

جداسازی و شناسایی مولکولی باکتری‌های تولیدکننده کاروتنوئید

راضیه سادات سلوکی نژاد^۱، حانیه اسعدی^۲، یاسر اسحاقی میلوسی^۳ و سجاد یزدان ستاد^۴

^۱گروه زیست شناسی، دانشکده علوم پایه، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم و تحقیقات، تهران، ایران؛ ^۲گروه میکروبیولوژی و انگل شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی بوشهر، بوشهر، ایران؛ ^۳مرکز تحقیقات بیوشیمی، دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد، شهرکرد، ایران؛ ^۴گروه میکروبیولوژی، دانشکده پزشکی،

دانشگاه علوم پزشکی گلستان، گرگان، ایران

نویسنده مسئول: سجاد یزدان ستاد، s.yazdansetad@goums.ac.ir

چکیده. تولید رنگدانه از باکتری‌ها به علت مقرون به صرفه بودن، محصول بیشتر و استخراج آسان‌تر نسبت به سایر منابع از اهمیت خاصی برخوردار است. کاروتنوئیدها، از مهمترین رنگدانه‌ها با خواص آنتی‌اکسیدانی، پیش‌ساز ویتامین A، افزایش‌دهنده تولید آنتی‌بادی، ضد تومور و پیشگیری‌کننده از بیماری‌های قلبی-عروقی هستند. هدف از این مطالعه جداسازی و شناسایی مولکولی باکتری‌های تولیدکننده رنگدانه کاروتنوئیدی و آنالیز آن با روش HPLC بود. تعداد ۲۰ نمونه خاک از مناطق مختلف شهر تهران جمع‌آوری شد. پس از رقت‌سازی، نمونه‌ها بر روی محیط BHI آگار کشت و در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد گرماگذاری شد. باکتری‌های تولیدکننده رنگدانه برای شناسایی بیشتر انتخاب و استخراج رنگدانه آنها به وسیله متانول انجام شد. غربالگری باکتری‌های تولیدکننده رنگدانه در دو سطح انجام گرفت: انتخاب سوبه‌ها با استفاده از رنگ قابل مشاهده؛ آنالیز عصاره‌ها با طیف‌سنجی UV-VIS و تأیید توسط کروماتوگرافی مایع با کارایی بالا (HPLC). ابتدا، جدایه‌ها با استفاده از روش‌های فنوتیپی شناسایی شد و ژن 16S rDNA آنها با روش PCR تکثیر و تعیین توالی شد. *Staphylococcus epidermidis*، *Dietzia natronolimnaea*، *Arthrobacter agilis*، *Rhodococcus zopfii*، *Citricoccus alkalitolerans*، *Micrococcus aloeverae* و *Rhodococcus ruber* به‌عنوان سوبه‌های تولیدکننده کاروتنوئید شناسایی شدند. بالاترین میزان جذب با استفاده از آنالیز طیف‌سنجی UV-VIS در *Staphylococcus epidermidis* و *Dietzia natronolimnaea* مشاهده شد. آنالیز HPLC نشان داد که کاروتنوئیدهای تولید شده در مقایسه با منحنی بتا-کاروتن استاندارد، متعلق به بتا کاروتن هستند. میکروارگانیزم‌ها منبع بالقوه‌ای برای تولید کاروتنوئیدها هستند. در این مطالعه، ما دو جنس باکتری (*Staphylococcus epidermidis* و *Dietzia natronolimnaea*) با توانایی بالای تولید کاروتنوئید معرفی کردیم.

واژه‌های کلیدی. بتا کاروتن، رنگدانه، کاروتنوئید، کروماتوگرافی، طیف‌سنجی

Isolation and molecular identification of carotenoid-producing bacteria

Razieh Sadat Solouki Nezhad¹, Hanieh Asaadi², Yaser Eshaghi Milasi³, Sajjad Yazdansetad⁴

¹Department of Biology, Faculty of Basic Sciences, Islamic Azad University, Science and Research Branch, Tehran, Iran;

²Department of Microbiology and Parasitology, Faculty of Medicine, Bushehr University of Medical Sciences, Bushehr, Iran;

³Clinical Biochemistry Research Center, Shahrekord University of Medical Sciences, Shahrekord, Iran; ⁴Department of Microbiology, School of Medicine, Golestan University of Medical Sciences, Gorgan, Iran

Correspondent author: Sajjad Yazdansetad, s.yazdansetad@goums.ac.ir

Abstract. The production of pigments from bacteria is significant due to the low cost, high yield and ease of extract compared with other sources. Carotenoids are one of the most important pigments with antioxidant properties which are the precursor of vitamin A synthesis and have antibody overproduction ability, anti-tumor activity and inhibitory effect on the cardiovascular disease. The present study aimed to isolate and identify carotenoid-producing bacteria by high-performance liquid chromatography (HPLC) analysis of their carotenoid pigments. Twenty soil samples were collected from different regions of Tehran. After serial dilution each sample was cultured on BHI agar medium and incubated at 37°C. The pigment-producing bacteria were selected for further identification and their pigments were extracted by

methanol. The screening was carried out at two levels: i) selection of the strains by visual color inspection, ii) analysis of the pigment extracts by UV-VIS spectroscopy and HPLC. The isolates were identified by phenotypic methods and their 16S rDNA gene was amplified by PCR method and sequenced. *Staphylococcus epidermidis*, *Micrococcus aloeverae*, *Citricoccus alkalitolerans*, *Rhodococcus zopfii*, *Arthrobacter agilis*, *Dietzia natronolimnaea* and *Rhodococcus ruber* were identified as carotenoid-producing strains. The highest rate of absorption was observed using UV-VIS analysis in *Staphylococcus epidermidis* and *Dietzia natronolimnaea*. The comparison of HPLC analysis with the standard β -carotene curve showed that the carotenoids were beta-carotene. Micro-organisms are a potential source in the production of pigments. In this study we introduced two genera of bacteria (*Staphylococcus epidermidis* and *Dietzia natronolimnaea*) with carotenoid-producing ability.

