensis* (Steindachner, 1875) (Pisces, Ostraciidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 87: 207-212.

Ranzani-Paiva MJT, CM Ishikawa, BES Campos & AC Eiras 1997. Haematological characteristics associated with parasitism in mullets, *Mugil platanus* Günther, from the estuarine region of Cananéia, São Paulo, Brazil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 14: 329-339.

Rêgo AA & CP Santos 1983. Helminthofauna de cavalas *Scomber japonicus* Houtt, do Rio de Janeiro. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 78: 443-448.

Rêgo AA, JJ Vicente, CP Santos & RM Wekid 1983. Parasitas de anchovas, *Pomatomus saltatrix* (L.) do Rio de Janeiro. *Ciência e Cultura*, 35: 1329-1336.

Rêgo AA, J Carvajal & G Schaeffer 1985. Patogenia del hígado de peces (*Pagrus pagrus*) provocada por larvas de nematodos Anisakidae. *Parasitologia al Dia*, 9: 75-79.

Ribeiro RS, JL Luque & DR Alves 2002. Aspectos quantitativos dos parasitos da Maria-Luiza, *Paralonchurus brasiliensis* (Osteichthyes, Sciaenidae), do litoral do Estado do Rio de Janeiro. *Revista da Universidade Rural, Série Ciências da Vida*, 22: 151-154.

Riffo R 1990. Primer registro parasitológico en *Strangomera bentincki* (Norman, 1936) y *Engraulis ringens* Jenyns 1842 (Pisces, Clupeiformes) para la costa de Chile. *MedioAmbiente*, 11: 59-64.

Riffo R 1991. La fauna de parásitos metazoos del lenguado de ojo grande *Hippoglossina macrops* Steindachner, 1876 (Pisces: Bothidae): una aproximación ecológica. *Medio Ambiente*, 11: 54-60.

Riffo R 1994a. Composición taxonómica y características cuantitativas de la fauna de parásitos metazoos del congrio dorado *Genypterus blacodes* Schneider 1801. *Medio Ambiente*, 12: 27-31.

Riffo R 1994b. Fauna de parásitos metazoos del róbalo *Eleginops maclovinus* Valenciennes, 1890 (Pisces: Nototheniidae): importancia de los parásitos como indicadores de las relaciones ecológicas del hospedador. *Estudios Oceanológicos*, 13: 65-69.

Riffo R 1995. Analisis comparativo de la fauna de parásitos metazoos de dos especies de lenguados congénéricos y sintópicos: *Paralichthys microps* Günther 1881 y *Paralichthys adspersus*

- Steindachner 1867. Medio Ambiente (Valdivia), 12: 51-59.
- Riffo R & M George-Nascimento 1992. Variaciones de la abundancia de larvas de *Anisakis* sp. e *Hysterothylacium* sp. (Nematoda: Anisakidae) en la merluza de cola *Macruronus magellanicus* Lönnberg 1862: la importancia del sexo, tamaño corporal y dieta del hospedador. Estudios Oceanológicos, 11: 79-84.
- Riffo R & M Nuñez 2000. La fauna de parásitos metazoos del rollizo *Mugiloides chilensis* (Pisces: Mugiloididae): la importancia de las relaciones ecológicas del hospedador. Medio Ambiente, 13: 89-96.
- Rivera Terrones G & L Sarmiento Bendezu 1990. Helmintos parásitos en *Labrisomus philippii* (S). Boletín de Lima, 69: 43-44.
- Rodrigues HO, RM Pinto & BMM Fernandes 1971. Contribuição ao conhecimento de *Heterophyllum eurycheilum* Olsen, 1952 (Nematoda, Ascaridoidea). Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 14: 177-178.
- Rodrigues HO, SS Rodrigues & Z Faria 1990. Contribution to the knowledge of the helminthological fauna of vertebrates of Maricá, Rio de Janeiro State, Brazil. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 85: 115-116.
- Rodrigues SS 1974. *Raphidascaris atlanticus*, nova espécie parasita de sardinha (Nematoda, Ascaridoidea). Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 17: 59-61.
- Rodríguez L & M George-Nascimento 1996. La fauna de endoparásitos metazoos del bacalao de profundidad *Dissostichus eleginoides* Smitt, 1898 (Pisces: Nototheniidae) en Chile central: aspectos taxonómicos, ecológicos y zoogeográficos. Revista Chilena de Historia Natural, 69: 21-33.
- Rodríguez L, L Balboa & M George-Nascimento 2000. Parasitismo en la caballa *Scomber japonicus* Houttuyn, 1782 y el jurel *Trachurus symmetricus murphyi* Nichols, 1920 frente a Chile central. Biología Pesquera, 28: 15-21.
- Rodríguez SM, G D'Elía & M George-Nascimento 2012. New host and geographical record for *Mooleptus rabuka* (Nematoda: Gnathostomatidae) in the largenose catshark *Apristurus nasutus* (Carchariformes: Scyliorhinidae) off Juan Fernández Archipelago, Chile. Revista de Biología Marina y Oceanografía, 47: 161-165.
- Romera SA 1993. *Proleptus acutus* (Nematoda: Physalopteridae), a parasite from an Argentinian skate, *Sympterygia bonapartei* (Pisces: Rajidae). Journal of Parasitology, 79: 620-623.
- Rossin MA & JT Timi 2009a. A new species of *Paracapillaroides* (Nematoda: Capillariidae) parasitizing *Nemadactylus bergi* (Perciformes: Latridae) from the Argentine Sea. Folia Parasitologica, 56: 37-40.
- Rossin MA & JT Timi 2009b. Redescription of *Gessyella latridopsis* (Johnston et Mawson, 1945) (Nematoda: Capillariidae), a parasite of latrid fishes from the Southern Hemisphere. Folia Parasitologica, 56: 194-198.
- Rossin MA, LL Datri, IS Incorvaia & JT Timi 2011. A new species of *Hysterothylacium* (Ascaridoidea, Anisakidae) parasitic in *Zenopsis conchifer* (Zeiformes, Zeidae) from Argentinean waters. Acta Parasitologica, 56: 310-314.
- Rossin MA, IS Incorvaia & JT Timi 2012. A new species of *Neoascarophis* (Nematoda: Cystidicolidae) parasitic in *Macrourus carinatus* (Macrouridae) from Argentinean waters. Journal of Parasitology, 98: 643-647.
- Roumbedakis K, NC Marchiori, A Paseto, ELT Gonçalves, JL Luque, PB Cepeda, EG Sanches & ML Martins 2013. Parasite fauna of wild and cultured dusky-grouper *Epinephelus marginatus* (Lowe, 1834) from Ubatuba, Southeastern Brazil. Brazilian Journal of Biology, 73: 871-878.
- Rudolphi CA 1819. Entozoorum synopsis cui accedunt mantissa duplex et indices locupletissimi.

Berolini, 811 pp.

Saad CDR & JL Luque 2009. Larvas de Anisakidae na musculatura do pargo, *Pagrus pagrus*, no Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 18: 71-73.

Saad CDR, FM Vieira & JL Luque 2012. Larvae of Anisakidae Skrjabin & Karokhin, 1945 (Nematoda, Ascaridoidea) in *Lophius gastrophysus* Miranda-Ribeiro, 1915 (Actinopterygii, Lophiidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Neotropical Helminthology*, 6: 159-177.

Sabas CSS & JL Luque 2003. Metazoan parasites of weakfish, *Cynoscion guatucupa* and *Macrodon ancylodon* (Osteichthyes, Sciaenidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 12: 171-178.

Salinas X, MT González & E Acuna 2008. Metazoan parasites of the thumb grenadier *Nezumia pulchella*, from the south-eastern Pacific, off Chile, and their use for discrimination of host populations. *Journal of Fish Biology*, 73: 683-691.

Santos CP, K Rohde, R Ramos, AP Beneditto & L Capistrano 1996. Helminths of cetaceans on the Southeastern Coast of Brazil. *Journal of the Helminthological Society of Washington*, 63: 149-152.

Santos CP, MQ Cárdenas & H Lent 1999a. Studies on *Procamallanus (Spirocamallanus) pereirai* Annereaux, 1946 (Nematoda: Camallanidae), with new host records and new morphological data on the larval stages. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 94: 635-640.

Santos CP, H Lent & DI Gibson 2004. A new species of *Pseudanisakis* Layman & Borovkova, 1926 (Nematoda: Ascaridida) from *Rioraja agassizii* and *Psammobatis extenta* (Rajidae) in Brazilian southwestern Atlantic waters. *Systematic Parasitology*, 57: 229-235.

Santos E 1970. Nova espécie do gênero *Raphidascaris* Railliet & Henry, 1915 (Nematoda, Ascaridoidea). *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 14: 39-40.

Santos Cavalcanti ET, RM Takemoto, LC Alves & S Chellappa 2012. First report of metazoan fish parasites with zoonotic potential in *Scomberomorus brasiliensis* and *Trichiurus lepturus* from the coastal waters of Rio Grande do Norte, Brazil. *Marine Biodiversity Records*, 5: 1-4.

São Clemente SC, CMA Uchoa & NM Serra Freire 1994. Larvas de anisakídeos em *Pagrus pagrus* (L.) e seu controle através de baixas temperaturas. *Revista Brasileira de Ciência Veterinária*, 1: 21-24.

São Clemente SC, FC Lima & CMA Uchoa 1995a. Parasitos de *Balistes vetula* (L.) e sua importância na inspeção do pescado. *Revista Brasileira de Ciência Veterinária*, 2: 39-41.

São Clemente SC, MC Marques, NM Serra-Freire & FP Lucena 1995b. Análise do parasitismo de peixe espada *Trichiurus lepturus* L. do Litoral do Rio de Janeiro - Brasil. *Parasitologia al Dia*, 19: 146-149.

Sardella NH & JT Timi 1996. Parasite communities of *Merluccius hubbsi* from the Argentinian-Uruguayan common fishing zone. *Fisheries Research*, 27: 81-88.

Sardella NH & JT Timi 1999. Parasite communities of *Merluccius hubbsi* (hake) from two areas of the Argentine Sea. *Book of Abstracts. Fifth International Symposium on Fish Parasites*, České Budějovice, p. 129.

Sardella NH & JT Timi 2001. Las comunidades parasitarias de *Merluccius hubbsi* Marini, 1933 (merluza) en cuatro zonas del mar Argentino. *Acta Parasitológica Portuguesa*, 8: 188.

Sardella NH & JT Timi 2004. Parasites of Argentine hake in the Argentine Sea: population and infracommunity structure as evidence for host stock discrimination. *Journal of Fish Biology*, 65: 1472-1488.

Sardella NH, JA Etchegoin & SR Martorelli 1995. Las comunidades parasitarias de *Micropogonias furnieri* (Corvina) en Argentina. *Boletín del Instituto Oceanográfico, Cumaná*, 34: 41-47.

- Sardella NH, GT Navone & JT Timi 1997. A new species of *Cucullanus* (Nematoda: Cucullanidae) parasite of *Genypterus blacodes* and *G. brasiliensis* (Pisces: Ophidiidae) in the south west Atlantic. *Parasite*, 4: 41-47.
- Sardella NH, MF Avendano & JT Timi 1998. Parasite communities of *Genypterus blacodes* and *G. brasiliensis* (Pisces: Ophidiidae) from Argentina. *Helminthologia*, 35: 209-218.
- Sarmiento L, M Tantaleán & A Huiza 1999. Nemátodos parásitos del hombre y de los animales en el Perú. *Revista Peruana de Parasitología*, 14: 9-65
- Sepúlveda F, SL Marín & J Carvajal 2004. Metazoan parasites in wild fish and farmed salmon from aquaculture sites in southern Chile. *Aquaculture*, 235: 89-100.
- Silva CM & SC São Clemente 2001. Nematodes of the family Anisakidae and cestodes of the order Trypanorhyncha in fillets of dourado (*Coryphaena hippurus*) and arioco (*Lutjanus synagris*) and their importance in fish inspection. *Higiene Alimentar*, 15: 75-79.
- Silva LO, JL Luque & DR Alves 2000a. Metazoários parasitos do peixe-espada, *Trichiurus lepturus* (Osteichthyes, Trichiuridae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Parasitologia al Dia*, 24: 97-201.
- Silva LO, JL Luque, DR Alves & AR Paraguassú 2000b. Ecologia da comunidade de metazoários parasitos do peixe espada *Trichiurus lepturus* Linnaeus (Osteichthyes, Trichiuridae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoociências*, 2: 115-133.
- Silva RJ, P Baldassin, GK González, DTP Sakiyama, UL Lavor, MR Werneck & H Gallo 2008. *Proleptus acutus* Dujardin, 1845 (Nematoda, Physalopteridae) parasite of rays *Zapteryx brevirostris* Müller & Henle, 1841 (Rhinobatiformes, Rhinobatidae) in Brazil. *Arquivo Brasileiro de Medicina Veterinária e Zootecnia*, 60: 1573-1575.
- Szidat L 1950. Los parásitos del róbalo (*Eleginops maclovinus* Cuv. & Val.). Primer Congreso Nacional de Pesquerías Marítimas e Industrias Derivadas, Mar del Plata, 2: 235-270.
- Szidat L 1961. Versuch einer Zoogeographie des Süd-Atlantik mit Hilfe von Leitparasiten der Meeresfische. *Parasitologische Schriftenreihe*, 13: 1-98.
- Takemoto RM, JFR Amato & JL Luque 1996. Comparative analysis of the metazoan parasite communities of leatherjackets, *Oligoplites palometa*, *O. saurus*, and *O. saliens* (Osteichthyes: Carangidae) from Sepetiba Bay, Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Biologia*, 56: 639-650.
- Tantaleán VM 1972. La presencia de larvas de *Anisakis* sp. en algunos peces comerciales del mar peruano. *Revista Peruana de Medicina Tropical, Universidad de San Marcos*, 1: 38-43.
- Tantaleán VM, G Carvajal, R Martínez & A Huiza 1982. Helmintos parásitos de peces marinos de la costa peruana. NCTL. Serie de Divulgación Científica, Lima, 40-43.
- Tantaleán M & A Huiza 1993. Nematode larvae with medical importance found in sea fish from the peruvian shore, with two records of human infections. *Revista Peruana de Medicina Tropical UNMSM*, 7: 61-65.
- Tantaleán M & A Huiza 1994. Sinopsis de los parásitos de peces marinos de la costa peruana. *Biotempo (Perú)*, 1: 53-101.
- Tantaleán M & J Rodriguez 1987. Nuevos registros de helmintos parásitos de peces elasmobrânquios de las costas del Perú. *Revista de Biología Tropical*, 35: 167-168.
- Tantaleán M, CG Carvajal, RR Martinez & FA Huiza 1982. Helmintos parásitos de peces marinos de la costa Peruana. *Naturaleza, Ciencia y Tecnología Local para Servicio Social. SDC-1*, 40 pp.
- Tanzola RD & G Gigola 2002. *Johnstommawsonia porichthydis* n. sp. (Nematoda: Rhabdochonidae) from *Porichthys porosissimus* (Pisces: Batrachoidiformes). *Helminthologia*, 39: 99-102.
- Tanzola RD & SE Guagliardo 2000. Helminth fauna of the Argentine conger, *Conger orbignyanus*

(Pisces: Anguilliformes). *Helminthologia*, 37: 229-232.

Tanzola RD & H Sardella 2006. *Terranova galeocerdonis* (Thwaite, 1927) (Nematoda: Anisakidae) from *Carcharias taurus* (Chondrichthyes: Odontaspidae) off Argentina, with comments on some related species. *Systematic Parasitology*, 64: 27-36.

Tanzola RD, SE Guagliardo, SM Brizzola & MV Arias 1997. Helminth fauna of *Porichthys porosissimus* (Pisces: Batrachoidiformes) in the estuary of Bahia Blanca, Argentina. *Helminthologia*, 34: 221-227.

Tanzola RD, SE Guagliardo, SM Brizzola, MV Arias & SE Botté 1998. Parasite assemblage of *Sympterygia bonapartei* (Pisces: Rajidae), an endemic skate of the Southwest Atlantic. *Helminthologia*, 35: 123-129.

Tavares LER & JL Luque 2004a. Community ecology of the metazoan parasites of white catfish *Netuma barba* (Osteichthyes, Ariidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 1-8.

Tavares LER & JL Luque 2004b. Community ecology of the metazoan parasites of common snook *Centropomus undecimalis* (Osteichthyes, Centropomidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 523-529.

Tavares LER & JL Luque 2006. Sistemática, biologia e importância em saúde coletiva de larvas de Anisakidae (Nematoda, Ascaridoidea) parasitas de peixes ósseos marinhos do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. In: Silva-Souza, A.T. (Ed.), *Sanidade de Organismos Aquáticos no Brasil*. Abrapoa, Maringá, 297-328.

Tavares LER & JL Luque 2008. Similarity between metazoan parasite communities of two sympatric brackish fish species from Brazil. *Journal of Parasitology*, 94: 985-989.

Tavares LER, JL Luque & SL Botelho Neto 2001. Ecologia da comunidade de metazoários parasitos do olho-de-cão *Priacanthus arenatus* (Cuvier, 1829) (Osteichthyes, Priacanthidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoociências*, 3: 45-59.

Tavares LER, AA Bicudo & JL Luque 2004a. Metazoan parasites of the needlefish *Tylosurus acus* (Lacépède, 1803) (Osteichthyes, Belonidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 13: 36-40.

Tavares LER, JL Luque & AA Bicudo 2004b. Metazoan parasites of the Brazilian menhaden, *Brevoortia aurea* (Spix & Agassiz, 1829) (Osteichthyes, Clupeidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 553-554.

Tavares LER, JL Luque & AA Bicudo 2005. Community ecology of the metazoan parasites of anchovy *Anchoa tricolor* (Osteichthyes, Engraulidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 65: 533-540.

Threlfall W & J Carvajal 1984. *Heliconema psammobatidus* sp. n. (Nematoda: Physalopteridae) from a skate, *Psammobatis lima* (Chondrichthyes: Rajidae) taken in Chile. *Proceedings of the Helminthological Society of Washington*, 51: 208-211.

Timi JT 2003. Parasites of Argentine anchovy in the south-west Atlantic: latitudinal patterns and their use for discrimination of host populations. *Journal of Fish Biology*, 63: 90-107.

Timi JT 2007. Parasites as biological tags for stock discrimination in marine fish from South American Atlantic waters. *Journal of Helminthology*, 81: 107-111.

Timi JT & AL Lanfranchi 2006. A new species of *Cucullanus* (Nematoda: Cucullanidae) parasitizing *Conger orbignyanus* (Pisces: Congridae) from Argentinean waters. *Journal of Parasitology*, 92: 151-154.

Timi JT & AL Lanfranchi 2009a. The metazoan parasite communities of the Argentinean sandperch



*Pseudopercis semifasciata* (Pisces: Perciformes) and their use to elucidate the stock structure of the host. *Parasitology*, 136: 1209-1219.

Timi JT & AL Lanfranchi 2009b. The importance of the compound community on the parasite infracommunity structure in a small benthic fish. *Parasitology Research*, 104: 295-302.

Timi JT & AL Lanfranchi 2013. Ontogenetic changes in heterogeneity of parasite communities of fish: disentangling the relative role of compositional versus abundance variability. *Parasitology*, 140: 309-317.

Timi JT, AL Lanfranchi, JA Etchegoin & F Cremonete 2008. Parasites of the Brazilian sandperch *Pinguipes brasiliensis* Cuvier: a tool for stock discrimination in the Argentine Sea. *Journal of Fish Biology*, 72: 1332-1342.

Timi JT, AL Lanfranchi & JL Luque 2010. Similarity in parasite communities of the teleost fish *Pinguipes brasiliensis* in the southwestern Atlantic: infracommunities as a tool to detect geographical patterns. *International Journal for Parasitology*, 40: 243-254.

Timi JT, AL Lanfranchi, LER Tavares & JL Luque 2009. A new species of *Dichelyne* (Nematoda, Cucullanidae) parasitizing sciaenid fishes from off the South American Atlantic coast. *Acta Parasitologica*, 54: 45-52.

Timi JT, JL Luque & S Sardella 2005. Parasites of *Cynoscion guatucupa* along South American Atlantic coasts: evidence for stock discrimination. *Journal of Fish Biology*, 67: 1603-1618.

Timi JT, GT Navone & NH Sardella 1997. First report and biological considerations of *Dichelyne* (*Dichelyne*) *spinicaudatus* (Nematoda: Cucullanidae) parasite of *Cynoscion striatus* (Pisces: Sciaenidae) from the South West Atlantic Ocean. *Helminthologia*, 34: 105-111.

Timi JT, GT Navone & NH Sardella 2001a. Redescription of *Ichthyofilaria argentinensis* Incorvaia, 1999 (Nematoda: Philometridae) parasite of *Merluccius hubbsi* (Pisces: Merlucciidae) from Argentina. *Folia Parasitologica*, 48: 139-142.

Timi JT, MA Rossin & AL Lanfranchi 2006. A new species of *Capillaria* (Nematoda: Capillariidae) parasitizing *Conger orbignyanus* (Pisces: Congridae) from Argentina. *Journal of Parasitology*, 92: 628-630.

Timi JT, MA Rossin, AL Lanfranchi & JA Etchegoin 2007. A new species of *Paracapillaria* (Nematoda: Capillariidae) parasitizing the Brazilian sandperch, *Pinguipes brasiliensis* (Pisces: Pinguipedidae), from Argentina. *Journal of Parasitology*, 93: 922-924.

Timi JT & NH Sardella 2002. A new species of *Dichelyne* (Nematoda: Cucullanidae) parasitizing *Acanthistius brasiliensis* (Pisces: Serranidae) from Argentinean waters. *Journal of Parasitology*, 88: 573-576.

Timi JT, NH Sardella & GT Navone 2001b. Parasitic nematodes of *Engraulis anchoita* Hubbs et Marini, 1935 (Pisces, Engraulidae) off the Argentine and Uruguayan coasts, South West Atlantic. *Acta Parasitologica*, 46: 186-193.

Timi JT, M Paoletti, R Cimmaruta, AL Lanfranchi, AJ Alarcos, L Garbin, M George-Nascimento, DH Rodríguez, GV Giardino & S Mattiucci 2014. Molecular identification, morphological characterization and new insights into the ecology of larval *Pseudoterranova cattani* in fishes from the Argentine coast with its differentiation from the Antarctic species, *P. decipiens* sp. (Nematoda: Anisakidae). *Veterinary Parasitology*, 199: 59-72.

Timi JT & R Poulin 2003. Parasite community structure within and across host populations of a marine pelagic fish: how repeatable is it? *International Journal for Parasitology*, 33: 1352-1362.

Törnquist N 1931. Die Nematodenfamilien Cucullanidae und Camallanidae nebst weiteren Beiträgen zur Kenntnis der Anatomie und Histologie der Nematoden. Göteborgs Kungliga Vetenskaps-och Vitterhets-samhälles Handlingar, Femte Följden, Ser. B, 2: 14-41.

- Torres P, P Andrade & R Silva 1998b. On a new species of *Hysterothylacium* (Nematoda: Anisakidae) from *Cauque mauleanum* (Pisces: Atherinidae) by brightfield and scanning electron microscopy. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 93: 745-752.
- Torres P, J Arenas, A Neira, X Cabezas, C Covarrubias, C Jara, C Gallardo & M Campos 1988. Nemátodos anisákidos en peces autóctonos de la cuenca del río Valdivia, Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 43: 37-41.
- Torres P, A Contreras, J Revenga & N Fritz 1993b. Helminth parasites in fishes from Valdivia and Tornagaleones river estuaries in the south of Chile. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 88: 491-192.
- Torres P, W Gesche, A Montefusco, JC Miranda, P Dietz & R Huijse 1998a. Diphyllbothriosis humana y en peces del lago Riñihue, Chile: efecto de la actividad educativa, distribución estacional y relación con sexo, talla y dieta de los peces. *Archivos de Medicina Veterinaria*, 30: 31-45.
- Torres P & H González 1978. Determinación de larvas de *Terranova* (= *Phocanema*) y *Anisakis* en *Genypterus* sp. Aspectos morfométricos e histopatológicos a nivel hepático. *Boletín Chileno de Parasitología*, 33: 82-86.
- Torres P & M Grandjean 1983. *Proleptus niedmanni* sp. n. (Nematoda: Spiruroidea) from a shark, *Schoroederichthys chilensis* (Guichenot), in southern Chile. *Journal of Parasitology*, 69: 413-415.
- Torres P, E Hernández & J Sandoval 1983. Anisakiasis and phocanemiasis in marine fishes from the south of Chile. *International Journal of Zoonoses*, 10: 146-150.
- Torres P, R Moya & J Lamilla 2000a. Nemátodos anisakidos de interes em salud publica en peces comercializados en Valdivia, Chile. *Archivos de Medicina Veterinaria, Chile*, 32: 107-113.
- Torres P, G Pequeño & L Figueroa 1978. Nota preliminar sobre Anisakidae (Railliet y Henry, 1912) Skrjabin y Karokhin 1945, en algunos peces de consumo habitual por la población humana de Valdivia (Chile). *Boletín Chileno de Parasitología*, 33: 39-46.
- Torres P, G Pequeño, ME Jeria & L San Martín 1981. Larvas de Anisakidae (Railliet y Henry, 1912) Skrjabin y Karokhin, 1945 en peces de la costa sur de Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 36: 39-41.
- Torres P, S Puga, L Castillo, J Lamilla & JC Miranda 2014. Helminths, myxozoans and microsporidians in muscles of commercialised fresh fish and their importance as potential risk for human health in the city of Valdivia, Chile. *Archivos de Medicina Veterinaria*, 46: 83-92.
- Torres P, JC Quintanilla, M Rozas, P Miranda, R Ibarra, MF San Martin, B Raddatz, M Wolter, A Villegas, C Canobra, M Hausdorf & R Silva 2010. Endohelminth parasites from salmonids in intensive culture from southern Chile. *Journal of Parasitology*, 96: 669-670.
- Torres P, M Riquelme, M Gallardo & G Pequeño 1979. Presencia de larvas de *Thynnascaris Dollfus*, 1933 (Nematoda, Anisakidae) en peces marinos del centro-sur de Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 34: 87-91.
- Torres P & MS Soto 2004. *Hysterothylacium winteri* sp. n. (Nematoda: Anisakidae), a parasite of Chilean rock cod, *Eleginops maclovinus* (Perciformes: Eleginopidae), from South Chile. *Folia Parasitologica*, 51: 55-60.
- Torres P, J Valdivieso, R Schlatter, A Montefusco, J Revenga, F Marín, J Lamilla & G Ramallo 2000b. Infection by *Contracaecum rudolphii* (Nematoda: Anisakidae) in the neotropic cormorant *Phalacrocorax brasilianus*, and fishes from the estuary of the Valdivia river, Chile. *Studies on Neotropical Fauna and Environment*, 35: 101-108.
- Travassos L 1919. Informações sobre o material helmintológico coleccionado na Ilha da Trindade em 1916. *Archivos do Museu Nacional do Rio de Janeiro*, 22: 159-167
- Travassos L, JFT Freitas, JM Mendonça & HO Rodrigues 1963. Terceira excursão a Cabo Frio,

- Estado do Rio de Janeiro. Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 7: 6-7.
- Vado EY 1972. Étude de huit nématodes parasites de vertébrés du Venezuela et de la Colombie. Bulletin du Muséum National d'Histoire Naturelle, Paris, Series III, 41: 476-498.
- Vales DG, NA García, EA Crespo & JT Timi 2010. Parasites of a marine benthic fish in the Southwestern Atlantic: searching for geographical recurrent patterns of community structure. Parasitology Research, 108: 261-272.
- Valdivia IM, RA Chavez & ME Oliva 2007. Metazoan parasites of *Engraulis ringens* as tools for stock discrimination along the Chilean coast. Journal of Fish Biology, 70: 1504-1511.
- Vergara LA & M George-Nascimento 1982. Contribución al estudio del parasitismo en el congrio colorado *Genypterus chilensis* (Guichenot, 1848). Boletín Chileno de Parasitología, 37: 9-14.
- Vicente JJ & BBM Fernandes 1973. Sobre um novo nematódeo do gênero *Cucullanus* Mueller, 1777, parasito de "namorado" (Nematoda, Camallanoidea). Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 17: 31-33.
- Vicente JJ & GL Fernandes 1978. Contribuição ao conhecimento dos helmintos de *Bagre bagre* (Linnaeus, 1766) Fowler, 1841 e de *Macrodon ancylodon* (Bloch, 1801) Jordan, Evermann & Clark, 1930, no litoral da ilha de São Luís, estado do Maranhão, Brasil. Boletim do Laboratório de Hidrobiologia, 2: 91-96.
- Vicente JJ & RM Pinto 1981. Nematoda, zooparasitic forms. In: Hurlbert SH & Santos N (Eds), *Aquatic biota of tropical South America*, Part 2. *Anarthropoda*. San Diego State University, San Diego, 136-145.
- Vicente JJ & RM Pinto 1999. Nematóides do Brasil. Nematóides de peixes. Atualização: 1985-1998. Revista Brasileira de Zoologia, 16: 561-610.
- Vicente JJ & E Santos 1972a. Sobre um novo nematódeo camalanídeo, parasito de peixe, marinho (Nematoda, Camallanoidea). Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 15: 145-147.
- Vicente JJ & E Santos 1972b. Sobre um novo genero da subfamilia *Filocapsulariinae* Yamaguti, 1961 (Nematoda, Ascaridoidea). Atas Sociedad Biologia de Rio de Janeiro, 16: 17-19.
- Vicente JJ & E Santos 1973. Alguns helmintos de peixe do litoral norte fluminense – I. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 71: 95-113.
- Vicente JJ & E Santos 1974. Alguns helmintos de peixes do litoral norte fluminense – II. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 72: 173-180.
- Vicente JJ, HO Rodrigues & DC Gomes 1985. Nematóides do Brasil. 1ª parte: Nematóides de peixes. Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro, 25: 1-79.
- Vicente JJ, RM Pinto & O Aguilera 1989. On *Dichelyne* (*Cucullanellus*) *elongatus* (Tornquist, 1931) Petter, 1974: South American correlated species (Nematoda, Cucullanidae) and some other helminths of *Micropogonias furnieri* (Desmarest, 1823) (Pisces, Sciaenidae). Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 84: 357-361.
- Vicente JJ, MM Mincarone & MP Pinto 2002. First report of *Lappetascaris lutjani* Rasheed, 1965 (Nematoda, Ascaridoidea, Anisakidae) parasitizing *Trachipterus arawatae* (Pisces, Lampridiformes) on the Atlantic Coast of Brazil. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 97: 93-94.

# **Capítulo IX**

**ACANTHOCEPHALA**



## ACANTHOCEPHALA

**Joaber Pereira Jr.  
Renato Zacarias da Silva**

Acanthocephala abriga parasitas obrigatórios, de ciclo de vida complexo (=heteroxênico) e conservativo (=especificidade) da relação hospedeiro-parasito (Near 2002). O grupo apresenta espécies típicas dos ecossistemas terrestres, mas a maioria das espécies conhecidas (aproximadamente 63%) afeta hospedeiros de ecossistemas aquáticos (Kennedy 2006). Essa informação pode estar relacionada ao número de estudos para esse grupo parasita em espécies de peixe hospedeiras de ambientes continentais, como é possível observar em trabalhos semelhantes ao de Tantaleán *et al.* (2005), Muñoz & Olmos (2008) e Santos *et al.* (2008).

Os representantes do grupo são dioicos, com dimorfismo sexual em praticamente todas as espécies conhecidas. As fêmeas tendem a ser maiores do que os machos e as infrapopulações no trato gastrointestinal dos hospedeiros definitivos tendem a ser dominadas por fêmeas (Nickol 1985; Aznar *et al.* 2004). Grosso modo, a presença de uma bursa copulatória (facultativa) na extremidade posterior dos machos de alguns grupos de Acanthocephala é um excelente diagnóstico de gênero sexual (Brusca & Brusca 2007).

Os estágios infectantes (formas larvais) transitam por diferentes níveis tróficos em ciclos heteroxênicos rumo à fase adulta. Esses níveis tróficos envolvem invertebrados e vertebrados (Nickol 1985). As fases larvais parasitam a cavidade visceral dos hospedeiros invertebrados. Em contrapartida, os vertebrados ectotérmicos (Pisces, Amphibia e “Reptilia”) apresentam fases larvais nas vísceras, na cavidade visceral e fases adultas na luz do tubo digestório. Os hospedeiros endotérmicos (Avis e Mammalia) apresentam fases adultas na luz do tubo digestório (Petrochenko 1971; Parshad & Crompton 1981; Nickol 1985; Bush *et al.* 2001).

Os peixes hospedeiros dos Acanthocephala utilizam microcrustáceos (geralmente Amphipoda, Copepoda, Isopoda ou Ostracoda) como hospedeiros intermediários primários e peixes como hospedeiros intermediários secundários. Podem ocorrer casos de hospedeiros paratênicos (=reservatório) envolvidos (Bush *et al.* 2001). Os estágios de desenvolvimento são denominados de acântores (nos hospedeiros primários), de acantelas (nos hospedeiros intermediários secundários ou paratênicos) e de cistacantos e/ou adultos em hospedeiros endotermos definitivos (Nickol 1985). Os hospedeiros endotermos definitivos são infectados de modo passivo, i.e., pela ingestão do estágio infectante anterior através das presas infectadas (Petrochenko 1971; Nickol 1985). Acanthocephala adultos geralmente se assentam e recrutam na luz intestinal de seus hospedeiros definitivos para completar seus ciclos de vida (Crompton 1973; Parshad & Crompton 1981), mas exceções podem ser encontradas para espécies que assentam e recrutam na luz gástrica de mamíferos aquáticos (Valente *et al.* 1997; Aznar *et al.* 1994, 2001; Silva & Cousin 2006b).

Os processos de assentamento nos hospedeiros estão fortemente relacionados ao mecanismo biológico de seleção para o desenvolvimento precoce da característica probóscide armada dos Acanthocephala, encontrada na região anterior do corpo desses organismos (característica que atribuí o nome ao filo). A armadura dessa probóscide

(oncotaxia), ou seja, a disposição, formas e número de seus ganchos é importante instrumento taxonômico e permite a ancoragem do parasito nas paredes do tubo digestório dos hospedeiros definitivos. A ancoragem resulta em casos de alterações histológicas (Silva & Cousin 2004, 2006ab; Silva *et al.* 2013, 2014). A ancoragem não é definitiva para todas as espécies, ou seja, podem se desancorar e ancorar em outras porções gastrointestinais do hospedeiro (Aznar *et al.* 1999). Há evidência de que os padrões de distribuição e ancoragem de Polymorphidae como *Corynosoma australe* variam ao longo do dia e ao longo das diferentes porções do tubo intestinal de hospedeiros mamíferos como no lobo-marinho-do-sul *Arctocephalus australis*. Essas variações dentro da luz gastrointestinal do hospedeiro estão relacionadas com processos ontogenéticos, nutricionais e reprodutivos do parasito (Mettrick & Podesta 1974; Aznar *et al.* 2004). Também há evidência de que o tronco de Polymorphidae como em *Corynosoma* spp. pode ser usado como um ancorador acessório devido à presença de espinhos (Aznar *et al.* 1999). Normalmente, Acanthocephala são considerados parasitos de baixo potencial patológico aos mamíferos (Ridgway 1972) e aves marinhas (La Sala & Martorelli 2007; Buehler *et al.* 2010) seus hospedeiros definitivos; diferentemente para os peixes, seus hospedeiros intermediários ou paratênicos (Pereira Jr & Böeger 2006). Porém, toda interação hospedeiro-parasito é, no mínimo, espoliativa (Mettrick & Podesta 1974).

O estudo do padrão de distribuição, forma, relações morfométricas entre as porções dos ganchos, razões numéricas e espaciais dos ganchos da probóscide com fins taxonômicos é denominado oncotaxia (Petrochenko 1971). A probóscide é um órgão retrátil/eversível intimamente relacionado a duas estruturas denominadas lemniscos. Os lemniscos controlam a pressão dos fluidos que entram/saem no saco da probóscide, o que permite os movimentos dessa estrutura (Brusca & Brusca 2007). Esses movimentos são reforçados por dois pares de feixes bilaterais de músculo: um par de músculos retratores da probóscide, que ligam a base do receptáculo da probóscide à parede corporal do organismo, e um par de músculos (anterior aos músculos retratores da probóscide) retrator do pescoço, que liga a base da probóscide também à parede corporal (Petrochenko 1971; Brusca & Brusca 2007). Machos possuem dois testículos relacionados aos vasos deferentes ou a um pênis ou a ambas as estruturas. Ocorrem estruturas acessórias denominadas glândulas de cimento, que variam em número e forma, que possuem valor taxonômico e que produzem uma substância tamponante do poro genital das fêmeas fecundadas. Mais além, essa substância tamponante também é utilizada para cementar os poros genitais e bursas copulatórias dos machos rivais de modo a interferir nos processos de seleção sexual (Bush *et al.* 2001). As fêmeas, ao infectarem o hospedeiro definitivo, mostram um mecanismo interessante de maturação, em que o ovário se desenvolve e fragmenta em bolas ovarianas flutuantes dentro do ligamento do saco (Bush *et al.* 2001). O ligamento do saco ocorre em ambos os sexos e se estende desde a base do receptáculo da probóscide até próximo ao poro genital. Essa estrutura forma um envelope protetor ao redor das gônadas e órgãos acessórios. O sistema nervoso é simples. Os machos possuem três tipos de gânglios (um cerebral, dois genitais e um bursal) enquanto as fêmeas possuem somente o gânglio cerebral. Este último é tipicamente localizado na parede corporal de ambos os gêneros sexuais (Bush *et al.* 2001; Pereira Jr & Böeger 2006).

Outros critérios podem ser agregados à oncotaxia para fins taxonômicos dos Acanthocephala, tais como forma do corpo, distribuição e estrutura dos espinhos corporais (=somáticos) do tronco (pressoma e metassoma) e a organologia (Petrochenko 1971;

Pereira Jr & Neves 1993; Sardella *et al.* 2005).

A organologia dos Acanthocephala é simples. O grupo não dispõe de um sistema digestório como resultado dos processos de seleção natural para o modo de vida endoparasito obrigatório (Near 2002). Desse modo, os processos de difusão de nutrientes, gases e líquidos ocorrem através da parede corporal estratificada formada por um tegumento externo, uma camada mediana de músculos circulares e uma interna de músculos longitudinais (Brusca & Brusca 2007). O tegumento protege, inativa enzimas digestórias do hospedeiro, nutre e troca gases para o parasito. Há uma camada de canais que se estendem entre esses três estratos da parede corporal denominada sistema lacunar. As camadas musculares permitem a movimentação do organismo ao longo do tubo digestório dos hospedeiros definitivos e as mudanças na forma do corpo através de mudanças de concentração dos fluidos internos do esqueleto hidrostático em seu blastoceloma (Bush *et al.* 2001; Brusca & Brusca 2007). Um par de protonefrídios pode ser encontrado apenas em Oligacanthorhynchidae e é a única manifestação de uma estrutura especializada na excreção (Bush *et al.* 2001). Essas estruturas, quando presentes, estão conectadas ao vaso deferente dos machos e em fêmeas ao sino uterino, em ambos os casos, unilateralmente (Bush *et al.* 2001).

A filogenia dos Acanthocephala é ainda incerta. O grupo foi incluído entre os Nematelminthes e posteriormente nos Aschelminthes devido à presença do blastoceloma (Pereira Jr & Böeger 2006; Brusca & Brusca 2007). Em contrapartida, essa classificação é atualmente desconsiderada pela maioria dos cientistas, pois é tida como artificial devido à polifilia dos Aschelminthes (Brusca & Brusca 2007). A separação desses organismos parasitos em um filo foi defendida por Harley Van Cleave, em 1948, que criou o sistema de classificação que, ainda hoje, é utilizado pelos zoólogos que estudam esse grupo (Golvan 1994). Atualmente, estudos filogenéticos morfológicos e moleculares sustentam a hipótese de que Acanthocephala e Rotifera compreendem grupos irmãos (Garey *et al.* 1996, 1998). Nessa hipótese filogenética, os Rotifera Bdelloidea se relacionariam mais estreitamente com os Acanthocephala (Garey *et al.*, 1996; Near 2002). Segundo análises moleculares ribossomais, Acanthocephala é natural e as três classes reconhecidas (Archiacanthocephala, Paleacanthocephala e Eoacanthocephala) são oriundas de uma linhagem monofilética (Near 2002; Werwey *et al.* 2011).

O homem não se constitui hospedeiro típico dos Acanthocephala, todavia há registros de casos de acantocéfalooses em humanos (Adams *et al.* 1997; Sianto *et al.* 2009) que não constituem ocorrências recentes, pois parecem ocorrer desde tempos pré-históricos (Gonçalves *et al.* 2003). Infecções humanas por *Moniliformes* foram registradas para o Brasil (Mangini *et al.* 1996), Irã (Sahba *et al.* 1970; Berenji *et al.* 2007) e Arábia Saudita (Sahar *et al.* 2006). Polymorphidae como *Corynosoma* e *Bolbosoma*, que ocorrem em diversas espécies de peixes e mamíferos da costa do Brasil, mostram potencial zoonótico (Deardoff 1991; Palmer *et al.* 2002). Bolbosomíase foi registrada para humanos no Japão (Arizono *et al.* 2012). Dessa forma, esse grupo parasito deve receber atenção sanitária.

Estimativas apontam que aproximadamente 58% das espécies de peixes viventes conhecidas são marinhas, outros 41% seriam dulceaquícolas e 01% de ambientes estuarinos (Moyle & Cech 1982). A extensão do litoral brasileiro permite amplos espectros de habitats e nichos que são utilizados por enorme quantidade de espécies de peixes, devido à diversidade das características oceanográficas físicas, químicas e geológicas (Longhurst 2006; Prates *et al.* 2012). Para o Brasil, são registradas aproximadamente 1298 espécies de



peixes entre estuarinos e marinhos (Menezes *et al.* 2003). Porém, esses valores podem estar subestimados, de acordo com os próprios autores. Desse total de espécies brasileiras conhecidas, quatro são lampreias e peixes-bruxa, 139 constituem tubarões e raias e 1155 compreendem peixes ósseos. Nesse levantamento bibliográfico das espécies de Acanthocephala de ocorrência nos peixes marinhos e estuarinos da América do Sul, tem-se a certeza de que as publicações encontradas também são subestimadas. Todavia, mesmo com as falhas de levantamento bibliográfico, pode-se perceber que o grupo parasito, aparentemente, não desperta o carisma, a atenção e a importância necessária dos parasitologistas. Essa observação corrobora o descaso sobre os estudos parasitológicos principalmente no que tange os estudos da biodiversidade animal. Outros grupos parasitos parecem despertar maior interesse, como se pode ver no contexto deste próprio livro. Neste capítulo, foram relatadas 28 espécies de Acanthocephala alocados em 08 famílias e 04 ordens de ocorrência em 62 espécies de peixes marinhos e estuarinos da América do Sul. As pesquisas foram feitas para publicações com eventuais registros em todos os países da América do Sul, porém em somente 05 países (Brasil, Argentina, Uruguai, Chile e Peru) foram encontradas publicações disponíveis sobre as acantocefaloses em peixes de seus respectivos litorais.

## **Ordem Echinorhynchida** Southwell & Macfie, 1925

### **Família Arhythmacantidae** Yamaguti, 1935

*Heterosentis brasiliensis* Vieira, Felizardo & Luque, 2009

**Brasil** – *Pinguipes brasilianus*, Rio de Janeiro (Timi *et al.* 2010), *Pseudopercis numida*, intestino, Costa de Cabo Frio, Rio de Janeiro (Vieira *et al.* 2009).

*H. heteracanthus* (Von Linstow, 1896) Van Cleave, 1931

**Chile** – *Champscephalus esox*, *Patagonotothen longipes*, *P. tessellata*, intestino delgado e grosso, boca oriental do Canal Beagle (Laskowski & Zdzitowiecki 2009).

*H. magellanicus* (Szidat, 1950) Zdzitowiecki, 1990

**Chile** – *Bovichthus chilensis*, Los Bagres, Pucatrihue, Chome (Muñoz *et al.* 2002), *Eleginops maclovinus*, Rio Valdivia e Estuário do Rio Tornagaleones (Torres *et al.* 1993), *Notothenia cf. angustata*, intestino, Ilhas de Santa María e Maule, Golfo de Arauco (Muñoz *et al.* 2001).

*Spiracanthus bovichthus* Muñoz & George-Nascimento, 2002

**Chile** – *Auchenionchus variolosus*, intestino, Maule (Muñoz & George-Nascimento 2002), *Bovichthus chilensis*, Los Bagres, Pucatrihue, Chome (Muñoz *et al.* 2002), intestino, Maule, Los Bagres, Chome, Pucatrihue, Metri (Muñoz & George-Nascimento 2002), *Calliclinus genigutattus*, intestino, Maule, Burca (Muñoz & George-Nascimento 2002), *Gobiesox marmoratus*, *Myxodes cristatus*, *Sindoscopus australis*, intestino, Maule (Muñoz & George-Nascimento 2002).

**Família Diplosetidae Meyer, 1932**

*Amapacanthus amazonicus* Salgado-Maldonado & Santos, 2000

**Brasil** - *Anableps microlepis*, fígado (encistado), Ilha de Maracá, Pernambuco (Salgado-Maldonado & Santos 2000), *Arius passany* (= *Sciades passany*), intestino, Ilha de Maracá, Pernambuco (Salgado-Maldonado & Santos 2000).

**Família Echinorhynchidae Cobbold, 1876**

*Aspersentis johni* (Baylis, 1929) Chandler, 1934

**Chile** - *Champscephalus esox*, *Patagonotothen longipes*, intestino delgado e grosso, boca oriental do Canal Beagle (Laskowski & Zdzitowiecki 2009).

*Brasacanthus sphaeroides* Thatcher, 2001

**Brasil** - *Sphaeroides greeleyi*, intestino, Baía de Paranaguá, Paraná (Thatcher 2001).

*Echinorhynchus (Metechinorhynchus) petrotschenkoi* (Rodyuk, 1984) Zdzitowiecki, 1989

**Chile** - *Dissostichus elegenoides*, cavidade visceral, Ilha Santa Maria (Rodriguez & George-Nascimento 1996).

*Hypoechinorhynchus magellanicus* Szidat, 1950

**Chile** - *Champscephalus esox*, intestino delgado e grosso, boca oriental do Canal Beagle (Laskowski & Zdzitowiecki 2009), *Eleginops maclovinus*, intestino, Metrencue, Codique e Ilha de Guar (Sepúlveda *et al.* 2004), San Ignacio, Bahía Codihue e Canal Tenglo (Henriquez *et al.* 2011), *Hypsoblennius sordidus*, intestino, Metrencue, Codique e Ilha de Guar (Sepúlveda *et al.* 2004).

**Família Illiosentidae Golvan, 1960**

*Dollfusentis chandleri* Golvan, 1969

**Brasil** - *Archosargus rhomboidalis*, *Eucinostomus argenteus*, intestino, Araruama, Rio de Janeiro (Noronha *et al.* 1986), *Haemulon sciurus*, estômago, Baía de Guanabara, Praia da Ribeira, Ilha do Governador, Rio de Janeiro (Kohn & Macedo 1984), *Micropogonias furnieri* (= *Micropogon opercularis*), intestino, Pedra da Guaratiba, litoral do Rio de Janeiro (Alves & Luque 2001a,b), *Umbrina coroides*, intestino, Araruama, Rio de Janeiro (Noronha *et al.* 1986).

**Família Rhadinorhynchidae Travassos, 1923**

*Gorgorhynchus trachinotus* Noronha, Vicente, Pinto & Fábio, 1986

**Brasil** - *Trachinotus goodei*, intestino, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Noronha *et al.* 1986).

*Gorgorhynchus* sp.

**Peru** - *Anisotremus scapularis*, mesentério, Lima (Chero *et al.* 2014a).

***Rhadinorhynchus pristis*** (Rudolphi, 1802)

Sinônimos: *Rhadinorhynchus katsuwonis* Harada, 1928; *R. ornatus* Van Cleave, 1940; *R. seriote* (Yamaguti, 1960) Golvan, 1969

**Brasil** – *Balistes vetula*, litoral do Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2005), *Euthynnus alletteratus*, *Katsuwonus pelamis*, *Sarda sarda*, intestino, litoral do Rio de Janeiro (Alves & Luque 2006), *Scomber japonicus*, intestino, litoral do Rio de Janeiro (Abdallah *et al.* 2002; Alves *et al.* 2003), *S. japonicus*, litoral do Rio de Janeiro (Oliva *et al.* 2008).

**Peru** – *Scomber japonicus*, intestino, puerto de Chicama, La Libertad (Cruces *et al.* 2014).

***R. selkirki*** Van Cleave, 1920

**Chile** – *Pseudocaranx dentex* (= *Caranx georgianus*), intestino, Masatierra, Ilha Juan Fernández (Van Cleave 1921).

***R. trachuri*** (Harada, 1935)

Sinônimos prováveis: *Rhadinorhynchus japonicus* Fujita, 1920; *R. selkirki* Van Cleave, 1921

**Chile** – *Trachurus murphyi* (= *Trachurus symmetricus murphyi*), intestino, Iquique e Talcahuano (George-Nascimento & Arancibia 1992), Iquique, Caldera, Coquimbo, San Antonio, Talcahuano e Valdivia (George-Nascimento 2000).

***Tegorhynchus brevis*** Van Cleave, 1921

Sinônimos *Tegorhynchus pectinarius* (Van Cleave, 1940); *Koronacantha pectinaria* (Van Cleave, 1940) n. comb.

**Chile** – *Malapterus reticulatus*, intestino, Masatierra, Ilha Juan Fernández (Van Cleave 1921).

**Ordem Polymorphida** Petrochenko, 1956

**Família Polymorphidae** Meyer, 1931

***Andracantha baylisi*** (Zdzitowiecki, 1986) Zdzitowiecki, 1989

**Chile** – *Champocephalus esox*, *Patagonotothen longipes*, cavidade visceral (encistado), boca oriental do Canal Beagle (Laskowski & Zdzitowiecki 2009).

***Bolbosoma turbinella*** (Diesing, 1851) Porta, 1908

Sinônimos: *Bolbosoma turbinella australis* Skrjabin, 1972; *B. australis* Skrjabin, 1972.

**Brasil** – *Urophycis brasiliensis*, Rio de Janeiro, Santa Catarina (Pereira *et al.* 2014).

**Chile** – *Trachurus murphyi* (= *Trachurus symmetricus murphyi*), cavidade visceral, Iquique e Talcahuano (George-Nascimento & Arancibia 1992).

***Bolbosoma* sp.**

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, intestino, Callao (Chero *et al.* 2014b).

***Corynosoma australe*** Johnston, 1937

Sinônimo: *Corynosoma otariae* Marini & Boero, 1980

**Brasil** – *Urophycis brasiliensis*, Rio Grande do Sul, Santa Catarina (Pereira *et al.* 2014).

**Argentina** – *Conger orbignyanus*, cavidade visceral, estuário de Bahia Blanca (Tanzola & Guagliardo 2000), *Cynoscion guatucupa*, cavidade visceral (cistacantos), Porto de Mar del Plata (Sardella *et al.* 2005; Timi *et al.* 2005), *Engraulis anchoita*, mesentério, litoral da Argentina (Timi 2003), *Hippocampus* sp., cavidade visceral e trato digestório (cistacantos), Baía de San Antonio, Golfo de San Matías (Braicovich *et al.* 2005), *Micropogonias furnieri*, cavidade abdominal, Rio de La Plata, Porto de Montevideú (Zdzitowiecki 1989), boca da laguna do Mar de Chiquita, Buenos Aires (Alarcos & Etchegoin 2010), *Odontesthes argentinensis*, *Paralichthys orbignyanus*, boca da laguna do Mar de Chiquita, Buenos Aires (Alarcos & Etchegoin 2010), *Percophis brasiliensis*, mesentério, Sul da Zona Comum de Pesca Uruguai-Argentina, próximo de Mar del Plata, El Rincón e Golfo de San Mathías (Braicovich & Timi 2008), *Pinguipes brasilianus*, Villa Gesell, Miramar, Puerto Lobos, Craber Bay (Timi *et al.* 2010), *Porichthys porosissimus*, cavidade visceral, estuário de Bahia Blanca (Tanzola *et al.* 1997), *Sebastes capensis*, Golfo de San Jorge (González *et al.* 2006), *Urophycis brasiliensis*, Mar del Plata (Pereira *et al.* 2014).

**Brasil** – *Cynoscion guatucupa*, mesentério, Pedra da Guaratiba, Rio de Janeiro (Sabas & Luque 2003), cavidade visceral (cistacantos), Pedra da Guaratiba, Rio de Janeiro (Timi *et al.* 2005), *Galeorhinus galeus*, válvula espiral, estômago, Paraná, Rio Grande do Sul, (Knoff *et al.* 2001), *Genypterus brasiliensis*, mesentério (cistacanto), Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2002ab), *Hexanchus griseus*, válvula espiral, estômago, Paraná, Rio Grande do Sul (Knoff *et al.* 2001), *Micropogonias furnieri* (= *Micropogon opercularis*), cavidade abdominal e vísceras, Rio Grande (Pereira Jr & Neves 1993), mesentério, Pedra da Guaratiba, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2001a), *Mullus argentinae*, mesentério, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2002), *Prionotus punctatus*, intestino (cistacanto), Rio de Janeiro (Bicudo *et al.* 2005), *Scomber japonicus*, mesentério, Rio de Janeiro (Abdallah *et al.* 2002; Alves *et al.* 2003; Oliva *et al.* 2008), *Squalus megalops*, válvula espiral, litoral de Santa Catarina (Knoff *et al.* 2001), *S. megalops*, estômago e válvula espiral, Paraná e Rio Grande do Sul (Knoff *et al.* 2001), *Sphyrna zygaena*, *Squatina* sp., estômago e válvula espiral, Paraná e Rio Grande do Sul (Knoff *et al.* 2001).

**Chile** – *Hippoglossina macrops*, cavidade visceral, Coquimbo (González *et al.* 2001), Taltal, Caldera, Huasco, Coquimbo, El Teniente, Valparaíso (González *et al.* 2008), *Macruronus magellanicus*, cavidade visceral, Talcahuano, Coihaique, Punta Arenas, (Oliva 2001), *Paralichthys adspersus*, intestino e cavidade visceral, Antofagasta (Oliva *et al.* 1996), *Scomber japonicus*, Antofagasta (Oliva *et al.* 2008), *Sebastes capensis*, Antofagasta, Coquimbo (Oliva & González 2004), *S. capensis* (cistacantos), Antofagasta, Coquimbo, Hacho, Iquique, Valparaíso, Talcahuano, Valdivia, Aussen Fjord e Punta Arenas (González & Poulin 2005), *Trachurus murphyi* (= *T. symmetricus murphyi*), cavidade visceral, Caleta Constitucion (Oliva 1994).

**Peru** – *Labrisomus philipii*, cavidade visceral (cistacanto), Chorrillos (Oliva & Luque 2002), intestino e cavidade visceral, Chorrillos, Lima (Iannacone *et al.* 2011), *Paralichthys peruana*, cavidade visceral, Chorrillos, Callao, Lima (Oliva & Luque 1998), *Sciaena deliciosa*, cavidade visceral, Chorrillos, Callao, Lima (Oliva & Luque 1998; Iannacone *et al.* 2010), *Sebastes capensis* (cistacantos), Huacho (González & Poulin 2005), *Stellifer minor*, cavidade visceral, Chorrillos e Callao, Lima (Oliva & Luque 1998).

**Uruguai** – *Cynoscion guatucupa*, cavidade visceral (cistacantos) (Timi *et al.* 2005), *Percophis brasiliensis*, mesentério, Norte da Zona Comum de Pesca Uruguai-Argentina (Braicovich & Timi 2008).

**C. beaglense** (Laskowski, Jezewski, Zdzitowiecki, 2008)

**Chile** – *Champscephalus esox*, cavidade visceral (encistado), boca oriental do Canal Beagle (Laskowski & Zdzitowiecki 2009), *Patagonotothen longipes*, cavidade visceral (encistado), boca oriental do Canal Beagle, Ushuaia (Laskowski & Zdzitowiecki 2009).

**C. cetaceum** Johnston & Best, 1942

Sinônimos: *Polymorphus arctcephali* Smales, 1886; *Corynosoma syngulare* Skryabin & Nikolsky, 1971 parte.

**Argentina** – *Cynoscion guatucupa*, cavidade visceral (cistacantos), Porto de Mar del Plata (Sardella *et al.* 2005; Timi *et al.* 2005), *Percophis brasiliensis*, mesentério, Sul da Zona Comum de Pesca Uruguai-Argentina, próximo de Mar del Plata, El Rincón e Golfo de San Mathías (Braicovich & Timi 2008), *Urophycis brasiliensis*, Mar del Plata (Pereira *et al.* 2014).

**Uruguai** – *Cynoscion guatucupa*, cavidade visceral (cistacantos) (Timi *et al.* 2005), *Percophis brasiliensis*, mesentério, Norte da Zona Comum de Pesca Uruguai-Argentina (Braicovich & Timi 2008).

**C. evae** (Zdzitowiecki, 1984)

**Chile** – *Champscephalus esox*, cavidade visceral (encistado) e estômago, boca oriental do Canal Beagle (Laskowski & Zdzitowiecki 2009).

**C. hamanni** (Von Linstow, 1892)

Sinônimos: *Echinorhynchus hamanni* Linstow, 1892; *C. antarcticum* (Rennie, 1906); *C. siphon* Railliet & Henry, 1907; *C. pacificum* Nikolsky, 1974

**Argentina** – *Conger orbignyianus*, cavidade visceral, estuário de Bahia Blanca (Tanzola *et al.* 1997, 2000).

**C. obtuscens** Lincicome, 1943

**Peru** – *Cilus gilberti*, *Merluccius gayi peruanus*, *Sciæna deliciosa*, superfície das vísceras, Callao, Lima (Chero *et al.* 2014b,c,d).

**Profilicollis altmani** (Perry, 1942) Van Cleave, 1947

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, cavidade visceral (cistacanto), Chorrillos, Lima, (Iannacone & Alvarino 2009; Chero *et al.* 2014a).

**P. chasmagnathi** (Holeman-Spector, Mané-Garzón & Dei-Cas, 1977)

Sinônimos: *Falsifilicollis chasmagnathi* Holeman-Spector, Mané-Garzón & Dei-Cas, 1977; *Polymorphus (Profilicollis) chasmagnathi* (Holeman-Spector, Mané-Garzón & Dei-Cas, 1977)

**Argentina** – *Micropogonias furnieri* (= *Micropogon opercularis*), *Odontesthes argentinensis*, *Paralichthys orbignyianus*, *Pogonias cromis*, boca da laguna do Mar de Chiquita, Buenos Aires (Alarcos & Etchegoin 2010).

**Ordem Gyracanthocephala** Van Cleave, 1936

**Família Quadrigyridae** Van Cleave, 1920

*Machadosentis travassosi* Noronha, 1992

**Brasil** – *Gymnothorax ocellatus*, Bahia (Noronha 1992).

**Ordem Neoechinorhynchida** Ward, 1917

**Família Neoechinorhynchidae** Ward, 1917

*Floridosentis mugilis* (Machado Filho, 1951)

Sinônimo: *Atactorhynchus mugilis* Machado Filho, 1951

**Argentina** – *Mugil platanus*, boca da laguna do Mar de Chiquita, Buenos Aires (Alarcos & Etchegoin 2010).

*Neoechinorhynchus (Neoechinorhynchus) veropesoi* (Melo, Costa, Giese, Gardner & Santos, 2015)

**Brasil** – *Plagioscion squamosissimus*, intestino delgado, estuário do Rio Guamá e proximidades da Baía Guajará, Belém, Pará (Melo *et al.* 2015).

*Wolffhugelia matercula* Mañé Garzón & Dei-Cas, 1974

**Argentina** – *Odontesthes bonariensis*, intestino (forma imatura), Laguna Salada Grande, General Lavalle e Laguna Lacombe, Lezama, Buenos Aires (Drago 2012).

**Bibliografia**

Abdallah VD, JL Luque, DR Alves & AR Paraguassú 2002. Aspectos quantitativos das infrapopulações de metazoários parasitos da cavalinha, *Scomber japonicus* (Osteichthyes: Scombridae), do litoral do Estado do Rio de Janeiro. Revista da Universidade Rural, Série Ciências da Vida, 22: 103-107.

Adams AM, KD Murrell & JH Cross 1997. Parasites of fish and the risks to public health. Revue Scientifique et Technique – International Office of Epizootics, 16: 652-660.

Alarcos AJ & JA Etchegoin 2010. Parasite assemblages of estuarine-dependent marine fishes from Mar Chiquita coastal lagoon (Buenos Aires Province, Argentina). Parasitological Research, 107: 1083-1091.

Alves DR & JL Luque 2001a. Community ecology of the metazoan parasites of the white croaker *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 96: 145-153.

Alves DR & JL Luque 2001b. Aspectos quantitativos das infrapopulações de metazoários parasitos de *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Parasitologia al Día, 25: 30-35.

Alves DR & JL Luque 2006. Ecologia das comunidades de metazoários parasitos de cinco espécies de escombrídeos (Perciformes: Scombridae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 15: 167-181.

- Alves DR, JL Luque & VD Abdallah 2003. Metazoan parasites of chubmackerel, *Scomber japonicus* Houttuyn (Osteichthyes: Scombridae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 12: 164-170.
- Alves DR, JL Luque & AR Paraguassú 2002a. Community ecology of the metazoan parasites of pink cusk-eel, *Genypterus brasiliensis* (Osteichthyes, Ophidiidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 97: 683-689.
- Alves DR, JL Luque & AR Paraguassú 2002b. Metazoários parasitos do “Congro-rosa” *Genypterus brasiliensis* Regan, 1903 (Osteichthyes: Ophidiidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoociências*, 4: 133-142.
- Alves DR, AR Paraguassú & JL Luque 2005. Community ecology of the metazoan parasites of the grey triggerfish, *Balistes capriscus* Gmelin, 1789 and queen trigger fish *B. vetula* Linnaeus, 1758 (Osteichthyes: Balistidae) from the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 14: 71-77.
- Arizono N, T Kuramochi & N Kagei 2012. Molecular and histological identification of the acanthocephalan *Bolbosoma* cf. *capitatum* from the human small intestine. *Parasitology International*, 61: 715-718.
- Aznar FJ, JA Balbuena & JA Raga 1994. Helminth communities of *Pontoporia blainvillei* (Cetacea: Pontoporiidae) in Argentinian waters. *Canadian Journal of Zoology*, 72: 702-706.
- Aznar FJ, AO Bush, JB Balbuena & JA Raga 2001. *Corynosoma cetaceum* in the stomach of franciscanas, *Pontoporia blainvillei* (Cetacea): an exceptional case of habitat selection by an acanthocephalan. *Journal of Parasitology*, 87: 536-541.
- Aznar FJ, AO Bush, M Fernández & JA Raga 1999. Constructional morphology and mode of attachment of the trunk of *Corynosoma cetaceum* (Acanthocephala: Polymorphidae). *Journal of Morphology*, 241: 237-249.
- Aznar FJ, HL Cappozzo, D Taddeo, FE Montero & JA Raga 2004. Recruitment, population structure, and habitat selection of *Corynosoma australe* (Acanthocephala) in South American fur seals, *Arctocephalus australis*, from Uruguay. *Canadian Journal of Zoology*, 82: 726-733.
- Berenji F, A Fata & Z Hosseininejad 2007. A case of *Moniliformis moniliformis* (Acanthocephala) infection in Iran. *Korean Journal of Parasitology*, 45: 145-148.
- Bicudo AJA, LER Tavares & JL Luque 2005. Metazoários parasitos da cabrinha *Prionotus punctatus* Bloch, 1797 (Osteichthyes: Triglidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 14: 27-33.
- Braicovich PE & JT Timi 2008. Parasites as biological tags for stock discrimination of the Brazilian flathead *Percophis brasiliensis* in the south-west Atlantic. *Journal of Fish Biology* 73: 557–571.
- Braicovich PE, RA González & RD Tanzola 2005. First record of *Corynosoma australe* (Acanthocephala, Polymorphidae) parasitizing seahorse, *Hippocampus* sp. (Pisces, Syngnathidae) in Patagonia (Argentina). *Acta Parasitologica*, 50: 145-149.
- Brusca RC & GJ Brusca 2007. *Invertebrados*. Guanabara Koogan Editora, Rio de Janeiro, Brasil, 968 pp.
- Buehler DM, L Bugoni, GM Dorrestein, PM González, J Pereira-Jr, L Proença, IL Serrano, AJ Baker & T Piersma 2010. Local mortality events in migrating sandpipers (*Calidris*) at a staging site in southern Brazil. *Wader Study Group Bulletin*, 117: 150-156.
- Bush AO, JC Fernandez, GW Esch & Seed 2001. *Parasitism: the diversity and ecology of animal parasites*. Cambridge University Press, Cambridge, UK, 566 pp.
- Chero J, C Cruces, J Iannacone, G Saez & L Alvarino 2014a. Helmintos parasitos de *Anisotremus scapularis* (Tschudi, 1846) (Perciformes: Haemulidae) “Chita” adquiridos en el terminal pesquero

- de Villa Maria del Triunfo, Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 411-428.
- Chero J, C Cruces, J Iannacone, G Saez, L Alvarino, C Rodríguez, H Rodríguez, E Tuesta, A Pacheco & N Huamani 2014b. Indices parasitológicos de la merluza peruana *Merluccius gayi peruanus* (Ginsburg, 1954) (Perciformes: Merlucciidae) adquiridos del terminal pesquero de Ventanilla, Callao, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 141-162.
- Chero J, J Iannacone, C Cruces, G Sáez & L Alvarino 2014c. Comunidad de metazoos parásitos de la corvina *Cilus gilberti* (Abbott, 1899) (Perciformes: Sciaenidae) en la zona costera de Chorrillos, Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 163-162.
- Chero J, G Sáez, J Iannacone & W Aquino 2014d. Aspectos ecológicos de los helmintos parásitos de Lorna *Sciaena deliciosa* (Tschudi, 1846) (Perciformes: Sciaenidae) adquiridos del terminal pesquero de Ventanilla, Callao, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 59-76.
- Crompton DWT 1973. The sites occupied by some parasitic helminthes in the alimentary tract of vertebrates. *Biological Reviews of the Cambridge Philosophical Society*, 48: 27-83.
- Cruces C, J Chero, J Iannacone, A Diestro, G Sáez & L Alvarino 2014. Metazoos parásitos de "Caballa" *Scomber japonicus* Houttuyn, 1782 (Perciformes, Scombridae) del puerto de Chicana, La Libertad, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 357-381.
- Deardorff TL 1991. Epidemiology of marine fish-borne parasitic zoonoses. *Southeast Asian Journal of Tropical Medicine and Public Health*, 22: 146-149.
- Drago FB 2012. Community structure of metazoan parasites of silverside, *Odontesthes bonariensis* (Pisces, Atherinopsidae) from Argentina. *Iheringia, Série Zoológica*, 102: 26-32.
- Garey JR, TJ Near, MR Nonnemacher & SA Nadler 1996. Molecular evidence for Acanthocephala as a subtaxon of Rotifera. *Journal of Molecular Evolution*, 43: 287-292.
- Garey JR, A Schmidt-Rhaesa, TJ Near & SA Nadler 1998. The evolutionary relationship of rotifers and acanthocephalans. *Hydrobiologia*, 387/388: 83-91.
- George-Nascimento M 2000. Geographical variations in the jack mackerel *Trachurus symmetricus murphyi* populations in the southeastern Pacific Ocean as evidenced from the associated parasite communities. *Journal of Parasitology*, 86: 929-932.
- George-Nascimento M & H Arancibia 1992. Stocks ecológicos del jurel (*Trachurus symmetricus murphyi* Nichols) en tres zonas de pesca frente a Chile, detectados mediante comparación de su fauna parasitaria y morfometría. *Revista Chilena de Historia Natural*, 65: 453-470.
- Golvan YJ 1994. Nomenclature of the Acanthocephala. *Research and Reviews in Parasitology*, 54: 135-204.
- Gonçalves MLC, A Araújo & LF Ferreira 2003. Human intestinal parasites in the past: new findings and a review. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 98(Suppl. 1): 103-118.
- González MT, E Acuña & ME Oliva 2001. Metazoan parasite fauna of the bigeye flounder, *Hippoglossina macrops*, from northern Chile: influence of host age and sex. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 96: 1049-1054.
- González MT, C Barrientos & C Moreno 2006. Biogeographical patterns of endoparasite communities of a marine fish (*Sebastes capensis*) with extended range in southern hemisphere. *Journal of Biogeography*, 33: 1086-1095.
- González MT & R Poulin 2005. Spatial and temporal predictability of the parasite community structure of a benthic marine fish along its distributional range. *International Journal of Parasitology*, 35: 1369-1377.
- González MT, R Vásquez & EH Acuña 2008. Biogeographic patterns of metazoan parasites of the bigeye flounder, *Hippoglossina macrops*, in the southeastern Pacific coast. *Journal of Parasitology*,



94: 429-435.

