

## СРАВНИТЕЛЬНАЯ ЧУВСТВИТЕЛЬНОСТЬ ВЕТВИСТОУСЫХ РАКООБРАЗНЫХ К БИХРОМАТУ КАЛИЯ

Приводятся данные о возможности введения в лабораторную культуру некоторых видов Cladocera (*Daphnia magna* Straus, 1820, *Moina macrocoda* Straus, 1820, *Scapholeberis mucronata* O.F. Muller, 1785, *Ceriodaphnia affinis* Lilljeborg, 1900, *Simocephalus vetulus* O.F. Muller, 1776). Для видов, введенных в культуру, получены основные токсикологические показатели по отношению к бихромату калия: LC<sub>0</sub>, LC<sub>50</sub> и LC<sub>100</sub>. Суточные ювенилы ракообразных более чувствительны к стандартному токсиканту, чем взрослые овариальные самки.

Во второй половине XX ст. в связи с необходимостью оценки токсичности природных и сточных вод, а также некоторых химических веществ во многих странах мира стали использовать биотестирование на *Daphnia magna* Straus. Впервые *D. magna* как индикатор токсичности воды была предложена в 1929 г. [2]. В СССР начало подобных исследований связано с работами Н.С. Строганова и его школы, Е.А. Веселова и Л.А. Лесникова. Позже последователями американской школы биотестирования была предложена *Ceriodaphnia affinis* Lilljeborg, и этот вид, наряду с *D. magna* и *D. pulex* (De Geer, 1778), был введен в руководства по биотестированию во многих странах мира.

В пресных водоемах северо-западного Причерноморья сем. Daphniidae представлено некоторыми массовыми видами. Например, в Дунае и придунайских водоемах встречаются *Ceriodaphnia quadrangula* O.F.Muller, 1785, *Moina microphthalma* Sars, 1903 и *M. macrocoda* Straus, 1820. Для дунайских плавней характерны *Scapholeberis mucronata* (O.F. Muller), *Simocephalus vetulus* O.F.Muller, 1776, *D. cucullata* Sars, 1862, *D. longispina* O.F.Muller, 1785 и некоторые другие [1].

Целью данного исследования являлось изучение пригодности массовых видов ветвистоусых ракообразных - аборигенных обитателей озер, временных водоемов, плавневых участков рек Причерноморья - для введения в культуру и использования в биотестировании, а также сравнение чувствительности видов, введенных в культуру, с классическими видами, традиционно используемыми для биотестирования.

**Материал и методы.** Культивирование объектов. Молодь *D. magna* была получена из покоящихся стадий (эфиопиумов), поставляемых в наборах для экспрессного биотестирования "TOXKIT" [4]. Культура *C. affinis* является собственностью коллекции тест-объектов Отдела проблем качества водной среды ОФ ИнБЮМ. *S. mucronata* и *S. vetulus* были собраны ситом из мелкочешуйчатого газа в придунайском оз. Ялпуг весной 2000 г. *M. macrocoda* получена из пробы планктона, взятой в реке Днестр весной 2001 г.

Введение в культуру *S. vetulus*, *M. macrocoda*, *C. affinis*, *S. mucronata* и *D. magna* было проведено по общей схеме. Одну партеногенетическую самку помещали в стакан с контрольной аквариумной водой, туда же ежедневно вносили корм: суспензию сухих пекарских дрожжей и смесь культур зеленых водорослей *Chlorella vulgaris* Beijer и *Scenedesmus quadricauda* (Tigr.) Breb. После получения потомства взрослых самок отсаживали, а молодь помещали в аквариумы объемом 1 л для создания генетически однородной монокультуры, происходящей от одной партеногенетической самки.

Для изучения продолжительности жизни, роста и сроков созревания ракообразных в лабораторных условиях ежедневно проводили наблюдения за их выживаемостью и продолжительностью жизни, приростом, сроками появления яиц в выводковых камерах самок, количеством молоди в первом и последующих поколениях. Размеры молоди и взрослых самок измеряли на микроскопе МБС-9 при помощи окуляр-микрометра.

