

УДК 594.124:591.3(262.5)

МЕЙОЗ, ЭМБРИОНАЛЬНОЕ И ЛИЧИНОЧНОЕ РАЗВИТИЕ *ANADARA INAEQUIVALVIS* (BIVALVIA, ARCIDAE) ИЗ ЧЁРНОГО МОРЯ

А. В. Пиркова

Институт биологии южных морей им. А. О. Ковалевского НАН Украины,
пр. Нахимова, 2, Севастополь, 99011 Украина
E-mail: maricultura@mail.ru

Получено 5 мая 2011

Принято 10 ноября 2011

Мейоз, эмбриональное и личиночное развитие *Anadara inaequivivalvis* (Bivalvia, Arcidae) из Чёрного моря.
Пиркова А. В. — Рассмотрено развитие двустворчатого моллюска анадары, *Anadara inaequivivalvis* (Bruguière, 1789), недавнего вселенца в Чёрное море. Вымет яйцеклеток диаметром $52,5 \pm 1,67$ мкм происходил на стадии диакинеза профазы мейоза, а оплодотворение — на стадии метафазы I. На метафазной пластиинке — 18 бивалентов длиной 2,3–11,2 мкм. Установлена продолжительность стадий мейоза, эмбрионального и личиночного развития при температуре воды 25 °C. Представлены микрофотографии личинки на стадии велигера, структуры раковины и замка, даны промеры личинок, описано строение провинкуляма.

Ключевые слова: Bivalvia, Arcidae, *Anadara inaequivivalvis*, мейоз, эмбриональное развитие, велигер, провинкульум, Чёрное море.

Meiosis, Embryonic, and Larval Development of *Anadara inaequivivalvis* (Bivalvia, Arcidae) Taken from the Black Sea. Pirkova A. V. — Development of *Anadara inaequivivalvis* (Bruguière, 1789) mussel, a colonizer in the Black Sea, is studied. The ova 52.5 ± 1.67 μm were laid at the stage of diakinesis of meiosis prophase, and fertilized at the stage of metaphase I. The duration of meiosis stage, embryonic and larvae development at 25 °C is established, while scrutinizing a metaphase plate of 18 bivalents, measures 2.3–11.2 μm . Microphotos of early veliger, the structure of shell and lock are presented, larvae measurements are given, and the structure of provinculum is described.

Key words: Bivalvia, Arcidae, *Anadara inaequivivalvis*, meiosis, embryonic development, veliger, provinculum, the Black Sea.

Введение

Двустворчатый моллюск *Anadara inaequivivalvis* (Bruguière, 1789) — недавний вселенец в Чёрное море. За короткое время моллюск распространился в западной части моря (Золотарёв и др., 1987), у побережья Кавказа (Киселева, 1992) и у крымских берегов (Ревков и др., 2002). К настоящему времени *A. inaequivivalvis* обитает в Чёрном море на различных грунтах на глубине до 20 м, а также заселяет почти все участки Азовского моря (Анистратенко, Халиман, 2006). Вид эвритеческий и эвригалический (Zenetos et al., 2003); выдерживает экстремальные кислородные условия, благодаря герметически закрывающимся створкам и наличию гемоглобина в эритроцитах (Furuta et al., 1977).

Известны параметры роста, возрастной состав и репродуктивный период поселений анадары на шельфе северо-восточной части моря и северокавказского побережья (Sahin, 1999; Чикина и др., 2003). Нерест моллюсков происходил в конце августа — начале сентября при температуре воды выше 20 °C (Чикина и др., 2003). Личинки анадары встречались в планктоне с августа по декабрь, с пиком численности в октябре месяце (Казанкова, 2002). Представлено схематическое изображение великонхи и её провинкуляма (Казанкова, 2002). Однако описание мейоза, эмбрионального и раннего личиночного развития *A. inaequivivalvis* в литературе отсутствует.

