## ЛИТЕРАТУРА

- 1. Грачева И.М., Мосичев М.С., Гавристов А.В., Филиппов С.А. Глюкозонзомераза. Обзор. М., 1976.
- 2. Окунев О.Н., Ананьин В.М., Головлев Е.А., Виноградова К.А., Скрябин Т.К. Прикл. бнохим. и микробнол., 14, 1, 44-48, 1978.
- 3. Улезло И.В., Тулеува Е.Т., Безбородов А.М. Прикл. биохим. и микробиол., 16, 4, 561-569, 1980.
- 4. Blasco R., Castillo F. Appl. and Environ. Microbiol., 58, 2, 690-695, 1992.
- Ormerod I.G., Ormerod S.F., Gest H. Arch. Biochem. and Biophys., 94, 2, 449-463, 1961.
- 6. Percheron I. Comptes Rendues, Acad. Sci., 255, 19, 2521-2522, 1962.

Hocasuma 21 V1997

Биолог. журн. Армении, 3-4 (50), 1997

УЛК, 582,281,212,043

## ВЛИЯНИЕ ИНТЕНСИВНОСТИ ОСВЕЩЕНИЯ НА РОСТ И ОБРАЗОВАНИЕ КАРОТИНОИДОВ RHODOPSEUDOMONAS SPHAEROIDES Д-10

## HRHOTAII J.X.A

Институт микробиологии НАП Армении, 378510, г Абовин

Изучено влияние интенсивности освещения на рост и образование каротиновдных пигментов Rh sphaeroides Д-10, выделенных из минереспиных источников Джермука. Установлено благоприятное влияние невысоких интенсивностей освещения на каротиногенет, при этом максимальное наконление каротиновдов не коррелирует с максимальным выходом биомассы. Показано, что преобладающим карстиновдом при фотосинтетическом росте является сферовден и его содержание составляет около 60% от общей суммы каротиновдов незавленмо от интенспирости освещения.

Ուսումնասիրվել է լույսի ինտենսիվության ազդիցությունը Ֆերմուկի հանքային աղբյուրներից անջեռոված Rh. sphaeroides I 10 շտանի աճի և կարոսդինսիտային պիզմենտների առաջացման վրա Յաստատվել է լույսի ոչ բարձր ինտենսիվությունների բարենպաստ ազդեցությունը կարոտինոիդների առաջացման վրա, ընդ որում կարոտինոիդների մաքսիմալ կուտակումը չի համընկնում կենսազանգվածի մաքսիմալ ելքի հետ Ցույց է տրվել, որ ֆոտոսինթետիկ աճի պայմաններում գերակշուդ կարոտինորդո սֆերոիդենն է ենրա պարունակությունը կազմում է կարոտինոիդների ընդհանուր քանակի մոտ 60%-ը անկախ չույսի ինտենսիվությունընց։

The influence of illumination intensity on the growth and carotennicl pigments formation of Rh.sphaeroides str. D-10, isolated from mineral sources of Dzhermuk has been investigated. The efficiency of low intensity illuminations on the carotenoides formation was revealed. The maximal accumulation of carotinoids was not correlated with maximal yield of biomass. At photosynthetic growth conditions the prevalent carotenoid was spheroidene and its contents composed about  $60^{60}$  from the total quantity of carotenoids without depending on the intensity of illumination.

Фототрофные бактерии - интенсивность освещения - каротиноиды

В последнее время в биотехнологии интенсивно велутся исследования по использованию несерных пурпурных бактерий в качестве кормовых препаратов [6,11,13]. Основанием для этого служит наличие в биомассе пурпурных бактерий высокого содержания белка с полноценным аминокиелотным составом, ряда витаминов, органических кислот, а также пигментов-каротиноидов. Последние находят широкое применение в пищевой промышленности и в медицинской практике [5,6,7]. В связи с загрязнением окружающей среды значительно возросла потребность в каротиноидных пигментах, обладающих антимутагенными, антиканперогенными свойствами, антиоссидантной активностью.

В микробнологической промышленности в качестве продуцентов каролиноидов широко используются мицелиальные грибы. Однако по разнообразию они уступают фотосинтезирующим микроорганизмам, в том числе фотогрофным бактериям. Поэтому поиски новых продуцентов среди фотогрофных бактерий целесообразны и своепременны.

Целью пастоящей работы было изучение условий роста и накопления каротиновдных пигментов *Rh.sphaeroides* шт. Д-10, пыделенных из минеральных источников Джермука.