Keywords. β -carotene, carotenoids, chromatography, pigment, spectrophotometry

مقدمه

کمتر و سهولت در کنترل تولید است (Sinha *et al.*, 2017; Naziri *et al.*, 2014). در میان رنگدانه‌ها، کاروتنوئیدها به علت انتشار گسترده، تنوع ساختاری و نقش‌های متعدد یکی از مهمترین گروه‌های رنگدانه‌ای هستند (Asker *et al.*, 2007). کاروتنوئیدها رنگدانه‌های تتراترپنوئیدی و محلول در چربی‌اند که به صورت طبیعی در کلروپلاست و کروموپلاست‌های گیاهان و بعضی از میکروارگانیزم‌ها مثل جلبک‌ها و بعضی از گونه‌های قارچی و باکتریایی یافت می‌شوند (Paniagua-Michel *et al.*, 2012). گزارش‌های مختلفی از باکتری‌های تولیدکننده کاروتنوئید از جمله *Halorubrum* (Balraj *et al.*, 2014) *Exiguobacterium* sp. *Serratia marcescens* (Naziri *et al.*, 2014) sp. *Chromobacterium violaceum* و *Streptomyces coelicolor* (Ahmad *et al.*, 2012) وجود دارد. این مطالعه، با هدف جداسازی و شناسایی باکتری‌های تولید کننده کاروتنوئید از خاک و آنالیز رنگدانه تولید شده با استفاده از روش کروماتوگرافی مایع با فشار بالا (HPLC) انجام گرفت.

مواد و روش‌ها

جمع‌آوری نمونه

تعداد ۲۰ نمونه خاک به مدت یک ماه از اردیبهشت تا خرداد سال ۱۳۹۵ از مناطق مختلف شهر تهران (شامل پارک‌ها و فضای سبز و پارک‌های جنگلی) جمع‌آوری شد. نمونه‌برداری از عمق ۱۰ سانتیمتری خاک انجام و در کیسه‌های پلاستیکی استریل ریخته شد. رقت‌های 10^{-1} تا 10^{-9} از نمونه‌های خاک تهیه گردید و از هر رقت در محیط آگار عصاره مغز و قلب (Brain Heart Infusion Agar) کشت و به مدت ۲۴ ساعت در ۳۷ درجه سانتی‌گراد گرما گذاری شد.

جداسازی و شناسایی باکتری‌های تولید کننده رنگدانه

بسیاری از رنگ‌های سنتتیک که امروزه در صنایع مختلف غذایی، دارویی و غیره به کار می‌روند دارای اثرات مضر متعددی هستند. نتایج حاصل از تحقیقات نشان می‌دهد که رنگ‌های سنتتیک فاقد ارزش غذایی بوده و علاوه بر آن عامل ایجاد کننده اختلالاتی از قبیل فشارخون، سرطان‌زایی، تومورهای بدخیم، واکنش‌های آنافیلاکسی و آلرژی هستند. از این‌رو با توجه به مشکلات ناشی از مصرف رنگ‌های مصنوعی، جستجو برای یافتن پیگمان طبیعی مناسب، به عنوان رنگ‌های افزودنی آغاز شد (Rymbai *et al.*, 2011; Seifzadeh *et al.*, 2016). رنگدانه‌های آلی طبیعی به طور کلی از میوه‌ها، سبزیجات، دانه‌ها، ریشه‌ها و میکروارگانیزم‌ها استخراج می‌شوند و گاهی اوقات به علت منشاء زیستی آنها، رنگ‌های زیستی نامیده می‌شوند (Parmar & Phutela, 2015). این رنگدانه‌ها اثرات سوء ذکر شده برای رنگ‌های مصنوعی را نداشته و در تحقیقات مختلف تأثیر مفید آنها بر سلامت عمومی به دفعات مورد تأیید قرار گرفته است. مطالعات اخیر نشان داده است که برخی از این رنگدانه‌ها دارای عملکردهای بیولوژیکی مهم از قبیل فعالیت‌های آنتی‌بیوتیکی، ضدقارچی، ضدتوموری و پیشگیری از بیماری‌های قلبی‌عروقی بوده و بسیاری از آنها دارای اثرات شیمی‌درمانی بالقوه‌ای هستند (Astuti *et al.*, 2016). علاوه بر این، متابولیت‌های رنگی کاربردهای متنوعی در صنایع داروسازی، لبنی، شيلات، چاپ و نساجی دارند (Samyuktha & Mahajan, 2016). رنگدانه‌های میکروبی یک جایگزین امیدوارکننده برای سایر رنگ‌های افزودنی هستند که از سبزیجات یا حیوانات استخراج می‌شوند. دلیل اصلی علاقه به استفاده از میکروارگانیزم‌ها در تولید رنگدانه، تکثیر و تولید بالا با استفاده از دستکاری‌های زیستی و ژنتیکی است. علاوه، تولید رنگ‌های طبیعی از طریق تخمیر میکروبی دارای مزایای زیادی از قبیل تولید ارزان‌تر، بازدهی بالاتر، استخراج آسان‌تر، تغییرات فصلی