Материал и методы

A. inaequivivalvis собирали в садках с гигантскими устрицами, подвешенными на мидийно-устричной ферме в бухте Карантинная (г. Севастополь) на глубине 3–5 м. В качестве производителей были

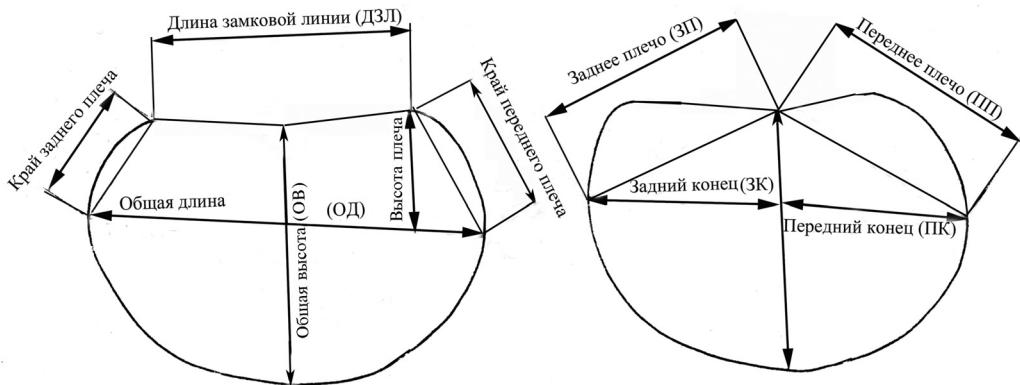


Рис. 1. Измерение продольных профилей у велигеров двустворчатых моллюсков (по: Redfern et al., 1986).
Fig. 1. Measuring grade profile in veliger bivalve larva (after Redfern et al., 1986).

отобраны 20 половозрелых особей с длиной раковины 19,2–30,4 мм. В августе 2008 г. их нерест стимулировали 0,003 %-ным раствором серотонина [$C_{14}H_{19}N_5O_2 \cdot H_2SO_4$] при температуре воды 25 °C (Найденко, Вараксин, 1987; Пиркова, Ладигина, 2006).

Мейоз изучали на временных давленых препаратах неоплодотворённых и оплодотворённых яйцеклеток. Материал фиксировали в этанол-уксусном фиксаторе (3 : 1). Препараторы окрашивали 2 %-ным ацетоорсенином при температуре 37 °C в течение часа и ещё 30 мин. — при 22 °C (Пиркова, 2006). Просматривали по 100 объектов из каждой фиксации при увеличении 400 и 1000 с помощью микроскопа МИКМЕД-6. Стадии развития фотографировали фотокамерой Sony Lens/Optical 3x.

Эмбриональное и раннее личиночное развитие *A. inaequivalvis* проходило в фильтрованной морской воде с постоянной аэрацией при температуре 25,0 °C и плотности посадки 50 тыс. оплодотворенных яйцеклеток (эмбрионов и личинок) на литр. Их промеры проводили с помощью окуляр-микрометра. Личинок предварительно обездвиживали в парах формальдегида или фиксировали в 4 %-ном растворе формалина на морской воде.

Микроструктуру раковины и детали строения замкового края велигеров изучали с помощью сканирующего электронного микроскопа JSM-6060 LA в Центре общего пользования электронными микроскопами НАН Украины (Киев). Препараторы готовили согласно методике (Chanley, Dinamani, 1980). Створки очищали от мягких тканей, погружая личинок на несколько секунд в 5 %-ный раствор гипохлорита натрия (NaOCl), затем промывали в дистиллированной воде с добавлением капли аммония для нейтрализации NaOCl.

Строение замка хорошо видно при осмотре створок с внутренней стороны. Если передние концы ориентировать направо, а задние — налево, тогда нижняя будет левая створка, а верхняя — правая. По системе индексации зубов замка, разработанной О. А. Скарлато и Я. И. Старобогатовым (1986), зубы правой створки нумеруются нечетными арабскими цифрами, а левой створки — четными, с тем чтобы при сомкнутых створках номера зубов образовывали последовательный ряд. К номерам передних зубов добавляется буква «а», к номерам задних — «р». Кардинальные зубы отмечаются добавлением буквы «с», латеральные — «l».

Терминология для описания промеров раковин велигеров основана на работе П. Редферна (Redfern et al., 1986) (рис. 1); описание структуры замкового края личинок — на терминологии З. К. Захваткиной (1972).

