EESTI NSV TEADUSTE AKADEEMIA TOIMETISED. BIOLOOGIA ИЗВЕСТИЯ АКАДЕМИИ НАУК ЭСТОНСКОЙ ССР. БИОЛОГИЯ PROCEEDINGS OF THE ACADEMY OF SCIENCES OF THE ESTONIAN SSR.BIOLOGY 1984, 33, 2

https://doi.org/10.3176/biol.1984.2.07

Галина ФИШТЕЙН

УДК 577.486:628 394

СТРУКТУРА СООБЩЕСТВА МИКРОСКОПИЧЕСКИХ ОРГАНИЗМОВ В ЗАМКНУТЫХ МИКРОЭКОСИСТЕМАХ

В настоящее время показана возможность изучения природных экосистем с помощью лабораторных микроэкосистем (МЭС) (Ferens, Beyers, 1972 и др.). В лабораториях имеется много самоподдерживающих МЭС разной степени сложности (Beyers, 1964). Однако все они связаны с окружающей средой посредством газообмена, что снижает гомеостазис МЭС, с одной стороны, и с другой, затрудняет экспериментирование с ними. Нами была показана возможность существования МЭС, имеющих в значительной степени замкнутый круговорот веществ, изолированных от атмосферного воздуха. Такие МЭС для поддержания жизнедеятельности нуждаются только в поступлении световой энергии извне (Ковров и др., 1976) и представляют большой интерес для экологов.

Данная статья посвящена анализу структуры самоподдерживающих МЭС, полученных путем составления из чистых культур автотрофных и

гетеротрофных микроорганизмов.

Объект и методы исследования

Для составления МЭС использовали водоросли родов *Chlorella* и *Scene-desmus*, а также гетеротрофные микроорганизмы 14 видов (табл. 1). Набор микроорганизмов, составленный из водорослей одного вида и бакте-

Таблица 1

Список микроорганизмов, использованных для составления МЭС

Наименование и штамм	Место получения
Mycobacterium rubrum BKMB-874	Институт микробиологии АН СССР
M. citreum BKMB-649	
Sarcina flava BKMB-490	
S. aurantiaca BKMB-25	
Myrothecium sp.	Институт почвоведения и агрохимии
Alternaria sp.	CO AH CCCP
Sporocytophaga myxococcoides	
Micrococcus roseus	Московский государственный
M. rubens	университет
	" CO ALL CCCD
Pseudomonas fluorescens	Институт физики СО АН СССР
P. dacunhae	11
P. denitrificans	,,
P. capsulata	
Pseudomonas sp.	The state of the s
Chlorella 219	
Chlorella 124	,,
Cl.Xorella 62	"
Scenedesmus obliquus 138	

рий 2—5 видов, поместили в стеклянные пробирки объемом 50 мл с 10 мл среды Тамийя. Состав среды несколько отличался от оригинальной прописи тем, что вместо азотнокислого калия использовали мочевину. Пробирки герметично запаяли и установили в люминостате с круглосуточным освещением интенсивностью 2000 лк. Температуру поддерживали в пределах 28—30 °C. Было составлено 36 вариантов МЭС, отличающихся набором организмов.

В течение 34 месяцев в МЭС периодически определяли содержание хлорофилла и нерастворенного органического вещества (НОВ). Определение проводили спектрофотометрически в пробирках, снабженных кюветами. Расстояние между рабочими стенками кюветы 20 мм. НОВ регистрировали на длине волны 745, а хлорофилл — 680 нм с помощью спект-

рофотометра СФ-14.

Через 34 месяца все варианты МЭС достигли стационарного состояния по измеряемым параметрам. В стационарных МЭС исследовали структуру сообщества. Пробирки вскрывали, и в тот же час исследовали образец суспензии с помощью светового микроскопа. Отмечено наличие подвижных форм, морфологию клеток бактерий и водорослей. При малой численности организмов 2—3 мл суспензии сгущали центрифугированием, затем исследовали под микроскопом осадок.

