

جداسازی باکتری‌های تولیدکننده مواد آنتی‌باکتریال از خاک شور

انسیه صالح قمری^{*}، مرضیه حسینی و فاطمه طاهری

دریافت: ۱۳۹۶/۱۰/۱۳ | اصلاح: ۱۳۹۷/۰۳/۰۵ | پذیرش: ۱۳۹۷/۰۳/۳۰ | انتشار: ۱۳۹۷/۱۲/۲۸

گروه علوم سلولی و مولکولی، دانشکده علوم زیستی، دانشگاه خوارزمی، تهران، ایران

^{*}مسئول مکاتبات: esaleh@khu.ac.ir

چکیده. خاک‌های شور دارای پراکندگی وسیعی در کشور ایران هستند. این خاک‌های بکر منبع بسیار بارز برای جداسازی باکتری‌های جدید با متابولیت‌های با کارکرد بالا در زیست فن‌آوری هستند. سویه‌های اکتینومیسیت از محیط کشت‌های نشاسته کازئین آگار و ISP2 با درصدهای مختلف از نمک سدیم کلرید (۰، ۵ و ۱۰ درصد) از نمونه‌های خاک تیمار شده جدا شدند. کلنی‌های خالص باکتری‌ها، روی محیط کشت گلیسرول کازئین کشت داده شدند و پس از رشد کامل با لایه نازکی از مولر هیتون آگار (۱ درصد) حاوی *Staphylococcus aureus* مقاوم به متی‌سیلین (MRSA) پوشیده شدند. متابولیت‌های فعال سویه‌های منتخب استخراج و به روش انتشار در ژل بررسی شدند. ۳۸ درصد از جدایه‌ها تولیدکننده ترکیبات متابولیتی با فعالیت آنتی‌بیوتیک علیه این پاتوژن بودند. متابولیت‌های تولید شده توسط جدایه‌های act-2 و act-5 که دارای هاله عدم رشد موثرتری علیه MRSA بودند استخراج و اثر ضد MRSA عصاره act-5 نشان داده شد. همچنین اثر ضد میکروبی سویه act-5 علیه سایر باکتری‌ها نیز بررسی شد و باکتری مورد نظر شناسایی شد. در این تحقیق برای اولین بار اکتینومیسیت‌های نمک دوست تولیدکننده ترکیبات فعال زیستی از خاک‌های شور شهرستان قم جداسازی شدند و پتانسیل تولید متابولیت‌های ضد MRSA توسط این میکروارگانیسم‌ها تحت بررسی قرار گرفت. نتایج این تحقیق، پتانسیل اکتینومیسیت‌های خاک شور را برای تولید متابولیت‌های مفید نشان می‌دهد.

واژه‌های کلیدی. استافیلوکوکوس اورئوس، اکتینومیسیت، باکتری‌های نمک دوست، متابولیت ثانویه، مقاوم به متی‌سیلین

Isolation of antibacterial material-producing bacteria from saline soil

Ensieh Salehghamari^{*}, Marzieh Hosseini & Fatemeh Taheri

Received 03.01.2018/ Revised 26.05.2018/ Accepted 20.06.2018/ Published 19.03.2019

Department of Cell and Molecular Sciences, Faculty of Biological Sciences, Kharazmi University, Tehran, Iran

^{*}Correspondent author: esaleh@khu.ac.ir

Abstract. Saline soils are widely spread in Iran. These intact soils are a great source for the isolation of new bacteria with highly functional metabolites in biotechnology. Actinomycete strains were isolated on starch casein agar and ISP2 with different concentrations of sodium chloride (0, 5 and 10%) from treated soil samples. Pure colonies were cultured on a casein glycerol medium. After complete growth, the plates were covered with a thin layer of Muller Hinton Agar (1%) containing methicillin-resistant *Staphylococcus aureus* (MRSA). Active metabolites of selected strains were extracted and their antibacterial activities analyzed by agar well diffusion method. 38% of isolates produced antibiotics against the pathogen. The metabolites produced by act-2 and act-5 isolates, which had a more effective inhibition zone against MRSA, were extracted and anti MRSA activity of act-5 extract was shown. The antimicrobial activity of act-5 against other bacteria was also investigated and the bacterium was identified. In this study halophilic actinomycetes producing bioactive compounds were isolated from the saline soils of Qom and the anti-MRSA potential of their metabolites was investigated for the first time. The results of this study show the potential of saline soil actinomycetes for the production of useful metabolites.

