

二枚貝の中腸腺細管の構造

メタデータ	言語: Japanese
	出版者:水産大学校
	公開日: 2024-10-11
	キーワード (Ja):
	キーワード (En): Bivalvia; branching type; digestive
	diverticula; duct Filibranchia. Lamellibranchia;
	Pseudolamellibranchia; tubule
	作成者: 山元, 憲一, 半田, 岳志
	メールアドレス:
	所属: 水産研究・教育機構
URL	https://fra.repo.nii.ac.jp/records/2012049
	This work is licensed under a Creative Commons

This work is licensed under a Creative Commons Attribution 4.0 International License.



# 二枚貝の中腸腺細管の構造

### 山元憲一, 半田岳志†

# Structure of Tubule and Duct of Digestive Diverticula in Bivalves

Ken-ichi Yamamoto and Takeshi Handa<sup>†</sup>

Abstract : Tubule and duct of digestive diverticula in thirty species of Bivalvia (four species of Arcoida and four species of Mytiloida in Filibranchia, three species of Pterioida and five species of Ostreoida in Pseudolamellibranchia, and one species of Unioida and thirteen species of Veneroida in Lamellibranchia) were observed histologically with the sections stained with Mallory-Azan dye. The tubule of Filibranchia show the simple branching type II (The tubules branch off irregularly from regions more or less distant from the distal ends of the ducts), and those of Lamellibranchia the simple branching type I (The tubules always branch off from the distal end of the duct). In Pseudolamellibranchia, three species of Pterioida (Pearl oyster *Pinctada fucata martensii*, Black-lip pearl oyster *P. margaritifera* and Pen shell *Atrina* (*Servatrina*) *lischkeana*) and three species of Ostreidae (Japanese oyster *Crassostrea gigas*, Rock-oyster *C. nippona* and Spiny oyster *Saccostrea kegaki*) show the simple branching type I. However, two species of Pectinidae in Ostreoida (Akazara-scallop *Chlamys (Azumapecten) farreri nipponensis* and Common scallop *Patinopecten yessoensis*) show the simple branching type II.

Key words : Bivalvia, branching type, digestive diverticula, duct, Filibranchia, Lamellibranchia, Pseudolamellibranchia, tubule

#### 緒 言

軟体動物の中腸腺細管は, 導管の先端およびその側面の 所々から延びて大きな萎んだ袋状を呈するMonopodial branching type (単軸分枝型), 導管の先端およびその側 面の所々から延びて枝分かれを繰り返すDichotomous branching type (叉状分枝型), 導管の先端から延びて同 細管の小室が1~数個連結したSimple branching type (単 分枝型)の3つに大別されている<sup>1)</sup>。更に, 単分枝型は,

中腸腺細管が導管の末端から出た後に枝分かれするSimple branching type II(単分枝型II)と1つずつ独立して導管 の末端から出ているSimple branching type I(単分枝型 I)の2つに分けられている<sup>1)</sup>。

腹足綱では,カサガイ目のヨメガカサガイ科およびユキ ノカサガイ科は叉状分枝型を,古腹足目のミミガイ科およ びスカシガイ科は単軸分枝型を,ニシキウズガイ科および サザエ科は叉状分枝型を,アマオブネガイ目のアマオブネ ガイ科は叉状分枝型を, 盤足目のタマキビ科のタマキビ Littorina breviculaおよびタマガイ科のツメタガイ Glossaulax didymaは単軸分枝型を示している<sup>1)</sup>。山元・半 田<sup>2-12)</sup>は、カサガイ目、古腹足目、盤足目および新腹足目 のものは叉状分枝型を示し、アマオブネガイ目、頭楯目、 アメフラシ目、裸鰓目および基眼目のものは単軸分枝型を 示すことを報告している。二枚貝綱では全て単分枝型を示 し、糸鰓類では単分枝型IIを、弁鰓類では単分枝型Iを示 すとされている<sup>1)</sup>。しかし、擬弁鰓類では、単分枝型のIあ るいはIIのいずれを示すのかについては、明らかにされて いない。