Чувствительность к бихромату калия. Использован стандартный токсикант бихромат калия, который продолжительное время сохраняет первоначально внесенную концентрацию, стабилен в растворах и относится к классу сильнотоксичных веществ

[6]. Для эксперимента из исходного раствора (1 г/л) была приготовлена серия разведений от 1 до 10 мг/л.

В специальные планшеты с объемом камеры 10 мл в контроль и соответствующие концентрации токсиканта были помещены ювенисы, по одному в камеру. Эксперимент выполнялся в 10 повторностях. В первый час экспозиции наблюдения за животными велись непрерывно, с 2 до 12 ч – ежечасно, далее – через 24 ч экспозиции. Фиксировали нарушения фототаксиса, характера движения, остановки движения, отсутствие реакции на прикосновение и гибель. Наблюдения за животными в течение первых часов экспозиции позволили установить пороговые концентрации, вызывающие изменения в поведении и характере движения ракообразных, а также близкие к ним LC<sub>0</sub> или NOEC (no observed effect concentration) – концентрации, не вызывающие токсического эффекта.

Эксперименты проводили с мая по июль в стационарных условиях при температуре 24 - 28°C и освещенности 1000 - 1500 лк. Были определены токсикометрические показатели LC<sub>0</sub>, LC<sub>50</sub> и LC<sub>100</sub>. Медианные летальные концентрации (LC<sub>50</sub>) определяли методом графического анализа по [7]. Результаты экспериментов обработаны при помощи программы Statistica-99 (StatSoft, Ink.).

**Результаты и обсуждение.** Введение в культуру считается состоявшимся в случае, если от одной партеногенетической самки удается получить устойчиво развивающуюся лабораторную популяцию. В лабораторных условиях в культуре с невысокой плотностью посадки ракообразных, при постоянной температуре, освещенности, полноценном питании, ациклическая (без появления самцов в популяции) смена поколений партеногенетических самок может продолжаться длительное время [5]. Важным условием длительного ациклического культивирования партеногенетического поколения ветвистоусых ракообразных является создание оптимальных температурных и световых условий, режима кормления и рациона. Например, обогащение рациона *S. vetulus* процеженным детритом и присутствие в культиваторе ряски или листьев рогоза являлось необходимым условием успешного размножения самок, ведущих полуприкрепленный образ жизни. Регулярное удаление из аквариумов линочных карапаксов *D. magna*, обрастающих сидячими инфузориями и водорослями и поражающих, главным образом, взрослых самок, также создает лучшие условия культивирования.

В настоящее время получены удовлетворительные результаты лабораторного культивирования аборигенных видов - *S. vetulus*, *M. macrocara*, *S. mucronata* и продолжено культивирование *C. affinis* и *D. magna*. В лабораторных условиях для культивируемых видов не удалось проследить описанного в литературе явления «первого максимума» плодовитости [5]. У каждого из пяти поддерживаемых в культурах видов численность молоди в первом поколении всегда было ниже, чем в последующих (см. рис.).

Для *M. macrocara* стабильно высокая численность сохранялась в течение всей жизни. Для *C. affinis* наиболее высоким по численности было последнее поколение (F<sub>n</sub>), для остальных видов ракообразных в последних поколениях численность молоди снижалась по сравнению со средними значениями плодовитости со второго по предпоследнее поколение (F<sub>2</sub> – F<sub>n-1</sub>). Изучение плодовитости ракообразных, введенных в культуру, показало, что при равных условиях (объем сосуда, температура, освещенность, корм) наименьшая средняя плодовитость была у *S. mucronata* - в среднем 43 экз. в течение жизни самки (табл.1).