Keywords. actinomycete, halophilic bacteria, methicillin resistant, secondary metabolite, *Staphylococcus aureus*

مقدمه

ایران از جمله کشورهایی است که خاک‌های شور در آن به فراوانی یافت می‌شود. به طوری که بسیاری از مناطق خشک و نیمه-خشک کشور از جمله مناطق مرکزی ایران خاک‌های شور دارند (Mohammadi et al., 2013). گرچه شوری خاک یکی از مسائل محدودکننده تولید پایدار در کشاورزی است، اما این محیط‌های بکر خاستگاه میکروارگانیسم‌های نمک‌دوست با تنوع زیستی زیاد هستند. این میکروارگانیسم‌های نمک‌دوست در تولید متابولیت‌های باارزش در زمینه زیست‌فن‌آوری توان زیادی دارند. متابولیت‌های تولیدشده با این میکروارگانیسم‌های نمک‌دوست در صنایعی همچون تولید شوینده، تصفیه پساب و تولید آنتی‌بیوتیک کاربرد بسیاری دارد (Ventosa et al., 1998; Yin et al., 2015). از جمله باکتری‌های مهم در تولید آنتی‌بیوتیک، می‌توان به اکتینومیسیت‌های نمک‌دوست اشاره نمود. اکتینومیسیت‌ها، پروکاریوت‌هایی هستند که به صورت آزاد، ساپروفیت و گاهی همزیست با گیاهان به سر می‌برند و می‌توان آنها را در همه اکوسیستم‌ها از جمله خاک، آب، رسوبات دریایی و آب‌های گرم مشاهده کرد. اما محیط زیست اصلی آنها خاک بوده و جمعیت بزرگی از فلور طبیعی آن را تشکیل می‌دهند (Ventosa et al., 1998; Yin et al., 2015). تخمین زده می‌شود که این باکتری-ها، بیش از ۷۰۰۰ متابولیت را سنتز می‌کنند (Singh et al., 2006). تولیدات طبیعی میکروبی برای چندین دهه، یکی از موفق ترین منابع دارویی برای درمان بیماری‌های عفونی بودند. مقاومت زیاد قارچ‌ها و باکتری‌های مقاوم به طیف گسترده‌ای از آنتی-بیوتیک‌های شناخته شده، از جمله چالش‌های مهم امروز بوده و کشف ترکیبات طبیعی با خاصیت ضد میکروبی جدید برای رفع این مشکل ضروری است (Demain & Sanchez, 2009). در این میان استفاده از اکتینومیسیت‌های نمک‌دوست و جداسازی آنها از خاک‌های شور و بکر می‌تواند راهکار مناسبی به منظور جستجوی آنتی‌بیوتیک‌های جدید باشد. *Staphylococcus aureus* مقاوم به متی‌سیلین (MRSA) از عوامل مهم عفونت‌های بیمارستانی مقاوم به دارو است. تاکنون تلاش‌های زیادی در جهت کشف داروهای ضد میکروبی جدید برای تأمین این مهم انجام شده است. گرچه داروهای شیمیایی نقش مهمی در درمان برخی بیماری‌ها ایفا می‌کنند اما همچنان طبیعت بکر به مثابه مهم‌ترین منبع