著者らは、鋳型作成法を用いて二枚貝綱の中腸腺の全体 像を、糸鰓類のフネガイ目ではサルボウガイScapharca kagoshimensis、イガイ目ではムラサキイガイMytilus galloprovincialis、擬弁鰓類のウグイスガイ目ではアコヤガイ Pinctada fucata martensii、クロチョウガイP. margaritifera, リシケタイラギAtrina (Servatrina) lischkeana、カキ目

水産大学校生物生産学科(Department of Applied Aquabiology, National Fisheries University)

† 別刷り請求先 (corresponding author): handat@fish-u.ac.jp

ではマガキCrassostrea gigas, 弁鰓類のマルスダレガイ目 ではヒレシャコガイTridacna squamosa, アゲマキ Sinonovacula contricta, マテガイSolen strictus, アサリ Ruditapes philippinarum, ハマグリMeretrix lisoriaで明ら かにしてきた<sup>13-23)</sup>。本研究では,二枚貝綱の中腸腺細管の 構造を明らかにする目的で,組織標本を作製して糸鰓類の フネガイ目およびイガイ目,擬弁鰓類のウグイスガイ目お よびカキ目,弁鰓類のイシガイ目およびマルスダレガイ目 の合計30種について調べた。なお,供試貝の種の分類は波 部ら<sup>24)</sup>, 首藤<sup>25)</sup> および奥谷<sup>26)</sup> に従った。

#### 材料および方法

実験には、糸鰓類のフネガイ目Arcoidaフネガイ科 ArcidaeのカリガネエガイBarbatia (Savignyarca) virescenss, アカガイScapharca broughtonii, サルボウガ イ, ハイガイTegillarca granosa, イガイ目Mytiloidaイガ イ科Mytiloidaeのムラサキイガイ, ムラサキインコSeptifer virgatus, ヒバリガイModiolus nipponicus, ホトトギスガ イMusculista senhousia, 擬弁鰓類のウグイスガイ目 Pterioidaウグイスガイ科Pteriidaeのアコヤガイ, クロ チョウガイ,ハボウキガイ科Pinnidaeのリシケタイラギ, カキ目Ostreoidaイタヤガイ科Pectinidaeのアズマニシキ Chlamys (Azumapecten) farreri nipponensis, ホタテガ イPatinopecten yessonsis, イタボガキ科Ostreidaeのマガ キ, イワガキCrassostrea nippona, ケガキSaccostrea kegaki, 弁鰓類のイシガイ目Unioidaイシガイ科Unionidae のドブガイAnodonta (Sinanodonta) woodiana, マルス ダレガイ目Veneroidaトマヤガイ科Carditidaeのトマヤガ イ*Cardita leana*. バカガイ科Tridacnidaeのバカガイ Mactra chinensis, ウバガイPseudocardium sachalinense, チドリマスオ科MesodesmatidaeのイソハマグリAtactodea *striata*, フジノハナガイ科Donacidaeのナミノコガイ Latona cuneata, ニッコウガイ科Tellinidaeのサラガイ Megangulus venulosa, ナタマメガイ科Pharellidaeのアゲ マキ,マテガイ科Solenidaeのマテガイ,マルスダレガイ 科VeneridaeのオニアサリProtothaca jedoensis, アサリ, オキアサリGomphina semicancellata, ハマグリ, オキシ ジミCyclina sinensisの合計30種を用いた(Table 1)。アカ ガイ、サルボウガイ、ハイガイ、ヒバリガイおよびリシケ タイラギは、佐賀県地先の有明海で、ホトトギスガイおよ びマテガイは山口県平生町地先の瀬戸内海で、クロチョウ

ガイは高知県の宿毛湾で,ウバガイは宮城県の仙台湾で採 集したものを入手した。アコヤガイおよびイワガキは愛媛 県の養殖業者から、マガキおよびアズマニシキは広島県の 養殖業者から、ホタテガイおよびサラガイは北海道網走の 養殖業者から入手した。ドブガイは水産大学校近くの河川 で採集した。その他の種類は水産大学校に隣接する日本海 で採集した。標本は入手後、水槽(60 *l*)で畜養して、順 次約0.4Mの塩化マグネシウム水溶液<sup>27)</sup>に10時間以上浸漬 し、体を伸展させてDavidson液<sup>28)</sup>で固定した。組織像 は、常法に従ってパラフィン切片(10 μm)を作成し、ア ザン染色を施して観察した<sup>4)</sup>。