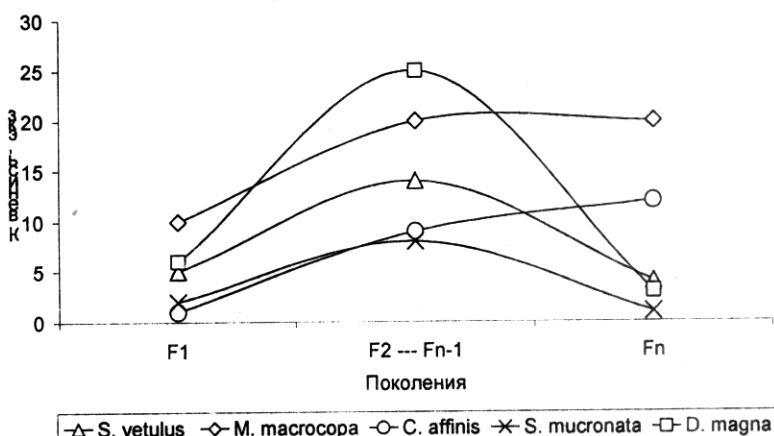
Наибольшая плодовитость при средней продолжительности жизни 20 сут. отмечена у *M. macrocara*, что объясняется быстрым наступлением половой зрелости раков, ежедневным появлением молоди и высокой численностью ювенисов в каждом помете. Наиболее короткоживущей в лабораторных условиях оказалась *C. affinis*, для которой можно с уверенностью сказать, что в зимних культурах при 18 - 20°C этот вид ветвистоусых развивается лучше и продолжительность его жизни в культурах зимой повышается.

Таким образом, видно, что из пяти объектов, введенных в культуры, наиболее быстро можно получить несколько сотен синхронно родившихся ювенисов *M. macrocara*. Этот вид ракообразных легко переносит высокую плотность культуры (до

1000 экз./л), чего нельзя сказать о *D. magna*, у которой при плотности посадки более 50 - 70 экз./л плодовитость самок снижается. По [5], число яиц у *D. magna* в летние месяцы

**Таблица 1. Средние значения морфометрических показателей, продолжительности жизни и плодовитости для ветвистоусых ракообразных в лабораторных условиях**  
**Table 1. Average value of morphometrical indexes, lifetime and fecundity for Cladocera in laboratory conditions**

Тест-объект	Диапазон размеров овариальных самок, мм	Размеры ювенисов, мм	Продолжительность жизни, сут	Продолжительность репродуктивного возраста, сут	Кол-во поколений в течение жизни	Кол-во молоди у самки
<i>Daphnia magna</i>	5,0 - 6,0	0,8	25	20	4,5	134
<i>Ceriodaphnia affinis</i>	0,7 - 1,0	0,3	16	11	3,5	58
<i>Simocephalus vetulus</i>	2,5 - 3,0	0,6	35	27	5,5	93
<i>Moina macrocopa</i>	1,0 - 1,2	0,5	22	20	20,0	430
<i>Scapholeberis mucronata</i>	0,8 - 1,2	0,5	30	20	5,0	43



**Рисунок. Изменения средней плодовитости партеногенетических самок ветвистоусых ракообразных в течение репродуктивного возраста в условиях лабораторного культивирования**  
**Figure. The fecundity changes of parthenogenetic females of Cladocera during reproductive age in laboratory conditions**

может достигать 42 экз., при 15 выметах в течение жизни. Достигается высокая плодовитость этого вида (более 1000 потомков) за счет полноценного рациона и при значительных объемах сосудов-культиваторов. В наших экспериментах таких высоких значений плодовитости добиться не удалось, по-видимому, из-за недостаточного объема культиватора и неполного рациона. Проведение в будущем исследований по изучению сезонной динамики плодовитости ракообразных в культуре позволит выяснить оптимальные световые и температурные условия культивирования введенных в культуру дафний и прогнозировать вероятные возможности прироста лабораторных популяций в различные сезоны года.