باکتری‌های تولید کننده رنگدانه در محیط کشت نوترینت برات کشت داده شد و در انکوباتور شیکردار به مدت ۴۸ تا ۷۲ ساعت در دمای ۲۸ درجه سانتی‌گراد گرماگذاری شدند. بعد از ۷۲ ساعت سلول‌ها در $7200 \times g$ به مدت ۱۵ دقیقه سانتریفیوژ شدند. سپس رسوب با کمک آب مقطر استریل، دو بار شستشو داده شد و هر بار به مدت ۵ دقیقه سانتریفیوژ گردید. در نهایت رنگدانه با استفاده از متانول خالص استخراج گردید. به این ترتیب که به ازای هر گرم توده سلولی ۵ میلی‌لیتر متانول به رسوب اضافه شد. سپس، در بن‌ماری در دمای ۶۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۰ دقیقه تا استخراج تمامی رنگدانه‌های موجود، گرماگذاری گردید و نهایتاً در $10000 \times g$ به مدت ۱۵ دقیقه سانتریفیوژ شد. پس از آن مایع رنگی رویی جدا و با کمک کاغذ صافی فیلتر گردید. عصاره رنگی توسط اسپکتروفتومتر در طول موج ۳۵۰ تا ۷۰۰ نانومتر بررسی گردید (Arulselvi et al., 2013).

آنالیز رنگدانه با HPLC

رنگدانه‌های جدا شده از باکتری‌ها با استفاده از دستگاه HPLC مدل D-14163 ساخت کمپانی KNAUER آلمان، طرح ایزوکراتیک با ستون C_{18} به طول ۶۵ سانتی‌متر و قطر ۴/۶ میلی‌متر در طول موج ۲۸۵ نانومتر و سرعت جریان ۱ mL/min آنالیز گردید. مرحله متحرک با محلول استونیتریل-متانول به نسبت ۹۰:۱۰ انجام شد. از هر نمونه، مقدار ۱ میکرولیتر با سرنگ همیلتون به دستگاه تزریق شد. طیف جذب تمام پیک‌های مربوطه با کمک آشکارساز به صورت عکس دیجیتالی ثبت گردید.

نتایج

شناسایی جدا به‌های باکتریایی

باکتری‌های تولید کننده رنگدانه ابتدا با استفاده از ویژگی‌های مورفولوژیکی، میکروبیولوژیکی، بیوشیمیایی و بر اساس رنگدانه‌ای که تولید کردند، در ۷ گروه مختلف تقسیم‌بندی شدند. تکثیر قطعه ژنی 16S rDNA و الکتروفورز آن، سایز مورد انتظار در حدود ۱۵۰۰ جفت‌باز را نشان داد. شناسایی مولکولی جدا به‌ها با تعیین توالی قطعه ژنی 16S rDNA انجام گرفت (شکل ۱).

آنالیز اسپکتروفتومتری

باکتری‌های *Rhodococcus* و *Staphylococcus epidermidis* و *ruber* و *Dietzia natronolimnaea* رنگدانه نارنجی، *Citricoccus alkalitolerans* و *Micrococcus aloeverae*

باکتری‌های تولید کننده رنگدانه ابتدا از نظر مورفولوژی و روش بیوشیمیایی بررسی شده و سپس با روش مولکولی تکثیر و توالی‌یابی ژن 16S rDNA، تعیین هویت شدند. بطور خلاصه، کلنی‌های رنگی ظاهر شده روی محیط BHI آگار جهت بررسی بیشتر روی نوترینت آگار کشت مجدد داده شد. سویه‌های خالص شده از نظر مشخصات کلنی مانند اندازه، شکل، رنگ و بو مورد بررسی قرار گرفتند. سپس جهت شناسایی باکتری‌ها رنگ آمیزی گرم و تست‌های بیوشیمیایی از جمله تست اندول، حرکت، متیل رد، و گس پرسکائر، سیمون سترات، تست اکسیداز، تست کاتالاز و تست تخمیر قندها انجام شد. جهت استخراج DNA ژنومی، ابتدا باکتری‌ها در محیط BHI Broth تلقیح و به مدت ۷۲ ساعت در انکوباتور شیکردار قرار گرفت. DNA ژنومی باکتری‌ها با استفاده از کیت (GeneAll, Korea) Expin Combo GP و طبق پروتکل شرکت سازنده استخراج شد.

پرایمرهای استفاده شده در این مطالعه شامل پرایمرهای یونیورسال 16S rDNA باکتریایی (forward 5'-AGAGTTTCTGCTCAG-3') و (reverse 5'-ACGGCTACCTTGTACGATT-3') بودند (Lane, 1991). واکنش زنجیره‌ای پلیمرز با حجم نهایی ۲۵ میکرولیتر شامل ۱۰ نانوگرم بر میکرولیتر DNA الگو، ۰/۴ میکرومولار از هر پرایمر ریورس و فوروارد، ۰/۲ میلی‌مولار dNTP، ۲ میلی‌مولار $MgCl_2$ ، ۲/۵ میکرولیتر بافر PCR، یک واحد آنزیم Taq DNA پلیمرز انجام شد. واکنش PCR در دستگاه اپندرف آلمان (Mastercycler® nexus; Eppendorf, Germany) در شرایط دمایی واسرشت سازی اولیه در ۹۶ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴ دقیقه و در ادامه ۳۵ چرخه شامل واسرشت شدن در ۹۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه، اتصال پرایمرها در ۵۸ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۰ ثانیه، پلیمریزاسیون در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۵۰ ثانیه و گسترش نهایی در دمای ۷۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۸ دقیقه انجام شد. محصول PCR به جهت تعیین توالی به شرکت ماکروژن کره جنوبی ارسال گردید. توالی‌های تعیین شده توسط نرم افزار Chromas بررسی و به صورت آنالیز در پایگاه اطلاعاتی NCBI (<https://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi>)، هم‌ردیف‌سازی و توالی‌های هم‌مولوگ و درصد همسانی آنها مطالعه شد.

