



Հայաստանի կենսաբ. հանդես, 2(70), 2018

ԿԱՆԱԶ ՄԻԿՐՈԶԻՄՈՒՆՆԵՐԻՑ ԿԱՐՈՏԻՆՈԻԴՆԵՐԻ ԿԵՆՍԱՍԻՆԹԵԶԻ ՕՐԻՆԱԶՎՈՒԹՅՈՒՆՆԵՐԻ ՈՒՍՈՒՄՆԱՍԻՐՈՒՄԸ

Լ.Յ. ՍԱՂԱԹԵԼՅԱՆ, Ա.Ո. ՍԱՐԳՍՅԱՆ, Վ.Բ. ԳՈԳԻՆՅԱՆ

ՀՀԳԱԱ «Հայկենսատիխոլոգիա» ԳԱԿ,
Այլընտրանքային էներգիայի աղբյուրների լաբորատորիա
sn.lusi91@gmail.com

Ուսումնասիրվել են տարբեր սթրես գործոնների ազդեցության պարապայում Հայաստանի ջրերից անջատված միաբջիջ կանաչ միկրոօրգանիզմների կողմից կարոտինոիդների սինթեզի օրինաչափությունները:

Որոշվել է միկրոօրգանիզմների կողմից սինթեզվող կարոտինոիդների քանակական և որակական կազմը: Ցույց է տրվել, որ կուլտուրաների աճեցման պայմաններում լուսավորության ինտենսիվության մեծացման դեպքում բոլոր կուլտուրաների մոտ նկատվում է ինչպես ընդհանուր կարոտինոիդների, այնպես էլ բլորոֆիլ *a* և *b*-ի բարձր քանակների կենսասինթեզ:

Միկրոօրգանիզմներ – կարոտինոիդներ – կենսասինթեզ

Изучали синтез каротиноидных пигментов новыми штаммами культур зеленых одноклеточных микроводорослей, выделенных из вод Армении в условиях воздействия различных внешних стресс-факторов. Определены качественный и количественный составы синтезированных каротиноидов. Установлено, что при культивировании микроводорослей в условиях интенсивного освещения наблюдается наиболее высокий уровень синтеза как общего количества пигментов, так и хлорофилла *a* и *b*.

Микроводоросли – каротиноиды – биосинтез

The investigation is devoted to the study of the synthesis of carotenoid pigments by new strains of cultures of green unicellular microalgae isolated from Armenian aquatic habitats under the influence of various external stress factors. Qualitative and quantitative compositions of synthesized carotenoids were determined. It has been established that the highest level of synthesis of the total amount of pigments and chlorophyll *a* and *b* was observed in the cultivation of microalgae under intensive illumination conditions.

Microalgae – carotenoids – biosynthesis

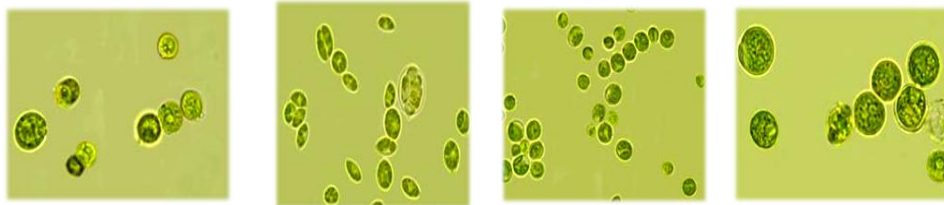
Միկրոօրգանիզմները կենսոլորտի գրեթե բոլոր շերտերում տարածված միաբջիջ օրգանիզմներ են: Նրանք հանդիսանում են մի շարք արժեքավոր նյութերի՝ ճարպաթթուների, սպիտակուցների, կարոտինոիդների և այլ կենսաբանորեն ակտիվ միացությունների (ԿԱՄ) արտադրիչներ: Սինթեզվող ԿԱՄ-երի շարքում առավել արժեքավոր բնական միացություններ են հանդիսանում կարոտինոիդները, որոնք մարդու և կենդանիների օրգանիզմում կարևոր դեր են կատարում օրգանիզմի բնականոն գործունեության համար: Դրանք որպես արժեքավոր հակաօքսիդանտներ, ֆոտոպրոտեկտորներ, իմունոխթանիչներ և նախավիտամիններ կարգավորում են օրգանիզմի նյարդային, տեսողական, սիրտ-անոթային և մի շարք այլ համակարգերի աշխատանքը [7]: Սակայն դրանք մարդու և կենդանիների օրգանիզմներում բավարար քանակի չեն արտադրվում և դրանց անհրաժեշտ պաշարը լրացվում է սննդի միջոցով (որոշ բանջարեղեններ, մրգեր, ձկան միս և այլն) [3]:

Գոյություն ունեն կարոտինոիդների ստացման ինչպես կենսատեխնոլոգիական, այնպես էլ քիմիական եղանակներ: Սակայն կառուցվածքի բարդության և բազմազանության պատճառով արտադրական պայմաններում դրանց քիմիական ստացումը բազմափուլ է և մեծ դժվարություններ է ներկայացնում, ինչը բերում է շուկայական գնի բարձրացմանը: Ուստի, արդիական է մնում բնական կարոտինոիդների արդյունավետ արտադրիչների որոնումը, որոնք վերջնանյութի շուկայական արժեքի տեսանկյունից կլինեն մատչելի [2]:

Հայտնի է, որ անբարենպաստ պայմանների՝ աղայնության, pH-ի և լուսավորության կտրուկ փոփոխության դեպքում միկրոջրիմուռների որոշ տեսակներ, որպես բջի պաշտպանողական ռեակցիա, սկսում են արտադրել կարոտինոիդներ [4]:

Աշխատանքի նպատակն էր ուսումնասիրել Հայաստանի ջրային ավազաններում առավել տարածված որոշ միկրոջրիմուռների կարոտինոիդներ սինթեզելու ունակությունը և օպտիմալ պայմանների մշակումը, որը կապահովի կարոտինոիդների կենսասինթեզի առավել բարձր ելք:

Նյութ և մեթոդ: Աշխատանքի համար ընտրվել են Հայաստանի քաղցրահամ ջրերից անջատված *Chlorella emersonii*, *Acutodesmus obliquus*, *Chlorococcum* sp., *Coelastrella terrestris* տեսակների միկրոջրիմուռները: Դրանք ընդգրկված են այլընտրանքային էներգիայի աղբյուրների լաբորատորիայի միկրոջրիմուռների հավաքածուում և կարող են հանդիսանալ կարոտինոիդների պոտենցիալ արտադրիչներ (Նկ. 1):



Նկ. 1. Աշխատանքում օգտագործված կանաչ միաբջիջ միկրոջրիմուռների տեսակներ

Հայաստանի ջրերից միկրոջրիմուռների անջատման, մաքրման և պահպանման համար օգտագործվել է Տամիայի սննդամիջավայրը (հիմնական լուծույթ (գ/լ)՝ $\text{KNO}_3 - 2,0$; $\text{KH}_2\text{PO}_4 - 0,3$; $\text{MgSO}_4 \times 7\text{H}_2\text{O} - 0,3$; միկրոտարրերի լուծույթ (գ/լ)՝ $\text{FeSO}_4 \times 7\text{H}_2\text{O} - 5,0$; $\text{Ca}(\text{NO}_3)_2 - 10,0$; $\text{Co}(\text{NO}_3)_2 \times 6\text{H}_2\text{O} - 0,02$; $\text{CuSO}_4 \times 5\text{H}_2\text{O} - 0,01$; $\text{ZnSO}_4 \times 7\text{H}_2\text{O} - 0,04$; $\text{MnSO}_4 - 1,0$; $\text{H}_3\text{BO}_3 - 0,6$; $(\text{NH}_4)_6\text{M}_2\text{O}_{24} - 1,0$; EDTA - $5,0 - 10,0$; pH-ը - $8,5-9$):

Միկրոջրիմուռների կողմից կարոտինոիդների սինթեզի համար կուլտուրաներն աճեցվել են երկփուլ համակարգով՝ տարբեր պայմաններում [4]: Առաջին (կանաչ) փուլում միկրոջրիմուռները կուլտիվացվել են 2 լիտրանոց կոնաձև կոլբաներում՝ 1լ ծավալով Տամիայի սննդամիջավայրի վրա, մշտական 1000 յուբս լուսավորությամբ (Phywe Luxmeter), $25 \pm 2^\circ\text{C}$ -ում, ASH-3 միկրոօդադիչների կիրառմամբ սիլիկոնե խողովակներով համակարգում օդի շուրջօրյա հագեցվածությամբ:

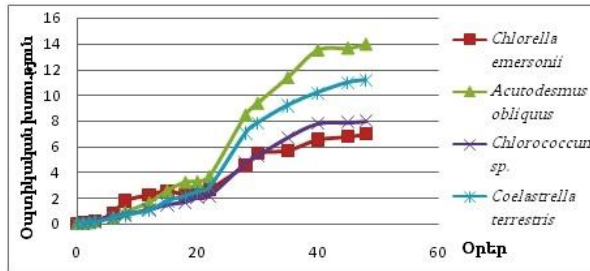
Աճի էքսպոնենցիալ փուլում կուլտուրաները ցենտրիֆուգվել են և կուլտիվացվել երկրորդ (կարմիր) փուլում՝ կարոտինոիդների սինթեզը խթանելու նպատակով [5]: Երկրորդ փուլում կուլտուրաներն աճեցվել են չորս տարբեր սթրեսային պայմաններում (աղ. 1):

Աղյուսակ 1. Միկրոջրիմուռների կուլտիվացման պայմանները Տամիայի սննդամիջավայրում (2-րդ փուլ)

Տամիայի սննդամիջավայր			
1	2	3	4
Լուսավորության ինտենսիվության փոփոխում՝ միջավայրում կուլտուրայի նուրբացմամբ (53 անգամ)	Առանց ազոտի (N_2) որևէ աղբյուրի	10 գ/լ կոնցենտրացիայով նատրիումի քլորիդի (NaCl) ավելացմամբ	1, 2, 3 սյուներում ներկայացված պայմանների համադրմամբ

Կուլտիվացման մյուս պայմանները (լուսավորություն, ջերմաստիճան, օդով հագեցվածություն) ապահովվել են առաջին փուլին համապատասխան:

Մրդյունքներ և քննարկում: Կուլտուրաների աճը գնահատելու համար որոշվել է օպտիկական խտությունը 540 նմ ալիքի երկարության տակ (OD_{540} 540 nm, Hitachi U-2000): Թաղանթային ֆիլտրերով կենսազանգվածը ֆիլտրելուց հետո այն պահվել է 24 ժ 80°C ջերմաստիճանում (GF/C, 47 mm, Whatman) օպտիկական խտության և չոր կենսազանգվածի հարաբերությունը որոշելու համար: Միկրոջրիմուռների օպտիկական խտության փոփոխությունը կուլտիվացման ընթացքում ներկայացված է Նկ. 2-ում:



Նկ. 2. Միկրոջրիմուռների աճի դինամիկական կուլտիվացման ընթացքում

Ընդհանուր կարոտինոիդների, բլորոֆիլ *a*-ի և բլորոֆիլ *b*-ի քանակների որոշման համար կատարվել է կարոտինոիդների էքստրակցիա ագետոնով (99.5%, Sigma-Aldrich). 2 մլ կուլտուրալ հեղուկը ցենտրիֆուգվել է (Heraeus, Multifuge 3SR+) 3900 պտ/ր, 12 րոպե տևողությամբ: Նստվածքի վրա ավելացվել է 2 մլ ագետոն և հաջորդաբար թափահարվել 2 րոպե տևողությամբ ու պահվել սառույցի մեջ: Գործողությունը 3 անգամ կրկնելուց հետո խառնուրդը ցենտրիֆուգվել է (3900 պտ/ր, 20 րոպե) և հավաքվել վերնստվածքային հեղուկը: Գործընթացը կրկնվել է մինչև նստվածքի գունազրկվելը: Այնուհետև ընդհանուր կարոտինոիդների և բլորոֆիլ *a*, *b*-ի քանակները որոշվել են համաձայն Բեր-Լամբերտի օրենքի՝ սպեկտրոֆոտոմետրի օգնությամբ՝ աբսորբումը (A) չափելով 470, 630, 647, 664 և 691 նմ ալիքների երկարության տակ: Ամփոփված արդյունքներն ալիքների երկարության տակ ներկայացված են աղ. 2-ում [1]:

Ինչպես երևում է աղ. 2-ից, աճի կանաչ փուլից կարմիր փուլի անցման ընթացքում *Chlorella emersonii* և *Chlorococcum* sp. կուլտուրաների մոտ բլորոֆիլ *a*-ի քանակը նվազել է, իսկ ընդհանուր կարոտինոիդների և բլորոֆիլ *b*-ի քանակություններն՝ ավելացել: *Coelastrella terrestris* կուլտուրայի մոտ ընդհանուր կարոտինոիդների և բլորոֆիլ *a*-ի քանակությունը նվազել է, իսկ բլորոֆիլ *b*-ին՝ աճել:

Աղյուսակ 2. Միկրոջրիմուռների կողմից սինթեզված բլորոֆիլ *a*-ի, *b*-ի և ընդհանուր կարոտինների քանակները՝ կուլտիվացման տարբեր փուլերում

Միկրոջրիմուռներ / կարոտինոիդներ	Աճի փուլերից ստացված փուլերում					
	Աճի էքստրակցիալ փուլ (48-րդ օր)	Երկրորդ փուլի սկիզբ (56-րդ օր)	Լուսավորության ինտենսիվության փոփոխում (տարածում 53 անգամ)	Կուլտիվացում առանց ազոտի (N ₂) աղբյուրի սննդամթերքավորում	Միջավայրում (10գ/լ) նատրիումի քլորիդի (NaCl) ավելացում	Բոլոր փուլերի համադրում
			I	II	III	IV
<i>Chlorella emersonii</i>						
Բլորոֆիլ <i>a</i>	0.18222	0.13224	0.00249	0.00082	0.00054	0.00061
Բլորոֆիլ <i>b</i>	0.11331	0.28596	0.00149	0.00062	0.00100	0.00055
Կարոտինոիդներ	9.49294	17.7140	0.14873	0.06820	0.01800	0.01977
<i>Chlorococcum</i> sp.						
Բլորոֆիլ <i>a</i>	0.19910	0.10432	0.00266	0.00086	0.00207	0.00331
Բլորոֆիլ <i>b</i>	0.10063	0.21637	0.00332	0.00115	0.00238	0.00672
Կարոտինոիդներ	9.56098	12.2948	0.27859	0.00936	0.05377	0.20867
<i>Coelastrella terrestris</i>						
Բլորոֆիլ <i>a</i>	0.16368	0.11891	0.00535	0.00129	0.00331	0.00043
Բլորոֆիլ <i>b</i>	0.10325	0.27593	0.00759	0.00173	0.00268	0.00049
Կարոտինոիդներ	6.27413	2.98408	0.35418	0.00089	0.10868	0.02822

Ընդհանուր կարոտինոիդների, քլորոֆիլ *a*, *b*-ի քանակության առավել բարձր արդյունք *Chlorella emersonii* և *Coelastrella terrestris* կուլտուրաների մոտ նկատվել է I պայմանում կուլտիվացման ժամանակ, իսկ *Chlorococcum* sp. կուլտուրայի մոտ՝ I և IV պայմաններում կուլտիվացման ժամանակ:

Կարոտինոիդների կազմը որոշվել է կրթաշերտային բրոմատոգրաֆիական եղանակով (ՆՇՁ): Որպես թիթեղ օգտագործվել է ապակյա հիմքով սիլիկագել (Silicagel 60 (Merck) 20x20 սմ կամ 10x20 սմ), իսկ ՆՇՁ լուծիչ-համակարգ՝ պետրոլային եթեր (եռման միջակայքը 65°C-95°C) – ացետոն – պիրիդին՝ 10:4:2.5 ծավալային հարաբերությամբ խառնուրդը: Կարոտինոիդների կազմը որոշվել է ըստ գունանյութի և լուծիչ համակարգի բարձրության հարաբերության (R_f) [7]: Արդյունքներն ամփոփված են աղ. 3-ում:

Աղյուսակ 3. Տարբեր պայմաններում աճեցված կուլտուրաների ՆՇՁ-ների R_f -ը

Միկրոօրգանիզմներ	Կարոտինոիդների կազմը								
	Աստաքսանտին (ազլաո ձև)	Լյուտեին	Աստաքսանտին (մոնոէթեր)	Քլորոֆիլ <i>b</i>	Քլորոֆիլ <i>a</i>	Աստաքսանտին	Կանտաքսանտին	Էփինենոն	β-կարոտին
Rf	4-8	38-40	42-43	48	55-56	59-60	63-68	83-86	98-99
<i>Coelastrellaterrestris</i>	6,66	-	42,5	48,8	55,9	-	64,44	-	97,77
<i>Chlorellaemersonii</i>	5,9	-	42,22	-	55,5	-	64,44	-	97,53
<i>Acutodesmusobliquus</i>	8	38,6	42,4	47,7	54,5	59	64,39	-	98
<i>Chlorococcum</i> sp.	-	37,6	-	47,9	54,4	59	64,39	-	97,96

Ինչպես երևում է աղ. 3-ից, էփինենոն չի հայտնաբերվել ոչ մի տեսակի միկրոօրգանիզմի մոտ, իսկ *Chlorella emersonii* և *Coelastrella terrestris* տեսակի միկրոօրգանիզմների մոտ՝ լյուտեին և աստաքսանտին տեսակի կարոտինոիդներ: *Chlorococcum* sp. միկրոօրգանիզմի մոտ չի հայտնաբերվել նաև աստաքսանտինի մոնոէթերներ: Աղյուսակում նշված մնացած բոլոր կարոտինոիդները հայտնաբերվել են ուսումնասիրված միկրոօրգանիզմների մոտ:

Ամփոփելով կարելի է եզրակացնել, որ կուլտուրաների երկփուլ աճեցման համակարգով կուլտիվացման դեպքում պայմանների փոփոխման I պայմանի ժամանակ (լուսավորության ինտենսիվության ավելացում՝ սննդամիջավայրում կուլտուրայի նոսրացման միջոցով, աղ. 2), կուլտիվացման ժամանակ բոլոր կուլտուրաների մոտ նկատվում են ընդհանուր կարոտինոիդների, քլորոֆիլ *a* և *b*-ի առավել բարձր կենսասինթեզ՝ համեմատած մյուս պայմաններում աճեցնելու հետ: Ելնելով վերը նշվածից, կարելի է եզրակացնել, որ կուլտիվացման I պայմանը խթանում է միկրոօրգանիզմների մոտ ընդհանուր կարոտինոիդների սինթեզը:

Հետազոտությունն իրականացվել է ՀՀԿԳՆ գիտության պետական կոմիտեի տրամադրած ֆինանսավորմամբ՝ 16YR-2I029 ծածկագրով գիտական թեմայի շրջանակներում:

ԳՐԱԿԱՆՈՒԹՅՈՒՆ

1. *Кяхнович Л.В.* Фотосинтез: Методические рекомендации к лабораторным занятиям, задания для самостоятельной работы и контроля знаний студентов, БГУ, 88 с., 2003.
2. *Курегян А.Г., Печинский С.В., Зилфикаров И.Н.* Способы получения каротиноидов, лекарственных препаратов и биологически активных добавок к пище на их основе (Обзор). Научно-производственный журнал “Разработка и регистрация лекарственных средств”, 2014, №1 (6), с. 54-63.

3. *Цоглин Л.Н., Пронина Н.А.* Биотехнология микроводорослей. М., Научный Мир, 182 с., 2012.
4. *Челебеева Э.С.* Особенности вторичного каротиногенеза у зеленых микроводорослей. Институт биологии южных морей им. А.О. Ковалевского, Севастополь, Диссертация на соискание ученой степени кандидата биологических наук, 157 с., 2014.
5. *Fábregas J, Otero A, Maseda A, Domínguez A.J.* Two-stage cultures for the production of astaxanthin from *Haematococcuspluvialis*, J. Biotechnol, 89, issue1, 65-71, 2001.
6. *Reis A.* Laboratorionacional de energenhariatechnologia industrial, Departamento de energias renovaveis, LNETI/DER-0092/82, Lisboa, 1992.
7. *Ritchie R. J.* Universal chlorophyll equations for estimating chlorophylls a, b, c, and d and total chlorophylls in natural assemblages of photosynthetic organisms using acetone, methanol, or ethanol solvents. Photosynthetica, 46, pp. 115-126, 2008.

Ստացվել է 02. 02.2018