#### 結果および考察

軟体動物の中腸腺細管は,多板網,腹足網および頭足綱 のものでは導管の途中および先端から分かれて延びている が,二枚貝綱では導管の末端からのみ分かれて延びてい る<sup>1)</sup>。また,軟体動物の中腸腺細管の先端は吻合連絡して いない<sup>1)</sup>。本研究の結果も同様に,実験に供した糸鰓類8 種,擬弁鰓類9種および弁鰓類13種の合計30種の二枚貝綱 のいずれも,中腸腺細管は導管の末端から分かれて延びて おり,その先端は吻合連絡していないことが観察された。

Nakazima<sup>1)</sup>は、研究に用いたEulamellibranchia(真弁 鰓類)14種の中腸腺細管の全ては単分枝型Iを、 Filibranchia(糸鰓類)のサルボウガイAnadara subcrenataおよびホトトギスガイBrachidontes senhousia では単分枝型IIを示すと報告している。ここでは、ドブ ガイAnodonta woodianaおよびカラスガイCristaria plicata spatiosaを真弁鰓類に含めて解析している。本研究の結果 も同様に、研究に用いた糸鰓類8種(Figs. 1~8)の全て が単分枝型IIを、ドブガイも含めたLamellibranchia(弁鰓 類)14種(Figs. 17~30)の全てが単分枝型Iを示すことが 確認された。これらのことから、糸鰓類の中腸腺細管は単 分枝型IIを、弁鰓類では単分枝型Iを示す考えられる。

しかし, 擬弁鰓類では, カキ目イタヤガイ科のアズマニ シキ (Fig. 12) およびホタテガイ (Fig. 13) は単分枝型II を, 同じカキ目イタボガキ科のマガキ (Fig. 14), イワガ キ (Fig. 15), ケガキ (Fig. 16) およびウグイスガイ目ウ グイスガイ科のアコヤガイ (Fig. 9), クロチョウガイ (Fig. 10), ウグイスガイ目ハボウキガイ科のリシケタイ ラギ (Fig. 11) は単分枝型Iを示した。これらのことか ら, 擬弁鰓類の中腸腺細管の型は単分枝型を示すが, 科に