جداسازی رنگدانه

آنالیز رنگدانه‌های جدایه‌های باکتریایی با استفاده از روش HPLC نشان داد که رنگدانه تولید شده توسط *S. epidermidis* و *D. natronolimnaea* بتاکاروتن بود. در منحنی مربوط به *S. epidermidis* ۸ پیک مشاهده شد که بیشترین میزان تولید بتاکاروتن در زمان بازداری (Ret time) ۶/۴۸۶ بود. همچنین در منحنی *D. natronolimnaea* دو پیک مشاهده گردید که در Ret time ۶/۳۴۲ دارای بیشترین میزان تولید بتاکاروتن بود که با

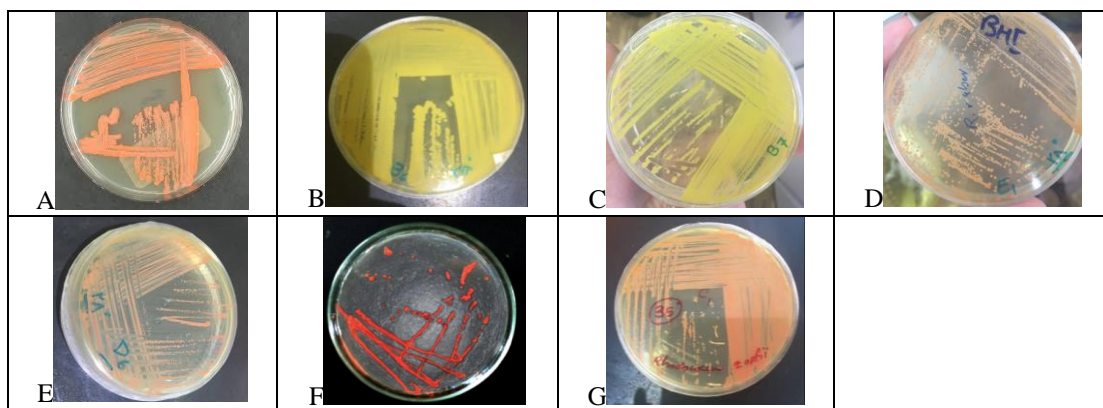
رنگدانه زرد، *Arthrobacter agilis* رنگدانه قرمز و *R. zopfii* رنگدانه صورتی تولید کردند (شکل ۲). آنالیز جذب نوری پیگمان با دستگاه اسپکتروفوتومتر UV-VIS نشان داد که میزان جذب نوری پیگمان استخراجی جدایه‌ها در طول موج‌های ۳۵۰-۷۰۰ نانومتر بود که بیشترین میزان جذب در جدایه‌های *S. epidermidis* در طول موج ۴۴۲ نانومتر (۱/۰۹) و *D. natronolimnaea* در ۴۵۰ نانومتر (۱/۸۷۲) مشاهده شد (شکل ۳).