Результаты и обсуждение

При стимуляции нереста половозрелых особей анадары вымет половых продуктов происходил в морскую воду из двух гонодуктов, открывающихся на уровне третьего гребня заднего края раковины. Яйцеклетки розового цвета диаметром $52,5 \pm 1,67$ мкм находились на стадии диакинеза профазы мейоза. На прижизненных препаратах яйцеклеток в световом микроскопе четко просматривалось ядро, оптическая плотность которого меньше, чем цитоплазмы. Ядерная оболочка яйцеклеток, попавших в морскую воду, растворялась и хромосомы переходили в стадию метафазы I. В этой стадии они оставались до момента оплодотворения, т. е. блокировка процессов мейоза происходила на метафазе I. На метафазной пластинке анадары насчитывается 18 бивалентов размерами 2,3–11,2 мкм (рис. 2). В пробах, зафиксированных через 10 мин. после оплодотворения, обнаружены яйце-

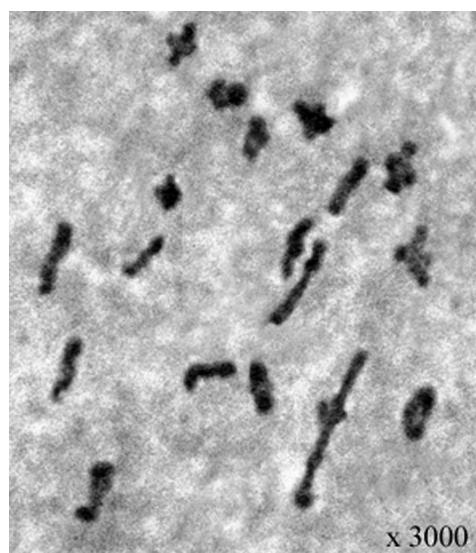


Рис. 2. Метафаза I в неоплодотворенной яйцеклетке анадары *A. inaequivalvis*: видны 18 бивалентов (x3000).
Fig. 2. Metaphase I in the unfertilized ovum of *A. inaequivalvis*: 18 bivalents can be seen (x3000).

клетки, хромосомы которых находились в стадии анафазы I. На 15-й мин. была отмечена максимальная их встречаемость (76,4 %), а на 20-й мин. — максимальная встречаемость на стадии анафазы II (67,1 %). Продолжительность I и II мейотических делений, определенная от момента оплодотворения до появления в пробах телофазы I и телофазы II, составила соответственно 15 и 25 мин., а определенная по максимальной встречаемости указанных стадий, 25 и 40 мин.

Процесс кариогамии произошёл на 45-й мин., а уже через 10 мин. наблюдали два бластомера и формирование первой полярной лопасти. Синхронность первого митотического деления достигала 90 %. На 60-й мин. было отмечено второе митотическое деление (4 бластомера), а через 15 мин. — третье (8 бластомеров). Развитие личиночной стадии — трохофоры — завершилось через 6 ч 15 мин. после оплодотворения, а на 10-м часу отмечена стадия стерробластулы, отличительной морфологической чертой которой является наличие длинных ресничек теменного сultанчика (Малахов, Медведева, 1991) и характерные плавательные движения: прямо вперёд и вокруг оси по часовой стрелке. На этой стадии у личинок двустворчатых моллюсков происходит закладка органов, характерных для велигера, в том числе закладка раковинной железы (Малахов, Медведева, 1991). Через 19 ч после оплодотворения на спинной стороне личинок наблюдали растущую раковину в виде двупастной пластинки, а по истечении 4 ч 30 мин. — все личинки перешли в стадию велигера.

В развитии раковины раннего велигера (продиссоконха) выделяют две стадии (Waller, 1981): продиссоконх I и продиссоконх II. Продиссоконх покрыт периостракумом, который в центральной зоне образует микровздутия и складки (рис. 3, а). У личинок двустворчатых моллюсков участок раковины вокруг замка — продиссоконх I — синтезирован раковинной железой стерробластулы и состоит из органического вещества — конхиолина с вкраплениями арагонита (Малахов, Медведева, 1991). На рисунке 3, б представлена микроструктура раковины велигера *A. inaequivalvis*, где продиссоконх I и продиссоконх II разделены отчётливой волнистой линией, образованной плотно упакованными гранулами. Раковина продиссоконха I состоит из круглых гранул (до 0,25 мкм в диаметре); продиссоконха II — из гранул овальной или неправильно вытянутой формы диаметром более

