#### А. П. ШАХМАТОВ, Т. В. ЕФИМОВА

## ДИНАМИКА РАЗМЕРНОГО СОСТАВА НИТЧАТОЙ ЦИАНОБАКТЕРИИ SPIRULINA PLATENSIS В НАКОПИТЕЛЬНОЙ КУЛЬТУРЕ.

Изучена динамика размерного состава двух штаммов Spirulina platensis (Nordst.) Geitler в накопительной культуре. Выявлены индивидуальные особенности штаммов. У штамма IBSS-31 больше доля длинноразмерных фракций и выше скорость роста чем у штамма IBSS-32. Даны рекомендации по оптимальным срокам сбора урожая цианобактерии.

Промышленное производство спирулины во многих странах мира развивается всё возрастающими темпами. Совершенствуются методики её культивирования [3, 4]. Биомасса Spirulina platensis съедобна и используется для производства фармакологических, иммунологических препаратов и в качестве биодобавки. В Украине уже созданы и успешно развиваются несколько предприятий по производству этого ценного биологического продукта.

Проведение данной работы было продиктовано потребностями реальной практики. Сбор урожая S. platensis на плантациях производится путём фильтрования через металлический или синтетический фильтр с ячейкой примерно  $50 \times 50$  мкм или  $50 \times 20$  мкм. Нити (трихомы) длиной до 150 - 200 мкм при этом теряются как продукция. Поэтому для повышения эффективности промышленного производства S. platensis целесообразно производить сбор урожая в тот момент, когда в популяции максимальна доля средне- и длинноразмерных фракций. Так же необходимо изучить и устранить (или уменьшить) факторы, ведущие к механическому или биологическому измельчению трихомов и во время выращивания и в момент сбора урожая.

Нашей целью было изучить динамику размерного состава двух штаммов S. platensis и подготовить рекомендации по оптимальным срокам сбора их урожая.

Материал и методы. Объектом исследования служили 2 культуры сине-зелёной водоросли (цианобактерии) S. platensis из коллекции отдела биотехнологий и фиторесурсов института биологии южных морей (штаммы IBSS-31, IBSS-32) [1]. Для проведения исследований засевной материал обоих штаммов предварительно подращивался в трехлитровом хроматографическом стакане при непрерывном освещении снизу люминесцентными лампами ЛД-40. Уровень поверхностной освещённости составлял около 7000 лк. Толщина культурального слоя была 16 см, что вызывало светолимитирование роста, т.к. из за высокой плотности культуры до верхних слоёв свет почти не доходил. Продолжительность опыта со штаммом IBSS-32 была 60 суток, и 30 суток со штаммом IBSS-31.

В опыте водоросли выращивались в плоских вертикальных стеклянных культиваторах собственной конструкции, ёмкостью 6 л и толщиной слоя 80 мм при непрерывном барботировании аквариумным микрокомпрессором и круглосуточном освещении люминесцентными лампами ЛД-40. Освещение было боковое. Поверхностная освещённость 8000 лк.

Ежедневно для измерений отбиралось около 20-40 мл культуры. В начале эксперимента, когда плотность культуры была минимальна, аликвота была больше, в конце – меньше.

Перед каждым измерением культура тщательно перемешивалась. Для измерения длины трихомов в пробирку отбиралось 3 - 5 мл тщательно перемешанной культуры и сразу же добавлялось 10 - 12 капель медицинского спиртового раствора йода для фикса-

ции (в случае, если измерения производились не сразу же) и для окрашивания. Толщина слоя культуры в камере Горяева равна 0,1 мм, и при высокой плотности культуры трихомы частично или полностью перекрывают друг друга, поэтому непосредственно перед измерениями проба разводилась водой в зависимости от исходной плотности. Ежеднев-

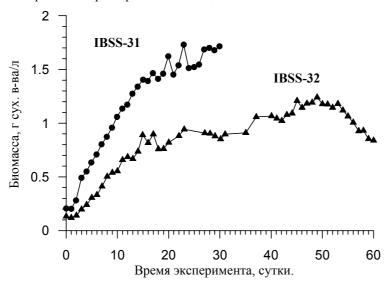


Рисунок 1. Накопительные кривые штаммов IBSS-31 и IBSS-32. Figure 1. Growth rate curves of strains IBSS-31 and IBSS-32.

