

Quantitative Comparison of Ammonia and 3-Indoleacetic Acid Production in Halophilic, Alkalophilic and Haloalkalophilic Bacterial Isolates in Soil

Mehrnoush Eshkandari Torbaghan¹,
Amir Lakzian^{2*}, Ali Reza Astaraci³,
Amir Fotovat⁴, Hossein Besharati⁵

1. Ph.D. Student, Department of Soil Science, Faculty of Agriculture, Ferdowsi University of Mashhad, Iran
 2. Professor, Department of Soil Science, Faculty of Agriculture, Ferdowsi University of Mashhad, Iran
 - 3, 4. Associate Professors, Department of Soil Science, Faculty of Agriculture, Ferdowsi University of Mashhad, Iran
 5. Associate Professor, Soil and Water Institute, Agricultural Research, Education and Extension Organization, Karaj, Iran
- (Received: Jan. 8, 2016 - Accepted: Aug. 20, 2017)

Abstract

Isolation and identification of isolates with PGPR characteristic can be used to improve plant growth in saline areas. In order to quantitatively measure PGPR characteristic in native halophilic, alkalophilic and haloalkalophilic bacterial isolates of Khorasan Razavi soils, isolates were isolated and purified from six different areas to measure the concentration of ammonia production via corrected Nesslerization method, and 3-indoleacetic acid by Salkowski method. The alkalophiles isolates showed maximum ammonia production (0.055%) among the three groups of bacteria with 9.5 times of its average in haloalkalophiles isolates (0.0058%) and 13 times in halophiles (0.004%). Most of halophiles, alkalophiles and haloalkalophiles isolates were IAA producer with 0.0003, 0.0001 and 0.0021 percent respectively. The IAA production in haloalkalophilic group was about 6 times as much as in halophilic, and 14.5 times as much as in alkalophilic isolates. Equations to predict the concentration of ammonia and 3-indoleacetic acid production was only significant in the haloalkalophilic isolates for ammonia production ($P=0.046$) and halophilic isolates for IAA production ($P=0.015$) under the effect of electrical conductivity and pH in 0.05 probability level. Results represented that the multiple regression analysis for prediction of ammonia and IAA concentrations producing by isolates did not have any significant performance in high and low concentrations under the effect of electrical conductivity and pH. The use of Nesslerization and Salkowski methods after some modifications showed promises and is recommended in research due to their ease of implementation and relatively accurate results.

Keywords: 3-Indoleacetic Acid, Alkalophiles, Haloalkalophiles, Halophiles, Nesslerization Method, Salkowski Method.

مقایسه کمی تولید آمونیاک و تری‌ایندول استیک اسید در جدایه‌های باکتریایی شور، قلیا و شور و قلیا پسند خاک

مهرنوش اسکندری تریقان^۱، امیر لکزبان^{۲*}،
علی رضا آستارایی^۳، امیر فوتوت^۴، حسین بشارتی^۵

۱. دانشجوی دکتری علوم خاک دانشکده کشاورزی دانشگاه فردوسی مشهد
 ۲. استاد گروه علوم خاک دانشکده کشاورزی دانشگاه فردوسی مشهد
 - ۳ و ۴. دانشیاران گروه علوم خاک دانشکده کشاورزی دانشگاه فردوسی مشهد
 ۵. دانشیار، مؤسسه تحقیقات خاک و آب کشور، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، کرج
- (تاریخ دریافت: ۱۳۹۶/۱۰/۱۸ - تاریخ تصویب: ۱۳۹۶/۵/۲۹)

چکیده

جداسازی و شناسایی جدایه‌هایی با خصوصیت PGPR می‌تواند برای بهبود رشد گیاهان در مناطق شور مورد استفاده قرار گیرد. به منظور اندازه‌گیری کمی برخی خصوصیات PGPR در جدایه‌های باکتریایی شور، قلیا و شور و قلیا پسند بومی خاک‌های استان خراسان رضوی، از شش منطقه مختلف، جدایه‌ها جداسازی و خالص‌سازی شدند تا غلظت آمونیاک به روش نسلر اصلاح شده و تری‌ایندول استیک اسید به روش سالکوسکی در آنها اندازه‌گیری شود. جدایه‌های قلیا پسند بیشترین تولید آمونیاک (۰/۰۵۵٪) را در بین هر سه گروه باکتری نشان دادند که ۹/۵ برابر متوسط آن در جدایه‌های شور و قلیا پسند (۰/۰۰۵۸٪) و ۱۳ برابر متوسط آن در شور پسندها (۰/۰۰۰۴٪) بود. اکثر جدایه‌های شور، قلیا و شور و قلیا پسند به ترتیب با میانگین ۰/۰۰۰۳، ۰/۰۰۰۱ و ۰/۰۰۲۱٪ تولیدکننده IAA بودند که مقدار تولیدی در گروه شور و قلیا حدود ۶ برابر شور پسندها و ۱۴/۵ برابر قلیا پسندها بود. بررسی معادلات پیش‌بینی غلظت آمونیاک و IAA تولیدی به ترتیب فقط در جدایه‌های شور و قلیا پسند برای تولید آمونیاک ($P=0.046$) و در جدایه‌های شور پسند برای تولید IAA ($P=0.015$) تحت تأثیر EC و pH محیط کشت معنی‌دار شد ($P \leq 0.05$). معادلات رگرسیون چند متغیره برای پیش‌بینی غلظت‌های آمونیاک و IAA تولیدی جدایه‌ها تحت تأثیر EC و pH محیط در غلظت‌های بالا و پایین از آمونیاک و IAA از کارایی چندانی برخوردار نبود. استفاده از روش‌های نسلر و سالکوسکی پس از کمی تغییرات به دلیل سهولت اجرا و نتایج نسبتاً دقیق آن، قابل توصیه و پیشنهاد در تحقیقات بعدی است.

واژه‌های کلیدی: تری‌ایندول استیک اسید، روش سالکوسکی، روش نسلر، شور پسند، شور و قلیا پسند، قلیا پسند.

* نویسنده مسئول: امیر لکزبان

مقدمه

ریزجانداران شورپسند خاک، گروهی از ریزجانداران هستند که قادر به رشد در محیط‌هایی با غلظت زیاد نمک بوده و برای رشد در شرایط چنین محیط‌هایی سازگاری یافته‌اند (Zanjirband *et al.*, 2013). باکتری‌های قلیا‌پسند در محدوده pH بین ۹ تا ۱۱، pH خود را حدود ۹/۵ حفظ می‌کنند. این باکتری‌ها با سیستم‌های انتقال پروتون در غشای سیتوپلاسمی (پمپ ATP و تعویض‌کننده سدیم با پروتون) به فعالیت خود ادامه می‌دهند (Horikoshi, 1999). گروهی دیگر از باکتری‌ها که قادر به رشد در شرایط قلیا و در حضور نمک هستند، به‌عنوان شور و قلیا‌پسند شناخته می‌شوند. این ویژگی دوگانه شور و قلیا‌پسندی، آنها را برای مطالعات پایه و از جنبه‌های مختلف بیوتکنولوژی جالب و مورد توجه کرده است (Joshi, 2005; Feng *et al.*, 2006). جداسازی این باکتری‌ها از مناطقی همانند دریاچه‌های قلیایی، دریاچه‌های تبخیری نمک، شوراب‌های نمکی، چشمه‌های کربناتی و دریاچه‌های نمکی و نیز از محیط‌های شور و قلیای معمولی همانند خاک‌های شور و قلیا انجام می‌شود (Singh *et al.*, 2010).