آنالیز HPLC



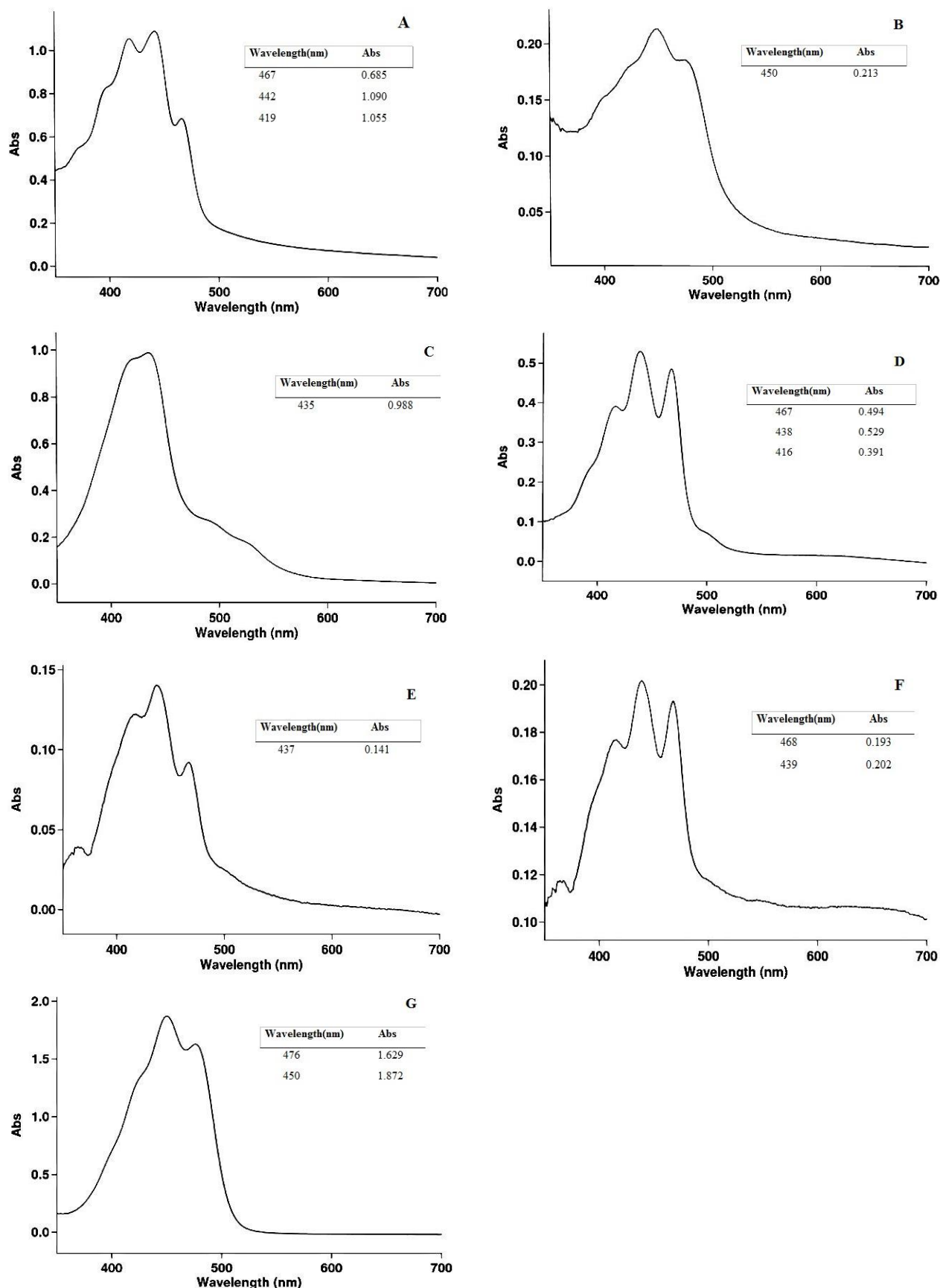
شکل ۱- تکثیر قطعه 16S rDNA جدایه‌های باکتریایی. ۱. استافیلوکوکوس اپیدرمایدیس. ۲. میکروکوکوس آلوئورا. ۳. سیتریکوکوس آلكالیتولرانس. ۴. رودوکوکوس زوفتی. ۵. آرتروباکتر اجلیس. ۶. دیتزیا ناترونولیمنا. ۷. رودوکوکوس روبور.

Fig. 1. Amplification of 16S rDNA fragment of bacterial isolates. 1. *S. epidermidis*. 2. *M. aloeverae*. 3. *C. alkalitolerans*. 4. *R. zopfii*. 5. *A. agilis*. 6. *D. natronolimnaea*. 7. *R. ruber*.



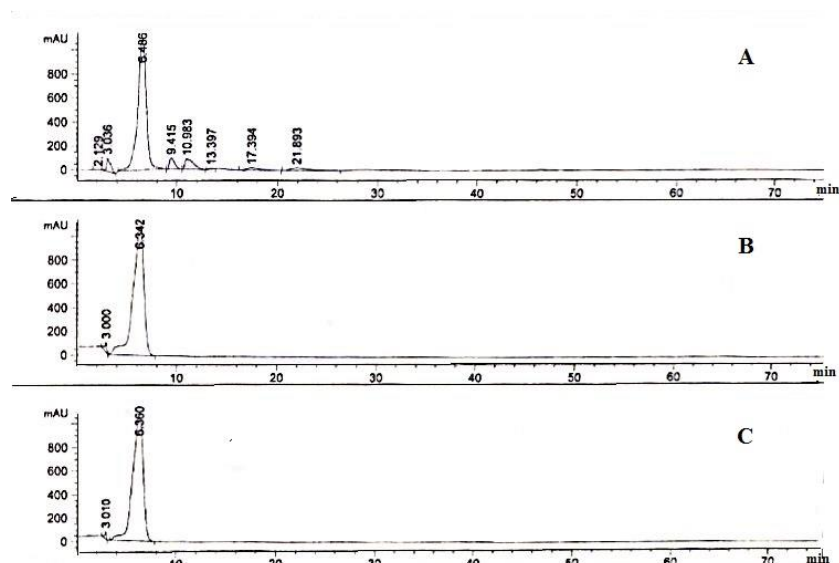
شکل ۲- کلنی‌های باکتری‌های تولیدکننده رنگدانه روی محیط Brain heart infusion (BHI). A. استافیلوکوکوس اپیدرمایدیس. B. میکروکوکوس آلوئورا. C. سیتریکوکوس آلكالیتولرانس. D. رودوکوکوس روبور. E. دیتزیا ناترونولیمنا. F. آرتروباکتر اجلیس، G. رودوکوکوس زوفتی.

Fig. 2. The colonies of pigment-producing bacteria on BHI agar. A. *S. epidermidis*. B. *M. aloeverae*. C. *C. alkalitolerans*. D. *R. ruber*. E. *D. natronolimnaea*. F. *A. agilis*. G. *R. zopfii*.



شکل ۳- آنالیز طیف سنجی UV-VIS. **A.** استافیلوکوکوس اپیدرمایدیس. **B.** آرتروباکتر اجلیس. **C.** رودوکوکوس زوفتی. **D.** رودوکوکوس روبر. **E.** میکروکوکوس آلونورا. **F.** سیتریکوکوس آلكالیتولرانس. **G.** دیتزیا ناترونولیمنا.

Fig. 3. UV-VIS spectroscopy analysis. **A.** *S. epidermidis*. **B.** *A. agilis*. **C.** *R. zopfii*. **D.** *R. ruber*. **E.** *M. aloeverae*. **F.** *C. alkalitolerans*. **G.** *D. natronolimnaea*.