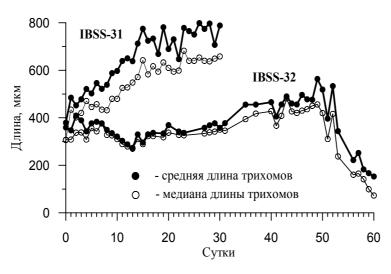


Рисунок 2. Динамика изменения медианы и среднего значения длины трихомов в накопительной культуре у штаммов IBSS-31 и ISSS-32. Figure 2. Dynamics of changing of median and simple mean of filament length in continuous culture both strains IBSS-31 and ISSS-32.

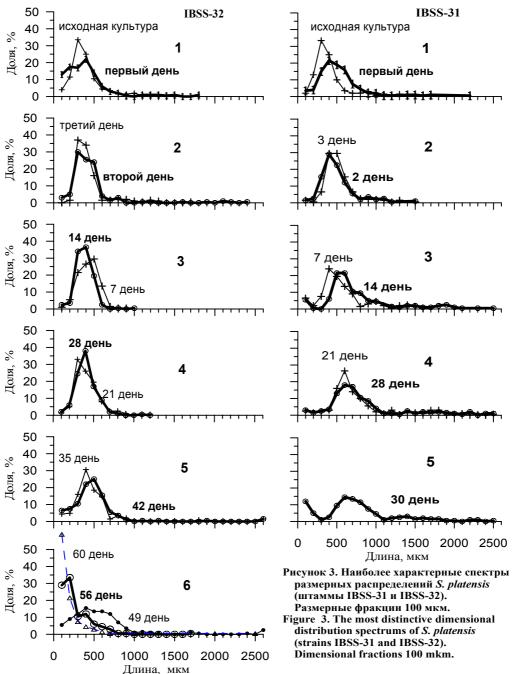
но в каждом опыте измерялась длина 200 трихомов. Такое количество измерений достаточно для отражения спектра размерного распределения культуры. Данные измерений заносились в электронную таблицу Excel, c учётом цены деления шкалы линейки окуляра находилась длина трихомов в мкм. Столбцы данных сортировались по увеличению длины трихомов и объединялись в группы с шагом 100 мкм. Рассчитывали % каждой размерной фракции. В пределах каждой размерной фракции данные различались не более чем на 5 - 7 %.

Биомассу S. platensis определяли по оптической плотности культуры [2]. Измерение оптической плотности в полосе 750 нм производили в кюветах 5 мм фотоэлектроколориметре КФК-2. Для вычисления погрешности, вносимой плотностью среды и растворёнными в ней примесями, 10 пробы фильтровали через грубый бумаж-

ный фильтр, задерживающий даже самые короткие нити спирулины. Отдельно измеряли оптическую плотность полученного фильтрата и её величину вычитали из величины оптической плотности культуры, с учетом разбавления.

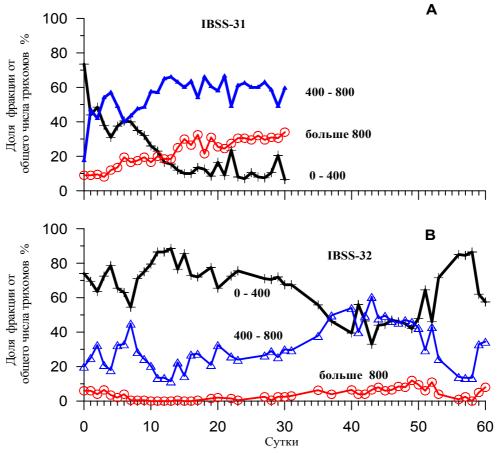
**Результаты и обсуждение.** Форма накопительных кривых показывает, что в опытах с обоими штаммами линейная фаза роста *S. platensis* у обоих штаммов в наших условиях заканчивается примерно к 15-му дню (рис. 1). За время эксперимента температура культуры колебалась в пределах 28 - 32°C и не оказывала значительного влияния на изменение оптической плотности обеих культур (данные не приведены).