برای یافتن داروهای جدید به شمار می‌رود (Zhu et al., 2014; Claverias et al., 2015; Ramesh & Mathivanan, 2009). بنابراین، جداسازی گروه‌های جدید میکروبی از منابع بکر و گسترده ایران از جمله مناطقی با خاک‌های شور می‌تواند به شناسایی ترکیبات با خواص ضد میکروبی جدید منجر شود. از آنجایی که ایران دارای متنوع‌ترین اقلیم‌ها در بین کشورهای منطقه است، می‌توان سویه‌های اکتینومیسیت نمک‌دوست قدرتمندی در زمینه تولید متابولیت‌های ثانویه به‌ویژه آنتی‌بیوتیک‌ها را در آن شناسایی و جداسازی کرد. بنابراین در این پژوهش سعی می‌شود با جداسازی باکتری‌های جدید از محیط‌های بکر خاک‌های شور اطراف قم بتوان به ترکیبات ضد میکروبی جدید دست پیدا کرد.

مواد و روش‌ها

نمونه‌برداری از خاک

شش نمونه از خاک‌های شور منطقه شرقی اطراف قم از عمق ۵ سانتی متری خاک و همچنین خاک اطراف ریزوسفر در لوله‌های پلاستیکی استریل با حجم ۵۰ میلی‌لیتر جمع‌آوری شدند و در عرض ۳ ساعت به آزمایشگاه منتقل شده و در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند.

جداسازی اکتینومیسیت‌ها از خاک

جهت جداسازی اکتینومیسیت‌ها، سوسپانسیونی از نرمال سالین ۵ درصد و نمونه‌های تیمار داده شده با استفاده از حرارت خشک (۱۰۰ درجه سانتی‌گراد و به مدت یک ساعت) تهیه و به مدت یک ساعت در دمای ۲۸ درجه سانتی‌گراد با ۱۵۰ دور در دقیقه گرماگذاری شد. ۱۰۰ μl از رقت‌های تهیه‌شده (10^{-2} ، 10^{-3} و 10^{-4}) در محیط کشت‌های نشاسته کازئین آگار و ISP2 در pH ۸ و بادرصد‌های مختلف از نمک کلرید سدیم شامل صفر، ۵ و ۱۰ درصد گسترش داده شد. محیط‌های کشت دارای آنتی‌بیوتیک‌های نالیدکسیک اسید (۱۰ mg/l) و نیستاتین (۵۰ mg/l) برای جلوگیری از رشد به ترتیب باکتری‌ها و قارچ‌ها بودند. پلیت‌ها در دمای ۲۸ درجه سانتی‌گراد انکوبه شده و پس از ۷-۱۴ روز باکتری‌ها، ظاهر شدند. اکتینومیسیت‌ها براساس ویژگی‌های ظاهری و مورفولوژیکی، خالص‌سازی شدند. همچنین از اسپور اکتینومیسیت‌ها که به کمک توئین ۸۰/۲ درصد جداسازی شده بودند،

ATCC 6633 و دو باکتری گرم منفی *Escherichia coli* ATCC 10536 و *Klebsiella pneumoniae* ATCC 10031 نیز بررسی شد.

شناسایی مولکولی سویه

برای شناسایی باکتری، DNA ژنومی آن به روش Salting out استخراج شد (Kieser et al., 2000). ژن 16s rDNA بوسیله پرایمرهای 8F (5'-GAGTTTGATCCTGGCTCAG-3') و 1542R (5'-AGAAAGGAGGTGATCCAGCC-3') تکثیر شد و برای تعیین توالی به شرکت ماکروژن (کره جنوبی) فرستاد شد.

نتایج

غربالگری جدایه‌ها

شش نمونه خاک از خاکهای شور ریزوسفری و غیر ریزوسفری اطراف قم جمع آوری شد. پس از گذشت یک ماه دوره گرماگذاری، تعداد ۳۴ جدایه از نمونه های خاک در محیطهای کشت دارای آنتی بیوتیک نیستاتین و نالیدکسیک اسید غربال شدند. ۸۲ درصد از سویه‌ها مربوط به نمونه ریزوسفری بودند. همه جدایه‌ها توانایی تولید میسلیم هوایی و زمینی داشتند و بیشتر آنها دارای سرعت رشد پایین، هوازی، گچی شکل و دارای میسلیم هوایی و زمینی با رنگهای سفید، زرد، نارنجی و تعداد معدودی به رنگ قرمز، قهوه‌ای، خاکستری، آبی و سبز بودند. جدایه‌ها جهت بررسی تحمل نمک تحت بررسی قرار گرفتند. از ۳۴ جدایه خالص سازی شده ۸۱ درصد نمک دوست و ۱۹ درصد تحمل کننده نمک ۵ درصد بودند.