	Shell hight (mm)	Shell length (mm)	Total weight (g)	Numbers
Filibranchia				
Arcoida				
Arcidae				
Barbatia (Savignyarca) virescens	$32.4 \pm 3.1$	$16.6 \pm 1.8$	4.6 ± 1.1	8
Scpharca broughtonii		$13.3 \pm 2.3$		9
S. kagoshimensis	$22.4 \pm 2.6$	11.6±2.1	$3.8 \pm 1.3$	10
Tegillarca granosa		$21.2 \pm 3.3$		5
Mytiloida				
Mytiloidae				
Mytilus galloprovincialis	$43.6 \pm 6.2$	$87.1 \pm 6.1$	$76.4 \pm 18.3$	4
Septifer virgatus	$20.1 \pm 2.2$	$52.2 \pm 4.6$	$14.2 \pm 2.7$	9
Modiolus nipponicus	$14.2 \pm 1.8$	$18.3 \pm 3.4$	$0.6 \pm 0.2$	13
Musculista senhousia	$7.9\pm0.9$	$16.2 \pm 1.7$	$0.3 \pm 0.2$	30
Pseudolamellibranchia Pterioida Pteriidae				
Pinetada fucata martensii	$128 \pm 13$	$124 \pm 18$		10
P margaritifera	$12.0 \pm 1.5$ $115.0 \pm 15.5$	$12.4 \pm 1.0$ $103.0 \pm 13.8$	$203.8 \pm 83.7$	5
Pinnidae	115.0 - 15.5	105.0 - 15.0	205.0 - 05.7	5
Atring (Servatring) lischkegna		$232 \pm 22$		10
Ostreoida		23.2 - 2.2		10
Pectinidae				
Chlamys (Azumanecten) farreri ninnonensis	$429 \pm 163$	$379 \pm 151$	$135 \pm 136$	3
Patinopecten vessoensis	$593 \pm 70$	$643 \pm 61$	$267 \pm 74$	6
Ostreidae	$57.5 \pm 7.0$	$04.5 \pm 0.1$	20.7 - 7.1	Ū
Crassostrea gigas	266+65	$394 \pm 112$	$105 \pm 72$	30
C nippong	$20.0 \pm 0.0$ 85 1 ± 12 4	$50.8 \pm 11.2$	$77.1 \pm 35.3$	10
Saccostrea kegaki	$32.0 \pm 5.8$	$23.2 \pm 6.4$	$7.5 \pm 3.1$	19
Lamellibranchia				
Unioida				
Unionidae				
Anodonta (Sinanodonta) woodiana	$67.8 \pm 14.2$	$1064 \pm 233$	$354 \pm 690$	3
Veneroida	07.0 = 11.2	100.1 = 25.5	55.1 = 65.0	5
Carditidae				
Cardita leana	$21.8 \pm 5.9$	$12.4 \pm 2.8$	$3.2 \pm 1.9$	6
Mactridae	2110 - 017	1211 - 210	0.2 - 10	Ū
Mactra chinensis	$33.2 \pm 3.5$	$30.3 \pm 3.0$	$6.9 \pm 2.1$	6
Pseudocardium sachalinense	$48.4 \pm 5.7$	$67.0 \pm 9.0$	$31.4 \pm 15.4$	8
Mesodesmatidae				
Atactodea striata	$13.3 \pm 1.7$	$20.7 \pm 2.4$	$1.5 \pm 0.6$	4
Donacidae				
Latona cuneata	$14.4 \pm 0.9$	$20.4 \pm 1.6$	$1.7 \pm 0.3$	13
Tellinidae				
Megangulus venulosa	$41.4 \pm 5.0$	$67.5 \pm 7.1$	$11.9 \pm 4.9$	4
Pharellidae				
Sinonovacula contricta		$14.5 \pm 2.4$		10
Solenidae				
Solen strictus	$7.3\pm0.7$	$50.4 \pm 4.8$	$2.2 \pm 0.6$	6
Veneridae				
Protothaca jedoensis		$16.7 \pm 3.4$		7
Ruditapes philippinarum		$10.2 \pm 1.1$		10
Gomphina semicancellata	$23.6 \pm 1.5$	$31.5 \pm 1.4$	$6.9 \pm 1.0$	10
Meretrix lusoria		$11.5 \pm 1.4$		10
Cyclina sinensis	$38.3 \pm 4.5$	$34.3 \pm 3.7$	$7.2 \pm 2.6$	4

## Table 1. Size of Bivalvia used in this study

Values show the mean and standard deviation.

よって単分枝型Iあるいは単分枝型IIと異なると考えられる。

Nakazima<sup>11</sup> は糸鰓類および擬弁鰓類の導管を構成する 細胞によってその断面をAとBの二つの部位に分けてい る。Aの部位は,導管の断面を見ると,背の高い円筒形の 細胞からなり,核が細長く,内面が繊毛で覆われている<sup>11</sup>。 Bでは,背の低い円筒形の細胞からなり,大きく丸い核を 有し,内面には繊毛様の構造(絨毛)が見られるが,繊毛 が認められない<sup>11</sup>。本研究の結果でも,糸鰓類のカリガネ エガイ (Fig. 1),アカガイ (Fig. 2),サルボウガイ (Fig. 3),ハイガイ (Fig. 4),ムラサキイガイ (Fig. 5),ムラ サキインコ (Fig. 6),ヒバリガイ (Fig. 7),擬弁鰓類の アコヤガイ (Fig. 9),リシケタイラギ (Fig. 11),アズマ ニシキ (Fig. 12),マガキ (Fig. 14),イワガキ (Fig. 15),ケガキ (Fig. 16)の導管は同様にAとBの部位から 成ることを確認することができた。