Henriquez VP, MT González, R Licandeo & J Carvajal 2011. Metazoan parasite communities of rock cod *Eleginops maclovinus* along southern Chilean coast and their use as biological tags at a local spatial scale. *Journal of Fish Biology*, 79: 1851-1865.

Iannacone J & L Alvarino 2009. Aspectos cuantitativos de la parasitofauna de *Anisotremus scapularis* (Tschudi) (Osteichthyes, Haemulidae) capturados por pesquería artesanal em Chorrillos, Lima, Peru. *Revista Ibero-Latinoamericana de Parasitología*, 1: 56-64.

Iannacone J, JP Cerapio, J Cárdenas-Callirgos, K Sánchez, F Briceño & A Dueñas 2011. Comunidades de parásitos en el trambollo *Labrisomus philippi* (Steindachner, 1866) (Perciformes: Labrisomidae) de la zona costera de Chorrillos, Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 5: 73-84.

Iannacone J, L Morón & S Guizado 2010. Variación entre años de la fauna de parásitos metazoarios de *Sciaena deliciosa* (Tschudi, 1846) (Perciformes: Sciaenidae) en Lima, Perú. *Latin American Journal of Aquatic Research*, 38: 218-226.

Kennedy CR 2006. *Ecology of the Acanthocephala*. Cambridge University Press, New York, USA, 260 pp.

Knoff M, SC São Clemente, RM Pinto & DC Gomes 2001. Digenea and Acanthocephala of elasmobranch fishes from southern coast of Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 96: 1095-1101.

Kohn A & B Macedo 1984. First record of *Aspicularis tetraptera* (Nitzsch, 1821) (Nematoda: Oxyuroidea) and *Dollfusentis chandleri* Golvan, 1969 (Acanthocephala: Illiosentidae) in *Haemulon sciurus* (Shaw, 1083) (Pisces: Pomadasyidae). *Annales de Parasitologie Humaine et Comparée*, 59: 477-482.

La Sala L & SR Martorelli 2007. Intestinal Acanthocephaladiosis in Olrog's Gulls (*Larus atlanticus*): *Profilicollis chasmagnathi* as possible cause of death. *Journal of Wildlife Diseases* 43: 269-273.

Laskowski Z & K Zdzitowiecki, 2009. Occurrence of acanthocephalans in notothenioid fishes in the Beagle Channel (Magellanic sub-region, sub-Antarctic). *Polish Polar Research*, 30: 179-186.

Longhurst AR 2006. *Ecological Geography of the Sea*. Academic Press, California, USA, 539 pp.

Luque JL, F Porrozzzi & DR Alves 2002. Community ecology of the metazoan parasites of Argentine goatfish *Mullus argentinae* (Osteichthyes: Mullidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 11: 33-38.

Mangini ACS, RMDS Dias, DMAGV Torres, MFARV Silva & MOA Correa 1996. Caso de *Moniliformis moniliformis* (Acanthocephala) em criança na cidade de São Paulo. *Revista do Instituto Adolfo Lutz*, 56: 9-12.

Melo FTV, PAFB Costa, EG Giese, SL Gardner & JN Santos 2015. A description of *Neoechinorhynchus* (*Neoechinorhynchus*) *veropesoi* n. sp. (Acanthocephala: Neoechinorhynchidae) from the intestine of the silver croacker fish *Plagioscion squamosissimus* (Heckel, 1840) (Osteichthyes: Sciaenidae) off the east coast of Brasil. *Journal of Helminthology*: 89: 34-41.

Menezes NA, PA Backup, JL Figueiredo & RL Moura 2003. *Catálogo das espécies de peixes marinhos do Brasil*. São Paulo, Museu de Zoologia, USP, Brasil, 160 pp.

Mettrick DF & RB Podesta 1974. Ecological and physiological aspects of helminth-host interactions in the mammalian gastrointestinal canal. *Advances in Parasitology*, 12: 183-278.

Moyle PB & JJ Cech 1982. *Fishes: an Introduction to Ichthyology*. Prentice-Hall Inc., USA, 593pp.

Muñoz G, V Valdebenito & M George-Nascimento 2002. La dieta y la fauna de parásitos metazoos

- del torito *Bovichthys chilensis* Regan 1914 (Pisces: Bovichthyidae) en la costa de Chile centro-sur: variaciones geográficas y ontogenéticas. *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 661-671.
- Muñoz G, F Garcías, V Valdebenito & M George-Nascimento 2001. Parasitofauna y alimentación de *Notothenia* c.f. *angustata* Hutton, 1875 (Pisces: Nototheniidae) en el intermareal de dos locales del Golfo de Arauco, Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 56: 29-33.
- Muñoz G & M George-Nascimento 2002. *Spiracanthus boovichthys* n. gen., n. sp. (Acanthocephala: Arhythmacanthidae), a parasite of littoral fishes of the central south coast of Chile. *Journal of Parasitology*, 88: 141-145.
- Muñoz G & V Olmos 2008. Revisión bibliográfica de especies endoparásitas y hospedadoras de sistemas acuáticos de Chile. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 43: 173-245.
- Near TJ 2002. Acanthocephalan phylogeny and evolution of parasitism. *Integrate and Comparative Biology*, 42: 668-677.
- Nickol BB 1985. Epizootiology. In: *Biology of Acanthocephala* (Crompton DWT & BB Nickol Eds.). Cambridge University Press, Cambridge, U.K. 307-346.
- Noronha D 1992. On *Machadosentis travassosi* n. g., n. sp. (Eoacanthocephala: Quadrigyridae) parasite of a moray *Gymnothorax ocellatus* in Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 87 (suppl.): 151-153.
- Noronha D, JJ Vicente, RM Pinto & SP Fábio 1986. *Gorgorhynchus trachinotus* n. sp. and new host records for *Dollfusentis chandleri* Golvan, 1969 (Paleacanthocephala, Eochinorhynchoidea). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 81: 145-148.
- Oliva ME 1994. Parasites of the Chilean jack mackerel *Trachurus symmetricus murphyi* (Pisces: Carangidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 89: 363-364.
- Oliva ME 2001. Metazoan parasites of *Macruronus magellanicus* from southern Chile as biological tags. *Journal of Fish Biology*, 58: 1617-1622.
- Oliva ME, RE Castro & R Burgos 1996. Parasites of the flatfish *Paralichthys adspersus* (Steindachner, 1867) (Pleuronectiformes) from Northern Chile. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 91: 301-306.
- Oliva ME & MT González 2004. Metazoan parasites of *Sebastes capensis* from two localities in northern Chile as tools for stock identification. *Journal of Fish Biology*, 64: 170-175.
- Oliva ME & JL Luque 1998. Metazoan parasite infracommunities in five Sciaenids from the Central Peruvian coast. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 93: 175-180.
- Oliva ME & JL Luque 2002. Endohelminth parasites of the trambollo *Labrisomus philippii* (Steindachner) (Osteichthyes: Labrisomidae) from the Central Peruvian coast. *Comparative Parasitology*, 69: 100-104.
- Oliva ME, IM Valdivia, G Costa, N Freitas, MA Pinheiro de Carvalho, L Sánchez & JL Luque 2008. What can metazoan parasites reveal about the taxonomy of *Scomber japonicus* Houttuyn in the coast of South America and Madeira Islands? *Journal of Fish Biology*, 72: 545-554.
- Palmer AO, D-MT Chu, JW Bier & GJ Jackson 2002. Parasites and the food supply. *Food Technology*, 56: 72-81.
- Parshad VR & DWT Crompton 1981. Aspects of acanthocephalan reproduction. *Advances in Parasitology*, 19: 73-138.
- Pereira AN, C Pantoja, JL Luque & JT Timi 2014. Parasites of *Urophycis brasiliensis* (Gadiformes: Phycidae) as indicators of marine ecoregions in coastal areas of the South American Atlantic. *Parasitology Research*, 113: 4281-4292.
- Pereira Jr. J & LFM Neves 1993. *Corynosoma australe* Johnston, 1937 (Acanthocephala,

- Polymorphidae) em *Micropogonias furnieri* (Desmarest, 1823) (Perciformes, Sciaenidae) do litoral do Rio Grande do Sul. Comunicações do Museu de Ciências da PUCRS, Série Zoologia, 6: 51-61.
- Pereira Jr. J & W Boeger 2006. Acanthocephala. In: *Invertebrados: Manual de Aulas Práticas* (Ribeiro-Costa CS & RM Rocha, Coords.). Holos Editora, Ribeirão Preto, São Paulo, Brasil, 69-72.
- Petrochenko VI 1971. *Acanthocephala of Domestic and Wild Animals*. Israel Program for Scientific Translations Ltd., Jerusalem, Israel, 478 pp.
- Prates APL, MA Gonçalves & MR Rosa 2012. *Panorama da Conservação dos Ecossistemas Costeiros e Marinhos do Brasil*. Ministério do Meio Ambiente, Brasília, Brasil, 152 pp.
- Ridgway SH 1972. *Mammals of the Sea: Biology and Medicine*. Springfield, Illinois, USA, 903 pp.
- Rodríguez L & M George-Nascimento 1996. La fauna de endoparásitos metazoos del bacalao de profundidad *Dissostichus eleginoides* Smitt, 1898 (Pisces: Nototheniidae) en Chile central: aspectos taxonómicos, ecológicos y zoogeográficos. Revista Chilena de Historia Natural, 69: 21-33.
- Sabas CSS & JL Luque 2003. Metazoan parasites of weakfish, *Cynoscion guatucupa* and *Macrodon ancylodon* (Osteichthyes: Sciaenidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 12: 171-178.
- Sahar M, T Madani, IA Mohsen & E Almodovar 2006. A child with an acanthocephalan infection. Annals Saudi of Medicine, 26: 4.
- Sahba GH, F Arfaa & M Rastegar 1970. Human infection with *Moniliformis dubius* (Acanthocephala) (Meyer, 1932) (syn. *M. moniliformis* (Bremser, 1811) (Travassos, 1915) in Iran. Transactions of the Royal Society of Tropical Medicine and Hygiene, 64: 284-286.
- Salgado-Maldonado G & CP Santos 2000. *Amapacanthus amazonicus* n. g., n. sp. (Acanthocephala: Diplosetidae: Allorhadinorhynchinae) from *Arius passany* and *Anableps microlepis* (Pisces) at Maraca Island off northern Brazil. Systematic Parasitology, 46: 111-116.
- Santos CP, IG David, LER Tavares & JL Luque 2008. Checklist of Acanthocephala associated with fishes of Brazil. Zootaxa, 1938: 1-22.
- Sardella NH, S Mattiucci, JT Timi, RO Bastida, DH Rodríguez & G Nascetti 2005. *Corynosoma australe* Johnston, 1937 and *C. cetaceum* Johnston & Best, 1942 (Acanthocephala: Polymorphidae) from marine mammals and fishes in Argentinean waters: allozyme markers and taxonomic status. Systematic Parasitology, 61: 143-156.
- Sepúlveda F, SL Marín & J Carvajal 2004. Metazoan parasites in wild fish and farmed salmon from aquaculture sites in southern Chile. Aquaculture, 235: 89-100.
- Sianto L, M Chame, CSP Silva, MLC Gonçalves, K Reinhard, M Fugassa & A Araújo 2009. Animal heminths in human archaeological remains: a review of zoonoses in the past. Revista do Instituto de Medicina Tropical de São Paulo, 51: 119-130.
- Silva RZ & JCB Cousin 2004. Anormalidade gástrica parasitária em *Pontoporia blainvillei* (Cetacea, Platanistoidea, Pontoporiidae) da região litorânea de Rio Grande, RS, Brasil. Biociências, 12: 99-113.
- Silva RZ & JCB Cousin 2006a. Anormalidade intestinal parasitária em *Pontoporia blainvillei* (Cetacea, Platanistoidea, Pontoporiidae) da região litorânea de Rio Grande, RS, Brasil. Biociências, 14: 37-46.
- Silva RZ & JCB Cousin 2006b. Ancoragem de *Polymorphus (P.) cetaceum* (Acanthocephala, Polymorphidae) nos compartimentos estomacais de *Pontoporia blainvillei* (Cetacea, Platanistoidea, Pontoporiidae) da região litorânea do Rio Grande do Sul, Brasil. Biociências, 14: 156-167.
- Silva RZ, JCB Cousin & J Pereira Jr. 2013. *Corynosoma cetaceum* Johnston & Best, 1942 (Acanthocephala, Polymorphidae) in *Arctocephalus australis* Zimmermann, 1783 (Mammalia:

- Pinnipedia): histopathology, parasitological indices, seasonality and host gender influences. *Estudos de Biologia*, 35: 121-134.
- Silva RZ, J Pereira Jr. & JCB Cousin 2014. Histological patterns of the intestinal attachment of *Corynosoma australe* (Acanthocephala: Polymorphidae) in *Arctocephalus australis* (Mammalia: Pinnipedia). *Journal of Parasitic Diseases*, 38: 410-416.
- Tantaleán M, L Sánchez, L Gómez & A Huiza 2005. Acantocéfalos del Perú. *Revista Peruana de Biología*, 12: 83-92.
- Tanzola RD & SE Guagliardo 2000. Helminth fauna of the Argentine conger, *Conger orbignyanus* (Pisces: Anguilliformes). *Helminthologia*, 37: 229-232.
- Tanzola RD, SE Guagliardo, SM Brizzola & MB Arias 1997. Helminth fauna of *Porichthys porosissimus* (Pisces: Batrachoidiformes) in the estuary of Bahía Blanca, Argentina. *Helminthologia*, 34: 221-227.
- Thatcher VE 2001. *Brasacanthus sphaeroides* gen. n., sp. n. (Acanthocephala [sic], Echinorhynchidae) from a coastal marine fish of Paraná State, Brazil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 18: 1319-1323.
- Timi JT 2003. Parasites of Argentine anchovy, *Engraulis anchoita*, in the Southwest Atlantic, latitudinal patterns and their use for discrimination of host populations. *Journal of Fish Biology*, 63: 90-107.
- Timi JT, AL Lanfranchi & JL Luque 2010. Similarity in parasite communities of the teleost fish *Pinguipes brasilianus* in the southwestern Atlantic: infracommunities as a tool to detect geographical patterns. *International Journal for Parasitology*, 40: 243-254.
- Timi JT, JL Luque & N Sardella 2005. Parasites of *Cynoscion guatucupa* along South American Atlantic coasts: evidence for stock discrimination. *Journal of Fish Biology*, 67: 1603-1618.
- Torres P, A Contreras, J Revenga & N Fritz 1993. Helminth parasites in fishes from Valdivia and Tornagaleones river estuaries in the south of Chile. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 88: 491-492.
- Valente ALS, MC Pinedo & J Pereira Jr. 1997. The gastrointestinal helminths of franciscana, *Pontoporia blainvillei*, in Southern Brazil. *Reports of the International Whaling Commission*, 47: 669-673.
- Van Cleave HJ 1921. Acanthocephala collected by the Swedish Expedition to the Juan Fernandez Island (1916-1917). In: Skottsberg C (Ed.). *The Natural History of Juan Fernandez and Easter Island*. Vol. 3. Zoology: 75-80.
- Vieira FM, NN Felizardo & JL Luque 2009. A New species of *Heterosentis* (Acanthocephala: Arhythmacanthidae) parasitic in *Pseudoperca numida* Miranda Ribeiro, 1903 (Perciformes: Pinguipedidae) from Southeastern Brazilian Coastal Zone. *Journal of Parasitology*, 95: 747-750.
- Werweyen L, S Klimpel & HW Palm 2011. Molecular phylogeny of the Acanthocephala (Class Palaeacanthocephala) with a paraphyletic assemblage of the Orders Polymorphida and Echinorhynchida. *PLoS One* 6: e28285. [doi: 10.1371/journal.pone.0028285].
- Zdzitowiecki K 1989. New data on the morphology and distribution of two acanthocephalans, *Andracantha baylisi* (Zdzitowiecki, 1986) comb. n. and *Corynosoma australe* Johnston, 1937. *Acta Parasitologica Polonica*, 34: 167-172.



# **Capítulo X**

**HIRUDINEA**



## HIRUDINEA

J.C. Eiras  
M.L. Christoffersen

Os hirudíneos são anelídeos clitelados totalizando cerca de 650 espécies (Christoffersen 2007), que incluem numerosas espécies parasitas, muitas delas de peixes marinhos.

São ectoparasitos hemofágicos temporários, com o corpo metamerizado, embora a segmentação externa não corresponda ao número de metâmeros. Fixam-se ao hospedeiro pela ventosa anterior, rodeando a boca, e localizam-se, sobretudo, no tegumento e nadadeiras, embora possam observar-se também nas brânquias, boca, câmara branquial e opérculos.

A intensidade da parasitose geralmente não é elevada e, apesar de haver descrições de epizootias de hirudíneos, como a provocada por *Calliobdella carolinensis* em *Brevoortia tyrannus* (Sawyer & Hammond 1973), ou por *Zeylanicobdella arugamensis* em *Epinephelus coioides* (Cruz-Lacierda *et al.* 2000), parecem ser bastante raras.

A patologia da parasitose reveste três aspectos diferentes. Dois estão relacionados com a atividade hemofágica, uma vez que, por um lado, há uma atividade espoliativa de sangue proporcional ao número de exemplares parasitas num determinado hospedeiro e, por outro, há a formação de pequenas lesões nas zonas de fixação ao tegumento, que constituem locais de infecção secundária por agentes patogênicos oportunistas. No entanto, a mais importante consequência da parasitose estará relacionada com a transmissão de um vasto número de parasitos sanguíneos pertencentes à *taxa* muito diferentes – *Trypanosoma*, *Trypanoplasma*, *Haemogregarina*, *Haemohormidium*, *Babesiosoma* etc., que são transmitidos através da alimentação hemofágica, havendo também razões para crer que podem transmitir vírus e bactérias (Burreson 2006).

Os Rhynchobdellidae alimentam-se de sangue e outros fluidos corporais com a ajuda de uma probóscide eversível (Trontejl *et al.* 1999), que introduzem através dos tecidos do hospedeiros. São os únicos hirudíneos conhecidos a transmitir parasitos sanguíneos (Siddall & Burreson 1996).

Os Piscicolidae representam uma linhagem ancestral de parasitos marinhos hoje especializados em hospedeiros piscícolas. Entretanto, alguns piscicolídeos ancestrais são conhecidos parasitando tartarugas e podem ter origem Gondwânica (Siddall *et al.* 2005).

Na listagem que se segue indicam-se as espécies até o momento referenciadas para ambientes marinhos da América do Sul.

**Classe Hirudinea** Lamarck, 1818

**Ordem Rhynchobdellida** Blanchard, 1893

**Família Piscicolidae** Johnston, 1865

*Austrobdella losmoliniensis* Williams, Urrutia & Burreson, 2007

Chile – *Discopyge tschudii*, tegumento, Los Molinos (Williams *et al.* 2007).



***Bathybdella sawyeri*** Burreson, 1981

**Equador** – Cadeias Oceânicas de Galápagos, em fontes termais de profundidade até 2.477 m, hospedeiros presumivelmente peixes demersais de águas profundas (Burreson 1981; Burreson & Segonzac 2006, in Christoffersen 2008).

***Branchellion lobata*** Moore, 1952

**Chile** – *Callorhynchus callorhynchus*, tegumento, Montemar, Valparaíso (Ringuelet 1985).

***B. callorhynchus*** Szidat, 1972

**Chile** – *Callorhynchus callorhynchus*, tegumento, Montemar, Valparaíso (Ringuelet 1985; Fernández *et al.* 1986).

***B. gnesius*** Ringuelet, 1985

**Chile** – *Myliobatis chilensis*, tegumento, Punta Quartel, Mejillones, Antofagasta (Ringuelet 1985).

***B. parkeri*** Richardson, 1949

Sinônimo: *B. callorhynchus* Szidat, 1972

**Argentina** – *Sympterygia bonapartii*, tegumento, Punta Redonda, Buenos Aires (Tanzola & Botté 1998).

***B. raveneli*** (Girard, 1851)

**Chile** – Tegumento, Baía Concepción (Morillas *et al.* 1987).

***Gliptyonobdella* sp.**

**Chile** – *Hippoglossina macrops*, tegumento, Coquimbo, Taltal, Caldera, Huasco, El Teniente, Valparaíso (González *et al.* 2001; Oliva *et al.* 2004; González *et al.* 2008).

***Icthyobdella tentaculata*** Cordero, 1937

**Argentina** – *Nothotaenia* sp., tegumento, Baía Scotia na Ilha Laurie (Ringuelet 1944).

***Johanssonia arctica*** (Johansson, 1898)

Sinônimo: *Icthyobdella pantopodion* Selensky, 1914

**Brasil** – (Pinto 1923).

***Myzobdella uruguayensis*** Mañé Garzon & Montero, 1977

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, Lagoa dos Patos, RS (Velloso & Pereira Jr. 2010).

***Oceanobdella* sp.**

**Chile** – *Bovichtus chilensis*, *Scartichthys viridis*, tegumento, Las Cruces (Díaz & George-Nascimento 2002; Muñoz *et al.* 2002).

***Platybdella chilensis*** Moore, 1910

Sinônimo: *Cryobdella chilensis* (Moore, 1910)

**Chile** – *Aphos porosus*, tegumento, El Tabo (Cortéz & Muñoz 2008), *Porichthys porosissimus*, tegumento, baía de Valparaíso (Ringuelet, 1944).

*Pontobdella dispar* Cordero, 1937  
**Brasil** – Ilha Rasa (Ringuelet 1944).  
**Uruguai** – (Ringuelet 1944).

*P. plandiscus* Baird, 1869  
**Chile** – Baía de Posécion (Ringuelet 1944).

*P. variegata* Baird, 1869  
**Chile** – Baía de Posécion (Ringuelet 1944).

*Stibarobdella loricata* (Harding, 1924)  
Sinônimo: *Pontobdella loricata* Harding, 1924  
**Brasil** – *Carcharias taurus*, *Squatina argentina*, *S. guggenheim*, *S. punctata*, *Squatina* sp., tegumento, Rio Grande do Sul (Soto 2003).

*S. macrothela* (Schmarda, 1861)  
Sinônimo: *Pontobdella macrothela* Schmarda, 1861  
**Brasil** – *Carcharhinus brachyurus*, região ventral interbranquial, Santa Catarina (Soto 2000).  
**Chile** – *Rhinobatos* spp., *Sphyrna* spp., Golfo de Ancud (Ringuelet 1944).

*S. moorei* (Oka, 1910)  
**Brasil** – *Atlantoraja cyclophora*, dorso do hospedeiro, São Paulo (Wunderlich *et al.* 2011).  
**Peru** – *Rhinobatos planiceps*, tegumento, Chorrillos, Lima (Iannacone *et al.* 2011).

*S. planodiscus* (Baird, 1859)  
Sinônimos: *Pontobdella planodiscus* Baird, 1859; *Pontobdella variegata* Baird, 1869  
**Chile** – hospedeiro Rajiforme, tegumento, Baía Posécion, Estreito de Magalhães (Llewellyn 1966 citado em Muños & Olmos 2007)  
**Argentina** – Patagónia (Ringuelet 1985).  
**Uruguai** – (Ringuelet 1985).

*Trachelobdella australis* Blanchard, 1900  
**Argentina** – Ushuaia (Ringuelet 1944).

*Trachelobdella mülleri* Diesing, 1850  
Sinônimo: *Trachelobdella kollari* Diesing, 1850  
**Brasil** – *Priacanthus macrophthalmus*, brânquias (Ringuelet 1944)

## **Bibliografia**

- Burreson EM 2006. Phylum Annelida: Hirudinea as vectors and disease agents. In: *Fish Diseases and Disorders* (P.T.K. Woo, Ed.), CAB International, Oxon, U.K., 566-591.
- Christoffersen ML 2007. Clitellate evolution and leech diversity: Glossiphoniidae excl. *Hellobdella* (Anellida: Hirudinea: Rhynchobdellidae) from South America. *Gaya Scientia*, 1: 131-140.
- Christoffersen ML 2008. A Catalogue of the Piscicolidae, Ozobranchidae, and Rhynchobdellida

- (Annelida, Clitellata, Hirudinea) from South America. *Neotropical Biology and Conservation*, 3: 39-48.
- Cortéz Y & G Muñoz, G 2008. Infracomunidades de parásitos eumetazoos del bagre de mar *Aphos porosus* (Valenciennes, 1837) (Actynopterigii: Batrachoidiformes) en Chile Central. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 43: 255-263.
- Cruz-Lacierda ER, JD Toledo, JD Tan-Fermin & EM Bureson 2000. Marine leech (*Zeylanicobdella arugamensis*) infestation in cultured orange-spotted grouper, *Epinephelus coiodes*. *Aquaculture*, 185: 191-196.
- Díaz F & M George-Nascimento 2002. Estabilidad temporal de las infracomunidades de parásitos en la borrachilla *Scartichthys viridis* (Valenciennes, 1836) (Pisces: Blenniidae) en la costa central de Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 641-649.
- Fernández J, C Villalba & A Alvina 1986. Parásitos del pejegallo, *Callorhynchus callorhynchus* (L.), en Chile: aspectos biológicos y sistemáticos. *Biología Pesquera*, 15: 63-74.
- González MT, E Acuña & ME Oliva 2001. Metazoan parasite fauna of the bigeye flounder *Hippoglossina macrops*, from northern Chile. Influence of host age and sex. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 96: 1049-1054.
- González MT, R Vásquez & E Acuña 2008. Biogeographic patterns of metazoan parasites of the bigeye flounder, *Hippoglossina macrops*, in the southeastern Pacific coast. *Journal of Parasitology*, 94: 429-435.
- Iannacone J, J Avila-Peltroche, S Rojas-Perea, M Salas-Sierralta, K Neira-Cruzado, R Palomares-Torres, S Valdivia-Alarcón, A Pacheco-Silva, V Benvenuto-Vargas & V Ferrario-Bazalar 2011. Dinámica poblacional de los parásitos metazoos del pez guitarra del pacífico *Rhinobatos planiceps* (Batoidea: Rajiformes) de la zona costera marina de Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 5: 265-278.
- Morillas J, M George-Nascimento, H Valeria & RA Khan 1987. *Trypanosoma humboldti* n. sp. from the Chilean catshark, *Schroederichthys chilensis* (Guichenot, 1848). *Journal of Protozoology*, 34: 342-344.
- Muñoz G & V Olmos 2007. Revisión bibliográfica de especies ectoparásitas y hospedadoras de sistemas acuáticos in Chile. *Revista de Biología Mariña e Oceanografía*, 42: 89-148.
- Muñoz G & HS Rhandawa 2011. Monthly variation in the parasite communities of the intertidal fish *Scartichthys viridis* (Blenniidae) from central Chile: are there seasonal patterns? *Parasitology Research*, 109: 53-62.
- Muñoz G, V Valdebenito & M George-Nascimento 2002. La dieta y la fauna de parásitos metazoos del torito *Bovichthys chilensis* Regan, 1914 (Pisces: Bovichthyidae) en la costa de Chile centro-sur: variaciones geográficas y ontogenéticas. *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 661-671.
- Oliva ME, MT González & E Acuña 2004. Metazoan parasite fauna as a biological tag for the habitat of the flounder *Hippoglossina macrops* from northern Chile, in a depth gradient. *Journal of Parasitology*, 90: 1374-1377.
- Pinto C 1923. Ensaio monographico dos hirudíneos. *Revista do Museu Paulista*, 13: 853-1118.
- Ringuelet RA 1944. Sinopsis sistemática y zoogeográfica de los hirudíneos de la Argentina, Brasil, Chile y Uruguay. *Revista del Museo de La Plata, Nueva Série, Zoología*, 22: 163-232.
- Ringuelet RA 1985. A synopsis of the Chilean Hirudinea (Annelida). *Boletín de la Sociedad de Biología de Concepción*, 56: 163-180.
- Sawyer RT & DL Hammond 1973. Observations on the marine leech *Calliobdella carolinensis* (Hirudinea: Piscicolidae), epizootic on the Atlantic Menhaden. *Biological Bulletin*, 145: 373-388.
- Siddall ME, A Belly & E Borda 2005. Hirudines. In: *Reproductive Biology and Phylogeny of*

*Annellida* (G. Rouse & F. Pleijel, Ed.). Enfield, New Hampshire, USA, 393-429.

Siddall ME & EM Buresom 1996. Leeches (Oligochaeta: Euhirudinea), their phylogeny and the evolution of life-history strategies. *Hydrobiologia*, 334: 277-285.

Soto JMR 2000. Marine leech, *Stibarobdella macrothela* (Schmarda, 1861) (Hirudinea, Piscicolidae), parasitic on the whaler shark, *Carcharhinus brachyurus* (Günther, 1870) (Chondrichthyes, Carcharhinidae), in southern Brazilian waters. *Revista Brasileira de Biologia*, 60: 713-714.

Soto JMR 2003. The marine leech *Stibarobdella loricata* (Harding, 1924) (Hirudinea, Piscicolidae), parasitic on the Angel shark *Squatina* spp. and Sandtiger shark *Carcharias taurus* Rafinesque, 1810 (Chondrichthyes: Squatinidae, Carchariidae) in southern Brazilian waters. *Brazilian Journal of Biology*, 63: 691-694.

Tanzola RD & S Botté 1998. Presencia de *Branchellion parkeri* Richardson, 1949 (Hirudinea: Piscicolidae) sobre *Sympterygia bonapartei* Müller & Henle, 1841 (Pisces: Rajidae) en el Atlántico Sur. *Natura Neotropicalis*, 29: 61-58.

Trontelj P, B Sket & G Steibrük 1999. Molecular phylogeny of leeches: congruence of nuclear and mitochondrial rDNA data sets and the origin of bloodsucking. *Journal of Zoological Systematics and Evolutionary Research*, 37: 141-147.

Velloso AL & J Pereira Jr. 2010. Influence of ectoparasitism on the welfare of *Micropogonias furnieri*. *Aquaculture*, 310: 43-46.

Wunderlich AC, OTF Gadig, TV Júnior & MAA Pinheiro 2011. Annelida, Hirudinida, *Stibarobdella moorei* (Oka, 1910): new distributions and host records. *Check List*, 7: 360-362.

Williams JI, PM Urrutia & EM Buresom 2007. Two new species of *Austrobdella* (Hirudinea: Piscicolidae) from Chile. *Journal of Parasitology*, 93: 184-189.



# **Capítulo XI**

**CRUSTACEA**



## CRUSTACEA

J.C. Eiras  
R. Castro

Os crustáceos são frequentemente parasitas de peixes marinhos, sendo relativamente comuns, podendo infectar qualquer espécie de peixe inclusive hospedeiros de grandes profundidades. Vários grupos desses invertebrados podem incluir parasitas de peixes sendo os mais importantes os Copépodes, Isópodes e Branquiúros, embora também pelo menos uma espécie de Cirrípedes (*Anelasma squalicola*) e de Anfípodes possam ter o mesmo comportamento, neste último caso como parasitos oportunistas ou facultativos.

São ectoparasitas, localizando-se sobretudo nas brânquias e tegumento, sendo facilmente visíveis macroscopicamente, pois podem atingir dimensões apreciáveis (como os Caligidae *Caligus* e *Lepeophtheirus*). Nalguns casos, podem localizar-se como que enterrados nos tecidos do hospedeiro em bolsas que comunicam com o exterior por um pequeno orifício, tornando-se quase endoparasitas (como acontece com os Philichthyidae *Colobomatius* e *Sarcotaces*). Outros atuam como mesoparasitas (Kabata 1979), com o cefalossoma inserido profundamente no hospedeiro, localizando-se nas nadadeiras, musculatura lateral, musculatura da cabeça, olhos, câmara branquial etc., enquanto o tronco e abdomen estão fora do hospedeiro, em contato com a água, de que são exemplo os Penellidae (como *Penella*, *Lernaocera*, *Peniculus* etc.) e Sphyriidae.

O ciclo de vida da quase totalidade das espécies parasitas de peixes marinhos é monoxeno, conhecendo-se um reduzido número de espécies que exigem mais do que um hospedeiro para completar o ciclo vital, como acontece com *Lernaocera branchialis* ou *Lernaenicus sprattae*, *Cardiodectes meduseus* etc. (Schram 1979; Kabata 1981; Raibaut 1985).

O grau de patologia da parasitose de peixes por crustáceos é variável dependendo de vários fatores, revestindo de modo geral três aspectos diferentes: danos causados pela pressão exercida pelos parasitos nos tecidos contíguos; danos mecânicos nos tecidos devido à fixação dos parasitos, dos quais são especialmente importantes os danos branquiais devido às dificuldades respiratórias que podem provocar; danos que podem ser locais ou generalizados provocados pela alimentação à custa do hospedeiro. Kabata (1970) efetuou uma revisão desses aspectos que ainda hoje pode ser consultada com proveito para quem queira adquirir uma visão geral dessa relação parasito-hospedeiro. Muitas das observações efetuadas sobre a patologia provocada por crustáceos referem-se a exemplares de populações naturais, nas quais um grau de mortalidade maior ou menor tem sido relacionado com a parasitose por crustáceos, nomeadamente copépodes (Piasecki & Avenant-Oldewage 2008). Por outro lado, é de referir que a presença de crustáceos parasitas pode provocar a rejeição de compra por parte do consumidor no caso de os parasitas serem de grande tamanho e provocarem lesões facilmente observáveis. Isso acontece por exemplo com o copépode *Sphyrion lumpi*, que chega a atingir cerca de 7 cm de comprimento e provoca reações dos tecidos do hospedeiro com aparência de tumor podendo atingir cerca de 5 cm de diâmetro (Grabda 1991). É ainda de realçar a importância crescente que os crustáceos têm para as explorações aquícolas nas quais podem ser um fator



fortemente limitativo, como se verifica com as infecções por *Lepeoptheirus salmonis* ou *Caligus elongatus* nas pisciculturas marinhas de salmónídeos na Noruega e noutros países, bem como os elevados prejuízos provocados por *Caligus rogercressey* na produção final de salmónídeos em cultura na costa sul do Chile (Boxhall & Bravo 2000). Esse aspecto (que se verifica também na piscicultura de água doce – Piasecki *et al.* 2004) é extremamente importante devido à distribuição mundial desses e outros parasitos relevantes para a aquacultura devido ao incremento que as explorações de piscicultura têm provocado pela diminuição da maior parte dos estoques de populações naturais (Johnson *et al.* 2004). Acresce o fato de a maioria das explorações de piscicultura marinha ser feita em tanques flutuantes de rede que, pela sua natureza, tornam quase impossíveis os processos profiláticos e dificultam enormemente os terapêuticos.

Os copépodes são os mais importantes crustáceos parasitas. De acordo com Boxshall (2005), um pouco menos de metade das espécies conhecidas são parasitos, a maioria tendo peixes marinhos como hospedeiros. A diversidade morfológica dos parasitas de peixes é enorme e está especialmente relacionada com as diferentes estratégias de adaptação que foram evolutivamente adotadas para fixação eficaz ao hospedeiro, compreendendo desde pequenas modificações em relação às espécies de vida livre, como acontece com *Ergasilus* spp., até estruturas extremamente diferentes e complexas, especializadas no mecanismo de fixação. Por vezes, as modificações morfológicas adaptadas ao parasitismo são levadas a um extremo tal que, se não fosse o estudo das formas larvares, seria absolutamente impossível identificar certos organismos como copépodes ou mesmo como crustáceos (ex: *Sarcotaces* spp.), aspectos extremamente interessantes, que não podem aqui ser focados devido aos objetivos da presente obra, e que foram revistos detalhadamente por Piasecki & Avenant-Oldewage (2008).

Os isópodes são o segundo grupo de crustáceos com mais espécies parasitas de peixes. Nesse caso, as modificações morfológicas relacionadas com o parasitismo são muito menos pronunciadas e a morfologia das espécies permite uma fácil identificação do grupo a que pertencem. A maioria tem atividade parasítica durante toda a vida, enquanto os que pertencem à Família Gnathiidae o são apenas durante determinada fase do desenvolvimento larvar, tendo um comportamento hematófago. Davies & Smit (2001) mostraram que podem estar envolvidos na transmissão dos parasitas sanguíneos haemogregarinas. A maior parte dos isópodes parasitas encontra-se em hospedeiros marinhos, ocorrendo frequentemente na boca e na câmara branquial. Nesse caso, podem causar eventualmente dificuldades respiratórias devido à pressão ou destruição que originam nas lamelas branquiais pelo volume que ocupam. Os vários aspectos da biologia desses crustáceos podem ser consultados em Lester & Roubal (1995).

Os Branquiúros são um pequeno grupo de parasitas achatados dorso-ventralmente e providos de uma carapaça dorsal, que pode ocorrer também em peixes marinhos, sendo o número de espécies marinhas bastante mais reduzido do que o de água doce. Deslocam-se ativamente à superfície do hospedeiro e podem nadar facilmente, tendo assim capacidade de mudar de hospedeiro. A patologia desses parasitas está pouco estudada nos hospedeiros marinhos.

Quanto aos Cirrípedes e Anfípedes conhece-se apenas um reduzido número de espécies parasitas, como referido anteriormente, cuja biologia é pouco conhecida.

A diversidade de espécies de crustáceos parasitas de peixes marinhos na América do Sul está razoavelmente estudada, naturalmente melhor nuns países do que noutros.

Atualmente, conhecem-se cerca de 400 espécies pertencentes a 26 Famílias distribuídas por grande número de hospedeiros. Apesar disso, é de presumir que uma grande quantidade de espécies e respectivo leque de hospedeiros está ainda por descrever. Uma listagem das espécies conhecidas apresenta-se seguidamente.

**Classe Maxillopoda** Dahl, 1956

**Sub-Classe Branchiura** Thorel, 1864

**Ordem Arguloidea** Yamaguti, 1963

**Família Argulidae** Leach, 1819

*Argulus araucanus* Atria, 1975

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, salmonídeos, Canal Tenglo, Baía Codigue, San Ignacio (Atria 1975; Henriquez *et al.* 2011).

*A. chilensis* Martínez, 1950

**Chile** – *Odontesthes mauleanum* (Martínez 1950, citado em Muñoz & Olmos 2007).

*A. peruvianus* Oliva, Durán & Verano, 1980

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, mandíbula, opérculo, olhos, tegumento, Callao (Durán & Oliva 1980; Oliva *et al.* 1980), *M. gayi gayi* tegumento, Callao (Oliva & Ballón 2002).

*Argulus* sp.

**Brasil** – *Dactylopterus volitans*, *Prionotus punctatus*, *Urophycis brasiliensis*, *Aspistor luniscutis*, tegumento, brânquias, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2004; Bicudo *et al.* 2005; Cordeiro & Luque 2005; Tavares & Luque 2008).

**Venezuela** – *Lutjanus griseus*, tegumento, Ilha Margarita (Fuentes Zambrano *et al.* 2003).

*Dolops* sp.

**Brasil** – *Prionotus punctatus*, tegumento, brânquias, Rio de Janeiro (Bicudo *et al.* 2005).

**Sub-Classe Copepoda** Milne Edwards, 1840

**Ordem Poecilostomatoida** Thorel, 1859

**Família Bomolochidae** Stumpf, 1871

*Acanthocolax* sp.

**Brasil** – *Mugil curema*, *M. liza*, câmara opercular, Ilha de Itamaracá (Fonseca *et al.* 2000).

*Acantholochus asperatus* (Cressey & Cressey, 1980)

Sinônimo: *Holobolochus asperatus* Cressey & Cressey, 1980

**Brasil** – *Scomberomorus cavalla*, narinas (Cressey & Cressey 1980).

**A. divaricatus** (Cressey & Cressey, 1980)

Sinônimo: *Holobomolochus divaricatus* Cressey & Cressey, 1980

**Argentina** – *Scomberomorus brasiliensis*, narinas (Cressey & Cressey 1980).

**Brasil** – *S. brasiliensis*, narinas (Cressey & Cressey 1980).

**Colômbia** – *S. brasiliensis*, narinas (Cressey & Cressey 1980).

**A. lamellatus** Paschoal, Cezar & Luque, 2013

**Brasil** – *Conodon nobilis*, brânquias, Rio de Janeiro (Paschoal *et al.* 2013).

**A. nasus** Cressey, 1984

**Colômbia** – *Genyatremus dovii* (= *Anisotremus dovii*), canais das narinas (Cressey 1984).

**A. nudiusculus** (Cressey & Cressey, 1980)

Sinônimo: *Holomomolochus nudiusculus*

**Colômbia** – *Scomberomorus maculatus*, *S. sierra*, seio nasal (Cressey 1980).

**Peru** – *Scomberomorus maculatus*, *S. sierra*, brânquias, seio nasal, costa norte (Buenaventura in Luque *et al.* 1991).

**A. phycidis** (Rathbun, 1886)

**U.K.** – *Eleginops maclovinus*, Ilhas Falkland (Brickle & MacKenzie 2007).

**Bomolochus bellones** Burmeister, 1833

**Brasil** – *Ablennes hians*, câmara branquial, costa norte (Cressey & Collete 1970).

**Peru** – *Belone scapularis*, brânquias, Chorrillos (Luque & Farfán 1990).

**B. constrictus** Cressey, 1970

**Peru** – *Ablennes hians*, *Strongylura exilis*, *Tylosurus acus*, brânquias, Cabo Blanco (in Luque *et al.* 1991).

**B. ensiculus** Cressey, 1970

**Peru** – *Strongylura scapularis*, *S. exilis*, brânquias, ilha Pachacamac, Puerto Bizarro (in Luque *et al.* 1991).

**B. globiceps** (Vervoort & Ramirez, 1968)

**Argentina** – *Odontesthes argentinensis*, *O. incisa* (= *O. incisii*), *O. smithii*, opérculo e dois primeiros arcos branquiais, Guelfo Nuevo, Mar del Plata (Timi & Etchegoin 1998; Carballo & Etchegoin 2005; Cantatore *et al.* 2012).

**B. nitidus** Wilson, 1911

Sinônimo: *B. chalguanus* Fernandez Bargiella, 1987

**Brasil** – *Mugil platanus*, brânquias, Rio de Janeiro (Knoff *et al.* 1994, 1997).

**Chile** – *Mugil cephalus*, brânquias, Arica (Fernández 1987).

**Peru** – *M. cephalus*, brânquias, Chorrillos, Lima (Iannacone & Alvarino 2009).

**B. paucus** Cressey & Dojiri, 1984

**Brasil** – *Menticirrhus americanus*, *Micropogonias furnieri*, brânquias, Rio de Janeiro (Chaves & Luque 1999; Luque *et al.* 2010).

***B. xenomelanirisi*** Carvalho, 1955**Brasil** – *Atherinella brasiliensis*, câmara branquial, São Paulo (Carvalho 1955).***Bomolochus*** sp.**Brasil** – *Aspistor luniscutis*, *Merluccius hubbsi*, *Trichiurus lepturus*, brânquias, Rio de Janeiro, Ubatuba (Silva *et al.* 2002; Luque & Tavares 2007; Tavares & Luque 2008; Bueno *et al.* 2014).**Chile** – *Paralichthys adspersus*, opérculo, boca, brânquias, Antofagasta (Oliva *et al.* 1996).**Peru** – *Paralichthys adspersus*, *Peprilus medius*, brânquias, Chorrillos (Iannacone & Alvaríño 2008; Iannacone *et al.* 2012).***Ceratocolax euthynni*** Vervoort, 1965**Brasil** – *Sarda sarda*, narinas (Cressey & Cressey 1980).***Hamitocolax attenuatus*** Wilson, 1913Sinônimo: *Bomolochus attenuatus* Wilson, 1913**Colômbia** – *Lophius* (?) sp., brânquias, Port Utria (Vervoort 1962).**Equador** – *Cheilichthys annulatus* (sic), brânquias, San Francisco (Wilson 1937).***H. galeichthys*** (Bruno, 1990)Sinônimo: *Acantholochus galeichthys* Luque & Bruno, 1990**Peru** – *Galeichthys peruvianus*, brânquias, Chorrillos, Lima (Luque & Bruno 1990).***H. paralabracis*** (Luque & Bruno, 1990)Sinônimo: *Acantocolochus paralabracis* Luque & Bruno, 1990**Peru** – *Paralabrax humeralis*, brânquias, Chorrillos (Luque & Bruno 1990; Iannacone & Alvaríño 2009).***H. peruensis*** Luque & Bruno, 1980Sinônimo: *Bomolochus peruensis* Luque & Bruno, 1990**Peru** – *Cheilotrema fasciatum* (= *Sciaena fasciata*), *Menticirrhus ophicephalus*, *Paralonchurus peruanus*, *Sciaena deliciosa*, *Stellifer minor*, brânquias, face interna do opérculo, Chorrillos, Callao (Luque & Bruno 1990; Oliva *et al.* 1990; Luque 1996; Oliva & Luque 1998).***H. unisagittatus*** (Tavares & Luque, 2003)Sinônimo: *Acantholochus unisagittatus* Tavares & Luque, 2003**Brasil** – *Centropomus undecimalis*, brânquias, Rio de Janeiro (Tavares & Luque 2003, 2004).***Holobomolochus chilensis*** Cressey & Cressey, 1985**Chile** – *Auchenionchus crinitus*, *A. microcirrhis*, *A. variolosus*, *Calliclinus geniguttatus*, *Helcogrammoides chilensis*, *Hippoglossina macrops*, *Scartichthys viridis*, tegumento, boca, brânquias, Ilhas El Tabo e Las Cruces, Coquimbo, Taltal, Huasco, El Teniente, Valparaíso (Cressey & Cressey 1985; González *et al.* 2001; Oliva *et al.* 2004; González *et al.* 2008; Muñoz-Muga & Muñoz 2010; Muñoz & Delorme 2011; Muñoz & Randhava 2011; Muñoz

& Castro 2012), *Bovichtus chilensis*, Los Bagres (Muñoz *et al.* 2002), *Gobiesox marmoratus*, brânquias, El Tabo, Las Cruces (Muñoz 2014).

***H. dawsoni*** Cressey & Cressey, 1985

**Chile** – *Helcogrammoides chilensis*, câmara branquial, Valparaíso (Cressey & Cressey 1985).

***Nothobomolochus chilensis*** Avdeev, 1974

**Chile** – *Scomberesox saurus saurus*, brânquias, parte sudoeste do Pacífico (Avdeev 1974).

***N. cresseyi*** Timi & Sardella, 1997

**Argentina** – *Engraulis anchoita*, brânquias, vários locais de captura (Timi & Sardella 1997; Timi 2003; Timi & Poulin 2003), *Thyrstitops lepidopoides*, brânquias, Mar del Plata (Cantatore *et al.* 2012).

**Brasil** – *Anchoa marinii*, brânquias, Rio de Janeiro (Luque & Tavares 2007).

***N. saetiger*** (Wilson, 1911)

Sinônimos: *Artacolax saetiger* Wilson, 1911, *Bomolochus saetiger* (Wilson, 1911)

**Equador** – *Cypselurus callopterus*, brânquias, Galápagos, Ilha Charles (Wilson 1937; Vervoort 1962).

***Orbitocolax dactylopterusi*** Carvalho, 1958

**Brasil** – *Dactylopterus volitans*, órbita dos olhos, São Paulo, Brasil (Carvalho 1958).

***O. haplogenyos*** (Yamaguti & Yamasu, 1959)

**Brasil** – *Prionotus nudigula*, órbitas oculares, Rio Grande do Sul (Cressey & Cressey 1989).

***Unicolax collateralis*** Cressey & Cressey, 1980

**Brasil** – *Euthynnus alletteratus*, narinas (Cressey & Cressey 1980).

## **Família Chondracanthidae** Milne Edwards, 1840

***Acanthochondria clavata*** (Basset-Smith, 1896)

**Chile** – *Sicyases sanguineus*, *Microstomus kitt* (= *Pleuronectes microcephalus*), brânquias, Arquipélago Juan Fernandez (Wilson 1921; Atria 1977; Ho 1977).

***A. helicoleni*** Cantatore & Timi, 2010

**Argentina e Uruguai** – *Helicolenus lahillei*, câmara branquial, Zona Pesqueira Comum Uruguai-Argentina (Cantatore & Timi 2010).

***A. lilianae*** Cantatore, Lanfranchi & Timi, 2011

**Argentina** – *Patagonothoten ramsayi*, face interna do opérculo, mar patagônico (Cantatore *et al.* 2011).

**A. ophidii** (Krøyer, 1863)

**Chile** – *Auchenionchus crinitus*, *A. microcirrhis*, *A. variolosus*, *Calliclinus geniguttatus*, Ilhas El Tabo e Las Cruces (Muñoz & Castro 2012), *Ophidium (blacodes?)*, tegumento, Valparaíso (Ho 1977).

**A. phycidis** (Rathbun, 1886)

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, *Merluccius gayi gayi*, brânquias, câmara branquial, Puerto Montt, Baía Coliumo (Atria 1977; Villalba & Fernández 1985; Riffo 1994; Sepúlveda *et al.* 2004), *E. maclovinus*, Canal Tenglo, Bahía Codihue, San Ignacio (Henriquez *et al.* 2011).

**A. sagitta** Alarcos & Timi, 2011

**Argentina** – *Xystreuryx rasile*, brânquias, Necochea (Alarcos & Timi 2011, 2013).

**A. serrani** Braicovich & Timi, 2009

**Argentina** – *Dules auriga* (= *Serranus auriga*), câmara branquial, Mar del Plata (Braicovich & Timi 2009).

**A. syciasis** (Krøyer, 1863)

**Chile** – *Auchenionchus variolosus*, *Sicyases sanguineus*, *Sicyases* sp., brânquias, Ilha Negra, Las Cruces, Cascabel, Bahía Coliumo, Valparaíso, Mehuin (Ho 1977; Oliva 1982; Villalba & Fernández 1985; Muñoz & Delorme 2011), *Scartichthys viridis*, *S. gigas*, El Tabo, Las Cruces, Chile norte e central (Díaz & Muñoz 2010), *Sicyases sanguineus*, Las Cruces, Reñaca (Muñoz & Zamora 2011), *Gobiesox marmoratus*, brânquias, El Tabo, Las Cruces (Muñoz 2014).

**Peru** – *Labrisomus philippii*, *Scarthychthys gigas*, *Sicyases sanguineus*, brânquias, câmara branquial, Chorrillos, Lima (Iannacone & Alvarino 2011; Iannacone *et al.* 2011, 2012).

**A. triangularis** Alves, Luque & Paraguassú, 2003

**Brasil** – *Urophycis brasiliensis*, *U. mystacea*, brânquias, Rio de Janeiro, Santa Catarina, (Alves *et al.* 2003, 2004; Pereira *et al.* 2014).

**Acanthochondria** sp.

**Brasil** – *Urophycis mistacea*, brânquias, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2002).

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, Talcahuano, Puerto Montt, Punta Arenas (George-Nascimento *et al.* 2009), *Scartichthys viridis*, brânquias, Las Cruces (Díaz & George-Nascimento 2002), *S. gigas*, *S. viridis*, Piedra Bonita, Los Verdes, Las Pizarras (Flores & George-Nascimento 2009).

**Acanthochondrites** sp.

**Chile** – *Zearaja chilensis* (= *Raja chilensis*), boca, Golfo de Arauco (Villalba & Fernández 1985).

**Argentinochondria patagonensis** Etchegoin, Timi & Sardella, 2003

**Argentina** – *Genypterus brasiliensis*, brânquias, Golfo San Jorge, Patagônia (Etchegoin *et al.* 2003).

***Blias marplatensis*** Timi, Etchegoin & Lanfranchi, 2004

**Argentina** – *Prionotus nudigula*, superfície interna do opérculo, Mar del Plata (Timi *et al.* 2004).

***B. prionoti*** Krøyer, 1863

**Brasil** – *Peristedion* sp., *Prionotus punctatus*, *Prionotus* sp., brânquias, Rio de Janeiro, São Paulo (Krøyer 1863; Heller 1865; Wilson 1932; Carvalho 1951; Ho 1970; Bicudo *et al.* 2005).

**Peru** – *Hemanthias peruanus*, *Prionotus stephanophrys* (= *Prionotus quiescens*), brânquias, costa norte (in Luque *et al.* 1991).

***Brasilochondria riograndensis*** Thatcher & Pereira Júnior, 2004

**Argentina** – *Paralichthys patagonicus*, face interna do opérculo, Necochea (Alarcos & Timi 2012; Cantatore *et al.* 2012).

**Brasil** – *Paralichthys orbignyana*, brânquias e face interna do opérculo, Rio Grande do Sul (Thatcher & Pereira Júnior 2004).

***Chondracanthodes deflexus*** Wilson, 1932

Sinônimo: *Chondracanthus deflexus* Wilson, 1932

**Equador** – Macrurídeos de profundidade, parede da câmara branquial, Ilhas Galápagos (Ho 1975).

***Chondracanthus australis*** Ho, 1991

**Chile** – *Macruronus magellanicus*, *Merluccius australis*, boca e brânquias, Talcahuano, Punta Arenas (Atria 1980; Fernández 1985; Villalba & Fernández 1985; George-Nascimento & Arancibia 1994; González & Carvajal 1994; MacKenzie & Longshaw 1995; Oliva 2001; Oliva & Ballón 2002), *Merluccius gayi gayi*, músculo, Puerto Montt (Oliva & Ballón 2002), *Merluccius gayi*, brânquias, San Antonio, Talcahuano (George-Nascimento 1996).

**Argentina** – *Merluccius hubbsi*, boca, mar da Argentina, zona comum de pesca Argentina-Uruguaí (Etchegoin *et al.* 1997).

***C. genypteri*** Thomson, 1890

**Argentina** – *Genypterus blacodes*, brânquias, zona comum de pesca Argentina-Uruguaí, norte e Sul da Patagônia, Ilha Escondida, Argentina (Etchegoin & Sardella 1989; Sardella & Timi 1998).

**Brasil** – *Genypterus brasiliensis*, arcos branquiais, língua e palato, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2002).

**Chile** – *Genypterus blacodes*, *G. chilensis*, boca e brânquias, Algarrobo, Punta Arenas (Atria 1980; Villalba & Fernández 1985; Riffo 1994).

***C. hoi*** Braicovich, Lanfranchi, Incorvaia & Timi, 2013

**Argentina** – *Zenopsis conchifer*, boca e arcos branquiais, norte da Argentina (Braicovich *et al.* 2013).

***C. lepophidii*** Ho, 1974

**Peru** – *Cherublemma emmelas* (= *Leptophidium emellas*), arcos branquiais e base dos filamentos branquiais, costa norte (Ho 1974).

***C. merluccii*** (Holten, 1802)

**Brasil** – *Merluccius hubbsi*, brânquias, São Paulo (Carvalho 1951).

***C. palpifer*** Wilson, 1912

**Argentina** – *Merluccius hubbsi*, boca, zona comum de pesca entre Argentina e Uruguai (Etchegoin & Sardella 1990; Sardella & Timi 1996).

**Chile** – *Macruronus magellanicus*, boca, Puerto Montt, Golfo de Reloncavi, Concepcion (Villalba & Fernández 1985), *Merluccius australis*, boca, mar do Chile (MacKenzie & Longshaw 1995), *Merluccius gayi*, brânquias, San Antonio, Talcahuano (George-Nascimento 1996), mucosa bucal, arcos branquiais, ilha Guafo (Fernández 1985), *Merluccius gayi gayi*, arcos branquiais, Cholgue (Villalaba & Fernández 1985).

**U.K.** – *Merluccius australis*, Undécima e Duodécima zonas de pesca, Ilhas Falkland, (George-Nascimento & Arancibia 1994), *M. hubbsi*, boca, Ilhas Falkland (MacKenzie & Longshaw 1995).

***C. psetti*** Krøyer, 1863

**Chile** – *Paralichthys adspersus*, *P. microps*, *Hippoglossina macrops*, boca, brânquias, Antofagasta, Cascabeles, Lota, Dichato, Bahía de Concepción (Villalba & Fernández 1985; Riffo 1995; Oliva *et al.* 1996), hospedeiro desconhecido, Valparaíso (Ho 1977).

***C. yañezi*** Atria, 1980

**Chile** – *Psychrolutes marmoratus*, brânquias, Baía Mansa (Atria 1980).

***Chondracanthus*** sp.

**Argentina** – *Micromesistius australis* (George-Nascimento *et al.* 2011).

**Brasil** – *Paralichthys isosceles*, brânquias, Rio de Janeiro (Luque & Tavares 2007).

**Chile** – *Merluccius gayi gayi*, *Micromesistius australis*, brânquias, sul do Golfo de Penas, Ilha Navarino (George-Nascimento 1996; George-Nascimento *et al.* 2011).

**Peru** – *Coryphaena hippurus*, *Merluccius g. peruanus*, brânquias, Salaverry, Paita (Jara-Campos & Días-Limay 1995; Vasquez-Ruiz & Jara-Campos 2012).

**U.K.** – *Micromesistius australis*, brânquias, Ilhas Falkland (George-Nascimento *et al.* 2011).

***Juanettia continentalis*** Villalba & Fernández, 1985

**Chile** – *Helicolenus lengerichi*, *Sebastes capensis*, boca e brânquias, Sul do Chile, Valdivia, Talcahuano (Villalba & Fernández 1985; George-Nascimento & Iriarte 1989; Balboa & George-Nascimento 1998; González & Oliva 2006).

***J. cornifera*** Wilson, 1921

**Chile** – *Paralabrax humeralis*, brânquias, Arquipélago Juan Fernández (Wilson 1921).



***Jusheyhoea macrura*** Villalba & Fernández, 1985

**Chile** – *Coelorinchus aconcagua*, *Nezumia pulchella*, língua e região sublingual, Coquimbo, Valparaíso, Taltal, Caldera, Talcahuano (Villalba & Fernández 1985; Salinas *et al.* 2008).

***Lateracanthus quadripedis*** Kabata & Gusev, 1966

**Equador** – Macrurídeos de grande profundidade, câmara branquial, Ilhas Galápagos (Ho 1975).

***Lateracanthus quadripedis* f. *intermedius*** Castro, 2001

**Chile** – *Coryphaenoides delsolari*, brânquias, Copiapó (Castro 2001).

***Protochondria longicauda*** Ho, 1970

**Chile** – *Hippoglossina macrops*, brânquias, Coquimbo, Taltal, Caldera, Huasco, El Teniente, Valparaíso, Baía de Concepción (Villalba & Fernández 1985; Riffo 1991; González *et al.* 2001; Oliva *et al.* 2004; González *et al.* 2008).

**Peru** – *Hippoglossina bollmani*, filamentos branquiais, costa norte (in Luque *et al.* 1991).

***P.* cf. *longicauda***

**Chile** – *Notocanthus sexpinis*, *Coelorinchus chilensis*, brânquias, Arquipélago Juan Fernández (Pardo-Gandarillas *et al.* 2007).

***Pseudolernentoma brasiliensis*** Luque & Alves, 2003

**Brasil** – *Genypterus brasiliensis*, boca, Rio de Janeiro (Luque & Alves 2003).

**Família Ergasilidae** von Nordman, 1832

***Acusicola brasiliensis*** Amado & Rocha, 1996

**Brasil** – *Atherinella brasiliensis* (= *Xenomelanirus brasiliensis*), *Lile piquitinga* (= *Lili piquitinga*), *Ophisthonema oglinum*, brânquias, Camboriú, Ilha de Itaparica, Praia de São Cristóvão (Amado & Rocha 1996).

***A. cunula*** Cressey & Collete, 1970

**Brasil** – *Pseudotylosurus angusticeps*, brânquias (Cressey & Collette 1970).

***Ergasilus atafonensis*** Amado & Rocha, 1995

**Brasil** – *Mugil curema*, *M. gaimardianus*, *M. liza*, *M. platanus*, *M. trichodon*, brânquias, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul, São Paulo, Bahia, Alagoas, Sergipe, Maranhão, Pará, Ilha de Itamaracá (Amado & Rocha 1995; Fonseca *et al.* 2000).

***E. bahiensis*** Amado & Rocha, 1995

**Brasil** – *Mugil curema*, brânquias, Bahia (Amado & Rocha 1995).

***E. caraguatatubensis*** Amado & Rocha, 1995

**Brasil** – *Mugil curema*, *M. gaimardianus*, *M. liza*, brânquias, São Paulo, Rio de Janeiro, Ilha de Itamaracá, Rio Grande do Sul, Alagoas, Maranhão (Amado & Rocha 1995; Fonseca *et al.* 2000).

*E. cyanopictus* Carvalho, 1962

**Brasil** – *Mugil cephalus*, brânquias, São Paulo, Rio Grande do Sul (Carvalho 1962; El Rashidy & Boxshall 2002).

*E. elongatus* Thomsen, 1949

**Uruguai** – *Genidens barbatus* (= *Tachysurus barbatus*), brânquias (Thomsen 1949).

*E. foresti* Boxshall, Araújo & Montú, 2002

**Brasil** – Observado no plancton, costas Nordeste e Sul (Boxshall *et al.* 2002).

*E. lizae* (Krøyer, 1863)

Sinônimo: *E. nanus* van Beneden, 1871

**Brasil** – *Mugil curema*, *M. platanus*, câmara branquial, brânquias, Rio Grande do Norte, Ilha de Itamaracá (Knoff *et al.* 1994, 1997; Fonseca *et al.* 2000; Cavalcanti *et al.* 2004, 2005, 2011).

**Chile** – *Mugil cephalus*, brânquias, Coquimbo, Concepción (Fernández 1987).

**Uruguai** – *Liza dumerili* (= *Mugil brasiliensis*), *Mugil platanus*, brânquias, Laguna de Rocha (Thomsen 1949; Faila 2012).

**Venezuela** – *Mugil curema*, filamentos branquiais, laguna de Tacarigua (Lagarde 1989).

*E. longimanus* Krøyer, 1863

**Brasil** – *Mugil* sp., brânquias (Krøyer 1863).

*E. versicolor* Wilson, 1911

**Brasil** – *Mugil cephalus*, *M. curema*, brânquias, São Paulo, Rio Grande do Norte (Conroy & Conroy 1984; Cavalcanti *et al.* 2011).

**Chile** – *Mugil cephalus*, brânquias (Fernández 1987), brânquias, Concepcion (Fernández 1987).

**Uruguai** – *Mugil platanus*, brânquias, Laguna de Rocha (Faila 2012).

*E. xenomelanirisi* Carvalho, 1955

**Brasil** – *Atherinella brasiliensis*, brânquias, Cananéia, São Paulo (Carvalho 1955).

*E. youngi* Tavares & Luque, 2005

**Brasil** – *Aspistor luniscutis*, *Genidens barbatus* (= *Tachysurus barbatus*), brânquias, tegumento, Rio de Janeiro (Tavares & Luque 2005, 2008).

*Ergasilus* sp.

**Brasil** – *Anchoa tricolor*, *Centropomus undecimalis*, *Genidens barbatus* (= *Tachysurus barbatus*), *Pagrus pagrus*, tegumento, brânquias, Rio de Janeiro (Paraguassú *et al.* 2002; Tavares & Luque 2004; Tavares *et al.* 2005).

**Colômbia** – *Mugil incilis*, brânquias, Baía de Cispatá (Bustos-Montes *et al.* 2012).

**Peru** – *Mugil cephalus*, brânquias, Zona Norte (Jara & Días-Limay 1995).

*Gauchergasilus euripedesi* (Montú, 1980)

Sinônimo: *Ergasilus euripedesi* Montú, 1980

**Brasil** – *Brevoortia pectinata*, *Lycengraulis grossidens*, *Micropogonias furnieri*, brânquias, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro (Montú 1980; Alves & Luque 1999, 2000, 2001; Montú & Boxshall 2002; Velloso & Pereira Júnior 2010).

*Therodamas fluviatilis* Paggi, 1977

**Brasil** – *Paralichthys orbignyanus*, brânquias, Rio Grande (Velloso *et al.* 2005).

*T. frontalis* El-Rashidy & Boxshall, 2001

Sinônimos: *Therodamas serrani* Thomson (1949), *T. serrani* (Carvalho, 1955)

**Brasil** – *Mugil cephalus*, brânquias, Rio Grande do Sul (El-Rashidy & Boxshall 2001).

*T. serrani* Krøyer, 1863

**Brasil** – *Genidens barbatus* (= *Netuma barba*), *Mugil* sp., brânquias, São Paulo (Carvalho 1955; Araújo & Boxshall 2001).

**Uruguai** – *Genidens barbatus* (= *Tachysurus barbatus*), brânquias, estuário do rio Santa Lucía (Thomsen 1949).

*T. sphyricephalus* Thomsen, 1949

**Uruguai** – *Genidens barbatus* (= *Tachysurus barbatus*), brânquias, estuário do rio Santa Lucía (Thomsen 1949).

*Therodamas* sp.

**Brasil** – *Mugil curema*, *M. platanus*, *Paralichthys orbignyanus*, brânquias, São Paulo, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul (Conroy & Conroy 1984; Knoff *et al.* 1997; Velloso *et al.* 2012).

**Uruguai** – *Mugil platanus*, brânquias, Laguna de Rocha (Faila 2012).

**Família Philichthyidae** Vogt, 1877

*Colobomatus belizensis* Cressey & Schotte, 1983

**Brasil** – *Haemulon steindachneri*, *Orthopristis ruber*, canais mandibulares, Rio de Janeiro (Cressey & Schotte 1983; Luque & Takemoto 1996; Luque *et al.* 1996).

*C. goodingi* Cressey & Collette, 1970

**Peru** – *Tylosurus acus*, canais cefálicos, Cabo Blanco (Cressey & Collette 1970).

*C. miniprocesus* Castro & Muñoz, 2011

**Chile** – *Anisotremus scapularis*, canais mandibulares, Antofagasta (Castro & Muñoz 2011).

*C. quadrifarius* Cressey & Schotte, 1983

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, canais mandibulares, Chorrillos (Cressey & Schotte 1983).

*C. sudatlanticus* Pereira, Timi, Lanfranchi & Luque, 2012

**Brasil** – *Mullus argentinae*, poros do sistema sensorial cefálico, narinas, Santa Catarina, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul (Pereira *et al.* 2012).

*C. tenuis* Castro & Muñoz, 2011

**Chile** – *Auchenionchus crinitus*, *A. microcirrhis*, *A. variolosus*, *Calliclinus geniguttatus*, *Scartichthys gigas*, *S. viridis*, canais mucosos dos ossos pré-operculares, Valparaíso, Antofagasta, Ilhas El Tabo e Las Cruces (Castro & Muñoz 2011; Muñoz & Castro 2012).

*Colobomatus* sp.

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, brânquias, Rio de Janeiro (Alves & Luque 1999, 2000, 2001).

**Chile** – *Scartichthys viridis*, brânquias, El Tabo, Ilhas Negra e Las Cruces (Muñoz & Delorme 2011; Muñoz & Randhawa 2011; Muñoz-Muga & Muñoz 2010).

*Procolobomatus hemilutjani* Castro, 1994

**Chile** – *Hemilutjanus macrophthalmos*, ductos mucosos da mandíbula, Antofagasta (Castro 1994).

*Sarcotaces verrucosus* Olsson, 1872

**Argentina** – *Pseudopercis semifasciata*, cistes na região abdominal, Golfo San Matias (González & Tanzola 2000).

**Família Shiinoidae** Cressey, 1975

*Shiinoa inauris* Cressey, 1975

**Brasil** – *Scomberomorus brasiliensis*, *S. maculatus*, *S. regalis*, narinas (Cressey & Cressey 1980).

**Família Taeniacanthidae** Wilson, 1911

*Taeniacanthus balistae* (Claus, 1864)

**Brasil** – *Balistes capriscus*, brânquias, Rio de Janeiro (Alves *et al.* 2005).

*Taeniacanthus lagocephali* Pearse, 1952

**Argentina** – *Lagocephalus laevigatus*, brânquias, nadadeiras peitorais, Mar del Plata (Cantatore *et al.* 2012).

**Brasil** – *Lagocephalus laevigatus*, brânquias (Dojiri & Cressey 1987).

*Taeniastrotos braziliensis* Montú & Boxshall, 1997

**Brasil** – *Cathorops spixii*, *Genidens barbatus*, brânquias, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro (Montú & Boxshall 1997; Tavares & Luque 2004), *Genidens barbatus* (= *Netuma barba*), *G. barbatus*, brânquias, Rio de Janeiro (Tavares & Luque 2004, 2008).