بررسی تولید متابولیت ضد MRSA در اکتینومیسیت‌های خالص‌سازی شده به روش spektra plak تغییر یافته

تمامی اکتینومیسیت‌های جدا شده جهت تولید متابولیت علیه MRSA تحت بررسی کیفی قرار گرفتند. از میان ۳۲ جدایه ۱۳ درصد دارای هاله عدم رشد با قطر حدود ۴۰-۲۰ میلی متر بودند که نشان از حساسیت بالای MRSA نسبت به آنتی‌باکتریال تولید شده توسط سویه‌ها داشت. ۲۵ درصد از جدایه‌ها دارای قطر هاله عدم رشد ۲۰-۱۵ میلی متر بودند که نشان‌دهنده حساسیت نسبی پاتوژن نسبت به متابولیت‌های تولید شده داشت و ۶۲ درصد از جدایه‌ها هاله عدم رشد نسبت به MRSA تولید نمی‌کردند. جدایه‌های act-2 و act-5 دارای بیشترین هاله‌های عدم رشد علیه MRSA بودند (شکل ۱).

در گلیسرول استوک تهیه شد و در دمای ۲۰- درجه سانتی‌گراد نگهداری شد.

بررسی تحمل پذیری به نمک

برای آزمون تحمل نمک از محیط کشت Sea Water تغییر یافته (عصاره مخمر ۰/۵ درصد) در pH ۸ و با درصد نمک کلرید سدیم ۰ تا ۵ درصد استفاده شد. باکتری‌هایی که در محیط کشت دارای ۵ درصد نمک بهتر از محیط بی‌نمک رشد کردند، نمک-دوست در نظر گرفته شدند.

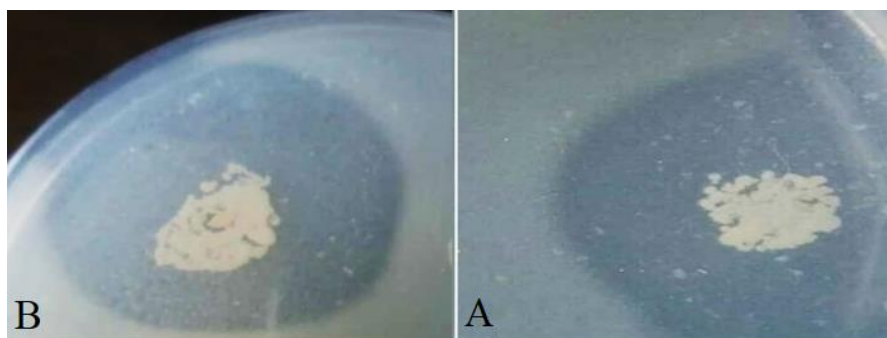
غربالگری اکتینومیسیت‌های جدا شده تولید کننده متابولیت‌های ضد MRSA به روش spektra-plak تغییر یافته

جدایه‌های خالص‌شده روی محیط کشت نشاسته کازین، به صورت دایره‌ای به قطر نیم سانتی‌متر کشت داده شده و در دمای ۲۹ درجه سانتی‌گراد به مدت ۵ روز نگه داری شد. سپس محیط‌های کشت با لایه‌ای نازک از محیط کشت نوترینت آگار (میزان آگار ۱ درصد (W/V) تنظیم شد) حاوی پاتوژن تلقیح شده پوشیده و به مدت یک شب، در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد انکوبه شدند. گونه‌های فعال علیه MRSA، با بروز هاله‌های عدم رشد، مشخص شدند (Saadoun & Muhana, 2008).