また、弁鰓類および擬弁鰓類では、中腸線細管は導管の Bの部位より分かれて延びている<sup>1)</sup>。本研究の結果から も、サルボウガイ (Fig. 3)、ムラサキイガイ (Fig. 5)、 ヒバリガイ (Fig. 7), アコヤガイ (Fig. 9) およびマガキ (Fig. 14) で明らかなように、弁鰓類および擬弁鰓類の 中腸線細管は導管のBの部位より分かれて延びるのが確認 された。また、Bの部位の特徴として、粘液細胞を認める ことができることを挙げている1)。本研究の結果でも、マ ガキ (Fig. 14) およびケガキ (Fig. 16) で同様にBの部位 に粘液細胞が点在しているところが確認された。一方、弁 鰓類の導管はmain duct(主導管)とlateral duct(二次導 管)で構成され、胃からAとBの二つの部位で構成されて いる主導管が延びて分岐し、さらに主導管のBの部位から 二次導管が延びて枝分かれを繰り返した構造となってい る<sup>1)</sup>。しかし、本研究では、弁鰓類の主導管のAとBの二つ の部位を明確に確認することができなかった。

二枚貝綱では、捕捉した懸濁粒子は、中腸腺細管の消化 細胞による食作用で細胞内消化を行うと同時に、中腸腺も 含めた消化管で細胞外消化を行っている<sup>1)</sup>。本研究の結果 でも、食作用で消化細胞内に懸濁粒子を取り込んだ様子を アズマニシキ(Fig. 12)、トマヤガイ(Fig. 18)、ナミノ コガイ(Fig. 22)、サラガイ(Fig. 23)およびオニアサリ (Fig. 26) で確認することができた。これらのことか ら、二枚貝綱の中腸腺細管における消化細胞の食作用は、 科が異なっても共通していると考えられる。

#### 要 約

二枚貝綱の中腸腺細管の構造を,組織学的に糸鰓類フネ ガイ目4種,イガイ目4種,擬弁鰓類ウグイスガイ目3 種,カキ目5種,弁鰓類イシガイ目1種,マルスダレガイ 目13種の合計30種で調べた。糸鰓類は単分枝型IIを,弁鰓 類は単分枝型Iを示した。擬弁鰓類では、ウグイスガイ目 は単分枝型Iを,カキ目イタボガキ科のマガキ,イワガ キ,ケガキは単分枝型Iを示したが,同じカキ目のイタヤ ガイ科のアズマニシキ,ホタテガイは単分枝型IIを示し た。

### 文 献

- Nakazima M: On the structure and function of the mid-gut gland of Mollusca with a general consideration of the feeding habits and systematic relation. Jpn J Zool, 11, 469-566 (1956)
- 山元憲一,半田岳志,近藤昌和:クロアワビの中腸腺の構造.水大校研報,53,105-116 (2005)
- 山元憲一,半田岳志,近藤昌和:サザエの中陽腺の構造.水大校研報,55,70-88 (2007)
- 4)山元憲一,半田岳志:カサガイ目と古腹足目の中腸腺 細管の構造.水大校研報,59,121-148 (2011)
- 5) 山元憲一, 半田岳志, 近藤昌和: マルタニシの中腸腺の構造. 水大校研報, 55, 149-159 (2007)
- 6)山元憲一,半田岳志:カワニナの中腸腺の導管と中腸
  腺細管の構造.水大校研報,57,271-275 (2009)
- 7)山元憲一,半田岳志,近藤昌和:ツメタガイの中腸腺の構造.水大校研報,55,90-98 (2007)
- 4) 山元憲一, 半田岳志:アマオブネガイ目と盤足目の中 腸腺細管の構造.水大校研報, 59, 187-226 (2011)
- 9)山元憲一,半田岳志,近藤昌和:アカニシの中腸腺と
  唾液腺の構造.水大校研報, 55, 100-113 (2007)
- 山元憲一,半田岳志:ブドウガイの中腸腺の構造.水 大校研報, 59, 19-26 (2010)
- 山元憲一,半田岳志:アメフラシの中腸腺の構造.水 大校研報, 59, 27-38 (2010)
- 12) 山元憲一,半田岳志:新腹足目,頭楯目,アメフラシ目, 裸鰓目および基眼目の中腸腺細管の構造.水大校研報,
   60,1-26 (2011)