*Tucca impressus* Krøyer, 1837

**Brasil** – *Chilomycterus schoepfii*, tegumento, São Paulo (Carvalho 1951).

**Ordem Siphonostomatoida** Thorell, 1859

**Família Anthosomatidae**

*Anthosoma crassum* (Abildgaard, 1794)

**Chile** – *Isurus oxyrinchus glaucus* (sic), coordenadas de locais de captura; 33° 02' S, 77° 02' W; 33° 24' S, 79° 00' W; 32° 58' S, 81° 31' W; 30° 28' S, 89° 31' W; 20° 37' S, 83° S, 20° W (Atria 1977).

**Família Caligidae** Burmeister, 1834

*Achtheinus pinguis* Wilson, 1912

Sinônimo: *Achtheinus platensis* Thomsen, 1949

**Uruguai** – (Thomsen 1949).

*Alebion carchariae* Krøyer, 1863

**Brasil** – São Paulo (Carvalho 1940, 1951).

*Alebion crassus* Bere, 1936

**Equador** – “Hamerhead shark” (Shiino 1965a).

*Anuretes heckellii* (Krøyer, 1863)

Sinônimo: *Anuretes anurus* (Bere, 1936)

**Brasil** – *Chaetodipterus faber*, *Caranx hippos*, *Ephippus goreensis* (= *Ephippus gigas*), *Lobotes surinamensis*, parede da câmara branquial, Rio de Janeiro (Cesar & Luque 1998; Ho 1998).

*Caligodes laciniatus* (Krøyer, 1863)

**Brasil** – *Ablennes hians*, *Tylosurus acus acus*, boca, Rio de Janeiro (Cressey & Collette 1970; Boxshall & Montù 1997; Ho 1998; Tavares *et al.* 2004).

**Peru** – *Ablennes hians*, cavidade buco-faríngea, Puerto Pizarro (in Luque *et al.* 1991).

*Caligus aesopus* Wilson, 1921

**Chile** – *Seriola lalandi*, *S. peruana* (?), tegumento e boca, Arquipélago Juan Fernández (Wilson 1921; Fernández & Villalba 1986).

*C. alliuncus* Wilson, 1937

**Equador** – *Seriola lalandi* (= *Seriola dorsalis*), *Katsuwonus pelamis* (= *Gymnosarda pelamis*), tegumento, Baía Tagus, Galápagos, Ilha Albermarle (Wilson 1937).

*C. asperimanus* Pearse, 1951

**Venezuela** – *Lutjanus analis*, *L. synagris*, brânquias, Litoral Metropolitano, Ocumare (Lagarde 1989).

*C. atromaculatus* Wilson, 1913

**Venezuela** – *Lutjanus apodus*, *L. griseus*, *L. mahogoni*, *L. synagris*, brânquias, Los Roques (Lagarde 1989).

*C. ballistae* Steenstrup & Lütken, 1861

**Brasil** – *Aluterus scriptus*, *Archosargus rhomboidalis*, *Balistes capriscus*, *B. vetula*,

*Canthidermis maculata*, *C. sufflamen*, *Coryphaena hippurus*, *Stephanolepis hispidus* (= *Monacanthus hispidus*), tegumento, câmara branquial, brânquias, Rio de Janeiro (Ho 1988; Cressey 1991; Boxshall & Montù 1997; Cordeiro & Luque 2005; Alves *et al.* 2005, 2011).

***C. bennetti*** Causey, 1953

**Venezuela** – *Lobotes surinamensis*, câmara branquial, Gairia (Ho & Bashirullah 1977).

***C. bonito*** Wilson, 1905

**Brasil** – *Coryphaena hippurus*, *Euthynnus alletteratus*, *Katsuwonus pelamis*, *Mugil cephalus*, *M. curema*, *M. platanus*, *Oligoplites palometa*, *Sarda sarda*, brânquias, cavidade bucal, São Paulo, Rio Grande do Norte, Rio de Janeiro (Carvalho 1951; Cressey & Cressey 1980; Knoff *et al.* 1994, 1997; Takemoto *et al.* 1996; Boxshall & Montù 1997; Takemoto & Luque 2002; Cavalcanti *et al.* 2004, 2006, 2011; Alves & Luque 2006; Alves *et al.* 2011).

**Chile** – *Sarda chiliensis* (= *Sarda chiliensis chiliensis*), *Trachurus murphyi*, câmara branquial, Arica, Iquique, Antofagasta, Coquimbo (Oliva 1982, 1999; Fernández & Villalba 1986).

**Colômbia** – *Sarda dorsalis*, brânquias, Puerto Utria (Wilson 1937).

**Equador** – *Sarda orientalis*, Ilhas Galápagos (Cressey & Cressey 1980), *Cratinus agassizii*, câmara branquial, caverna Tagus, Galápagos, Ilha Albermarle (Wilson 1937).

**Peru** – *Trachurus murphyi* (= *Trachurus s. murphyi*) brânquias, zona norte (Jara & Días-Limay 1995), *Trachurus murphyi*, brânquias, Paita, Callao (Duran 1980; Oliva 1999).

**Venezuela** – *Lutjanus griseus*, brânquias, Ilha Margarita (Fuentes Zambrano *et al.* 2003).

***C. calloensis*** Durán, 1980

**Peru** – *Menticirrhus ophicephalus*, *Paralonchurus peruanus*, *Sciaena deliciosa*, *Stellifer minor*, face interna do opérculo, brânquias, Chorrillos e Callao, Lima (Durán 1980; Jara & Días-Limay 1995; Luque 1996; Oliva & Luque 1998; Iannacone *et al.* 2010).

***C. cheilodactyli*** Krøyer, 1863.

**Chile** – *Cheilodactylus variegatus*, *Cheilodactylus* sp., *Chromis crusma*, *Eleginops maclovinus*, *Helicolenus lengerichi*, *Odontesthes regia*, *Prolatilus jugularis*, *Sebastes capensis*, *S. oculatus*, tegumento, nadadeiras, Antofagasta, Coquimbo, Valparaíso, Talcahuano, Valdivia, Fiorde Aysén, Punta Arenas, Chiloé, Chile Central, Valdivia, Puerto Montt (Castro & Baeza 1982; Fernández & Villalba 1986; Carvajal *et al.* 1998; González & Acuña 1998; Sepúlveda *et al.* 2004; González & Moreno 2005; González & Poulin 2005).

**Peru** – *Cheilodactylus variegatus*, brânquias, tegumento (Iannacone 2003).

***C. chorinemi*** Krøyer, 1863

**Brasil** – *Caranx hippos*, tegumento, câmara branquial (Cressey 1991; Ho, 1998).

**Colômbia** – *Seriola lalandi* (= *Seriola dorsalis*), brânquias, Port Utria (Wilson 1937).

**Equador** – *Seriola lalandi* (= *Seriola dorsalis*), brânquias, Galápagos, Ilha Albermale San Francisco (Wilson 1937).

***C. constrictus*** Heller, 1865

**Ecuador** – *Caranx hippos*, brânquias, San Francisco (Wilson 1937).

**Venezuela** – *Caranx hippos*, brânquias, Ocumare (Lagarde 1989).

**C. coryphaenae** Streenstrup & Lütken, 1861

Sinônimo: *C. aliuncus* Wilson, 1905

**Brasil** – *Katsuwonus pelamis* (Cressey & Cressey 1980).

**Colômbia** – *Euthynnus alletteratus*, tegumento, Baía de Chengue (Bunkley-Williams *et al.* 1999).

**Chile** – *Thunus albacares*, *T. obesus*, brânquias, Ilha de Páscoa (Wilson 1937).

**Equador** – *Katsuwonus pelamis* (= *Gymnosarda pelamis*), tegumento, baía Tagus, Galápagos, Ilha Albermarle (Wilson 1937).

**Peru** – *Coryphaena hippurus*, brânquias, Salaverry, Paita (Vasquez-Ruiz & Jara-Campos 2012), *Katsuwonus pelamis*, brânquias, tegumento, costa norte (in Luque *et al.* 1991).

**Venezuela** – *Katsuwonus pelamis*, brânquias (Cressey & Cressey 1980), *Seriola rivoliana*, filamentos branquiais, Ocumare (Lagarde 1989).

**C. crusmae** Castro & Baeza, 1982

**Chile** – *Chromis crusma*, tegumento, Antofagasta (Castro & Baeza 1982).

**C. debueni** Stuardo & Faguetti, 1961

**Chile** – *Merluccius gayi gayi*, tegumento, Callao, Coquimbo, San Antonio, Talcahuano, Puerto Montt, Valparaíso (Stuardo & Faguetti 1961; Fernández & Villalba 1986; Oliva & Ballón 2002).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, brânquias, Callao (Durán 1980; Durán & Oliva 1980; Chero *et al.* 2014b).

**C. evelynae** Suárez-Morales, Camisotti & Martín, 2012

**Venezuela** – coletado no plâncton, Baía de Amuay (Suárez-Morales *et al.* 2012).

**C. fistulariae** Yamaguti, 1936

**Chile** – *Aulostomus chinensis*, *Fistularia commersonii*, boca, Ilha de Páscoa (Fernández & Villalba 1986).

**C. flexispina** Lewis, 1964

**Brasil** – *Chaetodipterus faber*, *Mugil* sp., brânquias, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 1998).

**Chile** – *Acanthurus leucopareius*, *Aulostomus chinensis*, *Fistularia commersonii*, tegumento e boca, Ilha de Páscoa (Fernández & Villalba 1986), *Eleginops maclovinus*, *Odontesthes regia*, *Oncorhynchus kisutch*, *O. mykiss*, *Paralichthys microps*, *Salmo salar*, brânquias, Chiloé, Quinchao (Carvajal *et al.* 1998; González *et al.* 2000).

**C. haemulonis** Krøyer, 1863

**Brasil** – *Anchoa marinii*, *Archosargus rhomboidalis*, *Aspistor luniscutis*, *Chaetodipterus faber*, *Genidens barbatus*, *Genidens barbatus* (= *Netuma barba*), *Haemulon steindachneri*, *Menticirrhus americanus*, *Micropogonias furnieri*, *Orthopristis ruber*, *Pagrus pagrus*, *Paralonchurus brasiliensis*, *Prionotus punctatus*, brânquias, tegumento, Rio de Janeiro (Luque & Takemoto 1996; Luque *et al.* 1996; Ho 1998; Cezar & Luque 1999; Chaves & Luque 1999; Alves & Luque 1999, 2000, 2001; Paraguassú *et al.* 2002; Ribeiro *et al.* 2002;

Bicudo *et al.* 2005), *Micropogonias furnieri*, brânquias, Fortaleza, Ihéus, Pedra da Guaratiba (RJ), Florianópolis, Rio Grande do Sul (Luque *et al.* 2010).

***C. irritans*** Heller, 1865

**Brasil** – *Serranus* sp., brânquias, Rio de Janeiro (Heller 1865).

**Venezuela** – *Lutjanus griseus*, brânquias, Los Roques, Golfo Triste (Lagarde 1989).

***C. isonyx*** Steenstrup & Lutken, 1861

**Equador** – *Cypselurus callopterus*, Galápagos, Ilha Charles (Wilson 1937).

***C. itacurussensis*** Luque & Cezar, 2000

**Brasil** – *Atherinella brasiliensis* (= *Xenomelanirus brasiliensis*), *Anchoa marinii*, brânquias, tegumento, Rio de Janeiro (Luque & Cezar 2000).

***C. lalandei*** Barnard, 1948

**Chile** – *Seriola lalandi*, tegumento, Antofagasta (Baeza & Castro 1980).

***C. latifrons*** Wilson, 1905

**Ecuador** – *Cypselurus callopterus*, Galápagos, Ilha Charles (Wilson 1937).

***C. littoralis*** Luque & Cezar, 2000

**Brasil** – *Atherinella brasiliensis* (= *Xenomelanirus brasiliensis*), tegumento, Rio de Janeiro (Luque & Cezar 2000).

***C. longipedis*** Bassett-Smith, 1898

**Brasil** – *Selene setapinnis*, *S. vomer*, brânquias, Rio de Janeiro (Cezar *et al.* 2000; Cordeiro & Luque 2004).

***C. malabaricus*** Pillai, 1961

**Brasil** – *Tylosurus acus acus*, brânquias, Rio de Janeiro (Tavares *et al.* 2004).

***C. minimus*** Otto, 1821

**Brasil** – *Mugil curema*, *M. liza*, Ilha de Itamaracá (Fonseca *et al.* 2000).

***C. mutabilis*** Wilson, 1905

**Brasil** – *Archosargus rhomboidalis*, *Chaetodipterus faber*, *Mycteroperca microlepis*, *Scomberomorus brasiliensis*, *S. maculatus*, *Scomberomorus* sp., *Trachinotus goodei*, *Trachurus lathami*, tegumento, câmara branquial, brânquias, Rio de Janeiro, São Paulo (Cressey & Cressey 1980; Ho 1998; Luque *et al.* 1998; Cezar & Luque 1999; Luque & Cezar 2004; Cordeiro & Luque 2005; Alves & Luque 2006; Sanches *et al.* 2012; Luz *et al.* 2012).

***C. nolani*** Longshaw, 1997

**U.K.** – *Patagonothoten sima*, tegumento, Ilhas Falkland (Longshaw 1997).



**C. oligoplotosi** Carvalho, 1956.

**Brasil** – *Oligoplites saliens*, tegumento e parede da câmara branquial, Atlântico Sudoeste (Carvalho 1956; Ho 1998).

**C. omissus** Cressey & Cressey, 1980

**Colômbia** – *Scomberomorus sierra* (Cressey & Cressey 1980).

**Peru** – *Scomberomorus maculatus*, *S. sierra*, brânquias, branquispinhas, face interna do opérculo, costa norte (Cressey & Cressey 1980; in Luque *et al.* 1991).

**C. pelamydis** Krøyer, 1863

**Brasil** – *Sarda sarda*, brânquias, Argentina (Cressey & Cressey 1980), *Euthynnus alletteratus*, *Pomatomus saltatrix* (= *Pomatomus saltator*), *Sarda sarda*, *Scomber japonicus*, *Scomberomorus* sp., brânquias, Rio de Janeiro (Rohde *et al.* 1995; Luque *et al.* 1998; Abdallah *et al.* 2002; Alves *et al.* 2003; Alves & Luque 2006; Oliva *et al.* 2008).

**Chile** – *Scomber japonicus*, brânquias, Callao, Antofagasta (Oliva *et al.* 2008).

**C. praetextus** Bere, 1936

**Brasil** – *Aspistor luniscutis*, *Centropomus undecimalis*, *Chaetodipterus faber*, *Cynoscion* sp., *Euthynnus affinis*, *E. alletteratus*, *Genidens barbatus* (= *Netuma barba*), *Merluccius* sp., *Mugil curema*, *M. liza*, *Orthopristis ruber*, *Sarda chiliensis*, *Scomberomorus* sp., *Thunnus alalunga*, *T. atlanticus*, *Umbrina* sp., tegumento, brânquias, Rio de Janeiro, Ilha de Itamaracá (Luque *et al.* 1998; Fonseca *et al.* 2000; Tavares & Luque 2001, 2004, 2008; Luque & Tavares 2007).

**C. productus** Dana, 1852

**Brasil** – *Katsuwonus pelamis*, *Thunnus albacares*, tegumento, câmara branquial, Rio de Janeiro (Cressey & Cressey 1980; Ho 1986; Alves & Luque 2006).

**Chile** – *Thunus obesus*, câmara branquial, Ilha de Páscoa (Fernández & Villalba 1986).

**Peru** – *Katsuwonus pelamis*, brânquias, costa norte, Callao (in Luque *et al.* 1991).

**C. quadratus** Shiino, 1954

**Brasil** – *Coryphaena hippurus*, brânquias, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 1998).

**Chile** – *Acanthistius pictus*, *Paralabrax humeralis*, tegumento, boca, câmara branquial, Ilha de Páscoa, El Fierro, Punta Augamus, Ilha Santa Maria, Baía San Jorge (Baeza & Castro 1980; Oliva 1982; Fernández & Villalba 1986; Henriquez & González 2012).

**Peru** – *Cheilotrema fasciatum* (= *Sciaena fasciata*), *Paralabrax humeralis*, *Parolonchurus peruanus*, *Menticirrhus ophicephalus*, *Sciaena deliciosa*, *Stellifer minor*, *Trachinotus paitensis*, brânquias, opérculo, Chorrillos, Callao, Lima (Oliva *et al.* 1990; Jara & Días-Limay 1995; Luque 1996; Oliva & Luque 1998; Iannacone & Alvarino 2009).

**C. rapax** Milne Edwards, 1840

**Uruguai** – (Thomsen 1949).

**C. robustus** Bassett-Smith, 1898

**Brasil** – *Caranx hippos*, *C. latus*, *Oligoplites palometa*, *O. saliens*, *O. saurus*, *Selene setapinnis*, *S. vomer*, tegumento, brânquias, Rio de Janeiro (Takemoto *et al.* 1996; Cezar *et*

*al.* 2000; Luque *et al.* 2000; Luque & Alves 2001; Takemoto & Luque 2002; Cordeiro & Luque 2004).

***C. rogercresseyi*** Boxshall & Bravo, 2000

**Argentina** – *Odontesthes argentinensis*, tegumento, Mar del Plata (Cantatore *et al.* 2012), *Salmo trutta*, brânquias, estuário do rio Gallegos (Bravo *et al.* 2006).

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, *Odontesthes regia*, *Oncorhynchus mykiss*, *Salmo salar*, brânquias, Puerto Montt, Chiloé, Canal Tenglo, Bahía Codihue, San Ignacio (Boxhal & Bravo 2000; Bravo 2003; González & Carvajal 2003; Sepúlveda *et al.* 2004; Hormazabal *et al.* 2009; Henriquez *et al.* 2011).

***C. rufimaculatus*** Wilson, 1905

**Brasil** – *Oligoplites palometa*, *O. saliens*, *Pomatomus saltatrix* (= *Pomatomus saltator*), tegumento, brânquias, Rio de Janeiro (Takemoto *et al.* 1996; Ho 1998; Luque *et al.* 1998; Luque & Chaves 1999; Takemoto & Luque 2002).

**Venezuela** – *Lutjanus griseus*, *Epinephelus* sp., Litoral Metropolitano, Golfo Triste, Los Roques (Lagarde 1989).

***C. sepetibensis*** Luque & Takemoto, 1996

**Brasil** – *Haemulon steindachneri*, *Orthopristis ruber*, *Pagrus pagrus*, tegumento, Rio de Janeiro (Luque & Takemoto 1996; Luque *et al.* 1996; Paraguassú *et al.* 2002).

***C. tenax*** Heller, 1865

**Brasil** – *Caranx hippos*, brânquias, Rio de Janeiro (Heller 1865).

**Venezuela** – *Lutjanus apodus*, *Caranx hippos*, brânquias, Ocumare, Los Roques (Lagarde 1989).

***C. teres*** Wilson, 1905

**Chile** – *Callorhynchus callorhynchus*, *Eleginops maclovinus*, *Merluccius gayi gayi*, *Odontesthes* sp., *Oncorhynchus kisutch*, *O. mykiss*, tegumento, Lota, Golfo de Arauco, Bahía de Valparaíso, Puerto Montt, Valparaíso (Wilson 1905; Fagetti & Stuardo 1961; Atria 1977; Reyes & Bravo 1983; Fernández & Villalba 1986; González & Carvajal 1994; Carvajal *et al.* 1998; Sepúlveda *et al.* 2004).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, cabeça, Callao (Durán 1980).

***C. tetradontis*** Barnard, 1948

**Brasil** – observado no plancton, Rio Grande do Sul (Montú 1982).

***C. trachynoti*** Heller, 1865

**Brasil** – *Trachinotus* sp., tegumento, Rio de Janeiro (Heller 1865; Ho 1998).

***C. undulatus*** Shen & Li, 1959

**Brasil** – observado no plâncton, Rio Grande do Sul (Montú 1982).

***Caligus*** sp.

**Brasil** – *Aluterus monoceros*, *Aspistor luniscutis*, *Cynoscion guatucupa*, *Lobotes*

*surinamensis*, *Mugil curema*, *Paralichthys orbignyanus*, *Peprilus paru*, *Pomatomus saltatrix* (= *Pomatomus saltator*), *Tylosurus acus acus*, brânquias, São Paulo, Rio de Janeiro, Rio Grande do Norte (Carvalho 1951; Rego *et al.* 1983; Robaldo *et al.* 2002; Sabas & Luque 2003; Tavares *et al.* 2004; Timi *et al.* 2005; Cavalcanti *et al.* 2004, 2006, 2011; Azevedo *et al.* 2007; Luque & Tavares 2007).

**Chile** – *Bovichtus chilensis*, *Cilus gilberti*, *Merluccius gayi gayi*, *Trachurus murphyi*, brânquias, tegumento, Talcahuano, Callao (Garcías *et al.* 2001; Oliva & Ballón 2002), *Scartichthys gigas*, *S. viridis*, Piedra Bonita, Los Verdes, Las Pizarras, norte do Chile (Flores & George-Nascimento 2009; Díaz & Muñoz 2010), *Eleginops maclovinus*, Talcahuano, Puerto Montt, Punta Arenas (George-Nascimento *et al.* 2009), *Bovichtus chilensis*, brânquias, Burca, Chrome (Muñoz *et al.* 2002), *Trachurus murphyi* (= *Trachurus symmetricus murphyi*), Caleta Constitucion (Oliva 1994), *Engraulis ringens*, Baías Mejillones e San Jorge (Chavez *et al.* 2007), Arica, Antofagasta, Caldera, Coquimbo, Valparaíso (Valdivia *et al.* 2007; George-Nascimento & Moscoso 2013).

**Colômbia** – *Mugil incilis*, brânquias, Baía de Cispatá (Bustos-Montes *et al.* 2012).

**Peru** – *Coryphaena hippurus*, brânquias (Jara & Días-Limay 1995), *Merluccius gayi peruanus*, tegumento, Callao (Durán & Oliva 1980), *Peprilus medius*, Chorillos, Lima, (Iannacone & Alvarino 2008).

**Venezuela** – *Caranx hippos*, *Scomberomorus maculatus*, brânquias, Santa Cruz e Carúpano, Litoral Metropolitano (Boada *et al.* 2012; Lagarde 1989).

### ***Euryphorus brachypterus*** (Gerstaecker, 1853)

Sinônimo: *Euryphorus coryphaenae* Krøyer, 1863; *E. indica* Shiino, 1958

**Brasil** – *Thunnus alalunga*, *T. albacares*, *T. obesus*, *Coryphaena hippurus*, brânquias, câmara branquial, costa Norte, Rio de Janeiro (Cressey & Cressey 1980; Ho 1998; Marques & Alves 2011).

**Chile** – *Thunnus alalunga*, brânquias (Cressey & Cressey 1980), *T. obesus*, brânquias, Ilha de Páscoa, Arquipelago Juan Fernández (Cressey & Cressey 1980).

**Venezuela** – *Thunnus alalunga*, *T. obesus*, brânquias, Litoral Metropolitano (Lagarde 1989).

### ***E. nordmanni*** Milne-Edwards, 1840

Sinônimo: *Euryphorus nympha* Steenstrup & Lutken, 1861

**Brasil** – *Coryphaena hippurus*, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 1998; Marques & Alves 2011), *Alepisaurus ferox* (= *Alepisaurus borealis*) (Shiino 1965a).

**Chile** – *Mola mola*, tegumento, Valparaíso (Stuardo 1958).

**Colômbia** – *Coryphaena hippurus*, tegumento, baía de Gayraca (Bunkley-Williams *et al.* 1999).

### ***Gloiopotes huttoni*** (Thomson, 1890)

Sinônimo: *Gloiopotes longicaudatus* (Marukawa, 1925)

**Brasil** – *Kajikia audax* (= *Makaira audax*) (Shiino 1965a).

**Peru** – *Kajikia audax* (= *Tetrapterus audax*) (Cressey, 1967), *Xiphias gladius*, *Makaira* sp., tegumento, Máncora (in Luque *et al.* 1991).

*G. hygomianus* Streenstup & Lütken, 1861

**Brasil** – Costa norte (Cressey & Cressey 1980).

**Venezuela** – *Acantocybium solandri*, superfície do corpo, nadadeiras peitoral e caudal, Golfo Triste (Lagarde 1989).

*G. ornatus* Wilson, 1905

**Brasil** – *Kajikia audax* (= *Tetrapturus audax*), brânquias, São Luís, Maranhão (Shiino 1959; Cressey 1967).

*Lepeophtheirus bagri* Dana, 1849

**Brasil** – *Aspistor luniscutis*, *Genidens barbatus* (= *Netuma barba*), *Paralichthys* sp., tegumento, brânquias, Rio de Janeiro (Luque & Cezar 2000; Tavares & Luque 2004, 2008; Luque & Tavares 2007).

*L. chilensis* Wilson, 1905

**Chile** – *Cheilodactylus variegatus*, *Eleginops maclovinus*, *Girella laevifrons*, *Graus nigra*, *Helicolenus lengerichi*, *Sebastes capensis*, *S. ocellatus*, *Sebastes* sp., *Sebastodes* sp., *Semicossyphus darwini*, tegumento, nadadeiras, Sul do Chile, Lota, Valdivia, Antofagasta, Valparaíso, Coquimbo, Talcahuano, Fiorde Aysén (Stuardo & Faguetti 1961; Castro & Baeza 1984; González & Acuña 1998; Oliva & González 2004; González & Moreno 2005; González & Oliva 2006).

**Peru** – *Sebastes capensis*, tegumento, Iquique (González & Moreno 2005).

*L. curtus* (Wilson, 1913)

**Brasil** – *Mycteroperca bonaci*, tegumento, Bahia, Espírito Santo (Luque *et al.* 1998).

**Colômbia** – *M. bonaci*, tegumento, Punta Béтин, Baía de Cinto, Granate (Bunkley-Williams *et al.* 1999).

*L. dissimulatus* Wilson, 1905

**Chile** – *Semicossyphus darwini*, *S. maculatus* (= *Pimeletoyon maculatus*), tegumento, Antofagasta (Castro & Baeza 1981; Oliva 1982).

**Colômbia** – *Mycteroperca bonaci*, tegumento, Punta Béтин (Bunkley-Williams *et al.* 1999).

**Equador** – *Cratinus agassizii*, *Mycteroperca olfax*, *M. xenarcha*, tegumento, Galápagos, Ilha Albermarle, *Paralabrax humeralis*, tegumento, Galápagos, Ilha James (Wilson 1937).

*L. edwardsii* Wilson, 1905

**Chile** – *Hippoglossina macrops*, *Paralichthys adspersus*, *P. microps*, tegumento e brânquias, Antofagasta, Chiloé, Baía de Concepción (Baeza & Castro 1980; Riffo 1991, 1995; Oliva *et al.* 1996; Carvajal *et al.* 1998).

**Peru** – *Paralichthys adspersus*, tegumento, brânquias, Chorrillos (Oliva *et al.* 1996; in Luque *et al.* 1991).

*L. frequens* Castro & Baeza, 1984

**Chile** – *Acanthistius pictus*, *Aplodactylus punctatus*, *Cheilodactylus variegatus*, *Girella laevifrons* (= *Doydixodon laevifrons*), *Graus nigra*, *Oplegnathus insignis*, *Semicossyphus maculatus* (= *Pimeletoyon maculatus*), tegumento, Colos, Juan Lopéz, Ilha Santa Maria (Castro & Baeza 1984), *Paralabrax humeralis*, El Fierro, Punta Augamus, Ilha Santa

Maria, Baía San Jorge (Henriquez & González 2012).

***L. interitus*** Wilson, 1921

**Chile** – *Polyprion oxygeneios* (= *Polyprion prognathus*), brânquias, Arquipélago Juan Fernández (Masatierra) (Wilson 1921).

***L. marginatus*** Bere, 1936

Sinônimo: *L. orbicularis* Shiino, 1965

**Peru** – *Galeichthys* sp., tegumento, Máncora (in Luque *et al.* 1991).

***L. monacanthus*** Heller, 1865

**Brasil** – *Ariopsis felis*, *Aspistor luniscutis*, *Bagre marinus*, *Carlarius heudelotii* (= *Arius heudelotii*), *Genidens barbatus* (= *Netuma barba*), brânquias, tegumento, Bahia, Espírito Santo, Rio de Janeiro (Heller 1865; Luque & Cezar 2000; Tavares & Luque 2004, 2008).

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, tegumento, Chiloé (Carvajal *et al.* 1998).

***L. mugiloidis*** Villalba & Durán, 1985

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, *Pinguipes chilensis* (= *Mugiloides chilensis*), tegumento, Puerto Montt, Canal Tenglo, Bahia Codihue, San Ignacio (Villalba & Durán 1985; Carvajal *et al.* 1998; Sepúlveda *et al.* 2004; Henriquez *et al.* 2011), *Pinguipes chilensis* (= *Mugiloides chilensis*), tegumento, arcos e filamentos branquiais, boca, Caleta Cascabeles, Caleta Reque (Villalba & Durán 1985).

**U.K.** – *Eleginops maclovinus*, Ilhas Falkland (Brickle & MacKenzie 2007).

***L. nordmanni*** (Milne-Edwards, 1840)

**Chile** – *Mola mola*, *M. ramsayi*, tegumento, Golfo de Arauco (Stuardo 1958; Villalba & Fernández 1985).

**Venezuela** – *Mola mola*, brânquias, Golfo Cariaco (Díaz Díaz 2000).

***L. orbicularis*** Shiino, 1965

**Peru** – *Galeichtys* sp., tegumento (Shiino 1965b).

***L. platensis*** Thomsen, 1949

**Uruguai** – *Astyanax* sp., estuário do rio Prata (Thomsen 1949).

***L. rhinobati*** Luque, Chaves & Cezar, 1998

**Brasil** – *Rhinobatos* sp., tegumento, Rio Grande do Sul (Luque *et al.* 1998).

***L. selkirki*** Atria, 1969

**Chile** – *Polyprion oxygeneios*, tegumento, Arquipélago Juan Fernández (Atria 1969).

***L. yañezi*** Stuardo & Faguetti, 1961

**Chile** – *Genypterus chilensis*, *G. maculatus*, tegumento e brânquias, Montemar, Talcahuano, Valparaíso (Stuardo & Faguetti 1961; Vergara & George-Nascimento 1982; George-Nascimento & Huet 1984).

***L. zbigniewi*** Castro & Baeza, 1981

**Chile** – *Auchenionchus crinitus*, *A. microcirrhis*, *A. variolosus*, *Calliclinus geniguttatus*, *Scartichthys viridis*, *Gobiesox marmoratus*, tegumento, concentrado na zona cefálica, Taltal, Ilhas El Tabo e Las Cruces (Castro & Baeza 1981; Muñoz-Muga & Muñoz 2010; Muñoz & Delorme 2011; Muñoz & Randhawa 2011; Muñoz & Castro 2012; Muñoz 2014).

***Lepeophtheirus*** sp.

**Chile** – *Bovichtus chilensis*, *Brama australis*, *Cilus gilberti*, *Eleginops maclovinus*, *Hippoglossina macrops*, *Notothenia* c.f. *angustata*, *Scartichthys gigas*, *S. variolatus*, *S. viridis*, *Sebastes oculatus*, tegumento, brânquias, Talcahuano, Ilhas Santa Maria, Maule e Negra, Golfo Arauco, Las Cruces, norte do Chile (Riffo 1991, 1994; Balboa e George-Nascimento 1998; Garcías *et al.* 2001; Díaz & George-Nascimento 2002; George-Nascimento *et al.* 2002; Muñoz *et al.* 2002; Flores & George-Nascimento 2009; Díaz & Muñoz 2010), *Eleginops maclovinus*, Talcahuano, Puerto Montt (George-Nascimento *et al.* 2009), *Merluccius gayi gayi*, brânquias, Callao (Oliva & Ballón 2002), *Helicolenus lengerichi*, *Sebastes capensis*, Talcahuano (Balboa & George Nascimento 1998), *Sicyases sanguineus*, Las Cruces, Reñaca (Muñoz & Zamora 2011).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, brânquias, Callao (Durán & Oliva 1980).

***Metacaligus rufus*** (Wilson, 1908)

**Brasil** – *Merluccius* sp., *Oligoplites palometa*, *O. saliens*, *Scomberomorus* sp., *Selene vomer*, *Trichiurus lepturus*, *Umbrina* sp., brânquias, Rio de Janeiro (Rohde *et al.* 1995; Takemoto *et al.* 1996; Luque *et al.* 1998; Cezar *et al.* 2000; Takemoto & Luque 2002).

***M. trichiur*** (Krøyer, 1863)

Sinônimo: *M. uruguayensis* (Thomsen, 1949)

**Argentina** – *Trichiurus lepturus*, boca e câmara branquial, Mar del Plata (Cantatore *et al.* 2012).

**Brasil** – *Trichiurus lepturus*, brânquias, boca, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul, Ubatuba (Rohde *et al.* 1995; Boxshall & Montú 1997; Luque *et al.* 1998; Silva *et al.* 2000; Carvalho & Luque 2011; Bueno *et al.* 2014).

**Venezuela** – *Trichiurus lepturus*, câmara branquial, Golfo de Cariaco (Ho & Bashirullah 1977).

**Uruguai** – *Trichiurus lepturus*, Rio da Prata (Thomsen 1949).

***Metacaligus*** sp.

**Brasil** – *Tylosurus acus acus*, brânquias, Rio de Janeiro (Tavares *et al.* 2004).

***Tuxophorus caligodes*** Wilson, 1908

**Brasil** – *Mugil platanus*, *Oligoplites palometa*, *O. saliens*, *O. saurus*, *Rachycentrum canadum*, *Scomberomorus* sp., *Selene vomer*, *Trachinotus goodei*, *Trachurus lathami*, brânquias, tegumento, Rio de Janeiro, São Paulo (Knoff *et al.* 1994, 1997; Takemoto *et al.* 1996; Luque *et al.* 1998; Cezar *et al.*, 2000; Takemoto & Luque 2002; Luque & Cezar 2004; Luz *et al.* 2012; Silva *et al.* 2012).

**Família Cecropidae** Dana, 1849

*Cecrops latreillii* Leach, 1816

**Chile** – *Mola ramsayi*, filamentos branquiais, Ilha de Páscoa (Villalba & Fernández 1985).

**Venezuela** – *Mola mola*, brânquias, Golfo de Cariaco (Díaz Díaz 2000).

*Luetkenia asterodermi* Claus, 1864

**Chile** – *Luvarus imperialis*, brânquias, Baía de Mejillones, Antofagasta (Castro & Baeza 1983).

### **Família Dichelethiidae** Milne Edwards, 1840

*Anthosoma crassum* (Abildgaard, 1794)

**Brasil** – *Isurus oxyrinchus*, tegumento, Rio Grande do Sul (Montú 1996).

**Chile** – *Isurus oxyrinchus*, fixo entre os dentes numa ou nas duas mandíbulas; para coordenadas dos locais de pesca ver Cressey 1986.

**Peru** – *Isurus oxyrinchus*, fixo entre os dentes numa ou nas duas mandíbulas; para coordenadas dos locais de pesca ver Cressey 1986.

### **Família Eudactylinidae** Wilson, 1922

*Eudactylina acanthi* Scott, 1901

**Chile** – *Squalus acanthias*, brânquias, Quehui, Chiloé (Castro & Baeza 1991).

*E. chilensis* Ho & McKinney, 1981

**Chile** – *Aculeola nigra*, brânquias, Coquimbo, Antofagasta (Ho & Mackiney 1981; Castro & Baeza 1991).

*E. indivisa* Castro & Baeza, 1991

**Chile** – *Myliobatis chilensis*, *M. peruvianus*, brânquias, Antofagasta (Castro & Baeza 1991).

*E. myliobatidos* Luque & Farfán, 1991

**Peru** – *Myliobatis chilensis*, brânquias, Chorrillos, Lima (Luque & Farfán 1991).

*E. parva* Castro & Baeza, 1991

**Chile** – *Sympterigia brevicaudata*, brânquias, Antofagasta (Castro & Baeza 1991).

*E. peruensis* Luque & Fáfán, 1991

**Peru** – *Rhinobatus planiceps*, tegumento, Chorrillos, Lima (Luque & Farfán 1991; Iannacone *et al.* 2011).

*E. tuberifera* Castro & Baeza, 1987

**Chile** – *Squatina armata*, brânquias, Antofagasta (Castro & Baeza 1987).

*Nemesis lamna* Risso, 1826

**Chile** – *Isurus oxyrinchus*, brânquias, costa oeste da América do Sul, para coordenadas dos locais de pesca ver Cressey 1968.

**Peru** – *Isurus oxyrinchus*, brânquias, costa oeste da América do Sul, para coordenadas dos locais de pesca ver Cressey 1968.

**Família Hatschekiidae** Kabata, 1979

*Brachihatschekia lobulata* Castro & Baeza, 1989

**Chile** – *Dicrolene nigra*, brânquias, Baía de Copiapó (Castro & Baeza 1989).

*Hatschekia affluens* Castro & Baeza, 1986

**Chile** – *Semicossyphus darwini*, brânquias, Antofagasta (Castro & Baeza 1986), *S. darwini* filamentos branquiais, Arica, Pan de Azúcar, Caleta Cascabeles, Punta Pite, Caleta Grande (Villalba 1986).

*H. amphiprocesa* Castro & Baeza, 1986

**Chile** – *Paralabrax humeralis*, brânquias, Antofagasta, Arica, Pan de Azúcar, El Fierro, Punta Angamus, Ilha Santa Maria, Baía San Jorge (Castro & Baeza 1986; Villalba 1986; Henriquez & González 2012).

**Peru** – *Paralabrax humeralis*, brânquias, Chorrillos (Iannacone & Alvarino 2009).

*H. conifera* Yamaguti, 1939

**Argentina** – *Brama brama*, brânquias, Mar del Plata, Golfo San Matias (Cantatore *et al.* 2012).

**Chile** – *Brama australis*, *Cubiceps caeruleus*, brânquias, Talcahuano, Ilha Grande de Chiloé (Villalba 1986; Cressey 1969; George Nascimento *et al.* 2002).

**Peru** – *Brama japonica*, brânquias, Chorrillos (Iannacone & Alvarino 2013).

*H. iridescens* Wilson, 1913

**Chile** – *Diodon holocanthus*, filamentos branquiais, Ilha de Páscoa (Villalba 1986).

*H. nohu* Villalba, 1986

**Chile** – *Scorpaena orgila*, filamentos branquiais, Ilha de Páscoa (Villalba 1986).

*H. oblonga* Wilson, 1913

**Venezuela** – *Lutjanus apodos*, *L. griseus*, filamentos branquiais, Chuspa, Los Roques (Lagarde 1989).

*H. quadrabdominalis* Yü, 1933

**Brasil** – *Priacanthus arenatus*, brânquias, águas costeiras, Rio de Janeiro (Tavares *et al.* 2001).

**Chile** – *Heteropriacanthus cruentatus* (= *Cookeolus boops*), *Heteropriacanthus cruentatus*, filamentos branquiais, Ilha de Páscoa (Villalba 1986).

*Hatschekia* sp.

**Brasil** – *Cephalopholis fulva*, *Prionoctus punctatus*, brânquias, Rio de Janeiro (Bicudo *et al.* 2005; Luque & Tavares 2007).

**Chile** – *Arothron meleagris*, filamentos branquiais, Ilha de Páscoa (Villalba, 1986).



**Família Kroyeriidae** Kabata, 1979***Kroyeria carcharidae-glauci*** (Hesse, 1879)**Chile** – *Isurus oxyrinchus glaucus*, *Prionace glauca*, brânquias, Valparaíso (Stuardo & Faguetti 1961; Atria 1977).***Kroyerina brasiliense*** Thatcher & Pereira Júnior, 2006**Brasil** – *Galeorhinus galeus* (= *Galeorhinus vitaminicus*), brânquias, Rio Grande do Sul (Thatcher & Pereira Júnior 2006).***Prokroyeria meridionalis*** (Ramirez, 1975)Sinônimo: *Kroyeria meridionalis* Ramirez, 1975**Argentina** – *Callorhynchus callorhynchus*, Mar del Plata (Ramirez 1975).**Chile** – *Callorhynchus callorhynchus*, brânquias, Juan López, Antofagasta (Castro & Baeza 1984; Fernández *et al.* 1986).**Família Lernaepodidae** Milne Edwards, 1840***Brachiella lageniformis*** Szidat, 1955**Chile** – *Merluccius gayi*, brânquias, San Antonio, Talcahuano (George-Nascimento 1996).**U.K.** – *Merluccius australis*, Undécima e Duodécima zonas de pesca, Ilhas Falkland (George-Nascimento & Arancibia 1994).***B. thynni*** Cuvier, 1830**Brasil** – *Acanthocybium solandri*, nadadeiras, costa Norte, Santa Catarina (Cressey & Cressey 1980; Boxshall & Montú 1997; Ho 1998).**Chile** – *Thunnus albacares*, nadadeiras, Arquipélago Juan Fernández, *Thunnus obesus*, nadadeiras, Ilha de Páscoa (Cressey & Cressey 1980).***Brachiella*** sp.**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, arcos branquiais, Callao (Durán & Oliva 1980).**Venezuela** – *Lutjanus griseus*, *L. synagris*, boca, língua e base dos filamentos branquiais, Los Roques, Ocumare (Lagarde 1989).***Brianella corniger*** Wilson, 1915**Chile** – *Psammobatis* sp., *Sympterygia brevicaudata*, tegumento e brânquias, Antofagasta (Atria 1967; Castro & Baeza 1987).***Charopinopsis quaternia*** (Wilson, 1935)Sinônimos: *Brachiella coryphaenae* Pearse, 1952; *Charopinus quaternius* Wilson, 1905**Brasil** – *Coryphaena hippurus*, brânquias, Rio de Janeiro (Boxshall & Montu 1997; Marques & Alves 2011).***Clavella adunca*** (Strom, 1782)Sinônimo: *Anchorella adunca* Strom, 1762 (para outros sinônimos ver Boxshall 1989 e Walter & Boxshall 2013)**Argentina** – *Patagonotothen ramsayi*, brânquias, Patagônia (Cantatore *et al.* 2012).

**Chile** – *Coryphaenoides* sp., *Eleginops maclovinus*, *Prolatilus jugularis*, brânquias, Caldera, Puerto Montt (Castro 1994; Sepúlveda *et al.* 2004).

***C. applicata*** Castro & Baeza, 1985

**Chile** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, nadadeiras peitorais, Antofagasta (Castro & Baeza 1985).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, opérculos, nadadeiras dorsais, pélvicas e peitorais, Chorrillos, Lima (Iannacone & Alvarino 2009).

***C. bowmani*** Kabata, 1963

**Argentina** – *Patagonotothen ramsayi*, nadadeiras peitorais, Patagônia (Cantatore *et al.* 2012).

**U.K.** – *Patagonotothen sima*, tegumento, Ilhas Falkland (Longshaw 1997).

***C. caudata*** Castro & Baeza, 1985

**Chile** – *Anisotremus scapularis*, face interior do opérculo, nadadeiras peitorais, Antofagasta (Castro & Baeza 1985).

***C. chiloensis*** Castro, 1994

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, brânquias, Chiloé, Quehui (Castro 1994).

**U.K.** – *Eleginops maclovinus*, Ilhas Falkland (Brickle & MacKenzie 2007).

***C. convergentis*** Castro, 1994

**Chile** – *Nezumia convergens*, brânquias, Arica (Castro 1994).

***C. fortis*** Castro & González, 2009

**Chile** – *Nezumia pulchella*, brânquias, entre Taltal e Coquimbo (Castro & González 2009).

***C. parva*** Wilson, 1912

**Chile** – *Pinguipes chilensis*, nadadeira caudal, Antofagasta (Castro & Baeza 1985).

***C. simplex*** (Krøyer, 1863)

**Chile** – *Isacia conceptionis*, nadadeira caudal, Antofagasta (Castro & Baeza 1985).

**Peru** – *Isacia conceptionis*, nadadeiras e pedúnculo caudal, Chorrillos (in Luque *et al.*, 1991).

***C. singularis*** Castro & González, 2009

**Chile** – *Nezumia pulchella*, brânquias, área genital da fêmea, entre Taltal e Coquimbo (Castro & González 2009).

***Clavella*** sp.

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, Talcahuano, Puerto Montt, Punta Arenas (George-Nascimento *et al.* 2009), *Paralabrax humeralis*, El Fierro, Punta Augamus, Isla Santa Maria, Baía San Jorge (Henriquez & González 2012), *Nezumia pulchella*, Coquimbo, Taltal, Valdera (Salinas *et al.* 2008).

***Clavellisa ilishai*** Pillai, 1962Sinônimo: *Clavellisa hilsae* Tripathi, 1962**Brasil** – *Sardinella brasiliensis*, brânquias, Rio de Janeiro, Brasil (Moreira *et al.* 2013).***C. scombri*** (Kurz, 1877)Sinônimo: *Anchorella scombri* Kurz 1877; *Clavella scombri* (Kurz 1877)**Brasil** – *Scomber japonicus*, *Scomber* sp., brânquias, Rio de Janeiro (Rohde *et al.* 1995; Abdallah *et al.* 2002; Alves *et al.* 2003; Oliva *et al.* 2008).**Chile** – *Scomber* sp., brânquias, Antofagasta (Oliva *et al.* 2008).**Peru** – *Scomber japonicus* (= *Scomber japonicus peruanus*), brânquias, Callao, Puerto Chicama (in Luque *et al.* 1950; Cruces *et al.* 2014).***Clavellistes lampri*** (Scott & Scott, 1901)Sinônimos: *Andropoda lampri* (Scott & Scott 1903); *Lernaeopoda lampri* (Scott & Scott 1901)**Brasil** – *Lampris guttatus*, brânquias, São Paulo (Luque & Tavares 2007).***Clavellomimus intermedia*** (Quidor, 1906)Sinônimo: *Anchorella intermedia* Quidor, 1906; *Clavellodes intermedia* (Quidor, 1906)**Chile** – *Notothenia* sp., brânquias, Antartica (Quidor 1906; Atria 1977).***Clavellotis dilatata*** (Krøyer, 1863)**Argentina** – *Pagrus pagrus*, brânquias, Mar del Plata (Cantatore *et al.* 2005).**Brasil** – *Haemulon steindachneri*, *Orthopristis ruber*, *Pagrus pagrus*, brânquias, Rio de Janeiro (Luque & Takemoto 1996; Luque *et al.* 1996; Ho 1998; Alves & Luque 2000; Alves & Luque 1999, 2000, 2001; Paraguassú *et al.* 2002), *Micropogonias furnieri*, brânquias, Fortaleza, Ilhéus, Pedra de Guaratiba (RJ), Florianópolis, Rio Grande do Sul (Luque *et al.* 2010).**Chile** – *Cheilodactylus variegatus*, brânquias, Antofagasta (Castro & Baeza 1984), *Girella laevifrons*, ilhas Negra e Las Cruces (Muñoz & Delorme 2011).**Peru** – *Cheilodactylus variegatus*, *Menticirhus opicephalus* (= *Paralonchurus ophicephalus*), *Stellifer minor*, brânquias, Callao, Chorrillos (Luque & Farfán 1990; Oliva *et al.* 1990; Jara & Días-Limay 1995; Luque 1996; Oliva & Luque 1998; Iannacone *et al.* 2003; Iannacone 2004).***C. sargi*** (Kurz, 1877)Sinônimos: *Anchotrella sargi* Kurz, 1877; *Clavellopsis sargi* (Kurz, 1877)**Brasil** – *Pagrus pagrus* (Luque 1996; Boxshall & Montú 1997).***C. sebastidis*** Castro & González, 2005**Argentina** – *Sebastes oculatus*, arcos branquiais, Golfo San Jorge (Castro & González 2005).**Chile** – *Sebastodes capensis*, Antofagasta, Valdívia, Fiorde Aysén (González & Moreno 2005).***Clavellopsis*** sp.**Brasil** – *Archosargus rhomboidalis*, brânquias, Rio de Janeiro (Cordeiro & Luque 2005).

**Peru** – *Paralonchurus peruanus*, brânquias, Chorrillos e Callao (Oliva & Luque 1996, 1998).

*Eobrachiella elegans* (Ho & Do, 1984)

Sinônimos: *Brachiella elegans* Richiardi, 1880; *Neobrachiella elegans* (Richiardi, 1880)

**Chile** – *Seriola lalandi* (= *Seriola lalandei*), tegumento preopercular, Juan Lòpez, Mejillones, Antofagasta (Castro & Baeza 1883).

*Eubrachiella antarctica* (Quidor, 1906)

**U.K.** – *Dissostichus eleginoides*, boca, Ilhas Falklands (Quidor 1906; Atria 1977; Brickle *et al.* 2006).

*E. gaini* (Quidor, 1912)

**Chile** – *Trematodus* sp., Port Lockroy, Antartida, Baía Sul, Arquipélago Plamer (Quidor 1912; Atria 1977).

*Lernaeopoda galei* Krøyer, 1837

Sinônimos: *Lernaeocera galei* Krøyer, 1837; *Lernaeopoda galei* Krøyer, 1837

**Argentina** – *Mustellus schmitti*, base das nadadeiras peitorais, Mar del Plata (Etchegoin & Ivanov 1999).

**Brasil** – Boxshall & Montú 1997.

*L. tenuis* Castro & Baeza, 1986

**Chile** – *Triakis maculata*, brânquias, Ilha Santa Maria (Castro & Baeza 1986).

*Naobranchia lizae* (Krøyer, 1863)

**Brasil** – *Chilomycterus spinosus spinosus*, *Mugil platanus*, brânquias, Rio de Janeiro (Leigh-Sharpe 1926; Knoff *et al.* 1994, 1997).

**Chile** – *Mugil cephalus*, brânquias, Arica (Fernández 1987).

**Peru** – *Mugil cephalus*, brânquias, Chorrillos, Lima (Skinner 1975; Iannacone & Alvariano 2009).

*N. maxima* Ho, 1975

**Equador** – *Parabassogigas grandis* (= *Spectrunculus grandis*), filamentos branquiais, Ilhas Galápagos (Ho 1975).

*N. stibara* Leigh-Sharpe, 1926

**Brasil** – *Chilomycterus spinosus spinosus*, brânquias (Leigh-Sharpe 1926; Ho 1998).

*Neoalbionella* sp.

**Chile** – *Etmopterus granulosus*, nadadeira dorsal, Arquipélago Juan Fernández (Rodríguez *et al.* 2010).

*Nudiclavella galapagoensis* Ho, 1975

**Equador** – Macrurídeos de grande profundidade, nadadeira anal, Ilhas Galápagos (Ho 1975).

***Ommatokoita elongata*** (Grant, 1827)

Sinônimos: *Lernaea elongata* Grant, 1827, *Lernaeopoda elongata* (Grant, 1827), *Ommatokoita superba* Leigh-Sharpe, 1926

**Peru** – *Rhinobatos planiceps* (*Rhinobatus planiceps*), olhos, tegumento, Chorrillos, Lima (Iannacone *et al.* 2011).

***Parabrachiella anisotremi*** (Castro & Baeza, 1989)

Sinônimo: *Neobrachiella anisotremi* Castro & Baeza, 1989

**Chile** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, Ilha Santa Maria, Antofagasta (Castro & Baeza 1989).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, Chorrillos, Lima (Iannacone & Alvarino 2009).

***P. amphipacifica*** (Ho, 1982)

Sinônimo: *Neobrachiella amphipacifica* Ho, 1982

**Argentina** – *Cottunculus granulatus*, brânquias, Patagônia (Cantatore *et al.* 2012).

***P. annulata*** (Markevich, 1940)

Sinônimo: *Brachiella annulata* Markevich, 1940

**Equador** – Macrurídeos de grande profundidade, câmara branquial, Ilhas Galápagos, (Ho 1975).

***Parabrachiella appendiculata*** (Krøyer, 1863)

Sinônimo: *Neobrachiella appendiculata* (Kroyer, 1863)

**Chile** – Valparaíso (Basset-Smith 1899).

***P. auriculata*** (Castro & Baeza, 1987)

Sinônimo: *Neobrachiella auriculata* Castro & Baeza, 1987

**Chile** – *Cilus gilberti*, *Sciaena deliciosa*, brânquias, Antofagasta (Atria 1977; Castro & Baeza 1987).

***P. chevreuxii*** (van Beneden, 1891)

Sinônimos: *Brachiella chevreuxi* (van Beneden, 1891), *Brachiella sciaena* Wilson, 1920, *Neobrachiella chevreuxi* (van Beneden, 1891)

**Argentina** – *Micropogonias furnieri*, brânquias (Sardella *et al.* 1995).

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, *Paralonchurus brasiliensis*, face interna do opérculo, brânquias, Rio de Janeiro (Luque & Farfán 1990; Rohde *et al.* 1995; Alves & Luque 2000; Alves & Luque 1999, 2000, 2001; Ribeiro *et al.* 2002; Luque *et al.* 2003), *M. furnieri*, brânquias, Fortaleza, Ilhéus, Pedra da Guaratiba (RJ), Florianópolis, Rio Grande do Sul (Luque *et al.* 2010)

**Chile** – *Paralonchurus peruanus*, brânquias, Arica (Castro & Baeza 1986).

**Peru** – *Paralonchurus peruanus*, brânquias, Chorrillos, Callao (Luque 1996; Oliva & Luque 1998).

***P. dispar*** (Castro & Baeza, 1987)

Sinônimo: *Neobrachiella dispar* Castro & Baeza, 1987

**Chile** – *Cilus gilberti* (= *Sciaena gilberti*), nadadeira dorsal, Antofagasta (Castro & Baeza 1987).

***P. exilis*** (Shiino, 1956)

Sinônimos: *Brachiella exilis* (Shiino, 1956), *Epibrachiella exilis* (Shiino, 1956), *Eubrachiella exilis* (Shiino, 1956), *Neobrachiella exilis* (Shiino, 1956)

**Brasil** – *Mugil platanus*, nadadeiras, Rio de Janeiro (Knoff *et al.* 1994, 1997; Ho 1998).

**Chile** – *Mugil cephalus*, nadadeiras dorsal e peitorais, Ilha Santa Maria, Antofagasta (Castro & Baeza 1986).

***P. fasciata*** (Castro & Baeza, 1987)

Sinônimo: *Neobrachiella fasciata* Castro & Baeza, 1987

**Chile** – *Cheilotrema fasciatum* (= *Sciaena fasciata*), brânquias, Antofagasta (Castro & Baeza 1987).

**Peru** – *Cheilotrema fasciatum* (= *Sciaena fasciata*), brânquias, Chorrillos, Callao (Luque & Farfán 1990; Luque 1996; Oliva & Luque 1998).

***P. gulosa*** (Wilson, 1915)

Sinônimo: *Brachiella gulosa* Wilson, 1915, *Neobrachiella gulosa* (Wilson, 1915)

**Brasil** – Boxshall & Montú 1997.

***P. insidiosa*** (Heller, 1865)

Sinônimo: *Neobrachiella insidiosa* (Heller, 1865)

**Chile** – *Merluccius australis*, brânquias, Ilha Guafo (González & Carvajal 1994).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, brânquias, Ventanilla, Callao (in Luque *et al.* 1991; Cero *et al.* 2014).

***P. insidiosa f. lageniformis*** (Szidat, 1955)

**Brasil** – *Merluccius hubbsi*, brânquias, Rio de Janeiro (Luque & Tavares 2007).

**Argentina** – *Merluccius hubbsi*, brânquias, zona comum de pesca entre Argentina e Uruguai (Etchegoin & Sardella 1990; Sardella & Timi 1996).

**Chile** – *Merluccius australis*, brânquias, mar do Chile, ilha Guafo (Fernández 1985; George-Nascimento & Arancibia 1994; MacKenzie & Longshaw 1995).

**U.K.** – *Merluccius hubbsi*, brânquias, Ilhas Falkland (MacKenzie & Longshaw 1995).

**Uruguai** – *Merluccius hubbsi*, brânquias, zona comum de pesca entre Uruguai e Argentina (Etchegoin & Sardella 1990; Sardella & Timi 1996).

***P. insidiosa f. pacifica*** (Kabata, 1979)

Sinônimo: *Neobrachiella insidiosa f. pacifica*.

**Chile** – *Merluccius gayi gayi*, brânquias, Callao, Coquimbo, San Antonio, Talcahuano, Puerto Montt (Oliva & Ballón 2002).

**Peru** – *Merluccius gayi peruanus*, brânquias, Callao (Chero *et al.* 2014).

***P. menticirrho*** (Oliva & Luque, 1998)

Sinônimo: *Neobrachiella menticirrhus* Oliva & Luque, 1998

**Peru** – *Menticirrhus ophicephalus*, brânquias, Chorrillos, Callao (Luque 1996; Oliva & Luque 1998).

***P. oralis*** (Castro & Baeza, 1987)Sinônimo: *Neobrachiella oralis* Castro & Baeza, 1987**Chile** – *Cilus gilberti* (= *Sciaena gilberti*), *Sciaena deliciosa*, boca e câmara branquial, Antofagasta (Castro & Baeza 1987).**Peru** – *Sciaena deliciosa*, brânquias, Chorrillos (Luque & Farfán 1990; in Luque *et al.* 1991; Luque 1996; Oliva & Luque 1998).***P. paralichthyos*** (Castro & Baeza, 1986)Sinônimo: *Neobrachiella paralichthyos* Castro & Baeza, 1986**Chile** – *Paralichthys adpersus*, brânquias, Antofagasta, Bahia de Concepción, *Paralichthys microps*, Bahia de Concepción (Castro & Baeza 1986; Riffo 1995).**Peru** – *Paralichthys adpersus*, boca, brânquias, Chorrillos (Oliva *et al.* 1996; in Luque *et al.* 1991).***P. spinicephala*** (Ringuelet, 1945)Sinônimos: *Brachiella spinicephala* Ringuelet, 1945; *Neobrachiella spinicephala* Ringuelet, 1945.**Argentina** – *Pinguipes brasilianus* (= *Pinguipes fasciatus*), nadadeira peitoral, Mar del Plata (Ringuelet 1945), lábios, margens do opérculo, base de nadadeiras peitorais ou pélvicas, Villa Geselt, Miramar, Puerto Lobos, Baía Cracker (Timi *et al.* 2010).***Parabrachiella* sp.****Chile** – *Cilus gilberti*, *Macruronus magellanicus*, brânquias, Talcahuano (Garcías *et al.* 2001; Oliva 2001).***P. spinicephala*** (Ringuelet, 1945)Sinônimos: *Brachiella spinicephala* (Ringuelet, 1945), *Neobrachiella spinicephala* (Ringuelet, 1945)**Argentina** – *Pinguipes brasilianus* (= *Pinguipes fasciatus*), nadadeira peitoral, Mar del Plata (Ringuelet 1945).***Pseudocharopinoides myliobatidos*** Castro & Baeza, 1987**Chile** – *Myliobatis chilensis*, narinas, Antofagasta (Castro & Baeza 1987).**Peru** – *Myliobatis chilensis*, narinas, Chorrillos, Lima (Luque & Farfán 1991).***Pseudocharopinus narcinai*** Pillai, 1962**Peru** – *Myliobatis chilensis*, espiráculos, Chorrillos, Lima (Luque & Farfán 1991).***Pseudolernaepoda caudocapta*** Castro & Baeza, 1986**Chile** – *Triakis maculata*, cloaca, Ilha Santa Maria (Castro & Baeza 1986).***Thysanote lobiventris*** (Heller, 1865)Sinônimo: *Brachiella lobiventris* (Heller, 1865)**Brasil** – *Rypticus saponaceus*, paredes da boca e câmara branquial, costa sudoeste (Heller 1865; Ho 1998).

**Família Lernanthropidae** Kabata, 1979***Lernanthropinus trachuri*** (Brian, 1903)Sinônimo: *Lernanthropus trachuri* (Brian, 1903)**Argentina** – *Trachurus lathami*, brânquias, Villa Gesell, Miramar (Braicovich *et al.* 2012).**Brasil** – *Trachurus lathami*, brânquias, Cabo Frio, Rio de Janeiro (Braicovich *et al.* 2012; Luz *et al.* 2012).**Chile** – *Seriolella violacea*, *Trachurus murphyi*, brânquias, Antofagasta, Arica, Iquique, Coquimbo, Talcahuano (Castro & Baeza 1985; George-Nascimento & Arancibia 1992; Oliva 1999), *Trachurus murphyi* (= *Trachurus symmetricus murphyi*), Caleta Constitucion, Iquique, Caldera, Coquimbo, San Antonio, Talcahuano, Valdivia (Oliva 1994; George-Nascimento 2000).**Peru** – *Seriolella violacea*, filamentos branquiais, Chorrillos, Callao (Luque *et al.* 1989; Jara & Días-Limay 1995; Iannacone 2003), *Trachurus murphyi*, Paita, Callao (Oliva 1999).***Lernanthropus antofagastensis*** Castro & Baeza, 1985**Chile** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, Antofagasta (Castro & Baeza 1985).**Peru** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, Chorrillos, Lima (Luque *et al.* 1989; Jara & Días-Limay 1995; Iannacone & Alvaríño 2009).***L. atrox*** Heller, 1865**Brasil** – *Pagrus pagrus*, Rio de Janeiro (Luque 1996; Boxshall & Montú 1997).***L. belones*** Krøyer, 1863**Brasil** – *Strongylura marina*, *S. timucu*, brânquias, Rio de Janeiro (Cressey & Collette 1970).***L. bifidus*** Pearse, 1951**Venezuela** – *Lutjanus analis*, base dos filamentos branquiais, Litoral Metropolitano, Ocumare (Lagarde 1989).***L. caudatus*** Wilson, 1922**Argentina** – *Pagrus pagrus*, brânquias, Mar del Plata (Cantatore *et al.* 2005, 2012).**Brasil** – *Pagrus pagrus*, brânquias, Rio de Janeiro (Paraguassú *et al.* 2002; Luque & Paraguassú 2003).***L. cornutus*** Kirtisinghe, 1937**Brasil** – *Strongylura timucu*, brânquias, Rio de Janeiro (Cressey & Collette 1970).***L. cynoscicola*** Timi & Etchegoin, 1996**Argentina** – *Cynoscion guatucupa*, *C. striatus*, brânquias, Mar del Plata, Bahía Blanca, (Timi & Etchegoin 1996; Timi 2003; Timi & Lanfranchi 2006).**Brasil** – *Cynoscion guatucupa*, brânquias, Rio de Janeiro (Sabas & Luque 2003; Timi *et al.* 2005).**Uruguai** – *Cynoscion guatucupa*, brânquias (Timi 2003).



*L. giganteus* Krøyer, 1863

**Brasil** – *Caranx hippos*, *C. latus*, brânquias, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 2000; Luque & Alves 2001), *Caranx hippos* (= *Caranx carangus*), brânquias (Boxshall & Montú 1997).

**Venezuela** – *Caranx hippos*, filamentos branquiais, Ocumare (Lagarde 1989).

*L. gisleri* van Beneden, 1832

**Brasil** – *Centropomus undecimalis*, brânquias, Rio de Janeiro (Tavares & Luque 2004).

*L. guacolda* Villalba & Fernández, 1984

**Chile** – *Sciaena deliciosa*, brânquias, Baía de Concépcion (Villalba & Fernández 1984).

*L. huamani* Luque & Farfán, 1990

**Peru** – *Mentichirrus ophicephalus*, *Sciaena deliciosa*, *Stellifer minor*, brânquias, Chorrillos, Callao, Lima (Luque & Farfán 1990; Luque 1996; Oliva & Luque 1998; Iannacone *et al.* 2010).

*L. kroyeri* van Beneden, 1851

**Venezuela** – *Caranx hippos*, brânquias, Santa Cruz e Carupáno (Boada *et al.* 2012), *Lutjanus griseus*, filamentos branquiais, Los Roques, Litoral Metropolitano, Golfo Triste, Chuspa (Lagarde 1989).

*L. leydi* Wilson, 1922

**Argentina** – *Umbrina canosai*, brânquias, Mar del Plata (Cantatore *et al.* 2012).

**Brasil** – *Umbrina canosai*, brânquias, Rio de Janeiro (Luque & Paraguassú 2003).

*L. nobilis* Heller, 1865

**Brasil** – *Pomatomus saltatrix*, brânquias, costa sudoeste (Heller 1865; Boxshall & Montú 1997).

*L. obscurus* Wilson, 1913

**Venezuela** – *Ocyurus chrysurus*, base dos filamentos branquiais, Los Roques (Lagarde 1989).

*L. pacificus* Oliva & Durán, 1982

**Peru** – *Cilus gilberti* (= *Sciaena gilberti*), brânquias, Chorrillos, Lima (Cero *et al.* 2014), *C. gilberti* (= *Sciaena gilberti*), brânquias, Callao (Oliva & Durán 1982; Jara-Campos & Días-Limay 1995), *Mugil cephalus*, brânquias, Salaverry, Paita (Vasquez-Ruiz & Jara-Campos 2012).

**Chile** – *Cilus gilberti* (= *Sciaena gilberti*) brânquias, Talcahuano (Garcías *et al.* 2001).

*L. pagodus* Krøyer, 1863

**Brasil** – *Equetus lanceolatus*, brânquias, costa sudoeste (Krøyer 1863; Boxshal & Montú 1997; Ho 1998).

*L. paralonchuri* Luque, Bruno & Covarrubias, 1989

**Brasil** – *Equetus lanceolatus* (= *Eques balteatus*), brânquias (Ho 1998), *Pomatomus saltatrix* (= *Themnodon saltator*) (Ho 1998).

**Peru** – *Cynoscion analis*, *Paralonchurus peruanus*, brânquias, Chorrillos, Callao (Luque *et al.* 1989; Luque 1996; Oliva & Luque 1998; Iannacone *et al.* 2001).

***L. pomatomi*** Rathbun, 1888

**Brasil** – *Pomatomus saltatrix* (= *Pomatomus saltator*), brânquias, Rio de Janeiro (Rego *et al.* 1983; Luque & Chaves 1999).

***L. pupa*** (Burmeister, 1833)

**Brasil** – *Chaetodipterus faber*, *Lobotes surinamensis*, *Platax* sp., brânquias, Rio de Janeiro (Burmeister 1835; Boxshall & Montú 1997; Ho 1998; Cezar & Luque 1999).

***L. rathbuni*** Wilson, 1922

**Brasil** – *Haemulon steindachneri*, *Orthopristis ruber*, *Pomadasys corvinaeformis*, brânquias, Baía Sepetiba, Rio de Janeiro, Rio Grande do Norte (Luque & Takemoto 1996; Luque *et al.* 1996; Ho 1998; Cavalcanti *et al.* 2004, 2006).

**Venezuela** – *Lutjanus griseus*, brânquias, Ilha Margarita (Fuentes Zambrano *et al.* 2003).

***L. spiculatus*** Wilson, 1913

**Venezuela** – *Lutjanus synagris*, filamentos branquiais, Ocumare, Los Roques (Lagarde 1989).

***L. tylosuri*** (Richiardi, 1880)

**Brasil** – *Ablennes hians*, *Tylosurus acus acus*, brânquias, Rio de Janeiro (Cressey & Collette 1970; Tavares *et al.* 2004).

**Peru** – *Ablennes hians*, *Strongylura exilis*, filamentos branquiais, Cabo Blanco (in Luque *et al.* 1991).

***Lernanthropus*** sp.

**Brasil** – *Lutjanus synagris*, brânquias, Rio Grande do Norte (Santos Cavalcanti 2013), *Sarda sarda*, brânquias, Rio de Janeiro (Alves & Luque 2006).