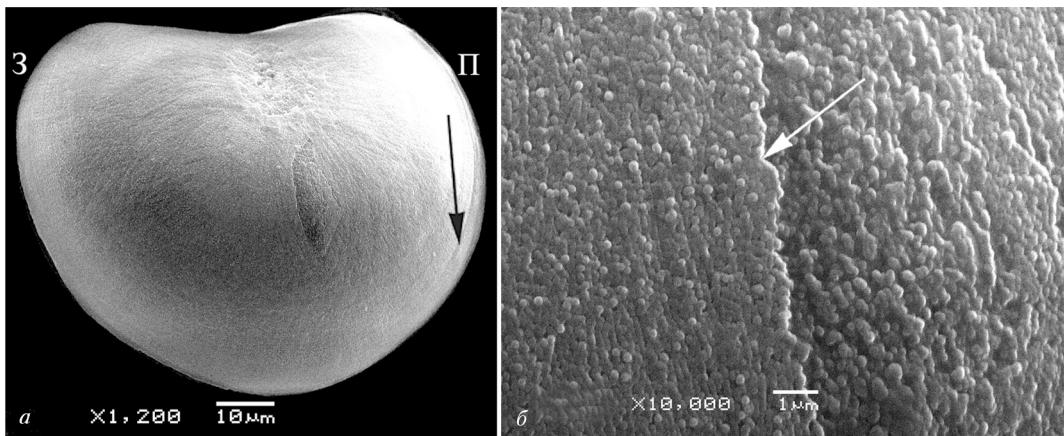


Рис. 3. *A. inaequivalvis*: а — ранний велигер, возраст 2 суток: П — передний, 3 — задний край раковины (х1200); б — микроструктура раковины велигера; стрелкой показана линия, разделяющая продиссоконх I и продиссоконх II (х10000).

Fig. 3. *A. inaequivalvis*: а — An early veliger, aged 2 days: П and 3 — the front and the back shell edges (x1200); б — veliger shell microstructure: the arrow shows the line differentiating prodissoconh I and prodissoconh II (x10000).

0,5 мкм. Продиссоконх II формируется эпителием мантийной складки велигера (Waller, 1981).

Длина раковины личинки на стадии велигера (возраст 2 сут) составила $82,6 \pm 3,64$ мкм; высота раковины $63,2 \pm 3,78$ мкм; отношение высоты к длине 0,77. В отличие от прямозамковых велигеров других видов двустворчатых моллюсков (Захваткина, 1972), линия замкового края раннего велигера анадары ломаная, с углом 166° , расположенным ближе к переднему краю (рис. 3, а). Длина замковой линии около 59 мкм, что составляет 71,4 % длины раковины. Передний край более округлый, поэтому край переднего плеча на 11,2 мкм больше заднего: соответственно 34,0 и 22,8 мкм. Длина переднего и заднего концов раковины соответственно 40,0 и 42,6 мкм; длина переднего и заднего плеча — 49,2 и 43,9 мкм. Высота плеча раковины 27,6 мкм, что на 55 мкм меньше длины личинки.

Важным систематическим признаком личинок двустворчатых моллюсков является строение первичного замка — провинкулюма (Захваткина, 1972). Замок правой и левой створок велигера *A. inaequivalvis* состоит из 5 зубов (рис. 4). Схематически формулу замка провинкулюма велигера анадары можно записать в следующем виде:

$$\begin{array}{cccccc} 9\text{pl} & 7\text{pc} & 5\text{ac} & 3\text{ac} & 1\text{al} \\ 10\text{pl} & 8\text{pc} & 6\text{pc} & 4\text{ac} & 2\text{al} \end{array}$$

На переднем крае правой створки — три зуба (1, 3, 5), разделенные двумя выемками (рис. 4). Форма 1-го и 5-го зубов трапециевидная с максимальной шириной 5,4 и 2,8 мкм, третьего — прямоугольная (ширина 4,6 мкм). В заднем крае провинкулюма расположены два прямоугольных зуба: 7-й и 9-й, причем седьмой шире, чем девятый в 2,5 раза (4,8 и 1,9 мкм соответственно). Между собой они разделены выемкой; выемкой также отделён 7-й зуб от серединной линии, а 9-й — от заднего края раковины. Длина серединной линии замка составляет 22,7 мкм, ширина — от 1,3 мкм (в центре) до 2,6 мкм (по краям). Строение провинкулюма левой створки комплементарно правой, т. е. каждому зубу (выступу) на правой створке соответствует выемка на левой створке аналогичная по размеру и форме.