На рис. 2 представлена динамика изменения медианы и среднего значения длин трихом у обоих штаммов. Видно, что и медиана и средняя длина в исходной точке у них практически одинаковы. Обе указанные величины у штамма IBSS-31 после засева в све-



жую питательную среду, начинают расти, а у штамма IBSS-32 мало изменяются и даже уменьшаются с 6 по 13 сутки. В дальнейшем у штамма IBSS-32 наблюдается незначительный рост обоих величин до 49 суток, а после 50 суток начинается их резкое снижение. Такое же падение начинается на 49-е сутки и на ростовой кривой (рис. 1). Вероятно, резкое уменьшение медианы и средней длины так же может обозначать начало фазы отмирания. В целом, медиана и средняя длина не различаются по фазе колебаний, но флуктуации средней длины больше. Мы считаем, что лучше использовать медиану в качестве одного из критериев состояния культуры.

Каждой точке на графике накопительных кривых соответствует свой индивидуальный график размерного распределения. Из-за большого количества таких распределений, мы приводим их не все, а выборочно с интервалом в 7 дней и некоторые наиболее характерные (рис. 3).



Pисунок 4. Динамика изменения доли трёх крупных размерных фракций в течение эксперимента у обоих штаммов *S. platensis*. Figure 4. Changing dynamics of share of thre large dimensional fractions during experiment at both strains *S. platensis*.

Самые большие изменения формы кривых размерных распределений происходят в первые дни после засева культуры. Далее в течение суток разница между этими кривыми визуально почти не наблюдается, но, за несколько дней тенденция, направленная в определённую сторону, накапливается, и незаметные для невооружённого глаза изменения становятся очевидными.

Сравнение размерного состава обоих штаммов показывает, что их исходные культуры почти не различаются. В процессе роста появляются характерные различия. У штамма IBSS-31 уже к 11 дню эксперимента некоторые трихомы достигают значительной длины (до 2500 мкм) и намечается минимум в области 200 - 400 мкм, который в дальнейшем проявляетсяется заметнее. У штамма IBSS-32 трихомы длиннее 2000 мкм появляются только к 31 дню, минимум в области 200 - 400 мкм отсутствует, а на фазе отмирания культуры резко возрастает доля самых коротких трихомов за счёт уменьшения доли длинных и средних.

Более информативным мы считаем объединение размерных групп в 3 крупные размерные фракции: короткие - от 0 до 400 мкм; средние - от 400 до 800 мкм; длинные свыше 800 мкм. На рис. 4 А и 4 В представлена динамика изменения этих трёх фракций. Как и средняя длина, доли больших фракций у обоих штаммов «стартуют» с одинаковых позиций: 70 % коротких, 20 % средних и 10 % длинных. Затем, у штамма IBSS-31 к концу второй недели роста доля коротких падает в 7 раз, доля средних увеличивается в 3 раза. Более плавно, в 2,5 - 3 раза растёт доля длинных. В дальнейшем доли каждой из 3 фракций поддерживаются с некоторыми флуктуациями на достигнутых значениях, вполне пригодных для сбора урожая. У штамма IBSS-32 доля коротких трихомов не уменьшается ниже 50 % вплоть до 35 суток. Доля средних всё время эксперимента ниже, чем у штамма IBSS-31. Доля длинных за 60 суток эксперимента так и не поднималась выше 10 %. Однако, следует заметить, что у S. platensis толщина и коротких и длинных трихомов одинаковая, но у фракции длинных вклад в общую длину (данные не приведены), а следовательно, в общую биомассу и продукцию значительно выше, чем вклад этой фракции в общее количество трихомов. Так, наиболее длинный трихом был зарегистрирован на 51-й день эксперимента со штаммом IBSS-32. Его длина составила 5830 мкм, что равноценно вкладу 117 трихомов длиной 50 мкм.