**Chile** – *Scorpiis chilensis*, Arquipélago Juan Fernández (Wilson 1921; Atria 1977).

**Peru** – *Cynoscion analis*, *Trachinotus paitensis*, brânquias, Zona Norte (Jara & Días-Limay 1995).

**Venezuela** – *Seriola rivoliana*, brânquias, Litoral Metropolitano (Lagarde 1989).

***Sagum texanus*** Pearse, 1952

Sinônimo: *Pseudolernanthropus texanus* (Pearse, 1952)

**Venezuela** – *Lachnolaimus maximus*, base dos filamentos branquiais, Litoral Metropolitano (Lagarde 1989).

## **Família Pandaridae** Milne Edwards, 1840

***Achtheinus oblongus*** Wilson, 1908

Sinônimo: *Perissopus oblongus* (Wilson, 1908)

**Argentina** – *Mustellus schmitti*, bordo das nadadeiras pélvicas, peitorais, dorsal e anal, Mar del Plata (Etchegoin & Ivanov 1999).

**Brasil** – *Mustelus schmitti*, tegumento, Rio Grande do Sul (Luque *et al.* 1998).

**Peru** – *Prionace glauca*, tegumento, Chorrillos, Lima (Luque & Farfán 1991).

**A. pinguis** Wilson, 1912

Sinônimos: *Achtheinus platensis* Thomsen, 1949; *A. galeorhini* Yamaguti, 1936 (= *Perissopus galeorhini*); *A. impenderus* Shen & Wuang, 1959; *A. intermedius* (Kurts, 1914) – para outros sinônimos ver Izawa 2010, Etchegoin *et al.* 2011, Walter 2014.

**Argentina** – *Mustelus manazo* (= *Galeorhinus manazo*), *M. schmitti* (= *Galeorhinus manazo*), nadadeiras pélvicas, peitorais, caudal e dorsais, Mar del Plata, Puerto Quequên, Buenos Aires (Etchegoin *et al.* 2011).

**Uruguai** – Atlântico sudoeste (Thomsen 1949).

**Dinematura affinis** Thomsen, 1949

**Uruguai** – *Cetorhinus maximus*, boca, Porto de Paloma (Thomsen 1949).

**D. discrepans** Cressey, 1977

*Alopias superciliosus*, tegumento, Oceano Pacífico (0°38'N, 124°23'W) (Cressey 1977).

**Dinemoura latifolia** (Steenstrup & Lütken, 1861)

Sinônimo: *Dinematura latifolia* Steenstrup & Lütken, 1861

**Brasil** – *Carcharhinus* sp., *Isurus oxyrinchus*, tegumento, Rio Grande do Sul (Montú 1982, 1996).

**Chile** – *Isurus oxyrinchus*, tegumento, para locais de pesca ver coordenadas em Cressey 1968.

**Peru** – *Isurus oxyrinchus*, tegumento, para locais de pesca ver coordenadas em Cressey 1968.

**D. producta** (Müller, 1785)

Sinônimos: *Caligus productus* Müller, 1875; *Dinematura affinis* Thomsen, 1949; para outros sinônimos ver Ho *et al.* 2013

**Chile** – *Isurus oxyrinchus*, nadadeiras principalmente dorsal e peitoral, para locais de pesca ver coordenadas em Cressey 1968.

**Peru** – *Isurus oxyrinchus*, nadadeiras principalmente dorsal e peitoral, para locais de pesca ver coordenadas em Cressey 1968.

**Uruguai** – *Cetorhinus maximus*, boca, Porto de Paloma (Thompsen 1949).

**Echthrogaleus coleoptratus** (Guérin-Méneville, 1837)

Sinônimo: *Dinematura coleoptrata* Guérin-Méneville, 1837; para outros sinônimos ver Walter & Boxshall 2013

**Brasil** – *Prionace glauca*, tegumento, Rio Grande do Sul, Rio de Janeiro (Montú 1996; Luque *et al.* 1998).

**Chile** – *Prionace glauca*, tegumento, Valparaíso (Stuardo & Faguetti 1961).

**E. denticulatus** Smith, 1873

**Chile** – *Isurus oxyrinchus*, tegumento; para locais de pesca ver coordenadas em Cressey 1968; *Alopias vulpinus*, tegumento; para coordenadas de locais de pesca ver Cressey, 1967, 1968.

**Peru** – *Isurus oxyrinchus*, tegumento; para locais de pesca ver coordenadas em Cressey 1968; *Alopias vulpinus*, tegumento; para coordenadas de locais de pesca ver Cressey, 1967, 1968.

***Euryphorus nordmanni*** Milne Edwards, 1840

**Brasil** – *Coryphaena hippurus*, brânquias, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 1998; Marques & Alves 2011).

***Gangliopus pyriformis*** Gerstaecker, 1854

**Chile** – *Isurus oxyrinchus*, boca, arcos branquiais, local de captura 33° 02' S, 77° 02' W, (Cressey 1968).

***Nessipus crypturus*** Heller, 1868

*Carcharinus galapagensis*, tegumento; para coordenadas de locais de pesca ver Cressey 1967.

***N. orientalis*** Heller, 1865

Sinônimo: *Nessipus ornatus* Thomsen, 1949

**Argentina** – *Mustellus schmitti*, boca, Mar del Plata (Etchegoin & Ivanov 1999).

**Brasil** – *Prionace glauca*, tegumento, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 1998).

**Uruguai** – *Mustelus schmitti* (Thomsen 1949).

***Pandarus bicolor*** Leach, 1816

**Brasil** – *Carcharhinus signatus*, tegumento, Rio Grande do Sul (Montú 1996).

***P. cranchii*** Leach, 1819

**Brasil** – *Sphyrna lewini*, tegumento, Rio de Janeiro (Luque *et al.* 1998).

*Carcharinus falciformis* (= *Carcharinus malpeloensis*), tegumento, coordenadas de pesca 90° 42' N, 85° 46' W; *C. galapagensis*, tegumento, coordenadas de pesca 14° N, 98° 28' W (Cressey 1967).

***P. floridanus*** Cressey, 1967

**Brasil** – *Prionace glauca*, tegumento, Santa Catarina (Luque & Tavares 2007).

***P. katoi*** Cressey, 1967

**Chile** – *Isurus oxyrinchus*, boca, arcos branquiais, costa oeste da América do Sul, para coordenadas de locais de pesca ver Cressey 1968.

***P. satyrus*** Dana, 1852

**Brasil** – *Prionace glauca*, tegumento, Santa Catarina (Luque & Tavares 2007).

**Chile** – *Isurus oxyrinchus*, brânquias, tegumento, costa oeste da América do Sul; para coordenadas de locais de pesca ver Cressey 1968.

***P. sinuatus*** Say, 1817

**Brasil** – *Carcharhinus limbatus* (= *Eulamia lombata*), tegumento, São Paulo (Carvalho 1940, 1951).

***P. smithii*** Rathbun, 1886

Sinônimo: *P. marcusii* Carvalho, 1951

**Brasil** – *Carcharhinus limbatus*, *Sphyrna zygaena*, tegumento, São Paulo (Carvalho 1940), *Carcharhinus limbatus* (= *Eulamia lombata*), São Paulo (Carvalho 1951).

***P. zygaenae*** Brady, 1883

*Sphyrna zygaena*, tegumento, costa do Pacífico, coordenadas de locais de pesca 18° 31' N, 109° 34' W (Cressey 1977).

***Pagina tunica*** Cressey, 1964

**Chile** – *Alopias superciliosus*, tegumento, oceano Pacífico; para coordenadas de locais de pesca ver Cressey 1967.

***Perissopus armatus*** (Dana, 1852)

**Brasil** – *Mustelus mustelus*, tegumento, Rio de Janeiro (Dana 1852).

***P. dentatus*** Steenstrup & Lütken, 1861

Sinônimo: *P. communis* Rathbun, 1887

**Brasil** – *Carcharhinus limbatus*, tegumento, São Paulo, Rio de Janeiro (Carvalho 1940; Luque *et al.* 1998).

***Phyllothereus cornutus*** (Milne-Edwards, 1840)

**Chile** – *Isurus oxyrinchus*, boca e brânquias, costa oeste da América do Sul; para coordenadas dos locais de pesca ver Cressey.

**Família Penellidae** Burmeister, 1834

***Cardiodectes rubosus*** Leigh-Sharpe, 1934

**Colômbia** – *Harengula clupeola*, opérculo, Laguito, Cartagena (Williams *et al.* 1994).

***Haemobaphes parvus*** (Wilson, 1917)

Sinônimo: *Colliprampus parvus* Wilson, 1917

**Colômbia** – *Jenkinsia lamprotaenia*, brânquias, Ilha do Rosário (Williams *et al.* 1994).

***Lernaenicus abdominalis*** (Milne Edwards, 1840)

**Chile** – Valparaíso. Nota: provavelmente não pertence ao gênero *Lernaenicus* (cf. Kabata 1969).

***L. longiventris*** Wilson, 1917

**Brasil** – *Atherinella brasiliensis*, *Atherinella brasiliensis* (= *Xenomelanirus brasiliensis*), *Mugil platanus*, *M. trichodon*, *Mugil* sp., *Scomberomorus brasiliensis*, *S. maculatus*, tegumento, brânquias, globo ocular, Rio de Janeiro, Cananéia, Santos, Ilha de Itamaracá (Carvalho 1951, 1953, 1957; Knoff & Boeger 1994; Knoff *et al.* 1997; Fonseca *et al.* 2000).

*Lernaeenicus* sp.

**Brasil** – *Selene setapinnis*, brânquias, Rio de Janeiro (Cordeiro & Luque 2004).

*Lernaeocera* sp.

**Brasil** – *Pagrus pagrus*, *Priacanthus arenatus*, brânquias, Rio de Janeiro (Paraguassú *et al.* 2002; Tavares *et al.* 2001).

*Lernaeolophus striatus* Wilson, 1913

**Colômbia** – *Caranx hippos*, boca, Cartagena das Índias (Alvaréz-Léon & Overstreet, 2001).

**Brasil** – *Lutjanus synagris*, boca, Rio Grande do Norte (Santos Cavalcanti *et al.* 2013).

*Metapeniculus antofagastensis* Castro & Baeza, 1985

**Chile** – *Anisotremus scapularis*, *Cirella laeviformis* (= *Doydixodon laeviformis*), nadadeiras caudal, dorsal, peitorais e ventrais, Antofagasta (Castro & Baeza 1985).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, nadadeiras dorsal e peitoral, Chorrillos, Lima (Castro & Baeza 1985; Iannacone & Alvariano 2009).

*M. haemuloni* (Alexander, 1983)

**Brasil** – *Haemulon steindachneri*, nadadeiras, São Paulo (Alexander 1983).

*Penella filosa* Linnaeus, 1758

**Brasil** – *Mola mola*, tegumento, São Paulo (Carvalho 1951).

*Penella* c.f. *filosa* Wilson

**Brasil** – *Mola mola*, tegumento (Carvalho 1951).

**Chile** – *Mola ramsayi*, tegumento, Zapallar (Atria 1967).

*Penella* sp.

**Brasil** – *Coryphaena hippurus*, brânquias, Rio de Janeiro (Marques & Alves 2011).

**Chile** – *Cypselurus* sp., embebidos nos tecidos da nadadeira dorsal ou completamente imersos na cavidade visceral, Antofagasta (Castro & Baeza 1986).

*Peniculus fissipes* Wilson, 1917

Sinônimo: *P. fistula* (de acordo com Kabata & Wilkes 1971).

**Chile** – *Cheilodactylus variegatus*, nadadeiras, Baía Laredo, Estreito de Magalhães (Wilson 1917; Atria 1977).

*P. fistula* von Nordman, 1832

**Chile** – *Prolatilus jugularis*, Puerto Montt (Sepúlveda *et al.* 2004).

*Peniculus* sp.

**Argentina** – *Odontesthes smitti*, nadadeiras peitorais e dorsais, Guelfo Nuevo (Carballo & Etchegoin 2005).

**Chile** – *Eleginops maclovinus*, *Cheilotrema fasciatum* (= *Sciaena fasciata*), *Hemilutjanus macrophthalmus*, *Pinguipes chilensis*, Antofagasta (Castro & Baeza 1989).

***Phrixocephalus* sp.**

**Chile** – *Parapercis chilensis* (= *Mugiloides chilensis*), Golfo de Penas (Atria 1977).

***Phrixocephalus scarcelli*** (Brian, 1944)

**Chile** – *Merluccius gayi*, sul do Chile (Brian, 1944).

**U.K.** – Ilhas Falkland (Boxshall 1989).

***P. triangularis*** Wilson, 1923

**Chile** – Terra do Fogo (registro duvidoso de acordo com Boxshall 1989).

***Sarcotretes scopeli*** Jungersen, 1911

**U.K.** – *Protomyctophum choriodon*, tegumento, Ilhas Falkland (Cherel & Boxhall 2004).

***Trifur tortuosus*** Wilson, 1917

Sinônimos: *L. tricerastes* Stuardo & Fagetti, 1961; *Trifur puntaniger* Thomé, 1963; *Trifur merluccii* Talice, 1937

**Argentina** – *Pinguipes brasilianus* (= *Pinguipes fasciatus*), *Merluccius hubbsi*, *Salilota australis*, Baía de Otter, Villa Geselt, Miramar, Puerto Lobos, Baía Cracker, Mar del Plata (Ringuelet 1947; Timi *et al.* 2010), *Merluccius hubbsi*, tegumento, zona comum de pesca entre Argentina e Uruguai (Sardella & Timi 1996).

**Brasil** – *Merluccius hubbsi*, tegumento, Rio Grande do Sul, Brasil (Boxshall & Montú 1997).

**Chile** – *Labrisomus philippii*, *Merluccius australis*, *Merluccius gayi gayi*, *M. gayi*, *Salilota australis*, *Sebastes oculatus*, tegumento, Antofagasta, San Antonio, Talcahuano, Sul do Chile, Valparaíso, Ilha Guafo (Stuardo & Faguetti 1961; Thomé 1963; Atria 1977; Oliva 1982; Fernández 1985; George-Nascimento & Arancibia 1994; González & Carvajal 1994; MacKenzie & Longshaw 1995; George-Nascimento 1996; Oliva & Ballón 2002; Oliva & González 2004), *Merluccius australis*, Undécima e Duodécima zonas de pesca (George-Nascimento & Arancibia 1994), *Gobiesox marmoratus*, El Tabo, Las Cruces, Chile (Muñoz 2014).

**U.K.** – *Merluccius australis*, Undécima e Duodécima zonas de pesca, Ilhas Falkland (George-Nascimento & Arancibia 1994).

**Uruguai** – *Merluccius hubbsi* (Ringuelet 1947; Thomsen 1949; Thome 1963), zona comum de pesca entre Argentina e Uruguai (Sardella & Timi 1996).

***Trifur* sp.**

**Chile** – *Sebastes oculatus*, tegumento, músculo, brânquias, face interna do opérculo, Antofagasta, Taltal (Castro & Baeza 1986; Balboa & George-Nascimento 1998; González & Poulin 2005), *Scartichthys gigas*, *S. viridis*, Piedra bonita, Los Verdes, Las Pizarras, norte do país (Flores & George-Nascimento 2009; Díaz & Muñoz 2010), *Sebastes capensis*, *Careproctus continentalis* (= *Helicolenus continentalis*?), Talcahuano (Balboa & George Nascimento 1998), *S. capensis*, Antofagasta, Valdivia, Fiorde Aysén (González & Moreno 2005).

**Peru** – *Sebastes capensis*, Iquique (González & Moreno 2005).

**Família Pseudocycnidae Wilson, 1922**

*Cybicola buccata* (Wilson, 1922)

**Brasil** – *Scomberomorus brasiliensis*, *S. cavalla*, *S. concolor*, *S. regalis*, brânquias, Rio de Janeiro (Cressey & Cressey 1980; Alves & Luque 2006).

**Colômbia** – *Scomberomorus maculatus*, brânquias (in Luque *et al.* 1991).

**Peru** – *Scomberomorus maculatus*, brânquias, Tumbes (in Luque *et al.* 1991).

*Pseudocycnoides* sp.

**Venezuela** – *Scomberomorus cavalla*, *S. maculatus*, base dos filamentos branquiais, Litoral Metropolitano, *Lutjanus griseus*, filamentos branquiais, Litoral Metropolitano, Golfo Triste, Los Roques, *L. mahogoni*, filamentos branquiais, Chuspa (Lagarde 1989).

*Pseudocycnus appendiculatus* (Heller, 1865)

**Brasil** – *Euthynnus alleteratus* (= *Gymnosarda alleterata*), *Katsuwonus pelamis*, brânquias, Rio de Janeiro, São Paulo (Carvalho 1950; Alves & Luque 2006).

**Chile** – *Thunnus alalunga*, brânquias, Valparaíso (Stuardo & Faguetti 1961), *Thunnus albacares*, brânquias, Arquipélago Juan Fernández (Cressey & Cressey 1980).

**Peru** – *Thunnus albacares*, brânquias, Tumbes, Perú (in Luque *et al.* 1991).

**Família Sphyriidae Wilson, 1919**

*Lophoura unilobulata* Castro & González, 2009

**Chile** – *Nezumia pulchella*, musculatura lateral junto às nadadeiras peitorais ou dorsal, entre Taltal e Coquimbo (Castro & González 2009).

*Paeon triakis* Castro, 2001

**Chile** – *Mustelus mento*, *Triakis maculata*, câmara branquial, Antofagasta (Castro 2001).

*Sphyrion laevigatum* (Quoy & Gaimard, 1824)

Sinônimo: *Sphyrion kingi* Cunningham, 1871

**Argentina** – *Genypterus blacodes*, tegumento, zona comum de pesca Argentina-Uruguai, norte e sul da Patagônia, Ilha Escondida, *Genypterus brasiliensis*, tegumento, Golfo San Juan (Sardella & Timi 1998).

**Chile** – *Genypterus blacodes*, *Merluccius australis*, tegumento, Península de Taitao (Atria 1977; Marques 1985; Riffo 1994), *Genypterus chilensis* (= *Genypterus reedi*), *Merluccius australis* (= *Merluccius polylepis*), boca Guafo, Ilha Grande de Chiloè (Atria 1977).

**U.K.** – *Genypterus blacodes*, tegumento, Ilhas Falkland (Brickle *et al.* 2003).

*S. lumpi* Krøyer, 1845

**Brasil** – *Coelorinchus marinii*, musculatura, talude continental, sul do país (Alves *et al.* 2013).

**Família Trebiidae Wilson, 1905**

*Trebius akajeii* Shiino, 1954

**Chile** – *Myliobatis chilensis*, costa norte (Faguetti & Stuardo 1961; Atria 1977; Marques 1985).



*T. latifurcatus* (Wilson, 1921)

Peru – *Myliobatis chilensis*, brânquias, Chorrillos, Lima (Luque & Farfán 1991).

**Classe Malacostraca** Latreille, 1802

**Sub-Classe Eumalacostraca** Grobben, 1892

**Ordem Isopoda** Latreille, 1817

**Família Aegidae** White, 1850

*Rocinela signata* Schiodte & Meinert, 1879

**Brasil** – *Lutjanus synagris*, *L. analis*, *Mullus argentinae*, *Scomberomorus brasiliensis*, *Sparisoma frondosum*, boca, câmara branquial, Alagoas, Maranhão, Ceará, Bahia, Espírito Santo, Santa Catarina, Rio Grande do Norte, Pernambuco, Rio de Janeiro, São Paulo (Moreira 1972, 1977; Brasil-Lima 1986, 1988; Luque *et al.* 2002; Lima *et al.* 2005; Cavalcanti *et al.* 2012, 2013; Hermida *et al.*, 2014).

**Colômbia** – *Dasyatis americana*, *D. guttata*, espiráculos, Bocachica, Cartagena (Williams *et al.* 1994).

**Venezuela** – *Dasyatis guttata*, *Haemulon aurolineatum*, *H. steindachneri*, *Haemulon* sp., *Heteropriacanthus cruentatus*, *Lutjanus analis*, *L. griseus*, *Micropogonias furnieri*, *Orthopristis ruber*, *Rhomboplites aurorubens*, brânquias, tegumento, cavidade bucal, Irapa, Catuaro, Rio Caribe, Carúpano, Cumaná, Sucre, Ilha Margarita, Rio Seco, Golfo Triste, Chuspa, Litoral Metropolitano, Los Roques, Parque Nacional Morrocoy (Lagarde 1989; Bunkley-Williams *et al.* 1998, 2006; Díaz *et al.* 2013).

*Rocinela* sp.

**Chile** – *Sebastes oculatus*, *S. capensis*, Antofagasta, Coquimbo (Oliva & González 2004; González & Moreno 2005; González & Poulin 2005), *Scomber japonicus*, Callao, Antofagasta (Oliva *et al.* 2008).

**Venezuela** – *Hyporthodus flavolimbatus* (= *Epinephelus flavolimbatus*), brânquias, Cumaná, Sucre (Bunkley-Williams *et al.* 2006).

**Família Corallanidae** Hansen, 1890

*Alcyrona krebsii* (Hansen)

**Colômbia** – *Apogon binotatus*, *Scorpaena bergi*, Ilha Mucura e Ensenada Pinocoa (Bunkley-Williams *et al.* 1999).

*Exocorallana berbicensis* Boone, 1919

**Venezuela** – Parque Nacional Morrocoy (Díaz *et al.* 2013).

*E. costata* Lemos de Castro, 1960

**Colômbia** – *Mycteroperca bonaci*, brânquias, Punta Bétin (Bunkley-Williams *et al.* 1999).

*E. tricornis* (Hansen, 1890)

**Colômbia** – *Anisotremus virginicus*, *Dasyatis americana*, *D. guttata*, *Prionotus ophryas*, *Selene vomer*, *Scorpaena plumieri*, espiráculos (dois primeiros hospedeiros), brânquias, Bocachica, Cartagena (Williams *et al.* 1994).

*Tridentella virginiana* (Richardson, 1900)

**Colômbia** – *Mycteroperca bonaci*, narinas, Granata (Bunkley-Williams *et al.* 1999).

### **Família Cymothoidae** Leach, 1814

*Aegathoa* sp.

**Brasil** – *Chloroscombrus chrysurus*, cavidade bucal, entre Cabo de São Tomé e Torres, Rio de Janeiro (Sartor 1986).

*Anilocra abudefdufi* Williams & Williams, 1981

**Colômbia** – *Abudefduf saxatilis*, próximo dos olhos, ilhas do Rosário e Arena (Williams & Williams 1981).

*A. laticauda* Milne Edwards, 1840

**Peru** – Brusca 1981.

**Venezuela** – *Haemulon* sp., boca e superfície interna do opérculo (Lagarde 1989), *Orthopristis ruber*, próximo dos olhos e na boca (Bashirullah 1991).

*A. gigantea* (Herklots, 1870)

**Equador** – Ilhas Galápagos (Williams & Bunkley-Williams 2003).

*A. haemuli* Williams & Williams, 1981

Sinônimo: *Anilocra laticauda* Boone, 1921

**Brasil** – *Paranthias furcifer*, boca, região sub-opercular, Rio de Janeiro (Williams & Williams 1981; Thatcher 2000, 2002).

**Colômbia** – *Mycteroperca bonaci*, *M. rubra*, *Paranthias furcifer*, região sub-ocular, Punta Bétin, Baía de Cinto, Punta Aguja (Bunkley-Williams *et al.* 1999).

**Venezuela** – *Haemulon boschmae*, *H. flavolineatum*, *H. steindachneri*, *Haemulon* sp., *Orthopristis ruber*, região sub-ocular, lado externo da boca, Blanca, Maritas, Catuaro, Sucre, Cumaná, Ilhas Margarita e Cubagua, Punte de Piedras (Williams & Williams 1981; Lagarde 1989; Bunkley-Williams *et al.* 1998, 2006).

*A. cf. haemuli*

**Venezuela** – *Haemulon bonariense*, *Heteropriacanthus cruentatus*, *Orthopristis ruber*, lado externo da boca, Carúpano, Cumaná (Bunkley-Williams *et al.* 2006).

*A. holocentri* Bunkley-Williams, 1991

Sinônimo: *Anilocra laticauda* Menzies & Glyn, 1968

**Argentina** – *Holocentrus adscensionis* (= *Holocentris ascensionis*), região inter-orbital da cabeça, Ponta Sandy, Patagonia, Estreito de Magalhães (Bunkley-Williams 1981).

**A. huacho** Rokitski, 1984

**Peru** – *Auxis thazard* (= *Auxis thazard thazard*), *Cubiceps coeruleus*, tegumento, Cerro Azul, entre Chancay e Huacho (Rokitski 1984).

**A. montti** Thatcher & Blumenfeldt, 2001

**Chile** – *Oncorhynchus kisutch*, *O. mykiss*, boca, câmara branquial (Thatcher & Blumenfeldt 2001; Muñoz & Olmos 2007).

**Ceratothoa carinata** (Bianconi, 1969)

Sinônimo: *Cymothoa catarinensis* Thatcher, Silva, Jost & Souza-Conceição, 2003

**Brasil** – *Menticirrhus littoralis*, boca, Santa Catarina (Thatcher *et al.* 2003).

**Ceratothoa gaudichaudii** (Milne-Edwards, 1840)

Sinônimo: *Meinertia gaudichaudii* (Milne-Edwards, 1840)

**Chile** – *Brama australis*, *Decapterus* sp., *Gasterochisma melampus*, *Oncorhynchus kisutch*, *O. mykiss*, *Polyprion oxigeneios* (= *Polyprion yanezi*), *Salmo salar*, *Squalus acanthias* (= *Squalus fernandinus*), boca, câmara branquial, base dos arcos branquiais, sul do Chile, Ilha Guam, Décima Região (Inostroza *et al.* 1993; Sievers *et al.* 1997), *Sarda chiliensis* (= *Sarda chiliensis chiliensis*), *Scomber japonicus*, Callao, Antofagasta (Oliva *et al.* 2008), *Stromateus stellatus*, *Trachurus murphyi*, boca, câmara branquial, base dos arcos branquiais, Antofagasta (Jaramillo 1977; Brusca 1981; George-Nascimento & Arancibia 1992; Inostroza *et al.* 1993; González & Carvajal 1994; Oliva 1994; Aldana *et al.* 1995; González *et al.* 1997), *Trachurus murphyi*, Arica, Iquique, Antofagasta, Coquimbo, Talcahuano (Oliva 1999), *Trachurus murphyi* (= *Trachurus symmetricus murphyi*), boca, câmara branquial, Caleta Constitucion, Iquique, Talcahuano (George Nascimento & Arancibia 1992; Oliva 1994; Aldana *et al.* 1995).

**Ecuador** – Ilhas Galápagos (Brusca 1981).

**Peru** – *Cynoscion analis*, *Scomber japonicus*, *Stromateus stellatus*, brânquias, região ventral intra-opercular, boca, Chorrillos, Lima, Porto Chicama (Iannacone *et al.* 2001, 2010, 2012; Alvaríño 2008; Cruces *et al.* 2014), *Trachurus murphyi*, Paíta, Callao (Oliva 1999).

**C. trigonocephala** (Leach, 1818)

Sinônimo: *Cymothoa trigonocephala* Leach, 1818

**Chile** – *Trachurus murphyi* (= *Trachurus symmetricus murphyi*), boca, câmara branquial, Iquique, Talcahuano (Aldana *et al.* 1995).

**Ceratothoa** sp.

Sinônimo: *Meinertia* sp.

**Chile** – *Bovichtus chilensis*, *Brama australis*, *Callorhynchus callorhynchus*, *Engraulis ringens*, *Notothenia* c.f. *angustata*, *Paralichthys microps*, *Scomber japonicus*, *Trachurus murphyi* (= *Trachurus symmetricus murphyi*), boca, brânquias, tegumento, Ilhas Santa Maria e Maule, Golfo Arauco, Los Bagres, Chrome, Talcahuano (Fernández *et al.* 1986; Riffo 1990, 1995; George Nascimento 2000; George-Nascimento *et al.* 2002; Muñoz *et al.* 2002), *Trachurus murphyi* (= *Trachurus symmetricus murphyi*), Iquique, Caldena, Coquimbo, Talcahuano, Valdivia (George-Nascimento 2000), *Paralabrax humeralis*, El Fierro, Punta Augamus, Ilha Santa Maria, Baía San José (Henríquez & González 2012).

*Cymothoa brasiliensis* Schioedte & Meinert, 1884

**Brasil** – *Caranx* sp., *Sargus* sp., entre Cabo de São Tomé e Torres (RJ) (Sartor 1986; Thatcher *et al.* 2003).

*C. excisa* Perty, 1833

**Brasil** – *Micropogonias furnieri*, *Orthopristes ruber*, boca e câmara branquial, entre Cabo de São Tomé e Torres (RJ), Santa Catarina (Sartor 1986; Thatcher *et al.* 2003).

**Colômbia** – *Diapterus auratus*, *D. rhombeus*, *Lutjanus analis*, *L. synagris*, *Micropogonias furnieri*, *Ocyurus chrysurus*, *Stellifer venezuelae*, boca, Ilha Bruja, Bocachica, Baía de Portete, Cartagena (Williams *et al.* 1994; Bunckley-Williams *et al.* 1999).

**Venezuela** – *Heteropriacanthus cruentatus*, *Lutjanus analis*, *L. griseus*, boca, Cumaná, Ilha Margarita (Bunkley-Williams *et al.* 1998, 2006).

*C. exigua* Schioedte & Meinert, 1884

**Colômbia** – *Parapsettus panamensis*, língua (Schiodte & Meinert 1884).

**Equador** – em hospedeiros de Lutjanidae, Haemulidae, Sciaenidae, Atherinidae, Golfo de Guayaquil (Williams & Bunkley-Williams 2003).

*C. gerris* Schiödte & Meinert, 1884

**Brasil** – *Eugerres brasilianus*, boca, costa do nordeste (Thatcher *et al.* 2003).

*C. iannuari* Schiödte & Meinert, 1884

**Brasil** – *Priacanthus* sp., boca, Rio de Janeiro (Thatcher *et al.* 2003).

*C. liannae* Sartor & Pires, 1988

**Brasil** – *Chloroscombrus chrysurus*, boca (fêmea) e câmara branquial (macho), entre Cabo de São Tomé e Torres (RJ) (Sartor 1987; Sartor e Pires 1988).

*C. oestrum* (Linnaeus, 1758)

**Brasil** – *Caranx latus*, *Centropomus undecimalis*, *Cephalopholis fulva*, *Oligoplites palometa*, boca, brânquias, Santa Catarina, Pernambuco (Thatcher 2000, 2002; Thatcher *et al.* 2003).

**Colômbia** – *Caranx latus*, *Chloroscombrus chrysurus*, *Elagatis bipinnulata*, boca, baía de Concha (Bunckley-Williams *et al.* 1999).

**Venezuela** – *Caranx hippos*, *Chloroscombrus chrysurus*, *Heteropriacanthus cruentatus*, *Priacanthus arenatus*, boca, Carúpano, Cumaná (Bunkley-Williams *et al.* 1998, 2006).

*C. recifea* Thatcher & Fonseca, 2005

**Brasil** – *Centropomus undecimalis*, *Cephalopholis fulva*, *Oligoplites palometa*, boca, Pernambuco (Thatcher & Fonseca 2005).

*C. spinipalpa* Thatcher, Araújo, Lima & Chellapa, 2007

**Brasil** – *Chloroscombrus chrysurus*, *Mugil curema*, *Oligoplites saurus*, boca, câmara branquial, língua, Rio Grande do Norte (Thatcher *et al.* 2007; Costa *et al.* 2010; Cavalcanti *et al.* 2011).

*Cymothoa* sp.

**Brasil** – *Chloroscombrus chrysurus*, *Genidens barbatus*, *Urophycis brasiliensis*, boca, câmara branquial, Paraná, Santa Catarina, São Paulo (Sartor 1986; Alvez *et al.* 2004).

**Chile** – *Pinguipes chilensis*, boca, sul do país (Riffo & Nuñez 2000).

**Peru** – *Anisotremus scapularis*, brânquias, Chorrillos, Lima (Iannacone & Alvariño 2009).

**Venezuela** – *Orthopristis ruber*, boca, Carúpano (Bunkley-Williams *et al.* 2006).

*Glossobius hemiramphi* Williams & Williams, 1985

**Venezuela** – *Hemirhamphus brasiliensis*, boca, Cumaná (Bunkley-Williams *et al.* 1998).

*G. impressus* Say (1818)

**Brasil** – *Exocoetus* sp., boca, Rio de Janeiro (Thatcher 2000, 2002).

*Kuna insularis* (Williams & Williams, 1985)

**Venezuela** – *Abudefduf saxatilis*, brânquias, Cumaná (Bunkley-Williams *et al.* 1998).

*Livoneca (Lironeca) convexa* (Richardson, 1905)

**Equador** – *Chloroscombrus orqueta*, boca e câmara branquial, do sul da Califórnia até Golfo de Guayaquil (Brusca 1981).

*L. (Lironeca) desterroensis* (Thatcher, Souza-Conceição & Jost, 2003)

**Brasil** – *Cetengraulis edentulus*, brânquias, Santa Catarina, Pará (Thatcher *et al.* 2003; Monfort *et al.* 2009).

*L. (Lironeca) redmanni* (Leach, 1818)

**Brasil** – *Chloroscombrus chrysurus*, *Ctenosciaena gracilicirrhus*, *Cynoscion jamaicensis*, *C. striatus*, *Micropogonias furnieri*, *Orthopristis ruber*, *Scomberomorus brasiliensis*, *Thyrstitops lepidopoides*, *Umbrina canosai*, câmara branquial, entre Cabo de São Tomé e Torres (RJ), Ponta Negra, Rio Grande do Norte (Sartor 1986; Pires-Vanin 1998; Lima *et al.* 2005; Costa & Chellappa 2010).

**Colômbia** – *Scomberomorus brasiliensis*, *S. cavalla*, brânquias, Boca de la Barra, (Kensley & Schote 1989; Williams & Bunkley-Williams 1996).

**Venezuela** – *Scomberomorus brasiliensis*, brânquias, Cumaná (Bunkley-Williams *et al.* 1998).

*L. (Lironeca) splendida* (Sadowsky & Moreira, 1981)

**Brasil** – *Chloroscombrus chrysurus*, *Squalius cubensis*, boca, câmara branquial, São Paulo, Paraná, Santa Catarina, Rio Grande do Sul (Sadowsky & Moreira 1981; Pires-Vanin 1998).

*Livoneca (Lironeca)* sp.

**Brasil** – *Cetengraulis edentulus*, *Eucinostomus argenteus*, *Squalus cubensis*, entre Cabo de São Tomé e Torres (RJ) (Sartor 1986).

**Chile** – *Engraulis ringens*, Baías Mejillones e San Jorge (Chávez *et al.* 2007), Arica, Antofagasta, Caldera, Talcahuano, Coquimbo (Valdivia *et al.* 2007; George-Nascimento & Moscoso 2013).

**Colômbia** – *Haemulon bonariense*, brânquias, Baía Concha (Bunkley-Williams *et al.* 1999).

**Venezuela** – *Diapterus rhombeus*, *Heteropriacanthus cruentatus*, brânquias, Cumaná, Sucre (Bunkley-Williams *et al.* 1998, 2006), *Acanthocybium solandri*, nadadeiras peitorais, Golfo Triste (Lagarde 1989).

***Mothocya arrosor*** Bruce, 1986

**Equador** – *Euleptorhamphus viridis*, câmara branquial, Ilhas Galápagos (Bruce 1986).

***M. bohlkeorum*** Williams & Williams, 1982

**Brasil** – *Odontesthes bonariensis*, câmara branquial, Paraná (Thatcher 2000, 2002).

***M. nana*** (Schiödte & Meinert, 1884)

**Brasil** – câmara branquial, Rio de Janeiro (Thatcher 2000, 2002).

***M. omidaptria*** Bruce, 1986

**Brasil** – *Hyporhamphus unifasciatus*, câmara branquial, Rio de Janeiro (Bruce 1986).

***M. xenobranchia*** Bruce, 1986

**Venezuela** – *Tylosurus crocodilus crocodilus* (= *Tylosurus crocodilus*), câmara branquial, Baía Mochima (Bruce 1986).

***Nerocila acuminata*** Schiödte & Meinert, 1881

**Chile** – *Istiophorus platypterus*, *Kajikia audax* (= *Tetrapterus audax*), *Mugil cephalus* (Brusca 1981).

**Colômbia** – *Euthynnus lineatus* (Brusca 1981).

**Equador** – *Prionotus stephanophrys* (= *Prionotus quiescens*), Ilhas Galápagos (Brusca 1981).

**Peru** – *Cetengraulis mysticetus*, *Mugil cephalus*, *Mycteroperca xenarcha*, *Sphoeroides annulatus* (Brusca 1981).

***N. armata*** Dana, 1853

**Brasil** – *Crenicichla saxatilis*, *Micropogonias furnieri*, *Mustelus canis*, *Pogonias cromis*, boca, câmara branquial, São Paulo, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul (Dana 1853; Moreira 1973; Lemos de Castro & Loyola e Silva 1985; Brasil-Lima & Barros 1998; Pires-Vanin 1998).

***N. californica*** Schiödte & Meinert, 1881

**Equador** – *Diodon holacanthus*, *Scarus compressus*, *Stegastes leucorus*, tegumento, nadadeira caudal, Galápagos, Ilhas Hood e James (Williams & Bunkley-Williams 2003).

***N. fluviatilis*** Schiödte & Meinert, 1881

**Brasil** – Entre Cabo de São Tomé e Torres (RJ) (Sartor 1986).

**Uruguai** – *Micropogonias furnieri* (= *Micropogon opercularis*), *Mustelus canis*, *Pogonias chromis*, Montevideo (Cordero 1937).

**Venezuela** – *Heteropriacanthus cruentatus*, *Priacanthus arenatus*, tegumento, Cumaná, Sucre (Bunkley-Williams *et al.* 2006).

*N. orbignyi* (Guérion-Méneville, 1832)

**Argentina** – *Cynoscion striatus*, *Galeorhinus galeus* (= *Galeus canis*, = *Eugaleus canis*), *Micropogonias furnieri* (= *Micropogon opercularis*), *Odontesthes platensis* (= *Austromenidia platensis*), *Pogonias chromis*, *Stromateus paru*, Mar del Plata (Ringuelet 1947).

### **Família Gnathiidae** Leach, 1814

*Gnathia andrei* Pires, 1996

**Brasil** – Ubatuba (Pires 1996)

*G. beethoveni* Paul & Menzies, 1971

**Colômbia** – Santa Marta (Müller 1986).

**Venezuela** – Fossa de Cariaco (Paul & Menzies 1971).

*G. gonzalezi* Müller, 1988

**Colômbia** – Santa Marta (Müller 1988).

*G. incana* Menzies & George, 1972

**Peru** – Menzies & George 1972.

**Chile** – Menzies & George 1972.

*G. johanna* Monod, 2013

**Venezuela** – Parque Nacional Morrocoy (Días *et al.* 2013).

*G. lacunacapitalis* Menzies & George, 1972

**Peru** – Menzies & George 1972.

**Chile** – Menzies & George 1972.

*G. magdalenensis* Müller, 1988

**Colômbia** – Santa Marta (Müller 1988).

*G. puertoricensis* Menzies & Glynn, 1968

**Venezuela** – Parque Nacional Morrocoy (Días *et al.* 2013).

*G. ricardo* Pires, 1996

**Brasil** – Ubatuba (Pires 1996).

*G. samariensis* Müller, 1988

**Colômbia** – Santa Marta (Müller 1988).

*G. ubatuba* Pires, 1996

**Brasil** – Ubatuba (Pires 1996).

*G. vellosa* Müller, 1988

**Colômbia** – Santa Marta (Müller 1988).

**Venezuela** – Parque Nacional Morrocoy (Días *et al.* 2013).

*G. virginalis* Müller, 1988  
Colômbia – Müller 1988.

**Gnathia** sp. (larva)

**Argentina** – *Sebastes capensis*, Golfo San Jorge (González & Moreno 2005).

**Brasil** – *Anableps anableps*, *Aspistor luniscutis*, *Genidens barbatus*, *Gymnothorax moringa*, *Percophis brasiliensis*, *Pinguipes brasilianus*, *Priacanthus arenatus*, *Prionoctus punctatus*, *Pseudopercis numida*, *P. semifasciata*, *Urophycis brasiliensis* brânquias, Rio de Janeiro, São Paulo, Pará (Bicudo *et al.* 2005; Luque *et al.* 2008; Tavares & Luque 2008), *Micropogonias furnieri*, boca, Fortaleza, Ilhéus, Pedra de Guaratiba (RJ), Florianópolis, Rio de Janeiro, Rio Grande do Sul, Santa Catarina (Luque *et al.* 2010; Pereira *et al.* 2014).

**Chile** – *Helicolenus lengerichi*, *Sebastes capensis*, *S. oculatus*, tegumento, Coquimbo, Valdivia, Antofagasta, Valparaíso, Talcahuano, Fiorde Aysén (González & Acuña 1998; Oliva & González, 2004; González & Moreno 2005; González & Poulin 2005; González & Oliva 2006).

**Colômbia** – *Apogon quadrisquamatus*, *Hyporthodus niveatus* (= *Epinephelus niveatus*), *Scorpaenodes tredecimspinosus*, cabeça, brânquias, focinho, Granate, Santa Maria, Punta Bétin (Bunckley-Williams *et al.* 1999).

**Venezuela** – *Diplectrum radiale*, *Heteropriacanthus cruentatus*, *Lutjanus griseus*, *L. mahogoni*, *Orthopristis ruber*, *Rhomboplites aurorubens*, *Trachinotus carolinus*, boca, brânquias, Cumaná, Carúpano, Rio Caribe, Sucre (Lagarde 1989; Bunckley-Williams *et al.* 2006).

#### Larvas praniza não identificadas de Gnathiidae

**Brasil** – *Amphiaris phrygiatus*, *Anableps anableps*, *Cetengraulis edentulus*, *Conodon nobilis*, *Mugil gaimardianus*, tegumento, Pará (Diniz *et al.* 2008).

**Chile** – *Bovichthys chilensis*, tegumento, Chrome (Muñoz *et al.* 2002).

**U.K.** – *Eleginops maclovinus*, Ilhas Falkland (Brickle & MacKenzie 2007).

#### Bibliografia

Abdallah VD, LJ Luque, DR Alves & AR Paraguassú 2002. Aspectos quantitativos das infrapopulações de metazoários parasitos da cavalinha, *Scomber japonicus* (Osteichthyes: Scombridae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista da Universidade Rural, Série Ciências da Vida, 22: 103-107.

Alarcos AJ & JT Timi 2011. A new species of *Acanthochondria* (Copepoda: Chondracanthidae) parasitizing the flounder *Xystreureys rasile* (Pleuronectiformes: Paralichthyidae) from Argentina. Folia Parasitologica, 5: 164-168.

Alarcos AJ & JT Timi 2012. Parasite communities in three sympatric flounder species (Pleuronectiformes: Paralichthyidae). Parasitology Research, 110: 2155-2166.

Alarcos AJ & JT Timi 2013. Stocks and seasonal migrations of the flounders *Xystreureys rasile* as indicated by its parasites. Journal of Fish Biology, 83: 531-541.

Aldana M, J Oyarzún & M George-Nascimento 1995. Isópodos parásitos como indicadores poblacionales del jurel *Trachurus symmetricus murphyi* (Nichols, 1920) (Pisces: Carangidae) frente a las costas de Chile. Biología Pesquera, 24: 23-32.

Alexander PD 1983. *Peniculus haemulonis*, a new species of copepod (Siphonostomatoida:



Pennellidae) parasitic on *Haemulon steindachneri* from Ubatuba, Brazil. Bulletin of the British Museum of Natural History (Zoology), 45: 381-385.

Alvarez-Léon R & R Overstreet 2003. First report of *Caranx hippos* (Pisces, Carangidae) as host of *Lernaeolopus striatus* (Copepoda, Lernaeolopidae) in the Colombian Caribbean coast. Revista de Biología Tropical, 51: 275.

Alves DR & JL Luque 1999. Aspectos quantitativos das infrapopulações de metazoários parasitos de indivíduos jovens da corvina, *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae), do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Contribuições Avulsas Sobre a História Natural do Brasil, Série Zoologia, 10: 1-4.

Alves DR & JL Luque 2000. Metazoários parasitos de *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Parasitologia al Dia, 24: 40-45.

Alves DR & JL Luque 2001. Community ecology of the metazoan parasites of the white croaker *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Memórias do Instituto Oswaldo Cruz, 96: 145-153.

Alves DR & JL Luque 2001. Aspectos quantitativos das infrapopulações de metazoários parasitos da corvina, *Micropogonias furnieri* (Osteichthyes: Sciaenidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro. Parasitologia al Dia, 25: 30-35.

Alves DR & JL Luque 2006. Ecologia das comunidades de metazoários parasitos de cinco espécies de escombrídeos (Perciformes: Scombridae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 15: 167-181.

Alves DR, JL Luque & VD Abdallah 2003. Metazoan parasites of chub mackerel, *Scomber japonicus* Houuttuyn (Osteichthyes: Scombridae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 12: 164-170.

Alves DR, JL Luque & AR Paraguassú 2000. Metazoan parasites of pink cusk-eel, *Genipterus brasiliensis* Regan, 1903 (Osteichthyes, Ophidiidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Zoociências, 4: 133-142.

Alves DR, JL Luque & AR Paraguassú 2003. *Acanthochondria triangularis* sp. nov. (Copepoda, Poecilostomatoida, Chondracanthidae) parasitic on *Urophycis brasiliensis* and *U. mystaceus* (Osteichthyes, Phycidae) from the Southern Brazilian coastal zone. Acta Parasitologica, 48: 19-23.

Alves DR, JL Luque, AR Paraguassú, DS Jorge & RA Viñas 2002. Community ecology of metazoan parasites of the gulf hake *Urophycis mystaceus* Ribeiro, 1903 (Osteichthyes, Phycidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Zoociências, 4: 19-30.

Alves DR, AR Paraguassú & JL Luque 2004. Metazoários parasitos da abrótea, *Urophycis brasiliensis* (Kaup, 1858) (Osteichthyes: Phycidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 13: 49-55.

Alves DR, AR Paraguassú & JL Luque 2005. Community ecology of the metazoan parasites of the grey triggerfish, *Balistes capriscus* Gmelin, 1789 and queen triggerfish *B. vetula* Linnaeus, 1758 (Osteichthyes: Balistidae) from the State of Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 14: 71-77.

Amado MAP & CEF Rocha 1995. Três novas espécies de copépodes parasitas do gênero *Ergasilus* (Poecilostomatoida, Ergasilidae) coletados em filamentos branquiais de peixes mugilídeos do Brasil. Nauplius, 3: 33-48.

Amado MAP & CEF Rocha 1996. New species of parasitic copepods of the genus *Acusicula* (Poecilostomatoida: Ergasilidae) from gill filaments of coastal and freshwater Brazilian fishes, and proposition of *Acusicula rogeri* n. sp. for *A. tenax* sensu Cressey & Collette (1970). Hydrobiologia, 324: 183-193.

- Anonymous 1996. Opinion 1849. *Livoneca* Leach, 1818 (Crustacea, Isopoda) the original spelling confirmed as correct, and the spelling *Lironeca* rejected. Bulletin of Zoological Nomenclature, 53: 210-212.
- Araujo HMP & GA Boxshall 2001. *Therodamas* Krøyer, 1863 (Copepoda: Ergasilidae) from the Piauí River estuary, State of Sergipe, Brazil. Hydrobiologia, 444: 197-202.
- Atria G 1967. Nuevo hallazgo de *Brianella corniger* Wilson (Crustacea, Copepoda). Noticiario Mensual del Museo Nacional de Historia Natural, 12: 7-10.
- Atria G 1969. *Lepeophtheirus selkirki* n. sp., parásito de *Hectoria oxigeneios* (Schneider) en Islas Juan Fernández (Crustacea, Copepoda). Noticiario Mensual del Museo Nacional de Historia Natural, 13: 5-7.
- Atria G 1977. Lista de copépodos asociados a organismos marinos en Chile (Caligoidea, Lernaepoidea, Cyclopoidea). Noticiario Mensual del Museo Nacional de Historia Natural, Chile, 21: 2-7.
- Atria G 1980. Chondracanthidae en Chile, con descripción de una especie nueva *Chondracanthus yañezi* n. sp. Boletín del Museo Nacional de Historia Natural, 37: 303-308.
- Avdeev G 1974. *Nothobomolochus chilensis* n. sp. (Copepoda, Cyclopoidea), a new species of parasitic copepod crustaceans from *Scomberesox saurus* (Walbaum). Parazitologiya, 8: 39-44.
- Azevedo RK, VD Abdallah & JL Luque 2007. Ecologia da comunidade de metazoários parasitos do apaiari *Astronotus ocellatus* (Cope, 1872) (Perciformes: Cichlidae) do Rio Guandu, Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 16: 10-14.
- Azevedo RK, VD Abdallah & JL Luque 2007. Ecologia da comunidade de metazoários parasitos do gordinho *Peprilus paru* (Linnaeus, 1758) (Perciformes: Stromateidae), do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 16: 15-20.
- Baeza H & R Castro 1980. Tres especies de Caligidae nuevas para la fauna chilena (Copepoda: Siphonostomatoida). Notas Mensuales del Museo Nacional de Historia Natural del Chile, 25: 3-7.
- Balboa L & M George-Nascimento 1998. Variaciones ontogenéticas y entre años en las infracomunidades de parásitos metazoos de dos especies de peces marinos de Chile. Revista Chilena de Historia Natural, 71: 27-37.
- Bashirullah AKM 1991. Occurrence and site specificity of an isopod *Anilocra laticauda* Milne Edwards, 1840 (Isopoda, Cymothoidae) parasitic on the grunt. *Orthopristis ruber* (Cuvier) in Eastern Venezuela. Crustaceana, 61: 39-42.
- Bassett-Smith PW 1899. A systematic description of parasitic Copepoda found on fishes, with an enumeration of the known species. Proceedings of the Zoological Society of London, 67: 438-507.
- Bicudo AJA, LER Tavares & JL Luque 2005. Metazoários parasitos da cabrinha *Prionotus punctatus* (Bloch, 1793) (Osteichthyes: Triglidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 14: 27-33.
- Boada M, A Bashirullah, J Marcano, J Alió & J Vizcaino 2012. Estructura comunitária de ectoparásitos en branquias del jurel *Caranx hippos* (Linnaeus, 1776) en Santa Cruz e Carúpano, Estado Sucre, Venezuela. Revista Científica, FCV-LUZ, 3: 259-272.
- Boxhall GA & S Bravo 2000. On the identity of the common *Caligus* (Copepoda, Siphonostomatoida, Caligidae) from salmonid netpen systems in southern Chile. Contributions to Zoology, 69: 137-140.
- Boxhall GA & M Montu 1997. Copepods parasitic on Brazilian coastal fishes: a handbook. Nauplius, Porto Alegre, 5: 1-225.
- Boxshall GA 1989. Parasitic copepods of fishes: a new genus of the Hatschekidae from new Caledonia, and a new record of Pennellidae, Sphyridae and *Lernanthropus* from South Atlantic and

- South pacific. *Systematic Parasitology*, 13: 201-222.
- Boxshall G 2005. Copepoda (copepods). In: *Marine Parasitology*, K. Rhode (ed.) CABI Publishing, Wallingford, Oxon, U.K., 145-147.
- Boxshall GA, HMP Araújo & M Montú 2002. A new species of *Ergasilus* Nordmann, 1832 (Copepoda, Ergasilidae) from Brazil. *Crustaceana*, 75: 269-276.
- Bowman TE & C Diaz-Ungria 1957. Isopodos Cimotoideos parásitos de peces de las aguas Venezolanas. *Memorias Sociedad Ciencias Naturales La Salle*, 17: 112-124.
- Braicovich PE, AL Lanfranchi, IS Incorvaia & JT Timi 2013. Chondracanthid copepod parasites of dories (Zeiformes: Zeidae) with the description of a new species of *Chondracanthus* from water off northern Argentina. *Folia Parasitologica*, 60: 359-364.
- Braicovich PE, JL Luque & JT Timi 2012. Geographical patterns of parasites infracommunities in the Rough Scad, *Trachurus lathami* Nichols, in the Southwestern Atlantic Ocean. *Journal of Parasitology*, 98: 768-777.
- Braicovich PE & JT Timi 2009. *Acanthochondria serrani* sp. n. (Copepoda: Chondracanthidae) parasitic on *Serranus auriga* (Perciformes: Serranidae) from Argentinean waters. *Folia Parasitologica*, 56: 313-316.
- Brasil-Lima IM 1986. O gênero *Rocinela* Leach no litoral brasileiro, com descrição de duas espécies novas (Crustacea, Isopoda, Aegidae). *Atas da Sociedade de Biologia do Rio de Janeiro*, 26: 11-14.
- Brasil-Lima IM 1998. Malacostraca – Peracarida. Isopoda-Flabellifera. Aegidae. In: Young, PS (Ed.), *Catalogue of Crustacea of Brazil*. Museu Nacional, Rio de Janeiro, 633 pp.
- Bravo S 2003. Sea lice in Chilean salmon farms. *Bulletin of the European Association of Fish Pathologists*, 23: 197-200.
- Bravo S, M Perroni, E Torres & MT Silva 2006. Report of *Caligus rogercresseyi* in the anadromous brown trout (*Salmo trutta*) in the Rio Gallegos Estuary, Argentina. *Bulletin of the European Association of Fish Pathologists*, 26: 186-192.
- Brian A 1944. Los Argulidos del Museo Argentino de Ciencias Naturales (Crustacea, Branquiura). *Anales del Museo Argentino de Ciencias Naturales*, 42: 353-370.
- Brikle P, NG Buxton & E Villalon 2003. Infection of *Sphyrion laevigatum* (Copepoda, Sphyrriidae) from the Falkland Islands, South Atlantic. *Journal of Parasitology*, 89: 242-244.
- Brickle P & K MacKenzie 2007. Parasites as biological tags for *Eleginops maclovinus* (Teleostei: Eleginopidae) around the Falkland Islands. *Journal of Helminthology*, 81: 147-153.
- Bricle P, K MacKenzie & A Pike 2006. Variations in the parasite fauna of the Patagonian toothfish (*Dissostichus eleginoides* Smitt, 1898), with length, season, and depth of habitat around the Falkland Islands. *Journal of Parasitology*, 92: 282-291.
- Bruce NL 1986. Revision of the isopod crustacean genus *Mothocya* Costa, in Hope, 1851 (Cymothoidae: Flabellifera), parasitic on marine fishes. *Journal of Natural History*, 20: 1089-1192.
- Brusca RC 1981. A monograph on the Isopoda Cymothoidae (Crustacea) of the eastern pacific. *Zoological Journal Linnean Society*, 73: 117-199.
- Bueno GBF, JCC Aguiar & SMC Santos 2014. Community structure of metazoan parasites of *Trichiurus lepturus* (Perciformes, Trichiuridae) from Ubatuba, Southwestern Atlantic Ocean, Brazil. *Acta Scientiarum, Biological Sciences*, 36: 357-364.
- Bunkley-Williams L, EH Williams Jr & AKM Bashirulla 1998. Some isopods associated with Venezuelan fishes. *Caribbean Marine Studies*, 6: 27-30.
- Bunkley-Williams L, EH Williams Jr & AKM Bashirullah 2006. Isopods (Isopoda: Aegidae,

- Cymothoidae, Gnathiidae) associated with Venezuelan marine fishes (Elasmobranchii, Actinopterygii). *Revista de Biología Tropical (International Journal of Tropical Biology)*, 54, Supl. 3: 175-188.
- Bunkley-Williams L, EH Williams Jr & J Garzon-Ferreira 1999. Some isopod and copepod parasites (Crustacea) of Colombian marine fishes. *Caribbean Journal of Science*, 35: 311-314.
- Burmeister H 1835. Beschreibung einiger neuen Oder weniger bekannten Shmarotzerkrebse, nebst allgemeinen Betrachtungen über die Gruppe, welche sie angehören. *Nova Acta Physico-Medica Academiae Caesareae Leopoldino-Caroliniae Germanicum Naturae Curiosorum*, 17: 269-336.
- Bustos-Montes D, A Santafé-Muñoz, M Grijalba-Bendeck, A Jáuregui, A Franco-Herrera & A Sanjuan-Muñoz 2012. Bioecología de la Lisa (*Mugil incilis* Hancock) en la Bahía de Cispatá, Caribe Colombiano. *Boletín de Investigación Marina y Costera*, 41: 447-461.
- Cantatore DMP, PE Braicovich, AJ Alarcos, AL Lanfranchi, MA Rossin, DG Vales & JT Timi 2012. New records of parasitic copepods (Crustacea, Copepoda) from marine fishes in the Argentinean Sea. *Acta Parasitologica*, 57: 83-89.
- Cantatore DMP, AL Lanfranchi & JT Timi 2011. New species of *Acanthochondria* (Copepoda: Chondrachantidae) infecting the longtail southern cod *Patagonotothen ramsayi* (Perciformes: Nototheniidae), from Patagonia waters, Argentina. *Journal of Parasitology*, 97: 1007-1011.
- Cantatore DMO & JT Timi 2010. *Acanthochondria helicoleni* sp. nov. (Copepoda, Chondracanthidae) parasitic on *Helicolenus lahillei* (Scorpaeniformes, Sebastidae) from Argentinean waters. *Acta Parasitologica*, 55: 386-391.
- Cantatore DMO, JT Timi & NH Sardella 2005. Infracomunidades y patrones de distribución de la fauna ectoparasitaria de *Pagrus pagrus* (Besugo colorado) de la costa de Mar del Plata, Argentina. *Parasitologia Latinoamericana*, 60: 360.
- Carballo MC & J Etchegoin 2005. Copépodos parásitos de *Odontestes smitthi* (Pisces: Atherinopsidae) en el Golfo Nuevo, Chubut, Argentina. *Parasitologia Latinoamericana*, 60: 341.
- Carvajal J, L González & M George-Nascimento 1998. Native sea lice (Copepoda: Caligidae) infestation of salmonids reared in netpen systems in southern Chile. *Aquaculture*, 166: 241-246.
- Carvalho AR & JL Luque 2011. Seasonal variation in metazoan parasites of *Trichiurus lepturus* (Perciformes: Trichiuridae) of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 71: 771-782.
- Carvalho JP 1940. Notas sobre alguns Caligoida, com a descrição de *Pandarus marcusii* sp. nov. *Boletim da Faculdade de Filosofia e Ciências da Universidade de São Paulo*, 19: 271-289.
- Carvalho JP 1950. Ocorrência de *Pseudocycnus appendiculatus* Heller, copépodo da família Pseudocynidae, em águas do litoral paulista. *Boletim do Instituto Paulista de Oceanografia*, 1: 99-102.
- Carvalho JP 1951. Notas sobre alguns copépodos parásitos de peixes marítimos da costa do Estado de São Paulo. *Boletim do Instituto Paulista de Oceanografia*, II: 135-144.
- Carvalho JP 1953. Notas sobre *Lernaeenicus longiventris* Wilson e sua ocorrência em *Xenomelaniris brasiliensis* (Quoy & Gaimard). *Boletim do Instituto Oceanográfico*, 4: 181-190.
- Carvalho JP 1955. *Bomolochus xenomelanirisi* n. sp. parasito do Peixe-rei *Xenomelaniris brasiliensis* (Quoy & Gaimard). *Boletim do Instituto Oceanográfico*, 6: 143-155.
- Carvalho JP 1955. *Ergasilus xenomelanirisi* n. sp. parasito do peixe-rei *Xenomelaniris brasiliensis* (Quoy & Gaimard). *Boletim do Instituto Oceanográfico*, 6: 215-222.
- Carvalho JP 1957. Sobre estádios larvares de *Lernaeenicus longiventris* Wilson (Crustacea – Copepoda). *Boletim do Instituto Oceanográfico*, São Paulo, 8: 241-253.
- Carvalho JP 1958. *Bomolochus dactylopterusi* sp. nov. (Crustacea, Copepoda), parasita del "Pez volador". *Neotropica*, 4: 47-50.

- Carvalho JP 1962. *Ergasilus cyanopictus* sp. nov. parasito da tainha – *Mugil cephalus* (L.) (Crustacea, Copepoda – Pisces, Mugilidae). Arquivos do Museu Nacional do Rio de Janeiro, 52: 1-36.
- Castro R 1994. Two new species and a new record of *Clavella* Oken, 1816 (Copepoda, Lernaepodidae) parasitic on fishes from the Chilean coast. Estudios Oceanológicos, 13: 23-33.
- Castro R 1994. *Procolobomatus hemilutjani* gen. et sp. nov. (Copepoda: Philichthyidae) from the Chilean coast, South Pacific. Estudios Oceanológicos, 13: 13-21.
- Castro R 2001. *Paeon triakis* sp. n. and a new form for *Lateracanthus quadripedis* Kabata et Gusev, 1966 (Copepoda, Siphonostomatoida), parasitic on Chilean fishes in the South Pacific. Acta Parasitologica, 46: 24-29.
- Castro R & H Baeza 1981. *Lepeophtheirus dissimulatus* Wilson, 1905 and *Lepeophtheirus zbigniewi* new species (Copepoda: Caligidae) parasites of inshore fishes from the Pacific coast of Chile, South America. Bulletin of Marine Science, 31: 318-328.
- Castro R & H Baeza 1982. *Caligus crusmae* new species (Cop. Caligidae) parasitic on an inshore fish from Chile. Crustaceana, 43: 154-161.
- Castro R & H Baeza 1983. Nuevos registros de *Luetkenia asterodemis* Claus, 1984 y *Neobrachiella elegans* (Richiardi, 1880) (Copepoda: Siphonostomatoida) para la fauna parasitológica chilena. Estudios Oceanológicos, 3: 3-12.
- Castro R & H Baeza 1984. *Lepeophtheirus frecuens* new species and new record of *Kroyerina meridionalis* Ramírez and new host record for *Lepeophtheirus chilensis* Wilson, 1905 (Copepoda: Siphonostomatoidae) parasitic on fishes of Chile, South America. Bulletin of Marine Science, 34: 197-206.
- Castro R & H Baeza H 1984. *Clavellotis*, new genus (Copepoda: Lernaepodidae) and redescription of *Clavellotis dilatata*, new combination. Journal of Crustacean Biology, 4: 688-694.
- Castro R & H Baeza 1985. On two new species and a new record of *Clavella* (Copepoda: Lernaepodidae) from inshore fishes of Antofagasta, Chile. Systematic Parasitology, 7: 103-110.
- Castro R & H Baeza 1985. *Clavella simplex* sp. nov. (Copepoda: Lernaepodidae) a parasite of *Isacia conceptionis* (Pisces, Teleostei) in northern Chile. Crustaceana, 42: 173-176.
- Castro R & H Baeza 1985. *Lernanthropus antofagastensis*, new species (Copepoda: Lernanthropidae) parasitic on *Anisotremus scapularis* in Chilean waters, and new records of *Lernanthropus trachuri*. Journal of Natural History, 19: 407-414.
- Castro R & H Baeza 1985. *Metapeniculus antofagastensis* gen. et sp. nov. (Copepoda: Pennellidae) parasitic on two inshore fishes of Antofagasta, Chile. Crustaceana, 49: 22-29.
- Castro R & H Baeza 1985. *Lernanthropus antofagastensis* sp. nov. (Copepoda: Lernanthropidae) parasitic on *Anisotremus scapularis* in Chilean waters, and new records of *Lernanthropus trachuri* (Brian, 1903), Journal of Natural History, 19: 407-414.
- Castro R & H Baeza 1986. Two new species of *Hatschekia* (Copepoda, Hatschekiidae) parasitic on two inshore fishes from Antofagasta, Chile. Journal of Natural History, 20: 439-444.
- Castro R & H Baeza 1986. *Lernaepoda tenuis*, new species and *Pseudolernaepoda caudocapta*, new genus new species (Copepoda, Lernaepodidae) parasitic on *Triakis maculata* from the Chilean coast, South Pacific. Systematic Parasitology, 8: 227-234.
- Castro R & H Baeza 1986. Pre-metamorphosis stages of two Pennellids (Copepoda, Siphonostomatoida) from their definitive hosts. Crustaceana, 50: 165-175.
- Castro R & H Baeza 1986. Some species of *Neobrachiella* Kabata, 1979 (Copepoda, Lernaepodidae) parasitic on Chilean fishes, with description of *Neobrachiella paralichthyos* n. sp. from *Paralichthys adspersus*. Crustaceana, 51: 245-253.

- Castro R & H Baeza 1987. *Eudactylina tuberifera*, new species (Copepoda, Eudactylinidae) parasitic on *Squatina armata* (Philippi) (Pisces, Squatinidae) in Chilean waters. *Crustaceana*, 52: 163-171.
- Castro R & H Baeza 1987. On two members of the family *Lernaeopodidae* (Crustacea: Copepoda) parasitic on elasmobranchs in Chilean waters, with a description of *Pseudocharopinoides myliobatidos*, new genus new species from *Myliobatis chilensis* Philippi. *Systematic Parasitology*, 9: 235-240.
- Castro R & H Baeza 1987. Cuatro especies nuevas de *Neobrachiella* (Copepoda: Lernaeopodidae) parasitando sobre el género *Sciaena* (Teleostei: Sciaenidae) en el Pacífico Sur. *Estudios Oceanológicos*, 6: 1-24.
- Castro R & H Baeza 1989. A new genus and species of Hatschekiidae parasitic on *Dicrolene nigra* off Chilean coast. *Journal of Natural History*, 23: 129-133.
- Castro R & H Baeza 1989. *Neobrachiella anisotremi*, new species (Copepoda: Lernaeopodidae), parasitic on an inshore fish, *Anisotremus scapularis*, off the Chilean coast. *Proceedings of the Biological Society of Washington*, 102: 106-108.
- Castro R & H Baeza 1991. Two new species of *Eudactylina* Van Beneden 1853 (Copepoda, Eudactylinidae) and a new record of *Eudactylina acanthii* A. Scott, 1901, from Chilean waters. *Journal of Natural History*, 25: 1429-1438.
- Castro R & MT González 2005. *Clavellotis sebastidis* sp. nov. (Copepoda, Lernaeopodidae), parasitic on *Sebastes oculatus* Valenciennes, 1833 from Argentina. *Acta Parasitologica*, 50: 74-79.
- Castro R & MT González 2009. Two new species of *Clavella* (Copepoda, Siphonostomatoida, Lernaeopodidae) and a new species of *Lophoura* (Copepoda, Siphonostomatoida, Sphyrriidae): parasites on the deep-water fish *Nezumia pulchella* from the Northern Chilean Coast. *Crustaceana*, 82: 411-423.
- Castro R & G Muñoz 2011. Two new species of *Colobomatus* (Copepoda, Phyllichthyidae) parasitic on coastal fishes in Chilean waters. *Crustaceana*, 84: 385-400.
- Cavalcanti ETS, SKS Nascimento, NHC Barros & S Chellappa 2012. Occurrence of the isopod parasite *Rocinela signata* (Isopoda: Aegidae) on marine fish *Sparisoma frondosum* (Osteichthyes: Scaridae). *Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom*, 5: 1-4.
- Cavalcanti ETS, GC Pavanelli, S Chellappa & RM Takemoto 2004. Comunidade de metazoários ectoparasitas de peixes de águas costeiras de Ponta Negra, Natal, RN, Brasil. In: NT Chellappa, S Chellappa & JZO Passavante (Eds.), *Ecologia Aquática Tropical*. Editora Serv-Gráfica, Natal, Brasil: 151-158.
- Cavalcanti ETS, GC Pavanelli, S Chellappa & RM Takemoto 2006. Registro de ocorrência de *Caligus bonito* e *Caligus* sp. (Copepoda: Caligidae) na tainha, *Mugil curema* Valenciennes, 1836 (Osteichthyes: Mugilidae) no litoral de Ponta Negra, Natal, RN. *Arquivos de Ciências do Mar*, 39: 131-133.
- Cavalcanti ETS, GC Pavanelli, S Chellappa & RM Takemoto 2006. Presença de *Lernanthropus rathbuni* Wilson, 1922 (Copepoda: Lernanthropidae) no coró, *Pomadasys corvinaeformis* (Steindachner, 1868) (Osteichthyes: Haemulidae) das águas costeiras do Rio Grande do Norte. *Arquivos de Ciências do Mar*, 39: 134-137.
- Cavalcanti ETS, RM Takemoto, LC Alves, S Chellappa & GC Pavanelli 2011. Ectoparasitic crustaceans on mullet, *Mugil curema* (Osteichthyes: Mugilidae) in the coastal waters of Rio Grande do Norte, Brazil. *Acta Scientiarum, Biological Sciences*, 33: 357-362.
- Centeno L, A Bashirullah, A Alvarez & M Alvarez 2002. Análisis comparativo de las comunidades de parásitos metazoarios en dos especies de peces marinos del Golfo de Cariaco, Venezuela. *Bioagro*, 14: 135-144.