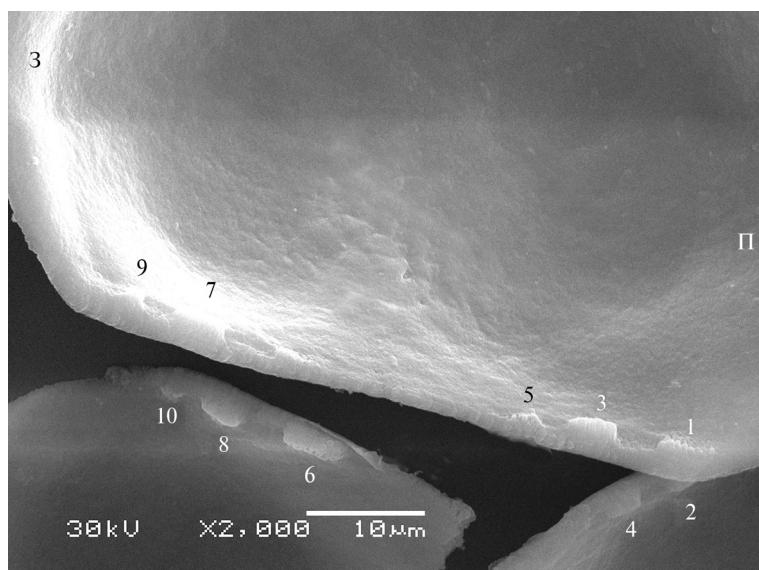


Рис. 4. Строение провинкулюма велигера *A. inaequivalvis*: верхняя — правая, нижняя — левая створки: 1–10 номера зубов замкового края; П — передний, З — задний край раковины (x2000).

Fig. 4. The structure of a veliger *A. inaequivalvis*'s provinkulum: the upper — right, the low — left valves: 1–10 are the numbers of the lock edge teeth; П and З — the front and the back shell edge (x2000).

По всей площади смыкания замковых линий на правой и левой створках видна поперечная исчерченность (рис. 4). Зубы провинкулюма на боковых поверхностях также имеют характерные бороздки, напоминающие миниатюрные зубы взрослых моллюсков семейства Arcidae.

Выводы

Двусторчатый моллюск *A. inaequivalvis* с недавних пор — важный компонент экосистемы Чёрного моря и перспективный объект для марикультуры. Репродуктивные адаптации: наружное оплодотворение и наличие в развитии планктонной личиночной стадии — обеспечивают расширенное воспроизводство вида. Оплодотворение яйцеклеток размерами 52,5 мкм происходит на стадии метафазы первого мейотического деления. На метафазной пластинке — 18 бивалентов. Максимальная встречаемость анафазы I отмечена на 15-й мин. после оплодотворения. При температуре воды 25 °С процессы мейоза продолжались в течение 40 мин. Развитие личиночной стадии — трохофоры — завершилось через 6 ч 15 мин., стерробластулы — через 10 ч, велигера — через 23 ч 30 мин. Велигеры анадары отличаются от личинок других видов двусторчатых моллюсков характерными морфометрическими признаками: изогнутой линией замкового края, величиной отношения высоты к длине раковины равной 0,77 и строением провинкулюма, состоящего из 5 зубов на правой и левой створках. Данные о продолжительности стадий мейоза, эмбрионального и личиночного развития могут послужить для разработки биотехники её выращивания и генетического улучшения.

Благодарю Ольгу Андреевну Акимову, заведующую библиотекой Института биологии южных морей НАН Украины, за помощь в поиске литературных источников.

Анистратенко В. В., Халиман И. А. Двусторчатый моллюск *Anadara inaequivalvis* (Bivalvia, Arcidae) в северной части Азовского моря: завершение колонизации Азово-Черноморского бассейна // Вестн. зоологии. — 2006. — 40, № 6. — С. 505–511.