شکل ۴- دیاگرام آنالیز پیگمان بتا کاروتن در دو باکتری *S. epidermidis* و *D. natronolimnaea* در مقایسه با بتا کاروتن استاندارد با HPLC. **A.** *S. epidermidis*. **B.** *D. natronolimnaea*. **C.** standard beta-carotene.

Fig.4. Beta-carotene pigment analysis in the two bacteria *S. epidermidis* and *D. natronolimnaea* compared with standard beta-carotene by HPLC method. **A.** *S. epidermidis*. **B.** *D. natronolimnaea*. **C:** standard beta-carotene.

جدول ۱- نتایج آنالیز پیگمان بتا کاروتن با روش HPLC در دو باکتری *S. epidermidis* و *D. natronolimnaea* و مقایسه آن با نمونه استاندارد بتا کاروتن.

Table 1. The results of the analysis of beta-carotene pigment by HPLC method in two strains of *Staphylococcus epidermidis* and *Dietzia natronolimnaea* and comparison with the standard beta-carotene sample.

Signal 1: *Staphylococcus epidermidis*, Sig:485

| Peak # | Ret Time (min) | Type | Width (min) | Area (mAU*S) | Height (mAU) | Area % |
|--------|----------------|------|-------------|--------------|--------------|---------|
| 1 | 2.129 | BB | 0.3004 | 38.90742 | 1.70379 | 0.0477 |
| 2 | 3.036 | BB | 0.3582 | 3062.71753 | 110.91557 | 3.7514 |
| 3 | 6.486 | BB | 0.9121 | 6.51254e4 | 1091.43066 | 79.7698 |
| 4 | 9.415 | BB | 0.5694 | 3294.02783 | 92.06458 | 4.0347 |
| 5 | 10.983 | BB | 0.8241 | 5251.63623 | 86.03801 | 6.4325 |
| 6 | 13.397 | BB | 0.4627 | 246.31612 | 6.70303 | 0.3017 |
| 7 | 17.394 | BB | 1.2017 | 1883.46155 | 19.69509 | 2.3070 |
| 8 | 21.893 | BB | 1.3765 | 2739.23340 | 23.45526 | 3.3552 |

Total: 8.16417e4 1432.00599

Signal 2: *Dietzia natronolimnaea*, Sig:485

| Peak # | Ret Time (min) | Type | Width (min) | Area (mAU*S) | Height (mAU) | Area % |
|--------|----------------|------|-------------|--------------|--------------|---------|
| 1 | 3.000 | BB | 0.1868 | 198.56511 | 14.59161 | 1.3368 |
| 2 | 6.342 | BB | 1.0815 | 1.46556e4 | 195.28575 | 98.6633 |

Total: 1.48541e4 209.87736

Signal 3: standard sample(beta-carotene), Sig:485

| Peak # | Ret Time (min) | Type | Width (min) | Area (mAU*S) | Height (mAU) | Area % |
|--------|----------------|------|-------------|--------------|--------------|---------|
| 1 | 3.010 | BB | 0.1628 | 81.39305 | 7.15234 | 0.8653 |
| 2 | 6.360 | BB | 1.0553 | 9324.85156 | 128.09224 | 99.1347 |

Total: 9406.24461 135.24458

از روش HPLC، TLC و طیف سنجی UV استفاده شد. نتایج آنالیز طیف سنجی، بیشترین میزان جذب در ۲۸۰ نانومتر را نشان داد. در بررسی HPLC، تنها یک پیک مشاهده شد که در مقایسه با نمونه استاندارد، فیتوئن بود. مطالعه مشابهی بر روی دو سویه *استریتومایسس جدا شده از رسوبات آب‌های دریایی و دو سویه دیگر از آب‌های شیرین انجام شد و جهت شناسایی رنگدانه‌های این باکتری‌ها از روش‌های طیف سنجی UV و TLC و HPLC استفاده شد. نتایج نشان داد که در سویه‌های دریایی رنگدانه‌های آلفاکاروتن، بتاکاروتن و فیتوئن و در سویه‌های آب‌های شیرین رنگدانه‌های بتاکاروتن، فیتوئن، فیتوفلون وجود دارد که از بین این رنگدانه‌ها، فیتوئن دارای بیشترین میزان جذب بود (Baskar et al., 2010). Naziri و همکاران (2014) به بررسی تولید کاروتنوئیدها توسط ایزوله‌های باکتریایی جدا شده از دریاچه ارومیه پرداختند. کاروتنوئیدهای تولید شده توسط باکتری *Halorubrim chaviater* با استفاده از حلال استون/متانول استخراج گردید. پس از غربالگری اولیه کاروتنوئیدها، با استفاده از روش‌های طیف سنجی UV-VIS و LC-MS و TLC مورد بررسی قرار گرفتند. در این بررسی، سه نوع کاروتنوئید باکتیوروبرین، لیکوپن و بتاکاروتن شناسایی شد. بیشترین جذب در طول موج‌های ۴۶۶، ۴۹۵ و ۵۲۸ نانومتر برای باکتیوروبرین، ۴۴۸، ۴۷۴ و ۵۲۸ نانومتر برای لیکوپن و ۴۲۵، ۴۵۵ و ۴۸۲ نانومتر برای بتاکاروتن بود که با میزان عدد جذب بتاکاروتن در مطالعه ما مطابقت داشت. Arulsevi و همکاران (2013) باکتری‌های تولیدکننده پیگمان نارنجی را از خاک جداسازی نمودند. آنالیز این رنگدانه‌ها با کمک HPLC مشخص کرد که تعداد چهار جدایه باکتری، تولیدکننده آستاگزانتین بودند. مطالعه بیوشیمیایی و بررسی ژن 16S rDNA این چهار جدایه باکتری نشان داد که دو جدایه *Exiguobacterium aurantiacum* و دو جدایه *Exiguobacterium profundum* بودند. در تحقیق دیگر، Arulsevi و همکاران (2014) به جداسازی میکروارگانیزم‌های تولیدکننده پیگمان‌های کاروتنوئیدی از منابع محیطی مختلف پرداختند. در آن مطالعه، ۴۱ نمونه خاک از منابع مختلف جمع-آوری گردید که دارای شرایط محیطی مختلف بودند. پیگمان این میکروارگانیزم‌ها با استفاده از متانول استخراج گردید و با استفاده از روش اسپکتروفتومتری حضور بتاکاروتن در باکتری‌های*