- Cero J, C Cruces, J Iannacone, G Saez, L Alvarino, C Rodriguez, H Rodriguez, E Truesta, A Pacheco & N Huamàn 2014. Indices parasitológicos de la Merluza peruana, *Merluccius gayi peruanus* (Ginsburg, 1954) (Perciformes: Merlucciidae) adquiridos del terminal Pesquero de Ventanilla, Callao, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 141-162.
- Cero J, J Iannacone, C Cruces & G Sàez 2014. Community of metazoan parasites of Corvina Drum *Cilus gilberti* (Abbot, 1899) (Perciformes: Sciaenidae) in the coastal zone of Chorillos, Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 163-182.
- Cezar AD & JL Luque 1998. Redescricao da fêmea de *Anuretes anurus* (Copepoda: Siphonostomatoida: Caligidae) parasita de *Chaetodipterus faber* (Osteichthyes: Ehippidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Nauplius*, 6: 25-30.
- Cezar AD & JL Luque 1999. Metazoan parasites of the Atlantic Spadefish, *Chaetodipterus faber* (Teleostei: Ehippidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Journal of the Helminthological Society of Washington*, 66: 14-20.
- Cezar AD, JL Luque & ND Chaves 2000. Estrutura das infracomunidades de metazoários ectoparasitos do peixe galo *Selene vomer* (Mitchill) (Osteichthyes: Carangidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Contribuições Avulsas sobre a História Natural do Brasil, Série Zoologia*, 16: 1-7.
- Chaves ND & JL Luque 1999. Ecology of metazoans parasites of *Menticirrhus americanus* (Osteichthyes: Sciaenidae), from the coast area from Rio de Janeiro State, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 8: 137-144.
- Chávez RA, IM Valdivia & ME Oliva 2007. Local variability in metazoan parasites of the pelagic fish species, *Engraulis ringens*: implications for fish stock assessment using parasites as biological tags. *Journal of Helminthology*, 81: 113-116.
- Cherel Y & GA Boxshall 2004. *Sarcotretes* (Copepoda: Pennellidae) parasitizing myctophid fishes in the southern Ocean: new information from seabird diet. *Journal of Parasitology*, 90: 1288-1292.
- Chero J, C Cruces, J Iannacone, G Saez, L Alvarino, C Rodríguez, H Rodríguez, E Tuesta, A Pacheco & N Huamani 2014b. Indices parasitológicos de la merluza peruana *Merluccius gayi peruanus* (Ginsburg, 1954) (Perciformes: Merlucciidae) adquiridos del terminal pesquero de Ventanilla, Callao, Perú. *Neotropical Helminthology*, 8: 141-162.
- Conroy G & DA Conroy 1984. Diseases and parasites detected in grey mullets (Mugilidae) from coastal waters of São Paulo State, Brasil. I. Adult silver mullet (*Mugil curema* Val., 1836). *Rivista Italiana di Piscicoltura e Ittiopatologia*, XIX: 14-33.
- Cordeiro AS & JL Luque 2004. Community ecology of the metazoan parasites of Atlantic moon fish, *Selene setapinnis* (Osteichthyes: Carangidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 399-406.
- Cordeiro AS & JL Luque 2005. Metazoários parasitos do coió *Dactyloperus volitans* (Linnaeus, 1758) (Osteichthyes: Dactylopteridae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Acta Scientiarum, Biological Sciences*, 27: 119-123.
- Cordeiro AS & JL Luque 2005. Aspectos quantitativos dos metazoários parasitos do sargo-dente, *Archosargus rhomboidalis* (Linnaeus, 1758) (Osteichthyes, Sparidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoociências*, 7: 7-14.
- Cordero EH 1937. *Nerocila fluviatilis* y otros isopodos parásitos de las familias Cymothoidae y Bopyridae del Uruguay y del Brasil. *Anaes del Museo de Historia Natural de Montevideo*, ser. 2, 4: 1-11.
- Costa EFS & S Chellappa 2010. New host record for *Livoneca redmanni* (Leach, 1818) (Isopoda, Cymothoidae) in the Brazilian coastal waters with aspects of host-parasite interaction. *Brazilian Journal of Oceanography*, 58 (Special Issue IICBBM): 73-77.

- Cressey R 1967. Revision of the family Pandaridae (Copepoda: Caligoida). Proceedings of the United States National Museum, 121: 1-133.
- Cressey R 1967. Genus *Gloiopotes* and new species with notes on host specificity variation (Copepoda, Caligoida). Proceedings of the United States National Museum, 122: 1-22.
- Cressey R 1968. Caligoid copepods parasitic on *Isurus oxyrinchus* with an example of habitat shift. Proceedings of the United States National Museum, 125: 1-26.
- Cressey R 1984. A new genus of Bomolochid Copepod from Eastern pacific haemulid fishes. Bulletin of Marine Science, 3: 182-188.
- Cressey R 1991. Parasitic copepods from the Gulf of Mexico and Caribbean Sea, III: *Caligus*. Smithsonian Contributions to Zoology, 497: 1-53.
- Cressey R & BB Collette 1970. Copepods and needlefishes: a study in host-parasite relationships. Fishery Bulletin, 68: 347-432.
- Cressey R & HB Cressey 1980. Parasitic copepods of mackerel and tuna-like fishes (Scombridae) of the world. Smithsonian Contributions to Zoology, 311: 1186.
- Cressey R & HB Cressey 1985. *Holobomolochus* (Copepoda: Bomolochidae) redefined with descriptions of three new species from the eastern Pacific. Journal of Crustacean Biology, 5: 717-721.
- Cressey R & M Schotte 1983. Three new species of *Colobomatus* (Copepoda: Philichthyidae) parasitic in the mandibular canals of Haemulid fishes. Proceedings of the Biological Society of Washington, 96: 189-201.
- Cruces C, J Chero, J Iannacone, A Diestro, G Sáez & L Alvarino 2014. Metazoos parásitos de “Caballa” *Scomber japonicus* Houttuyn, 1782 (Perciformes, Scombridae) del puerto de Chicama, La Libertad, Perú. Neotropical Helminthology, 8: 357-381.
- Dana JD 1852. Conspectus crustaceorum quae in orbis terrarum circumnavigatione Carolo Wilkes e classe reipublicae faederatae duce. Pars II. Proceedings of the American Academy of Arts and Sciences, 2: 9-61.
- Dana JD 1853. Subclass II. Crustacea Edriophthalmia. In: *Crustacea*. United States Exploring Expedition During the Years 1838, 1839, 1840, 1841, 1842, Under the Command of Charles Wilkes, pp. 691-805.
- Davies AJ & NJ Smit 2001. The life cycle of *Haemogregarina bigemina* (Adeleina: Haemogregarinidae) in South African hosts. Folia Parasitologica, 48: 169-177.
- Díaz Díaz O 2000. Copépodos ectoparásitos del pez luna *Mola mola* (Giglioli, 1883) (Pisces: Molidae) en el Golfo de Cariaco, Venezuela. Boletín del Instituto Oceanográfico de la Universidad de Oriente, Cumaná, 39: 11-17.
- Díaz F & M George-Nascimento 2002. Estabilidad temporal de las infracomunidades de parásitos en la borrachilla *Scartichthys viridis* (Valenciennes, 1836) (Pisces: Blenniidae) en la costa central de Chile. Revista Chilena de Historia Natural, 75: 641-649.
- Diniz DG, JEA Varella, MDF Guimarães, AFL Santos, RY Fujimoto, KC Monfort, MAB Pires, ML Martins & JC Eiras 2008. A note on the occurrence of praniza larvae of Gnathiidae (Custacea, Isopoda) on fishes from Northeast of Pará, Brazil. Anais da Academia Brasileira de Ciências, 80: 657-664.
- Díaz PE & G Muñoz 2010. Diet and parasites of the insular fish *Scartichthys variolatus* (Blenniidae) from Robinson Crusoe Island, Chile: how different is this from two continental congeneric species? Revista de Biología Marina y Oceanografía, 45: 293-301.
- Díaz YJ, A Martín & J Herrera 2013. Diversidad de isópodos (Crustacea: Isopoda) del Parque Nacional Morrocoy, Venezuela, y clave de identificación. Boletín del Instituto Oceanográfico, Venezuela, 52: 33-60.



- Dojiri M & R Cressey 1987. Revision of the Taeniacanthidae (Copepoda: Siphonostomatoida) parasitic on fishes and sea urchins. *Smithsonian Contributions to Zoology*, 447: 1-250.
- Durán LE 1980. Copépodos parásitos en peces del Perú. I. Género Müller, 1758. *Caligus callaoensis* n. sp. y tres nuevos registros (Crustácea: Decápoda). *Boletín del Museo Nacional de Historia Natural (Chile)* 37: 309-316.
- Durán LE & M Oliva 1980. Estudio parasitológico en *Merluccius gayi peruanus* Gingsburg, 1954. *Boletín Chileno de Parasitología*, 35: 18-21.
- Durán LE & M Oliva 1983. Lista de copépodos parásitos en peces marinos del Perú. *Estudios Oceanológicos*, 3: 69-732.
- El-Rashidy H & GA Boxshall 2001. The mesoparasitic genera of the ergasilidae (Copepoda), with descriptions of new species of *Paeonodes* Wilson and *Therodamas* Kroyer. *Systematic Parasitology*, 50: 199-217.
- El-Rashidy H & GA Boxshall 2002. New species and new records of *Ergasilus* Nordman (Copepoda: Ergasilidae) from the gills of grey mullet (Mugilidae). *Systematic Parasitology*, 51: 37-58.
- Etchegoin JA & VA Ivanov 1999. Parasitic copepods of the narrownose smooth-hound shark *Mustelus schmitti* (Chondrichthyes: Triakidae) from Argentina. *Folia Parasitologica*, 46: 149-153.
- Etchegoin JA, VA Ivanov & JT Timi 2001. Resurrection of *Perissopus galeorhini* (Yamaguti, 1936) with notes on the genus *Perissopus* Steenstrup & Lutken, 1861 (Copepoda: Pandaridae) parasitic on sharks. *Systematic Parasitology*, 59: 31-39.
- Etchegoin JA, AL Lanfranchi & JT Timi 2009. The mesoparasitic copepod *Trifur tortuosus* Wilson, 1917 (Pennellidae): redescription with notes on its congeners. *Acta Parasitologica*, 54: 57-63.
- Etchegoin JA & NH Sardella 1989. Registro de la presencia y consideraciones ecológicas preliminares de *Chondracanthus genypteri* Thomson, 1889 (Copepoda: Chondracanthidae) parásito de *Genypterus blacodes* en Argentina. *Parasitología al Día* 13: 88-89.
- Etchegoin JA & NH Sardella 1990. Some ecological aspects of the copepod parasites of the common hake, *Merluccius hubbsi*, from the Argentine uruguayan coasts. *International Journal for Parasitology*, 20: 109-114.
- Etchegoin JA, NH Sardella & JT Timi 1997. Clarification of the identity of copepods of the genus *Chondracanthus* parasitizing *Merluccius hubbsi* from Argentinean waters. *Journal of Parasitology*, 83: 155-158.
- Etchegoin JA, JT Timi & NH Sardella 2003. *Argentinochondria patagonensis* n. gen., sp. nov. (Copepoda: Chondracanthidae) parasitic on *Genypterus brasiliensis* (Pisces: Ophidiidae) from Patagonia, Argentina. *Journal of Parasitology*, 89: 701-704.
- Faila G 2012. Spatial distribution and microhabitat selection of copepods (Copepoda, Ergasilidae), gill parasites of *Mugil platanus* (Pisces, Mugilidae) from Laguna de Rocha, Uruguay. *Boletín de la Sociedad de Zoología de Uruguay (2ª época)*, 21: 39-49.
- Fernández J 1985. Estudio parasitológico de *Merluccius australis* (Hutton, 1872) (Pisces: Merluccidae). Aspectos sistemáticos, estadísticos y zoogeográficos. *Boletín de la Sociedad de Biología de Concepción*, 56: 31-41.
- Fernández J 1987. Los parásitos de la lisa *Mugil cephalus* L. en Chile: sistemática y aspectos poblacionales (Perciformes: Mugilidae). *Gayana Zoologia*, 51: 3-58.
- Fernández J & C Villalba 1986. Contribución al conocimiento del género *Caligus* Muller, 1785 (Copepoda: Siphonostomatoida) en Chile. *Gayana Zoologia*, 50: 37-62.
- Fernández J, C Villalba & A Alvina 1986. Parásitos del pejegallo, *Callorhynchus callorhynchus* (L.), en Chile: aspectos biológicos y sistemáticos. *Biología Pesquera*, 15: 63-74.

- Flores K & M George-Nascimento 2009. Las infracomunidades de parásitos de dos especies de *Scartichthys* (Pisces: Blenniidae) en localidades cercanas del norte de Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 82: 63-71.
- Fonseca FTB, MN Paranaguá & MAM Amado 2000. Copepoda parasitas de peixes mugilidae em cultivo estuarino – Itamaracá – Pernambuco – Brasil. *Trabalhos Oceanográficos da Universidade Federal de Pernambuco, Recife*, 28: 157-172.
- Fuentes Zambrano JL, C Silva Rojas & Y Reyes León 2003. Parásitos en juveniles de *Lutjanus griseus* (Pisces: Lutjanidae) de la Laguna de la Restinga, Isla Margarita, Venezuela. *Interciencia*, 28: 463-468.
- Garcías F, R Mendonza & M George-Nascimento 2001. Variación entre años de las infracomunidades de parásitos metazoos de la corvina *Cilus gilberti* (Pisces: Sciaenidae) from Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 74: 833-840.
- George-Nascimento M 1996. Populations and assemblages of parasites in hake, *Merluccius gayi*, from southeastern Pacific Ocean: stock implications. *Journal of Fish Biology*, 48: 557-568.
- George-Nascimento M 2000. Geographical variations in the jack mackerel *Trachurus symmetricus murphyi* populations in the southeastern Pacific Ocean as evidenced from the associated parasite communities. *Journal of Parasitology*, 86: 929-932.
- George-Nascimento M & H Arancibia 1992. Stocks ecológicos del jurel (*Trachurus symmetricus murphyi* Nichols) en tres zonas de pesca frente a Chile, detectados mediante comparación de su fauna parasitaria y morfometría. *Revista Chilena de Historia Natural*, 65: 453-470.
- George-Nascimento M & H Arancibia 1994. La fauna parasitaria y la morfometría de la merluza austral *Merluccius australis* (Hutton) como indicadores de unidades de stock. *Biología Pesquera*, 23: 31-47.
- George-Nascimento M, F Garcías & G Muñoz 2002. Parasite body volume and infracommunity patterns in the southern pomfret *Brama australis* (Pisces: Bramidae). *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 835-839.
- George-Nascimento M & B Huet 1984. Una aproximación ecológica al estudio del parasitismo en el congrio negro *Genypterus maculatus* (Tschudi) (Pisces: Ophidiidae). *Biología Pesquera*, 13: 23-30.
- George-Nascimento M & JL Iriarte 1989. Las infracomunidades de parásitos metazoos del chancharro *Helicolenus lengerichi* Norman, 1937 (Pisces, Scorpaenidae): un ensamble no interactivo de especies. *Revista Chilena de Historia Natural*, 62: 217-227.
- George-Nascimento M, A Mellado, S Saavedra & J Carvajal 2009. Variabilidad de las comunidades de parásitos metazoos del róbalo *Eleginops maclovinus* (Cuvier & Valenciennes, 1830) (Pisces: Elegendinopidae) en Chile. *Revista Chilena de Historia Natural*, 82: 199-207.
- George-Nascimento M & D Moscoso 2013. Variación local y geográfica de las infracomunidades de parásitos de la anchoveta *Engraulis ringens* en Chile. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 48: 207-212.
- George-Nascimento M, D Moscoso, E Nikilitschek & K González 2011. Variación geográfica de las comunidades de parásitos de la merluza de tres aletas *Micromesistius australis* al sur de Sudamérica. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 46: 53-58.
- Gómez Gaspar A 1987. Algunas enfermedades de pámpanos cultivados experimentalmente en Venezuela. *Revista Latinoamericana de Acuicultura*, 33: 26-34.
- González L & J Carvajal 1994. Estudio parasitológico de *Merluccius australis* (Hutton, 1972) del mar interior de Aysén. *Investigación Pesquera*, 38: 77-85.
- González L & J Carvajal 2003. Life cycle of *Caligus rogercresseyi* (Copepoda, Calligidae) parasite

- in Chilean reared salmonids. *Aquaculture*, 220: 101-117.
- González L, J Carvajal & M George-Nascimento 2000. Differential infectivity of *Caligus flexispina* (Copepoda, Galigidae) in three farmed salmonids in Chile. *Aquaculture*, 183: 13-23.
- González L, J Carvajal & A Medina 1997. Susceptibilidad comparativa de trucha arco iris y salmón coho a ectoparásitos de importancia económica. *Archivos de Medicina Veterinaria*, 29: 127-132.
- González MT & E Acuña 1998. Metazoan parasites of *Sebastes capensis* from northern Chile. *Journal of Parasitology*, 84: 753-757.
- González MT, E Acuña & ME Oliva 2001. Metazoan parasite fauna of the bigeye flounder *Hippoglossina macrops*, from northern Chile. Influence of host age and sex. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 96: 1049-1054.
- González MT & CA Moreno 2005. The distribution of the ectoparasite fauna of *Sebastes capensis* from the southern hemisphere does not correspond with zoogeographical provinces of free-living marine animals. *Journal of Biogeography*, 32: 1539-1547.
- González MT & ME Oliva 2006. Similarity and structure of the ectoparasite communities of rockfish species from the southern Chilean coast in a temporal scale. *Parasitology*, 133: 335-343.
- González MT, R Vásquez & E Acuña 2008. Biogeographic patterns of metazoan parasites of the bigeye flounder, *Hippoglossina macrops*, in the southeastern Pacific coast. *Journal of Parasitology*, 94: 429-435.
- González RA & RD Tanzola 2000. On the presence of *Sarcotaces verrucosus* (Copepoda) in the Southwest Atlantic. *Acta Parasitologica*, 45: 345-349.
- Grabda J 1991. *Marine Fish Parasitology: An Outline*. PWN, Warszawa and VCH, Weinheim.
- Heegaard PE 1943. Parasitic copepods mainly from tropical and antarctic seas. *Arkiv for Zoology*, Band 34A: 1-35
- Heller C 1865. Crustaceen. Reise der Osterreichischen. Fregatte Novara un die Erde in den Jahren 1857, 1858, 1859. *Zoologisher Theil*, 2: 1-280.
- Henriquez VP & MT González 2014. Patterns of variation in parasite component communities and infracommunities of a littoral fish species from the northern coast of Chile. *Journal of Helminthology*, 88: 89-96.
- Henriquez VP, MT González, R Licandeos & J Carvajal 2011. Metazoan parasite communities of rock cod *Eleginops maclovinus* along southern Chilean coast and their use as biological tags at a local spatial scale. *Journal of Fish Biology*, 79: 1851-1865.
- Hermida M, BFL Carvalho, C Cruz & A Saraiva 2014. Parasites of Mutton Snapper *Lutjanus analis* (Perciformes: Lutjanidae) in Alagoas, Brazil. *Brazilian Journal of Veterinary Parasitology*, 23: 241-243.
- Ho J-S 1970. Revision of the genera of the Chondracanthidae, a copepod family parasitic on marine fishes. *Beaufortia*, 17: 105-218.
- Ho J-S 1974. A new species of *Chondracanthus* (Copepoda, Chondracanthidae) parasitic on Peruvian cusk eels. *Journal of Parasitology*, 60: 870-873.
- Ho J-S 1975. Copepod parasites of deep-sea fish off the Galápagos Islands. *Parasitology*, 70: 559-575.
- Ho J-S 1977. Parasitic copepods of the family Chondracanthidae from fishes of the south-eastern Pacific. *Steenstrupia*, 4: 157-165.
- Ho J-S 1998. Maxillopoda – Copepoda – Siphonostomatoida. In Young, PS (Ed.) *Catalogue of Crustacea of Brasil*. Museu Nacional: 251-259.
- Ho J-S & AKM Bashirullah 1977. Two species of caligid copepods (Crustacea) parasitic on marine fishes of Venezuela, with discussion of *Metacaligus* Thomsen, 1949. *Journal of Natural History*,

11: 703-714.

Ho J-S, T Walter, Chad & G Boxshall 2013. *Dinemoura producta* (Muller, OF 1785). In: Walter TC & G Boxshall 2013. World of Copepods database. Accessed through: Walter TC & G Boxshall 2013. World of Copepods database at <http://www.marinespecies.org/copepoda/>

Hormazabal E, G Asenzio, J Carvajal & A Quiróz 2009. Fatty acid in ectoparasite copepods from southern Chile *Caligus rogercresseyi* Boxshall & Bravo, 2000, *Lepeophtheirus mugiloidis* Villalba & Duran, 1985 and the free living species *Tigriopus* sp. Journal of the Chilean Chemical Society, 54: 394-396.

Iannacone J 2003. Tres metazoos parásitos de la cojinoba *Seriolleva violacea* Guichenot (Pisces, Centrolophidae), Callao, Perú. Revista Brasileira de Zoologia, 20: 257-260.

Iannacone J 2004. Metazoos parásitos de la mojarrilla *Stellifer minor* (Tschudi) (Osteichthyes, Sciaenidae) capturados por pesquería artesanal en Chorrillos, Lima, Perú. Revista Brasileira de Zoología, 21: 815-820.

Iannacone J & L Alvariano 2008. Influencia del tamaño y sexo de *Peprilus medius* (Peters) (Stromateidae: Perciformes) capturados en Chorrillos, Lima, Perú, sobre su comunidad parasitaria. Neotropical Helminthology, 2: 62-70.

Iannacone J & L Alvariano 2009. Dinámica poblacional de la comunidad parasitaria de la "Cabrilla" *Paralabrax humeralis* (Teleostei, Serranidae) en Chorrillos, Lima, Perú. Neotropical Helminthology, 3: 73-88.

Iannacone J & L Alvariano 2009. Metazoos parásitos de *Mugil cephalus* Linnaeus 1758 (Mugilidae: Perciformes) procedentes del Terminal Pesquero de Chorrillos, Lima, Perú. Neotropical Helminthology, 3: 15-28.

Iannacone J & L Alvariano 2009. Aspectos cuantitativos de la parasitofauna de *Anisotremus scapularis* (Tschudi) (Osteichthyes, Haemulidae) capturados por pesquería artesanal en Chorrillos, Lima, Perú. Revista Ibero-Latinoamericana de Parasitología, 1: 56-64.

Iannacone J & L Alvariano 2011. Aspectos cuantitativos de los parásitos del pejesapo *Sicyases sanguineus* (Müller & Troshel, 1843) (Perciformes: Gobioidae) de la zona costera de Chorrillos, Lima, Perú. Neotropical Helminthology, 5: 56-72.

Iannacone J & L Alvariano 2013. Índices parasitológicos de la reineta *Brama japonica* Hilgendorf (Osteichthyes, Bramidae) adquiridos del terminal pesquero de Chorrillos Lima, Peru. Neotropical Helminthology, 7: 117-131.

Iannacone J, L Alvariano, A Guabloche, A Alayo, J Sanchez, A Arrascue & M Abanto, 2003. Comunidades ectoparasitarias branquiales de la pintadilla *Cheilodactylus variegatus* Valenciennes, 1833 (Pisces: Cheilodactylidae). Parasitologia Latinoamericana, 58: 59-57.

Iannacone J, J Avila-Peltroche, S Rojas-Perea, M Salas-Sierralta, K Neira-Cruzado, R Palomares-Torres, S Valdivia-Alarcón, A Pacheco-Silva, V Benvenuto-Vargas & V Ferrario-Bazalar 2011. Dinámica poblacional de los parásitos metazoos del pez guitarra del pacífico *Rhinobatos planiceps* (Batoidea: Rajiformes) de la zona costera marina de Lima, Perú. Neotropical Helminthology, 5: 265-278.

Iannacone J, J Dávila, E Hon & C Sánchez 2012. Parasitofauna del lenguado fino *Paralichthys adspersus* (Steindachner) (Osteichthyes, Paralichthyidae) capturados por pesquería artesanal en Chorrillos, Lima, Perú. Neotropical Helminthology, 6: 127-133.

Iannacone J, J Cárdenas-Callirgos & L Alvariano 2010. Ecología comunitaria de los parásitos de la chilindrina *Stromateus stellatus* (Cuvier, 1829) (Perciformes: Stromateidae) de la zona costera de Chorrillos, Lima, Perú. Neotropical Helminthology, 4: 159-167.

Iannacone J, JP Cerapio, J Cárdenas-Callirgos, K Sánchez, F Briceño & A Dueñas 2011.

- Comunidades de parásitos en el trambollo *Labrisomus philippii* (Steindachner, 1866) (Perciformes: Labrisomidae) de la zona costera de Chorrillos, Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 5: 73-84.
- Iannacone J, L Morón & S Guizado 2010. Variación entre años de la fauna de parásitos metazoos de *Sciaena deliciosa* (Tschudi, 1846) (Perciformes: Sciaenidae) en Lima, Perú. *Latin American Journal of Aquatic Research*, 38: 218-226.
- Iannacone J, V Sánchez, N Olazábal, C Salvador, L Alvarino & J Molano 2012. Indices ecológicos de los parásitos de *Scarthycthis gigas* (Steindachner, 1876) (Perciformes: Blenniidae) de las costa de Lima, Perú. *Neotropical Helminthology*, 6: 191-203.
- Iannacone J, J Tataje, J Fuentes-Rivera, K Alvarez & P Aguilar 2001. Infracomunidades ectoparasitarias en las branquias de la cachema *Cynoscion analis* Jenyns (Pisces: Sciaenidae). *Revista Peruana de Parasitología*, 15: 42-54.
- Inostroza R, G Sievers, J Roa & R Aguirrebeña 1993. Prevalencia e intensidad de infección estacional por *Ceratothoa gaudichaudii* en salmones *Salmo salar* cultivados en agua de mar en el sur de Chile. *Archivos de Medicina Veterinaria*, 25: 173-179.
- Izawa K 2010. Resurrection of the parasitic copepods of the genus *Achtheinus* Wilson, 1908 (Siphonostomatoidea, Pandaridae) with redescription of *A. oblongus* Wilson, 1908, *A. dentatus* Wilson, 1911, and *A. pinguis* Wilson, 1912, based on museum collections. *Crustaceana*, 83: 971-995.
- Jara-Campos CA & E Díaz-Limay 1995. Frecuencia e intensidad de infestación por copépodos en peces de la zona litoral norte del mar peruano. *Revista Peruana de Parasitología*, 11: 68-71.
- Jaramillo E 1977. Nuevos huéspedes y distribución geográfica de *Meinertia gaudichaudii* (Milne-Edwards, 1840) (Isopoda, Cymothoidae). *Medio Ambiente*, 3: 132-134.
- Johnson SC, JW Treasurer, S Bravo, K Nagasawa & Z Kabata 2004. A review of the impact of parasitic copepods on marine aquaculture. *Zoological Studies*, 43: 229-243.
- Kabata Z 1970. *Crustacea as Enemies of Fishes*. Book 1. In: *Diseases of Fish*, S. Snieszko (Ed.), TFH Publications, Neptune City, NJ, USA.
- Kabata Z 1979. *Parasitic Copepoda of British Fishes*. The Ray Society, London, U.K., 152 pp.
- Kabata Z 1981. Copepoda (Crustacea) parasitic on fishes. Problems and perspectives. *Advances in Parasitology*, 19: 1-71
- Knoff M & W Boeger 1994. Expanded description of the female of *Lernaenicus longiventris* Wilson, 1917 (Copepoda, Siphonostomatoidea, Pennellidae) based on specimens from *Mugil platanus* Günther, 1880 (Perciformes, Mugilidae) of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 89: 313-317.
- Knoff M, JL Luque & JFR Amato 1997. Community ecology of the metazoan parasites of grey mullets, *Mugil platanus* (Osteichthyes: Mugilidae) from the littoral of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Biologia*, 57: 441-454.
- Knoff M, JL Luque & RM Takemoto 1994. Parasitic copepods on *Mugil platanus* Günther (Osteichthyes: Mugilidae) from the coast of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 3: 45-56.
- Kröyer H 1863. Bidrag til Kundskab om Snyltekrebsene. *Naturhistorisk Tidsskrift*, 3: 75-426.
- Lagarde PG 1989. Crustáceos parásitos en peces marinos de la zona central de Venezuela. *Boletín del Instituto Oceanográfico de la Universidad de Oriente, Cumaná*, 28: 135-144.
- Leigh-Sharpe WH 1926. *Naobranchia stibara* n. sp., a parasitic copepod of *Chilomycterus spinosus*. *Parasitology*, 18: 224-229.
- Lemos de Castro A & J Loyola e Silva 1985. Isopoda. In: Schaden R (Ed.), *Manual de Identificação de Invertebrados Límnicos do Brasil*, CNPq/MCT, Brasília, Brasil, 20 pp.

- Lester RJG & FR Roubal 1995. Phylum Arthropoda. In: *Fish Diseases and Disorders*, Woo PTK (Ed). CABI Publishing, Wallingford, Oxon, U.K., vol. 1: 475-598.
- Lima JTAX, S Chellappa & VE Thatcher 2005. *Livoneca redmanni* Leach (Isopoda, Cymothoidae) e *Rocinela signata* Schiodte & Meinert (Isopoda, Aegidae), ectoparasitos de *Scomberomorus brasiliensis* Collette, Russo & Zavala-Camin (Osteichthyes, Scombridae) no Rio Grande do Norte, Brasil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 22: 1104-1108.
- Longshaw M 1997. *Caligus nolani*, n. sp. (Copepoda: Caligidae), a parasite of *Patagonotothen sima* (Richardson) (Teleostei: Pisces) from the Falkland Islands, and a note on *Clavella bowmani*, Kabata, 1963 (Copepoda, Lernaepodidae). *Systematic Parasitology*, 37: 149-154.
- Luque JL 1996. Distribución transversal y asociaciones interespecíficas en las comunidades de metazoários ectoparasitos de peces esciénidos marinos del Perú. *Revista de Biología Tropical*, 44: 383-390.
- Luque JL 2000. Two new species of *Caligus* Müller, 1785 (Copepoda: Siphonostomatoida: Caligidae) parasitic on *Xenomelarinis brasiliensis* (Quoy & Gaimard, 1824) (Osteichthyes: Atherinidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Contribuições Avulsas sobre a História Natural do Brasil, Série Zoológica*, 14: 1-10.
- Luque JL & DR Alves 2001. Ecologia das comunidades de metazoários parasitos do xaréu, *Caranx hippos* (Linnaeus) e do xerelete, *Caranx latus* Agassiz (Osteichthyes, Carangidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 18: 399-410.
- Luque JL & DR Alves 2003. *Pseudolernentoma brasiliensis* n. g., n. sp. (Copepoda: Poecilostomatoida: Chondracanthidae) parasitic on *Genypterus brasiliensis* (Osteichthyes: Ophidiidae) from the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Systematic Parasitology*, 56: 195-199.
- Luque JL, DR Alves & RS Ribeiro 2003. Community ecology of the metazoan parasites of Banded Croaker, *Paralonchurus brasiliensis* (Osteichthyes: Sciaenidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Acta Scientiarum, Biological Sciences*, 25: 273-278.
- Luque JL, DR Alves & CSS Sabas 2000. Metazoários parasitos do xaréu *Caranx hippos* (Linnaeus, 1766) e do xerelete *Caranx latus* Agassiz, 1831 (Osteichthyes: Carangidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Contribuições Avulsas Sobre a História Natural do Brasil, Série Zoologia*, 25: 1-17.
- Luque JL, JFR Amato & RM Takemoto 1996. Comparative analysis of the communities of metazoan parasites of *Orthopristis ruber* and *Haemulon steindachneri* (Osteichthyes: Haemulidae) from the southeastern Brazilian littoral: I. Structure and influence of the size and sex of hosts. *Revista Brasileira de Biologia*, 56: 279-292.
- Luque JL & M Bruno 1990. *Bomolochus peruensis* n. sp. (Copepoda: Bomolochidae), parasitic on sciaenid fishes from the Peruvian coast. *Systematic Parasitology*, 15: 203-209.
- Luque JL & M Bruno 1990. Two new species of *Acantholochus* Cressey, 1984 (Copepoda: Bomolochidae) parasitic on Peruvian marine fishes. *Journal of Natural History*, 24: 241-249.
- Luque JL, M Bruno & L Covarrubias 1989. Tres especies del genero *Lernanthropus* (Copepoda: Lernanthropidae) parasitando a peces marinos del Peru, con descripción de *L. paralonchuri* n. sp. y dos nuevos registros. *Parasitologia al Día*, 13: 93-96.
- Luque JL & AD Cezar 2000. Two new species of *Caligus* Müller, 1785 (Copepoda: Siphonostomatoida: Caligidae) parasitic on *Xenomelaniris brasiliensis* (Quoy & Gaimard, 1824) (Osteichthyes: Atherinidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Contribuições Avulsas Sobre a História Natural do Brasil, Série Zoologia, UFRRJ*, 14: 1-10.
- Luque JL & AD Cezar 2004. Metazoários ectoparasitos do pampo-galhudo, *Trachinotus goodei* Jordan & Evermann, 1896 (Osteichthyes, Carangidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro,

- Brasil. *Acta Scientiarum, Biological Sciences*, 26: 19-24.
- Luque JL & ND Chaves 1999. Ecologia da comunidade de metazoários parasitos da anchova *Pomatomus saltator* (Linnaeus) (Osteichthyes, Pomatomidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 16: 711-723.
- Luque JL, ND Chaves & AD Cezar 1998. Novos registros de copépodes caligóideos parasitos de peixes marinhos do Brasil. *Nauplius*, 6: 9-16.
- Luque JL, ND Chaves & AD Cezar 1998. Nova espécie de *Lepeophtheirus* (Copepoda: Siphonostomatoida: Caligidae) parasita de *Rhinobatus* sp. (Chondrichthyes: Rhinobatidae) no Brasil. *Nauplius*, Rio Grande, 6: 17-23.
- Luque JL, AS Cordeiro & ME Oliva 2010. Metazoan parasites as biological tags for stock discrimination of whitemouth croaker *Micropogonias furnieri*. *Journal of Fish Biology*, 76: 951-600.
- Luque JL & C Farfán 1990. New record of copepod parasitic on peruvian marine fishes (Osteichthyes). *Revista de Biología Tropical*, 38: 503-505.
- Luque JL & C Farfán 1990. A new species of *Lernanthropus* De Blainville, 1822 (Copepoda: Lernanthropidae) parasitic on *Menticirrhus ophicephalus* (Jenyns) (Teleostei: Sciaenidae) from Perú. *Systematic Parasitology*, 17: 97-101.
- Luque JL & C Farfán 1991. Some copepods parasitic on elasmobranch fishes from the Peruvian coast, with the description of two new species of *Eudactylina* van Beneden, 1853 (Eudactylinidae) and four new records. *Journal of Natural History*, 25: 1233-1246.
- Luque JL, NN Felizardo & LER Tavares 2008. Community ecology of the metazoan parasites of namorado sandperches, *Pseudopercis numida* Miranda-Ribeiro, 1903 and *P. semifasciata* Cuvier, 1829 (Perciformes: Pinguipedidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 68: 269-278.
- Luque JL, J Iannacone & C Farfán 1991. Parásitos de peces óseos marinos en el Perú: lista de espécies conocidas. *Boletín de Lima*, 74: 17-28.
- Luque JL, D Mouillot & R Poulin 2004. Parasite biodiversity and its determinants in coastal marine teleost fishes of Brazil. *Parasitology*, 128: 671-682.
- Luque JL & ME Oliva 1993. Análisis cuantitativo y estructura de la comunidad parasitaria de *Paralanchurus peruanus* (Pisces: Sciaenidae) en la costa peruana. *Parasitologia al Día*, 17: 107-111.
- Luque JL & AR Paraguassú 2003. Redescription of two species of *Lernanthropus* (Copepoda: Siphonostomatoida: Lernanthropidae) parasitic on teleost marine fishes from Rio de Janeiro, Brazil. *Acta Parasitologica*, 48: 119-124.
- Luque JL, FP Porrozzzi & DR Alves 2002. Community ecology of the metazoan parasites of Argentine goatfish *Mullus argentineus* (Osteichthyes: Mullidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 11: 33-38.
- Luque JL & RM Takemoto 1996. Parasitic copepods on *Orthopristis ruber* (Cuvier) and *Haemulon steindachneri* (Jordan and Gilbert) (Osteichthyes: Haemulidae) from the Brazilian littoral, with description of a new species of *Caligus* (Siphonostomatoida: Caligidae). *Revista Brasileira de Biologia*, 56: 529-546.
- Luque JL & LER Tavares 2007. Checklist of copepoda associated with fishes from Brazil. *Zootaxa*, 1579: 1-39.
- Luz VCFGA, AD Cezar & JM Oliveira 2012. Copépodes parasitos de *Trachurus lathami* (Nichols, 1920) (Osteichthyes, Carangidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Eletrônica Novo Enfoque*, 15: 51-53.
- Marques LC & DR Alves 2011. Ecologia da comunidade de parasitos do dourado, *Coryphaena*

- hippurus* Linnaeus, 1758 (Osteichthyes, Coryphaenidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Cadernos UniFOA, 16: 111-122.
- MacKenzie K, P Brickle, W Hemmingsen & M George-Nascimento 2013. Parasites of hoki, *Macruronus magellanicus*, in the Southwest Atlantic and Southwest Pacific Oceans, with an assessment of their potential value as biological tags. Fisheries Research, 145: 1-5.
- MacKenzie K & M Longshaw 1995. Parasites of the hakes *Merluccius australis* and *M. hubbsi* in the waters around the Falkland Islands, southern Chile, and Argentina, with an assessment of their potential value as biological tags. Canadian Journal of Fisheries and Aquatic Sciences, 52(S1): 213-224.
- Martínez R 1950. *Argulus chilensis* nov. sp. (Crustacea, Copepoda). Investigaciones Zoológicas Chilenas, 1: 4-9.
- Menzies RJ & RY George 1972. Isopod crustacean of the Peru-Chile trends Anton Brun Report; Southeast Pacific Expedition, 9: 1-124.
- Monfort KCF, RY Fujimoto, JEA Varella, MDF Guimarães, AFL Santos, DG Diniz & MAL Pires 2009. Ocorrência de *Livoneca desterroensis* (Isopoda, Cymothoidae) parasita de sardinha – *Cetengraulis edentulus* (Cuvier, 1828) (Engraulidae, Clupeiforme) capturadas na região do Nordeste Paraense, Brasil. Boletim do Instituto de Pesca, 35: 657-662.
- Montú M 1980. Parasite copepods of southern Brazilian fishes. I. *Ergasilus euripedesi* n. sp. (Copepoda: Cyclopoidea). Iheringia, 56: 53-62.
- Montú M 1982. Alguns copépodes parasitas de peixes do Sul do Brasil. Arquivos de Biologia e Tecnologia, 25: 329-339.
- Montú M 1996. Records of parasitic copepods of sharks from the southwestern Atlantic. Nauplius, 4: 179-180.
- Montú M & GA Boxshall 1997. A new species of *Taeniastrotos* (Copepoda: Poecilostomatoida) from southern Brazil. Systematic Parasitology, 36: 109-114.
- Montú M & GA Boxshall 2002. *Gauchergasilus*, a new genus for *Ergasilus euripedesi* Montu, 1980, an abundant parasitic copepod from the Patos Lagoon in southern Brazil. Systematic Parasitology, 51: 21-28.
- Moreira J, F Paschoal, AD Cezar & JL Luque 2013. Occurrence of *Clavellisa ilishae* (Copepoda: Lernaopodidae) parasitizing herrings (Actinopterygii: Clupeidae) in Brazil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 22: 616-618.
- Moreira PS 1972. Species of marine Isopoda (Crustacea Peracarida) from Southern Brazil. Boletim do Instituto Oceanográfico, 21: 163-179.
- Moreira PS 1973. Espécies de Isopoda (Crustacea, Peracarida). Programa Rio Grande do Sul II /Parte I. Publicação Especial do Instituto Oceanográfico, 3: 213-229.
- Moreira PS 1977. Occurrence and ecological notes on *Rocinela signata* (Isopoda, Flabellifera) off Brazil. Brazilian Journal of Oceanography, 26: 293-301.
- Müller HG 1988. The genus *Gnathia* Leach (Isopoda) from the Santa Marta area, Northern Colombia, with a review of Gnathiidae from the Caribbean Sea and Gulf of Mexico. Bijdragen tot de Dierkunde, 58: 88-104.
- Muñoz G & R Castro 2012. Comunidades de parásitos eumetazoos de peces labrisómidos de Chile Central. Revista de Biología Marina y Oceanografía, 47: 565-571.
- Muñoz G & N Delorme 2011. Varaciones temporales de las comunidades de parásitos en peces intermareales de Chile Central: hospedadores residentes vs temporales. Revista de Biología Marina y Oceanografía, 46: 313-327.
- Muñoz G, F Garcías, V Valdebenito & M George-Nascimento 2001. Parasitofauna y alimentación



- de *Notothenia c. f. angustata* Hutton, 1875 (Pisces: Nototheniidae) en el intermareal de dos localidades del Golfo de Arauco, Chile. *Boletín Chileno de Parasitología*, 56: 29-33.
- Muñoz G & V Olmos 2007. Revisión bibliográfica de especies ectoparásitas y hospedadoras de sistemas acuáticos de Chile. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 42: 89-148.
- Muñoz G & H Randhawa 2011. Monthly variation in the parasite communities of the intertidal fish *Scartichthys viridis* (Blenniidae) from central Chile: are there seasonal patterns? *Parasitology Research*, 109: 53-62.
- Muñoz G & L Zamora 2011. Ontogenetic variation in parasite infracommunities of the clingfish *Sicyases sanguineus* (Pisces: Gobiesocidae). *Journal of Parasitology*, 91: 14-19.
- Muñoz G, V Valdebenito & M George-Nascimento 2002. La dieta y la fauna de parásitos metazoos del torito *Bovichthys chilensis* Regan 1914 (Pisces: Bovichthyidae) en la costa de Chile centro-sur: variaciones geográficas y ontogenéticas. *Revista Chilena de Historia Natural*, 75: 661-671.
- Muñoz G 2014. Parasites communities in the clingfish *Gobiesox marmoratus* from central Chile. *Acta Parasitologica*, 9: 108-114.
- Muñoz-Muga P & G Muñoz 2010. Parasite communities of *Scartichthys viridis* (Valenciennes, 1836) (Pisces: Blenniidae) from central Chile: locality vs. host length. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 45: 165-169.
- Oliva ME 1982. Parásitos en peces marinos de la zona de Antofagasta. *Ciencia y Tecnología del Mar, CONA*, 6: 45-51.
- Oliva ME 1994. Parasites of the Chilean jack mackerel *Trachurus symmetricus murphyi* (Pisces: Carangidae). *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 89: 363-364.
- Oliva ME 1999. Metazoan parasites of the jack mackerel *Trachurus murphyi* (Teleostei, Carangidae) in a latitudinal gradient from South America (Chile and Perú). *Parasite*, 6: 223-230.
- Oliva ME 2001. Metazoan parasites of *Macruronus magellanicus* from southern Chile as biological tags. *Journal of Fish Biology*, 58: 1617-1622.
- Oliva ME & I Ballón 2002. Metazoan parasites of the Chilean hake *Merluccius gayi gayi* as a tool for stock discrimination. *Fisheries Research*, 56: 313-320.
- Oliva ME, RE Castro & R Burgos 1996. Parasites of the flatfish *Paralichthys adspersus* (Steindachner, 1867) (Pleuronectiformes) from northern Chile. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 91: 301-306.
- Oliva ME & L Duran 1982. *Lernanthropus pacificus* n. sp. (Crustacea, Copepoda) parásito de la corvinilla *Sciaena gilberti* Abbot (Pisces: Teleostei). *Boletín Chileno de Parasitología*, 37: 15-17.
- Oliva ME, LE Duran & M Raul Verano 1980. *Argulus peruvianus*, nova espécie marina de *Argulus* Muller 1758. *Revista de Ciencias U.N.M.S.M.*, 1: 14-20.
- Oliva ME & MT González 2004. Metazoan parasites of *Sebastes capensis* from two localities in northern Chile as tools for stock identification. *Journal of Fish Biology*, 64: 170-175.
- Oliva ME, MT González & E Acuña 2004. Metazoan parasite fauna as a biological tag for the habitat of the flounder *Hippoglossina macrops* from northern Chile, in a depth gradient. *Journal of Parasitology*, 90: 1374-1377.
- Oliva ME & JL Luque 1998. Metazoan parasite infracommunities in five Sciaenids from the Central Peruvian Coast. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 93: 175-180.
- Oliva ME, JL Luque & JA Iannacone 1990. The metazoan parasites of *Stellifer minor* (Tschudi, 1884): an ecological approach. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 85: 271-274.
- Oliva ME, IM Valdivia, G Costa, N Freitas, MA Pinheiro de Carvalho, L Sánchez & JL Luque

2008. What can metazoan parasites reveal about the taxonomy of *Scomber japonicus* Houttuyn in the coast of South America and Madeira Islands? *Journal of Fish Biology*, 72: 545-554.
- Paraguassú AR, JL Luque & DR Alves 2002. Community ecology of metazoan parasites of red porgy *Pagrus pagrus* (Osteichthyes: Sparidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Acta Scientiarum*, 24: 461-467.
- Pardo-Gandarillas MC, F Garcías & M George-Nascimento 2004. La dieta y la fauna de endoparásitos del pejesapo *Gobiesox marmoratus* Jenyns, 1842 (Pisces: Gobiesocidae) en el litoral de Chile están conectadas pero no correlacionadas. *Revista Chilena de Historia Natural*, 77: 627-637.
- Pardo-Gandarillas MC, K González, CM Ibáñez & M George-Nascimento 2007. Parasites of two deep-sea fish *Coelorhynchus chilensis* (Pisces: Macrouridae) and *Notacanthus sexspinis* (Pisces: Notacanthidae) from Juán Fernández Archipelago, Chile. *JMBA2-Biodiversity Records*, publicado online, 1-7.
- Paschoal F, AD Cezar & JL Luque 2013. A new species of *Acantholochus* (Cyclopoida, Bomolochidae) parasitic on the barred grunt *Conodon nobilis* (Linnaeus, 1758) (Osteichthyes, Haemulidae) from Rio de Janeiro, Brazil. *Crustaceana*, 86: 212-220.
- Paul AZ & RJ Menzies 1971. Sub-tidal isopods of the Fosa de Cariaco, Venezuela, with descriptions of two new genera and twelve new species. *Boletín del Instituto Universidade Oriente*, 10: 29-48.
- Pereira NA, C Pantoja, JL Luque & JT Timi, 2014. Parasites of *Urophycis brasiliensis* (Gadiformes: Phycidae) as indicators of marine ecoregions in coastal areas of the South American Atlantic. *Parasitology Research*, 113: 4281-4292.
- Pereira AN, JT Timi, AL Lanfranchi & JL Luque 2012. A new species of *Colobomatus* (Copepoda, Phyllichthyidae) parasitic on *Mullus argentinae* (Perciformes, Mullidae) from South American Atlantic coasts. *Acta Parasitologica*, 57: 323-328.
- Piasecki W & A Avenant-Oldewage 2008. Diseases caused by Crustacea. In: *Fish Diseases* (JC Eiras, H Segner, T Wahli & BG Kapoor, Ed.), Science Publishers, Enfield, NH, USA, vol 2, 1115-1200.
- Piasecki W, AE Goodwin, JC Eiras & BF Nowak 2004. Importance of copepod in freshwater aquaculture. *Zoological Studies*, 43: 193-205.
- Pires AMS 1996. The gnathiids from the Brazilian southeastern continental shelf and slope: distribution, ecological notes and description of three new species (Crustacea, Isopoda, Gnathiidae). *Spixiana*, 19: 1-16.
- Pires-Vanin AMS 1998. Malacostraca – Peracarida. Marine Isopoda. Anthuridea, Asellota (Pars), Flabellifera (Pars), and Valvifera. In: Young, PS (Ed.), *Catalogue of Crustacea of Brazil*. Museu Nacional, Rio de Janeiro: 605-623.
- Quidor A 1906. Sur les copépodes recueillis par la mission Charcot dans les mers Antarctiques. *Bulletin du Musée National d'Histoire Naturelle de Paris*, 12: 27-33.
- Quidor A 1913. Copépodes parasites. Deuxième Expédition Antarctique Française (1908-1910). *Sciences Naturelles, Documents Scientifiques*: 197-214.
- Raibaut A 1985. Les cycles évolutifs des copépodes parasites et les modalités d'infestation. *Annales de Biologie*, XXIV: 233-274.
- Rego AA, JJ Vicente, CP Santos & RM Wekid 1983. Parasitos de Anchovas, *Pomatomus saltatrix* (L.) do Rio de Janeiro. *Ciência e Cultura*, 35: 1329-1336.
- Reyes X & S Bravo 1983. Salmon coho *Oncorhynchus kisutch*, cultivado en Puerto Montt, Chile, nuevo huésped para el copépodo *Caligus teres* (Caligidae). *Investigaciones Marinas*, 11: 51-54.
- Ribeiro RS, JL Luque & DR Alves 2002. Aspectos quantitativos dos parasitos da maria-luiza,

- Paralonchurus brasiliensis* (Osteichthyes: Sciaenidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. Revista da Universidade Rural, Série Ciências da Vida, 22: 151-154.
- Riffo R 1990. Primer registro parasitológico en *Strangomera bentincki* (Norman, 1936) y *Engraulis ringens* Jenyns, 1842 (Pisces, Clupeiformes) para la costa de Chile. Medio Ambiente, 11: 59-64.
- Riffo R 1991. La fauna de parásitos metazoos del lenguado de ojos grandes *Hippoglossina macrops* Steindachner, 1876 (Pisces: Bothidae): una aproximación ecológica. Medio Ambiente, 11: 54-60.
- Riffo R 1994. Fauna de parásitos metazoos del robalo *Eleginops maclovinus* Valenciennes, 1890 (Pisces: Notothenidae): importancia de los parásitos como indicadores ecológicos del hospedador. Estudios Oceanológicos, 13: 65-69.
- Riffo R 1994. Composición taxonómica y características cuantitativas de la fauna de parásitos metazoos del congrio dorado *Genypterus blacodes* Schneider 1801. Medio Ambiente, 12: 27-31.
- Riffo R 1995. Análisis comparativo de la fauna de parásitos metazoos de dos especies de lenguados congénéricos y sintópicos: *Paralichthys microps* Gunther, 1881 y *Paralichthys adspersus* Steindachner, 1867 (Pleuronectiformes: Bothidae) en la Bahía Concepción, Chile. Medio Ambiente, 12: 51-59.
- Riffo R & M Nuñez 2000. La fauna de parásitos metazoos del rollizo *Mugiloides chilensis* (Pisces: Mugiloididae): la importancia de las relaciones ecológicas del hospedador. Medio Ambiente, 13: 89-96.
- Ringuelet R 1945. *Parabrachiella spinicephala* nueva especie de copepodo parásito. Notas del Museo de La Plata, Zoología, 10: 129-135.
- Ringuelet R 1947. Anotaciones sobre copépodos e isópodos parásitos de peces. Notas del Museo de La Plata, Zoología, 12: 93-107.
- Robaldo RB, J Pereira Júnior, LA Sampaio, V Kutter & A Bianchini 2002. Ovoposição e desenvolvimento inicial de *Caligus* sp. (Copepoda: Caligidae) parasita de juvenis do linguado *Paralichthys orbignyanus* (Teleostei: Paralichthyidae) em cativeiro. Atlântica, 24: 85-88.
- Rodríguez L, L Balboa & M George-Nascimento 2000. Parasitismo en la caballa *Scomber japonicus* Houttuyn, 1782 y el jurel *Trachurus symmetricus murphyi* Nichols, 1920 frente a Chile central. Biología Pesquera, 28: 15-21.
- Rodríguez SM, JL Luque & M George-Nascimento 2010. A parasitic copepod, *Neoalbionella* sp. (Lernaeopodidae), on the southern lanternshark *Etmopterus granulosus* (Etmopteridae) off Juan Fernández Archipelago, Chile. Revista de Biología Marina y Oceanografía, 45, 359-363.
- Rohde K, C Hayward & M Heap 1995. Aspects of the ecology of metazoan ectoparasites of marine fishes. International Journal for Parasitology, 25: 945-970.
- Rokitski J 1984. A new isopod, *Anilocra huaeho* sp. n. of the family Cymothoidae from coastal waters of Peru. Parazitologiya, 18: 242-244.
- Romero RC & HB Kuroki 1986. *Lernaeopoda tenuis*, new species and *Pseudolernaeopoda caudocapta*, new genus, new species (Copepoda, Lernaeopodidae) parasitic on *Triakis maculata* from the Chilean coast, South Pacific. Systematic Parasitology, 8: 227-234.
- Romero RC & HB Baeza 1987. On two members of the family Lernaeopodidae (Crustacea: Copepoda) parasitic on elasmobranchs in Chilean waters, with a description of *Pseudocharopinoides myliobatidos*, n. g., n. sp. from *Myliobatis chilensis* Philippi. Systematic Parasitology, 9: 235-240.
- Sabas CSS & JL Luque 2003. Metazoan parasites of weakfish, *Cynoscion guatucupa* and *Macrodon ancylodon* (Osteichthyes: Sciaenidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária, 12: 171-178.

- Salinas X, MT González & E Acuña 2008. Metazoan parasites of the thumb grenadier *Nezumia pulchella*, from the southeastern Pacific, off Chile, and their use for discrimination of host populations. *Journal of Fish Biology*, 73: 683-691.
- Santos Cavalcanti ET, W Silva Nascimento, RM Takemoto, L Câmara Alves & S Chellappa 2013. Ocorrência de crustáceos ectoparasitos no peixe ariacô, *Lutjanus synagris* (Linnaeus, 1758) nas águas costeiras do Rio Grande do Norte, Brasil. *Biota Amazônia*, Macapá, 3: 94-99.
- Sardella NH, J Avendaño, JT Timi, 1998. Parasite communities of *Genypterus blacodes* and *G. brasiliensis* (Pisces: Ophiidae) from Argentina. *Helminthology* 35: 209-218.
- Sardella NH, AJ Etchegoin & SR Martorelli 1995. Las comunidades parasitarias de *Micropogonias furnieri* (Corvina) en Argentina. *Boletín del Instituto Oceanográfico (Univ. de Oriente - Venezuela)*, 34: 41-47.
- Sardella NH & JT Timi 1996. Parasite communities of *Merluccius hubbsi* from the Argentinian – Uruguayan common fishing zone. *Fisheries Research*, 27: 81-88.
- Sadowsky V & PS Moreira 1981. Occurrence of *Squalus cubensis* Rivero, 1936, in western South Atlantic ocean, and incidence of its parasitic isopod *Lironeca splendida* sp. n. *Studies on Neotropical Fauna and Environment*, 16: 137-150.
- Sanches EG, CE Kerber, F Paschoal & JL Luque 2012. First record of *Caligus mutabilis* (Copepoda: Caligidae), in sea-farmed *Mycteroperca microlepis* (Perciformes: Serranidae) in Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 21: 330-333.
- Sartor SM 1986. Incidência de isópodes parasitas (Cymothoidae) em peixes da plataforma continental Brasileira. *Boletim do Instituto Oceanográfico de São Paulo*, 34: 1-12.
- Sartor SM & MAS Pires 1988. The occurrence of *Cymothoa liannae*, a new species of Cymothoid isopod from Brazil, with a comparative study of its post-marsupial development. *Crustaceana*, 55: 147-156.
- Schram TA 1979. The life history of the eye-magot of the sprat, *Lernaenicus sprattae* (Sowerby) (Copepoda, Lernaecoridae). *Sarsia*, 65: 279-316.
- Sepúlveda F, SL Marín & J Carvajal 2004. Metazoan parasites in wild fish and farmed salmon from aquaculture sites in southern Chile. *Aquaculture*, 235: 89-100.
- Shiino S 1959. Sammlung der parasitischen Copepoden in der Profekturuniversitat von mie. Report of the Faculty of Fisheries of University of Mie, 3: 334-374.
- Shiino S 1965a. Parasitic copepods of the Eastern pacific fishes. 6. Euryphoridae. Report of Faculty of Fisheries of University of Mie, 5: 421-433
- Shiino S 1965b. Parasitic copepods of the Eastern pacific fishes. Report of the Faculty of Fisheries of University of Mie, 5: 441-454.
- Sievers G, C Lobos & R Inoztraza 1997. Variación de la intensidad de infestación com formas infectantes del isopodo *Ceratothoa gaudichaudii* en salmones de cultivo en el sur del Chile. *Archivos de Medicina Veterinaria*, 29: 121-125.
- Silva AC, JRE Moraes, AM Antonucci, MT Shimada, RM Takemoto, JRE Filho & FR Moraes 2012. First record of *Tuxophorus caligodes* (Siphonostomatoidea, Tuxophoridae) in sea-farmed cobia, *Rachycentrum canadum* in Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 21: 421-423.
- Silva LGO, JL Luque & DR Alves 2000. Community ecology of metazoan parasites of the atlantic cutlass fish *Trichiurus lepturus* Linnaeus (Osteichthyes, Trichiuridae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Zootecias*, 2: 115-133.
- Stuardo J 1958. *Lepeophtheirus ornatus* (Milne Edwards) a synonym of *L. nordmanii* (Copepoda: Caligidae). *Universitetet I Bergen. Arbok Naturvitenskapelig*, 8: 3-21.

- Stuardo J & E Faguetti 1960. Estudio preliminar de los copépodos parásitos de *Merluccius gayi gayi* en la Bahía de Valparaíso. *Revista de Biología Marina*, 10: 195-200.
- Stuardo J & E Faguetti E 1961. Notas carcinógenas. Copépodos parásitos chilenos. I. Una lista de las especies conocidas y descripción de 3 especies nuevas. *Revista Chilena de Historia Natural*, 58: 55-83.
- Suárez-Morales E, H Camisotti & A Martín 2012. A new species of *Caligus* (Copepoda, Siphonostomatoida) from the plankton of Venezuela with a key to species. *Zookeys*, 201: 59-71.
- Takemoto RM, JFR Amato & JL Luque 1996. Comparative analysis of the metazoan parasite communities of leatherjackets, *Oligoplites palometa*, *O. saurus* and *O. saliens* (Osteichthyes: Carangidae) from Sepetiba Bay, Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Biologia*, 56: 639-650.
- Takemoto RM & JL Luque 2002. Parasitic copepods on *Oligoplites* spp. (Osteichthyes, Carangidae) from the Brazilian coastal zone, with the redescription of *Tuxophorus caligodes* Wilson, 1908 (Siphonostomatoida, Tuxophoridae). *Acta Scientiarum*, 24: 481-487.
- Tantaleán MV & A Huiza 1994. Sinopsis de los parásitos de peces marinos de la costa peruana. *Biotempo* (Perú), 1: 53-101.
- Tavares LER, AJA Bicudo & JL Luque 2004. Metazoan parasites of the needlefish *Tylosurus acus* (Lacépède, 1803) (Osteichthyes: Belonidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Revista Brasileira de Parasitologia Veterinária*, 13: 36-40.
- Tavares LER & JL Luque 2001. Aspectos quantitativos das infrapopulações de *Caligus praetextus* Bere, 1936 (Copepoda, Caligidae) parásitos do robalo *Centropomus undecimalis* (Bloch, 1792) (Osteichthyes, Centropomidae) no litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoociências*, 3: 253-258.
- Tavares LER & JL Luque 2003. A new species of *Acantholochus* (Copepoda: Bomolochidae) parasitic on *Centropomus undecimalis* (Osteichthyes: Centropomidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Memórias do Instituto Oswaldo Cruz*, 98: 241-245.
- Tavares LER & JL Luque 2004. Community ecology of the metazoan parasites of white sea catfish, *Netuma barba* (Osteichthyes: Ariidae), from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 64: 169-167.
- Tavares LER & JL Luque 2004. Community ecology of metazoan parasites of the later juvenile common snook *Centropomus undecimalis* (Osteichthyes: Centropomidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Zoology*, 64: 523-529.
- Tavares LER & JL Luque 2005. *Ergasilus youngi* sp. nov. (Copepoda, Poecilostomatoida, Ergasilidae) parasitic on *Aspistor luniscutis* (Actinopterygii, Ariidae) from off the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Acta Parasitologica*, 50: 150-155.
- Tavares LER & JL Luque 2008. Similarity between metazoan parasite communities of two sympatric brackish fish species from Brazil. *Journal of Parasitology*, 94: 985-989.
- Tavares LER, JL Luque & AJA Bicudo 2005. Community ecology of metazoan parasites of the anchovy *Anchoa tricolor* (Osteichthyes: Engraulidae) from the coastal zone of the State of Rio de Janeiro, Brazil. *Brazilian Journal of Biology*, 65: 533-540.
- Tavares LER, JL Luque & S Botelho-Neto 2001. Ecologia da comunidade de metazoários parásitos do olho-de-cão *Priacanthus arenatus* (Cuvier, 1829) (Osteichthyes, Priacanthidae) do litoral do Estado do Rio de Janeiro, Brasil. *Revista Brasileira de Zoociências*, 3: 45-59.
- Tavares LER, JL Luque & SLB Neto 2001. *Hatschekia quadrobdominalis* Yu, 1933 (Copepoda, Hatschekiidae), a parasite of *Priacanthus arenatus* (Cuvier, 1829) (Osteichthyes, Priacanthidae) in the Brazilian coast. *Revista Brasileira de Zoociências*, 3: 129-131.

- Thatcher VE 2000. The isopod parasites of South American fishes. In: Salgado-Maldonado G, ANG Aldrete & VM Vidal-Martínez (Eds.), *Metazoan in the Neotropics: A Systematic and Ecological Perspective*. Instituto de Biología de la Universidad Nacional Autónoma de México, México: 193-226.
- Thatcher VE 2002. The isopods of south american fishes. *Boletim do Museu Paraense Emílio Gueldi, Série Zoologia*, 18: 77-199.
- Thatcher VE, GS Araújo, JTAX Lima & S Chellappa 2007. *Cymothoa spinipalpa* sp. nov. (Isopoda, Cymothoidae) a buccal cavity parasite of the marine fish, *Oligoplites saurus* (Bloch & Schneider) (Osteichthyes, Carangidae) of Rio Grande do Norte State, Brazil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 24: 238-245.
- Thatcher VE & CL Blumenfeldt 2001. *Anilocra montti* sp. n. (Isopoda, Cymothoidae) a parasite of caged salmon and trout in Chile. *Revista Brasileira de Zoologia*, 18(Supl.1): 269-277.
- Thatcher VE & FT Fonseca 2005. *Cymothoa Recifea* sp. nov. (Isopoda, Cymothoidae) from the mouths of marine fishes of Pernambuco State, Brazil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 22: 517-523.
- Thatcher VE & J Pereira Júnior 2004. *Brasilochondria riograndensis* gen. nov., sp. nov. (Copepoda, Chondracanthidae) a parasite of flounders of Rio Grande do Sul State, Brazil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 21: 515-518.
- Thatcher VE & J Pereira Júnior 2006. *Kroyeria brasiliensis* sp. nov. (Copepoda, Kroyeriidae) a gill parasite of the shark *Galeorhinus vitaminicus* de Buen, in Rio Grande do Sul State, Brazil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 23: 1185-1187.
- Thatcher VE, JL Silva, GF Jost & JM Souza-Conceição 2003. Comparative morphology of *Cymothoa* spp. (Isopoda, Cymothoidae) from Brazilian fishes, with the description of *Cymothoa catarinensis* sp. nov. and redescriptions of *C. excisa* Perty and *C. oestrum* (Linnaeus). *Revista Brasileira de Zoologia*, 20: 541-552.
- Thatcher VE, JM Souza-Conceição & GF Jost 2003. *Lironeca desterroensis* sp. n. (Isopoda, Cymothidae) from the gills of a marine fish, *Cetengraulis edentulus* Cuvier, of Santa Catarina Island, Brazil. *Revista Brasileira de Zoologia*, 20: 251-255.
- Thomé JW 1963. Um novo copépodo (Crustacea) do género *Trifur* Wilson, 1917. *Iheringia, Zoologia*, 28: 1-11.
- Thomsen R 1949. Copepodos parásitos de los peces marinos del Uruguay. *Comunicaciones Zoológicas del Museo de Historia Natural de Montevideo*, 54: 1-41.
- Timi JT 2003. Parasites of Argentine anchovy in the south-west Atlantic: latitudinal patterns and their discrimination of host populations. *Journal of Fish Biology*, 63: 90-107.
- Timi JT 2003. Habitat selection by *Lernanthropus cynoscicola* (Copepoda: Lernanthropidae): hosts as physical environment, a major determinant of niche restriction. *Parasitology*, 127: 155-163.
- Timi JT & JA Etchegoin 1996. A new species of *Lernanthropus* (Copepoda: Lernanthropidae) parasite of *Cynoscion striatus* (Pisces: Sciaenidae) from Argentinian waters, and new records of *Lernanthropus trachuri*. *Folia Parasitologica*, 43: 71-74.
- Timi JT & JA Etchegoin 1998. Redescription and new host records of *Bomolochus globiceps* (Vervoort et Ramirez, 1968) (Copepoda, Bomolochidae) from Argentina. *Acta Parasitologica*, 43: 137-141.
- Timi JT, JA Etchegoin & AL Lanfranchi 2004. *Blias marplatensis* sp. nov. (Copepoda, Chondracanthidae) parasitizing *Prionotus nudigula* (Pisces, Triglidae) from Mar del Plata, Argentina. *Acta Parasitologica*, 49: 332-335.
- Timi JT & AL Lanfranchi 2006. Size relationship between the parasitic copepod, *Lernanthropus*

- cynoscicola*, and its fish host, *Cynoscion guatucupa*. *Parasitology*, 132(pt.2): 207-213.
- Timi JT, AL Lanfranchi & JL Luque 2010. Similarity in parasite communities of the teleost fish *Pinguipes brasilianus* in the southwestern Atlantic: infracommunities as a tool to detect geographical patterns. *International Journal for Parasitology*, 40: 243-254.
- Timi JT, AL Lanfranchi & R Poulin 2010. Consequences of microhabitat selection for reproductive success *Neobrachiella spinicephala* (Lernaeopodidae). *Parasitology*, 137: 1687-1694.
- Timi JT, JL Luque & NH Sardella 2005. Parasites of *Cynoscion guatucupa* along South American Atlantic coasts: evidence for stock discrimination. *Journal of Fish Biology*, 67: 1603-1618.
- Timi JT & R Poulin 2003. Parasite community structure within and across host populations of a marine pelagic fish: how repeatable is it? *International Journal for Parasitology*, 33: 1353-1362.
- Timi JT & NH Sardella 1997. A new species of *Nothobomolochus* (Copepoda: Bomolochidae) parasitic on *Engraulis anchoita* (Pisces: Engraulidae) from Argentina. *Folia Parasitologica*, 44: 305-308.
- Valdivia IM, RA Chávez & ME Oliva 2007. Metazoan parasites of *Engraulis ringens* as tools for stock discrimination along the Chilean coast. *Journal of Fish Biology*, 70: 1504-1511.
- Vasquez-Ruis CE & CA Jara-Campos 2012. Prevalencia e intensidad parasitaria en *Coryphaena hippurus* y *Mugil cephalus* (Teleostei) desembarcados en los puertos Salaverry y Paita (Perú). *Sciendó*, 15: 22-32.
- Velloso AN, FM Almeida, JCB Cousin & J Pereira Júnior 2012. Histopatologia de brânquias de *Paralichthys orbignyanus* (Teleostei, Paralichthyidae) parasitado por *Therodamas fluviatilis* (Copepoda: Ergasilidae). *Atlântica*, Rio Grande, 34: 47-52.
- Velloso AN, J Pereira Júnior & JCB Cousin 2005. *Therodamas fluviatilis* (Copepoda: Ergasilidae), parasito de *Paralichthys orbignyanus* (Teleostei: Paralichthyidae), do estuário da Lagoa dos Patos e costa adjacente, RS, Brasil. *Boletim do Instituto de Pesca*, São Paulo, 31: 65-71.
- Vergara LA & M George-Nascimento 1982. Contribución al estudio del parasitismo en el congrio colorado *Genypterus chilensis* (Guichenot, 1848). *Boletín Chileno de Parasitología*, 37: 9-14.
- Vervoort W 1962. A review of the genera and species of the Bomolochidae (Crustacea, Isopoda), including the description of some old and new species. *Zoologische verhandelingen. Uitg. Door het Rijksmuseum van natuurlijke Historie te Leiden*, 111 pp.
- Villalba C 1986. Contribucion al conocimiento del genero *Hatschekia* Poche, 1902 en Chile (Copepoda: Hatschekiidae). *Boletín de la Sociedad de Biología de Concepción*, Chile, 57: 155-170.
- Villalba C & J Fernández 1984. *Lernanthropus guacolda* sp. n. (Copepoda, Lernanthropidae), parasite of *Sciaena deliciosa* (Tschudi, 1844) (Pisces: Sciaenidae) from Chile. *Boletín de la Sociedad de Biología de Concepción*, Chile, 55: 127-133.
- Villalba C & J Fernández 1985. Contribucion al conocimiento de la Familia Chondracanthidae en Chile (Copepoda: Poecilostomatoida). *Gayana, Zoologia*, 49: 31-58.
- Villalba C & J Fernández 1985. Parásitos de *Mola ramsayi* (Giglioli, 1883) (Pisces: Molidae) en Chile. *Boletín de la Sociedad de Biología de Concepción*, Chile, 56: 71-78.
- Villalba C & LE Durán 1985. *Lepeophtheirus mugiloidis* (Copepoda: Caligidae) parásito de *Mugiloides chilensis* (Molina, 1782) en Chile. *Boletín de la Sociedad de Biología de Concepción*, Chile 56: 59-66.
- Walter TC & G Boxshall 2013. World of Copepods database. Accessed through: Walter TC & G Boxshall 2013. World of Copepods database at <http://www.marinespecies.org/copepoda>.
- Williams LB & JR Williams 1981. Nine new species of *Anilocra* (Crustacea: Isopoda: Cymothoidea) external parasites of West Indian coral reef fishes. *Proceedings of the Helminthological Society of Washington*, 94: 1005-1047.