استخراج متابولیت ثانویه برای بررسی فعالیت ضد MRSA به روش انتشار در ژل

به منظور تولید متابولیت ضد MRSA از محیط کشت ISP2 در دمای ۲۸ درجه سانتی‌گراد و ۲۲۰ دور شیکر در دقیقه به مدت ۵ روز استفاده شد. سلولها پس از رشد به کمک سانتریفوژ در شرایط ۴۰۰۰ دور در دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه رسوب داده شدند. مایع تخمیر برای استخراج با حلال اتیل استات به کار گرفته شد. مخلوط مایع تخمیر و حلال (۱:۱ v/v) در شیکر به مدت ۲ ساعت قرار گرفت. لایه آلی برداشت و تغلیظ شد. اثر ضد MRSA عصاره اکتینومیسیتی به روش انتشار در ژل در محیط کشت مولر هیتون آگار بررسی شد. بدین منظور چاهک گذاری با قطر ۶ میلی متر در محیط کشت انجام و در هر چاهک ۱۰۰ میکرولیتر عصاره وارد شد (Saadoun & Muhana, 2008). پلیتها در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد و به مدت ۲۴ ساعت گرماگذاری شدند. آزمایش با سه بار تکرار انجام شد.

همچنین به منظور بررسی وسیع الطیف بودن ماده آنتی باکتریال استخراج شده از سویه منتخب، تاثیر آن بر دو باکتری گرم مثبت *Bacillus subtilis* ATCC 9341 و *Micrococcus luteus* ATCC 9341



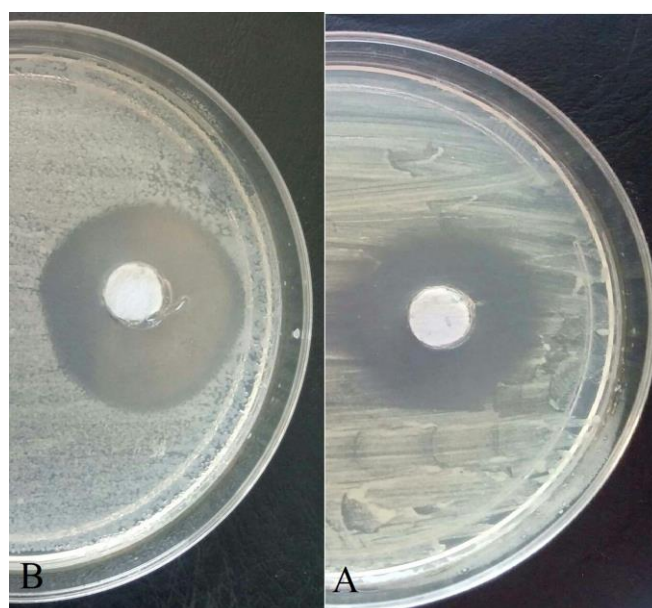
شکل ۱- تولید متابولیت ضد MRSA و ایجاد هاله عدم رشد در دو سویه **A: act-5** و **B: act-2**.

Fig. 1. Anti MRSA metabolite production and formation of inhibition zone by the strain **A: act-5** and strain **B: act-2**.



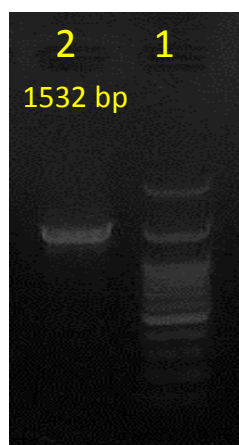
شکل ۲- تولید هاله عدم رشد علیه MRSA در جدایه act-5 به روش انتشار در چاهک.

Fig. 2. Formation of anti MRSA inhibition zone by act-5 extract by well diffusion method.



شکل ۳- تولید هاله عدم رشد علیه **A: M. luteus** و **B: B. subtilis** در جدایه act-5 به روش انتشار در ژل.