از سوی دیگر، تولید محصولات کشاورزی متأثر از شوری خاک‌ها بوده و تأثیر منفی نمک‌ها بر گیاهان به‌وسیله کمبود آب و در نتیجه تنش اسمزی و نیز تأثیر یون‌های سدیم اضافی در فرایندهای بیوشیمیایی مهم گیاه اختلال ایجاد می‌کند (Detkova & Boltyanskay, 2007). در پاسخ به تنش شوری، گیاهان شروع به تجمع ترکیبات تنظیم‌کننده اسمزی با وزن ملکولی اندک همانند الکل‌های شیرین^۱ و اسیدهای آمینه می‌کنند. تجمع این ترکیبات یک مکانیسم اولیه در مقاومت به شوری و سازگاری به تنش اسمزی در گیاهان است. گرچه در برخی موارد،

مقدار تنظیم‌کننده‌های اسمزی کافی نیست. بنابراین، تنظیم‌کننده‌های اسمزی با منشأ باکتریایی می‌تواند در گیاهان مورد استفاده قرار گیرد (Rontein *et al.*, 2002). در *آزوسپیریلیوم هالوپرافرنس* و *آزوسپیریلیوم برازیلیس*، گلايسين، بتائين رشد گیاه و تثبیت نیتروژن را در شرایط تنش شوری تحریک می‌کند (Hartman, 1988). این باکتری‌ها از طریق تثبیت نیتروژن و تولید هورمون‌هایی مانند اکسین می‌توانند مقاومت گندم را به شرایط شوری بهبود بخشند (Saatovich, 2006). به‌کارگیری چهارجنس باکتری و دو جنس اکتینومیست دی‌آزوتروف‌های غیرهمزیست شور و قلیا‌پسند بر گیاه گندم (*Triticum aestivum* L.) نشان داد که در تیمارهای اکتینومیست وزن خشک گیاه بیشتری نسبت به جنس‌های باکتری به‌دست آمده است. لیکن ارتفاع گیاهان در تیمارهای حاوی باکتری افزایش بیشتری نشان داد (Butale *et al.*, 2010). Oren *et al.* (2001) گزارش کردند که باکتری *هالوباکتریوم پراویلنس*^۲ بیشترین میزان تجزیه ترکیبات آروماتیک نیتروژن‌دار را در شوری ۱۳ تا ۱۴ درصد دارا بود. در مطالعه تأثیر شوری بر دیازوتروف آزادی و کل جمعیت باکتری‌ها در دو خاک شور مشاهده شد که جمعیت دی‌آزوتروف‌های آزادی و کل باکتری‌های هتروتروف در خاک با شوری ۳۵ dS/m به‌طور قابل توجه و معنی‌داری بیشتر از خاک با شوری ۷۰ dS/m بود (Moradi *et al.*, 2011).

گزارش شده است که IAA تولیدشده توسط سویه‌های باکتریایی جدا شده از محیط‌های پرتنش به افزایش تحمل گیاهان به شوری پس از تلقیح باکتری‌ها به گیاه کمک می‌کند (Mishra *et al.*, 2015). نتایج حاصل از تعیین ترکیبات مختلف اکسین در ۵۰ سویه از گونه‌های *سودوموناس فلورسنس* و *سودوموناس پوتیدا* با استفاده از دستگاه HPLC نشان

2. *Halobacterium parevalens*

1. Sugar alcohols

برخی از این خصوصیات شامل تولید آمونیاک، IAA و ACC دی آمیناز مستقیماً در کاهش تنش شوری نسبت به سایر خصوصیت‌ها همانند تولید سیدروفور، انحلال فسفات‌های نامحلول و تولید HCN نقش دارند، اندازه‌گیری این سه خصوصیت در جدایه‌های فوق‌الذکر مدنظر قرار گرفت تا در نهایت کارایی این جدایه‌ها در مجاورت گیاه بررسی شود. همچنین به‌دلیل حجم بالا، نتایج مربوط به اندازه‌گیری ACC دی آمیناز در این بررسی گنجانده نشد.

مواد و روش‌ها

جداسازی و شناسایی اولیه سویه‌ها

به منظور جداسازی جدایه‌های شور، قلیا و شور و قلیا پسند، نمونه‌برداری از شش منطقه مختلف از خاک‌های استان خراسان رضوی (جدول ۱) از عمق صفر تا ۲۵ سانتی‌متری خاک انجام شد. سپس نمونه‌ها در ظروف استریل به همراه ثبت مشخصات جغرافیایی محل نمونه‌برداری با GPS در مدت زمان کمتر از ۴۸ ساعت و در دمای چهار درجه سانتی‌گراد به آزمایشگاه منتقل و نگهداری شدند. جداسازی و خالص‌سازی هر یک از جدایه‌های شور، قلیا و شور و قلیا پسند از نمونه‌های خاک توسط محیط کشت اختصاصی آنها (جدول ۲) انجام شد. به منظور جداسازی، سوسپانسیون ۱:۱ از خاک و آب (یک گرم خاک به یک میلی‌لیتر آب مقطر استریل) تهیه شد. یک قطره از سوسپانسیون فوق بر روی محیط کشت اختصاصی جامد پخش شد. محیط کشت‌ها در دمای مناسب (35°C تا 37°C) به مدت ۳ تا ۷ روز بسته به نوع ریزجانداران گرماگذاری شدند. به ترتیب ۱۵ جدایه شورپسند توسط محیط کشت *Ventosa et al.* (1982)، ۱۹ جدایه قلیا پسند توسط محیط کشت (I) (Horikoshi, 2006) و ۱۴ جدایه شور و قلیا پسند توسط محیط کشت اختصاصی (*Jones et al.*)

داد که تعداد ۳۶ سویه از باکتری‌ها قادر بودند حداقل یکی از انواع ترکیبات ایندولی اکسین شامل IAA (ایندول استیک اسید)، IAM (ایندول استامید) و ILA (ایندول لاکتیک اسید) را ترشح کنند (Khakipour *et al.*, 2012). بررسی تأثیر تلقیح سویه‌های تولیدکننده IAA بر رشد گیاهچه‌های کلزا در آزمون گلخانه‌ای نیز نشان داد که این سویه‌ها ارتفاع اندام هوایی (تا ۱۵/۵٪)، وزن خشک اندام هوایی (تا ۵۸٪) و وزن خشک ریشه (تا ۳۰۵٪) را به‌طور معنی‌دار افزایش دادند (Khakipour *et al.*, 2012). بررسی جمعیت باکتریایی دریاچه بسیار شور سمبهار^۱ در هندوستان، منجر به جداسازی ۹۳ باکتری شور و قلیا پسند که در محیطی با ۲-۲۵ درصد نمک و pH بین ۶ تا ۱۲ رشد بهینه داشتند، شد (Sahay *et al.*, 2012). در بین خصوصیت‌های بهبوددهنده رشد گیاه جدایه‌های تولیدکننده آمونیوم با (۵۶٪) در مقایسه با تولیدکنندگان ACC دی آمیناز (۵۳٪)، ایندول استیک اسید (۵۰٪)، سیانید هیدروژن (۲۸٪)، سیدروفور (۲۱٪) و فسفر محلول (۳۴٪) بیشترین بودند. جدایه‌ها خصوصیت PGPR و تولیدکننده آنزیمی از خود نشان دادند که می‌تواند برای بهبود رشد گیاهان در مناطق شور مورد بهره‌برداری قرار گیرد (Sahay *et al.*, 2012). ایران دارای محیط‌های شور متنوعی است که تنوع میکروبی آنها و توانایی در تولید آنزیم‌های هیدرولیتیک خارجی، اسمولیت‌ها و حتی بیش از این‌ها از جنبه دارا بودن خصوصیات PGPR در زمینه بیوتکنولوژی کشاورزی کمتر مورد بررسی قرار گرفته است (Rohban, 2009). هدف از اندازه‌گیری توأم غلظت آمونیاک و IAA در این مطالعه، به دلیل بررسی کارایی و توانمندی استفاده از جدایه‌ها در مجاورت گیاه تحت تنش شوری در مراحل بعدی بود. از آنجا که بین خصوصیات ترفیع‌دهندگی رشد گیاه

1. Sambhar lake

معرف نسلر (شرکت فولکا Fluka) به تمامی استانداردها، شاهد و نمونه‌ها اضافه و در نهایت پس از ۳۰ دقیقه غلظت آمونیاک در آنها در طول موج ۴۲۰ نانومتر با دستگاه اسپکتروفوتومتر قرائت و پس از رسم منحنی‌های استاندارد، غلظت آمونیاک برای هر گروه از جدایه‌ها تعیین شد.

اندازه‌گیری غلظت تری ایندول استیک اسید (IAA)
 به منظور اندازه‌گیری غلظت تری ایندول استیک اسید تولیدی در جدایه‌ها و تکرارهای آنها از روش سالکوسکی (Glickmann & Dessaux, 1995; Gutierrez et al., 2009) با کمی تغییرات برای مناسب شدن روش برای جدایه‌های مذکور استفاده شد. ابتدا برای هر دسته از آنها محیط کشت اختصاصی مایع تهیه و جدایه‌ها در هر گروه مجدداً بازکشت شدند. به منظور اندازه‌گیری AAI اسید آمینه تریپتوفان به مقدار یک گرم بر لیتر به‌عنوان پیش ماده به محیط کشت‌های تازه اضافه شد (Swain et al., 2007). پس از آن، محیط کشت‌ها به مدت ۱۰ دقیقه در ۶۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ شدند. به ۲ میلی‌لیتر از محلول فوقانی سانتریفیوژ شده، ۲ میلی‌لیتر از معرف R1 (سالکوسکی) اضافه و سپس قرائت نمونه‌ها پس از گذشت ۳۰ دقیقه در حمام آب با دمای ۳۲°C، در طول موج ۵۳۵ نانومتر با دستگاه اسپکتروفوتومتر انجام شد. معرف R1 یا سالکوسکی از انحلال ۱۲ گرم کلرید آهن شش آبه ($\text{FeCl}_3 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$) در ۴۲۹ میلی‌لیتر اسید سولفوریک غلیظ و رساندن به حجم نهایی یک لیتر تهیه شد. برای تهیه استانداردها نیز ابتدا استاندارد مادر ۱۰۰ میلی‌گرم بر لیتر از انحلال ۰/۱ گرم تری ایندول استیک (سیگما) در یک لیتر آب مقطر تهیه و سپس سایر استانداردهای ۲۵، ۵۰ و ۷۵ میلی‌گرم بر لیتر تهیه شد.