- 13) 山元憲一, 半田岳志: サルボウガイの中腸腺の構造. 水大校研報, 58, 31-41 (2009)
- 14) 山元憲一, 半田岳志: ムラサキイガイの中腸腺の構造. 水大校研報, 57, 111-127 (2008)
- 山元憲一, 半田岳志, 近藤昌和: アコヤガイの中腸腺の構造. 水大校研報, 52, 31-43 (2004)
- 16) 山元憲一, 半田岳志: クロチョウガイの中腸腺の構造.
  水大校研報, 59, 39-52 (2010)
- 山元憲一,半田岳志:タイラギの中腸腺の構造.水大 校研報,57,43-56 (2008)
- 山元憲一, 半田岳志, 近藤昌和:マガキ中腸腺の鋳型 作成の試み.水大校研報, 51, 95-104 (2003)
- 19) 山元憲一, 半田岳志: ヒレシャコガイの中腸腺の構造. 水大校研報, 58, 135-157 (2009)
- 20) 山元憲一, 半田岳志:アゲマキガイの中腸腺の構造. 水大校研報, 57, 195-207 (2009)
- 山元憲一,半田岳志:マテガイの中腸腺の構造.水大 校研報,60,103-122 (2012)
- 22) 山元憲一, 半田岳志: アサリの中腸腺の構造. 水大校

研報, 58, 113-133 (2009)

- 23) 山元憲一, 半田岳志: ハマグリの中腸腺の構造. 水大 校研報, 57, 209-218 (2009)
- 24)波部忠重,浜谷 巌,奥谷喬司:分類.波部忠重,奥谷 喬司,西脇三郎(編),軟体動物概説(上巻).サイエン ティスト社,東京, 3-134 (1994)
- 25) 首藤次男:系統と進化.波部忠重,奥谷喬司,西脇三郎 (編),軟体動物概説(上巻).サイエンティスト社,東 京,217-269(1994)
- 26)奥谷喬司:日本近海産貝類図鑑.奥谷喬司(編).東海 大学出版会(2000)
- 27) Namba K, Kobayashi M, Aida S, Uematsu K, Yoshida M, Kondo K and Miyata Y: Persistent relaxation of the adductor muscle of oyster *Crassostrea gigas* induced by magnesium ion. *Fish Sci*, 61, 241-244 (1995)
- 28) Bell T A and Lightner D V: A handbook of normal penaeid shrimp histology. World Aquaculture Society, USA, 2 (1988)

Short forms used in the figures				
AR	A-region of the duct	導管のA区域		
BR	B-region of the duct	導管のB区域		
CL	cilium	繊毛		
СТ	ctenidium	鰓		
DC	digestive cell	消化細胞		
DS	darkly staining cell	暗細胞		
DT	duct	導管		
DD	digestive diverticula	中腸腺		
FC	flagellated cell	繊毛細胞		
IN	intestine	腸		
JD	junction of the duct with a tubule	導管と中腸腺細管の接合部		
МС	mucous cell	粘液細胞		
OS	oesophagus	食道		
RB	red blood cell	赤血球		
ST	stomach	胃		
Т	tubule	中腸腺細管		
VL	villus	絨毛		



Fig. 1. Barbatia (Savignyarca) virescenss (PTERIOMORPHIA, Filibranchia, Arcoida, Arcidae). A, tubule and duct; B, tubule; C, duct. Azan staining. Bars in A and B =  $100 \,\mu$ m, and bar in C =  $10 \,\mu$ m.



Fig. 2. Scapharca broughtonii (PTERIOMORPHIA, Filibranchia, Arcoida, Arcidae). A, stomach and digestive diverticula; B and E, tubule and duct; C, D and G, tubule; F, duct. Azan staining. Bar in A = 1 mm, bars in B-D =  $100 \mu$ m, and bars in E-G =  $10 \mu$ m.