Материал и методика. Объектом последований служила песерная пурнурная бактерия Rh.sphaeroides шт. Л-10 ИНМИА И 6508, выделенная из минеральных источников Джермука [3].

Культуру выращивали на среде Ормеруда [12] анаэробно и темение 7-8 суток в яюминостате при освещенности 250-3000 яюкс и температуре 28-30°. Для освещения непользовали ламин наколивания Вырашивание в анаэробных условиях проводили в темпоте на качалке при 180 об/мив.

Рост культуры определяли эзмерением онтической илотноств суспензии на спектрофотометре СФ-26 при длине водны 660 им, а также по сухому вссу Спектры поглощения недых клеток культуры в видимой области записывали на регистрирующем спектрофотометре "Спекор". Эк. ракцик каротинойдов проводный методом Кондратьевой и Малофеевой [2]. Общее содержание каротинойдов определяли спектрофотометрически в растворе легкого петролениюто эфира (40-60°), принимая [3]. райным 2630 при 478 им, гае обпаруживается основной максимум потлошения экстражна этих лигментов [9].

Состав кархтиновдой определяли метолом тонкослойной хромагографии, используя готовые пластинки "Silufoi" (фирма Кавальер, ЧССР). Разделение ингментов проводили в восходящем токе растворителя бензол: истролейный эфир : ацегон (17:2:1) в темноге Огдельные нигменты эдиопровали с пластинок негролейным эфиром и количественное содержание их определяли измерением оптической плотности при элипе волим главного максимума поглошения (

Результаты и обсуждение. Изучаемая несерная пурпурная бактерия Rh.sphaeroides шт. Д-10 способна к росту в анаэробных условиях на евету и в аэробных условиях в темноте на средах,где допорами электронов служат органические субстраты. Однако в отличие от типового штамма в качестве допора электронов культура может непользовать также тиосульфат. В связи с тем, что основные полосы поглошения света бактериохлорофилла лежат в невоспринимаемой глазом инфракрасной области, видимая окраска фототрофных бактерий определяется в основном содержащимися в них каротиноидами. Цвет клеточной суспеннии бактерии, выросшей анаэробно на свету, желто-коричневый. В присутствии в среде кислорода цвет культуры становится красным. В аэробных условиях в темноте культура не растет. В анаэробных же условиях в темноте цвет клеточной суспеннии бледно-коричневато-красноватый, при перемещивании на качалке культура становится еще бледнее.

В условиях фотосинтетического роста клетки культуры содержат бактериохлорофиял а с максимумами поглощения при 590, 802 и 850 им и каротинованые пигменты сферонденового ряда с максимумами поглошения при 424, 478 и 510 им (рис. 1).



Рис.1. Спектр поглощения целых клеток культуры *Rh.sphaeraides* шт. Д-10, выращенной амарробия при освещении 750 люкс.

Большинство фототрофных бактерий хорошо растет при освещении 1500-2500 люке, и измечение интенсивности света в этих пределах

положительно влияет как на екорость роста, так и на накопление писментов [1,10]. Однако изучение влияние света на рост и накопление биомассы Rh.sphaeroides шт. Д-10 показало, что интенсивное накопление биомассы имеет место при освещении 750-1000 люке (рис.2), а наибольнее количество каротиноилов обнаруживается при 500-750 люке (табл.1). При этом количество каротиноилов достигает максимума на шестые сутки, а биомасса - на четверные.

Увеличение интенепвности освещения до 1500-3000 люке приволит к значительному снижению общего содержания каротиноваюв.

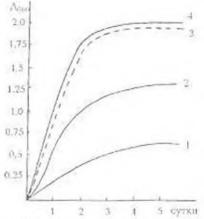


Рис. 2. Влияние интенсивности освещения на рост и нахоплочие биомиссы *Ph. sphotenides* шт. Д-10 в анааробных условиях. Интенсивность освещения 1 -250 люкс; 2 - 500 люкс; 3 - 750 люкс; 4 - 1000 люкс.

Преобладающие каротинонды были идентифицированы как ефероиден (Rf 0.53) и гидрокенефероиден (Rf 0.72). Основную роль в поглощении в иплимой области спектра шт. Д-10 играет сфероиден.