بتاکاروتن استاندارد (۶/۳۶۰) در شرایط یکسان آزمایش در یک محدوده بودند (شکل ۴). جدول ۱ نتایج آنالیز پیگمان بتاکاروتن با روش HPLC در دو سویه *S. epidermidis* و *D. natronolimnaea* و مقایسه آن با نمونه استاندارد بتاکاروتن به عنوان شاخص کاروتنوئیدی را نشان می‌دهد.

بحث

احتمالاً اهمیت و فراوانی کاروتنوئیدها در طبیعت به علت مسیر نسبتاً ساده بیوسنتز آنها است که این امر در گیاهان عالی و جلبک‌ها ثابت شده است و در باکتری‌ها و مخمرها هم دیده می‌شود. میکروارگانیزم‌های تولیدکننده کاروتنوئید از منابع محیطی مختلف از قبیل دماهای بسیار پایین، شوری بالا، نور قوی، شرایط اسیدی و قلیایی جدا شده است (Asker et al., 2012). در مطالعه حاضر ۷ گونه مختلف باکتری‌های تولیدکننده کاروتنوئید از خاک جداسازی و با استفاده از آنالیز 16S rDNA شناسایی شدند. این باکتری‌ها شامل *C. M. aloeverae*، *S. epidermidis*، *R. ruber*، *R. zopfii*، *alkalitolerans*، *D. natronolimnaea* و *D. natronolimnaea* بودند که رنگدانه شاخص با استفاده از روش طیف‌سنجی و HPLC، بتاکاروتن معرفی شد. در مطالعه Ibrahim (2008) ۷۵ سویه باکتریایی از نمونه‌های رسوب دریا جداسازی شد که از بین این ۷۵ نمونه ۴ سویه تولیدکننده کاروتنوئید بودند. آنالیز 16S rDNA نشان داد که این سویه‌ها *Bacillus Halomonas*، *Bacillus aquimaris*، *Micrococcus sp.*، *Micrococcus luteus* هستند. کاروتنوئیدهای اصلی در *Micrococcus sp.* شناسایی و به وسیله LC/MS و طیف سنجی UV بررسی گردید. آنالیز این رنگدانه نشان داد که این کاروتنوئیدها از خانواده دکاپروگزانتین شامل دکاپروگزانتین دی گلوکساید، دکاپروگزانتین مونوگلوکساید و دکاپروتانتین است و بیشترین جذب آنها به ترتیب در طول موج-های ۴۱۸، ۴۴۰ و ۴۷۰ نانومتر است. Dharmaraj و همکاران (2009) اکتینومیسست‌های دریایی به نام *استریتومایسس تولیدکننده کاروتنوئید* را از اسفنج دریایی به نام *Mytilorum mycale* از سواحل جنوب غرب هند و با کمک محیط گلیسرول آسپارژین آگار (ISP-5) جداسازی نمودند. سویه‌های *استریتومایسس* جداسازی شده از نظر خصوصیات مورفولوژیکی، فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی بررسی شدند و جهت تأیید رنگدانه‌های کاروتنوئیدی