مقادیر pH و هدایت الکتریکی برای هر گروه از جدایه‌ها توسط دستگاه pH-متر EC-متر مدل (-EW 35414-00) اندازه‌گیری شد و پتانسیل اسمزی، کل

جداسازی شدند. پس از جداسازی، برای اطمینان از خالص بودن آنها، چندین مرتبه کشت مجدد انجام شد. جدایه‌های خالص‌سازی شده برای نگهداری طولانی مدت به روش نیتروژن مایع (Horikoshi, 1999) ذخیره‌سازی شدند.

مورفولوژی و خصوصیات بیوشیمیایی

مورفولوژی کلنی‌ها از لحاظ رنگ، فرم، بزرگی و قوام مورد بررسی قرار گرفت. همچنین ابعاد سلولی و برخی ویژگی‌های بیوشیمیایی باکتری از جمله واکنش به رنگ‌آمیزی گرم، تست کاتالاز و اکسیداز نیز انجام شد (Brenner et al., 2005; Holt et al., 1994).

اندازه‌گیری کمی غلظت آمونیاک

به منظور اندازه‌گیری کمی غلظت آمونیاک تولیدی از روش نسلر اصلاح شده (Heonsang et al., 2013) با کمی تغییرات برای مناسب شدن روش برای جدایه‌های موردنظر استفاده شد. ابتدا برای هر دسته از جدایه‌ها محیط کشت اختصاصی مایع آنها تهیه و جدایه‌ها در هر گروه مجدداً بازکشت شدند. سپس ۲۰ میلی‌لیتر از محیط کشت تازه از هر جدایه در سه تکرار به مدت ۱۰ دقیقه در ۲۰۰۰ دور بر دقیقه سانتریفیوژ شد. پس از آن، ۱۰ میلی‌لیتر از نمونه‌های سانتریفیوژ شده به بالن ژوژه‌های ۲۵ میلی‌لیتری منتقل و با آب مقطر استریل به حجم رسیدند. استانداردهای مورد نظر نیز از استاندارد مادر کلرید آمونیوم با غلظت ۱۰۰۰ میلی‌گرم بر لیتر تهیه شد. غلظت استانداردهای تهیه شده از کلرید آمونیوم شامل صفر، ۱۰، ۲۰ و ۴۰ میلی‌گرم بر لیتر بود. سپس به تمامی استانداردها، شاهد و نمونه‌ها مقدار ۰/۲ میلی‌لیتر EDTA به‌منظور حذف مزاحمت یونی کاتیون‌های کلسیم و منیزیم اضافه شد (Yuen & Pollard, 1952). EDTA مصرفی از انحلال ۱۰ گرم سود در ۶۰ میلی‌لیتر آب مقطر دو بار تقطیر به‌وسیله حرارت‌دهی و سپس افزودن ۵۰ گرم EDTA و رساندن حجم نهایی به ۱۰۰ میلی‌لیتر آماده‌سازی شد. مقدار ۰/۴ میلی‌لیتر از

مقایسه شد. همچنین محاسبه رگرسیون چند متغیره^۱ برای بررسی اثر هدایت الکتریکی و pH بر تولید آمونیاک و تری‌اِندول استیک اسید تولیدی در جدایه‌ها نیز توسط نرم‌افزار MSTAT-C انجام شد.

مواد جامد محلول و غلظت در تمامی جدایه‌ها محاسبه شد (جدول‌های ۳، ۴ و ۵). مقادیر آمونیاک و IAA تولیدی جدایه‌ها با نرم‌افزار MSTAT-C تجزیه آماری و میانگین داده‌ها با استفاده از آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح احتمال ۰/۰۵

جدول ۱. مشخصات جغرافیایی مناطق نمونه‌برداری شده از استان خراسان رضوی

مناطقه	محل نمونه‌برداری	مختصات نمونه‌برداری				ارتفاع (متر)	تعداد نمونه
		ثانیه	دقیقه	درجه	جهت		
۱	دریاچه نمک تبخیری بردسکن	۴۷	۳۶	۰۳	۳۵	۸۵۹	۲
		۶۰	۰۸	۵۳	۵۷		
۲	کال شور عارف‌آباد کاشمر	۸۹	۵۱	۵	۳۵	۹۳۳	۱
		۷۸	۳۷	۲۸	۵۸		
۳	منطقه یونسی و مرنديز شهرستان بجستان	۳۰	۵۰	۴۷	۳۵	۷۹۸	۱
		۱۸	۲۲	۲۷	۵۸		
۴	باغات آستان قدس رضوی گناباد (۱)	۸۴	۳۳	۳۶	۳۴	۹۰۸	۱
		۶۳	۵۶	۵۶	۵۸		
۵	باغات آستان قدس رضوی گناباد (۲)	۸۹	۳۰	۲۶	۳۴	۸۸۴	۱
		۵۱	۲۷	۵۸	۵۸		
۶	کال شور عشق‌آباد شهرستان نیشابور	۲۷۶	-	۰۵	۳۶	۱۱۰۵	۱
		۶۴۳	-	۴۱	۵۸		

N[■] جهت شمال، E[△] جهت شرق

جدول ۲. محیط کشت‌های اختصاصی جدایه‌های باکتریایی شور، قلیا و شور و قلیا پسند

ترکیبات	مقدار (گرم بر لیتر)		
	شور پسند [■]	قلیا پسند	شور و قلیا پسند
گلوکز	۱	۱۰	-
پلی پپتون	-	۵	-
عصاره مخمر	۱۰	۵	۱۰
دی پتاسیم هیدروژن فسفات	-	۱	-
سولفات منیزیم هفت آبه	۹/۶	۰/۲	۱
کربنات سدیم	-	۱۰*	۱۸/۵ [△]
کلرید سدیم	۸۱	-	۲۰۰
کلرید منیزیم دو آبه	۷	-	-
کلرید کلسیم	۰/۳۶	-	-
کلرید پتاسیم	۲	-	۲
بی کربنات هیدروژن سدیم	۰/۰۶	-	-
برمید سدیم	۰/۰۲۶	-	-
پروتئاز پپتون	۵	-	-
کازمینو اسید	-	-	۷/۵
تری سدیم سیترات	-	-	۳
کلرید منگنز چهار آبه	-	-	۰/۰۰۰۳۶
سولفات آهن هفت آبه	-	-	۰/۰۵
آگار	۱۵	۲۰	۲۰

■ pH محیط کشت قبل از استریل‌سازی با KOH یک نرمال بر روی ۷/۲ تنظیم شد.
 △ جداگانه از سایر مواد استریل شده و قبل از کشت جدایه‌ها به محیط کشت اضافه شد.