Fig. 3. Production of inhibition zone against **A: M. luteus** and **B: B. subtilis** in act-5 isolate by agar well diffusion method.



شکل ۴- شناسایی مولکولی سویه act-5 به روش تکثیر ژن 16S rDNA. چاهک اول نردبان مولکولی و چاهک دوم ژن 16S rDNA.

Fig. 4. Molecular identification of act-5 strain by 16S rDNA gene replication, the first well contains molecular ladder and the second well contains 16S rDNA gene.

دهه گذشته ترکیبات ضد میکروبی زیادی از این گروه خالص سازی شده است (Bredholt *et al.*, 2008). از آنجایی که تقاضا برای تولید آنتی‌بیوتیک‌های جدید همچنان وجود دارد، استفاده از محیط‌های بکر و به ویژه شور برای جداسازی این باکتری‌ها می‌تواند در این زمینه تاثیر بسزایی داشته باشد. در این گزارش هالواکتینومیسیتها از خاک‌های بکر و شور استان قم جداسازی شدند. بیشترین تعداد اکتینومیسیتها مربوط به خاک ریزوسفری بود. در سایر مقالات نیز به این موضوع اشاره شده است که اکتینومایستهای متنوعی در ریزوسفر گیاهان وجود دارند و اهمیتی بالایی در روابط همزیستی، آنتاگونیستی و رقابتی با گیاه و گونه‌های مختلف میکروبی در ریزوسفر دارند (Trabelsi *et al.*, 2013; Xue *et al.*, 2016). برای جداسازی اکتینومیسیت‌ها از دو محیط کشت ویژه برای جداسازی این باکتری‌ها به نام ISP2 و نشاسته کازئین استفاده شد (Iwai & Omura, 1992). باکتری‌های جداسازی شده برای بررسی فعالیت ضد MRSA مورد بررسی قرار گرفتند. هاله‌های عدم رشد با قطر ۲۰-۴۰ میلی متر که در ۱۳ درصد از اکتینومیسیت‌های خالص شده یافت شد، نشان از پتانسیل بالای باکتری‌های غربال شده داشت و می‌توان این سویه‌ها را به عنوان منبع جدیدی برای جستجوی ترکیبات جدید در نظر گرفت. بدین منظور دو سویه با بزرگترین هاله عدم رشد برای استخراج ماده موثره در نظر گرفته شدند. در این میان فقط act-5 هاله عدم رشد علیه MRSA را نشان داد. عدم ایجاد هاله توسط

استخراج عصاره اتیل استاتی از اکتینومیسیت‌های منتخب و بررسی اثر ضد باکتریایی آن به روش انتشار در ژل

بر اساس سنجش کیفی انجام شده دو اکتینومیسیت act-2 و act-5 به منظور استخراج عصاره اتیل استاتی انتخاب شدند. پس از کشت و ۵ روز گرماگذاری، عصاره خام سویه‌ها تهیه شد. بر اساس سنجش کیفی مشخص شد که سویه act-5 دارای متابولیت فعال در ماده استخراجی توسط اتیل استات علیه MRSA است (شکل ۲). هاله عدم رشد به دلیل متابولیت تولید شده در act-5 برابر ۳۲ میلی متر است. از act-2 متابولیت آنتی MRSA استخراج نشد. همچنین اثر آنتی باکتریال عصاره استخراج شده از سویه act-5 نیز علیه دو باکتری گرم مثبت و دو باکتری گرم منفی بررسی شد. اثر آنتی باکتریال عصاره استخراج شده بر دو باکتری *M. luteus* و *B. subtilis* در شکل ۳ نشان داده شده است و قطر هاله عدم رشد تشکیل شده برای دو باکتری به ترتیب ۲،۲ و ۳۰ میلی متر گزارش شد.

