

УДК 573.6.086.33:582

ДЖАЯНТ ДОК¹, В. КАЛЬЯН РАМАН², В.С. ГОЛЕ¹

¹ Пунский ун-т, Отд-ние наук об окружающей среде, 411007 г. Пун, Индия

² "Термакс ЛТД", Чинчвад, Научно-исслед. отдел, 411019 г. Пун, Индия

ysghole@chem.unipune.ernet.in, jayantdoke@rediffmail.com

ИСПОЛЬЗОВАНИЕ *SPIRULINA SP.* ДЛЯ ОЧИСТКИ АНАЭРОБНО СБРОЖЕННЫХ СТОЧНЫХ ВОД

Предложено культивирование спирулины в сточных водах для улучшения качества воды. Приведены результаты изучения возможности очистки анаэробно сброшенных сточных вод (ACB) с помощью *Spirulina sp.* для изъятия из стоков COD, BOD, тяжелых металлов и бактерий. Установлено, что в ACB происходит незначительный рост спирулины, который можно стимулировать добавлением в качестве источника углерода NaHCO_3 в концентрации до 4%. Максимальный рост продуктивности при этом составляет 1,4 mg/l. После культивирования спирулины в культуральной среде снижается содержание COD на 80%, BOD – на 95%, катионов: калий – на 98%, кальций – на 96%, магний – на 95%, натрий – на 90%. Наблюдается также снижение концентрации анионов: хлора – на 51%, нитратов – на 52%, фосфатов – на 76% и сульфатов – на 60%. Из культуральной жидкости были изъяты тяжелые металлы: Ni – до 57%, Pb – до 97%. Общее содержание бактерий за восемь дней культивирования уменьшилось на 75%.

Ключевые слова: *Spirulina*, синезеленые водоросли, анаэробно сброшенные стоки, тяжелые металлы.

Введение

Использование микроводорослей для очистки сточных вод описано во многих публикациях. Проведены исследования *Spirulina platensis* (Nordst.) Geitl., выращенной на аэробно сброшенном свином навозе (Chiu et al., 1980). Некоторые авторы использовали для культивирования *S. platensis* в малых промышленных масштабах стоки от переработки бумаги и производства удобрений (Anaga et al., 1996). *Spirulina* также может расти за счет утилизации мочевины из морской воды, ее использовали в качестве среды культивирования для *S. maxima* (Faucher et al., 1979). Изучался потенциал роста *S. platensis* на сброшенном жидком коровьем навозе с добавлением или без добавления бикарбоната натрия (Venkatraman, 1978). *Spirulina sp.* выращивали на морской воде с добавлением анаэробных сточных вод в условиях умеренного климата (Olguin & Galicia, 1997). Во многих случаях применялось выращивание водорослевой биомассы на стоках животноводства и высокоэффективное водорослевое окисление для очистки стоков кожевенного производства (Dodd, 1979; Rose et al., 1996). Интенсивное культивирование пресноводных микроводорослей на сжиженном свином навозе служило источником питательных веществ для роста *Spirulina* (Martin et al., 1985). Изучено также значение биопленок для качества воды и питания креветок в интенсивной культуре (Lopes Thompson et al., 2002). Сходные по химическому составу цианобактерии, выращенные на разведенных и аэрированных стоках свиноводства, накапливали большое количество питательных веществ (Conizares-

©Джаянт Док, В. Кальян Раман, В.С. Голе, 2005

Villanueva et al., 1995). В процессе биологической очистки *Spirulina* sp. использовали для защелачивания, осаждения тяжелых металлов в кислых шахтных водах (Van Hille et al., 1999). *S. platensis* была использована для подтверждения возможности применения биомассы микроводорослей для снижения содержания нитратов, фосфатов и следов тяжелых металлов в сточных водах путем связывания альгинатов (Patnaik et al., 2001; Lodi et al., 2003; Chojnacka et al., 2004).