Численность бактерий определяли по количеству колоний, выросших на пептонном и водорослевом агарах, на селективных средах для псевдомонад, для микобактерий и на некоторых других средах. Эти же среды использовали для выделения чистых культур. Идентификацию проводили по общепринятым морфологическим, культуральным и биохимическим признакам с помощью определителей Красильникова (1949) и Берги (1978).

Гифы и споры грибов и водоросли считали под микроскопом в камере Горяева. Среди клеток водорослей отличали клетки с зеленым хроматофором и обесцвеченные. Количество жизнеспособных клеток водорослей определяли по числу колоний, выросших на твердой минеральной среде. Доли автотрофного и гетеротрофного звеньев ценозов высчитывали по соотношению их биомасс. Биомассу организмов определяли путем перемножения среднего объема клетки на их число в суспензии. Объем клеток водорослей и кокков вычисляли как объем сферы, объем палочкообразных клеток — как объем цилиндра. Удельный вес приняли равным единице.

Биомассу популяции водорослей в МЭС в стационарном состоянии определяли с помощью стандартных кривых зависимости рассеивания света биомассой (мг/мл, на волне длиной 745 нм) от количества клеток в 1 мл суспензии.

Активную кислотность и окислительно-восстановительный потенциал определяли рН-метром (рН 340), а углекислый газ в атмосфере МЭС — с помощью инфракрасного спектрофотометра UR-20 в диапазоне 3600—3800 см⁻¹. Общую кислотность среды определяли титрованием 1 мл суспензии 0,01 н. щелочью. Содержание кислот пересчитывали на эквивалентный вес щавелевой кислоты.

Экспериментальная часть работы проведена в Институте физики СО АН СССР.

Результаты и их обсуждение

При исследовании смесей автотрофных и гетеротрофных организмов, находившихся в запаянных пробирках в течение 34 месяцев обнаружили, что только в 16 вариантах из 36 сохранились и гетеротрофные, и автотрофные организмы (табл. 2). В суспензии обнаружены водоросли с зеленым хроматофором, обесцвеченные клетки водорослей, обломки их

Номер МЭС		- Yarkana	Численност	Числен-		
	pH	Eh (+MB)	без хлоро- филла	с хлоро- филлом	способных размно- жаться	ность бак- терий, 1 мл×10 ⁵
05024*	6,9	365	0	76	15	2,3
05032	6,6	350	0	12	16	5,1
05037	6,5	345	254	80	74	67
05041*	7,0	. 365	0	6	4	0,14
05049	7,2	330	70	10	1,8	26,5
05055	7,5	360	0	0,065	0,032	0,06
05060	7,6	320	50	5	2	2,9
05064	7,2	330	0	0,01	0,01	0,012
05076*	7,0	350	22	1	0.16	0,036
05087	7,3	350	27	2	0,6	0,5
05086*	7,5	350	13	. 8	0,96	0,11
06029	8,6	412	250	0,4	0,028	0,004
06030	8,0	350	2	7,5	2,3	1,3
06031	7,4	360	96	0,4	0,13	0,34
06032	6,5	360	135	11	2,7	0,45

^{*} В МЭС наблюдалось избыточное давление газа.

Таблица 3 Содержание НОВ в различных компонентах МЭС, мг/мл

	До сукцессии	До сукцессии После сукцессии					
Номер МЭС	биомасса биоценоза	водоросль с хлоро- филлом	обесцве- ченная во- доросль	детрит			
05024	0,72	0,05	+	0,5			
05032	0,65	0,02	+	0,6			
05037	0,54	0,05	0,12	0,2			
05041	0,45	0,01	0	0			
05049	0,67	0,02	0,08	0			
05055	0,70	+	+	0,02			
)5060	0,83	0,01	0,06	0			
05064	0,61	+	+	0,1			
05076	0,65	+	0,02	0			
05087	0,45	+ 0.00	0,14	0			
05088	0,31 0,31	0,08	0,08 0,88	0			
)6029)6030	0,31		0,00	0,3			
06032	0,71	0.04	0,51	0,5			
06038	0,65	0.05	0,13	0,1			

Примечание. Плюсом отмечено содержание меньше 0,01 мг/мл.