شناسایی مولکولی سویه

بر اساس بررسی توالی ژن 16S rDNA سویه act-5 این باکتری بیشترین تشابه (۹۹/۸ درصد) را به گونه *Streptomyces youssoufiensis* نشان داد. این ژن در پایگاه داده GeneBank تحت کد دسترسی MK377001 ثبت شد.

بحث

بر اساس مطالعات انجام شده اکتینومیسیت‌ها بزرگترین گروه باکتری‌های تولید کننده متابولیت‌های ثانویه هستند. در طی چند

REFERENCES

- Bredholt, H., Fjærvik, E., Johnsen, G. and Zotchev, S.B. 2008. Actinomycetes from sediments in the Trondheim fjord, Norway: diversity and biological activity. – *Mar. Drugs* 6: 12-24.
- Demain, A.L. and Sanchez, S. 2009. Microbial drug discovery: 80 years of progress. – *J. Antibiotics* 62: 5.
- Claverias, F.P., Undabarrena, A., Gonzalez, M., Seeger, M. and Camara B. 2015. Culturable diversity and antimicrobial activity of Actinobacteria from marine sediments in Valparaíso Bay, Chile. – *Front. Microb.* 6: 737-743.
- Fischbach, M.A. and Walsh, C.T. 2009 Antibiotics for emerging pathogens. – *Science*. 325: 1089-1093.
- Gurung, T.D., Sherpa, C., Agrawal, V.P. and Lekhak, B. 2009. Isolation and characterization of antibacterial actinomycetes from soil samples of Kalapatthar, Mount Everest Region. – *Nepal J. Sci. Technol.* 10: 173-182.
- Iwai, Y. and Omura, S. 1992. Cultural conditions for screening of new antibiotics. – *J. Antibiot.* 34: 123-141.
- Jenifer, J.S.C.A., Donio, M.T.B.S., Viji, V.T., Velmurugan, S., Babu, M.M., Dhas, S.A. and Citarasu T. 2013. Halo-alkaliphilic actinomycetes from solar salt works in India: diversity and antimicrobial activity. – *Blue Biotechnol. J.* 2: 137-142.
- Kieser, T., Bibb, M.J., Buttner, M.J., Chater, K.F. and Hopwood, D.A. 2000. *Practical Streptomyces Genetics*. Crowes, Norwich, England.
- Mohammadi, A., Calagari, M., Ladan-Moqaddam, A.R. and Mirakhori, R. 2013. Investigation on growth and physiological characteristics of *Populus euphratica* Oliv. Provenances at Garmsar Desert Station. – *Iran. J. For. Poplar Res.* 21: 115-125
- Ramesh, S. and Mathivanan, N. 2009. Screening of marine actinomycetes isolated from the Bay of Bengal, India for antimicrobial activity and industrial enzymes. – *World. J. Microb. Biot.* 25: 2103-2111.
- Saadoun, I. and Muhana, A. 2008. Optimal production conditions, extraction, partial purification and characterization of inhibitory compound(s) produced by *Streptomyces* Ds-104 isolate against multi-drug resistant *Candida albicans*. – *Curr. Trends Biotechnol. Pharm.* 2: 402-420.
- Sharma, D., Kaur, T., Chadha, B.S. and Manhas, R.K. 2011. Antimicrobial activity of actinomycetes against multidrug resistant *Staphylococcus aureus*, *E. coli* and various other pathogens. – *Trop. J. Pharm. Res.* 10: 801-808.
- Singh, L.S., Baruah, I. and Bora, T.C. 2006. Actinomycetes of Loktak habitat: isolation and screening for antimicrobial activities. – *Biotechnol.* 5: 217-221.
- Trabelsi, I., Oves, D., Manteca, A., Genilloud, O., Altalhi, A. and Nour, M. 2016. Antimicrobial activities of some Actinomycetes isolated from different rhizospheric soils in Tunisia. – *Curr. Microbial.* 73: 220-227.
- act-2 می تواند به دلیل تولید متابولیتی باشد که قابلیت حل شدن در اتیل استات را به دلیل به شدت قطبی بودن و یا به شدت غیر قطبی بودن نداشته باشد. بنابراین بایستی از حلال هایی همچون اتانول به عنوان یک حلال قطبی و یا هگزان به عنوان یک حلال غیر قطبی استفاده نمود.
- در مقایسه با کار سایر دانشمندان بر روی متابولیت های تولید شده در اکتینومیست ها و هالو اکتینومیست ها، قطر هاله عدم رشد بدست آمده در این پژوهش توسط سویه act-5 (۳۲ میلی متر) بیشتر از موارد گزارش شده در سایر گزارشات (۱۴-۲۵ میلی متر) بوده است (Gurung *et al.*, 2009; Jenifer *et al.*, 2013; Sharma *et al.*, 2011).
- بررسی اثر عصاره استخراج شده از act-5 بر سایر باکتری ها نشان داد که این عصاره فقط علیه دو باکتری گرم مثبت *M. luteus* و *B. subtilis* اثر ضد میکروبی دارد این امر نشان می دهد که ماده آنتی باکتریال بر گرم منفی ها اثر نداشته و بنابراین وسیع الطیف نیست. از آنجایی که آنتی بیوتیک هایی که بر تعداد محدودی از باکتری ها اثر مهاری دارند نسبت به آنتی بیوتیک های وسیع الطیف ارجح هستند بنابراین میتوان از عصاره این باکتری برای مراحل بعدی شناسایی ساختار ترکیب آنتی بیوتیک استفاده نمود (Fischbach & Walsh, 2009). در این گزارش برای اولین بار در گونه *S. youssoufiensis* اثر آنتی MRSA گزارش شده است.
- همچنین از آنجایی که بر روی هالو اکتینومیست ها مطالعات کمتری انجام گرفته است و بر اساس اطلاع ما تا کنون مطالعه ویژه ای بر جداسازی هالو اکتینومیست ها از خاک های شور قم انجام نگرفته است، با جداسازی این نوع از باکتری ها از خاک های شور و بکر قم می توان منبع مهمی برای کشف ترکیبات ثانویه مختلف از جمله آنتی بیوتیک های جدید ایجاد نمود.