Материалы и методы

Штамм *Spirulina* sp. был получен на кафедре ботаники Модерн Колледж в Пуне, Индия. *Spirulina* sp. была выбрана в качестве тест-объекта для настоящего исследования благодаря ее специфическим свойствам: она хорошо растет в сильно щелочной среде и имеет значительную толерантность к органическим поллютантам, а также содержит много белков, витаминов, аминокислот и минеральных веществ. Для культивирования штамма *Spirulina* sp. использовали среду CFTRI (Venkatraman et al., 1982). Ее состав: 4,5 мг NaHCO₃, 0,5 мг K₂HPO₄, 1,5 мг NaNO₃, 1 мг K₂SO₄, 0,2 мг MgSO₄, 0,04 мг CaCl₂, 0,01 мг FeSO₄, 1 мг NaCl, 1000 мл дистилированной воды. pH среды 10±2. Культуры выращивали в колбах объемом 500 мл при температуре 25–27 °C, освещенности 3000–5000 лк, в дневное время. Тесты с COD, BOD (5 дней) и MPN проводили по стандартной методике (APHA, 1985). Пробы анаэробно сброженных стоков (5 л) были получены на предприятии по очистке жидких стоков «Термакс ЛТД» в Пуне, Индия. Полученную жидкость с помощью фильтровальной бумаги освобождали от взвешенных частиц, затем устанавливали содержание в ней катионов, анионов, тяжелых металлов и общее содержание бактерий (этап повторно проводилась после культивирования *Spirulina* sp. (см. таблицу).

Таблица. Типичный состав анаэробно сброженных сточных вод

Компонент	Концентрация, мг/л
COD	800
BOD	78
Натрий	63,6
Калий	532,8
Кальций	80
Магний	385,4
Хлор	66,9
Нитраты	23,1
Фосфаты	25,6
Сульфаты	40

Для изучения возможности использования *Spirulina* sp. при очистке анаэробно сброженных сточных вод (ACB) была проведена серия экспериментов. Использовали семь колб, в пяти из них были ACB. Объем среды в колбах составлял 250 мл при pH 10±2. Культивирование продолжалось 8 дней. Колбы инкубировали при температуре окружающей среды 25–27 °C. В пять колб серийно

был внесен NaHCO_3 в концентрации 1-4 и 5%, в остальных двух колбах находились сырье стоки и модифицированная чистая среда CFTRI в качестве контроля. Все эксперименты проводили в двух повторностях.

Была исследована сухая биомасса *Spirulina* sp. Культуральную среду без водорослей анализировали до и после культивирования спирулин, устанавливали количество катионов, анионов и тяжелых металлов, в частности никеля и свинца. Для определения катион-анионного состава использовали «790 Personal Ion Chromatograph», «Metroham Suppressor module» (Швейцария), а для определения содержания тяжелых металлов — спектрофотометр «Perkin Elmer Atomic Absorption Spectrophotometer» (США).

Результаты и обсуждение

Изучен потенциал роста *Spirulina* sp. в АСВ с добавлением или без добавления бикарбоната натрия. В колбах, где содержалась среда без бикарбоната натрия, рост водоросли был слабым. Внесение бикарбоната натрия в концентрации до 4% усиливало рост штамма *Spirulina*. Максимальный прирост биомассы при этом составлял 1,4 мг/л. На искусственной среде (CFTRI) отмечен меньший прирост биомассы, чем в АСВ, обогащенных 4% NaHCO_3 (рис. 1). При внесении бикарбоната натрия в концентрации выше 4% заметного прироста биомассы *Spirulina* не наблюдалось.

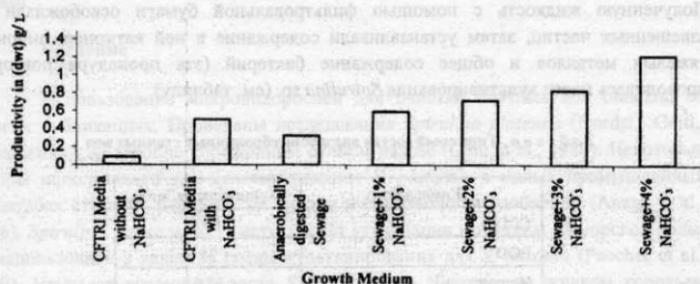


Рис. 1. Потенциал роста *Spirulina* sp. в анаэробно сброшенных сточных водах без добавления и с добавлением бикарбоната натрия в разных концентрациях через 8 дней культивирования*.