клеточных стенок, активно двигающиеся палочкообразные клетки, ветви

микобактерий и гифы грибов.

В табл. 3 приведены данные, характеризующие перераспределение ОВ организмов, введенных в МЭС при их составлении. НОВ, представленное биомассой в начале сукцессии, в стационарных МЭС состояло из трех компонентов: 1) биомасса биоценоза (водоросль и бактерии); 2) вещество обесцвеченных клеток водоросли; 3) детрит.

Содержание НОВ почти во всех МЭС снизилось, а в ряде МЭС (05041, 05076 и др. табл. 3) опустилось до нуля. На дне пробирок находилось

небольшое количество кристаллов солей (1 мг на весь объем суспензии), среди которых располагались 5—8 колоний водорослей диаметром около 1 мм. Автотрофом в этих МЭС была Chlorella 124, а среди гетеротрофов Pseudomonas denitrificans или P. capsulata — бактерии, сопутствующие

этой водоросли при ее культивировании в аксенных условиях.

В этих МЭС можно было ожидать либо накопления углекислого газа, либо увеличения содержания растверенного ОВ. Углекислый газ в заметных количествах не был обнаружен. В растворе оказалось до 0,33—0,45 мг/мл органических кислот и большое количество аммиака. Реакция с реактивом Фолина указывала на содержание белковых веществ в центрифугате. Эти данные говорят о том, что микробы окислили ОВ до низкомолекулярных органических соединений. А если часть вещества окислялась до углекислого газа, то газ тут же потреблялся водорослью на фотосинтез.

Видовой состав МЭС

Содер-

Таблица 4

Номер МЭС	Виды в стационарных МЭС	жание от общего числа бакте- рий	Доля бакте- рий в массе ценоза	Доля водо- росли в массе ценоза	Элиминированные виды
05024	Myrothecium sp. M. rubrum Pseudomonas sp. Chlorella 219	0,82 8,20 91,0	0,8	99,2	P. denitrificans
05032	M. rubrum Pseudomonas sp. Chlorella 219	1 99	1,5	98,5	S. aurantiaca
05037	Pseudomonas sp. Chlorella 219	100	30	70	
05041	M. rubrum Myrothecium sp. P. denitrificans Chlorella 124	2 15 83	9,6	90,4	S. myxococcoides M. rubens
05049	Alternaria sp. P. capsulata M. rubrum Chlorella 124	1,2 98,0 0,8	51	. 49	S. aurantiaca M. rubens
05055	Myrothecium sp. P. capsulata P. denitrificans M. rubrum Chlorella 124	10,0 6,7 83,0 0,3	8,5	91,5	S. aurantiaca M. citreum
05064	P. fluorescens P. capsulata M. rubens Chlorella 124	99,9 0,08 0,01	56	44	M. rubrum
05076	P. capsulata Pseudomonas sp. Chlorella 124	99	10	90	
05087	Pseudomonas sp. Micrococcus sp. S. obliquus 138	99	0,2	99,8	
05029	Myrothecium sp. M. roseus Chlorella 62	2 98	0,5	99,5	S. flava

Количественное распределение гетеротрофных микроорганизмов в МЭС, сохранивших водоросли, подчинено определенной закономерности. Так, бактерии рода *Pseudomonas* во всех МЭС показывали самую большую численность среди гетеротрофов — 83—99%, *M. rubrum* составлял всего 0,3—7%, *M. roseus* — 2%, грибы — 0,01—10%. *S. aurantiaca*, *S. myxococcoides*, *S. flava* оказались элиминированными (табл. 4).

Как было указано выше, в 20 вариантах МЭС водоросли элиминировались. Эти МЭС практически не в состоянии поддерживать свое существование (умирающие МЭС). В них обнаружено $3\times10^3-4\times10^6$ бактерий в 1 мл. рН регистрировали на уровне 7,4—8,8; Eh — до +350 мВ. Закономерности в количественном распределении не наблюдалось. Отмечено лишь, что P. fluorescens занимает значительное место в нескольких

ценозах. Грибы не обнаружены ни в одной МЭС.