Williams EH & L Bunkley-Williams Jr 2003. New records of fish parasitic isopods (Cymothoidae) in the eastern Pacific (Galápagos and Costa Rica). *Notícias de Galápagos*, 62: 21-22.

Williams EH, L Bunkley-Williams Jr & C Sanner 1994. New host and locality records for copepod and isopod parasites of Colombian marine fishes. *Journal of Aquatic Animal Health*, 6: 362-364.

Wilson CB 1905. North American parasitic copepods belonging to the family Caligidae. *Proceedings of the United States National Museum*, 28: 479-672.

Wilson CB 1921. Report on the parasitic Copepoda collected during the survey of the Juan Fernández Island, 1916-1917. *Natural History of the Juan Fernandez & Easter Islands*, 3: 69-74.

Wilson CB 1923. Parasitic copepods in the Collection of the Riksmuseum. *Arkiv for Zoologi*, 15: 1-15.

Wilson CB 1932. The copepods of the Woods Hole region, Massachusetts. *Bulletin of the United States National Museum*, 158: 1-635.

Wilson CB 1937. Parasitic copepods taken during the third Hancock expedition to the Galápagos Islands. *The Hancock Pacific Expedition*, 2: 23-30.





# **Capítulo XII**

**LISTA DE HOSPEDEIROS / PARASITOS**



LISTA DE HOSPEDEIROS / PARASITOS

Ana Luiza Velloso  
Joaber Pereira Jr.  
J. C. Eiras

*Ablennes hians*

**Crustacea**

*Bomolochus bellones*

*Bomolochus constrictus*

*Caligodes laciniatus*

*Lernanthropus tylosuri*

*Abudefduf saxatilis*

**Crustacea**

*Anilocra abudefdufi*

*Kuna insularis*

*Acanthistius brasilianus*

**Monogenoidea**

*Tetrasepta dischizosepta*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contraecaecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium* sp.

*Dichelyne (Cucullanellus) szidati*

**Cestoda**

*Grillotia carvajalregorum*

*Acanthistius patachonicus*

**Nematoda**

*Pseudoterranova cattani* (larva)

*Pseudoterranova decipiens* (larva)

*Acanthistius pictus*

**Trematoda**

*Helicometrina nímia*

*Helicometrina* sp.

**Crustacea**

*Caligus quadratus*

*Lepeophtheirus frequens*

*Acanthurus coeruleus*

**Monogenoidea**

*Kannaphallus mochimae*

*Acanthurus leucopareius*

**Crustacea**

*Caligus flexispina*

*Acanthocybium solandri*

(=*Acanthocybium petus*)

**Trematoda**

*Hirudinella ventricosa*

**Monogenoidea**

*Neothoracocotyle acanthocybii*

**Crustacea**

*Gloiopotes hygomianus*

*Brachiella thynni*

*Livoneca (Lironeca)* sp.

*Acanthostracion polygonius*

**Monogenoidea**

*Haliotrema cumanensis*

*Acanthostracion quadricornis*

(=*Lacthoprys cuadricornis*)

**Monogenoidea**

*Neobenedenia melleni*

*Aculeola nigra*

**Crustacea**

*Eudactylina chilensis*

*Aetobatus narinari* (= *Aetobatis narinari*)

**Cestoda**

*Acanthobothrium colombianum*

*Acanthobothrium monski*

*Alepisaurus ferox*

(=*Alepisaurus borealis*)

**Crustacea**

<i>Euryphorus nordmanni</i>	<i>Amblyraja radiata</i> (=Raja radiate)
<i>Alphestes afer</i>	<b>Monogenoidea</b>
<b>Trematoda</b>	<i>Rajonchocotyle emarginata</i>
<i>Prosorhynchus</i> sp.	<i>Amphichthys cryptocentrus</i>
<i>Ectenurus</i> sp.	<b>Trematoda</b>
<i>Myosaccium</i> sp.	<i>Polylekithum fangosi</i>
<i>Aponurus</i> sp.	<i>Anableps anableps</i>
<i>Allocyttus verrucosus</i>	<b>Crustacea</b>
<b>Trematoda</b>	<i>Gnathia</i> sp.
<i>Paraccacladium jamiesoni</i>	<i>Anableps microlepis</i>
<i>Steganodermatoides allocytti</i>	<b>Acanthocephala</b>
<i>Alopias superciliosus</i>	<i>Amapacanthus amazonicus</i>
<b>Crustacea</b>	<i>Anchoa arenicola</i> (=Anchovia arenicolla)
<i>Dinematura discrepans</i>	<b>Trematoda</b>
<i>Pagina tunica</i>	<i>Parahemiurus merus</i>
<i>Alopias vulpinus</i>	<i>Anchoa marinii</i>
<b>Crustacea</b>	<b>Myxosporea</b>
<i>Echthrogaleus denticulatus</i>	<i>Sphaeromyxa argentinensis</i>
<b>Cestoda</b>	<i>Sphaeromyxa bonarensis</i>
<i>Crossobothrium angustum</i>	<b>Monogenoidea</b>
<i>Aluterus monoceros</i>	<i>Pseudanthocotylodes heterocotyle</i>
<b>Crustacea</b>	<b>Crustacea</b>
<i>Caligus</i> sp.	<i>Nothobomolochus cresseyi</i>
<b>Nematoda</b>	<i>Caligus haemulonis</i>
<i>Anisakis</i> sp. (larva)	<i>Caligus itacurussensis</i>
<i>Contraecaecum</i> sp. (larva)	<b>Nematoda</b>
<b>Cestoda</b>	<i>Hysterothylacium</i> sp.
<i>Callitetrarhynchus speciosus</i>	<i>Raphidascaris</i> sp.
<i>Floriceps saccatus</i>	<i>Anchoa tricolor</i>
<i>Aluterus scriptus</i>	<b>Trematoda</b>
<b>Crustacea</b>	<i>Parahemiurus merus</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<b>Crustacea</b>
<i>Amblyraja georgiana</i>	<i>Ergasilus</i> sp.
(=Raja georgiana)	<b>Nematoda</b>
<b>Cestoda</b>	<i>Hysterothylacium</i> sp.
<i>Echinobothrium acanthocolle</i>	<i>Terranova</i> sp. (larva)
<i>Pseudanthobothrium notogeorgianum</i>	<b>Cestoda</b>
	<i>Scolex pleuronectis</i>

*Anchoviella* sp.

**Trematoda**

*Parahemiurus ecuadori*

*Anisotremus* sp.

**Trematoda**

*Cainocreadium oscitans*

*Anisotremus interruptus*

**Trematoda**

*Cainocreadium oscitans*

*Leurodera pacifica*

*Lasiotocus longicaecum*

*Anisotremus scapularis*

**Trematoda**

*Helicometrina nimia*

*Lobatostoma anisotremun*

*Proctoeces lintoni*

*Proctoeces* sp.

*Leurodera pacifica*

*Stephanostomum anisotremi*

*Diphtherostomum* sp.

*Lasiotocus longicaecum*

*Lasiotocus* sp.

*Monorchis latus*

**Monogenoidea**

*Encotyllabe antofagastensis*

*Choricotyle anisotremi*

*Choricotyle scapularis*

*Intracotyle neghmei*

*Neobivagina chita*

*Colobomatus miniprocessus*

*Colobomatus quadrifarius*

*Mexicana* sp.

**Crustacea**

*Clavella applicata*

*Clavella caudata*

*Parabrachiella anisotremi*

*Lernanthropus antofagastensis*

*Metapeniculus antofagastensis*

*Cymothes* sp.

**Nematoda**

*Philometra* sp.

*Proleptus carvajali*

**Cestoda**

*Diphyllobothrium pacificum*

*Lacistorhynchus tenuis*

*Scolex pleuronectis*

**Acanthocephala**

*Profilicolis altmani*

*Gorgorhynchus* sp.

*Anisotremus surinamensis*

**Monogenoidea**

*Mexicana anisotremum*

*Anisotremus virginicus*

**Monogenoidea**

*Mexicana anisotremum*

**Crustacea**

*Exocorallana tricornis*

*Antennarius multiocellatus*

**Trematoda**

*Haplospalchnus venezuelensis*

*Paratimonia magnipharynx*

*Antimora rostrata*

**Trematoda**

*Derogenes varicus*

*Elytrophalloides oatesi*

*Aphos porosus*

**Hirudinea**

*Platybdella chilensis*

**Nematoda**

*Anisakis simplex*

*Anisakis* sp. (larva)

*Pseudoterranova decipiens* (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Capillaria* sp.

*Dichelyne* (*Cucullanellus*)

*dichelineformis*

**Cestoda**

*Clestobothrium crassiceps*

*Grillotia* sp.

*Nybelinia* sp.

*Scolex pleuronectis*

*Aplochiton taeniatus*

**Nematoda**

*Contraecum* sp. (larva)

*Aplochiton zebra*

**Trematoda**

*Steganoderma oviformis*

*Aplodactylus punctatus*

**Trematoda**

*Jerguillicola leonora*

**Crustacea**

*Lepeophtheirus frequens*

*Apogon binotatus*

**Crustacea**

*Alcyrona krebssi*

*Apogon quadrisquamatus*

**Crustacea**

*Gnathia* sp.

*Apristurus nasutus*

**Nematoda**

*Mooleptus rabuka*

*Archosargus rhomboidalis*

(=*Archosargus unimaculatus*)

**Flagellata**

*Amyloodinium ocellatum*

**Ciliophora**

*Trichodina* sp.

**Trematoda**

*Opecoeloides* sp.

*Podocotyle* sp.

*Megasolena hysterospina*

*Lecithochirium* sp.

*Aponurus pyriformis*

*Lepidauchen stenostoma*

*Multitestis inconstans*

*Multitestis rotundus*

**Monogenoidea**

*Pterinotrematoides mexicanum*

**Crustacea**

*Caligus ballistae*

*Caligus haemulonis*

*Caligus mutabilis*

*Clavellopsis* sp.

**Nematoda**

*Hysterothylacium* sp.

**Acanthocephala**

*Dollfusentis chandleri*

Ariidae gen. sp.

**Nematoda**

*Cucullanus* sp.

*Ariopsis felis*

**Crustacea**

*Lepeophtheirus monacanthus*

*Ariopsis seemani* (= *Hexanematchthys seemanni*, *Arius jordani*, *Galeichthys seemanni*)

**Trematoda**

*Pseudoacanthostomum panamense*

*Arothron meleagris*

**Crustacea**

*Hatschekia* sp.

*Aspistor luniscutis*

**Trematoda**

*Opecoeloides* sp.

*Dinosoma clupeola*

*Hysterolecitha* sp.

*Pseudoacanthostomum panamense*

*Chauhanellus neotropicalis*

**Crustacea**

*Argulus* sp.

*Bomolochus* sp.

*Ergasilus youngi*

*Caligus haemulonis*

*Caligus praetextus*

*Caligus* sp.

*Lepeophtheirus bagri*

*Lepeophtheirus monacanthus*

*Gnathia* sp.

*Astroscopus sexspinosus*

**Trematoda**

*Acanthostomum spiniceps*

*Astyanax* sp.

**Crustacea**

*Lepeophtheirus platensis*

*Atherinella brasiliensis* (= *Xenomelanirus brasiliensis*)

**Crustacea**

*Bomolochus xenomelanirisi*  
*Acusicola brasiliensis*  
*Ergasilus xenomelanirisi*  
*Caligus itacurussensis*  
*Caligus littoralis*  
*Lernaenicus longiventris*

*Atherinella pachylepis* (= *Thyrinops pachylepis*)

**Trematoda**

*Opecoeloides thyrinopsi*

*Atlantoraja castelnaui* (= *Raja castelnaui*)

**Monogenoidea**

*Calicotyle quequeni*

**Nematoda**

*Raphidascaris* sp.  
*Procamallanus* (*Spirocamallanus*)  
*pereirai*

**Cestoda**

*Acanthobothrium marplatensis*  
*Notomegarhynchus navonae*

*Atlantoraja cyclophora* (= *Raja cyclophora*)

**Monogenoidea**

*Calicotyle similis*

**Hirudinea**

*Stibarobdella moorei*

*Auchenionchus crinitus*

**Crustacea**

*Holobomolochus chilensis*  
*Acanthochondria ophidii*  
*Colobomatus tenuis*  
*Lepeophtheirus zbigniewi*

**Cestoda**

Tetraphyllidea larvae

*Auchenionchus microcirrhis*

**Trematoda**

*Prosorhynchoides carvajali*

**Crustacea**

*Holobomolochus chilensis*  
*Acanthochondria ophidii*  
*Colobomatus tenuis*  
*Lepeophtheirus zbigniewi*

**Cestoda**

*Nybelinia* sp.  
Tetraphyllidea larvae

*Auchenionchus variolosus*

**Trematoda**

*Prosorhynchoides carvajali*

**Crustacea**

*Holobomolochus chilensis*  
*Acanthochondria ophidii*  
*Acanthochondria syciasis*  
*Colobomatus tenuis*  
*Lepeophtheirus zbigniewi*

**Cestoda**

Tetraphyllidea larvae

**Acanthocephala**

*Spiracanthus bovicthrus*

*Aulostomus chinensis*

**Crustacea**

*Caligus fistulariae*  
*Caligus flexispina*

*Austrolycus depressiceps*

**Nematoda**

*Ascarophis carvajali*

*Auxis thazard* (= *Auxis thazard thazard*)

**Trematoda**

*Rhipidocotyle pentagonum*

**Monogenoidea**

*Caballerocotyla magronum*  
*Allopseudaxine macrova*  
*Churavera triangula*  
*Hexostoma auxisi*  
*Hexostoma keokeo*  
*Neohexostoma mochimae*

**Crustacea**

*Anilocra huacho*

**Nematoda**

*Anisakis physeteris*



*Anisakis typica*  
*Contracaecum* sp. (larva)  
*Goezia* sp.  
*Raphidascaris* sp.  
*Oncophora melanocephala*  
*Prospinitectus exiguus*

*Bagre bagre*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)  
*Cucullanus bagre*  
*Terranova trichiuri*

*Bagre marinus*

**Crustacea**

*Lepeophtheirus monacanthus*

**Cestoda**

*Pterobothrium crassicolle*

*Bairdiella ronchus*

**Flagellata**

*Amyloodinium ocellatum*

**Myxosporea**

*Myxidium striatum*

**Monogenoidea**

*Rhamnocercus margaritae*

*Balistes capriscus*

**Trematoda**

*Lobatostoma* sp.  
*Xystretum pulchurum*  
*Varelacreptotrema travassosi*  
*Gonocercella* sp.  
*Aponurus laguncula*  
*Stephanostomum* sp.  
*Neoapocreadium chabaudi*  
*Hypocreadium biminensis*  
*Opechona* sp.

**Crustacea**

*Taeniacanthus balistae*  
*Caligus ballistae*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)  
*Raphidascaris* sp.  
*Terranova* sp. (larva)  
*Cucullanus brevicaudatus*

*Dichelyne* sp.

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus* sp.  
*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Callitetrarhynchus speciosus*  
*Nybelinia* sp.  
*Scolex pleuronectis*

*Balistes polylepis*

**Trematoda**

*Stephanostomum provitellosum*

*Balistes vetula*

**Trematoda**

*Xystretum pulchurum*  
*Varelacreptotrema travassosi*  
*Aponurus laguncula*  
*Neoapocreadium chabaudi*  
*Acanthogalea gibsoni*  
*Hypocreadium biminensis*

**Crustacea**

*Caligus ballistae*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)  
*Contracaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Terranova* sp. (larva)  
*Dichelyne (Cucullanellus) travassosi*  
*Dichelyne* sp.

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus* sp.  
*Otobothrium* sp.

**Acanthocephala**

*Rhadinorhynchus pristis*

*Bassanago albescens*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Bathygadus melanobranchus*

**Myxosporea**

*Myxidium macrourium*

*Bathygobius soporator*

**Trematoda**

*Coitocaecum tropicum*  
*Opegaster pritchardae*

*Bathyraja* sp.

**Trematoda**

*Otodistomum plunketi*

**Cestoda**

*Acanthobothrium* sp.

*Bathyraja albomaculata*

**Trematoda**

*Otodistomum plunketi*

*Bathyraja brachyurops* (=Raja  
*brachyurops*)

**Myxosporea**

*Chloromyxum parvicostatum*

**Trematoda**

*Otodistomum plunketi*

**Monogenoidea**

*Acanthocotyle brachyuropsi*

*Acanthocotyle patagonica*

*Acanthocotyle scobini*

*Calicotyle macrocotyle*

*Calicotyle sjegi*

*Rajonchocotyle emarginata*

**Cestoda**

*Calliobothrium verticillatum*

*Guidus argentinense*

*Bathyraja eatonii*

**Cestoda**

*Guidus antarcticus*

*Pseudanthobothrium mimetum*

*Notomegarhynchus shetlandicum*

*Bathyraja griseocauda*

**Trematoda**

*Otodistomum plunketi*

*Bathyraja maccaini*

**Cestoda**

*Guidus antarcticus*

*Notomegarhynchus shetlandicum*

*Bathyraja macloviana*

**Trematoda**

*Otodistomum plunketi*

*Bathyraja magellanica* (=Raja  
*magellanica*)

**Monogenoidea**

*Rajonchocotyle emarginata*

*Bathyraja multispinis*

**Trematoda**

*Otodistomum plunketi*

*Batrachoides boulengeri*

**Nematoda**

*Hysterothylacium reliquens*

*Batrachoides pacifi*

**Nematoda**

*Hysterothylacium reliquens*

*Batrachoides surinamensis*

**Nematoda**

*Hysterothylacium reliquens*

*Belone scapularis*

**Trematoda**

*Dollfustrema* sp.

**Monogenoidea**

*Tylosuricola amato*

*Loxura peruensis*

**Crustacea**

*Bomolochus bellones*

*Boridia grossidens*

**Trematoda**

*Diplomonorchis leiostomi*

*Bovichtus chilensis* (=Bovichthys  
*chilensis*)

**Trematoda**

*Lecithochirium* sp.

**Monogenoidea**

*Paramicrocotyle moyanoi*

**Crustacea**

*Holobomolochus chilensis*

*Caligus* sp.

*Lepeophtheirus* sp.

*Ceratothoa* sp.

**Hirudinea**

*Oceanobdella* sp.

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)  
*Ascarophis* sp.  
*Similascarophis maulensis*  
*Philometra* sp.  
 Nematoda gen. sp.  
**Acanthocephala**  
*Heterosentis magellanicus*  
*Spiracanthus bovichthus*

*Brachygalaxias bullocki*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

*Brama australis*

**Trematoda**

*Accacladium* sp.  
*Didymozoon* sp.

**Crustacea**

*Lepeophtheirus* sp.  
*Hatschekia conífera*  
*Ceratothoa gaudichaudii*  
*Ceratothoa* sp.

**Nematoda**

*Anisakis* sp.  
*Contracaecum* sp. (larva)

**Cestoda**

*Hepatoxylon trichiuri*  
*Nybelinia* sp.

*Brama brama*

**Crustacea**

*Hatschekia conífera*

*Brama japonica*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp.

**Crustacea**

*Hatschekia conífera*

*Brevoortia aurea*

**Monogenoidea**

*Mazocraeoides georgei*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)  
*Contracaecum* sp. (larva)

*Terranova* sp. (larva)

*Procamallanus* sp.

*Brevoortia pectinata*

**Monogenoidea**

*Mazocraeoides argentinensis*

**Crustacea**

*Gauchergasilus euripedesi*

*Bythaelurus canescens* (= *Halaelurus canescens*)

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Calamus bajonado*

**Trematoda**

*Parahemiurus merus*

*Calamus brachysomus*

**Trematoda**

*Pachycreadium gastrocotylum*  
*Lecithochirium microstomum*

*Calliclinus geniguttatus*

**Trematoda**

*Helicometrina nímia*

**Crustacea**

*Holobomolochus chilensis*  
*Acanthochondria ophidii*  
*Colobomatus tenuis*  
*Lepeophtheirus zbigniewi*

**Acanthocephala**

*Spiracanthus bovichthus*

*Calliclinus nudiventris*

**Trematoda**

*Helicometrina nimia*

*Callorhynchus callorhyncus*  
 (= *Callorhynchus antarticus*)

**Trematoda**

*Multicalyx elegans*  
*Rugogaster callorhynchii*

**Monogenoidea**

*Callorhynchicola branchialis*  
*Callorhynchicola multitesticulatus*

<i>Callorhynchocotyle callorhynchi</i>	<i>Caranx hippos</i>
<i>Callorhynchocotyle marplatensis</i>	<b>Trematoda</b>
<b>Crustacea</b>	<i>Bucephalus gorgon</i>
<i>Caligus teres</i>	<i>Bucephalus margaritae</i>
<i>Prokroyeria meridionalis</i>	<i>Tergestia pauca</i>
<i>Ceratothoa</i> sp.	<i>Lecithochirium microstomum</i>
<b>Hirudinea</b>	<i>Lecithochirium zeloticus</i>
<i>Branchellion lobata</i>	<i>Parahemiurus merus</i>
<i>Branchellion callorhynchus</i>	<i>Manteria brachyderus</i>
<b>Cestoda</b>	<i>Stephanostomum ditrematis</i>
<i>Gyrocotyle maxima</i>	<i>Stephanostomum ghanensis</i>
<i>Gyrocotyle meandrica</i>	<i>Stephanostomum megacephalum</i>
<i>Gyrocotyle rugosa</i>	<b>Monogenoidea</b>
<i>Callorhynchus capensis</i>	<i>Allopyragraphorus caballeroi</i>
<b>Monogenoidea</b>	<i>Allopyragraphorus hippos</i>
<i>Callorhynchicola multitesticulatus</i>	<i>Allopyragraphorus incomparabilis</i>
<i>Canthidermis maculata</i>	<i>Cemocotyllela elongata</i>
<b>Crustacea</b>	<i>Cemocotyle noveboracensis</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Protomicrocotyle mirabilis</i>
<i>Canthidermis sufflamen</i>	<b>Crustacea</b>
<b>Crustacea</b>	<i>Anuretes heckellii</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Caligus constrictus</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Caligus chorinemi</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Caligus robustus</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Caligus tenax</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Caligus</i> sp.
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Lernanthropus giganteus</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Lernanthropus kroyeri</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Lernaeolophus striatus</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Cymothoa oestrum</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<b>Nematoda</b>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Contraecaecum</i> sp. (larva)
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Pseudoterranova</i> sp. (larva)
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Raphidascaris</i> sp.
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Terranova</i> sp. (larva)
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Cucullanus pulcherrimus</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Philometra</i> sp.
<i>Caligus ballistae</i>	<b>Cestoda</b>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Callitetrarhynchus gracilis</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Dasyrhynchus giganteus</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Nybelinia</i> sp.
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Caranx latus</i> (= <i>Caranx carangus</i> )
<i>Caligus ballistae</i>	<b>Trematoda</b>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Pseudopecoelus elongatus</i>
<i>Caligus ballistae</i>	<i>Bucephalus margaritae</i>

- Tergestia pectinata*  
*Lecithochirium microstomum*  
*Parahemiurus merus*  
*Acanthocolpus* sp.  
*Manteria brachyderus*  
*Stephanostomum ghanensis*  
**Monogenoidea**  
*Cemocotyle carangis*  
*Pseudomazocraes selene*  
**Crustacea**  
*Caligus robustus*  
*Lernanthropus giganteus*  
*Cymothoa oestrum*  
**Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contracaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Terranova* sp. (larva)  
*Philometra* sp.  
**Cestoda**  
*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Nybelinia* sp.  
*Scolex pleuronectis*
- Caranx lugubris*  
**Nematoda**  
*Cucullanus pulcherrimus*
- Carcharias taurus* (= *Odontaspis americanus*)  
**Myxosporea**  
*Ceratomyxa curvata*  
**Hirudinea**  
*Stibarobdella loricata*  
**Nematoda**  
*Terranova galeocerdonis*
- Carcharhinus* sp.  
**Crustacea**  
*Dinemoura latifolia*
- Carcharinus brachyurus*  
**Hirudinea**  
*Stibarobdella macrothela*  
**Nematoda**
- Contracaecum* sp. (larva)  
**Cestoda**  
*Dasyrhynchus pacificus*
- Carcharinus falciformis* (= *Carcharinus malpeloensis*)  
**Trematoda**  
*Petalodistomum pacificum*  
**Crustacea**  
*Pandarus cranchii*
- Carcharhinus galapagensis*  
**Crustacea**  
*Nessipus crypturus*  
*Pandarus cranchii*
- Carcharhinus limbatus* (= *Eulamia lombata*)  
**Crustacea**  
*Pandarus sinuatus*  
*Pandarus smithii*  
*Perissopus dentatus*
- Carcharhinus longimanus*  
**Nematoda**  
*Terranova rochalimai*  
**Cestoda**  
*Anthobothrium laciniatum*  
*Phyllobothrium filiforme*  
*Tentacularia coryphaenae*
- Carcharinus obscurus*  
**Cestoda**  
*Tentacularia coryphaenae*
- Carcharhinus signatus*  
**Crustacea**  
*Pandarus bicolor*  
**Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contracaecum* sp. (larva)  
**Cestoda**  
*Grillotia carvajalregorum*  
*Heteronybelinia nipponica*  
*Heteronybelinia yamagutii*

*Careproctus continentalis* (= *Helicolenus continentalis*)

**Crustacea**

*Trifur* sp.

*Carlarius heudelotii* (= *Arius heudelotii*)

**Crustacea**

*Lepeophtheirus monacanthus*

*Cathorops agassizii*

**Nematoda**

*Porrocaecum jardimfreirei*

*Falcaustra mirandafroesi*

*Cathorops spixii* (= *Arius spixii*)

**Trematoda**

*Acanthocolpus* sp.

*Manteria brachyderus*

*Stephanostomum* sp.

**Crustacea**

*Taeniastrotos braziliensis*

*Caulolatilus* sp.

**Trematoda**

*Lecithochirium microstomum*

*Myzotus vitellosus*

*Pseudocreadium spinosum*

**Monogenoidea**

*Encotyllabe pagrosomi*

*Choricotyle caulolatali*

*Jaliscia caballeri*

*Caulolatilus affinis* (= *Caulolatilus cabezon*)

**Trematoda**

*Myzotus* sp.

*Caulolatilus princeps* (= *Caulolatilus anomalus*)

**Trematoda**

*Choanodera caulolatali*

**Monogenoidea**

*Choricotyle caulolatali*

*Centropomus* sp.

**Trematoda**

*Acanthocollaritrema umbilicatum*

*Centropomus ensiferus*

**Trematoda**

*Stephanostomum carangis*

*Stephanostomum minutum*

*Centropomus nigrescens*

**Trematoda**

*Lecithocladium* sp.

*Parahemiurus* sp.

*Centropomus paralellus*

**Monogenoidea**

*Anakohnia brasiliiana*

**Nematoda**

*Angusticaecum* sp.

*Centropomus undecimalis* (= *Oxylabrax undecimalis*)

**Trematoda**

*Acanthocollaritrema umbilicatum*

**Monogenoidea**

*Rhabdosynochus hargisi*

*Rhabdosynochus hudsoni*

**Crustacea**

*Hamitocolax unisagittatus*

*Ergasilus* sp.

*Caligus praetextus*

*Lernanthropus gisleri*

*Cymothoa oestrum*

*Cymothoa recifea*

**Nematoda**

*Contraecum* sp. (larva)

*Cucullanus* sp.

*Dichelyne* (*Dycheline*) *spinicaudatus*

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Centrosyllium nigrum*

**Cestoda**

*Gilquinia squali*

*Cephalopholis fulva*

**Trematoda**

*Pacificreadium serrani*

*Prosorhynchus macintoshi*

*Lecithochirium microstomum*

*Prodistomum orientalis*

**Crustacea**

*Hatschekia* sp.

*Cymothoa oestrum*

*Cymothoa recifea*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

*Raphidascaris* sp.

*Ceratoscopelus warmingii*

**Trematoda**

*Elytrophalloides oatesi*

*Cetengraulis edentulus*

**Monogenoidea**

*Pseudanthocotyloides heterocotyle*

**Crustacea**

*Livoneca (Lironeca) desterroensis*

*Livoneca (Lironeca)* sp.

*Cetengraulis mysticetus*

**Crustacea**

*Nerocila acuminata*

*Cetorhinus maximus*

**Crustacea**

*Dinematura affinis*

*Dinemoura producta*

Chaetodontidae gen. sp.

**Trematoda**

*Bunocotyle sudatlantica*

*Chaetodipterus faber*

**Trematoda**

*Vitellibaculum spinosum*

*Lecithocladium chaetodipteri*

*Aponurus laguncula*

*Prosogonotrema bilabiatum*

*Neomegasolena chaetodipteri*

*Multitestis inconstans*

*Multitestis rotundus*

*Multitestoides brasiliensis*

*Diplomonorchis catarinenses*

**Monogenoidea**

*Sprostioniella micrancyra*

*Parancylodiscoides longiphallus*

**Crustacea**

*Anuretes heckellii*

*Caligus flexispina*

*Caligus haemulonis*

*Caligus mutabilis*

*Caligus praetextus*

*Lernanthropus pupa*

**Nematoda**

*Porrocaecum* sp.

*Procamallanus (Spirocamallanus)*

*macaensis*

*Champscephalus esox*

**Trematoda**

*Neolepidapedoides subantarticus*

**Acanthocephala**

*Heterosentis heteracanthus*

*Aspersentis johni*

*Hypoechinorhynchus magellanicus*

*Andracantha baylisi*

*Corynosoma beaglense*

*Corynosoma evae*

*Champscephalus gunnari*

**Nematoda**

*Ascarophis draconi*

*Ascarophis* sp.

*Cheilichthys annulatus* (sic)

**Monogenoidea**

*Tagia ecuadori*

**Crustacea**

*Hamitocolax attenuatus*

*Cheilodactylus* sp.

**Crustacea**

*Caligus cheilodactyli*

*Cheilodactylus variegatus*

**Trematoda**

*Helicometrina nímia*

**Monogenoidea**

*Encotyllabe cheilodactyli*

*Microcotyle nemadactylus*

**Crustacea**

*Caligus cheilodactyli*

- Lepeophtheirus chilensis*  
*Lepeophtheirus frequens*  
*Clavellotis dilatata*  
*Peniculus fissipes*  
**Nematoda**  
*Cucullanus* sp.  
*Dichelyne* sp.  
*Similascarophis chilensis*
- Cheilotrema fasciatum* (= *Sciaena fasciata*)  
**Myxosporea**  
*Kudoa sciaena*  
**Trematoda**  
*Helicometra fasciata*  
*Lobatostoma veranoi*  
**Monogenoidea**  
*Hargicotyle magna*  
*Cynoscionicola americana*  
**Crustacea**  
*Hamitocolax peruensis*  
*Caligus quadratus*  
*Parabrachiella fasciata*  
*Peniculus* sp.  
**Nematoda**  
*Camallanus* sp.  
**Cestoda**  
*Lacistorhynchus dollfusi*
- Cheirodon australe*  
**Nematoda**  
*Contraecum* sp. (larva)
- Cherublemma emmelas* (= *Leptophidium emmellas*)  
**Crustacea**  
*Chondracanthus lepophidii*
- Chimera* sp.  
**Trematoda**  
*Multicalyx elegans*
- Chilomycterus schoepfii*  
**Crustacea**  
*Tucca impressus*
- Chilomycterus spinosus spinosus*  
(= *Chilomycterus spinosus*)  
**Myxosporea**  
*Coccomyxa claviforme*  
**Crustacea**  
*Naobranchia lizae*  
*Naobranchia stibara*
- Chloroscombrus crysurus*  
**Trematoda**  
*Bucephalus margaritae*  
*Monascus filiformis*  
*Ectenurus yamagutii*  
*Opechona chloroscombri*  
*Hurleytrema catarinenses*  
**Crustacea**  
*Aegathoa* sp.  
*Cymothoa liannae*  
*Cymothoa oestrum*  
*Cymothoa spinipalpa*  
*Cymothoa* sp.  
*Livoneca (Lironeca) redmanni*  
*Livoneca (Lironeca) splendida*  
**Cestoda**  
*Callitetrarhynchus gracilis*
- Chloroscombrus orqueta*  
**Monogenoidea**  
*Zeuxapata seriolae*  
**Crustacea**  
*Livoneca (Lironeca) convexa*
- Chromis crusma*  
**Crustacea**  
*Caligus cheilodactyli*  
*Caligus crusmae*
- Cilus gilberti* (= *Sciaena gilberti*, *Cilus montti*)  
**Trematoda**  
*Helicometra fasciata*  
*Helicometra pulchella*  
*Plagioporus* sp.  
*Villarrealina peruanus*  
*Rhipidocotyle* sp.  
Didimozoidea gen. sp. (sic)



**Monogenoidea**

*Hargicotyle louisianensis*

*Choricotyle* sp.

*Cynoscioncola americanus*

**Crustacea**

*Caligus* sp.

*Lepeophtheirus* sp.

*Parabrachiella auriculata*

*Parabrachiella dispar*

*Parabrachiella oralis*

*Parabrachiella* sp.

*Lernanthropus pacificus*

*Neobrachiella* sp.

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracaecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium* sp.

*Pseudoterranova cattani* (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Capillaria* sp.

*Similascarophis* sp.

Philometridae gen. sp.

*Philometra* sp.

*Proleptus* sp.

*Proleptus carvajali*

Nematoda gen. sp.

*Dycheline elongatus*

*Raphidascaris* sp.

**Cestoda**

*Lacistorhynchus tenuis*

*Otobothrium* sp.

*Nybelinia* sp.

*Scolex pleuronectis*

*Diphyllobothrium pacificum*

**Acanthocephala**

*Corynosoma obtuscens*

**Hirudinea**

Psicolidae gen. sp.

*Cirella laeviformis* (=Doydixodon laeviformis)

**Crustacea**

*Metapeniculus antofagastensis*

*Citharichthys macrops*

**Nematoda**

*Procamallanus* (*Spirocamallanus*)  
*halitrophus*

*Citharichthys spilopterus*

**Cestoda**

*Pterobothrium kingstoni*

*Clupea bentincki* (=Strangomera bentincki)

**Nematoda**

*Anisakis simplex*

*Hysterothylacium aduncum*

*Raphidascaris* sp.

*Coelorinchus aconcagua*

**Crustacea**

*Jusheyhoea macrura*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Coelorinchus chilensis*

**Myxosporea**

*Ceratomyxa* sp.

*Myxidium melanocetum*

*Myxidium* sp.

**Trematoda**

*Brachyphallus* sp.

*Lecithochirium* sp.

**Crustacea**

*Protochondria* cf. *longicauda*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

**Cestoda**

*Grillotia* sp.

*Hepatoxylon trichiuri*

*Coelorinchus fasciatus*

**Myxosporea**

*Myxidium coriphaenoidium*

**Trematoda**

*Gonocerca phycidis*

*Coelorinchus marinii*

**Crustacea**

*Sphyrion lumpi*

*Conger orbignyana*

**Trematoda**

*Prosorhynchus australis*

*Prosorhynchus* sp.

*Stomachicola* sp.

*Acaenodera spinosior*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contraecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium aduncum*

*Hysterothylacium*

*deardorffoverstreetorum*

*Hysterothylacium* sp.

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Terranova galeocerdonis*

*Terranova* sp. (larva)

Anisakidae gen. sp. (larva)

*Capillaria (Procapillaria) navoneae*

*Cucullanus pedroi*

*Cucullanus* sp.

*Ascarophis marina*

*Proleptus* sp.

**Cestoda**

*Grillotia erinaceus*

*Scolex pleuronectis*

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Corynosoma hamanni*

*Congiopodus peruvianus*

**Trematoda**

*Caudotestis patagonensis*

**Monogenoidea**

*Pauciconfibula patagonensis*

**Nematoda**

*Capillostrongyloides congiopodi*

Congridae gen.sp. (sic)

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Conodon nobilis*

**Crustacea**

*Acantholochus lamellatus*

*Coryphaena equiselis*

**Trematoda**

*Dinurus barbatus*

*Coryphaena hippurus*

**Trematoda**

*Opecoeloides* sp.

*Tetrochetus coryphaena*

*Bathycotyle branchialis*

*Dinurus barbatus*

*Dinurus longisinus*

*Dinurus tornatus*

*Dinurus* sp.

*Hirudinella ventricosa*

*Stephanostomum coryphaena*

**Monogenoidea**

*Benedenia hendorffii*

*Capsala laevis*

**Crustacea**

*Chondracanthus* sp.

*Caligus ballistae*

*Caligus bonito*

*Caligus coryphaenae*

*Caligus quadratus*

*Caligus* sp.

*Euryphorus brachypterus*

*Euryphorus nordmanni*

*Charopinopsis quaternia*

*Euryphorus nordmanni*

*Penella* sp.

**Nematoda**

*Anisakis physeteris*

*Anisakis* sp. (larva)

*Contraecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium* sp.

*Spinitectus* sp.

Nematoda gen. sp.

**Cestoda**

*Floriceps saccatus*

*Hepatoxylon trichiuri*

*Nybelinia* sp.

*Scolex pleuronectis*

*Tentacularia coryphaenae*

*Coryphaenoides* sp.

**Crustacea**

*Clavella adunca*

*Coryphaenoides ariommus*  
**Myxosporea**  
*Myxidium coriphaenoidium*

*Coryphaenoides carminifer*  
**Myxosporea**  
*Myxidium coriphaenoidium*

*Coryphaenoides delsolari*  
**Crustacea**  
*Lateracanthus quadripedis* f.  
*intermedius*

*Coryphaenoides fernandezianus*  
**Myxosporea**  
*Ceratomyxa elegans*  
*Ceratomyxa hokarari*  
*Myxidium coriphaenoidium*

*Coryphaenoides ferrieri*  
**Apicomplexa**  
*Eimeria jadvigae*

*Cottoperca gobio*  
**Trematoda**  
*Elytrophalloides oatesi*  
**Cestoda**  
*Grillotia patagonica*

*Cottunculus granulatus*  
**Crustacea**  
*Parabrachiella amphipacifica*

*Cratinus agassizii*  
**Trematoda**  
*Derogenes varicus*  
**Monogenoidea**  
*Neobenedenia muelleri*  
**Crustacea**  
*Caligus bonito*  
*Lepeophtheirus dissimulatus*

*Crenicichla saxatilis*  
**Crustacea**  
*Nerocila armata*

*Ctenosciaena gracilicirrhus*  
**Trematoda**  
*Manteriella* sp.  
*Opecoeloides melanopteri*  
*Opecoeloides pedicathedrae*  
*Parahemiurus merus*  
*Aponurus laguncula*  
*Diplomonorchis leiostomi*

**Monogenoidea**  
*Choricotyle rohdei*  
**Crustacea**  
*Livoneca (Lironeca) redmanni*

**Nematoda**  
*Hysterothylacium* sp.  
*Procamallanus (Spirocamallanus)*  
*pereirai*

**Cestoda**  
*Grillotia carvajalregorum*  
*Heteronybelinia annakohnae*

*Cubiceps caeruleus*  
**Crustacea**  
*Hatschekia conifera*

*Cynoscion* sp.  
**Trematoda**  
*Prosorhynchus pacificus*  
*Pleorchis americanus*

*Cynoscion acoupa*  
**Trematoda**  
*Pleorchis americanos*  
*Pancreadium otagoensis*  
**Monogenoidea**  
*Cynoscionicola jamaicensis*  
**Crustacea**  
*Caligus praetextus*  
**Cestoda**  
*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Poecilancistrum caryophyllum*  
*Pterobothrium crassicolle*  
*Pterobothrium heteracanthum*

*Cynoscion analis*  
**Monogenoidea**  
*Neoheterobothrium cynoscioni*

*Cynoscionicola cynoscioni*

**Crustacea**

*Lernanthropus paralanchuri*

*Lernanthropus* sp.

*Ceratothoa carinata*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Cynoscion guatucupa*

**Trematoda**

*Lobatostoma ringens*

*Opecoeloides feliciae*

*Opecoeloides polynemi*

*Prosorhynchus ozakii*

*Lecithochirium microstomum*

*Parahemiurus merus*

*Pleorchis americanus*

**Monogenoidea**

*Diplectanum squamatum*

*Absonifibula estuarina*

*Hargicotyle louisianensis*

*Cynoscionicola jamaicensis*

**Crustacea**

*Caligus* sp.

*Lernanthropus cynoscicola*

**Nematoda**

*Anisakis simplex*

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium aduncum*

*Hysterothylacium*

*deardorffoverstreetorum*

*Hysterothylacium* sp.

*Terranova* sp. (larva)

*Cucullanus* sp.

*Dichelyne (Dichelyne) spinicaudatus*

*Ascarophis marina*

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Dasyrhynchus pacificus*

*Grillotia carvajalregorum*

*Grillotia minuta*

*Pterobothrium heteracanthum*

*Heteronybelinia annakohnae*

*Nybelinia* sp.

*Scolex pleuronectis*

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Corynosoma cetaceum*

*Cynoscion jamaicensis*

**Monogenoidea**

*Cynoscionicola jamaicensis*

**Crustacea**

*Livoneca (Lironeca) redmanni*

**Cestoda**

*Dasyrhynchus pacificus*

*Grillotia carvajalregorum*

*Heteronybelinia annakohnae*

*Heteronybelinia estigmena*

*Cynoscion leiarchus*

**Myxosporea**

*Myxidium* sp.

**Trematoda**

*Opecoeloides catarinensis*

*Phyllodistomum sampaioi*

*Parahemiurus merus*

*Lecithaster falcatus*

*Pleorchis americanus*

*Stephanostomum ghanensis*

**Monogenoidea**

*Diplectanum monticelli*

*Gotocotyla acanthura*

*Metamicrocotyla macracantha*

*Microcotyle pomatomi*

Nematoda gen. sp.

**Cestoda**

*Pterobothrium crassicolle*

*Cynoscion similis*

**Monogenoidea**

*Cynoscionicola similis*

*Cynoscion striatus*

**Trematoda**

*Opecoeloides feliciae*

**Crustacea**

*Lernanthropus cynoscicola*

*Livoneca (Lironeca) redmanni*

*Nerocila orbignyi*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)  
*Dichelyne* (*Dichelyne*) *spinicaudatus*

*Cynoscion virescens*

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Pterobothrium crassicolle*  
*Pterobothrium heteracanthum*

*Cypselurus* sp.

**Crustacea**

*Penella* sp.

*Cypselurus callopterus*

**Monogenoidea**

*Axine cypseluri*

**Crustacea**

*Nothobomolochus saetiger*  
*Caligus isonyx*  
*Caligus latifrons*

*Dactylopterus volitans*

**Myxosporea**

*Myxidium volitans*

**Trematoda**

*Lobatostoma ringens*  
*Opecoeloides pedicathedrae*  
*Opecoeloides* sp.  
*Opecoelus* sp.  
*Pseudopecoelina* sp.  
*Prosorhynchus* sp.  
*Accacladium serpentulus*  
*Tetrochetus aluterae*  
*Gonocercella* sp.  
*Brachyphallus parvus*  
*Dinurus* sp.  
*Lecithochirium* sp.  
*Parahemiurus merus*  
*Aponurus laguncula*

**Crustacea**

*Argulus* sp.  
*Orbitocolax dactylopterusi*

**Nematoda**

*Contracecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Raphidascaris* sp.

*Procamallanus* (*Spirocamallanus*)  
*macaensis*

*Dasyatis americana*

**Crustacea**

*Rocinela signatha*  
*Exocorallana tricornis*

**Cestoda**

*Lecanicephalum peltatum*  
*Polypocephalus medusius*  
*Rhinebothrium magniphallum*  
*Rhinebothrium margaritense*  
*Phyllobothrium* c.f. *kingae*

*Dasyatis guttata*

**Monogenoidea**

*Heterocotyle sulamericana*  
*Monocotyle guttatae*

**Crustacea**

*Rocinela signatha*  
*Exocorallana tricornis*

**Cestoda**

*Rhinebothrium margaritense*  
*Acanthobothroides thorsoni*

*Dasyatis longa* (= *Dasyatis longus*)

**Cestoda**

*Acanthobothrium campbelli*  
*Acanthobothrium costarricense*  
*Acanthobothrium obuncus*

*Decapterus punctatus*

**Monogenoidea**

*Pseudanthocotyloides heterocotyle*

*Decapterus* sp.

**Crustacea**

*Ceratothoa gaudichaudii*

*Diapterus auratus* (= *Diapterus olisthostomus*)

**Trematoda**

*Aponurus pyriformis*

**Crustacea**

*Cymothoa excisa*

*Diapterus rhombeus* (=Eugerres sp.)

**Trematoda**

*Homalometron longulum*

**Monogenoidea**

*Neodiplectanum mexicanum*

**Crustacea**

*Cymothoa excisa*

*Livoneca* (*Lironeca*) sp.

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

*Raphidascaris* sp.

*Dicrolene nigra*

**Crustacea**

*Brachihatschekia lobulata*

*Diodon holocanthus*

**Crustacea**

*Hatschekia iridescens*

*Nerocila californica*

*Diplectrum* sp.

**Trematoda**

*Guaiqueria yuquetae*

**Monogenoidea**

*Pseudotagia cupida*

*Diplectrum radiale*

**Trematoda**

*Opecoeloides melanopteri*

*Lecithaster falcatus*

*Opisthomonopora intrusus*

**Crustacea**

*Gnathia* sp.

*Diplodus argenteus argenteus* (=Diplodus argenteus)

**Trematoda**

*Macvicaria crassigula*

*Lepidauchen stenostoma*

**Monogenoidea**

*Atraster heterodus*

*Polyabris tubicirrus*

**Nematoda**

Nematoda gen. sp.

*Dipturus flavirostris* (=Raja flavirostris)

**Trematoda**

*Otodistomum cestoides*

*Dipturus trachyderma*

**Trematoda**

*Otodistomum veliporum*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracaecum* sp. (larva)

*Raphidascaris* sp.

**Cestoda**

*Phyllobothrium* cf. *lactuca*

*Paragrillotia* sp.

*Myxonibelinia beveridgei*

*Discopyge tschudii*

**Hirudinea**

*Austrobdella losmoliniensis*

**Nematoda**

*Proleptus carvajali*

**Cestoda**

*Phyllobothrium discopygi*

*Dissostichus eleginoides*

**Myxosporea**

*Alatospora* sp.

*Ceratomyxa dissostichi*

*Sphaerospora dissostichi*

**Trematoda**

*Derogenes varicus*

*Gonocerca crassa*

*Gonocerca phycidis*

*Gonocerca taeniata*

*Brachyphallus crenatus*

*Elytrophalloides oatesi*

*Glomericirrus macrouri*

*Lecithochirium genypteri*

*Lecithaster macrocotyle*

*Lepidapedon taeniatum*

*Neolepidapedon magnatestis*

**Monogenoidea**

*Pseudobenedenia dissostichi*

*Neopavlovskioides georgianus*

**Crustacea**

*Eubrachiella antarctica*

**Nematoda**

*Anisakis physeteris*  
*Anisakis simplex*  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contracaecum osculatum*  
*Contracaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium aduncum*  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova decipiens* (larva)  
*Dichelyne* (*Cucullanellus*) *fraseri*  
*Ascarophis nototherniae*

**Cestoda**

*Hepatoxylon trichiuri*

**Acanthocephala**

*Echinorhynchus* (*Metechinorhynchus*)  
*petrotschenkoi*

*Dules auriga* (= *Serranus auriga*)

**Crustacea**

*Acanthochondria serrani*

**Cestoda**

*Grillotia carvajalregorum*

*Echeneis naucrates*

**Trematoda**

*Lecithochirium monticelli*

*Echidna catenata*

**Nematoda**

*Heliconema heliconema*

*Echinorhinus cookei*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Elagatis bipinnulata*

**Crustacea**

*Cymothoa oestrum*

*Eleginops maclovinus*

**Myxosporea**

*Henneguya shackletoni*

**Trematoda**

*Neolebouria* sp.

*Derogenes parvus*

*Derogenes varicus*

*Elytrophalloides oatesi*

*Aponurus* sp.

*Lecithaster* sp.

*Lepocreadium trullaeforme*

*Neolepidapedon* sp.

*Monorcheides popovicii*

*Proctotrema bartolii*

*Postmonorcheides maclovini*

**Monogenoidea**

*Udonella australis*

**Crustacea**

*Argulus araucanus*

*Acantholochus phycidis*

*Acanthochondria phycidis*

*Acanthochondria* sp.

*Caligus cheilodactyli*

*Caligus flexispina*

*Caligus rogercresseyi*

*Caligus teres*

*Caligus* sp.

*Lepeophtheirus chilensis*

*Lepeophtheirus monacanthus*

*Lepeophtheirus mugiloidis*

*Lepeophtheirus* sp.

*Clavella adunca*

*Clavella chiloensis*

*Clavella* sp.

*Peniculus* sp.

**Nematoda**

*Cosmocephalus* sp.

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracaecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium aduncum*

*Hysterothylacium winteri*

*Hysterothylacium* sp.

*Pseudoterranova* sp. (larva)

Camallanidae gen. sp.

*Cucullanus* sp.

*Dichelyne* (*Cucullanellus*)

*dichelineformis*

*Dichelyne* (*Cucullanellus*) *fraseri*

*Dichelyne* sp.

*Cystidicola* sp.

Cystidicolidae gen. sp.

*Similascarophis* sp.

*Philometra* sp.

Nematoda gen. sp.	<b>Cestoda</b>
<b>Acanthocephala</b>	<i>Botriocephalus</i> sp.
<i>Heterosentis magellanicus</i>	<i>Diphyllobothrium</i> sp.
<i>Hypoechinorhynchus magellanicus</i>	Tetraphyllidea larvae
<i>Engraulis anchoita</i>	<i>Ephippus goreensis</i> (=Ephippus gigas)
<b>Apicomplexa</b>	<b>Crustacea</b>
<i>Eimeria patagonensis</i>	<i>Anuretes heckellii</i>
<b>Myxosporea</b>	<i>Epinephelus</i> sp. (=Garrupa sp.)
<i>Sphaeromyxa argentinensis</i>	<b>Trematoda</b>
<i>Sphaeromyxa bonarensis</i>	<i>Pseudopocoelus priachanthi</i>
<b>Trematoda</b>	<i>Prosorhynchus bulbosus</i>
<i>Rhipidocotyle</i> sp.	<i>Prosorhynchus ozakii</i>
<i>Lecithochirium microstomum</i>	<i>Prosorhynchus pacificus</i>
<i>Parahemiurus merus</i>	<i>Prosorhynchus rarus</i>
<b>Monogenoidea</b>	<i>Lecithochirium magnaporum</i>
<i>Mazocraes australis</i>	<i>Lepidapedooides freitasi</i>
<i>Pseudanthocotyloides heterocotyle</i>	<b>Crustacea</b>
<b>Crustacea</b>	<i>Caligus rufimaculatus</i>
<i>Nothobomolochus cresseyi</i>	<b>Nematoda</b>
<b>Nematoda</b>	Nematoda gen. sp.
<i>Anisakis simplex</i>	<i>Epinephelus guttatus</i> (=Promicrops guttatus)
<i>Anisakis</i> sp. (larva)	<b>Trematoda</b>
<i>Contracecum pelagicum</i>	<i>Prosorhynchus jupe</i>
<i>Contracecum</i> sp. (larva)	<b>Nematoda</b>
<i>Hysterothylacium aduncum</i>	<i>Hysterothylacium eurycheilum</i>
<i>Terranova</i> sp.	<i>Epinephelus fasciatus</i> (=Epinephelus alexandrinus)
<i>Terranova</i> sp. (larva)	<b>Monogenoidea</b>
<i>Ascarophis marina</i>	<i>Megalocotyloides patagonicus</i>
<b>Cestoda</b>	<i>Epinephelus labriformis</i>
<i>Botriocephalus</i> sp.	<b>Trematoda</b>
<i>Scolex pleuronectis</i>	<i>Helicometra torta</i>
<b>Acanthocephala</b>	<i>Epinephelus marginatus</i> (=Epinephelus guaza)
<i>Corynosoma australe</i>	<b>Monogenoidea</b>
<i>Engraulis ringens</i>	<i>Neobenedenia melleni</i>
<b>Monogenoidea</b>	<i>Pseudorhabdosynochus</i>
<i>Pseudanthocotyloides heterocotyle</i>	<i>beverleyburtonae</i>
<b>Crustacea</b>	<i>Hargicola oligoplites</i>
<i>Caligus</i> sp.	
<i>Ceratothoa</i> sp.	
<i>Livoneca</i> ( <i>Lironeca</i> ) sp.	
<b>Nematoda</b>	
<i>Anisakis</i> sp. (larva)	
<i>Hysterothylacium</i> sp.	
Nematoda gen. sp.	



**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Callitetrarhynchus speciosus*  
*Pterobothrium crassicolle*

*Epinephelus morio*

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Callitetrarhynchus speciosus*

*Epinephelus striatus*

**Trematoda**

*Sclerodistomum diodontis*  
*Lepidapedon levensi*

*Equetus lanceolatus* (= *Eques balteatus*)

**Crustacea**

*Lernanthropus pagodus*  
*Lernanthropus paralonchuri*

*Etmopterus granulosus*

**Crustacea**

*Neoalbionella* sp.

*Eucinostomus argenteus*

**Trematoda**

*Pinguitrema multilobatum*  
*Lecithochirium microstomum*  
*Diplangus paxillus*  
*Hurleytrema shorti*

**Monogenoidea**

*Darwinoplectanum amphiatlanticus*  
*Darwinoplectanum figueiredoi*  
*Microcotyle guanabariensis*

**Crustacea**

*Livoneca (Lironeca)* sp.

**Acanthocephala**

*Dollfusentis chandleri*

*Eucinostomus gracilis* (= *Eucinostomus californiensis*)

**Trematoda**

*Opecoeloides eucinostomi*

*Eucinostomus melanopterus*

**Trematoda**

*Opecoeloides melanopteri*  
*Aponurus pyriformis*  
*Opechona chloroscombri*

*Eugerres brasilianus*

**Trematoda**

*Homalometron carapevae*

**Crustacea**

*Cymothoa gerris*

*Eugerres plumieri*

**Monogenoidea**

*Neodiplectanum magnodiscatum*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)  
*Procamallanus (Spirocamallanus) plumierus*

*Euleptorhamphus viridis*

**Crustacea**

*Mothocya arrosor*

*Euthynnus affinis*

**Crustacea**

*Caligus praetextus*

*Euthynnus alletteratus* (= *Gymnosarda alletterata*)

**Trematoda**

*Rhipidocotyle fluminensis*  
*Rhipidocotyle pentagonum*  
*Coeliotrema thynni*  
*Didymocystis* sp.  
*Koellikerioides intestinalis*  
*Lobatozum multisacculatum*  
*Dinurus scombri*  
*Lecithochirium imocavus*  
*Lecithochirium magnaporum*  
*Lecithochirium microstomum*  
*Lecithochirium* sp.  
*Hirudinella ventricosa*

**Monogenoidea**

*Caballerocotyla magronum*  
*Allopseudaxine macrova*

<i>Sibitrema poonui</i>	<b>Cestoda</b>
<i>Hexostoma keokeo</i>	<i>Diphyllobothrium dendriticum</i>
<i>Hexostoma lintoni</i>	<i>Diphyllobothrium latum</i>
<i>Neohexostoma euthynni</i>	
<b>Crustacea</b>	<i>Galaxias platei</i>
<i>Unicolax collateralis</i>	<b>Cestoda</b>
<i>Caligus bonito</i>	<i>Diphyllobothrium</i> sp.
<i>Caligus coryphaenae</i>	<i>Diphyllobothrium latum</i>
<i>Caligus pelamydis</i>	
<i>Caligus praetextus</i>	<i>Galeichthys</i> sp.
<i>Pseudocycnus appendiculatus</i>	<b>Crustacea</b>
<b>Nematoda</b>	<i>Lepeophtheirus marginatus</i>
<i>Anisakis</i> sp. (larva)	<i>Lepeophtheirus orbicularis</i>
<i>Contraecum</i> sp. (larva)	
<i>Raphidascaris</i> sp.	<i>Galeichthys peruvianus</i>
<b>Cestoda</b>	<b>Crustacea</b>
<i>Callitetrarhynchus gracilis</i>	<i>Hamitocolax galeichtyos</i>
<i>Scolex pleuronectis</i>	<b>Nematoda</b>
<b>Acanthocephala</b>	<i>Anisakis</i> sp. (larva)
<i>Rhadinorhynchus pristis</i>	
<i>Euthynnus lineatus</i>	<i>Galeocерdo cuvier</i>
<b>Crustacea</b>	<b>Nematoda</b>
<i>Nerocila acuminata</i>	Nematoda gen. sp.
<i>Exocoetus</i> sp.	<i>Galeorhinus galeus</i> (= <i>Galeorhinus</i>
<b>Crustacea</b>	<i>vitaminicus</i> , <i>Galeus canis</i> , <i>Eugaleus</i>
<i>Glossobius impressus</i>	<i>canis</i> )
	<b>Crustacea</b>
<i>Exocoetus volitans</i>	<i>Kroyerina brasiliense</i>
<b>Monogenoidea</b>	<i>Nerocila orbigny</i>
<i>Axine banezi</i>	<b>Nematoda</b>
	<i>Anisakis</i> sp. (larva)
<i>Fistularia commersonii</i>	<i>Contraecum</i> sp. (larva)
<b>Crustacea</b>	<i>Pseudoterranova</i> sp. (larva)
<i>Caligus fistulariae</i>	<i>Raphidascaris</i> sp.
<i>Caligus flexispina</i>	<b>Acanthocephala</b>
	<i>Corynosoma australe</i>
<i>Gadomus arcuatus</i>	<i>Gasterochisma melampus</i>
<b>Trematoda</b>	<b>Crustacea</b>
<i>Macrourimegatrema gadoma</i>	<i>Ceratothoa gaudichaudii</i>
<i>Galaxias maculatus</i>	<i>Genidens barbatus</i> (= <i>Netuma barba</i> , <i>Arius</i>
<b>Nematoda</b>	<i>commersonii</i> , <i>Tachysurus barbatus</i> )
<i>Contraecum</i> sp. (larva)	<b>Trematoda</b>
<i>Cystidicoloides</i> sp.	<i>Elongoparorchis moniliovatus</i>

*Dinosoma clupeola*  
*Pseudoacanthostomum panamense*

**Monogenoidea**

*Fridericianella ovicola*  
*Chauhanellus boegeri*

**Crustacea**

*Ergasilus elongatus*  
*Ergasilus youngi*  
*Ergasilus* sp.  
*Therodamas serrani*  
*Therodamas sphyricephalus*  
*Taeniastrotos braziliensis*  
*Caligus haemulonis*  
*Caligus praetextus*  
*Lepeophtheirus bagri*  
*Lepeophtheirus monacanthus*  
*Cymothoa* sp.  
*Gnathia* sp.

**Nematoda**

*Porrocaecum jardimfreirei*  
*Contraecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Falcaustra mirandafroesi*  
*Philometra fariaslimai*

**Cestoda**

*Nomimoscolex arandasregoi*  
*Tetraphyllidea* larvae

*Genidens genidens*

**Monogenoidea**

*Chauhanellus boegeri*

**Nematoda**

*Falcaustra mirandafroesi*  
*Philometra fariaslimai*

*Genyatremus dovii* (= *Anisotremus dovii*)

**Crustacea**

*Acantholochus nasus*

*Genypterus* sp.

**Trematoda**

*Aporocotyle garciai*

*Genypterus blacodes*

**Myxosporea**

*Ceratomyxa inversa*

*Ceratomyxa hokarari*

**Trematoda**

*Derogenes varicus*  
*Lecithochirium genypteri*  
*Aporocotyle mariachristinae*  
*Aporocotyle ymakara*

**Crustacea**

*Chondracanthus genypteri*  
*Sphyrion laevigatum*

**Nematoda**

*Anisakis physeteris*  
*Anisakis simplex*  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contraecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium aduncum*  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova decipiens* (larva)  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Raphidascaris* sp.  
*Terranova* sp. (larva)  
*Anisakidae* gen. sp. (larva)  
*Procamallanus* sp.  
*Cucullanus genypteri*  
Nematoda gen. sp.

**Cestoda**

*Anonchocephalus chilensis*  
*Hepatoxylon trichiuri*

*Genypterus brasiliensis*

**Myxosporea**

*Myxobolus* sp.  
*Ceratomyxa* sp.

**Trematoda**

*Lecithochirium genypteri*  
*Parahemiurus merus*  
*Pseudolepidapedon brasiliensis*  
*Tormopsolus brasiliensis*

**Monogenoidea**

*Pseudempleurosoma gibsoni*

**Crustacea**

*Argentinochondria patagonensis*  
*Chondracanthus genypteri*  
*Pseudolernentoma brasiliensis*  
*Sphyrion laevigatum*

**Cestoda**

*Anonchocephalus chilensis*

- Diphyllobothrium* sp.  
*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Callitetrarhynchus speciosus*  
*Grillotia carvajalregorum*  
*Lacistorhynchus* sp.  
*Otobothrium cysticum*  
*Hepatoxylon trichiuri*  
*Heteronybelinia nipponica*  
*Myxonybelinia beveridgei*  
*Tentacularia coryphaenae*  
*Scolex pleuronectis*  
**Acanthocephala**  
*Corynosoma australe*
- Genypterus chilensis* (= *Genypterus reedi*)  
**Myxosporea**  
*Ceratomyxa elongata*  
**Trematoda**  
*Aporocotyle keli*  
**Crustacea**  
*Chondracanthus genypteri*  
*Lepeophtheirus yañezi*  
*Sphyrion laevigatum*  
**Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contraecum* sp. (larva)  
*Pseudoterranova decipiens* (larva)  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Cucullanus genypteri*  
*Cucullanus* sp.  
*Pseudascarophis genypteri*  
*Philometra chilensis*  
*Philometra genypteri*  
*Philometridae* gen. sp. (larva)  
**Cestoda**  
*Anonchocephalus chilensis*  
*Grillotia heptanchi*  
*Hepatoxylon trichiuri*
- Genypterus maculatus*  
**Myxosporea**  
*Ceratomyxa hokarari*  
*Ceratomyxa laxa*  
**Trematoda**  
*Helicometrina nímia*  
*Lecithochirium genypteri*
- Aporocotyle kuri*  
**Crustacea**  
*Lepeophtheirus yañezi*  
**Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Pseudoterranova cattani* (larva)  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Cucullanus genypteri*  
**Cestoda**  
*Anonchocephalus chilensis*  
*Hepatoxylon trichiuri*  
*Nybelinia* sp.
- Genypterus* sp.  
**Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Pseudoterranova* sp. (larva)
- Girella laevifrons* (= *Doydixodon laevifrons*)  
**Crustacea**  
*Lepeophtheirus chilensis*  
*Lepeophtheirus frequens*  
*Clavellotis dilatata*  
**Nematoda**  
*Similascarophis chilensis*
- Gobiesox marmoratus*  
**Myxosporea**  
*Ceratomyxa* sp.  
*Leptothecca* sp.  
*Trilospora* sp.  
*Kudoa* sp.  
**Crustacea**  
*Holobomolochus chilensis*  
*Acanthochondria syciasis*  
*Lepeophtheirus zbigiewi*  
*Trifur tortuosus*  
**Nematoda**  
*Philometridae* gen. sp. (larva)  
**Acanthocephala**  
*Spiracanthus bovicthus*
- Gobioides broussonnetii*  
**Cestoda**  
*Pterobothrium crassicolle*

“Goby” (sic)

**Trematoda**

*Parvacreadium bifidum*

*Graus nigra*

**Crustacea**

*Lepeophtheirus chilensis*

*Lepeophtheirus frequens*

**Nematoda**

*Similascarophis chilensis*

*Guavina guavina*

**Trematoda**

*Coitocaecum extremum*

*Styphlotrema artigasi*

*Gymnoscopelus bolini*

**Trematoda**

*Elytrophalloides oatesi*

*Gymnoscopelus nicholsi*

**Trematoda**

*Elytrophalloides oatesi*

*Gymnothorax* spp.

**Trematoda**

*Prosorhynchus aculeatus*

*Gymnothorax moringa*

**Crustacea**

*Gnathia* sp.

**Nematoda**

*Hysterothylacium* sp.

*Raphidascaris* sp.

*Terranova* sp. (larva)

*Gymnothorax ocellatus*

**Acanthocephala**

*Machadosentis travassosi*

*Gymnothorax porphyreus*

(=*Gymnothorax wieneri*)

**Trematoda**

*Helicometra fasciata*

*Helicometra pulchella*

*Lecithochirium callaoensis*

*Lecithochirium muraenae*

*Lecithochirium selkiriensis*

*Lecithochirium* sp.

*Gymnothorax vicinus*

**Trematoda**

*Lecithocladium havanensis*

*Gymnura afuera*

**Cestoda**

*Acanthobothrium atahualpai*

*Haemulon* sp.

**Trematoda**

*Pinguitrema multilobatum*

*Aponurus pyriformis*

*Haemulon aurolineatum*

**Trematoda**

*Leurodera decora*

*Brachyphallus* sp.

*Prolecithochirium* sp.

*Aponurus pyriformis*

*Homalometron foliatum*

*Diplangus paxillus*

*Diphtherostomum brusinae*

*Genolopa ampullaceal*

*Lasiotocus longavatus*

**Crustacea**

*Rocinela signatha*

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Haemulon bonariense*

**Trematoda**

*Leurodera decora*

*Aponurus pyriformis*

*Homalometron foliatum*

*Diplangus paxillus*

*Genolopa ampullaceal*

*Lasiotocus longavatus*

**Crustacea**

*Anilocra* c.f. *haemuli*

*Livoneca* (*Lironeca*) sp.