جدول ۳. مقادیر pH، هدایت الکتریکی، پتانسیل اسمزی، کل مواد جامد محلول و غلظت در محیط کشت جدایه‌های باکتریایی شورپسند در مرحله سکون

جدایه	pH	هدایت الکتریکی (dS/m)	پتانسیل اسمزی (bar)	کل مواد جامد محلول (%)	غلظت (meq/l)
H1	۵	۴۳/۵۷	۱۵/۶۸	۲/۷۸	۴۳۵/۷۰
H2	۵	۴۲/۴۵	۱۵/۲۸	۲/۷۱	۴۲۴/۵۳
H3	۷/۶	۵۴/۷۴	۱۹/۷۰	۳/۵۰	۵۴۷/۴۲
H4	۷/۳	۵۳/۶۲	۱۹/۳۰	۳/۴۳	۵۳۶/۲۵
H5	۸	۶۱/۴۴	۲۲/۱۲	۳/۳۹	۶۱۴/۴۶
H6	۸/۲	۶۸/۱۴	۲۴/۵۳	۴/۳۶	۶۸۱/۴۹
H7	۸/۱	۶۶/۴۷	۲۳/۹۳	۴/۲۵	۶۶۴/۷۳
H8	۷/۶	۶۷/۰۳	۲۴/۱۳	۴/۲۹	۶۷۰/۳۲
H9	۶/۷	۶۰/۳۲	۲۱/۷۱	۳/۸۶	۶۰۳/۲۸
H10	۴/۹	۶۴/۷۹	۲۳/۳۲	۴/۱۴	۶۴۷/۹۷
H11	۷/۵	۶۶/۴۷	۲۳/۹۳	۴/۲۵	۶۶۴/۷۳
H12	۷/۴	۶۵/۹۱	۲۳/۷۲	۴/۲۱	۶۵۹/۱۴
H13	۵/۱	۶۷/۰۳	۲۴/۱۳	۴/۲۹	۶۷۰/۳۲
H14	۴/۹	۶۴/۷۹	۲۳/۳۲	۴/۱۴	۶۴۷/۹۷
H15	۷/۵	۶۵/۹۱	۲۳/۷۲	۴/۲۱	۶۵۹/۱۴
میانگین	۶/۷۲	۶۰/۸۵	۲۱/۹۰	۳/۸۹	۶۰۸/۵۰

جدول ۴. مقادیر pH، هدایت الکتریکی، پتانسیل اسمزی، کل مواد جامد محلول و غلظت در محیط کشت جدایه‌های باکتریایی قلیا پسند در مرحله سکون

جدایه	pH	هدایت الکتریکی (dS/m)	پتانسیل اسمزی (bar)	کل مواد جامد محلول (%)	غلظت (meq/l)
A1	۸/۸۵	۱۱/۹۶	۴/۳۰	۰/۷۶۵۹	۱۱۹/۶۷
A2	۸/۶۵	۱۲/۰۸	۴/۳۵	۰/۷۷۳۷	۱۲۰/۸۹
A3	۹/۱	۱۲/۰۸	۴/۳۵	۰/۷۷۳۷	۱۲۰/۸۹
A4	۹/۰۵	۱۲/۲۱	۴/۳۹	۰/۷۸۱۵	۱۲۲/۱۱
A5	۹/۱	۱۲/۳۳	۴/۴۴	۰/۷۸۹۳	۱۲۳/۳۳
A6	۸/۸۵	۱۲/۲۱	۴/۳۹	۰/۷۸۱۵	۱۲۲/۱۱
A7	۹	۱۲/۳۳	۴/۴۴	۰/۷۸۹۳	۱۲۳/۳۳
A8	۸/۸	۱۲/۶۹	۴/۵۷	۰/۸۱۲۷	۱۲۷
A9	۷/۵	۱۱/۴۷	۴/۱۳	۰/۷۳۴۶	۱۱۴/۷۸
A10	۹/۱	۱۱/۴۷	۴/۱۳	۰/۷۳۴۶	۱۱۴/۷۸
A11	۹	۱۲/۲۱	۴/۳۹	۰/۷۸۱۵	۱۲۲/۱۱
A12	۹/۱	۱۲/۴۵	۴/۴۸	۰/۷۹۱۷	۱۲۴/۵۵
A13	۹/۱	۱۲/۲۱	۴/۳۹	۰/۷۸۱۵	۱۲۲/۱۱
A14	۹/۱	۱۲/۲۱	۴/۳۹	۰/۷۸۱۵	۱۲۲/۱۱
A15	۹	۱۲/۶۹	۴/۵۷	۰/۸۱۲۷	۱۲۷
A16	۹	۱۲/۴۵	۴/۴۸	۰/۷۹۷۱	۱۲۴/۵۵
A17	۹	۱۳/۵۵	۴/۸۷	۰/۸۶۷۵	۱۳۵/۵۴
A18	۹/۱	۱۲/۸۲	۴/۶۱	۰/۸۲۰۶	۱۲۸/۲۲
A19	۸/۸	۱۲/۳۳	۴/۴۴	۰/۷۸۹۳	۱۲۳/۳۳
میانگین	۸/۸۹	۱۲/۲۱	۴/۳۹	۰/۷۸۱۵	۱۲۲/۱۱

جدول ۵. مقادیر pH، هدایت الکتریکی، پتانسیل اسمزی، کل مواد جامد محلول و غلظت در محیط کشت جدایه‌های باکتریایی شور و قلیا پسند در مرحله سکون

جدایه	pH	هدایت الکتریکی (dS/m)	پتانسیل اسمزی (bar)	کل مواد جامد محلول (%)	غلظت (meq/l)
HA1	۸/۸	۴۸/۱۷	۱۷/۳۴	۳/۰۸	۴۸۱/۷۴
HA2	۸/۹	۶۸/۶۴	۲۴/۷۱	۴/۳۹	۶۸۶/۴۷
HA3	۸/۷	۷۵/۸۷	۲۷/۳۱	۴/۸۵	۷۵۸/۷۴
HA4	۹	۸۶/۷۱	۳۱/۲۱	۵/۵۴	۸۶۷/۱۳
HA5	۹/۲	۹۸/۷۵	۳۵/۵۵	۶/۳۲	۹۸۷/۵۶
HA6	۸/۹	۱۰۲/۳۶	۳۶/۸۵	۶/۵۵	۱۰۳۲/۹۶
HA7	۹	۱۰۸/۳۹	۳۹/۰۲	۶/۹۳	۱۰۸۳/۹۱
HA8	۸/۹	۱۰۷/۱۸	۳۸/۵۸	۶/۸۵	۱۰۷۱/۸۷
HA9	۹	۱۱۴/۴۱	۴۱/۱۸	۷/۳۲	۱۱۴۴/۱۳
HA10	۹/۱	۲۹۵/۰۶	۱۰۶/۲۲	۱۸/۸۸	۲۹۵۰/۶۵
HA11	۹/۱	۲۵۲/۹۱	۹۱/۰۴	۱۶/۱۸	۲۵۲۹/۱۳
HA12	۹/۱	۲۷۷/۰۰	۹۹/۷۲	۱۷/۷۲	۲۷۷۰/۰۰
HA13	۸/۹	۲۶۴/۹۵	۹۵/۳۸	۱۶/۹۵	۲۶۴۹/۵۷
HA14	۹	۲۵۲/۹۱	۹۱/۰۴	۱۶/۱۸	۲۵۲۹/۱۳
میانگین	۸/۹۹	۱۵۹/۶۱	۵۷/۴۶	۱۰/۲۱	۱۵۹۶/۱۶

نتایج و بحث

بررسی خصوصیات فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی جدایه‌ها (جدول‌های ۶ تا ۸) نشان داد از هر دو گروه

باکتری‌های گرم مثبت و گرم منفی در جدایه‌های استخراج شده و خالص‌سازی شده از خاک‌های شور استان وجود داشت.

جدول ۶. بررسی خصوصیات مورفولوژیکی، فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی جدایه‌های باکتریایی شور پسند

جدایه	شکل و قوام کلنی	رنگ کلنی	ابعاد کلنی (mm)	واکنش گرم	تست کاتالاز	تست اکسیداز
H1	دایره ای- ریز	سفید	۵	-	+	-
H2	سطح براق - حاشیه صاف	شیری	۴	-	+	-
H3	رشته‌ای - سطح کدر	شیری	۷	-	+	+
H4	دایره-ریز	سفید	۱	-	+	-
H5	دایره- نقطه‌ای شکل	شیری	۱	-	+	-
H6	رشته‌ای- لزج	سفید	۵	+	+	-
H7	دایره- لبه صاف	بی رنگ	۲	+	+	-
H8	دایره- بزرگ	شیری	۵	+	+	-
H9	کیسه مانند و متورم	سیاه	۲	-	+	-
H10	رشته‌ای و کریستالی	بی رنگ	۴	-	+	-
H11	دایره- کدر- لبه نامشخص	سفید مایل به شیری	۲	-	+	-
H12	حلقه مانند و مرطوب	زرد کم رنگ	۴	-	+	-
H13	دایره- ریز و کدر	سفید	۱	-	-	-
H14	رشته‌ای- بزرگ	شیری	۵	-	+	-
H15	رشته‌ای	سفید مایل به شیری	۴	-	+	-

جدول ۷. بررسی خصوصیات مورفولوژیکی، فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی جدایه‌های باکتریایی قلیا پسند