Через восемь дней культивирования биомассу водорослей отбирали из колб, а оставшуюся культуральную жидкость подвергали анализу. Как показал химический анализ, из культуральной жидкости были изъяты катионы: калий — 98%, кальций — 96%, магний — 95% и натрий — 90%, а также анионы: хлор — 51%, нитраты — 52%, фосфаты — 76% и сульфаты — 60% (рис. 2). Значительно снизилось и содержание тяжелых металлов в среде: никеля — на 57% и свинца — до 97%.

* Обозначения на рисунках и список литературы приведены по оригиналу.

Уменьшилось также общее содержание бактерий (рис. 3), возможно, благодаря высокощелочным условиям либо антибактериальным свойствам *Spirulina* sp. Можно предположить, что в процессе роста *Spirulina* sp. выделяет в культуральную среду некоторые соединения, угнетающие или убивающие бактерии. Причины этого явления мы продолжаем исследовать.

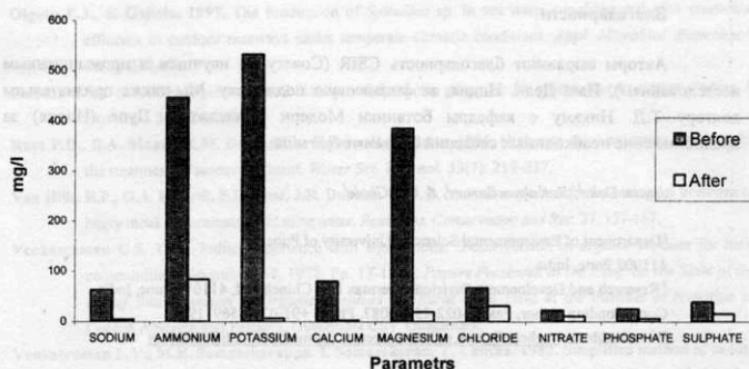


Рис. 2. Химический анализ культуральной жидкости на основе АСВ без добавления и с добавлением бикарбоната натрия в разных концентрациях до и через 8 дней культивирования *Spirulina*.

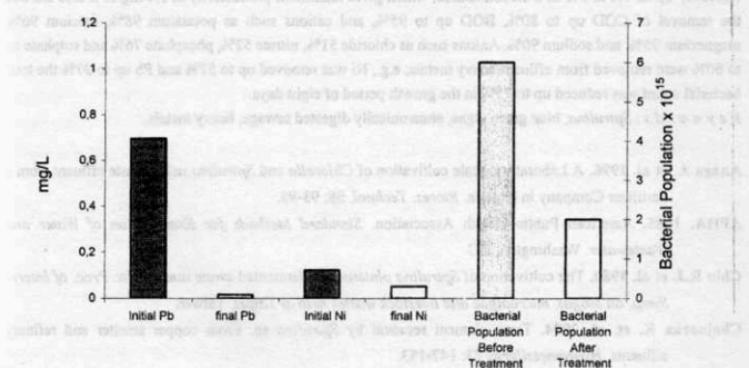


Рис. 3. Концентрация тяжелых металлов в культуральной жидкости на основе АСВ с добавлением бикарбоната натрия в разных концентрациях до и через 8 дней культивирования *Spirulina*.

Результаты нашего исследования свидетельствуют о позитивном влиянии культивирования спирулины на качество анаэробно сброшенных сточных вод. Использование в качестве среды культивирования отходов производства и доступность растворимого CO₂ делает массовое культивирование спирулины в АСВ очень перспективным. Полученная таким образом биомасса может использоваться для очистки сточных вод, а также как источник белка в рационе животных и рыб.

Благодарности

Авторы выражают благодарность CSIR (Совету по научным и промышленным исследованиям), Нью Дели, Индия, за финансовую поддержку. Мы также признателны доктору Т.Д. Никаму с кафедры ботаники Модерн Колледжа в Пуне (Индия) за предоставление необходимых сведений о штамме *Spirulina*.

Jayant Doke¹, V. Kalyan Raman² & V.S. Ghole¹

¹Department of Environmental Sciences, University of Pune,
411007 Pune, India

²Research and Development Division, Thermax Ltd, Chinchwad, 411019 Pune, India

Corresponding author, Fax 91-022-25690087, Phone +91-022-25691195

E-mail address: ysghole@chem.unipune.ernet.in, jayantdoke@rediffmail.com

TREATMENT OF ANAEROBICALLY DIGESTED WASTEWATER USING *SPIRULINA* SP.