Захваткина К. А. Личинки двусторчатых моллюсков — Bivalvia // Определитель фауны Чёрного и Азовского морей. — Киев : Наук. думка, 1972. — Т. 3. — С. 250–271.

- Золотарёв В. Н., Золотарёв П. Н. Двустворчатый моллюск *Cunearca cornea* — новый элемент фауны Чёрного моря // Докл. АН СССР. — 1987. — **297**, № 2. — С. 501–503.
- Казанкова И. И. Сезонная динамика личинок двустворок и их вертикальное распределение в прибрежном планктоне внешнего рейда Севастопольской бухты (Чёрное море) // Экология моря. — 2002. — Вып. 61. — С. 59–63.
- Киселева М. И. Сравнительная характеристика донных сообществ у побережья Кавказа // Многолетние изменения зообентоса Чёрного моря / Отв. ред. В. Е. Заика. — Киев : Наук. думка, 1992. — С. 84–99.
- Малахов В. В., Медведева Л. А. Эмбриональное развитие двустворчатых моллюсков в норме и при воздействии тяжелых металлов. — М. : Наука, 1991. — 132 с.
- Найденко Т. Х., Вараксин А. А. Стимуляция нереста у моллюсков и оценка жизнеспособности эмбрионов и личинок // Моллюски. Результаты и перспективы их исследования : Восьмое всесоюз. совещ. по изучению моллюсков (Ленинград, апр. 1987 г.). — Л., 1987. — С. 349–351.
- Пиркова Г. В., Ладигіна Л. В. / Пат. 76680 UA, МПК A01K 61/00. Спосіб вирощування гіантської устриці *Crassostrea gigas* у Чорному морі / Заявник Інститут біології південних морів ім. О. О. Ковалевського НАН України (UA). — № а 2005 07328, Заявл. 22.07.2005; Опубл. 15.08.2006 Бюл. № 82011 г.
- Пиркова А. В. Гаметогенез и мейоз у устрицы *Crassostrea gigas* (Th.) // Еколо-функціональні та фундаментальні аспекти дослідження молюсків, їх роль у біоіндикації стану навколишнього середовища. — Житомир, 2006. — Вип. 2. — С. 227–230.
- Ревков Н. К., Болтачёва Н. А., Николаенко Т. В., Колесникова Е. А. Биоразнообразие зообентоса рыхлых грунтов Крымского побережья Чёрного моря // Океанология. — 2002. — **42**, № 4. — С. 561–571.
- Скарлато О. А., Старобогатов Я. И. Опыт новой системы индексации зубов замка двустворчатых моллюсков // Тр. Зоол. ин-та АН СССР. — 1986. — **148**. — С. 33–38.
- Чикина М. В., Колючкина Г. А., Кучерук Н. В. Аспекты биологии размножения *Scapharca inaequivalvis* (Bruguier) (Bivalvia, Arcidae) в Чёрном море // Экология моря. — 2003. — Вып. 64. — С. 72–77.
- Chanley P., Dinamani P. Comparative descriptions of some oyster larvae from New Zealand and Chile, and a description of a new genus of oyster, *Tiostrea* // New Zealand J. Marine & Freshwater Research. — 1980. — **14**, N 2. — P. 103–120.
- Furuta H., One M., Kajita A. Structure of Hemoglobins from Erythrocytes of the Blood Clam, *Anadara* // J. Biochem. — 1977. — **82**, N 6. — P. 1723–1730.
- Redfearn P., Chanley P., Chanley M. Larval shell development of four species of New Zealand mussels: (Bivalvia, Mytilacea) // New Zealand J. Marine & Freshwater Research. — 1986. — **20**. — P. 157–172.
- Sahin C. A. Study on the Population Structure and Gonadal Development of *Anadara cornea* (Reev., 1844) in the Eastern Black Sea. (Ph. D. Thesis, Graduate School of Natural and Applied Sciences, Karadeniz Technical University — 1999). — Trabzon (Turkish), 1999. — P. 102.
- Waller T. R. Functional morphology and development of veliger larvae of the European oyster, *Ostrea edulis* Linne // Smithsonian Contrib. Zool. — 1981. — N 328. — P. 1–70.
- Zenetas A., Gofas S., Russo G., Templado J. Ciesm Atlas of exotic species in the Mediterranean. — Monaco : CIESM, 2003. — 376 p.