REFERENCES

- Ahmad, W.A., Ahmad, W.Y.W., Zakaria, Z.A. and Yusof, N.Z.** 2012. Isolation of pigment-producing bacteria and characterization of the extracted pigments. In: Application of bacterial pigments as colorant. – Springer, Berlin, Heidelberg 25-44.
- Arulselvi, I., Sasidharan, P., Raja, R., Karthik, C. and Gurumayum, R.S.** 2013. Isolation and characterization of yellow pigment producing *Exiguobacterium* sp. – J. Biochem. Technol. 4: 632-635.
- Arulselvi, I.P., Umamaheswari, S., Sharma, R.G., Karthik, C. and Jayakrishna, C.** 2014. Screening of yellow pigment producing bacterial isolates from various eco-climatic areas and analysis of the carotenoid produced by the isolate. – J. Food Process Technol. 5: 292.
- Asker, D., Awad, T.S., Beppu, T. and Ueda, K.** 2012. Isolation, characterization, and diversity of novel radiotolerant carotenoid-producing bacteria. In: J.-L. Barredo (ed). Microbial carotenoids from bacteria and microalgae: methods and protocols. –Humana Press, New York. pp: 21-60.
- Asker, D., Beppu, T. and Ueda, K.** 2007. Unique diversity of carotenoid-producing bacteria isolated from Misasa, a radioactive site in Japan. – Appl. Microbiol. Biotechnol. 77: 383-392.
- Astuti, W., Radjasa, O. K., Karwur, F.F. and Rondonuwu, F.S.** 2016. Identification of Carotenoids in Halimeda macroloba Reef Associated Bacteria. – Indonesian J. Marine. Sci. Ilmu Kelautan 21: 151-160.
- Balraj, J., Pannarselvam, K. and Jayaraman, A.** 2014. Isolation of pigmented marine bacteria *Exiguobacterium* sp. from peninsular region of India and a study on biological activity of purified pigment. – Int. J. Sci. Technol. Res. 3: 375-384.
- Baskar, V., Madhanraj, P., Kanimozhi, K. and Panneerselvam, A.** 2010. Characterization of carotenoids from *Streptomyces* sp. of marine and fresh water environment. – Arch. Appl. Sci. Res. 2: 380-388.
- Dharmaraj, S., Ashokkumar, B. and Dhevendaran, K.** 2009. Fermentative production of carotenoids from marine actinomycetes. – Iranian J. Microbiol. 1: 36-41.
- Goswami, B. and Bhowal, J.** 2014. Identification and characterization of extracellular red pigment producing bacteria isolated from soil. – Int. J. Curr. Microbiol. App. Sci. 3: 169-176.
- Ibrahim, A.S.S.** 2008. Production of carotenoids by a newly isolated marine *Micrococcus* sp. – Biotechnol. 7: 469-474.
- Lane, D.J.** 1991. 16S/23S rRNA Sequencing. In: Stackebrandt, E. and Goodfellow, M. Eds. Nucleic Acid Techniques in Bacterial Systematics, John Wiley & Sons Ltd., West Sussex, 115-147.
- Naziri, D., Hamidi, M., Hassanzadeh, S., Tarhriz, V., Zanjani, B.M., Nazemyieh, H., Hejazi, M.A. and Hejazi, M.S.** 2014. Analysis of carotenoid production by *Halorubrum* sp. TBZ126; an extremely halophilic archeon from Urmia Lake. – Adv. Pharm. Bull. 4: 61-67
- Paniagua-Michel, J., Olmos-Soto, J. and Ruiz, M.A.** 2012. Pathways of carotenoid biosynthesis in bacteria and microalgae. – Methods Mol. Biol. 892: 1-12.
- تولیدکننده کاروتنوئید بررسی گردید و مشخص شد که رنگدانه‌های مورد بررسی دارای بیشترین جذب در طول موج ۴۵۰ نانومتر بودند. Bhowal و Goswami (2014) باکتری‌های تولیدکننده پیگمان قرمز را از خاک جداسازی کردند. طبق بررسی‌های انجام شده با کمک روش‌های مرفولوژیکی، فیزیولوژیکی و پارامترهای بیوشیمیایی مشخص شد که اغلب این جدایه‌ها متعلق به جنس باسیلوس بودند. رنگ قرمز این باکتری‌ها با کمک اتانول اسیدی استخراج گردید و سپس جذب آنها توسط دستگاه اسپکتروفوتومتری UV-VIS مورد بررسی قرار گرفت که بیشترین میزان جذب آنها بطور متوسط در ۷۴۰ نانومتر بود. امروزه، تولید رنگدانه کاروتنوئید از منابع میکروبی دارای مزایای فراوانی است. سهولت شرایط تکثیر میکروارگانیسیم‌ها و تولید انبوه این فرآورده با استفاده از دستکاری‌های زیستی و ژنتیکی میسر است. با بومی-گزینی سویه‌های باکتریایی تولیدکننده کاروتنوئید و بهینه‌سازی شرایط تولید آن با روش‌هایی همچون تاگوچی، می‌توان در جهت صنعتی‌سازی این محصول با ارزش گام برداشت.

سپاسگزاری

از معاونت تحقیقات و فن‌آوری دانشگاه علوم پزشکی گلستان قدردانی می‌گردد.

- Parmar, M. and Phutela, U.G.** 2015. Biocolors: the new generation additives. – *Int. J. Curr. Microbiol. App. Sci.* 4: 688-694.
- Rymbai, H., Sharma, R. and Srivastav, M.** 2011. Biocolorants and its implications in Health and Food Industry-A Review. – *Int. J. Pharm. Tech. Res.* 3: 2228-2244.
- Samyuktha, S. and Mahajan, S.N.** 2016. Isolation and identification of pigment producing bacteria and characterization of extracted pigments. – *Int. J. App. Res.* 2: 657-664.
- Seifzadeh, M., Khanipour, A. and Morady, Y.** 2016. The evaluation of the quality of beta-carotene derived from *Azolla Filiculoides* in the Anzali Wetland using the alkaline hydrolysis method in summer. – *Iran. Sci. Fisheries J.* 25: 75-86.
- Sinha, S., Choubey, S., Ajay Kumar, A. and Bhosale, P.** 2017. Identification, characterization of pigment producing bacteria from soil and water and testing of antimicrobial activity of bacterial pigments. – *Int. J. Pharm. Sci. Rev. Res.* 42: 119-124.

How to cite this article:

Solouki Nezhad, R.S., Asaadi, H., Eshaghi Milasi, Y. and Yazdansetad, S. 2019. Isolation and molecular identification of carotenoid-producing bacteria. – *Nova Biol. Reperta* 6: 61-69.

سلوکی نژاد، ر.س.، اسعدی، ح.، اسحاقی میلایی، ی. و یزدان ستاد، س. ۱۳۹۸. جداسازی و شناسایی مولکولی باکتری‌های تولیدکننده کاروتنوئید. – یافته‌های نوین در علوم زیستی ۶: ۶۹-۶۱.