Fig. 3. S. kagoshimensis (PTERIOMORPHIA, Filibranchia, Arcoida, Arcidae). A and C, tubule and duct; B, duct. Azan staining. Bars =  $10 \,\mu$ m.



**Fig. 4.** *Tegillarca granosa* (PTERIOMORPHIA, Filibranchia, Arcoida, Arcidae). A, stomach and digestive diverticula; B-D, tubule and duct; E, duct. Azan staining. Bar in A = 1 mm, bars in B-D =  $100 \,\mu$ m, and bar in E =  $10 \,\mu$ m.



**Fig. 5.** *Mytilus galloprovincialis* (PTERIOMORPHIA, Isofilibranchia, Mytiloida, Mytiloidae). A and B, tubule and duct; C, tubule; D, duct. Azan staining. Bar in  $A-C = 100 \,\mu$ m, and bar in  $D = 10 \,\mu$ m.



**Fig. 6.** Septifer virgatus (PTERIOMORPHIA, Isofilibranchia, Mytiloida, Mytiloidae). A-C, tubule and duct; D, duct. Azan staining. Bars in A-C =  $100 \,\mu$ m, and bar in D =  $10 \,\mu$ m.



Fig. 7. *Modiolus nipponicus* (PTERIOMORPHIA, Isofilibranchia, Mytiloida, Mytiloidae). A and B, tubule and duct; C, duct. Azan staining. Bars in A and B=  $100 \,\mu$ m, and bar in C =  $10 \,\mu$ m.



Fig. 8. *Musculista senhousia* (PTERIOMORPHIA, Isofilibranchia, Mytiloida, Mytiloidae). A, stomach and digestive diverticula; B-D, tubule and duct. Azan staining. Bar in A = 1 mm, bars in B-D =  $100 \,\mu$ m.



Fig. 9. *Pinctada fucata martensii* (PTERIOMORPHIA, Pseudolamellibranchia, Pterioida, Pterioida, Pteriidae). A and B, tubule and duct. Azan staining. Bars =  $10 \, \mu m$ 



Fig. 10. *P. margaritifera* (PTERIOMORPHIA, Pseudolamellibranchia, Pterioida, Pterioida, Pteriidae). A and B, tubule and duct. Azan staining. Bars =  $100 \,\mu$ m.



Fig. 11. Atrina (Servatrina) lischkeana (PTERIOMORPHIA, Pseudolamellibranchia, Pterioida, Pinnidae). A and B, tubule and duct. Azan staining. Bars = 100 μm.



Fig. 12. Chlamys (Azumapecten) farreri nipponensis (PTERIOMORPHIA, Pseudolamellibranchia, Ostreoida, Pectinidae). A-C, tubule and duct; D, duc; E, tubule. Arrows indicate the digestive cell phagocytosed the suspended matter. Azan staining. Bars in  $A-C = 100 \,\mu$ m, and bars in D and  $E = 10 \,\mu$ m.



Fig. 13. *Patinopecten yessonsis* (PTERIOMORPHIA, Pseudolamellibranchia, Ostreoida, Pectinidae). A, B and D, tubule and duct; C, tubule. Azan staining. Bars in  $A-D = 100 \,\mu$ m.



Fig. 14. Crassostrea gigas (PTERIOMORPHIA, Pseudolamellibranchia, Ostreoida, Ostreoida). A and B, tubule and duct. Azan staining. Bars in A and  $B = 10 \,\mu m$ 



Fig. 15. *C. nippona* (PTERIOMORPHIA, Pseudolamellibranchia, Ostreoida, Ostreidae). A and B, tubule and duct; C, duct; D, tubule. Azan staining. Bars in A and  $B = 100 \,\mu$ m, bars in C and  $D = 10 \,\mu$ m.



Fig. 16. Saccostrea kegaki (PTERIOMORPHIA, Pseudolamellibranchia, Ostreoida, Ostreidae). A and B, tubule and duct; C, duct. Azan staining. Bars in  $A-C = 100 \,\mu$ m.



**Fig. 17.** Anodonta (Sinanodonta) woodiana (PLAEOHETERODONTA, Palaeolamellibranchia, Unioida, Unionidae). A and B, tubule and duct; C, tubule. Azan staining. Bars in A–C = 100 μm.