جدایه	شکل و قوام کلنی	رنگ کلنی	ابعاد کلنی (mm)	واکنش گرم	تست کاتالاز	تست اکسیداز
A1	دایره- لبه صاف	شیری	۷	+	+	-
A2	بزرگ- رشته‌ای	سفید	۳/۴	-	+	+
A3	ریز	قهوه‌ای تیره	۲	-	+	+
A4	حلقه مانند	شفاف (بی‌رنگ)	۸	-	+	+
A5	رشته‌ای	شیری- مات	۷	-	+	+
A6	دایره- لزج	قهوه‌ای کم رنگ	۵	-	+	+
A7	رشته‌ای- لبه ناصاف	شیری	۱/۲	+	+	-
A8	رشته‌ای- لبه ناصاف	شیری	۱/۷	-	+	+
A9	لزج- لبه صاف	بی رنگ	۴	-	+	+
A10	نقطه‌ای و بسیار ریز	سفید	۱	-	+	+
A11	رشته‌ای- بزرگ	شیری	۳	+	+	-
A12	تک کلونی	زرد	۵	-	+	+
A13	حاشیه رشته‌ای- وسط صاف	قهوه‌ای	۷	-	-	+
A14	خشک و پوسته‌ای	شیری	۳	+	+	-
A15	قطور و کریستالی	سفید	۲	-	+	+
A16	پودری شکل- خشک	سفید	۳	-	+	+
A17	بزرگ و مرطوب	سفید مایل به زرد	۱۰	-	+	+
A18	دایره- براق	زرد طلایی	۶	-	-	+
A19	دایره- حاشیه نامشخص	کرم	۳	-	+	+

جدول ۸. بررسی خصوصیات مورفولوژیکی، فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی جدایه‌های باکتریایی شور پسند

جدایه	شکل و قوام کلنی	رنگ کلنی	ابعاد کلنی (mm)	واکنش گرم	تست کاتالاز	تست اکسیداز
HA1	میله‌ای- ریز و لزج	قهوه‌ای	۱	+	+	-
HA2	مربعی و کریستالی	سفید	۲	+	+	-
HA3	دایره- ریز و حاشیه نامشخص	سفید متمایل به شیری	۱	-	-	+
HA4	دایره- متوسط	شیری مایل به قهوه‌ای	۳	-	-	+
HA5	دایره- ریز	شیری	۱	-	+	+
HA6	دایره- ریز و سطح براق	سفید	۱/۵	+	+	-
HA7	حلقه ای	قهوه‌ای تیره	۲	+	+	-
HA8	دایره- حاشیه مشخص	سفید	۲	-	+	+
HA9	دایره- سطح براق	خاکستری	۱	+	+	-
HA10	دوایر متحدالمرکز- وسط تیره	سفید- قهوه‌ای	۱	-	+	+
HA11	دایره- حاشیه نامشخص	سفید	۲	-	+	+
HA12	رشته‌ای- بزرگ	شیری	۳	+	-	-
HA13	دایره- متوسط	سیاه	۲	-	+	+
HA14	دایره- حاشیه صاف	شیری	۱	-	+	+

جدایه‌ها بین صفر تا ۰/۱۵۵۴ درصد متغیر بود. بیشترین و کمترین غلظت آمونیاک به ترتیب در جدایه‌های H8 و H9 مشاهده شدند. نتایج تولید آمونیاک در بین سه گروه جدایه‌ها در

مقایسه میانگین غلظت آمونیاک تولیدی جدایه‌های شور پسند (شکل ۱) نشان داد که تولید آمونیاک در جدایه‌های مختلف اختلاف معنی‌داری در سطح احتمال ۰/۰۵ داشتند. محدوده تولید آمونیاک در

حداکثر مطلق نه تنها در میان شیمیولیتوتروف‌ها بلکه حتی نزدیک به حداکثر اثبات شده برای قلیا‌پسند‌های هتروتروف بود (۱۱/۵) (Sturr *et al.*, 1994). این نشان می‌دهد که قلیا‌پسند‌های تولیدکننده آمونیاک به نحوی موفق بر غلبه بر مشکل عمده (همانند محدودیت کربن) متابولیسم اتوتروفی در نسبت‌های شدیداً زیاد کربنات به بی‌کربنات می‌شوند.

گرچه، غلظت زیاد نمک مشکل بزرگتری برای جدایه‌هایی همانند نیتروزوموناس هالوفیلا^۲ نسبت به pH زیاد بود، رشد در محدوده غلظت ۰/۱ تا ۰/۹ مولارسدیم از منبع کلرید سدیم امکان‌پذیر بود. کشت‌ها نیازی به یون CI⁻ نداشتند، آنها توانستند در محیط کشت کربنات سدیم خالص رشد کنند. مشکل دیگر برای این نیتریفیکاتورهای خاص شور و قلیا‌پسند غلظت آمونیاک بود. در اسیدیته ۱۰ آنها قادر به مقاومت در غلظت بیش از ۸ میلی مولار کلرید آمونیوم نبودند و نتوانستند بدون فاز تأخیری زمانی که غلظت آمونیاک کمتر از ۴ میلی مولار بود رشد کنند. سمیت آمونیاک با افزایش pH افزایش یافت (Sturr *et al.*, 1994).

نتایج تجزیه و تحلیل رگرسیون چند متغیره غلظت آمونیاک برای هر گروه از جدایه‌ها (جدول ۹) نشان داد که تنها معادله به‌دست آمده بر پیش‌بینی غلظت آمونیاک تولیدی در جدایه‌های شور و قلیا‌پسند (سومین معادله جدول ۹) تحت تأثیر هدایت الکتریکی محیط و pH در سطح احتمال ۰/۰۵ معنی‌دار بود ($P=0/046$). نتایج رگرسیون چند متغیره برای سایر معادله‌ها و ضرایب رگرسیونی به لحاظ آماری معنی‌دار نشد (جدول ۹).

در بسیاری از حالات، استفاده از بستره‌های مختلف به‌عنوان یک ویژگی مهم در شناسایی گونه باکتری عمل می‌کند (Jeong *et al.*, 2013). یکی از

قلیا‌پسند‌ها نشان داد (شکل ۲) که بیشترین غلظت آمونیاک تولیدی در دو جدایه A7 و A5 بدون اختلاف معنی‌دار و سپس در جدایه A16 با اختلاف معنی‌دار با دو جدایه قبلی مشاهده شد (شکل ۲). کمترین مقدار نیز به ترتیب در جدایه‌های A18، A12 و A4 بدون اختلاف معنی‌دار در سطح احتمال ۰/۰۵ مشاهده شد. مقایسه میانگین تولید آمونیاک سایر جدایه‌ها با یکدیگر اختلاف معنی‌داری نشان نداد (شکل ۲).

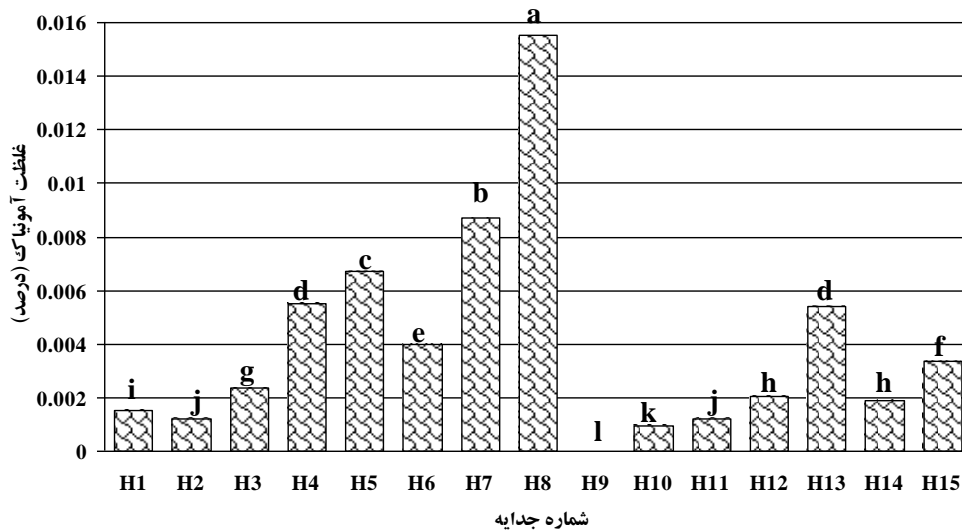
غلظت آمونیاک تولیدی در جدایه‌های شور و قلیا‌پسند نیز اختلاف معنی‌دار با یکدیگر نداشتند ($P<0/05$) (شکل ۳). به طور کلی، بیشترین میانگین آمونیاک تولیدی در جدایه‌های قلیا‌پسند‌ها مشاهده شد (۰/۰۵۵ درصد) که این مقدار ۹/۵ برابر متوسط آن در جدایه‌های شور و قلیا‌پسند ($5/797 \times 10^{-3}$ درصد) و ۱۳ برابر متوسط آمونیاک تولیدی در شورپسند‌ها ($3/992 \times 10^{-3}$ درصد) بود. در بین باکتری‌ها برخی باکتری‌های تولیدکننده نترات از آمونیاک، نسبتاً قلیا‌پسند هستند که برخی از آنها شیمیوارگانوتروف هوازی (همانند باسیلوس‌ها) و برخی غیرهوازی (همانند کلستریدیوم‌ها) هستند (Bertrand *et al.*, 2014). شواهد غیرمستقیمی همانند حضور جمعیت‌های فعال دنیتریفیکاتورها و باکتری‌های مصرف‌کننده نترات نیز شامل گونه‌های هالوموناس شور و قلیا‌پسند هتروتروف^۱ (Sorokin, 2003) و باکتری‌های اکسیدکننده گوگرد شیمیولیتوتروف^۲ نشان داده که اکسیدهای نیتروژن ممکن است در محیط‌های قلیایی تشکیل شوند. آزمایشات نشان داد که ایزوله‌های دریاچه قلیایی متعلق به قلیا‌پسند‌های اجباری با pH در حدود ۹ بودند. در محیط کشت پیوسته محدود شده با آمونیاک به همراه کنترل pH، یکی از ایزوله‌ها در pH بیشتر از ۱۱/۴ رشد کرد.