Для выводов об оптимальных сроках сбора урожая наибольшую информацию нам может дать сопоставление рис. 1 и рис. 4. С точки зрения технологии сбора урожая наиболее эффективна фильтрация культуры, в которой максимально представлены средние и длинные трихомы, а доля мелких минимальна. Именно такое сочетание появляется у штамма IBSS-32 на седьмые сутки выращивания и после тридцать пятых (это состояние неустойчиво). Последнее неприемлемо, и экономически невыгодно, т.к. скорость роста культуры после 15-х суток минимальна.

Оптимальными сроками сбора урожая у штамма IBSS-31 можно считать с шестого по 15 дни роста с момента засева. В этот период доля короткой фракции (0 - 400) уменьшается по массе с 70 % до 10 %.

Заключение. Перед запуском в производство штаммов *S. platensis* необходимо изучить их индивидуальные особенности. Для производства *S. platensis* в промышленных масштабах предпочтительнее использовать штамм IBSS-31. У него больше доля длинноразмерных фракций. Рекомендуемые сроки сбора урожая в накопительной культуре *S. platensis* различаются у 2 штаммов: для штамма IBSS-31 — это с 6 по 15 сутки роста, а у штамма IBSS-32 — на 12 сутки и позже. Измерение размерного состава *S. platensis*, вычисление медианы и доли короткой фракции (0 - 400) в полевых условиях можно использовать, наряду с другими показателями, для определения состояния культуры, фазы её роста и готовности для сбора урожая.

- 1. *Брянцева Ю. В., Дробецкая И. В, Харчук И. А.*. Характеристика цианобактерии *Spirulina (Arthrospira) platensis* // Экология моря. 2006. Вып. **70**. С. 24 30.
- 2. *Кондратьева Н. В.* Морфология популяций прокариотических водорослей.// Киев: Наук. думка, 1989. 175 с.
- 3. *Минюк Г. С., Тренкеншу Р. П., Алисиевич А. В., Дробецкая И. В.* Влияние селена на рост микроводоросли *Spirulina platensis* (Nordst.) в накопительной и квазинепрерывной культурах // Экология моря. 2000.- Вып. **54,** С. 42 49.

- 4. Algal cuturing techniques. // Ed. by R. A. Andersen.- San Diego, London: Elsevier Academic Press, 2005.- 579 p.
- 5. *Pirie* N. W. The Spirulina algae.// Food-protein sources International Biological Programme, 4. Cambridge UnivPress, London. 1975. 280 p.
- 6. Reed R. H., Warr S. R. C., Richardson D. L. et al. Blue-green algae (Cyanobacteria): prospects and perspectives // Plant and Soil. 1985. 89 N 1-3. p. 97 106.

Институт биологии южных морей НАН Украины,

г. Севастополь Получено 10.10.2005

### $A.P.\ S\ H\ A\ K\ H\ M\ A\ T\ O\ V,\ T.\ V.\ E\ F\ I\ M\ O\ V\ A$

# DINAMICS OF DIMENSIONAL COMPOSITION OF THE CIANOBACTERIUM SPIRULINA PLATENSIS IN CONTINUOUS CULTURE

#### **Summary**

Dynamics of dimensional composition of 2 strains *Spirulina platensis* in continuous culture have been studied. The individual features of 2 strains IBSS-31 and IBSS-32 have been revealed. There are more long-dimensional fraction of filaments in strain IBSS-31 and it have bigger growth rate than strain IBSS-32. The recommendations for optimum harvest terms of *Spirulina platensis* have been given.

89