Таблица 1. Прирост каротиноидов Rh. sphaeroides шт. Д-10 в процессе анапробного роста при разной интенсивности освещения ( $\lambda_{mn}$  =478 им)

Время. сутки	Интененвность ослещения, люксы					
	250	500	750	1000	2000	3000
1				-		
2	0.08	0,38	0.13	0.06	0,12	80,0
3	0.14	0,56	0.30	0.13	0,50	0.15
4	0,25	0.75	0,52	0,25	0.62	0,27
5	0.31	0,87	0.73	0,37	0,70	0,39
6	0,37	1,12	1,06	0,48	0,77	0.51
2	0.38	1,13	1,12	0,62	0,77	0.64
S	0.38	1.13	1,13	0,70	0,79	0,72
9	0,38	1,13	1,12	0,75	0.81	0,78

В аэробных условиях в темноте общее количество каротиноидов значительно ниже, и, судя по пятнам на хроматограмме (рис. 3), в этом

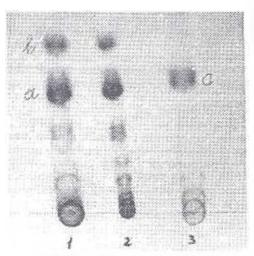


Рис. З. Влияние интенсивности освещения на образование каротиномдов Rh. sphaeroides шт. Д-10 при разных условиях роста: 1 - 750 люхс, рост анаэробный; 2 - 1500 люхс, рост знаэробный; 3 - темнота, рост анаэробный, а - сфероиден (478 км), в - гидроксисфероиден (510 км), с - сфероиденон (460 км).

случае в клетках содержится соответствующий кетокаротиноид сфероидена - сферопденои (Rf 0,57). Общий выход каротинондов на единицу прироста биомассы самый высокий был при интенсивности оснещения 750 люкс (табл. 2). Следует отметить, что при выра-щивании шт. Д-10 в анаэробных условиях на свету, в отличие от других каротиноидов, содержание сфероидена составляет около 60% от общей суммы каротиноидов независимо от интенеивности освещения.

Таким образом, полученные данные позволяют считать Rh.sphaeroides шт. Д-10 экономически выгодным объектом для получения каротиноидных пигментов, т.к. в условиях фотосинтетического роста

Таблица 2. Содержание каротинондов Rh. sphaeroides шт. Ц-10 в процессе анапробного роста при разной интенсивности освещения

Интенсивность освещения, лиже	Общее содержание каротиномдов, мг/г сухой биомассы	Скиержание сфарондена, мг/г сухой биомассы	
500	1,9	1.1	
750	2,4	1,4	
1000	2,2	1.3	
1500	0.6	0,4	
2300	0,5	0,3	

всего лишь при оснещении 500-750 люке можно усилить процесс пигментообразования и получить богатую каротиноидамы биомассу.

## ЛИТЕРАТУРА

- 1. Кондратьева Е.И. Фотосинтезирующие бактерии и бактериальный фотосинтез. М., 1972.
- 2. Кондратьева Е.П., Малофесва И.В. Микробнология, 33, 5, 758, 1964.
- Малатян М.Н., Арутюнян Т.Г., Паранян А.Х., Кеппен О.И., Александрушенна Н.И. Микробиология, 51, 3, 517-519, 1982.
- 4. Феофилова Е.П. Пигменты микроорганизмов. М., 1974.
- 5. Феофилова Е.П. Прикл. биохим. и микробиол., 30, 2, 181-195, 1994.
- 6. Шестаков С.В. Биотехнология, 213-216, М., 1984.
- 7. Buitton G. Carbotenoids Chemistry and Biology, Plenum Press, 167-184, 1990.
- Hunter C.N., Hundle B.S., J.E. Hearst, Lang H.P., Gardiner A.T., Takaichi S., Cogdell R.J. Bacteriology, 176, 12, 3692-3697, 1994.
- Jensen S.L. The constitution of some bacterial carotenoids and their bearing on biosynthetic problems. Trondheim, 1962.
- 10. Karin Schmidt Arch. Microbiol., 77, 1, 231-238, 1971.
- Noparatnoraporn N. Traculnaleumsali S., Silveria R., Niahisava V., Nagai S. Ferment. Technol., 65, 1,11-16, 1987.
- Ormerod J.C., Ormerod K.S., Gest H. Arch. Biochem. and Biophys., 94, 2, 449-463, 1961.
- Sasaki K., Nopuratnoraporn N., Nagai S. Bioconversion of waste materials to industrial products. Elsevier, 223-261, 1991.

Hoensynwa 10.81.1997