Для получения данных о сравнительной чувствительности объектов культивирования была выполнена серия экспериментов по выживаемости организмов в растворах бихромата калия. Условиями эксперимента было задано использование потомства от одной самки в третьем-четвертом поколении (без учета возраста лабораторной микропопуляции). Это позволило получить достаточное количество одновозрастного и генетически однородного материала, мало отличающегося по чувствительности к токсиканту в

пределах каждой концентрации. Следует отметить, что чем большее число партеногенетических поколений пройдено популяцией, тем более чутко популяция реагирует на отрицательные значения факторов среды. В природе в стареющей популяции при неблагоприятных условиях появляются самцы и образуются зимовальные яйца эфипиумы. В «остром» лабораторном эксперименте такое развитие событий исключено, однако изменение чувствительности тест-объектов в зависимости от возраста исходной микропопуляции нуждается в дополнительных исследованиях.

Отмечены некоторые отличия в чувствительности у различных видов ветвистоусых, а также у животных одного вида, но различного возраста (табл. 2). Этот факт является одним из общеизвестных закономерностей в токсикологии и остается справедливым как по отношению к экспериментальным животным, так и для человека [3].

Таблица 2. Токсикометрические показатели влияния бихромата калия на ювенисы (I) и овариальных самок (II) ветвистоусых ракообразных

Table 1. The toxicolometrical indexes of influence of potassium dichromate on 24 hours' juvenile organisms (I) and adult females (II) of Cladocera

Тест-объект	Возраст микро-популяции, мес	Пороговая конц-ция, мг/л		$LC_0^{-24}$ , мг/л		$LC_{50}^{-24}$ , мг/л		$LC_{100}^{-24}$ , мг/л	
		I	II	I	II	I	II	I	II
<i>Daphnia magna</i>	6	2,0	3,0	1,0	3,0	3,3	5,5	8,0	10,0
<i>Ceriodaphnia affinis</i>	>60	2,0	1,0	1,0	1,0	2,7	2,9	5,0	6,0
<i>Simoccephalus vetulus</i>	12	2,0	4,0	2,0	3,0	2,5	4,8	5,0	7,0
<i>Moina macrocopa</i>	2	1,0	2,0	1,0	1,0	1,4	2,6	3,0	5,0
<i>Scapholeberis mucronata</i>	12	2,0	3,0	2,0	2,0	3,0	4,5	6,0	8,0

Пороговые концентрации в «остром» эксперименте для некоторых представителей дафниид не отличались от величины  $LC_0^{-24}$  и это понятно, т.к. в непродолжительном эксперименте до наступления гибели организма отклик на токсическое воздействие заключается в изменении поведения или подвижности.

Максимальная недействующая концентрация ( $LC_0^{-24}$ ) в 24-часовом эксперименте для ювениальных стадий *S. vetulus* и *D. magna* ниже, чем для овариальных самок. Для всех ракообразных абсолютно летальная концентрация бихромата калия ( $LC_{100}^{-24}$ ) для взрослых самок выше, чем для ювенисов.

Полученная расчетным способом по графику зависимости выживаемости ракообразных от концентрации токсиканта медианальная летальная концентрация ( $LC_{50}^{-24}$ ), при которой погибли 50 % ракообразных за 24 ч экспозиции, также выше для взрослых особей, чем для молоди. Значения величины  $LC_{50}^{-24}$  характеризуют *M. macrocopa* как наиболее чувствительный тест-объект, а близкий к моине по размерным характеристикам *S. mucronata* и наиболее крупный из ракообразных *D. magna* – как наименее чувствительные из тест-объектов. Это обстоятельство подтверждается узкой зоной токсического действия (диапазоном между  $LC_0$  и  $LC_{100}$ ) для моины и широким – для дафний. В токсикологии существует мнение: чем шире зона токсического действия, тем меньшая чувствительность у объекта, и наоборот, чем уже диапазон между значениями  $LC_0$  и  $LC_{100}$ , тем чувствительнее объект.