3. *Nitrosomonas halophila*

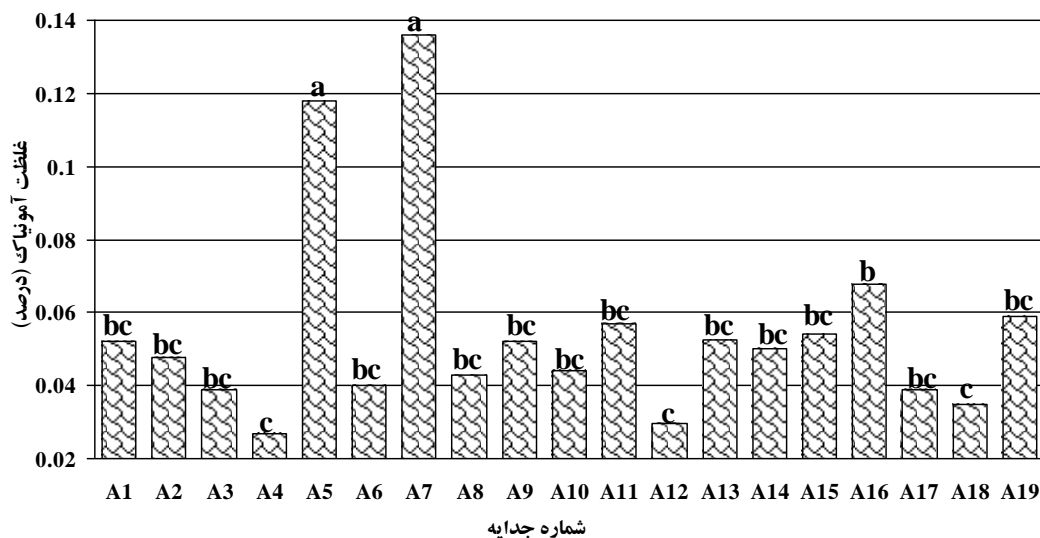
1. Heterotrophic haloalkaliphilic *Halomonas* spp.
2. Chemolithoautotrophic SOB

داد که شش باکتری (۳۰٪) و دو باکتری (۱۰٪) به ترتیب تولیدکننده آمونیاک و دارای فعالیت انحلال فسفات معدنی بودند (Arora et al., 2014). از این تعداد ۸۵ درصد ایزوله‌ها (۱۷ باکتری) در کلرید سدیم ۷/۵ درصد رشد کردند و ۱۵ باکتری یا ۷۵ درصد آنها به غلظت بیش از ۱۰ درصد کلرید سدیم مقاومت نشان دادند. تجزیه فیلوژنتیک باکتری‌ها نشان داد که بیشتر آنها به جنس باسیلوس تعلق داشتند (Arora et al., 2014).

فاکتورهای مهم در انتخاب روش اندازه‌گیری آمونیاک، غلظت آن و حضور یون‌های مزاحم در اندازه‌گیری است. در روش نسلر، حداقل مقدار آمونیاک تولیدی باید بیش از ۲۰ mg/l باشد (Jeong et al., 2013). که با توجه به میانگین غلظت آمونیاک تولیدی جدایه‌ها در این روش و نیز سهولت اجرای آن، استفاده از روش مناسب به نظر می‌رسد. بررسی ۲۰ باکتری اندوفیت جداسازی شده از برگ چهار هالوفیت غالب و گونه‌های مقاوم به نمک در منطقه گجرات هند نشان



شکل ۱. مقایسه میانگین غلظت آمونیاک تولیدی در جدایه‌های باکتریایی شورپسند (%).



شکل ۲. مقایسه میانگین غلظت آمونیاک تولیدی در جدایه‌های باکتریایی قلیا پسند (%).

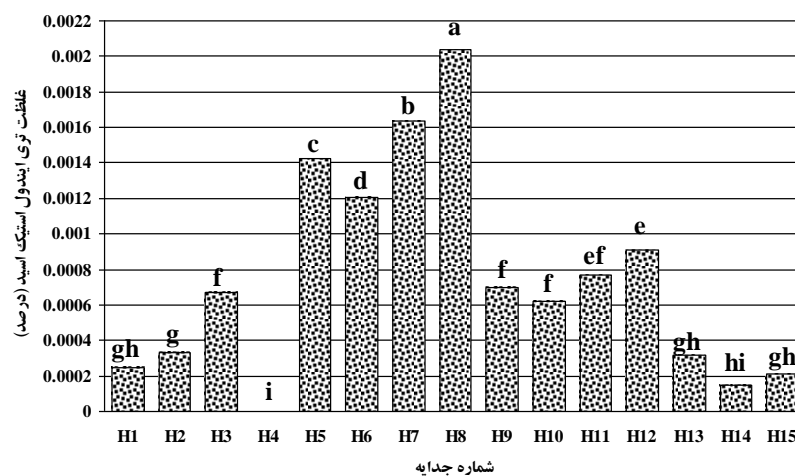
تولیدی در سه گروه نشان داد که جدایه‌های شور و قلیا، شور و قلیا پسند به ترتیب با میانگین $2/116 \times 10^{-3}$ ، $3/46 \times 10^{-4}$ و $1/46 \times 10^{-4}$ درصد تولیدکننده تری‌اِیندول استیک اسید بودند که غلظت تولیدی IAA شور و قلیا پسندها حدود ۶ و ۱۴/۵ برابر غلظت آن در دو گروه شور و قلیا پسندها بود.

در تحقیقی بر ۶۰ جدایه ریزوبیومی و سودوموناس فلورسنت مشخص شد که بین جدایه‌های سودوموناس فلورسنت و ریزوبیومی از نظر توان تولید IAA اختلاف معنی‌داری داشتند و در بین آنها جدایه R9 با حداقل غلظت تولید IAA $0/45$ ppm و جدایه R32 با حداکثر توان تولید IAA $10/86$ ppm به ترتیب به عنوان جدایه‌های ناتوان و برتر انتخاب شدند (Alikhani et al., 2011).

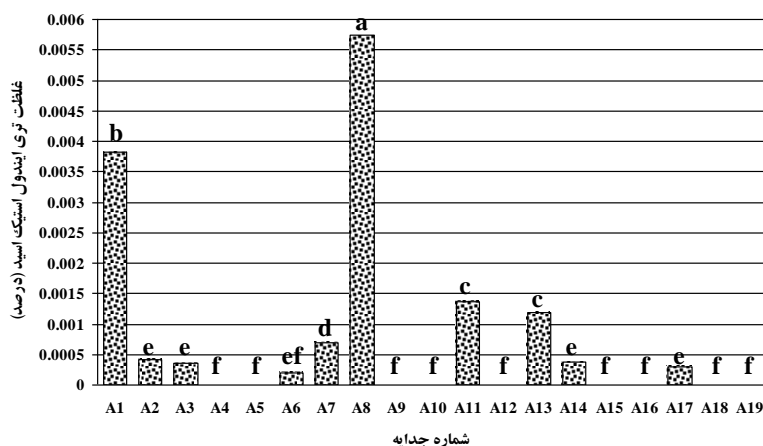
محرك رشدی باکتری‌های اندوریزوسفری، ریزوسفری و غیرریزوسفری در نهال‌های پسته تحت شرایط گلخانه‌ای نشان داد، فراوانی جدایه‌های اندوریزوسفری، ریزوسفری و غیرریزوسفری در تولید اِیندول استیک اسید، به ترتیب، ۴۸/۵، ۶۰ و ۴۷/۸ درصد و فراوانی جدایه‌ها در تثبیت نیتروژن، به ترتیب ۲۷/۳، ۶۴ و ۱۷/۴ درصد بود (Hojjat Noughi et al., 2013).