*Haemulon boschmae*

**Crustacea**

*Anilocra haemuli*

*Haemulon chrysargyreum*

**Trematoda**

*Diplangus paxillus*

*Genolopa ampullaceal*

*Lasiotocus longavatus*

**Nematoda**

*Procamallanus (Spirocamallanus)*  
*caballeroi*

*Haemulon flavolineatum*

**Trematoda**

*Aponurus pyriformis*

*Siphodera vinaledwardsii*

**Crustacea**

*Anilocra haemuli*

*Haemulon maculicauda (=Orthostoechus maculicauda)*

**Trematoda**

*Siphoderoides vancleavei*

*Haemulon melanurum*

**Trematoda**

*Leurodera decora*

*Aponurus pyriformis*

*Genolopa ampullaceal*

*Lasiotocus longavatus*

*Haemulon parra*

**Trematoda**

*Aponurus pyriformis*

*Genolopa ampullacea*

*Haemulon plumierii*

**Nematoda**

*Philometra lateolabracis*

**Cestoda**

*Pseudotobothrium dipsacum*

*Heteronybelinia estigmaena*

*Nybelinia lingualis*

*Haemulon sciurus*

**Trematoda**

*Ectenurus yamagutii*

*Parahemiurus merus*

*Aponurus pyriformis*

*Diplangus paxillus*

*Diplomonorchis leiostomi*

*Genolopa ampullaceal*

*Lasiotocus beauforti*

**Monogenoidea**

*Encotyllabe spari*

*Choricotyle hysteroncha*

*Pseudotagia cúpida*

**Nematoda**

*Metoncholaimus amplus*

**Acanthocephala**

*Dollfusentis chandleri*

*Haemulon steindachneri*

**Trematoda**

*Prosorhynchus ozakii*

*Distomum fenestratum*

*Aponurus pyriformis*

*Homalometron foliatum*

*Diplangus paxillus*

*Diphtherostomum brusinae*

*Diplomonorchis leiostomi*

*Genolopa ampullaceal*

*Lasiotocus longavatus*

*Postmonorchis orthopristis*

**Monogenoidea**

*Encotyllabe pagrosomi*

*Mexicana atlantica*

*Mexicana iannaconi*

*Choricotyle orthopristis*

*Choricotyle reynoldsi*

**Crustacea**

*Colobomatus belizensis*

*Caligus haemulonis*

*Caligus sepetibensis*

*Clavellotis dilatata*

*Lernanthropus rathbuni*

*Metapeniculus haemuloni*

*Rocinela signatha*

*Anilocra haemuli*

**Nematoda**

*Cucullanus* sp.

**Cestoda**

*Scolex pleuronectis*

*Haemulon* sp.

**Crustacea**

*Rocinela signatha*

*Anilocra haemuli*

*Anilocra laticauda*

*Halichoeres dispilus*

**Trematoda**

*Coitocaecum tropicum*

*Halichoeres radiatus*

**Nematoda**

*Dichelyne (Cucullanellus) travassosi*

“Hamerhead shark” (sic)

**Crustacea**

*Alebion crassus*

*Harengula* sp.

**Trematoda**

*Parahemiurus merus*

*Harengula clupeola*

**Trematoda**

*Dinosoma clupeola*

*Myosaccium opisthonema*

*Parahemiurus merus*

**Monogenoidea**

*Cribomazocraes travassosi*

*Mazocraeoides opisthonema*

**Crustacea**

*Cardiodectes rubosus*

**Nematoda**

*Hysterothylacium fortalezae*

*Raphidascaris (Ichthyascaris) vicentei*

*Raphidascaris* sp.

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Helcogrammoides chilensis*

**Crustacea**

*Holobomolochus chilensis*

*Holobomolochus dawsoni*

*Helicolenus lahillei* (= *Helicolenus dactylopterus lahillei*)

**Crustacea**

*Acanthochondria helicoleni*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Anisakidae* gen. sp. (larva)

*Helicolenus lengerichi*

**Trematoda**

*Otodistomum* sp.

*Lecithochirium* sp.

*Psettarium* sp.

**Monogenoidea**

*Interniloculus chilensis*

*Udonella australis*

**Crustacea**

*Juanettia continentalis*

*Caligus cheilodactyli*

*Lepeophtheirus chilensis*

*Lepeophtheirus* sp.

*Gnathia* sp.

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Hysterothylacium* sp.

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Cucullanus* sp.

*Ascarophis* sp.

**Cestoda**

*Botriocephalus* sp.

*Hepatoxylon* sp.

*Hemanthias peruanus*

**Crustacea**

*Blias prionoti*

*Hemilutjanus macrophthalmos*

**Trematoda**

*Helicometrina nímia*

*Copiatestis filiferus*

**Crustacea**

*Procolobomatus hemilutjani*

*Peniculus* sp.

*Hemiramphus balão*

**Trematoda**

*Monorchiaaponurus hemirhamphi*

*Hemiramphus brasiliensis*

**Trematoda**

*Prosorhynchoides hemirhamphi*

*Conohelminis venezuelensis*

*Paraproctotrema spinoacetabulum*

**Crustacea**

*Glossobius hemiramphi*

*Heptranchias perlo*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracecum* sp. (larva)

**Cestoda**

*Grillotia carvajalregorum*

*Heteropriacanthus cruentatus*

(=*Cookeolus boops*)

**Crustacea**

*Hatschekia quadrabdominalis*

*Rocinela signatha*

*Anilocra* c.f. *haemuli*

*Cymothoa excisa*

*Cymothoa oestrum*

*Livoneca* (*Lironeca*) sp.

*Nerocila fluviatilis*

*Gnathia* sp.

*Hexanchus griseus*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracecum* sp. (larva)

**Cestoda**

*Phyllobothrium dohrnii*

*Phyllobothrium sinuosiceps*

*Grillotia heptanchi*

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Himantura schmardae*

**Cestoda**

*Rhinebothrium magniphallum*

*Rhinebothrium tetralobatum*

*Acanthobothrium himanturi*

*Acanthobothrium tasajerasi*

*Acanthobothroides thorsoni*

*Anindobothrium anacolum*

*Parachristianella monomegacantha*

*Hippocampus erectus* (= *Hippocampus punctulatus*)

**Myxosporea**

*Ceratomyxa hippocampi*

*Hippocampus* sp.

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Hippoglossina bollmani*

**Crustacea**

*Protochondria longicauda*

*Hippoglossina macrops*

**Trematoda**

*Lecithochirium* sp.

*Lecithophyllum* sp.

**Monogenoidea**

*Entobdella brinkmanni*

*Entobdella hippoglossi*

*Entobdella squamala*

*Neoheterobothrium chilensis*

**Crustacea**

*Holobomolochus chilensis*

*Chondracanthus psetti*

*Protochondria longicauda*

*Lepeophtheirus edwardsii*

*Lepeophtheirus* sp.

**Hirudinea**

*Gliptyonobdella* sp.

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Terranova* sp. (larva)

*Anisakidae* gen. sp. (larva)

*Philometra* sp.

**Cestoda**

*Neobothriocephalus* sp.

*Neobothriocephalus aspinosus*

*Nybelinia* sp.

*Nybelinia surmenicola*



*Scolex pleuronectis*

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Hippoglossina montemaris*

**Nematoda**

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Hirundichthys rondeletii*

**Cestoda**

*Floriceps* sp.

*Holacanthus* sp. (= *Angelichthys* sp.)

**Trematoda**

*Tetrochetus proctocolus*

*Holocentrus adscensionis* (= *Holocentris adscensionis*)

**Crustacea**

*Anilocra holocentri*

**Nematoda**

*Comephoronema multipapillatum*

*Hoplialis microlepis*

**Nematoda**

*Gnathostoma* sp.

*Hyporhamphus unifasciatus*

**Crustacea**

*Mothocya omidaptria*

*Hyporthodus flavolimbatus*

(= *Epinephelus flavolimbatus*)

**Crustacea**

*Rocinela* sp.

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Callitetrarhynchus speciosus*

*Hyporthodus niveatus* (= *Epinephelus niveatus*)

**Monogenoidea**

*Pseudorhabdosynochus sulamericanus*

**Crustacea**

*Gnathia* sp.

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Callitetrarhynchus speciosus*

*Grillotia carvajalregorum*

*Pterobothrium crassicole*

*Hypsoblennius sordidus*

**Nematoda**

*Hysterothylacium aduncum*

*Pseudoterranova* sp. (larva)

**Acanthocephala**

*Hypoechinorhynchus magellanicus*

*Isacia conceptionis*

**Trematoda**

*Proctoeces lintoni*

*Proctoeces* sp.

*Diphtherostomum brusinae*

**Monogenoidea**

*Choricotyle isaciencis*

*Choricotyle sonorensis*

*Pseudoeurysorchis travassosi*

**Crustacea**

*Clavella simplex*

*Isopisthus parvipinnis*

**Trematoda**

*Parahemiurus merus*

*Aponurus pyriformis*

*Pleorchis americanus*

*Istiophorus platypterus*

**Crustacea**

*Nerocila acuminata*

*Isurus oxyrinchus*

**Crustacea**

*Anthosoma crassum*

*Nemesis lamna*

*Dinemoura latifolia*

*Dinemoura product*

*Echthrogaleus denticulatus*

*Gangliopus pyriformis*

*Pandarus katoi*

*Pandarus satyrus*

*Phyllothereus cornutus*

**Cestoda**

*Gymnorhynchus isuri*

*Callitetrarhynchus gracilis*

- Floriceps saccatus*  
*Hepatoxylon trichiuri*  
*Nybelinia lingualis*  
*Tentacularia coryphaenae*
- Isurus oxyrinchus glaucus* (sic)  
**Crustacea**  
*Anthosoma crassum*  
*Kroyeria carcharidae-glauci*
- Jenkinsia lamprotaenia*  
**Crustacea**  
*Haemopabhes parvus*
- Kajikia albida* (= *Tetrapturus albidus*)  
**Nematoda**  
*Neogoezia* sp.  
*Paranisakis* sp.  
*Raphidascaaris* sp.
- Kajikia audax* (= *Tetrapterus audax*,  
*Makaira audax*)  
**Crustacea**  
*Gloiopotes huttoni*  
*Gloiopotes ornatos*  
*Nerocila acuminata*
- Katsuwonus pelamis* (= *Gymnosarda pelamis*)  
**Trematoda**  
*Prosorhynchus* sp.  
*Rhipidocotyle pentagonum*  
*Coeliodidymocystis kamegaili*  
*Didymocylindrus simplex*  
*Didymocystis lamotheargumedei*  
*Didymoproblema fusiforme*  
*Didymoproblema* sp.  
*Didymozoon longicolle*  
*Didymozoon* sp.  
*Lobatozum multisacculatum*  
*Neodiplotrema pelamydis*  
*Pozdnyakovia gibsoni*  
*Hirudinella ventricosa*  
*Copiatestis filiferus*  
**Monogenoidea**  
*Caballerocotyla katsuwoni*
- Allopseudaxine katsuwonis*  
*Allopseudaxine macrova*  
*Allopseudaxine vagans*  
**Crustacea**  
*Caligus alliuncus*  
*Caligus bonito*  
*Caligus coryphaenae*  
*Caligus productus*  
*Pseudocycnus appendiculatus*  
**Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Anisakis* sp. (larva tipo I *sensu* Berland, 1961)  
*Anisakis* sp. (larva tipo II *sensu* Berland, 1961)  
*Anisakidae* gen. sp. (larva)  
*Philometra katsuwoni*  
**Cestoda**  
*Scolex pleuronectis*  
*Tentacularia coryphaenae*  
**Acanthocephala**  
*Rhadinorhynchus pristin*
- Kyphosus* sp.  
**Trematoda**  
*Cainocreadium oscitans*  
*Enenterum aureum*
- Kyphosus elegans*  
**Trematoda**  
*Schikhobalotrema acuta*
- Kyphosus incisor*  
**Monogenoidea**  
*Acleotrema lamothei*
- Kyphosus sectatrix*  
**Nematoda**  
*Pseudascarophis brasiliensis*
- Labrisomus philippii*  
**Trematoda**  
*Helicometra fasciata*  
*Helicometra pulchella*  
*Bucephalopsis* sp.  
*Prosorhynchoides rioplatensis*

- Prosorhynchus* sp.  
*Lecithochirium* sp.  
*Zoogonus rubellus*  
**Crustacea**  
*Acanthochondria syciasis*  
*Trifur tortuosus*  
**Nematoda**  
*Proleptus* sp.  
**Acanthocephala**  
*Corynosoma australe*
- Lachnolaimus maximus*  
**Trematoda**  
*Myzoxenus lachnolaimi*  
*Preptetos trulla*  
**Crustacea**  
*Sagum texanus*
- Lagocephalus laevigatus*  
**Trematoda**  
*Helicometrina nímia*  
*Diploproctodaeum ghanensis*  
**Crustacea**  
*Taeniacanthus lagocephali*
- Lampris guttatus*  
**Crustacea**  
*Clavellistes lampri*  
**Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
**Cestoda**  
*Hepatoxylon trichiuri*
- Larimus breviceps*  
**Cestoda**  
*Callitetrarhynchus gracilis*
- Lepophidium* sp.  
**Trematoda**  
*Helicometra pulchella*
- Lile piquitinga* (=Lili piquitinga)  
**Crustacea**  
*Acusicola brasiliensis*
- Liza dumerili* (=Mugil brasiliensis)  
**Crustacea**
- Ergasilus lizae*
- Lobotes surinamensis*  
**Crustacea**  
*Anuretes heckellii*  
*Caligus bennetti*  
*Caligus* sp.  
*Lernanthropus pupa*
- Lophius gastrophysus*  
**Nematoda**  
*Anisakis simplex*  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contracaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium aduncum*  
*Hysterothylacium* sp.  
*Raphidascaris* sp.  
*Terranova* sp. (larva)  
**Cestoda**  
*Diphyllobothrium* sp.  
*Grillotia carvajalregorum*  
*Myxonybelinia* sp.  
*Myxonybelinia beveridgei*  
*Nybelinia* sp.  
*Tentacularia coryphaenae*
- Lophius piscatorius*  
**Nematoda**  
*Nematoda* gen. sp.
- Lophius* sp.  
**Crustacea**  
*Hamitocolax attenuatus*
- Lutjanus analis*  
**Trematoda**  
*Schikhobalotrema acuta*  
**Crustacea**  
*Caligus asperimanus*  
*Lernanthropus bifidus*  
*Rocinela signatha*  
*Cymothoa excisa*  
**Nematoda**  
*Hysterothylacium* sp.  
**Cestoda**  
*Grillotia* sp.

*Lutjanus apodus*

**Crustacea**

*Caligus atromaculatus*

*Caligus tenax*

*Hatschekia oblonga*

*Lutjanus griseus*

**Flagellata**

*Amyloodinium ocellatum*

*Cryptobia* sp.

**Ciliophora**

*Trichodina* sp.

**Trematoda**

*Prosogonotrema bilabiatum*

*Siphodera vinaledwardsii*

**Monogenoidea**

*Euryhaliotrema fastigatum*

**Crustacea**

*Argulus* sp.

*Caligus atromaculatus*

*Caligus bonito*

*Caligus irritans*

*Caligus rufimaculatus*

*Hatschekia oblonga*

*Brachiella* sp.

*Lernanthropus kroyeri*

*Lernanthropus rathbuni*

*Pseudocycnoides* sp.

*Rocinela signatha*

*Cymothoa excisa*

*Gnathia* sp.

*Lutjanus jocu*

**Trematoda**

*Lepidapedon epinepheli*

*Metadena spectanda*

*Lutjanus mahogoni*

**Crustacea**

*Caligus atromaculatus*

*Pseudocycnoides* sp.

*Gnathia* sp.

*Lutjanus purpureus*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contraecaecum* sp. (larva)

*Lutjanus synagris*

**Trematoda**

*Brachyphallus parvus*

*Pseudacaenodera samariensis*

**Crustacea**

*Caligus synagris*

*Caligus atromaculatus*

*Brachiella* sp.

*Lernanthropus spiculatus*

*Lernanthropus* sp.

*Lernaeolophus striatus*

*Rocinela signatha*

*Cymothoa excisa*

**Nematoda**

*Contraecaecum* sp. (larva)

*Raphidascaris (Ichthyascaris) vicentei*

*Philometra* sp.

*Lutjanus viridis*

**Trematoda**

*Hamacreadium mutabile*

*Stephanostomum casum*

*Luvarus imperialis*

**Crustacea**

*Luetkenia asterodermi*

*Lycengraulis grossidens (=Anchovia olida, Lycengraulis olidus)*

**Trematoda**

*Parahemiurus anchoviae*

*Parahemiurus merus*

**Crustacea**

*Gauchergasilus euripedesi*

“Mackerel” (sic)

**Trematoda**

*Prodistomum orientalis*

**Monogenoidea**

*Diclidophora minor*

*Kuhnia macracantha*

Macrurídeos de profundidade (sic)

**Crustacea**

*Chondracanthodes deflexus*  
*Lateracanthus quadripedis*  
*Nudiclavella galapagoensis*  
*Parabrachiella annulata*

*Macrodon ancylodon*

**Trematoda**

*Opecoeloides polynemi*  
*Prosorhynchus ozakii*  
*Lecithochirium microstomum*  
*Parahemiurus merus*  
*Pleorchis americanus*

**Monogenoidea**

*Diplectanum squamatum*  
*Hargicotyle louisianensis*  
*Cynoscionicola jamaicensis*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)  
*Contracaecum* sp. (larva)  
*Goezia* sp.  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Raphidascaris* sp.  
*Terranova trichiuri*  
*Terranova* sp. (larva)  
*Anisakidae* gen. sp. (larva)  
*Procamallanus* (*Spirocamallanus*)  
*pereirai*  
*Cucullanus* sp.

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Dasyrhynchus pacificus*  
*Grillotia carvajalregorum*  
*Poecilancistrum caryophyllum*  
*Nybelinia* sp.

*Macrourus carinatus*

**Trematoda**

*Gonocerca haedrichi*  
*Gonocerca phycidis*  
*Brachyphallus crenatus*  
*Elytrophalloides oatesi*  
*Genolinea bowersi*  
*Glomericirrus macrouri*  
*Gibsonia hastate*  
*Lepidapedon taeniatum*

*Paralepidapedon lepidum*

**Monogenoidea**

*Macruricotyle claviceps*

**Nematoda**

*Anisakis simplex*  
*Contracaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium aduncum*  
*Capillaria* sp.  
*Ascarophis nototheniae*  
*Neoascarophis sphaero caudata*  
*Neoascarophis* sp.  
*Philometra* sp.

*Macrourus holotrachys*

(=*Coryphaenoides holotrachys*)

**Apicomplexa**

*Eimeria jadvigae*

**Trematoda**

*Gonocerca haedrichi*  
*Gonocerca phycidis*  
*Brachyphallus crenatus*  
*Gibsonia hastate*  
*Lepidapedon taeniatum*  
*Paralepidapedon lepidum*

*Macrourus whitsoni*

**Monogenoidea**

*Diclidophora whitsonii*

*Macruronus magellanicus*

**Myxosporea**

*Pseudoalatospora* sp.  
*Myxidium baueri*  
*Zschokkella* sp.  
*Paliatus* sp.  
*Kudoa alliararia*

**Trematoda**

*Derogenes varicus*  
*Gonocerca phycidis*  
*Brachyphallus parvus*  
*Elytrophalloides oatesi*  
*Lecithochirium genypteri*

**Crustacea**  
*Chondracanthus australis*  
*Chondracanthus palpifer*  
*Parabrachiella* sp.

<b>Nematoda</b>	
<i>Anisakis physeteris</i>	<i>Opecoeloides pedicathedrae</i>
<i>Anisakis simplex</i>	<i>Opecoeloides polynemi</i>
<i>Anisakis</i> sp. (larva)	<i>Opecoeloides</i> sp.
<i>Contraecaecum</i> sp. (larva)	<i>Bucephalus margaritae</i>
<i>Hysterothylacium aduncum</i>	<i>Prosorhynchus ozakii</i>
<i>Hysterothylacium</i> sp.	<i>Prosorhynchus</i> sp.
<i>Pseudoterranova decipiens</i> (larva)	<i>Gonocercella pacifica</i>
<i>Pseudoterranova</i> sp. (larva)	<i>Lecithochirium microstomum</i>
Anisakidae gen. sp. (larva)	<i>Aponurus pyriformis</i>
<i>Cucullanus</i> sp.	<i>Sclerodistomum prevesiculata</i>
<i>Pseudascarophis</i> sp.	<i>Sclerodistomum</i> sp.
<i>Philometra</i> sp.	<b>Monogenoidea</b>
Nematoda gen. sp.	<i>Rhamnocercoides stichospinus</i>
<b>Cestoda</b>	<b>Crustacea</b>
<i>Clestobothrium crassiceps</i>	<i>Bomolochus paucus</i>
<i>Grillotia dollfusi</i>	<i>Caligus haemulonis</i>
<i>Grillotia heptanchi</i>	<b>Nematoda</b>
<i>Hepatoxylon trichiuri</i>	<i>Contraecaecum</i> sp. (larva)
<i>Scolex pleuronectis</i>	<i>Hysterothylacium</i> sp.
<b>Acanthocephala</b>	<i>Procamallanus</i> ( <i>Spirocamallanus</i> )
<i>Corynosoma australe</i>	<i>macaenses</i>
	<i>Procamallanus</i> ( <i>Spirocamallanus</i> )
<i>Makaira</i> sp.	<i>pereirai</i>
<b>Crustacea</b>	<i>Procamallanus</i> sp.
<i>Gloiopotes huttoni</i>	<i>Capillaria</i> sp.
	<b>Cestoda</b>
<i>Malacoctenus zonifer</i>	<i>Dasyrhynchus pacificus</i>
<b>Trematoda</b>	<i>Grillotia carvajalregorum</i>
<i>Coitocaecum tropicum</i>	<i>Heteronybelinia annakohnae</i>
	<i>Heteronybelinia nipponica</i>
<i>Malapterus reticulatus</i>	<i>Menticirrhus littoralis</i>
<b>Acanthocephala</b>	<b>Trematoda</b>
<i>Tegorhynchus brevis</i>	<i>Bucephalus margaritae</i>
	<i>Lecithaster falcatus</i>
<i>Mancopsetta maculata maculata</i>	<b>Crustacea</b>
<b>Trematoda</b>	<i>Ceratothoa carinata</i>
<i>Stenakron mancozzetti</i>	<b>Cestoda</b>
<i>Brachyenteron magnibursatum</i>	<i>Grillotia carvajalregorum</i>
<i>Menticirrhus americanus</i>	<i>Menticirrhus ophicephalus</i>
<b>Myxosporea</b>	<b>Trematoda</b>
<i>Chloromyxum menticirrho</i>	<i>Helicometra fasciata</i>
<i>Myxidium striatum</i>	<i>Helicometra pulchella</i>
<b>Trematoda</b>	<i>Lobatostoma veranoi</i>
<i>Lobatostoma</i> sp.	<b>Monogenoidea</b>

*Rhamnocercoides menticirrho*

*Hargicotyle menticirrho*

*Cynoscionicola americana*

**Crustacea**

*Hamitocolax peruensis*

*Caligus calloensis*

*Caligus quadratus*

*Clavellotis dilatata*

*Parabrachiella menticirrho*

*Lernanthropus huamani*

**Nematoda**

*Ascarophis* sp.

*Proleptus* sp.

*Merluccius* sp.

**Crustacea**

*Caligus praetextus*

*Metacaligus rufus*

**Cestoda**

*Clestobothrium crassiceps*

*Merluccius australis* (= *Merluccius polylepis*)

**Apicomplexa**

*Goussia* sp.

**Myxosporea**

*Alatospora merluccii*

*Myxidium baueri*

*Myxoproteus meridionalis*

*Kudoa rosenbuschi*

**Trematoda**

*Derogenes varicus*

*Gonocerca phycidis*

*Elytrophalloides oatesi*

*Lecithochirium genypteri*

*Aporocotyle australis*

*Aporocotyle* sp.

**Monogenoidea**

*Anthocotyle americanus*

*Anthocotyle merluccii*

**Crustacea**

*Chondracanthus australis*

*Chondracanthus palpifer*

*Brachiella lageniformis*

*Parabrachiella insidiosa*

*Parabrachiella insidiosa* f. *lageniformis*

*Trifur tortuosus*

**Nematoda**

*Anisakis simplex*

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracaecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium aduncum*

*Hysterothylacium* sp.

*Pseudoterranova decipiens* (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

**Cestoda**

*Clestobothrium crassiceps*

*Grillotia heptanchi*

*Lacistorhynchus* sp.

*Hepatoxylon trichiuri*

*Scolex pleuronectis*

*Merluccius gayi*

**Myxosporea**

*Kudoa peruvianus*

*Kudoa rosenbuschi*

**Monogenoidea**

*Anthocotyle americanus*

**Crustacea**

*Chondracanthus australis*

*Chondracanthus palpifer*

*Brachiella lageniformis*

*Phrioxocephalus scarcelli*

*Trifur tortuosus*

**Nematoda**

*Anisakis simplex*

*Contracaecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium* sp.

*Pseudoterranova decipiens* (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Raphidascaris* sp.

*Merluccius gayi gayi*

**Myxosporea**

*Kudoa peruvianus*

**Trematoda**

*Helicometra* sp.

*Prosorhynchus* sp.

*Derogenes varicus*

*Aporocotyle wilhelmi*

**Crustacea**

*Argulus peruvianus*

*Acanthochondria phycidis*  
*Chondracanthus australis*  
*Chondracanthus palpifer*  
*Chondracanthus* sp.  
*Caligus debueni*  
*Caligus teres*  
*Caligus* sp.  
*Lepeophtheirus* sp.  
*Parabrachiella insidiosa* f. *pacifica*  
*Trifur tortuosus*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)  
 Nematoda gen. sp.

**Cestoda**

*Clestobothrium* sp.  
*Clestobothrium crassiceps*  
*Grillotia dollfusi*  
*Hepatoxylon trichiuri*  
*Nybelinia surmenicola*  
*Scolex pleuronectis*

*Merluccius gayi peruanus*

**Apicomplexa**

*Eimeria* sp.

**Myxosporea**

*Kudoa peruvianus*  
*Kudoa* sp.

**Trematoda**

*Zoogonus pagrosomi*  
*Zoogonus rubellus*  
*Aporocotyle* sp.  
*Aporocotyle wilhelmi*  
*Derogenes varicus*  
*Lecithochirium genypteri*

**Monogenoidea**

*Anthocotyle americanus*  
*Anthocotyle merluccii*

**Crustacea**

*Argulus peruvianus*  
*Chondracanthus* sp.  
*Caligus debueni*  
*Caligus teres*  
*Caligus* sp.  
*Lepeophtheirus* sp.  
*Brachiella* sp.  
*Parabrachiella insidiosa*

**Nematoda**

*Anisakis* sp.  
*Anisakidae* gen. sp. (larva)  
*Anisakis simplex*  
*Contraecaecum* sp.

**Cestoda**

*Clestobothrium crassiceps*  
*Lacistorhynchus tenuis*  
*Tentacularia coryphaenae*  
*Diphyllobothrium pacificum*  
*Diphyllobothrium arctocephalinum*  
*Grillotia dollfusi*  
*Callitetrarhynchus gracilis*

**Acanthocephala**

*Corynosoma obtuscens*  
*Bolbosoma* sp.

*Merluccius hubbsi*

**Apicomplexa**

*Gousia* sp.

**Myxosporea**

*Alatospora merluccii*  
*Myxidium baueri*  
*Myxoproteus meridionalis*  
*Kudoa rosenbuschi*

**Trematoda**

*Derogenes varicus*  
*Gonocerca crassa*  
*Gonocerca phycidis*  
*Elytrophalloides oatesi*  
*Lecithochirium genypteri*  
*Aporocotyle argentinensis*

**Monogenoidea**

*Anthocotyle merluccii*

**Crustacea**

*Bomolochus* sp.  
*Chondracanthus australis*  
*Chondracanthus merluccii*  
*Chondracanthus palpifer*  
*Parabrachiella insidiosa* f. *lageniformis*  
*Trifur tortuosus*

**Nematoda**

*Anisakis pegreffii*  
*Anisakis simplex*  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contraecaecum* sp. (larva)



*Hysterothylacium aduncum*  
*Hysterothylacium* sp.

*Pseudoterranova cattani* (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Raphidascaris* sp.

*Terranova* sp. (larva)

*Ichthyofilaria argentinensis*

*Ichthyofilaria* sp.

**Cestoda**

*Clestobothrium crassiceps*

*Grillotia carvajalregorum*

*Hepatoxylon trichiuri*

*Meuschenia australis* (=Balistes  
*australis*)

**Nematoda**

*Hysterothylacium* sp.

*Microgobius omostigma*

**Trematoda**

*Proenenterum* sp.

*Micromesistius australis*

**Myxosporea**

*Kudoa alliardia*

**Trematoda**

*Derogetes varicus*

*Gonocerca taeniata*

**Monogenoidea**

*Diclidophora micromesistius*

**Crustacea**

*Chondracanthus* sp.

**Nematoda**

*Anisakis simplex*

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracaecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium aduncum*

*Hysterothylacium* sp.

*Pseudoterranova decipiens* (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Cucullanus* sp.

**Cestoda**

*Diphyllobothrium* sp.

*Grillotia* sp.

*Hepatoxylon trichiuri*

*Micropogon* sp.

**Trematoda**

*Lobatostoma ringens*

**Monogenoidea**

*Pterinotrematoides mexicanum*

*Micropogonias furnieri* (=Micropogon  
*opercularis*)

**Ciliophora**

*Dipartiella simplex*

*Trichodina murmanica*

**Trematoda**

*Lobatostoma ringens*

*Opecoeloides catarinensis*

*Opecoeloides polynemi*

*Opecoeloides stenosomae*

*Opecoeloides* sp.

*Pachycreadium gastrocotylum*

*Bucephalus margaritae*

*Monascus filiformis*

*Gonocerca trematomi*

*Lecithochirium microstomum*

*Aponurus laguncula*

*Aponurus pyriformis*

*Aponurus* sp.

*Lecithaster falcatus*

*Multitestis inconstans*

*Opechona chloroscombri*

*Diplomonorchis catarinenses*

*Diplomonorchis leiostomi*

**Monogenoidea**

*Rhamnocercus rhamnocercus*

*Absonifibula bychowskyi*

*Macrovalvitrema sinaloense*

*Neomacrovalvitrema argentinensis*

*Neopterinotrematoides avaginata*

*Pterinotrematoides mexicanum*

**Crustacea**

*Bomolochus paucus*

*Gauchergasilus euripedesi*

*Colobomatus* sp.

*Caligus haemulonis*

*Clavellotis dilatata*

*Parabrachiella chevreurii*

*Rocinela signatha*

*Cymothoa excisa*

*Livoneca (Lironeca) redmanni*

- Nerocila armata*  
*Nerocila fluviatilis*  
*Nerocila orbigny*  
*Gnathia* sp.  
**Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contracaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Raphidascaris* sp.  
*Terranova* sp. (larva)  
*Anisakidae* gen. sp. (larva)  
*Procamallanus* (*Spirocamallanus*)  
*pereirai*  
*Pseudocapillaria* (*Pseudocapillaria*)  
*magalhaesi*  
*Pseudocapillaria* sp.  
*Cucullanus pulcherrimus*  
*Cucullanus* sp.  
*Dichelyne* (*Cucullanellus*) *amaruincai*  
*Dichelyne* (*Cucullanellus*) *micropogonii*  
*Dichelyne* (*Cucullanellus*) *rodriguesi*  
*Dichelyne* (*Cucullanellus*) *sciaenicicola*  
*Nematoda* gen. sp.  
**Cestoda**  
*Dollfusiella* sp.  
*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Callitetrarhynchus speciosus*  
*Grillotia carvajalregorum*  
*Poecilancistrum caryophyllum*  
*Pterobothrium crassicolle*  
*Pterobothrium heterachanthum*  
*Scolex pleuronectis*  
**Acanthocephala**  
*Dollfusentis chandleri*  
*Corynosoma australe*  
*Profilicollis chasmagnathi*
- Micropogonias undulatus*  
**Nematoda**  
*Procamallanus* (*Spirocamallanus*)  
*macaenses*  
*Pseudocapillaria* (*Pseudocapillaria*)  
*magalhaesi*  
*Cucullanus cirratus*
- Microstomus kitt* (= *Pleuronectes microcephalus*)  
**Crustacea**  
*Acanthochondria clavata*
- Mobula thurstoni* (= *Mobula lucasana*)  
**Trematoda**  
*Nagmia peruviana*
- Mola mola*  
**Trematoda**  
*Accacladocoelium alveolata*  
*Accacladocoelium macrocotyle*  
*Lecithochirium* sp.  
**Crustacea**  
*Euryphorus nordmanni*  
*Lepeophtheirus nordmanni*  
*Cecrops latreillii*  
*Penella filosa*  
*Penella* c.f. *filosa*
- Mola ramsayi*  
**Trematoda**  
*Accacladium serpentulus*  
*Accacladocoelium macrocotyle*  
*Accacoelium contortum*  
*Odhnerium calyptrocotyle*  
**Monogenoidea**  
*Capsala martinieri*  
**Crustacea**  
*Lepeophtheirus nordmanni*  
*Cecrops latreillii*  
*Penella* c.f. *filose*  
**Cestoda**  
*Molicola horridus*  
*Nybelinia* sp.
- Mugil* sp.  
**Crustacea**  
*Ergasilus longimanus*  
*Therodamas serrani*  
*Caligus flexispina*  
*Lernaenicus longiventris*

*Mugil cephalus*

**Ciliophora**

*Trichodina* sp.

**Myxosporea**

*Myxobolus exiguus*

*Myxobolus* sp.

*Kudoa* sp.

**Trematoda**

*Dicrogaster fastigatus*

*Dicrogaster fragilis*

*Hymenocotta manteri*

*Schikhobalotrema* sp.

*Saturnius maurepasi*

*Lasiotocus glebulentus*

*Lasiotocus* sp.

**Monogenoidea**

*Haliotrema mugilinus*

*Ligophorus huitrempe*

*Metamicrocotyla macracantha*

*Microcotyle pseudomugilis*

**Crustacea**

*Bomolochus nitidus*

*Ergasilus cyanopictus*

*Ergasilus lizae*

*Ergasilus versicolor*

*Ergasilus* sp.

*Therodamas frontalis*

*Caligus bonito*

*Naobranchia lizae*

*Parabrachiella exilis*

*Lernanthropus pacificus*

*Nerocila acuminata*

**Nematoda**

*Contracaecum multipapillatum*

*Contracaecum* sp. (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

**Cestoda**

*Scolex pleuronectis*

*Mugil chilensis* (= *Mugiloides chilensis*)

**Trematoda**

*Helicometrina nimia*

*Mugil curema*

**Ciliophora**

*Apiosoma* sp.

*Riboscyphidia* sp.

*Trichodina* sp.

**Myxosporea**

*Myxobolus* sp.

**Trematoda**

*Culuwiya beauforti*

*Dicrogaster fastigatus*

*Dicrogaster* sp.

*Intromugil mugilicolus*

*Intromugil simonei*

*Schikhobalotrema magnum*

*Schikhobalotrema* sp.

*Lasiotocus glebulentus*

**Monogenoidea**

*Gyrodactylus curemae*

*Metamicrocotyla macracantha*

**Crustacea**

*Acanthocolax* sp.

*Ergasilus atafonensis*

*Ergasilus bahiensis*

*Ergasilus caraguatatubensis*

*Ergasilus lizae*

*Ergasilus versicolor*

*Therodamas* sp.

*Caligus bonito*

*Caligus minimus*

*Caligus praetextus*

*Caligus* sp.

*Cymothoa spinipalpa*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracaecum* sp. (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Cucullanus* sp.

*Mugil gaimardianus*

**Crustacea**

*Ergasilus atafonensis*

*Ergasilus caraguatatubensis*

*Mugil incilis*

**Crustacea**

*Ergasilus* sp.

*Caligus* sp.

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

- Contraecum multipapillatum*  
*Contraecum* sp. (larva)  
 Anisakidae gen. sp. (larva)
- Mugil liza* (= *Mugil platanus*)
- Flagellata**  
*Trypanosoma froesi*  
*Trypanosoma platanusi*
- Apicomplexa**  
*Haemogregarina mugili*
- Myxosporea**  
*Henneguya* sp.  
*Myxobolus platanus*  
*Myxobolus* sp.
- Trematoda**  
*Schikhobalotrema acanthuri*  
*Saturnius maurepasi*  
*Hysterolecitha brasiliensis*
- Monogenoidea**  
*Metamicrocotyla macracantha*  
*Solostamenides platyorchis*
- Crustacea**  
*Acanthocolax* sp.  
*Ergasilus atafonensis*  
*Ergasilus caraguatatubensis*  
*Caligus minimus*  
*Caligus praetextus*
- Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contraecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova* sp. (larva)
- Cestoda**  
*Scolex pleuronectis*
- Mugil platanus*
- Ciliophora**  
*Trichodina jadratica*  
*Trichodina lepsi*  
*Trichodina puytoracy*  
*Trichodina scalensis*  
*Trichodina* sp.
- Myxosporea**  
*Kudoa* sp.
- Trematoda**  
*Phyllodistomum mugilis*
- Culuwiya beauforti*  
*Dicrogaster fastigatus*  
*Intrromugil simonei*  
*Hymenocotta manteri*  
*Parahemiurus anchoviae*  
*Saturnius maurepasi*  
*Hysterolecitha brasiliensis*  
*Lecithaster helodes*  
*Genolopa mugilis*  
*Cardicola brasiliensis*
- Monogenoidea**  
*Metamicrocotyla inoblita*  
*Metamicrocotyla macracantha*
- Crustacea**  
*Bomolochus nitidus*  
*Ergasilus atafonensis*  
*Ergasilus lizae*  
*Ergasilus versicolor*  
*Therodamas* sp.  
*Caligus bonito*  
*Tuxophorus caligodes*  
*Naobranchia lizae*  
*Parabrachiella exilis*  
*Lernaeenicus longiventris*
- Nematoda**  
*Cucullanus pulcherrimus*  
 Nematoda gen. sp.
- Acanthocephala**  
*Floridosentis mugilis*
- Mugil trichodon*
- Crustacea**  
*Ergasilus atafonensis*  
*Lernaeenicus longiventris*
- Mugiloides chilensis*
- Monogenoidea**  
*Chalguacotyle mugiloidis*  
*Paramicrocotyle moyanoi*
- Mullus argentinae* (= *Mullus argentus*)
- Trematoda**  
*Opecoelus adsphaericus*  
*Prosorhynchus ozakii*  
*Derogenes varicus*  
*Aponurus laguncula*
- Crustacea**

*Colobomatus sudatlanticus*

*Rocinela signatha*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracaecum* sp. (larva)

*Raphidascaris* sp.

Anisakidae gen. sp. (larva)

*Procamallanus* (*Spirocamallanus*) *cruzi*

*Neoascarophis mariae*

**Cestoda**

*Nybelinia* sp.

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Mullus barbatus*

**Trematoda**

*Psettarioides kurochkini*

*Muraena* sp.

**Trematoda**

*Physochoerus tubulatus*

*Muraena clepsydra*

**Trematoda**

*Lecithochirium fusiforme*

*Lecithochirium muraenae*

*Mustelus canis*

**Crustacea**

*Nerocila armata*

*Nerocila fluviatilis*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracaecum* sp. (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

**Cestoda**

*Eutetrarhynchus vooremi*

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Nybelinia lingualis*

*Mustelus dorsalis*

**Monogenoidea**

*Loimos scoliodoni*

**Nematoda**

*Acanthocheilus bicuspis*

*Acanthocheilus* sp.

*Anisakis* sp. (larva)

*Mustelus manazo*

**Crustacea**

*Achtheinus pinguis*

*Mustelus mento* (= *Mustelus edulus*)

**Monogenoidea**

*Microbothrium tolloii*

**Crustacea**

*Paeon triakis*

**Nematoda**

*Acanthocheilus bicuspis*

*Echinocephalus* sp.

*Proleptus obtusus*

*Proleptus* sp.

**Cestoda**

*Calliobothrium verticillatum*

*Scyphophyllidium uruguayense*

*Crossobothrium triacis*

*Orygmatobothrium musteli*

*Prochristianella musteli*

*Mustelus mustelus*

**Crustacea**

*Perissopus armatus*

*Mustelus schmitti*

**Monogenoidea**

*Calicotyle asterii*

*Erpocotyle schmitti*

**Crustacea**

*Lernaeopoda galei*

*Achtheinus oblongus*

*Achtheinus pinguis*

*Nessipus orientalis*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

**Cestoda**

*Calliobothrium australis*

*Calliobothrium barbara*

*Calliobothrium lunae*

*Eutetrarhynchus vooremi*

*Nybelinia lingualis*

*Mycteroperca* sp.

**Trematoda**

*Gonocercella pacifica*

<i>Lecithochirium microstomum</i>	<i>Lepeophtheirus dissimulatus</i>
<i>Lampritrema miescheri</i>	<i>Nerocila acuminata</i>
<b>Nematoda</b>	
Nematoda gen. sp.	
<i>Mycteroperca bonaci</i>	<i>Myliobatis aquila</i>
<b>Trematoda</b>	<b>Monogenoidea</b>
<i>Lepidapedoides magnificus</i>	<i>Benedenia sciaenae</i>
<b>Crustacea</b>	<i>Empruhotrema rajae</i>
<i>Lepeophtheirus curtus</i>	
<i>Lepeophtheirus dissimulatus</i>	<i>Myliobatis chilensis</i>
<i>Exocorallana costata</i>	<b>Trematoda</b>
<i>Tridentella virginiana</i>	<i>Otodistomum</i> sp.
<i>Anilocra haemuli</i>	<b>Crustacea</b>
	<i>Eudactylina indivisa</i>
<i>Mycteroperca interstitialis</i>	<i>Eudactylina myliobatidos</i>
<b>Trematoda</b>	<i>Pseudocharopinoides myliobatidos</i>
<i>Prosorhynchus pacificus</i>	<i>Pseudocharopinus narcinai</i>
<i>Stephanostomum casum</i>	<i>Trebius akajeii</i>
	<i>Trebius latifurcatus</i>
<i>Mycteroperca microlepis</i>	<b>Hirudinea</b>
<b>Trematoda</b>	<i>Branchellion gnesius</i>
<i>Prosorhynchus pacificus</i>	<b>Cestoda</b>
<b>Crustacea</b>	<i>Rhodobothrium mesodesmatum</i>
<i>Caligus mutabilis</i>	<i>Acanthobothrium batailoni</i>
	<i>Acanthobothrium coquimbensis</i>
<i>Mycteroperca olfax</i>	<i>Caulobothrium myliobatidis</i>
<b>Trematoda</b>	
<i>Prosorhynchus ozakii</i>	<i>Myliobatis goodei</i>
<i>Prosorhynchus pacificus</i>	<b>Cestoda</b>
<i>Stephanostomum multispinosum</i>	<i>Acanthobothrium</i> sp.
<i>Lepidapedon nicolli</i>	<i>Caulobothrium ostrowskiae</i>
<b>Crustacea</b>	<i>Caulobothrium uruguayensis</i>
<i>Lepeophtheirus dissimulatus</i>	
	<i>Myliobatis peruvianus</i>
<i>Mycteroperca rubra</i>	<b>Trematoda</b>
<b>Crustacea</b>	<i>Anaporrhutum albidum</i>
<i>Anilocra haemuli</i>	<b>Crustacea</b>
	<i>Eudactylina indivisa</i>
<i>Mycteroperca xenarcha</i>	<b>Nematoda</b>
<b>Trematoda</b>	<i>Proleptus</i> sp.
<i>Hamacreadium mutabile</i>	
<i>Prosorhynchus ozakii</i>	<i>Myxodes cristatus</i>
<i>Prosorhynchus pacificus</i>	<b>Acanthocephala</b>
<i>Lepidapedon nicolli</i>	<i>Spiracanthus bovicthuis</i>
<b>Crustacea</b>	
	<i>Narcine brasiliensis</i>
	<b>Cestoda</b>

*Acanthobothrium electricolum*  
*Acanthobothrium lintoni*  
*Discobothrium arrhynchus*  
*Phyllobothrium* sp.  
*Phyllobothrium myliobatis*

*Nebris microps*

**Trematoda**

*Pleorchis americanus*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)  
*Raphidascaris (Ichthyascaris) vicentei*  
*Raphidascaris* sp.  
*Procamallanus (Spirocamallanus) pereirai*

*Nemadactylus bergi* (= *Cheilodactylus bergi*)

**Trematoda**

*Pycnadena cheilodactyli*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)  
*Anisakidae* gen. sp. (larva)  
*Gessyella latridopsis*  
*Paracapillaroides acanthocotylus*

**Cestoda**

*Grillotia carvajalregorum*  
*Grillotia patagonica*  
*Heteronybelinia mattisi*

*Nezumia convergens*

**Crustacea**

*Clavella convergentis*

*Nezumia latirostrata*

**Myxosporea**

*Myxidium melanocetum*

*Nezumia loricata*

**Myxosporea**

*Myxidium melanocetum*

*Nezumia pulchella*

**Trematoda**

*Lecithochirium* sp.  
*Lepidapedon* sp.

**Crustacea**

*Jusheyhoea macrura*  
*Clavella fortis*  
*Clavella singularis*  
*Clavella* sp.  
*Lophoura unilobulata*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium aduncum*  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Capillaria* sp.  
*Proleptus* sp.

*Normanichthys crockeri*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium aduncum*  
*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Notacanthus sexspinis*

**Myxosporea**

*Ceratomyxa* sp.  
*Myxidium* sp.

**Trematoda**

*Dinosoma* sp.  
*Accacladium* sp.

**Crustacea**

*Protochondria* cf. *longicauda*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

**Cestoda**

*Hepatoxylon trichiuri*

*Notarius grandicassis* (= *Tachysurus grandicassis*)

**Trematoda**

*Elongoparorchis moniliovatus*

*Notarius troschelii* (= *Arius troschelii*)

**Trematoda**

*Pseudoacanthostomum panamense*

*Notorynchus cepedianus*

**Cestoda**

*Heteronybelinia estigmena*  
*Heteronybelinia palliata*  
*Heteronybelinia perideraeus*

*Notothenia* sp.

**Monogenoidea**

*Lophocotyla cyclophora*

**Crustacea**

*Clavellomimus intermedia*

**Hirudinea**

*Icthyobdella tentaculata*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Notothenia angustata*

**Trematoda**

*Lecithaster macrocotyle*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

*Notothenia* cf. *angustata*

**Crustacea**

*Lepeophtheirus* sp.

*Ceratothoa* sp.

**Nematoda**

*Ascarophis* sp.

**Cestoda**

Diphylloidea (larva)

**Acanthocephala**

*Heterosentis magellanicus*

*Ocyurus chrysurus* (= *Lutjanus chrysurus*)

**Trematoda**

*Pacificreadium serrani*

**Crustacea**

*Lernanthropus obscurus*

*Cymothes excisa*

*Odontesthes* sp.

**Crustacea**

*Caligus teres*

*Odontesthes argentinensis*

**Trematoda**

*Rhipidocotyle* sp.

*Aponurus laguncula*

*Lecithaster* sp.

**Crustacea**

*Bomolochus globiceps*

*Caligus rogercresseyi*

**Nematoda**

*Cucullanus marplatensis*

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Profilicollis chasmagnathi*

*Odontesthes bonariensis*

**Crustacea**

*Mothocya bohlkeorum*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium* sp.

**Acanthocephala**

*Wolffhugelia matercula*

[*Odontesthes bonariensis*, *Odonthetes regia* (sic)] (= *Odontesthes regia regia*?)

**Myxosporea**

*Kudoa* sp.

*Odontesthes incisa* (= *Odontesthes incisii*)

**Trematoda**

*Aponurus laguncula*

*Lecithaster* sp.

**Crustacea**

*Bomolochus globiceps*

*Odontesthes mauleanum*

**Crustacea**

*Argulus chilensis*

**Nematoda**

*Hysterothylacium geschei*

*Hysterothylacium* sp.

*Odontesthes nigricans*

**Trematoda**

*Rhipidocotyle* sp.

*Lecithaster* sp.

*Diphtherostomum* sp.

*Proctotrema bartolii*

*Proctotrema* sp.

**Nematoda**

*Cosmocephalus obvelatus*

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracaecum* sp. (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)



Anisakidae gen. sp. (larva)  
*Cucullanus marplatensis*  
*Huffmanella moraveci*

*Odontesthes platensis* (= *Austromenioides platensis*)

**Crustacea**  
*Nerocila orbigny*

*Odontesthes regia* (= *Odontesthes regia regia*, *Austromenioides laticlava*)

**Trematoda**  
*Bucephalopsis* sp.  
*Lecithaster pacificum*  
**Crustacea**  
*Caligus cheilodactyli*  
*Caligus flexispina*  
*Caligus rogercresseyi*  
**Nematoda**  
*Contraecaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium aduncum*  
*Philometra* sp.  
**Cestoda**  
*Nybelinia* sp.

*Odontesthes smitti*

**Trematoda**  
*Aponurus laguncula*  
*Lecithaster* sp.  
*Diphtherostomum* sp.  
*Proctotrema bartolii*  
*Proctotrema* sp.  
**Crustacea**  
*Bomolochus globiceps*  
*Peniculus* sp.  
**Nematoda**  
*Cosmocephalus obvelatus*  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contraecaecum* sp. (larva)  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
Anisakidae gen. sp. (larva)  
*Cucullanus marplatensis*  
*Ascarophis marina*  
*Huffmanella moraveci*

*Oligoplites* sp.  
**Trematoda**  
*Manteria brachyderus*  
*Manteria costalimai*

*Oligoplites palometa*  
**Trematoda**  
*Bucephalus margaritae*  
*Tergestia pectinata*  
*Lecithochirium microstomum*  
*Parahemiurus merus*  
*Manteria brachyderus*

**Monogenoidea**  
*Hargicola oligoplites*  
*Metacamopia oligoplites*  
*Probursata brasiliensis*

**Crustacea**  
*Caligus bonito*  
*Caligus robustus*  
*Caligus rufimaculatus*  
*Metacaligus rufus*  
*Tuxophorus caligodes*  
*Cymothoa oestrum*  
*Cymothoa recifea*

**Nematoda**  
*Contraecaecum* sp. (larva)  
**Cestoda**  
*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Pterobothrium crassicolle*

*Oligoplites saliens*  
**Trematoda**  
*Bucephalus margaritae*  
*Lecithochirium microstomum*  
*Parahemiurus merus*  
*Manteria brachyderus*

**Monogenoidea**  
*Hargicola oligoplites*  
*Metacamopia oligoplites*  
*Probursata brasiliensis*

**Crustacea**  
*Caligus oligoplites*  
*Caligus robustus*  
*Caligus rufimaculatus*  
*Metacaligus rufus*  
*Tuxophorus caligodes*

<b>Nematoda</b>	<i>Hysterothylacium</i> sp.
<i>Contracaecum</i> sp. (larva)	<i>Camallanus</i> sp.
<i>Oligoplites saurus</i>	<b>Cestoda</b>
<b>Trematoda</b>	<i>Diphyllobothrium</i> sp.
<i>Bucephalus margaritae</i>	<i>Diphyllobothrium dendriticum</i>
<i>Monascus filiformis</i>	<i>Scolex pleuronectis</i>
<i>Tergestia pectinata</i>	<i>Oncorhynchus mykiss</i>
<i>Ectenurus lepidus</i>	<b>Crustacea</b>
<i>Mecoderus oligoplitis</i>	<i>Caligus flexispina</i>
<i>Parahemiurus merus</i>	<i>Caligus rogercresseyi</i>
<i>Acanthocolpus</i> sp.	<i>Caligus teres</i>
<i>Manteria brachyderus</i>	<i>Anilocra montti</i>
<i>Stephanostomum ditrematis</i>	<i>Ceratothoa gaudichaudii</i>
<i>Stephanostomum minutum</i>	<b>Nematoda</b>
<i>Opechona chloroscombri</i>	<i>Contracaecum</i> sp. (larva)
<b>Monogenoidea</b>	<i>Hysterothylacium aduncum</i>
<i>Hargicola oligoplites</i>	<b>Cestoda</b>
<i>Metacamopia oligoplites</i>	<i>Diphyllobothrium</i> sp.
<i>Heteraxinoides oligoplitis</i>	<i>Diphyllobothrium dendriticum</i>
<i>Probursata brasiliensis</i>	<i>Diphyllobothrium latum</i>
<b>Crustacea</b>	<i>Opisthognathus scops</i>
<i>Caligus robustus</i>	<b>Trematoda</b>
<i>Tuxophorus caligodes</i>	<i>Coitocaecum tropicum</i>
<i>Cymothoa spinipalpa</i>	<i>Opisthonema libertate</i>
<b>Nematoda</b>	<b>Trematoda</b>
<i>Contracaecum</i> sp. (larva)	<i>Parahemiurus merus</i>
<i>Pulchrascaris secunda</i>	<i>Opisthonema oglinum</i>
<i>Raphidascaris</i> sp.	<b>Trematoda</b>
<i>Terranova trichiuri</i>	<i>Myosaccium opisthonema</i>
<i>Oncopterus darwinii</i>	<i>Parahemiurus merus</i>
<b>Trematoda</b>	<b>Crustacea</b>
<i>Lobatostoma ringens</i>	<i>Acusicola brasiliensis</i>
<i>Prosorhynchus longisaccatus</i>	<b>Cestoda</b>
<i>Prosorhynchus</i> sp.	<i>Callitetrarhynchus gracilis</i>
<i>Oncorhynchus kisutch</i>	<i>Ophichthus gomesii</i>
<b>Crustacea</b>	<b>Trematoda</b>
<i>Caligus flexispina</i>	<i>Diplomonorchis sphaerovarium</i>
<i>Caligus teres</i>	<b>Nematoda</b>
<i>Anilocra montti</i>	<i>Heliconema heliconema</i>
<i>Ceratothoa gaudichaudii</i>	<i>Ophichthus ophis</i>
<b>Nematoda</b>	<b>Nematoda</b>
<i>Contracaecum</i> sp. (larva)	<i>Heliconema heliconema</i>
<i>Hysterothylacium aduncum</i>	

*Ophidium (blacodes?)*

**Crustacea**

*Acanthochondria ophidii*

*Ophioscion* sp.

**Nematoda**

*Procamallanus (Spirocamallanus)*  
*cumanensis*

*Oplegnathus insignis*

**Crustacea**

*Lepeophtheirus frequens*

**Nematoda**

*Contraecaecum* sp. (larva)

*Orthopristis chalceus*

**Trematoda**

*Notoporus* sp.

*Orthopristis ruber*

**Trematoda**

*Cainocreadium oscitans*

*Opecoeloides* sp.

*Prosorhynchus ozakii*

*Leurodera distinctum*

*Parahemiurus merus*

*Aponurus pyriformis*

*Homalometron foliatum*

*Opechona chloroscombri*

*Diplangus paxillus*

*Diphtherostomum brusinae*

*Diplomonorchis leiostomi*

*Genolopa ampullaceal*

*Hurleytrema shorti*

*Lasiotocus beauforti*

*Lasiotocus longavatus*

*Postmonorchis orthopristis*

**Monogenoidea**

*Encotyllabe pagrosomi*

*Encotyllabe spari*

*Choricotyle aspinachorda*

*Choricotyle brasiliensis*

*Choricotyle cynoscioni*

*Choricotyle orthopristis*

*Choricotyle reynoldsi*

*Pseudotagia cupida*

*Pseudotagia rubri*

**Crustacea**

*Colobomatus belizensis*

*Caligus haemulonis*

*Caligus praetextus*

*Caligus sepetibensis*

*Clavellotis dilatata*

*Lernanthropus rathbuni*

*Rocinela signatha*

*Anilocra haemuli*

*Anilocra* c.f. *haemuli*

*Anilocra laticauda*

*Cymothoa excisa*

*Cymothoa* sp.

*Livoneca (Lironeca) redmanni*

*Gnathia* sp.

**Nematoda**

*Procamallanus (Spirocamallanus)*  
*cumanensis*

*Cucullanus chrysophrydes*

*Cucullanus* sp.

*Dichelyne (Cucullanellus)*

*pleuronectidis*

*Dichelyne (Cucullanellus) tornquisti*

*Dichelyne (Cucullanellus) tripapillatus*

**Cestoda**

*Scolex pleuronectis*

*Pagrus pagrus*

**Trematoda**

*Pachycreadium gastrocotylum*

*Parahemiurus merus*

*Diphtherostomum americanum*

**Monogenoidea**

*Encotyllabe lintoni*

*Encotyllabe spari*

*Anoplodiscus longivaginus*

*Echinopelma brasiliensis*

*Polylabroides multispinosus*

**Crustacea**

*Ergasilus* sp.

*Caligus haemulonis*

*Caligus sepetibensis*

*Clavellotis dilatata*

*Clavellotis sargi*

*Lernanthropus atrox*

- Lernanthropus caudatus*  
*Lernaocera* sp.  
**Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contraecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Raphidascaris* sp.  
*Terranova* sp. (larva)  
Anisakidae gen. sp. (larva)  
Nematoda gen. sp.  
**Cestoda**  
*Scolex pleuronectis*
- Parabassogigas grandis* (= *Spectrunculus grandis*)  
**Crustacea**  
*Naobranchia maxima*
- Paralabrax* sp.  
**Trematoda**  
*Opecoelina pacifica*
- Paralabrax humeralis*  
**Trematoda**  
*Helicometra fasciata*  
*Helicometra pulchella*  
*Helicometrina nímia*  
*Helicometrina* sp.  
*Derogenes varicus*  
*Lecithochirium magnaporum*  
*Lecithochirium microstomum*  
**Monogenoidea**  
*Hemitagia galapagensis*  
**Crustacea**  
*Hamitocolax paralabraxis*  
*Juanettia cornífera*  
*Caligus quadratus*  
*Lepeophtheirus dissimulatus*  
*Lepeophtheirus frequens*  
*Hatschekia amphiprocesa*  
*Clavella* sp.  
*Ceratothoa* sp.  
**Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.
- Dichelyne* (*Cucullanellus*) sp.  
*Ascarophis* sp.  
Cystidicolidae gen. sp.  
*Pseudascarophis* sp.  
*Philometra* sp.
- Paralichthys* sp.  
**Flagellata**  
*Cryptobia* sp.  
**Monogenoidea**  
*Neoheterobothrium insularis*  
**Crustacea**  
*Lepeophtheirus bagri*  
**Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
Anisakidae gen. sp. (larva)
- Paralichthys adspersus*  
**Flagellata**  
*Cryptobia neghmei*  
**Myxosporea**  
*Ceratomyxa* sp.  
*Chloromyxum* sp.  
*Sinuolinea* sp.  
*Kudoa thyrsites*  
**Trematoda**  
*Cainocreadium* sp.  
*Bucephalopsis* sp.  
*Prosorhynchoides* sp.  
*Prosorhynchus* sp.  
**Monogenoidea**  
*Entobdella brattstroemi*  
*Entobdella hippoglossi*  
*Entobdella squamala*  
**Crustacea**  
*Bomolochus* sp.  
*Chondracanthus psetti*  
*Lepeophtheirus edwardsii*  
*Parabrachiella paralichthyos*  
**Nematoda**  
*Anisakis physeteris*  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova decipiens* (larva)  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Capillaria* sp.  
*Philometra* sp.

**Cestoda**

*Neobothriocephalus* sp.  
*Lacistorhynchus dollfusi*  
*Nybelinia* sp.  
*Nybelinia surmenicola*  
*Scolex pleuronectis*

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Paralichthys brasiliensis*

**Trematoda**

*Aponurus pyriformis*  
*Bacciger microacetabularis*  
*Metadena spectanda*

*Paralichthys isosceles*

**Trematoda**

*Neotorticaecum* sp.  
*Torticaecum* sp.

**Crustacea**

*Chondracanthus* sp.

**Nematoda**

*Anisakis simplex*  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contracaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium aduncum*  
*Hysterothylacium*  
*deardorffoverstreetorum*  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova decipiens* (larva)  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Raphidascaris* sp.  
*Terranova* sp. (larva)  
*Dichelyne (Cucullanellus)*  
*pleuronectidis*

**Cestoda**

*Diphyllobothrium* sp.  
*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Grillotia carvajalregorum*  
*Otobothrium* sp.  
*Pterobothrium crassicolle*  
*Pterobothrium heteracanthum*  
*Heteronybelinia nipponica*  
*Nybelinia* sp.  
*Nybelinia lingualis*  
*Scolex pleuronectis*

*Paralichthys microps*

**Flagellata**

*Cryptobia neghmei*

**Trematoda**

*Lecithaster pacificum*  
*Lepocreadium valdiviensis*

**Monogenoidea**

*Entobdella squamala*

**Crustacea**

*Chondracanthus psetti*  
*Caligus flexispina*  
*Lepeophtheirus edwardsii*  
*Parabrachiella paralichthyos*  
*Ceratothoa* sp.

**Nematoda**

*Anisakis simplex*  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova cattani* (larva)  
*Pseudoterranova decipiens* (larva)  
*Pseudoterranova* sp. (larva)

**Cestoda**

*Neobothriocephalus* sp.  
*Nybelinia* sp.  
*Scolex pleuronectis*

*Paralichthys orbignyana*

**Flagellata**

*Amyloodinium* sp.

**Apicomplexa**

*Haemogregarina platessae*  
*Haemohormidium terranova*

**Trematoda**

*Prosorhynchoides labiatus*  
*Lecithocladium cristatum*  
*Bacciger microacetabularis*

**Crustacea**

*Brasilochondria riograndensis*  
*Therodamas fluviatilis*  
*Therodamas* sp.  
*Caligus* sp.

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)  
*Raphidascaris* sp.  
*Terranova* sp.

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*  
*Profilicollis chasmagnathi*

*Paralichthys patagonicus*

**Trematoda**

*Derogenes parvus*  
*Neotorticaecum* sp.  
*Paralichthytrema patagonicum*  
*Torticaecum* sp.

*Lecithochirium floridense*

*Aponurus laguncula*

**Monogenoidea**

*Neoheterobothrium paralichthyi*

**Crustacea**

*Brasilochondria riograndensis*

**Nematoda**

*Anisakis simplex*  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contraecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova cattani* (larva)  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Raphidascaris* sp.  
*Terranova galeocerdonis*  
*Terranova* sp.  
*Dichelyne (Cucullanellus)*  
*pleuronectidis*

**Cestoda**

*Anonchocephalus patagonicus*  
*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Grillotia carvajalregorum*  
*Pterobothrium crassicolle*  
*Heteronybelinia nipponica*  
*Nybelinia* sp.  
*Nybelinia erythraea*  
*Nybelinia lingualis*  
*Scolex pleuronectis*

*Paralichthys woolmani*

**Trematoda**

*Anisoporus* sp.

*Paralanchurus brasiliensis*

**Trematoda**

*Opecoeloides catarinensis*

*Lecithochirium microstomum*

*Aponurus laguncula*

*Aponurus pyriformis*

**Monogenoidea**

*Euryhaliotrema atlantica*

*Pseudemplerosoma gibsoni*

**Crustacea**

*Caligus haemulonis*

*Parabrachiella chevreuxii*

**Nematoda**

*Contraecum* sp. (larva)

*Procamallanus (Spirocamallanus)*

*macaenses*

*Procamallanus (Spirocamallanus)*

*pereirai*

*Cucullanus pulcherrimus*

*Dichelyne (Cucullanellus) sciaenidicola*

*Dichelyne* sp.

*Philometra* sp.

**Cestoda**

*Grillotia carvajalregorum*

*Nybelinia* sp.

*Scolex pleuronectis*

*Paralanchurus peruanus*

**Myxosporea**

*Kudoa sciaenae*

**Trematoda**

*Helicometra fasciata*

**Monogenoidea**

*Euryhaliotrema paralanchuri*

*Hargicotyle chimbotensis*

*Hargicotyle paralanchuri*

*Hargicotyle peruensis*

*Cynoscionicola americana*

**Crustacea**

*Hamitocolax peruensis*

*Caligus calloensis*

*Caligus quadratus*

*Clavellopsis* sp.

*Parabrachiella chevreuxii*

*Lernanthropus paralanchuri*

**Nematoda**

*Anisakis simplex*

*Anisakis* sp. (larva)

*Dichelyne (Cucullanellus) amaruincai*

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Paranotothenia magellanica*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Paranthias furcifer*

**Trematoda**

*Elytrophallus mexicanus*

*Lecithochirium microstomum*

**Monogenoidea**

*Hemitagia galapagensis*

**Crustacea**

*Anilocra haemuli*

*Parapercis chilensis* (=Mugiloides chilensis)

**Crustacea**

*Phrixecephalus* sp.

*Parapsettus panamensis*

**Crustacea**

*Cymothoa exigua*

*Parona signata*

**Trematoda**

*Lecithochirium microstomum*

*Parahemiurus merus*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium* sp.

*Raphidascaris* sp.

*Ascarophis marina*

**Cestoda**

*Grillotia carvajalregorum*

*Patagonotothen brevicauda brevicauda*

**Trematoda**

*Neolepidapedoides subantarticus*

**Cestoda**

*Grillotia patagonica*

*Patagonotothen cornucola*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

*Ascarophis carvajali*

*Patagonotothen longipes*

**Trematoda**

*Neolepidapedoides subantarticus*

**Acanthocephala**

*Heterosentis heteracanthus*

*Corynosoma beaglense*

*Andracantha baylisi*

*Patagonotothen ramsayi* (=Notothenia ramsayi)

**Myxosporea**

*Kudoa ramsayi*

**Trematoda**

*Infundibulostomum patagonicum*

*Elytrophalloides oatesi*

*Lecithaster macrocotyle*

**Monogenoidea**

*Pseudobenedenia nototheniae*

**Crustacea**

*Acanthochondria lilianae*

*Clavella adunca*

*Clavella bowmani*

**Cestoda**

*Grillotia patagonica*

*Patagonotothen sima*

**Myxosporea**

*Renispora simae*

*Myxidium baueri*

**Crustacea**

*Caligus nolani*

*Clavella bowmani*

*Patagonotothen tessellata*

**Trematoda**

*Neolepidapedoides subantarticus*

*Whitegonimus ozoufae*

**Acanthocephala**

*Heterosentis heteracanthus*

*Aspersentis johni*

*Peprilus medius*

**Crustacea**

*Bomolochus* sp.

*Caligus* sp.

*Peprilus paru*

**Trematoda**

*Monascus filiformis*  
*Lecithocladium excisum*  
*Lecithocladium* sp.  
*Aponurus laguncula*  
*Opechona bacillaris*  
*Opechona* sp.  
*Prodistomum* sp.

**Crustacea**

*Caligus* sp.

**Nematoda**

*Contracecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Raphidascaris* sp.

*Peprilus snyderi*

**Trematoda**

*Lecithocladium cristatum*  
*Opechona pharyngodactyla*  
*Lepidapedon* sp. 1  
*Lepidapedon* sp. 2  
*Lepidapedon* sp. 3

**Nematoda**

*Hysterothylacium* sp. (larva)  
*Anisakis* sp. (larva)

*Percilia gillissi*

**Nematoda**

*Contracecum* sp. (larva)

*Percophis brasiliensis*

**Trematoda**

*Prosorhynchus* sp.  
*Derogenes varicus*  
*Ectenurus lepidus*  
*Ectenurus virgulus*  
*Ectenurus* sp.  
*Elytrophalloides oatesi*  
*Lecithochirium microstomum*  
*Lecithocladium cristatum*  
*Lecithocladium* sp.  
*Parahemiurus merus*  
*Aponurus laguncula*  
*Cardicola ambrosioi*

**Crustacea**

*Gnathia* sp.

**Nematoda**

*Anisakis simplex*  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contracecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium aduncum*  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova cattani* (larva)  
*Pseudoterranova decipiens* (larva)  
*Raphidascaris* sp.  
*Terranova* sp. (larva)  
*Anisakidae* gen. sp. (larva)  
*Procamallanus* sp.  
*Ascarophis marina*  
*Moravecchia argentinensis*

**Cestoda**

*Grillotia carvajalregorum*

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*  
*Corynosoma cetaceum*

*Percopsis omiscomaycus*

**Nematoda**

*Raphidascaris* sp.

*Peristedion* sp.

**Crustacea**

*Blias prionoti*

*Pinguipes brasiliensis* (= *Pinguipes fasciatus*)

**Trematoda**

*Neolebouria georgenascimento*  
*Opecoelidae* gen. sp.  
*Bucephalus* sp.  
*Proctoeces* sp.  
*Derogenes varicus*  
*Leurodera decora*  
*Brachyphallus* sp.  
*Lecithochirium microstomum*  
*Parahemiurus merus*  
*Aponurus laguncula*  
*Stephanostomum* sp.