Spirulina can be cultivated in wastewater to improve water quality. Batch studies were conducted for the treatment of anaerobically digested wastewater (ADW) by using *Spirulina* sp. This study examines the possibility of using *Spirulina* sp. to remove COD, BOD, heavy metals, and bacteria from wastewater. The results showed that the growth of *Spirulina* in ADW was poor, but can be enhanced by the addition of NaHCO₃ up to 4% to 5% as a carbon source, which gives maximum productivity at 1.4 mg/L. It also showed the removal of COD up to 80%, BOD up to 95%, and cations such as potassium 98%, calcium 96%, magnesium 95%, and sodium 90%. Anions such as chloride 51%, nitrate 52%, phosphate 76% and sulphate up to 60% were removed from effluent heavy metals, e.g., Ni was removed up to 57% and Pb up to 97% the total bacterial count was reduced up to 75% in the growth period of eight days.

Keywords: *Spirulina*, blue green algae, anaerobically digested sewage, heavy metals.

Anaga A. et al. 1996. A Laboratory-scale cultivation of *Chlorella* and *Spirulina* using waste effluent from a Fertilizer Company in Nigeria. *Biores. Technol.* 58: 93-95.

APHA. 1985. American Public Health Association. *Standard Methods for Examination of Water and Wastewater*. Washington, DC

Chiu R.J. et al. 1980. The cultivation of *Spirulina platensis* on fermented swine manure. In: *Proc. of Intern. Symp. on biogas, microalgae and livestock wastes held at Taipei*. Taiwan.

Chojnacka K. et. al. 2004. Trace element removal by *Spirulina* sp. From copper smelter and refinery effluents. *Hydrometallurgy* 73: 147-153.

Conizares-Villanueva R.O. et al. 1995. Chemical composition of cyanobacteria grown in diluted, aerated swine wastewater. *Biores. Technol.* 51: 111-116.

Dodd J.C. 1979. Algal production and Harvesting from animal wastewaters. *Agricul. Waste. Appl. Sci. Publ. Ltd. (England)* 1.

- Faucher O. et al. 1979. Utilization of Sea water-Urea as a culture medium for *Spirulina maxima*. *Can. J. Microbiol.* 25(6): 752-9.

Lodi A., L. Binaghi, C. Solisio, A. Converti, M. Del Borghi. 2003. Nitrate and Phosphate removal by *Spirulina platensis*. *J. Industr. Microbiol. Biotechnol.* 30(11): 656-660.

Lopes Thompson F. et al. 2002. Importance of biofilm for water quality and nourishment in intensive shrimp culture. *Aquaculture* 203: 263-278.

Martin C., J. Dela Nove, G. Picard. 1985. Intensive Cultivation of freshwater microalgae on Aerated pig manure. *Biomass* 7: 245-59.

Olguin E.J., S. Galicia. 1997. The Production of *Spirulina* sp. In sea water supplemented with anaerobic effluents in outdoor raceways under temperate climatic conditions. *Appl. Microbiol. Biotechnol.* 48(2): 242-47.

Patnaik S. et. al. 2001. Alginate Immobilization of *Spirulina platensis* for wastewater treatment. *Indian J. Exp. Biol.* 39: 824-826.

Rose P.D., B.A. Maart, K.M. Dunn, R.A. Rowswell, P. Britz. 1996. High rate algal oxidation ponding for the treatment of tannery effluent. *Water Sci. Technol.* 33(7): 219-227.

Van Hille, R.P., G.A. Boshoff, P.D. Rose, J.R. Duncan. 1999. A continuous process for the biological treatment of heavy metal contaminated acid mine water. *Resources, Conservation and Rec.* 27: 157-167.

Venkatraman G.S. 1978. Indian experience with algal ponds. Bioconversion of organic residues for rural communities, November 1-7, 1978. Pp. 13-15 in: *Papers Presented at the Conf. on the State of the Art of Bioconversion of Organic Residues for Rural Com.* Held at the Institute of Nutrition of Central America and Panama, Guatemala City, Guatemala.

Venkatraman L.V., M.R. Somasekharappa, I. Somasekaran, T. Lalitha. 1982. Simplified method of raising inoculums of blue green algae *Spirulina platensis* for rural application in India. *Phycos* 21: 56-62.

Поступила 15.09.04

Подписан в печать С.П. Вассер