بررسی و جداسازی دو باکتری مقاوم به شوری باسیلوس لیچنوفورمیس^۱ و باسیلوس^۲ به ترتیب با مقاومت ۳۰۰ و ۴۰۰ میلی‌مول بر لیتر کلرید سدیم از منطقه ریزوسفر سیب‌زمینی از یک خاک شور در کشور الجزیره نشان داد هر دو باکتری تولیدکننده مقدار زیادی تری‌اِیندول استیک اسید (به ترتیب ۷۸ و ۱۰۱ میلی‌گرم بر لیتر) بودند. این باکتری‌ها علاوه بر تولید آنزیم‌های متعدد همانند اوره‌آز، توانایی تولید سیدروفور و انحلال فسفر معدنی و خاصیت ضد قارچی زیادی نیز از خود نشان دادند (Nabti et al., 2013).

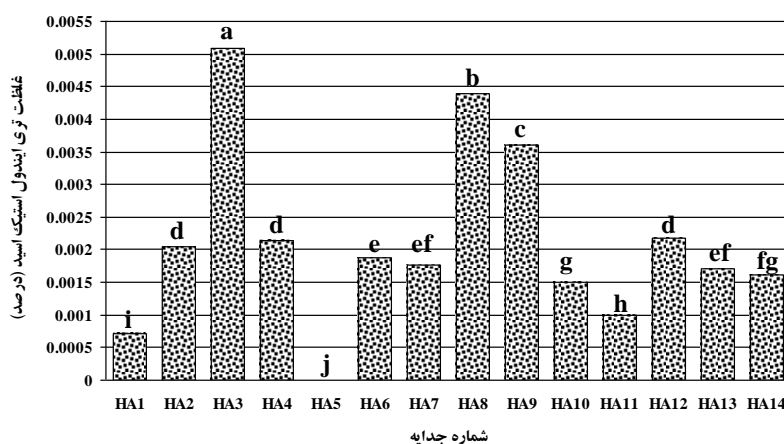
در اکثر موارد یک باکتری افزایش‌دهنده رشد از طریق بیش از یک سازوکار فعالیت می‌کند. بسیاری از باکتری‌ها دارای قابلیت تثبیت زیستی نیتروژن، محلول کردن فسفر و تولید مواد تنظیم‌کننده رشد گیاه هستند که آزوسپیریلیوم هالوپرفرانس نمونه بارزی از این باکتری‌های شورپسند است (Banerjee et al., 2006). Vessey (2003) ۲۶۶ سویه از باکتری‌های شورپسند را مورد بررسی قرار داده و دریافت که ۸۳ درصد آنها قابلیت تولید سیدروفورها، ۵۸ درصد تولیدکننده تری‌اِیندول استیک اسید و ۵۴ درصد دارای توانایی حل کردن فسفات بودند.



شکل ۴. مقایسه میانگین غلظت تری‌اِیندول استیک اسید تولیدی در جدایه‌های باکتریایی شورپسند (%)



شکل ۵. مقایسه میانگین غلظت تری ایندول استیک اسید تولیدی در جدایه‌های باکتریایی قلیا پسند (%).



شکل ۶. مقایسه میانگین غلظت تری ایندول استیک اسید تولیدی در جدایه‌های باکتریایی شور و قلیا پسند (%).

جدول ۱۰) تحت تأثیر هدایت الکتریکی محیط و pH در سطح احتمال ۰/۰۵ معنی دار بود (P=۰/۰۱۵). نتایج رگرسیون چند متغیره برای سایر معادله‌ها و ضرایب رگرسیونی به لحاظ آماری معنی دار نشد (جدول ۱۰).

نتایج تجزیه و تحلیل رگرسیون چند متغیره برای هر گروه از جدایه‌ها (جدول ۱۰) نشان داد که تنها معادله به دست آمده بر پیش‌بینی غلظت تری ایندول استیک اسید تولیدی در جدایه‌های شور پسند (اولین معادله

جدول ۱۰. نتایج تجزیه و تحلیل رگرسیون چند متغیره غلظت تری ایندول استیک اسید تولیدی در جدایه‌های باکتریایی شور، قلیا و شور و قلیا پسند

معادله	ضریب رگرسیون (R ²)	ضریب رگرسیون تعدیل شده (R ² _{adj})	ضریب رگرسیون چندگانه (R ² _{multiple})	معنی داری متغیرهای مستقل	ضرایب رگرسیون متغیرهای مستقل	متغیرهای مستقل	نوع جدایه
NH ₃ =0.024EC-0.0603pH-20.99	۰/۵۳۳	۰/۴۴۸	۰/۷۳۰	۰/۲۱۸	۰/۲۰۱	EC (dS/m)	شور پسند
NH ₃ =80.3EC-41.5pH-5.58	۰/۰۱۰	۰/۱۱۴	۰/۹۲۵	۰/۰۲۵	۲/۵۰	pH	شور پسند
NH ₃ =1.86×10 ⁻³ EC-0.628pH+580.33	۰/۳۲۷	۰/۲۰۵	۰/۱۱۳	۰/۷۱۵	۳/۳۲	EC (dS/m)	قلیا پسند
				۰/۷۸۶	-۳/۱۰	pH	قلیا پسند
				۰/۸۳۴	۱۰ ^{-۲} × ۹/۲۱	EC (dS/m)	شور و قلیا پسند
				۰/۰۵۵	۴	pH	شور و قلیا پسند

* معنی دار در سطح احتمال ۵ درصد است.

رشد سریع کرده و مقدار زیادی از همان پروتئاز قلیایی را تولید می‌کند. اوپاما و هوری کوشی یک قلیاپسند گونه آرتروباکتر^۲ که از پلیمر ε- کاپرولکتوم^۳ بهره‌برداری می‌کند را جداسازی کردند. این ریزجاندار همچنین توانایی تغییر pH محیط کشت مایع را به یک pH مناسب داشت (Horikoshi, 2006). بررسی مقدار هدایت الکتریکی جدایه‌ها نیز نشان داد که رشد آنها در محیط کشت تأثیر اندکی بر هدایت الکتریکی محیط رشد داشت. مقدار هدایت الکتریکی در نمونه شاهد برابر ۱۰/۴ dS/m بود. از دیگر ویژگی‌های بارز سویه‌های باسیلوس قلیاپسند این است که برای بسیاری از آنها یون‌های سدیم به منظور رشد و تحرک مطلقاً مورد نیاز است. جذب اسیدآمین به درون سلول‌ها به‌عنوان تابعی از کلرید سدیم توسط Kitada & Horikoshi (1997) نشان داد که حضور کلرید سدیم نقش مهمی در مکانیزم انتقال فعال اسید آمینه به درون سلول‌های قلیاپسندها بازی می‌کند. در برخی از سویه‌های باسیلوس قلیاپسند، یون‌های پتاسیم (K⁺) می‌توانند جایگزینی برای یون‌های سدیم باشند (Horikoshi, 2006). نیاز به سدیم همچنین در فرآیند تمایز، تولید اسپور و جوانه‌زنی سویه‌های قلیاپسند مشاهده و تأیید شده است (Horikoshi, 2006). متوسط مقادیر پتانسیل اسمزی، کل مواد جامد محلول و غلظت به ترتیب ۴/۳۹ bar، ۰/۷۸۱۵٪ و ۱۲۲/۱۱ meq/l بود (جدول ۴).