سپاسگزاری

نویسندگان این مقاله از آقای حمیدرضا جعفری برای همراهی در نمونه برداری و فراهم آوردن تجهیزات لازم در بهبود مقاله قدردانی می کنند. همچنین پشتیبانی مالی این مطالعه با کمک دانشگاه خوارزمی انجام پذیرفت.

- Ventosa, A., and Nieto. J.J. and Oren, A.** 1998. Biology of moderately halophilic aerobic bacteria. – Microbiol. Mol. Biol. Rev. 62: 504-544.
- Xue, L., Xue, Q., Chen, Q., Lin, C., Shen, G. and Zhao, J.** 2013. Isolation and evaluation of *Rhizosphere actinomycetes* with potential application for biocontrol of Verticillium wilt of cotton. – Crop Prot. 43: 231-240.
- Yin, J., and Chen, J.C. and Wu, Q. and Chen, G.Q.** 2015. Halophiles, coming stars for industrial biotechnology. – Biotechnol. Adv. 33: 1433-1442.
- Zhu, H., Swierstra, J., Wu, C., Girard, G., Choi, Y.H., Wamel, W.V., Sandiford, S.K. and Wezel, G.P.** 2014. Eliciting antibiotics active against the ESKAPE

pathogens in a collection of actinomycetes isolated from mountain soils. – Microbiol. 160: 1714-1726.

How to cite this article:

Salehghamari, E., Hosseini, M. and Taheri, F. 2019. Isolation of antibacterial material-producing bacteria from saline soil. – Nova Biol. Reperta 2019: 372-378.

صالح‌قمری، ا.، حسینی، م. و طاهری، ف. ۱۳۹۷. جداسازی باکتری‌های تولیدکننده مواد آنتی‌باکتریال از خاک شور. – یافته‌های نوین در علوم زیستی ۳۷۸: ۳۷۲-۳۷۲.