Fig. 18. Cardita leana (HETERODONTA, Eulamellibranchia, Veneroida, Carditidae). A and B, tubule and duct; C, duct; D and E, tubule. Arrows indicate the digestive cell phagocytosed the suspended matter. Azan staining. Bars in A and B = 100 μm, bars in C-E = 10 μm.



Fig. 19. *Mactra chinensis* (HETERODONTA, Eulamellibranchia, Veneroida, Tridacnidae). A and C, tubule and duct; B, tubule. Azan staining. Bars in A and C =  $100 \,\mu$ m, bar in B =  $10 \,\mu$ m.

![](_page_25_Figure_1.jpeg)

Fig. 20. Pseudocardium sachalinense (HETERODONTA, Eulamellibranchia, Veneroida, Tridacnidae). A and B, tubule and duct. Azan staining. Bars in A and  $B = 100 \,\mu m$ .

![](_page_26_Figure_2.jpeg)

Fig. 21. Atactodea striata (HETERODONTA, Eulamellibranchia, Veneroida, Mesodesmatidae). A-C, tubule and duct; D, tubule. Azan staining. Bars in A-C =  $100 \,\mu$ m, bar in D =  $10 \,\mu$ m.

![](_page_27_Figure_1.jpeg)

Fig. 22. Latona cuneata (HETERODONTA, Eulamellibranchia, Veneroida, Donacidae). A and B, tubule and duct. Arrows indicate the digestive cell phagocytosed the suspended matter. Azan staining. Bars in A and  $B = 100 \,\mu m$ .

![](_page_28_Figure_1.jpeg)

Fig. 23. Megangulus venulosa (HETERODONTA, Eulamellibranchia, Veneroida, Tellinidae). A and B, tubule and duct; C, duct; D, tubule. Arrows indicate the digestive cell phagocytosed the suspended matter. Azan staining. Bars in A-D = 100 μm.

![](_page_29_Figure_1.jpeg)

**Fig. 24.** Sinonovacula contricta (HETERODONTA, Eulamellibranchia, Veneroida, Pharellidae). A-C, tubule and duct; D, duct; E, tubule. Azan staining. Bars in  $A-C = 100 \,\mu$ m, bars in D and  $E = 10 \,\mu$ m.

![](_page_30_Figure_1.jpeg)

**Fig. 25.** *Solen strictus* (HETERODONTA, Eulamellibranchia, Veneroida, Solenidae). A and B, tubule and duct; C, duct; D, tubule. Azan staining. Bars in A-D = 100 μm.

![](_page_31_Figure_1.jpeg)

Fig. 26. Protothaca jedoensis (HETERODONTA, Eulamellibranchia, Veneroida, Veneridae). A-C, tubule and duct. Arrows indicate the digestive cell phagocytosed the suspended matter. Azan staining. Bars in  $A-C = 100 \,\mu$ m.

![](_page_32_Figure_1.jpeg)

Fig. 27. Ruditapes philippinarum (HETERODONTA, Eulamellibranchia, Veneroida, Veneridae). A and B, tubule and duct. Azan staining. Bars in A and  $B = 100 \,\mu$ m.

![](_page_33_Figure_1.jpeg)

Fig. 28. Gomphina semicancellata (HETERODONTA, Eulamellibranchia, Veneroida, Veneroida). A and B, tubule and duct; C, duct; D, tubule. Azan staining. Bar in  $A = 100 \,\mu$ m, bars in  $B-D = 10 \,\mu$ m.

![](_page_34_Figure_1.jpeg)

Fig. 29. Meretrix lusoria (HETERODONTA, Eulamellibranchia, Veneroida, Veneroidae). A-D, tubule and duct. Azan staining. Bars in A-D =  $10 \mu m$ .

![](_page_35_Figure_1.jpeg)

Fig. 30. Cyclina sinensis (HETERODONTA, Eulamellibranchia, Veneroida, Veneridae). A and B, tubule and duct; C, duct; D, tubule. Azan staining. Bars in A and  $B = 100 \,\mu$ m, bars in C and  $D = 10 \,\mu$ m.