В момент анализа в этих МЭС вещество водоросли было на разных стадиях разрушения (табл. 5). Так, в 3 вариантах МЭС отмершие клетки водорослей остались неразрушенными, в 11 же вариантах клеточные стенки водорослей разрушились, содержимое клеток частично минерализовалось. В 6 вариантах МЭС не обнаружено ни целых, ни разрушенных клеток. Соответственно и содержание НОВ было очень малым (0,05—0,09 мг/мл). Степень разрушения биомассы зависит как от вида водоросли, так и от состава гетеротрофного звена.

Очевидно, искусственно составленный ценоз из автотрофных и гетеротрофных микроорганизмов, обеспеченный достаточным количеством биогенных элементов и световой энергией, помещенный в замкнутый объем, где отсутствует приток питательных веществ и отток продуктов жизнедеятельности, будет поддерживать свое существование при наличии у него двух основных качеств: 1) неантагонистические взаимодействия

Таблица 5 Некоторые характеристики систем, утративших автотрофное звено ценоза

Номер МЭС	A CO	Line William	НОВ, мг/мл		Численность, 1 мл×10	
	рН	Еh (+мВ)	до сук- цессии	после сук- цессии	обес- цвечен- ных клеток водо- росли	бакте- рий
05002	7,4	370	1,16	0,28	+	11,6
05004	7.6	443	1,29	0,40	603	42
05007	7,6 7,8	355	1,32	0,40	+ 118	6,67
05014	8,0	322	1,26	0,50	+	5,8
05016	8,0	335	1,09	0,53	+	4
05018	8,4	325	1,08	0,60	. +	0,2
05019	7.5	425	1,25	0,30	1040	0
05021	7,5	343	1,12	0,33	0	11
05022	8,4	300	1,18	0,34	+	8
05025	8,4	330	1,06	0,25	0	1,2
05028	8,0	320	1,22	0,58	0	1,2 2,8
05033	7,7	335	1,27	0,26	0	0,6
05044	8,9	340	0,68	0,14	0	. 12
05C45	8,5	342	0,64	0,07	0	0,03
05046	8,8	320	0,68	0,06	0	0,3
05051	8,8	320	0,72	0,06	0	4,4
05057	9,0	330	0,72	0,05	+	2,4
05062	8,8	328	0,72	0,09	0	0,13
05063	8,3	330	0,68	0,06	0	+
06007	7,2	420	0,94	0,63	1250	1,4

Примечание. Плюсом отмечены единичные клетки.

между видами; 2) способность гетеротрофных микроорганизмов смеси редуцировать ОВ в системе до веществ, которые могут быть использо-

ванными автотрофами для нового синтеза.

В вариантах МЭС, когда в их стационарном состоянии остались только гетеротрофы, по всей видимости ценоз не обладал названными качествами. Основной причиной, по которой эти МЭС не развились в самоподдерживающие, явилось сильное токсическое действие P. fluorescens на ряд гетеротрофных микроорганизмов. Сохранившиеся бактерии не обладали достаточным набором ферментов для редукции ОВ водоросли, о чем свидетельствует зависимость степени разрушения биомассы водоросли от состава гетеротрофного звена.

Наборы смесей микроорганизмов в МЭС, сохранивших автотрофы и гетеротрофы, очевидно, характеризуются неантагонистическими взаимодействиями. Это способствовало сохранению большинства видов. Однако способность разных изученных смесей микробов редуцировать биомассу

водорослей выражена неодинаково.

Исходя из представлений о закономерностях распределения ОВ по трофическим уровням (Одум, 1975), можно полагать, что МЭС, в которых доля биомассы гетеротрофов значительно превышает долю биомассы автотрофов, несбалансированы (под сбалансированными МЭС понимаем такие МЭС, в которых интенсивность фотосинтеза и дыхания не снижаются во времени и равны между собой). Микроорганизмы живут в них за счет потребления исходного запаса ОВ, частично восстанавливающегося продуктами фотосинтеза водоросли.

Судя по данным, характеризующим структуру биоценоза (табл. 4), наиболее приближены к идеальным самоподдерживающим МЭС 05024, 05087, 06029. Такое предположение подтверждают и данные, характеризующие динамику численности организмов в МЭС, прослеженную в течение нескольких лет (в настоящей работе эти данные не обсуждаются).