Значительных отличий по показателям чувствительности ракообразных в связи с возрастом лабораторной микропопуляции не обнаружено.

На вопрос о том, какие факторы являются определяющими в чувствительности ветвистоусых ракообразных, близких по размерам и продолжительности жизни, со сходной степенью сложности и дифференциации нервной системы, уровнем развития физиологических функций и особенностями строения покровов тела, еще только предстоит ответить. Можно предположить, что острая токсичность бихромата калия для ветвистоусых ракообразных в «остром» эксперименте связана с контактным действием токсиканта в растворе, а не с особенностями фильтрационного типа питания этих животных.

В порядке снижения чувствительности по показателю  $LC_{50}^{24}$  ювенисы ветвистоусых ракообразных расположились следующим образом:

*M. macrocoda* → *S. vetulus* → *C. affinis* → *S. mucronata* → *D. magna*.

Снижение чувствительности для овариальных самок выглядело так:

*M. macrocoda* → *C. affinis* → *S. mucronata* → *S. vetulus* → *D. magna*.

**Выводы.** Полученные результаты подтверждают возможность получения в лабораторных условиях устойчивых ациклических культур аборигенных видов ветвистоусых ракообразных *S. vetulus*, *M. macrocoda*, *S. mucronata*. Минимальная средняя плодовитость партеногенетической самки в лабораторных условиях отмечена у *S. mucronata*, максимальная – у *M. macrocoda*. Наиболее чувствительной к действию бихромата калия была *M. macrocoda*, наименее – *D. magna*. Взрослые овариальные самки исследованных видов ракообразных по показателю  $LC_{50}^{24}$  менее чувствительны к стандартному токсиканту бихромату калия, чем суточные ювенисы.

Автор благодарит сотрудников Отдела проблем качества водной среды ОФИнБЮМ за помощь и поддержку в этих исследованиях.

1. Біорізноманітність Дунайського біосферного заповідника, збереження та управління. – К.: Нauk. думка, 1999. – 702 с.
2. Брагинский Л.П. Методологические аспекты токсикологического биотестирования на *Daphnia magna* Str. и других ветвистоусых ракообразных (критический обзор) // Гидробиол. журн. – 2000. – Т. 36, № 5. – С. 50 - 70.
3. Голубев А.А. и др. Количественная токсикология. – Л.: Медицина, 1973. – 286 с.
4. Дятлов С.Е. Микробиотесты: новый подход в оценке токсичности водной среды // Наук. зап. Тернопільського держ. педагог. університету. - Сер: Біологія. - 4 (15) Спец. випуск: Гідроекологія. – 2001. – С. 128 - 129.
5. Смирнов Н.Н. Биология ветвистоусых ракообразных / Зоология беспозвоночных – 3. – М., 1974. – 115 с. (Итоги науки и техники, ВИНТИ АН СССР).
6. Метелев В.В., Канаев А.И., Дзасохова Н.Г. Водная токсикология. – М.: Колос, 1971. – 246 с.
7. Методическое руководство по биотестированию воды. РД-118-02-90. – М., 1991. – 49 с.

Одесский Национальный Университет им. И.И. Мечникова  
г. Одесса

Получено 10.10.2001

Ye. S. D Y A T L O V A

#### COMPARATIVE SENSITIVITY OF DIFFERENT SPECIES OF CLADOCERA TO THE STANDARD TOXICANT POTASSIUM DICHROMATE

##### Summary

Data about potentialities of leading into the acyclic laboratory culture of some Cladocera species (*Daphnia magna* Straus, *Scapholeberis mucronata* (O.F. Muller), *Ceriodaphnia affinis* Lilljeborg, *Simocephalus vetulus* O.F. Muller) are given. The main toxicological indexes ( $LC_0$ ,  $LC_{50}$  and  $LC_{100}$ ) regarding potassium dichromate were found for all studied species. It is shown that the 24 hours' juvenile organisms are more sensitive regarding standard toxicant than the grown-up female.