**Monogenoidea**

*Microcotyle pseudopercis*

**Crustacea**

*Parabrachiella spinicephala*



- Trifur tortuosus*  
*Gnathia* sp.
- Nematoda**  
*Anisakis simplex*  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Hysterothylacium aduncum*  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Raphidascaris* sp.  
*Terranova* sp.  
*Anisakidae* gen. sp. (larva)  
*Paracapillaria* (*Paracapillaria*)  
*argentinensis*  
*Cucullanus carioca*  
*Ascarophis marina*
- Acanthocephala**  
*Heterosentis brasiliensis*  
*Corynosoma australe*
- Pinguipes chilensis* (= *Mugiloides chilensis*)
- Trematoda**  
*Neolebouria georgenascimento*
- Crustacea**  
*Lepeophtheirus mugiloidis*  
*Clavella parva*  
*Peniculus* sp.  
*Cymothoa* sp.
- Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Similascarophis chilensis*  
*Proleptus* sp.
- Plagioscion auratus*
- Nematoda**  
*Dichelyne* (*Dycheline*) *spinicaudatus*
- Plagioscion squamosissimus*
- Cestoda**  
*Poecilancistrum caryophyllum*
- Acanthocephala**  
*Neoechinorhynchus*  
*(Neoechinorhynchus) veropesoi*
- Platax* sp.
- Crustacea**  
*Lernanthropus pupa*
- Platybelone argalus argalus*  
(= *Platybelone argala*)
- Trematoda**  
*Multitestis blennii*  
*Multitestis* sp.
- Pogonias cromis*
- Crustacea**  
*Nerocila armata*  
*Nerocila fluviatilis*  
*Nerocila orbignyi*
- Nematoda**  
*Dichelyne* (*Cucullanellus*) *mariajuliae*
- Cestoda**  
*Pterobothrium crassicolle*  
*Pterobothrium heteracanthum*
- Acanthocephala**  
*Profilicollis chasmagnathi*
- Polyclemus peruanus* (sic)
- Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)
- Polydactylus approximans*
- Nematoda**  
*Procamallanus* sp.
- Polydactylus virginicus*
- Nematoda**  
*Procamallanus* (*Spirocamallanus*) *cruzi*
- Polyprion oxygeneios* (= *Polyprion prognathous*, *Polyprion yanezi*)
- Crustacea**  
*Lepeophtheirus interitus*  
*Lepeophtheirus selkirki*  
*Ceratothoa gaudichaudii*
- Cestoda**  
*Tentacularia coryphaenae*
- Pomadasys* sp.
- Trematoda**  
*Pleorchis americanus*
- Pomadasys corvinaeformis*
- Crustacea**  
*Lernanthropus rathbuni*

*Pomatomus saltatrix* (= *Pomatomus saltator*, *Cheilodipterus saltatrix*, *Themnodon saltator*)

**Trematoda**

*Prosorhynchoides arcuatus*

*Brachyphallus parvus*

*Parahemiurus merus*

*Opechona chloroscombri*

**Monogenoidea**

*Gotocotyla acanthura*

*Macroalvitrema sinaloense*

*Microcotyle debueni*

*Microcotyle pomatomi*

**Crustacea**

*Caligus pelamydis*

*Caligus rufimaculatus*

*Caligus* sp.

*Lernanthropus nobilis*

*Lernanthropus paralonchuri*

*Lernanthropus pomatomi*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracaecum* sp. (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Raphidascaris* sp.

*Terranova* sp. (larva)

Anisakidae gen. sp. (larva)

*Philometra* sp.

Nematoda gen. sp.

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Callitetrarhynchus speciosus*

*Grillotia carvajalregorum*

*Poecilancistrum caryophyllum*

*Pterobothrium crassicolle*

*Nybelinia* sp.

*Scolex pleuronectis*

*Porichthys porosissimus*

**Myxosporea**

*Ceratomyxa elegans*

**Trematoda**

*Opecoeloides feliciae*

*Dollfustrema* sp.

*Brachyphallus parvus*

*Lecithochirium* cfr. *microstomum*

*Parahemiurus* cfr. *merus*

*Stomachicola* sp.

*Aponurus laguncula*

**Hirudinea**

*Platybdella chilensis*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Procamallanus* (*Spirocamallanus*)

*pereirai*

*Cucullanus* sp.

*Ascarophis marina*

*Johnstonmawsonia porichthydis*

Rhabdochonidae gen. sp. (sic)

**Cestoda**

*Grillotia carvajalregorum*

*Grillotia erinaceus*

*Nybelinia lingualis*

*Scolex pleuronectis*

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Potamotrygon hystrix* (= *Potamotrygon histrix*)

**Nematoda**

*Terranova edcaballeroi*

*Priacanthus* sp.

**Monogenoidea**

*Microcotyle priacanthi*

**Crustacea**

*Cymothoa iannari*

*Priacanthus arenatus*

**Trematoda**

*Opecoeloides* sp.

*Pseudopecoelus priacanthi*

*Brachyphallus parvus*

*Lecithochirium* sp.

*Stephanostomum ditrematis*

**Monogenoidea**

*Diplectanotrema balistes*

**Crustacea**

*Hatschekia quadrabdominalis*

*Lernaecocera* sp.

*Cymothoa oestrum*

*Nerocila fluviatilis*

*Gnathia* sp.

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Raphidascaris* sp.

*Terranova* sp. (larva)

*Oncophora melanocephala*

Nematoda gen. sp. (sic)

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Callitetrarhynchus speciosus*

*Priacanthus macrophthalmus* (sic)

**Hirudinea**

*Trachelobdella mülleri*

*Prionace glauca*

**Myxosporea**

*Chloromyxum liae*

**Crustacea**

*Kroyeria carcharidae-glauci*

*Achtheinus oblongus*

*Echthrogaleus coleoptratus*

*Nessipus orientalis*

*Pandarus floridanus*

*Pandarus satyrus*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

**Cestoda**

*Platybothrium auriculatum*

*Crossobothrium angustum*

*Molicola horridus*

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Floriceps saccatus*

*Hepatoxylon trichiuri*

*Tentacularia coryphaenae*

*Prionotus* sp.

**Crustacea**

*Blias prionoti*

*Prionotus nudigula*

**Monogenoidea**

*Orbocotyle marplatensis*

**Crustacea**

*Orbitocolax haplogenyos*

*Blias marplatensis*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Hysterothylacium aduncum*

*Hysterothylacium* sp.

*Pseudoterranova cattani* (larva)

*Pseudoterranova decipiens* (larva)

Anisakidae gen. sp. (larva)

*Cucullanus* sp.

*Ascarophis marina*

**Cestoda**

*Grillotia carvajalregorum*

*Prionotus ophryas*

**Crustacea**

*Exocorallana tricornis*

*Prionotus punctatus*

**Trematoda**

*Opecoeloides* sp.

*Brachyphallus parvus*

*Sclerodistomum prevesiculata*

**Monogenoidea**

*Orbocotyle marplatensis*

**Crustacea**

*Argulus* sp.

*Dolops* sp.

*Blias prionoti*

*Caligus haemulonis*

*Hatschekia* sp.

*Gnathia* sp.

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Hysterothylacium* sp.

*Terranova* sp. (larva)

*Procamallanus* sp.

*Cucullanus* sp.

**Cestoda**

*Grillotia carvajalregorum*

*Nybelinia* sp.

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Prionotus stephanophrys* (= *Prionotus quiescens*)

**Crustacea**

*Blias prionoti*

*Nerocila acuminata*

*Pristis perotteti*

**Cestoda**

*Anthobothrium pristis*

*Prolatilus jugularis*

**Trematoda**

*Neolebouria georgenascimento*

*Phyllodistomum* sp.

*Lecithochirium* sp.

**Crustacea**

*Caligus cheilodactyli*

*Clavella adunca*

*Peniculus fistula*

**Nematoda**

*Anisakis simplex*

*Hysterothylacium aduncum*

*Raphidascaris* sp.

*Capillaria* sp.

*Cucullanus* sp.

*Protomyctophum choriodon*

**Crustacea**

*Sarcotretes scopeli*

*Protomyctophum normani*

**Trematoda**

*Elytrophalloides oatesi*

*Protomyctophum tenisoni*

**Trematoda**

*Elytrophalloides oatesi*

*Psammobatis* sp.

**Crustacea**

*Brianella corniger*

*Psammobatis extenta*

**Nematoda**

*Pseudanisakis sulamericana*

*Psammobatis microps* (sic)

**Trematoda**

*Otodistomum pristiophori*

*Psammobatis rudis*

**Cestoda**

*Grillotia patagonica*

*Psammobatis scobina* (=Raja scobina)

**Trematoda**

*Otodistomum cestoides*

**Monogenoidea**

*Rajonchocotyle emarginata*

**Cestoda**

*Rhinebothrium scobinae*

*Acanthobothrium psammobati*

*Pseudocaranx dentex* (=Caranx georgianus)

**Acanthocephala**

*Rhadinorhynchus selkirki*

*Pseudopentaceros richardsoni*

**Trematoda**

*Lampritrema* sp.

**Nematoda**

*Hysterothylacium* sp.

*Pseudopercis numida*

**Trematoda**

*Neolebouria georgenascimento*

*Opecoeloides* sp.

*Proctoeces* sp.

*Leurodera decora*

*Lecithochirium microstomum*

*Parahemiurus merus*

*Aponurus laguncula*

*Prolecitha brasiliensis*

*Stephanostomum* sp.

*Choanodera* sp.

**Monogenoidea**

*Anoplodiscus longivaginatius*

*Microcotyle pseudopercis*

**Crustacea**

*Gnathia* sp.

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contraecaecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium* sp.

*Raphidascaris* sp.

*Terranova* sp. (larva)

*Anisakidae* gen. sp. (larva)

*Procamallanus* sp.

*Paracapillaria* (*Paracapillaria*) *argentinensis*

*Cucullanus carioca*

*Dichelyne* sp.

Nematoda gen. sp.

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Grillotia carvajalregorum*

*Nybelinia* sp.

*Scolex pleuronectis*

**Acanthocephala**

*Heterosentis brasiliensis*

*Pseudoperca semifasciata*

**Trematoda**

*Neolebouria georgenascimento*

*Opecoeloides* sp.

*Bucephalus* sp.

*Proctoeces* sp.

*Derogenes varicus*

*Leurodera decora*

*Ectenurus virgulus*

*Elytrophalloides oatesi*

*Lecithochirium microstomum*

*Lecithocladium cristatum*

*Parahemiurus merus*

*Prolecitha brasiliensis*

*Stephanostomum* sp.

*Choanodera* sp.

**Monogenoidea**

*Microcotyle pseudopercis*

**Crustacea**

*Sarcotaces verrucosus*

*Gnathia* sp.

**Nematoda**

*Anisakis simplex*

*Anisakis* sp. (larva)

*Hysterothylacium aduncum*

*Hysterothylacium* sp.

*Pseudoterranova cattani* (larva)

*Pseudoterranova decipiens* (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Raphidascaris* sp.

*Terranova* sp. (larva)

Anisakidae gen. sp. (larva)

*Procamallanus* sp.

*Paracapillaria* (*Paracapillaria*)  
*argentinensis*

*Cucullanus carioca*

*Dichelyne* sp.

**Cestoda**

*Grillotia* sp.

*Grillotia carvajalregorum*

*Hepatoxylon trichiuri*

*Nybelinia* sp.

*Scolex pleuronectis*

*Pseudotylosurus angusticeps*

**Crustacea**

*Acusicola cunula*

*Pseudupeneus maculatus*

**Nematoda**

*Capillaria* sp.

Nematoda gen. sp.

**Cestoda**

*Pseudolacistorhynchus noodti*

*Pseudotobothrium dipsacum*

*Heteronybelinia overstreetii*

*Mixonybelinia edwinlintoni*

*Nybelinia indica*

*Nybelinia lingualis*

*Psychrolutes marmoratus*

**Crustacea**

*Chondracanthus yãnezi*

*Rachycentrum canadum* (= *Rachycentrum canadus*)

**Flagellata**

*Amyloodinium ocellatum*

**Trematoda**

*Sclerodistomum prevesiculata*

**Monogenoidea**

*Neobenedenia melleni*

**Crustacea**

*Tuxophorus caligodes*

**Nematoda**

*Iheringascaris iniquis*

*Raja* sp.

**Trematoda**

*Otodistomum cestoides*

**Nematoda**

*Proleptus robustus*

*Raja clavata*

**Monogenoidea**

*Rajonchocotyle emarginata*

*Raneya brasiliensis*

**Trematoda**

*Prosorhynchus* sp.

**Nematoda**

*Anisakis simplex*

*Anisakis* sp. (larva)

*Hysterothylacium aduncum*

*Pseudoterranova* sp. (larva)

Anisakidae gen. sp. (larva)

*Cucullanus genypteri*

**Cestoda**

*Grillotia carvajalregorum*

*Heteronybelinia mattisi*

*Nybelinia* sp.

*Scolex pleuronectis*

*Rhinobatos* spp.

**Hirudinea**

*Stibarobdella macrothela*

*Rhinobatos* sp.

**Crustacea**

*Lepeophtheirus rhinobati*

*Rhinobatos percellens* (= *Rhinobatos porcellens*)

**Trematoda**

*Multicalyx cristata*

**Nematoda**

*Proleptus sordidus*

*Rhinobatos planiceps*

**Monogenoidea**

*Anoplocotyloides chorrillensis*

*Anoplocotyloides papillatus*

*Rhinobatonchocotyle cyclovaginatus*

*Rhinobatonchocotyle pacifica*

**Crustacea**

*Eudactylina peruensis*

*Ommatokoita elongata*

**Hirudinea**

*Stibarobdella moorei*

**Nematoda**

*Proleptus carvajali*

*Proleptus obtusus*

*Proleptus* sp.

**Cestoda**

*Rhinebothrium rhinobati*

*Acanthobothrium olseni*

*Parachristianella monomegacantha*

*Prochristianella heteracantha*

*Rhinoptera bonasus*

**Cestoda**

*Dioecotaenia campbelli*

*Rhodobothrium paucitesticulare*

*Rhinoptera steindachneri*

**Cestoda**

*Serendip deborahae*

*Rhizoprionodon terranovae* (= *Scoliodon terraenovae*)

**Myxosporea**

*Chloromyxum leydigi*

**Monogenoidea**

*Loimos scitulus*

*Rhomboplites aurorubens*

**Trematoda**

*Aponurus laguncula*

*Prosogonotrema bilabiatum*

**Crustacea**

*Rocinela signatha*

*Gnathia* sp.

*Rioraja agassizii* (= *Raja agassizii*)

**Myxosporea**

*Chloromyxum riorajum*

*Chloromyxum leydigi*

**Monogenoidea**

*Calicotyle splendens*

**Nematoda**

*Pseudanisakis sulamericana*

*Rypticus saponaceus* (= *Rypticus saponaceus bicolor*)

**Trematoda**

*Prosorhynchus rotundus*

**Crustacea**

*Thysanote lobiventris*

*Salilota* sp.

**Monogenoidea**

*Tribuliphorus salilotae*

*Salilota australis*

**Trematoda**

*Gonocerca crassa*

*Elytrophalloides oatesi*

*Neolepidapedon argentinensis*

**Monogenoidea**

*Tribuliphorus salilotae*

**Crustacea**

*Trifur tortuosus*

**Cestoda**

*Grillotia patagonica*

*Salmo salar*

**Crustacea**

*Caligus flexispina*

*Caligus rogercresseyi*

*Ceratothoa gaudichaudii*

**Nematoda**

*Hysterothylacium aduncum*

*Salmo trutta* (= *Salmo trutta fario*, *Salmo trutta trutta*)

**Crustacea**

*Caligus rogercresseyi*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

**Cestoda**

*Diphyllobothrium* sp.

*Diphyllobothrium dendriticum*

*Diphyllobothrium latum*

*Scolex pleuronectis*

*Sarda chiliensis* (= *Sarda sarda chilensis*, *Sarda chiliensis chiliensis*)

**Trematoda**

*Rhipidocotyle adbaculum*

*Rhipidocotyle* sp.

*Metanematobothrium* sp.

*Koellikerioides* sp.

*Unitubulotestis* sp.

**Monogenoidea**

*Caballerocotyla australis*

**Crustacea**

*Caligus bonito*

*Caligus praetextus*

*Ceratothoa gaudichaudii*

**Nematoda**

*Anisakis physeteris*

*Hysterothylacium aduncum*

**Cestoda**

*Acanthobothrium chilensis*

*Anthobothrium peruanum*

*Sarda dorsalis*

**Crustacea**

*Caligus bonito*

*Sarda orientalis*

**Crustacea**

*Caligus bonito*

*Sarda sarda*

**Trematoda**

*Nematobothrium pelamydis*

*Unitubulotestis sardae*

*Dinurus barbatus*

*Lecithochirium* sp.

**Monogenoidea**

*Sibitrema poonui*

**Crustacea**

*Ceratocolax euthynni*

*Caligus bonito*

*Caligus pelamydis*

*Lernanthropus* sp.

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

*Raphidascaris* sp.

*Terranova* sp. (larva)

*Oncophora melanocephala*

*Procamallanus* sp.

**Cestoda**

*Scolex pleuronectis*

**Acanthocephala**

*Rhadinorhynchus pristis*

*Sardinella* sp.

**Trematoda**

*Myosaccium opisthonema*

*Parahemiurus merus*

**Nematoda**

*Raphidascaris (Ichthyascaris) vicentei*

Cosmocerinae gen. sp.

*Sardinella aurita* (= *Sardinella anchovia*)

**Myxosporea**

*Myxobolus condrophilus*

**Trematoda**

*Myosaccium opisthonema*

*Parahemiurus merus*

*Sardinella brasiliensis* (= *Sardinella janeiro*)

**Trematoda**

*Myosaccium opisthonema*

**Crustacea**

*Clavellisa ilishai*

“Sardinha maromba” (sic)

**Nematoda**

*Raphidascaris* sp.

“Sardinha boca larga” (sic)

**Nematoda**

*Raphidascaris* sp.

*Sardinops sagax*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracaecum* sp. (larva)

*Sargus* sp.

**Crustacea**

*Cymothoa brasiliensis*

*Scartichthys gigas*

**Trematoda**

*Prosorhynchus* sp.

*Monascus* sp.

*Proctoeces* sp.

*Lepidauchen* sp.

*Zoogonus veranoi*

*Zoogonus* sp.

**Crustacea**

*Acanthochondria syciasis*

*Acanthochondria* sp.

*Colobomatus tenuis*

*Caligus* sp.

*Lepeophtheirus* sp.

*Trifur* sp.

**Nematoda**

*Proleptus* sp.

*Johnstonmawsonia* sp.

*Scartichthys variolatus*

**Crustacea**

*Lepeophtheirus* sp.

*Scartichthys viridis*

**Flagellata**

*Cryptobia* sp.

*Trypanoplasma ojeda*

**Ciliophora**

*Trichodina lascrucensis*

*Trichodina* sp.

**Trematoda**

*Helicometrina nimia*

*Monascus filiformis*

*Monascus* sp.

*Proctoeces* sp.

*Megasolena* sp.

*Lepidauchen* sp.

**Monogenoidea**

*Neobenedenia melleni*

**Crustacea**

*Holobomolochus chilensis*

*Acanthochondria syciasis*

*Acanthochondria* sp.

*Colobomatus tenuis*

*Colobomatus* sp.

*Caligus* sp.

*Lepeophtheirus zbigiewi*

*Lepeophtheirus* sp.

*Trifur* sp.

**Hirudinea**

*Oceanobdella* sp.

**Nematoda**

*Pseudodelphis chilensis*

*Johnstonmawsonia* sp.



Spirurida gen. sp.	<i>Kudoa sciaenae</i>
<b>Cestoda</b>	<b>Trematoda</b>
<i>Lacistorhynchus</i> sp.	<i>Helicometra fasciata</i>
<i>Scarus compressus</i>	<i>Villarrealina peruanus</i>
<b>Crustacea</b>	<b>Monogenoidea</b>
<i>Nerocila californica</i>	<i>Encotyllabe callaoensis</i>
<i>Schedophilus haedrichi</i>	<i>Hargicotyle conceptionensis</i>
<b>Monogenoidea</b>	<i>Hargycotyle louisianensis</i>
<i>Teleurysorchis gumercindae</i>	<i>Hargicotyle sciaenae</i>
<i>Schroederichthys chilensis</i>	<i>Cynoscionicola sciaenae</i>
<b>Flagellata</b>	<i>Neobivaginopsis sciaenae</i>
<i>Trypanosoma humboldti</i>	<i>Macroalvitrema</i> sp.
<b>Nematoda</b>	<b>Crustacea</b>
<i>Pseudoterranova</i> sp. (larva)	<i>Hamitocolax peruensis</i>
<i>Proleptus acutus</i>	<i>Caligus calloensis</i>
<i>Proleptus niedmanni</i>	<i>Caligus quadratus</i>
<i>Sciades herzbergii</i> (=Arius herzbergii)	<i>Parabrachiella auriculata</i>
<b>Monogenoidea</b>	<i>Parabrachiella oralis</i>
<i>Calceostomella herzbergii</i>	<i>Lernanthropus guacoldae</i>
<i>Udonella caligorum</i>	<i>Lernanthropus huamani</i>
<b>Nematoda</b>	<b>Nematoda</b>
<i>Contracaecum</i> sp. (larva)	<i>Anisakis simplex</i>
<i>Sciades parkeri</i> (=Arius parkeri)	<i>Anisakis</i> sp. (larva)
<b>Cestoda</b>	<i>Dichelyne</i> ( <i>Cucullanellus</i> ) <i>amaruincai</i>
<i>Callitetrarhynchus speciosus</i>	<i>Proleptus</i> sp.
<i>Pterobothrium crassicolle</i>	<b>Cestoda</b>
<i>Sciades passany</i> (=Arius passany)	<i>Diphyllobothrium pacificum</i>
<b>Acanthocephala</b>	<i>Diphyllobothrium arctocephalinum</i>
<i>Amapacanthus amazonicus</i>	<i>Nybelinia</i> sp.
<i>Sciades proops</i> (=Arius proops)	<b>Acanthocephala</b>
<b>Monogenoidea</b>	<i>Corynosoma australe</i>
<i>Neomurraytrematoides proops</i>	<i>Corynosoma obtuscens</i>
<b>Cestoda</b>	<i>Scomber</i> sp.
<i>Callitetrarhynchus gracilis</i>	<b>Crustacea</b>
<i>Pterobothrium crassicolle</i>	<i>Clavellisa scombri</i>
<i>Pterobothrium heteracanthum</i>	<i>Scomber colias</i>
<i>Sciaena deliciosa</i>	<b>Trematoda</b>
<b>Myxosporea</b>	<i>Coitocaecum extremum</i>
	<i>Rhipidocotyle angusticolle</i>
	<i>Lecithochirium perfidum</i>
	<i>Lecithocladium harpodontis</i>
	<i>Prodistomum orientalis</i>
	<b>Monogenoidea</b>
	<i>Grubea cochlear</i>

*Kuhnia scombercolias*

*Kuhnia scombri*

**Nematoda**

*Raphidascaris* sp.

*Scomber japonicus* (= *Scomber japonicus peruanus*)

**Trematoda**

*Nematobothrium scombri*

*Nematobothrium* spp.

*Unitubulotestis* sp.

*Lecithocladium harpodontis*

*Aponurus laguncula*

*Lepocreadium scombri*

*Opechona* sp.

*Prodistomum orientalis*

*Koellikeria* sp.

*Maccallumtrema* sp.

*Ovarionematobothrium saba*

**Monogenoidea**

*Grubea cochlear*

*Kuhnia scombercolias*

*Kuhnia scombri*

*Kuhnia sprostonae*

**Crustacea**

*Caligus pelamydis*

*Clavellisa scombri*

*Rocinela* sp.

*Ceratothoa gaudichaudii*

*Ceratothoa* sp.

**Nematoda**

*Anisakis physeteris*

*Anisakis simplex*

*Anisakis* sp. (larva)

*Contraecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium aduncum*

*Hysterothylacium* sp.

*Pseudoterranova decipiens* (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Raphidascaris* sp.

*Terranova* sp. (larva)

*Philometra* sp.

**Cestoda**

*Hepatoxylon trichiuri*

*Nybelinia* sp.

*Scolex pleuronectis*

**Acanthocephala**

*Rhadinorhynchus pristis*

*Corynosoma australe*

*Scomber scombrus*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Hysterothylacium* sp.

*Raphidascaris* sp.

*Scomberesox saurus saurus*

**Crustacea**

*Nothobomolochus chilensis*

*Scomberomorus* sp.

**Crustacea**

*Caligus mutabilis*

*Caligus pelamydis*

*Caligus praetextus*

*Metacaligus rufus*

*Tuxophorus caligodes*

*Scomberomorus brasiliensis*

**Myxosporea**

*Kudoa* sp.

**Trematoda**

*Didymocystis scomberomori*

*Brachyphallus* sp.

**Monogenoidea**

*Mexicotyle mexicana*

*Thoracocotyle crocea*

**Crustacea**

*Acantholochus divaricatus*

*Shiinoa inauris*

*Caligus mutabilis*

*Lernaeenicus longiventris*

*Cybicola buccata*

*Rocinela signatha*

*Livoneca (Lironeca) redmanni*

**Nematoda**

*Contraecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium fortalezae*

**Cestoda**

*Nybelinia* sp.

*Scolex pleuronectis*

*Scomberomorus cavalla*

**Trematoda**

*Hirudinella ventricosa*

**Monogenoidea**

*Mexicotyle Mexicana*

*Scomberocotyle scomberomori*

*Thoracocotyle crocea*

**Crustacea**

*Acantholochus asperatus*

*Cybicola buccata*

*Pseudocycnoides* sp.

*Livoneca (Lironeca) redmanni*

**Nematoda**

*Porrocaecum paivai*

*Hysterothylacium fortalezae*

*Scomberomorus concolor*

**Crustacea**

*Cybicola buccata*

*Scomberomorus maculatus*

**Trematoda**

*Rhipidocotyle quadriculatum*

**Crustacea**

*Acantholochus nudiusculus*

*Shiinoa inauris*

*Caligus mutabilis*

*Caligus omissus*

*Caligus* sp.

*Lernaeenicus longiventris*

*Cybicola buccata*

*Pseudocycnoides* sp.

**Nematoda**

*Hysterothylacium fortalezae*

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Pseudolacistorhynchus noodti*

*Otobothrium cysticum*

*Scomberomorus regalis*

**Monogenoidea**

*Mexicotyle mexicana*

**Crustacea**

*Shiinoa inauris*

*Cybicola buccata*

*Scomberomorus sierra* (= *Scomberomorus maculatus sierra*)

**Trematoda**

*Anaporrhutum* sp.

*Didymozoon* sp.

**Monogenoidea**

*Mexicotyle mexicana*

*Thoracocotyle crocea*

**Crustacea**

*Acantholochus nudiusculus*

*Caligus omissus*

*Scombroides* sp.

**Trematoda**

*Tergestia pauca*

*Manteria brachyderus*

*Scombroides occidentalis*

**Trematoda**

*Lecithochirium microstomum*

*Scorpaena bergi*

**Crustacea**

*Alcyrona krebssi*

*Scorpaena orgila*

**Crustacea**

*Hatschekia nohu*

*Scorpaena plumieri*

**Trematoda**

*Helicometrina nímia*

**Crustacea**

*Exocorallana tricornis*

*Scorpaena russula*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Scorpaenodes tredecimspinosus*

**Crustacea**

*Gnathia* sp.

*Scorpius chilensis*

**Crustacea**

*Lernanthropus* sp.

*Scyliorhinus haeckelii* (= *Scyliorhinus haeckeli*)

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

*Raphidascaris* sp.

*Sebastes* sp.

**Crustacea**

*Lepeophtheirus chilensis*

*Sebastes capensis*

**Trematoda**

*Helicometrina nímia*

*Podocotyloides* sp.

*Pseudopecoelus* sp.

*Derogenes* sp.

*Lecithochirium genypteri*

*Lecithochirium* sp.

*Diphtherostomum* sp.

*Psettarium* sp.

**Monogenoidea**

*Interniloculus sebastidis*

*Neobenedenia melleni*

*Udonella australis*

**Crustacea**

*Juanettia continentalis*

*Caligus cheilodactyli*

*Lepeophtheirus chilensis*

*Lepeophtheirus* sp.

*Trifur* sp.

*Rocinela* sp.

*Gnathia* sp.

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Sebastes oculatus*

**Monogenoidea**

*Interniloculus chilensis*

*Neobenedenia melleni*

**Crustacea**

*Caligus cheilodactyli*

*Lepeophtheirus chilensis*

*Lepeophtheirus* sp.

*Clavellotis sebastidis*

*Trifur tortuosus*

*Trifur* sp.

*Rocinela* sp.

*Gnathia* sp.

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracaecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium* sp.

*Pseudoterranova* sp. (larva)

*Cucullanus* sp.

*Ascarophis sebastidis*

*Ascarophis* sp.

Nematoda gen. sp.

**Cestoda**

Diphylloidea (larva)

*Diphyllobothrium* sp.

*Hepatoxylon trichiuri*

*Scolex pleuronectis*

*Sebastodes* sp.

**Crustacea**

*Lepeophtheirus chilensis*

*Sebastodes capensis*

**Crustacea**

*Clavellotis sebastidis*

*Selar crumenophthalmus*

**Trematoda**

*Opegaster paraprastipomatis*

*Pseudopecoeloides carangis*

*Selene setapinnis*

**Trematoda**

*Podocotyle* sp.

*Pseudopecoelus elongatus*

*Tergestia pauca*

*Dinurus* sp.

*Lecithochirium microstomum*

*Parahemiurus merus*

*Stephanostomum* sp.

*Prodistomum orientalis*

**Crustacea**

*Caligus longipedis*

*Caligus robustus*

*Lernaenicus* sp.

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Contracaecum* sp. (larva)

*Hysterothylacium* sp.

*Raphidascaris* sp.

*Terranova* sp. (larva)

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Nybelinia* sp.

*Scolex pleuronectis*

*Selene vomer*

**Trematoda**

*Pseudopecoelus elongatus*

*Tergestia pauca*

*Tergestia priacanthi*

*Lecithochirium texanum*

*Hurleytrema shorti*

**Monogenoidea**

*Pseudomazocraes selene*

*Pyragraphorus pyragraphorus*

**Crustacea**

*Caligus longipedis*

*Caligus robustus*

*Metacaligus rufus*

*Tuxophorus caligodes*

*Exocorallana tricornis*

**Nematoda**

*Porrocaecum* sp.

*Raphidascaris* sp.

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Nybelinia lingualis*

*Semicossyphus darwini*

**Crustacea**

*Lepeophtheirus chilensis*

*Lepeophtheirus dissimulatus*

*Hatschekia affluens*

*Semicossyphus maculatus* (=Pimeletoyon maculatus)

**Crustacea**

*Lepeophtheirus dissimulatus*

*Lepeophtheirus frequens*

*Seriola* sp.

**Trematoda**

*Bucephalus gorgon*

**Monogenoidea**

*Benedenia seriolae*

*Seriola lalandi* (=Seriola mazatlana,

*Seriola dorsalis*, *Seriola lalandei*)

**Trematoda**

*Bucephalus gorgon*

*Lecithochirium magnaporum*

**Monogenoidea**

*Benedenia seriolae*

*Allencotylo mcintoshi*

*Zeuxapata seriolae*

**Crustacea**

*Caligus aesopus*

*Caligus alliuncus*

*Caligus cheilodactyli*

*Caligus lalandei*

*Eobrachiella elegans*

**Cestoda**

*Floriceps saccatus*

*Seriola peruana*

**Crustacea**

*Caligus aesopus*

*Seriola rivoliana*

**Crustacea**

*Caligus coryphaenae*

*Lernanthropus* sp.

*Seriola zonata* (=Seriola carolinensis)

**Trematoda**

*Pseudolepidapedon brasiliensis*

*Seriollella porosa*

**Trematoda**

*Gonocerca phycidis*

*Elytrophalloides oatesi*

*Lecithocladium cristatum*

*Aponurus laguncula*

**Monogenoidea**

*Eurysorchis australis*

*Neogrubea seriolellae*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Hysterothylacium* sp.

*Philometra neptomeni*

*Seriolella punctata*

**Monogenoidea**

*Neogrubea seriolellae*

*Seriolella violacea*

**Trematoda**

*Lecithocladium cristatum*

*Lecithocladium* sp.

**Monogenoidea**

*Paraeuryorchis sarmientoi*

*Lernanthropinus trachuri*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Philometra neptomeni*

**Cestoda**

*Neobothriocephalus aspinosus*

*Serranus* sp.

**Crustacea**

*Caligus irritans*

*Sicyases* sp.

**Crustacea**

*Acanthochondria syciasis*

*Sicyases sanguineus*

**Trematoda**

*Helicometrina nímia*

*Prosorhynchoides carvajali*

*Prosorhynchoides* sp.

*Proctoeces lintoni*

*Proctoeces* sp.

*Lecithaster* sp.

**Crustacea**

*Acanthochondria clavata*

*Acanthochondria syciasis*

*Lepeophtheirus* sp.

“Silver tide-pool fish” (sic)

**Trematoda**

*Dactylostomum vitellosum*

*Sindoscopus australis*

**Acanthocephala**

*Spiracanthus bovicthus*

*Sparisoma frondosum*

**Crustacea**

*Rocinela signatha*

*Sparisoma viride*

**Trematoda**

*Lasiotocus sparisomae*

*Spheroides formosus* (sic)

**Monogenoidea**

*Tagia ecuadori*

*Sphoeroides angusticeps*

**Trematoda**

*Homalometron longisinosum*

*Bianium plicatum*

*Sphoeroides annulatus* (= *Cheilichthys annulatus*)<sup>1</sup>

**Trematoda**

*Tetrochethus proctocolus*

*Homalometron longisinosum*

*Bianium plicatum*

*Cardicola tropicus*

*Nerocila acuminata*

*Sphoeroides formosus* (sic)

**Trematoda**

*Lintonium vibex*

*Sphoeroides greeleyi*

**Acanthocephala**

*Brasacanthus sphoeroides*

*Sphoeroides testudineus*

**Trematoda**

*Bianium plicatum*

**Nematoda**

*Capillaria (Neocapillaria) carioca*

*Cucullanus dodsworthi*

*Sphyraena barracuda*

**Monogenoidea**

*Pseudochauhanea elegans*

*Sphyraena guachancho*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Raphidascaris* sp.

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*

*Otobothrium cysticum*

*Heteronybelinia estigmena*

*Sphyrna* spp.

**Hirudinea**

*Stibarobdella macrothela*

*Sphyrna lewini*

**Crustacea**

*Pandarus cranchii*

**Nematoda**

*Pulchrascaris chiloscyllii*

**Cestoda**

*Heteronybelinia nipponica*

*Sphyrna tiburo*

**Myxosporea**

*Sphaeromyxa balbiani*

*Chloromyxum sphyrae*

*Sphyrna tudes* (= *Sphyrna* (*Platysqualus*) *tudes*, *Cestracion tudes*)<sup>2</sup>

**Monogenoidea**

*Erpocotyle microstoma*

*Erpocotyle tudes*

*Sphyrna zygaena*

**Monogenoidea**

*Erpocotyle platensis*

**Crustacea**

*Pandarus zygaena*

*Pandarus smithii*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

*Parascarophis sphyrae*

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus speciosus*

*Heteronybelinia nipponica*

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

“Spotted grouper” (sic)

**Trematoda**

*Podocotyle mecopera*

*Lepidapedon nicolli*

*Squalus acanthias* (= *Squalus fernandinus*)

**Myxosporea**

*Chloromyxum transversocostatum*

**Monogenoidea**

*Squalonchocotyle squali*

**Crustacea**

*Eudactylina acanthi*

*Ceratothoa gaudichaudii*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Squalus cubensis*

**Crustacea**

*Livoneca* (*Lironeca*) *splendida*

*Livoneca* (*Lironeca*) sp.

*Squalus megalops*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Pseudoterranova* sp. (larva)

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Squalus* sp.

**Cestoda**

*Grillotia carvajalregorum*

*Squatina* sp.

**Trematoda**

*Otodistomum veliporum*

**Hirudinea**

*Stibarobdella loricata*

**Nematoda**

*Contracaecum* sp. (larva)

**Acanthocephala**

*Corynosoma australe*

*Squatina argentina*

**Trematoda**

*Otodistomum pristiophori*

<b>Hirudinea</b> <i>Stibarobdella loricata</i>	<b>Monogenoidea</b> <i>Rhamnocercus oliveri</i> <i>Rhamnocercus stelliferi</i> <i>Pedocotyle annakohni</i> <i>Pedocotyle bravoii</i> <i>Cynoscioncola americana</i>
<i>Squatina armata</i> <b>Trematoda</b> <i>Otodistomum veliporium</i>	<b>Crustacea</b> <i>Hamitocolax peruensis</i> <i>Caligus calloensis</i> <i>Caligus quadratus</i> <i>Clavellotis dilatata</i> <i>Lernanthropus huamani</i>
<b>Crustacea</b> <i>Eudactylina tuberifera</i>	<b>Nematoda</b> <i>Procamallanus (Spirocamallanus) pereirai</i> <i>Procamallanus sp.</i>
<i>Squatina guggenheim</i> <b>Hirudinea</b> <i>Stibarobdella loricata</i>	<b>Acanthocephala</b> <i>Corynosoma australe</i>
<b>Cestoda</b> <i>Grillotia carvajalregorum</i>	<i>Stellifer rastrifer</i> <b>Trematoda</b> <i>Pachycreadium gastrocotylum</i>
<i>Squatina punctata</i> <b>Hirudinea</b> <i>Stibarobdella loricata</i>	<i>Stellifer venezuelae</i> <b>Crustacea</b> <i>Cymothoa excisa</i>
<i>Squatina squatina</i> <b>Myxosporea</b> <i>Chloromyxum multicostatum</i>	<i>Stephanolepis hispidus (=Monacanthus hispidus)</i> <b>Trematoda</b> <i>Lintonium vibex</i> <i>Vitellibaculum spinosum</i> <i>Schikhobalotrema solitaria</i> <i>Neoapocreadium chabaudi</i> <i>Lepocreadium bimarinum</i>
<b>Nematoda</b> <i>Pulchrascaris caballeri</i> <i>Terranova trichiuri</i>	<b>Crustacea</b> <i>Caligus ballistae</i>
<i>Stegastes rectifraenum (=Pomacentrus rectifraenum)</i> <b>Trematoda</b> <i>Schikhobalotrema pomacentri</i>	<i>Stromateus brasiliensis</i> <b>Monogenoidea</b> <i>Neogrubea soni</i> <i>Neogrubea stromateae</i>
<i>Stegastes leucurus</i> <b>Crustacea</b> <i>Nerocila californica</i>	<b>Nematoda</b> <i>Anisakis sp. (larva)</i> <i>Contraecium sp. (larva)</i> <i>Hysterothylacium sp.</i>
<i>Stellifer brasiliensis</i> <b>Nematoda</b> <i>Procamallanus (Spirocamallanus) pereirai</i>	
<i>Stellifer minor</i> <b>Myxosporea</b> <i>Kudoa sciaenae</i> <b>Trematoda</b> <i>Cainocreadium sp.</i> <i>Helicometra fasciata</i> <i>Helicometra pulchella</i>	



*Stromateus parus*

**Crustacea**

*Nerocila orbignyi*

*Stromateus stellatus* (= *Stromateus maculatus*)

**Monogenoidea**

*Neogrubea soni*

**Trematoda**

*Gonocerca trematomi*

*Lecithocladium cristatum*

**Crustacea**

*Ceratothoa gaudichaudii*

**Nematoda**

*Hysterothylacium* sp.

*Strongylura exilis*

**Crustacea**

*Bomolochus constrictus*

*Bomolochus ensiculus*

*Lernanthropus tylosuri*

*Strongylura marina*

**Trematoda**

*Schikhobalotrema acuta*

**Monogenoidea**

*Allopyragraphorus marina*

**Crustacea**

*Lernanthropus belones*

*Strongylura scapularis*

**Crustacea**

*Bomolochus ensiculus*

*Strongylura timucu*

**Crustacea**

*Lernanthropus belones*

*Lernanthropus cornutus*

*Sufflamen verres* (= *Balistes verres*)

**Trematoda**

*Opecoelus pentedactyla*

*Pseudolepidapedon balistis*

*Pseudocreadium scaphosomum*

*Syacium papillosum*

**Nematoda**

*Procamallanus* (*Spirocamallanus*)  
*halitrophus*

*Symphorus* sp.

**Trematoda**

*Diphtherostomum americanum*

*Diplomonorchis floridensis*

*Symphurus atramentatus*

**Trematoda**

*Paramonorcheides bivitellus*

*Symphurus tessellatus*

**Nematoda**

*Procamallanus* (*Spirocamallanus*)

*pereirai*

*Sympterygia bonapartii* (= *Psammobatis microps*, *Sympterygia bonapartei*, *Raja microps*)

**Monogenoidea**

*Calicotyle macrocotyle*

**Hirudinea**

*Branchellion parkeri*

**Nematoda**

*Pseudanisakis tricupola*

*Contracaecum* sp. (larva)

*Terranova* sp.

*Proleptus acutus*

*Proleptus* sp.

**Cestoda**

*Grillotia erinaceus*

*Heteronybelinia mattisi*

*Sympterygia brevicaudata*  
(= *Psammobatis chilcae*, *Psammobatis caudispina*)

**Trematoda**

*Otodistomum veliporium*

**Crustacea**

*Eudactylina parva*

*Brianella corniger*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

**Cestoda**

*Acanthobothrium* sp.

*Acanthobothrium psammobati*

*Sympterygia lima*

**Nematoda**

*Heliconema psammobatidus*

**Cestoda**

*Echeneibothrium euzeti*

*Rhinebothrium chilensis*

*Rhinebothrium leiblei*

*Acanthobothrium psammobati*

*Thalassophryne maculosa*

**Trematoda**

*Metadena adglobosa*

*Thunnus alalunga*

**Crustacea**

*Caligus praetextus*

*Euryphorus brachypterus*

*Pseudocycnus appendiculatus*

*Thunnus albacares*

**Trematoda**

*Tergestia laticollis*

*Tetrochetus coryphaena*

*Coeliotrema thynni*

*Didymocystis lamotheargumedoi*

*Didymocystis wedli*

*Didymosulcus palati*

*Didymosulcus philobranchiarca*

*Koellikerioides apicalis*

*Koellikerioides intestinalis*

*Koellikerioides externogastricus*

*Nephodidymotrema ahi*

*Hirudinella ventricosa*

*Copiatestis filiferus*

**Monogenoidea**

*Capsala biparasitica*

*Nasicola klawei*

*Sibitrema poonui*

**Crustacea**

*Caligus coryphaenae*

*Caligus productus*

*Euryphorus brachypterus*

*Brachiella thynni*

*Pseudocycnus appendiculatus*

**Nematoda**

*Oncophora melanocephala*

*Thunnus atlanticus*

**Trematoda**

*Coeliotrema thynni*

*Didymocystis bifasciatus*

*Didymocystis lamotheargumedoi*

*Didymocystis neothunni*

*Didymosulcus orbitalis*

*Didymosulcus palati*

*Didymosulcus philobranchiarca*

*Didymosulcus wedli*

*Didymozoon longicolle*

*Koellikerioides apicalis*

*Koellikerioides internogastricus*

*Koellikerioides intestinalis*

*Nephodidymotrema ahi*

*Hirudinella ventricosa*

*Rhipidocotyle pentagonum*

*Lecithochirium microstomum*

**Monogenoidea**

*Capsala biparasitica*

*Capsala katsuwoni*

*Nasicola brasiliensis*

**Crustacea**

*Caligus praetextus*

**Nematoda**

*Oncophora melanocephala*

*Thunnus obesus*

**Trematoda**

*Coeliotrema thynni*

*Didymocystis orbitalis*

*Didymosulcus palati*

*Didymosulcus philobranchiarca*

*Didymozoon longicolle*

*Koellikerioides apicalis*

*Koellikerioides intestinalis*

*Nephodidymotrema ahi*

*Wedlia retrorbitalis*

*Wedlia submaxillaris*

**Monogenoidea**

*Nasicola brasiliensis*

*Sibitrema poonui*

**Crustacea**

*Caligus coryphaenae*

*Caligus productus*

*Euryphorus brachypterus*

*Brachiella thynni*

*Thunnus orientalis* (= *Thunnus thynnus orientalis*)

**Monogenoidea**

*Benedenia seriola*

*Thunnus thynnus*

**Trematoda**

*Hirudinella ventricosa*

**Nematoda**

*Anisakis pegreffii*

*Anisakis typica*

*Oncophora melanocephala*

*Thyrsites atun*

**Trematoda**

*Lampritrema miescheri*

**Nematoda**

*Anisakis* sp. (larva)

*Thyrsitops lepidopoides*

**Trematoda**

*Lecithochirium microstomum*

**Crustacea**

*Nothobomolochus cresseyi*

*Livoneca (Lironeca) redmanni*

**Nematoda**

*Raphidascaris* sp.

*Procamallanus (Spirocamallanus)*

*macaensis*

Nematoda gen. sp.

*Trachinotus* sp.

**Crustacea**

*Caligus trachynoti*

*Trachinotus carolinus*

**Flagellata**

*Amyloodinium ocellatum*

**Trematoda**

*Lobatostoma kemostoma*

*Ectenurus yamagutii*

*Myosaccium opisthonema*

*Stephanostomum ghanensis*

*Hurleytrema catarinensis*

*Lasiotocus longavatus*

**Monogenoidea**

*Metacamopiella euzeti*

*Bicotylophora trachinoti*

**Crustacea**

*Gnathia* sp.

**Nematoda**

*Ascarophis brasiliensis*

*Trachinotus goodei* (= *Trachinotus palometa*)

**Flagellata**

*Amyloodinium ocellatum*

**Monogenoidea**

*Bicotylophora trachinoti*

*Pseudobicotylophora atlântica*

*Pseudomazocraes selene*

*Pyragraphorus pyragraphorus*

**Crustacea**

*Caligus mutabilis*

*Tuxophorus caligodes*

**Acanthocephala**

*Gorgorhynchus trachinotus*

*Trachinotus marginatus*

**Trematoda**

*Lobatostoma hanumanthai*

*Lobatostoma kemostoma*

*Myosaccium opisthonema*

*Prolecitha brasiliensis*

**Monogenoidea**

*Pseudobicotylophora atlantica*

*Trachinotus ovatus* (= *Trachinotus glaucus*)

**Trematoda**

*Lobatostoma kemostoma*

*Lobatostoma platense*

*Gonocercella pacifica*

*Stephanostomum anisotremi*

*Trachinotus paitensis* (= *Trachinotus paloma*)

**Trematoda**

*Lobatostoma* sp.

*Lobatostoma kemostoma*

*Lobatostoma pacificum*

*Phyllodistomum* sp.

<i>Gonocercella pacifica</i>	<i>Gastrocotyle trachuri</i>
<b>Monogenoidea</b>	<i>Pseudaxinoides cariacoensis</i>
<i>Bicotylophora trachinoti</i>	<b>Crustacea</b>
<i>Pyragraphorus pyragraphorus</i>	<i>Caligus mutabilis</i>
<b>Crustacea</b>	<i>Tuxophorus caligodes</i>
<i>Caligus quadratus</i>	<i>Lernanthropinus trachuri</i>
<i>Lernanthropus</i> sp.	<b>Nematoda</b>
<b>Nematoda</b>	<i>Anisakis simplex</i>
<i>Proleptus</i> sp.	<i>Anisakis</i> sp. (larva)
<i>Trachinotus rhodopus</i>	<i>Contraecum</i> sp. (larva)
<b>Trematoda</b>	<i>Hysterothylacium aduncum</i>
<i>Lobatostoma pacificum</i>	<i>Hysterothylacium</i> sp.
<i>Opegaster parapristsipomatis</i>	<i>Raphidascaris</i> sp.
<i>Tetrochethus proctocolus</i>	<i>Terranova galeocerdonis</i>
<i>Gonocercella pacifica</i>	<i>Terranova</i> sp. (larva)
<i>Ectenurus</i> sp.	<i>Anisakidae</i> gen. sp. (larva)
<i>Parahemiurus</i> sp.	<i>Ascarophis marina</i>
<i>Opechona pharyngodactyla</i>	<b>Cestoda</b>
<i>Trachinotus stilbe</i> (=Zalocys stilbe)	<i>Grillotia carvajalregorum</i>
<b>Trematoda</b>	<i>Trachurus murphyi</i> (=Trachurus
<i>Opechona pharyngodactyla</i>	<i>symmetricus murphyi</i> )
<i>Trachipterus altivelis</i>	<b>Trematoda</b>
<b>Trematoda</b>	<i>Pseudopecoelus</i> sp.
<i>Lampritrema miescheri</i>	<i>Monascus</i> sp.
<b>Nematoda</b>	<i>Copiatestis filiferus</i>
<i>Anisakis</i> sp. (larva)	<b>Monogenoidea</b>
<i>Trachipterus jacksonensis</i> (=Trachipterus	<i>Cemocotyle</i> aff. <i>trachuri</i>
<i>arawatae</i> )	<i>Kuhnia scombri</i>
<b>Nematoda</b>	<b>Crustacea</b>
<i>Lappetascaris lutjani</i>	<i>Caligus bonito</i>
<i>Trachurus lathami</i>	<i>Caligus</i> sp.
<b>Apicomplexa</b>	<i>Lernanthropinus trachuri</i>
<i>Goussia cruciata</i>	<i>Ceratothoa carinata</i>
<b>Trematoda</b>	<i>Ceratothoa trigonocephala</i>
<i>Monascus filiformis</i>	<i>Ceratothoa</i> sp.
<i>Ectenurus virgulus</i>	<b>Nematoda</b>
<i>Ectenurus yamagutii</i>	<i>Anisakis physeteris</i>
<i>Lecithochirium monticelli</i>	<i>Anisakis simplex</i>
<i>Aponurus laguncula</i>	<i>Anisakis</i> sp. (larva)
<b>Monogenoidea</b>	<i>Anisakis</i> sp. (larva tipo I <i>sensu</i> Berland,
<i>Allogastrocotyle bivaginalis</i>	1961)
	<i>Anisakis</i> sp. (larva tipo II <i>sensu</i> Berland,
	1961)
	<i>Contraecum</i> sp. (larva)
	<i>Hysterothylacium aduncum</i>

*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova decipiens* (larva)  
*Pseudoterranova* sp. (larva)

**Cestoda**

*Hepatoxylon trichiuri*  
*Nybelinia* sp.  
*Nybelinia surmenicola*  
*Tentacularia* sp.  
*Tentacularia coryphaenae*  
*Scolex pleuronectis*

**Acanthocephala**

*Rhadinorhynchus trachuri*  
*Corynosoma australe*  
*Bolbosoma turbinella*

*Trachyrincus* sp.

**Myxosporea**

*Ceratomyxa laxa*  
*Sinuolinea rebae*

*Trematodus* sp.

**Crustacea**

*Eubrachiella gaini*

*Triakis maculata*

**Crustacea**

*Lernaeopoda tenuis*  
*Pseudolernaeopoda caudocapta*  
*Paeon triakis*

**Nematoda**

*Acanthocheilus bicuspis*  
*Proleptus obtusus*  
*Proleptus* sp.

**Cestoda**

*Lacistorhynchus tenuis*

*Triathalassothia argentina*

**Myxosporea**

*Ceratomyxa elegans*

*Trichiurus lepturus*

**Myxosporea**

*Kudoa* sp.

**Trematoda**

*Opecoeloides* sp.  
*Pseudopecoelus elongatus*  
*Schikhobalotrema acuta*

*Catarinatrema verrucosum*  
*Lecithochirium manteri*  
*Lecithochirium microstomum*  
*Lecithochirium monticelli*  
*Lecithochirium* sp.

**Monogenoidea**

*Encotyllabe souzalimae*  
*Neobenedenia melleni*  
*Pseudempleurosoma guanabarensis*  
*Octoplectanocotyla travassosi*  
*Octoplectanocotyla trichiuri*

**Crustacea**

*Bomolochus* sp.  
*Metacaligus rufus*  
*Metacaligus trichiur*

**Nematoda**

*Anisakis typica*  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contracaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Pulchrascaris secunda*  
*Raphidascaris* sp.  
*Terranova trichiuri*  
*Terranova* sp. (larva)  
*Procamallanus* sp.

**Cestoda**

*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Scolex pleuronectis*

*Tylosurus acus acus* (= *Thylosurus acus*)

**Trematoda**

*Rhipidocotyle* sp.  
*Schikhobalotrema acuta*  
*Parahemiurus merus*

**Crustacea**

*Bomolochus constrictus*  
*Colobomatus goodingi*  
*Caligodes laciniatus*  
*Caligus malabaricus*  
*Caligus* sp.  
*Metacaligus* sp.

*Lernanthropus tylosuri*

**Nematoda**

*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova* sp. (larva)

<i>Terranova</i> sp. (larva)	<i>Aponurus</i> pyriformis
<b>Cestoda</b>	<b>Acanthocephala</b>
<i>Scolex pleuronectis</i>	<i>Dollfusentis chandleri</i>
<i>Tylosurus crocodilus crocodilus</i> (= <i>Tylosorus crocodilus</i> )	<i>Uraspis secunda</i>
<b>Crustacea</b>	<b>Nematoda</b>
<i>Mothocya xenobranchia</i>	<i>Hysterothylacium</i> sp.
<i>Tylosurus crocodilus fodiator</i> (= <i>Tylosurus fodiator</i> )	<i>Raphidascaris</i> sp.
<b>Trematoda</b>	<i>Urobatis jamaicensis</i> (= <i>Urolophus jamaicensis</i> )
<i>Schikhobalotrema acuta</i>	<b>Cestoda</b>
<b>Monogenoidea</b>	<i>Rhinebothrium magniphallum</i>
<i>Axinoides meservei</i>	<i>Acanthobothrium cartagenensis</i>
<i>Umbrina</i> sp.	<i>Phyllobothrium</i> c.f. <i>kingae</i>
<b>Crustacea</b>	<i>Urobatis tumbesensis</i>
<i>Caligus praetextus</i>	<b>Cestoda</b>
<i>Metacaligus rufus</i>	<i>Pararhinebothroides hobergi</i>
<i>Umbrina canosai</i>	<i>Acanthobothrium minusculus</i>
<b>Monogenoidea</b>	<i>Urophycis brasiliensis</i>
<i>Nicolasia canosorum</i>	<b>Trematoda</b>
<b>Crustacea</b>	<i>Bucephalus margaritae</i>
<i>Lernanthropus leydii</i>	<i>Bucephalus urophyci</i>
<i>Livoneca (Lironeca) redmanni</i>	<i>Prosorhynchus australis</i>
<b>Nematoda</b>	<i>Prosorhynchus</i> sp.
<i>Anisakis</i> sp. (larva)	<i>Derogenes parvus</i>
<i>Hysterothylacium</i> sp.	<i>Derogenes varicus</i>
<i>Raphidascaris</i> sp.	<i>Maccallumtrema</i> sp.
<i>Terranova</i> sp. (larva)	<i>Ectenurus virgulus</i>
Anisakidae gen. sp. (larva)	<i>Parahemiurus merus</i>
<i>Dichelyne (Cucullanellus) sciaenidicola</i>	<i>Aponurus laguncula</i>
<b>Cestoda</b>	<i>Pseudolepidapedon brasiliensis</i>
<i>Grillotia carvajalregorum</i>	<i>Stephanostomum lineatum</i>
<i>Pterobothrium heteracanthum</i>	<i>Stephanostomum</i> sp.
<i>Heteronybelinia estigmene</i>	<i>Ellytrophalloides oatesi</i>
<i>Heteronybelinia nipponica</i>	<i>Lecithocladium cristatum</i>
<i>Umbrina coroides</i>	<i>Lecithochirium microstomum</i>
<b>Trematoda</b>	<i>Cainocreadium oscitans</i>
<i>Coitocaecum extremum</i>	<b>Monogenoidea</b>
<i>Opecoeloides pedicathedrae</i>	<i>Diclidophoroides maccallumi</i>
<i>Leurodera decora</i>	<i>Pseudempleurosoma</i> sp.
<i>Aponurus laguncula</i>	<b>Crustacea</b>
	<i>Argulus</i> sp.
	<i>Acanthochondria triangularis</i>

- Cymothoa* sp.  
*Gnathia* sp.  
**Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contracaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Hysterothylacium aduncum*  
*Raphidascaris* sp.  
*Anisakidae* gen. sp. (larva)  
*Procamallanus* (*Spirocamallanus*)  
*macaenses*  
*Procamallanus halitrophus*  
*Cucullanus bonaerensis*  
*Cucullanus cirratus*  
*Cucullanus* sp.  
*Ascarophis marina*  
*Terranova* sp.  
**Cestoda**  
*Grillotia carvajalregorum*  
*Callitetrarhynchus gracilis*  
*Nybelinia* sp.  
*Scolex pleuronectis*  
*Scolex* sp. 1  
*Scolex* sp. 2  
**Acanthocephala**  
*Corynosoma australe*  
*Corynosoma cetaceum*  
*Bolbosoma turbinella*
- Urophycis mystacea* (= *Urophycis mistaceus*)  
**Trematoda**  
*Podocotyle* sp.  
*Lecithochirium* sp.  
*Pseudolepidapedon brasiliensis*  
**Crustacea**  
*Acanthochondria triangularis*  
*Acanthochondria* sp.  
**Nematoda**  
*Anisakis* sp. (larva)  
*Contracaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium* sp.  
*Cucullanus cirratus*  
**Cestoda**  
*Lacistorhynchus* sp.  
*Nybelinia* sp.
- Urophycis* sp.  
**Nematoda**  
*Procamallanus* (*Spirocamallanus*)  
*macaensis*
- Urotrygon venezuelae*  
**Cestoda**  
*Rhinebothrium magniphallum*  
*Acanthobothrium urotrygon*
- Ventrifossa macropogon*  
**Myxosporea**  
*Sphaeromyxa intermediata*  
*Ceratomyxa asymmetrica*
- Ventrifossa potronus* (sic)  
**Myxosporea**  
*Ceratomyxa elegans*  
*Myxidium iwamotoi*
- Xenistius californiensis*  
**Trematoda**  
*Opecoelus xenistii*
- Xenistius peruanus*  
**Monogenoidea**  
*Cynoscionicola intermedia*
- Xiphias gladius*  
**Crustacea**  
*Gloiopotes huttoni*  
**Nematoda**  
*Hysterothylacium corrugatum*  
*Raphidascaris* sp.
- Xystreureys rasile*  
**Trematoda**  
*Derogenes varicus*  
*Elytrophalloides oatesi*  
**Crustacea**  
*Acanthochondria sagitta*  
**Nematoda**  
*Contracaecum* sp. (larva)  
*Hysterothylacium aduncum*  
*Hysterothylacium* sp.  
*Pseudoterranova* sp. (larva)  
*Cucullanus bonaerensis*

<i>Cucullanus</i> sp.	<b>Nematoda</b>
<i>Ascarophis marina</i>	<i>Pseudanisakis tricupola</i>
<b>Cestoda</b>	<i>Pseudoterranova</i> sp. (larva)
<i>Anonchocephalus argentinensis</i>	<i>Proleptus carvajali</i>
<i>Grillotia carvajalregorum</i>	<b>Cestoda</b>
<i>Heteronybelinia nipponica</i>	<i>Echeneibothrium megalosoma</i>
<i>Nybelinia</i> sp.	<i>Echeneibothrium multiloculatum</i>
<i>Nybelinia erythraea</i>	<i>Echeneibothrium williamsi</i>
<i>Nybelinia lingualis</i>	<i>Acanthobothrium annapinkiensis</i>
<i>Scolex pleuronectis</i>	<i>Phyllobothrium</i> sp.
	<i>Grillotia dollfusi</i>
“Yellow-spotted grouper” (sic)	<i>Zenopsis conchiferi</i>
<b>Trematoda</b>	<b>Crustacea</b>
<i>Prosorhynchus gonoderus</i>	<i>Chondracanthus hoi</i>
	<b>Nematoda</b>
<i>Zapteryx brevirostris</i>	<i>Hysterothylacium spirale</i>
<b>Nematoda</b>	
<i>Proleptus acutus</i>	Observado no plâncton (sic)
	<b>Crustacea</b>
<i>Zearaja chilensis</i> (= <i>Raja chilensis</i> ,	<i>Ergasilus foresti</i>
<i>Dipturus chilensis</i> )	
<b>Trematoda</b>	
<i>Otodistomum cestoides</i>	
<b>Crustacea</b>	
<i>Acanthochondrites</i> sp.	

<sup>1</sup> *Cheilichthys annulatus* não consta como sinônimo de *Sphoeroides annulatus* (nome válido) no site [www.fishbase.org](http://www.fishbase.org), porém estes nomes aparecem relacionados em “Results of the Fifth George Vanderbilt Expedition, 1941: Part 1 - Description of a New Species of Vireo from St. Andrews Island, Colombia: Notulae Naturae of The Academy of Natural Sciences of Philadelphia, N° 96.”

<sup>2</sup> *Sphyrna (Platysqualus) tudes* e *Cestracion tudes* não constam como sinônimo de *Sphyrna tudes* (nome válido) no site [www.fishbase.org](http://www.fishbase.org), porém estes nomes aparecem relacionados no site [www.shark-references.com](http://www.shark-references.com).



## **Colaboradores**

### **Ana Luiza Velloso**

Universidade Federal do Rio Grande - FURG, Instituto de Oceanografia (IO), Laboratório de Biologia e Parasitologia de Organismos Aquáticos (LABIPOA). Av. Itália, Km 8 – Campus Carreiros. CEP: 96201-900. Caixa Postal: 474. Rio Grande, RS, Brasil; analuizavelloso@hotmail.com

### **Anna Kohn**

Laboratório de Helminthos Parasitos de Peixes, Instituto Oswaldo Cruz, FIOCRUZ, Av. Brasil 4365, Rio de Janeiro, RJ, Brasil; Conselho Nacional de Desenvolvimento Científico e Tecnológico (CNPq), Brasil; annakohn@gmail.com

### **Berenice M. M. Fernandes**

Laboratório de Helminthos Parasitos de Peixes, Instituto Oswaldo Cruz, FIOCRUZ, Av. Brasil 4365, Rio de Janeiro, RJ, Brasil; berenice@ioc.fiocruz.br

### **Claudia Porte Santos**

Laboratório de Avaliação e Promoção da Saúde Ambiental, Instituto Oswaldo Cruz, Fiocruz, Av. Brasil 4365, Rio de Janeiro, R.J., 21.040-360, Brasil; cpsantos@ioc.fiocruz.br, portesclaudia@gmail.com

### **David I Gibson**

Life Sciences Department, Natural History Museum, Cromwell Road, London SW7 5BD, UK; dig@nhm.ac.uk

### **Joaber Pereira Jr.**

Universidade Federal do Rio Grande - FURG, Instituto de Oceanografia (IO), Programa de Pós-graduação em Aquicultura, Laboratório de Biologia e Parasitologia de Organismos Aquáticos (LABIPOA). Av. Itália, Km 8 – Campus Carreiros. CEP: 96201-900. Caixa Postal: 474. Rio Grande, RS, Brasil; ictiopar.jpjr@gmail.com

### **Jorge Costa Eiras**

Departamento de Biologia, Faculdade de Ciências, Universidade do Porto, Rua do Campo Alegre s/n, Edifício FC4, 4169-007 Porto, Portugal; CIIMAR – Centro Interdisciplinar de Investigação Marinha e Ambiental (CIIMAR/CIMAR), Universidade do Porto, Rua dos Bragas 289, 4050-123 Porto, Portugal; jorge.eiras1@gmail.com

### **Karina Corrêa Lopes**

Laboratório de Avaliação e Promoção da Saúde Ambiental, Instituto Oswaldo Cruz, Fiocruz, Av. Brasil 4365, Rio de Janeiro, R.J., 21.040-360, Brasil. Mestranda do Curso de Pós-Graduação em Biodiversidade e Saúde do Instituto Oswaldo Cruz, Fiocruz; karinaclop@gmail.com

**Marcia C. N. Justo**

Laboratório de Helminthos Parasitos de Peixes, Instituto Oswaldo Cruz, FIOCRUZ, Av. Brasil 4365, Rio de Janeiro, RJ, Brasil; marciajusto@ioc.fiocruz.br

**Martin Lindsey Christoffersen**

Universidade Federal da Paraíba, Departamento de Sistemática e Ecologia, 58059-900, João Pessoa, Paraíba, Brasil; mlchrist@dse.ufpb.br

**Raul Castro Romero**

Universidad de Antofagasta, Departamento de Ciencias Acuáticas e Ambientales, Facultad de Ciencias del Mar y Recursos Biológicos, Casilla 170, Antofagasta, Chile; raul.castro@uantof.cl

**Renato Zacarias Silva**

Universidade Federal do Rio Grande - FURG, Instituto de Ciências Biológicas (ICB), Laboratório de Biologia e Parasitologia de Organismos Aquáticos (LABIPOA). Av. Itália, Km 8 – Campus Carreiros. CEP: 96201-900. Caixa Postal: 474. Rio Grande, RS, Brasil; renatinhoterciotti@yahoo.com.br

**Simone C. Cohen**

Laboratório de Helminthos Parasitos de Peixes, Instituto Oswaldo Cruz, FIOCRUZ, Av. Brasil 4365, Rio de Janeiro, RJ, Brasil; scohen@ioc.fiocruz.br

**EDITORA E GRÁFICA DA FURG**  
**CAMPUS CARREIROS**  
**CEP 96203 900**  
**[editora@furg.br](mailto:editora@furg.br)**



Jorge Eiras

Doutorou-se em Biologia na Faculdade de Ciências do Porto, Portugal, onde foi professor até se aposentar em 2010 como Professor Catedrático. Dirigiu numerosos projetos de pesquisa, orientou doutoramentos e mestrados, e presidiu à organização de vários congressos nacionais e internacionais. Apresentou 103 comunicações em congressos em Portugal e no exterior. É autor de 140 publicações, a maioria em revistas da especialidade de circulação internacional, e de 7 livros sobre parasitologia e doenças de peixes, publicados em Portugal, Espanha, Brasil e Estados Unidos. É pesquisador do Centro Interdisciplinar de Investigação Marinha e Ambiental, e Professor Colaborador da Universidade Federal do Paraná.



Ana Luiza Velloso

Bióloga, formada pela Universidade Federal do Rio Grande (FURG), em 2002, na cidade de Rio Grande, Rio Grande do Sul, Brasil. Possui Doutorado em Aquicultura (FURG - 2011) e tem experiência em parasitologia de peixes marinhos. Desenvolve atividades de pesquisa na área de Aquicultura, na Universidade Federal do Rio Grande.



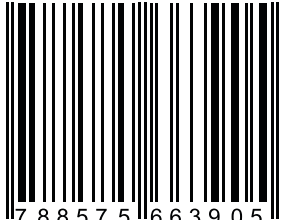
Joaber Pereira Jr.

Biólogo formado pela Pontifícia Universidade Católica do Rio Grande do Sul (Porto Alegre 1975) e doutorado em Zoologia pela Universidade Federal do Paraná (1998) (Curitiba). Professor de Zoologia na Universidade Federal do Rio Grande (1976 – 2013). Desde a aposentadoria em 2013 é Professor voluntário no Instituto de Oceanografia junto ao Programa de Pós-graduação em Aquicultura nas áreas de parasitologia e patologia aplicada a aquicultura. É Professor colaborador do Programa de pós-graduação em Parasitologia da Universidade Federal de Pelotas.



A estratégia de vida parasitária nos animais, incluindo os Protozoários (Sensu Latum), é muito mais comum do que geralmente se pensa. Neste livro, especialistas de quatro países - Brasil, Chile, Portugal e Inglaterra pela primeira vez reuniram uma exaustiva lista dos parasitos associados a peixes marinhos da América do Sul. Em 11 capítulos - Flagellata, Apicomplexa, Ciliophora, Myxosporea, Monogenoidea, Trematoda, Cestoda, Nematoda, Acanthocephala, Hirudinea e Crustacea - são apresentados os registros disponíveis e, para cada um deles, são descritos o(s) hospedeiro(s) conhecidos, a localização geográfica, o sítio de infecção/infestação e indicadas as respectivas referências bibliográficas. O livro contém ainda uma listagem dos hospedeiros conhecidos e todas as espécies parasitas referidas a eles, na América do Sul. Isso facilita aos interessados a busca direcionada das informações disponíveis. O esforço conjunto para elaboração deste livro preenche uma lacuna importante da parasitologia de peixes marinhos, construindo mais um recurso aos pesquisadores das áreas de parasitologia e biologia de peixes.

ISBN 978-85-7566-390-5



9 788575 663905