Замкнутые самоподдерживающие МЭС на основе микроскопических организмов могут быть с успехом использованы как объект для исследования функционирования микробных сообществ. На основе полученных данных можно сделать следующие выводы:

1) в смеси автотрофных и гетеротрофных организмов в замкнутом объеме, получающем извне световую энергию, может установиться обмен веществом между автотрофным и гетеротрофным звеньями. Это приводит к развитию самоподдерживающих МЭС;

2) в МЭС, способных к долговременному самоподдержанию жизнедеятельности, масса автотрофов в 10—100 раз больше массы гетеротрофов: 3) гетеротрофное звено биоценоза имеет доминантный по численности

вид, составляющий ~ 90 % численности гетеротрофов;

4) из 18 видов микроскопических организмов, использованных для составления МЭС, 14 видов оказались способными образовывать в различных сочетаниях биоценоз замкнутых МЭС. Наиболее благоприятными видами для составления гетеротрофного звена были M. rubrum, P. capsulata, Myrothecium sp. и др. Плохо или совсем не приживаются в МЭС S. aurantiaca, S. myxococcoides. Неблагоприятное влияние на биоценоз МЭС оказывают P. fluorescens, S. flava.

ЛИТЕРАТУРА

Ковров Б. Г., Мамавко Г. А., Фиштейн Г. Н. Экспериментальные модели замкнутых экосистем из одноклеточных организмов. — В кн.: Материалы IX всесоюзного рабочего совещания по вопросу круговорота веществ в замкнутой системе на основе жизнедеятельности низших организмов. Киев, 1976, 61-63.

Красильников Н. А. Определитель бактерий и актиномицетов. М.—Л., 1949. Одум Е. Основы экологии. М., 1975.

Bergey's Manual of Determinative Bacteriology, Baltimore, 1974.

Beyers, R. J. The microcosm approach to ecosystem biology. — Amer. Biol. Teach., 1964,

26, 491—498.

Ferens, M. G., Beyers, R. J. Studies of a simple laboratory microecosystem: effects of stress. — Ecology, 1972, 53, 709—713.

Neil, W. E. Experimental studies of microcrustacean competition, community composition and efficiency of resource utilization. — Ecology, 1975, 56, 809—826.

Nixon, S. W. A synthetic microcosm. — Limnol. Oceanogr., 1969, 14, 142—145.

. Инститит экспериментальной биологии Академии наук Эстонской ССР

Поступила в редакцию 30/III 1983

Galina FISTEIN

MIKROORGANISMIDE KOOSLUSTE STRUKTUUR SULETUD MIKROÖKOSÜSTEEMIDES

Veekeskkonnas olevate autotroofsete ja heterotroofsete mikroorganismide (vetikate, bakterite, seente) 36 seguvarianti suleti katseklaasidesse, mida valgustati pidevalt. Sel teel saadi mikroökosüsteemid. Kolme aasta pärast täheldati, et 20 mikroökosüsteemis olid vetikad hukkunud. Ülejäänud süsteemid olid enesealalhoiuks võimelised seetõttu, et vetikad sidusid fotosünteesiprotsessis valgusenergiat. Säilinud mikroökosüsteemides moodustas autotroofide biomass 90—99%, heterotroofide biomass 1—10%. Heterotroofide lüli koosnes 90% ulatuses dominantsest liigist, kõige sagedamini pseudomonaadidest.

Galina FISHTEIN

THE STRUCTURE OF A MICROSCOPIC ORGANISMS COMMUNITY OF CLOSED MICROECOSYSTEMS

36 mixtures of autotrophic and heterotrophic organisms in an aquatic medium were sealed in glass tubes and placed under light. Such systems are called microecosystems. In the course of three years it was found that autotrophic organisms (green algae) died in 20 microecosystems. Other microecosystems were able to support their own existence due to the photosynthesis of the algae and the breathing of bacteria. The biomass of the autotrophs was 90—99%, and that of the heterotrophs 1—10% in the steady state of microecosystems.