Kudo & Horikoshi (1983a) جوانه‌زنی باکتری قلیاپسند باسیلیوس سودوفیرموس را گزارش کردند. هیچ جوانه‌زنی در غیاب کلرید سدیم مشاهده نشد. درجه حرارت مناسب برای جوانه‌زنی در حدود ۳۷ °C بود و جوانه‌زنی در محدوده pH ۸/۵ تا ۱۱/۱

متوسط مقدار pH در جدایه‌های شورپسند اسیدی (معادل ۶/۷۲) بود (جدول ۳). رشد اکثر جدایه‌ها در محیط کشت موجب تغییر pH شد. حداکثر و حداقل pH به ترتیب با ۴/۹ و ۸/۲ برای جدایه‌های H10 و H14 (بیشترین) و H6 (کمترین) مشاهده شد. رشد شش جدایه H10، H14، H1، H2، H13 و H9 موجب کاهش مقدار pH نسبت به محیط کشت اولیه شد؛ لیکن رشد سایر جدایه‌ها موجب افزایش pH در محیط کشت شد (جدول ۳). متوسط هدایت الکتریکی محیط ۶۰/۸۵ dS/m بود (جدول ۳). متوسط مقادیر پتانسیل اسمزی، کل مواد جامد محلول و غلظت به ترتیب ۲۱/۹ bar، ۲/۳۱۸۹٪ و ۶۰۸/۵ meq/l بود. فشار اسمزی زیاد در محیط کشت باکتری‌ها که تقریباً برابر فشار اسمزی در خاک در نقطه پژمردگی دائم (۱۰ تا ۲۰ atm) است، می‌توان یکی از دلایل زنده‌مانی و احتمالاً کارایی این باکتری‌ها را در شرایط شوری زیاد خاک در مجاورت گیاه مطابق با گزارش‌های سایر محققان (Saatovich, 2006; Mishra et al., 2015) دانست.

مقایسه مقدار pH در جدایه‌های قلیاپسند (جدول ۴) نشان‌دهنده شرایط قلیایی حاکم بر محیط کشت و تغییر pH محیط کشت بود (مقدار pH در شاهد ۸/۷ بود). رشد هیچ یک از باکتری‌ها در محدوده pH اسیدی و خنثی رخ نداد و جدایه A9 کمترین مقدار pH را به خود اختصاص داد (۷/۵). باکتری‌های قلیاپسند می‌توانند محیط زیست خود را به یک اسیدیته مناسب برای رشد تغییر دهند (Horikoshi, 2006). باسیلوس کلوزی^۱ شماره ۲۲۱ که یک تولیدکننده خوب پروتئاز قلیایی است، می‌تواند به آهستگی در pH خنثی رشد کرده و pH محیط کشت مایع را تغییر دهد. مشاهده شده است زمانی که pH محیط کشت به حدود ۹ رسید، باکتری شروع به

2. *Arthrobacter* sp.

۳. ε-caprolactam polymer (شیمی آلی) دارای فرمول $\text{CONH}(\text{CH}_2)_5$ تکه‌های سفید، نقطه ذوب ۶۸ تا ۶۹ درجه سلسیوس، ساخته‌شده از سیکلوهگزان، برای ساخت الیاف مصنوعی خصوصاً نایلون شش استفاده می‌شود.

1. *Bacillus clausii*

داده‌اند (Sorokin *et al.*, 2014). باکتری‌های شوری مقدار نمک بیشتر از آنچه را که در محیط محلول خارجی وجود دارد، از طریق برداشت فعال یون‌ها در پرتوپلاسم انباشته می‌سازند؛ لذا فشار آب داخل سلول در مقایسه با محلول خارجی منفی‌تر باقی می‌ماند و سیستم‌های آنزیمی آنها به نحوی تکامل یافته‌اند که در شرایط سطوح بالای نمک در پرتوپلاسم انجام وظیفه می‌کنند. باکتری‌هایی با تحمل کمتر به شوری سیستم‌های آنزیمی تطابق یافته‌ای نداشته و برای تنظیم فشار اسمزی در پرتوپلاسم خود از محلول‌های آلی استفاده می‌کنند (Kafi & Mahdavi Damghani, 2000).

بحث و نتیجه‌گیری

میانگین میزان تولید آمونیاک در جدایه‌های قلیا پسند (۰/۵۵٪) بسیار بیشتر از دو گروه دیگر بود. روش نسلر، روشی بسیار حساس در اندازه‌گیری آمونیاک در غلظت‌های پایین است؛ لیکن حتی در محیط کشت شورپسندها با متوسط pH برابر ۶/۷۲ و احتمال مزاحمت یونی و وجود خطا در اندازه‌گیری، به کارگیری روش با اندکی تغییر از نتایج مطلوبی برخوردار بود. غلظت IAA تولیدی در جدایه‌های شور و قلیا پسند از دو گروه دیگر بالاتر بود و این غلظت تحت تأثیر pH و هدایت الکتریکی نبود و مستقیماً به نوع ریزجاندار وابسته بود. از مطالعات فیزیولوژیکی روشن است که تنظیم جذب یون و جایگزینی آنها در داخل اندامک‌ها و سلول‌ها اساس تحمل را در این ریزجانداران تشکیل می‌دهند.

اتفاق افتاد. pH مناسب برای جوانه‌زنی در حدود ۱۰ بود. غلظت کلرید سدیم مناسب برای جوانه‌زنی ۰/۱ تا ۰/۵ مولار بود. سایر کاتیون‌ها همانند پتاسیم، آمونیوم، روبیدیوم، سزیوم و کلسیم این اثر تحریکی را نشان ندادند. فقط کاتیون لیتیوم تحریک ضعیفی را نشان داد (Kudo & Horikoshi, 1983b).

میانگین pH در جدایه‌های شور و قلیا پسند ۸/۹۹ بود (جدول ۵) که اختلاف چندانی با مقدار pH شاهد (۹/۱۳) نداشت. میانگین هدایت الکتریکی در جدایه‌های شور و قلیا پسند بسیار زیاد بود (۴۸/۱۷ dS/m) (۱۵۹/۶۱). بررسی مقدار هدایت الکتریکی در جدایه‌ها دارای اختلاف زیادی پس از رشد بود (جدول ۵). حداکثر و حداقل مقدار آن به ترتیب با ۴۸/۱۷ dS/m و ۲۵۹/۰۶ به ترتیب برای سویه HA1 و HA10 مشاهده شد. متوسط مقدار پتانسیل اسمزی، کل مواد جامد محلول و غلظت نیز به ترتیب برابر ۵۷/۴۶ bar، ۱۰/۲۱٪ و ۱۵۹۶/۱۶ meq/l بود (جدول ۵). متوسط pH در جدایه‌های قلیا و شور و قلیا پسند بیشتر از گروه شورپسندها بود. لیکن مقدار هدایت الکتریکی، فشار اسمزی، نمک‌های جامد محلول و غلظت به ترتیب در جدایه‌های قلیا، شور و شور قلیا پسند از روند افزایشی برخوردار بودند (جدول‌های ۳، ۴ و ۵). مقدار هدایت الکتریکی، فشار اسمزی، نمک‌های جامد محلول، غلظت در جدایه‌های شور و قلیا به ترتیب ۱۳ و ۲/۶ برابر قلیا پسندها و شورپسندها بود. این ریزجانداران به منظور بقا در شرایط پرتنش سازگاری‌های مختلف بیوانرژی و ساختاری برای حفظ هموستازی pH و فشار اسمزی داخل سلولی را توسعه

REFERENCES

- Alikhani, H.; Saghafi Marakhanlo, D.; Ebad Nahari, A.; (2011). Evaluation of production hormone auxin, indole acetic acid (IAA) by *Rhizobium* bacteria and *Pseudomonas fluorescens*. The first National Conference on Modern Agricultural Sciences & Technologies; Zanjan, University of Zanjan.
- Arora, S.; Patel, P.N.; Vandez, M.J.; Rao, G.G.; (2014). Isolation and characterization of endophytic bacteria colonizing halophyte and other salt tolerant plant species from coastal

- Gujarat. African Journal of Microbiology Journal; 8(17): 1779-1788.
- Banerjee, M.; Yesmin, R.L.; Vessey, J.K.; (2006). Plant-growth promoting rhizobacteria as biofertilizers and biopesticides., pp.137-181. in: Handbook of microbial biofertilizers. Ed., Rai, M., K., Food Production Press, U.S.A
- Brenner, D. J.; Krieg, N.R.; Staley, J.T.; (2005) Bergey's Manual of Systematic Bacteriology. Sec ed. Vol 2. Part B. Springer.
- Bertrand, J.C.; Caumette, P.; Lebaron, P.; Matheron, R.; Normand, P.; Sime- Ngando, T.; (2014). Environmental Microbiology: Fundamentals and Applications: Microbial Ecology, Germany, Springer.
- Butale, S.V.; Raut, A.A.; Sawant, T.B.; (2010). Application of moderately haloalkaliphilic nonsymbiotic diazotrophs of Lonar lake to saline soils. International Journal of Microbiology Research; 2(2): 1-4.
- Detkova, E.N.; Boltyanskaya, Yu. V.; (2007). Osmoadaptation of Haloalkaliphilic Bacteria: Role of Osmoregulators and Their Possible Practical Application. Microbiology; 76(5): 511-522.
- Feng, J.P.; Zhou, Y.; Zhou, S.; Liu Rhodes, K.W.; (2005). *Halorubrum alkaliphilum* sp. nov., a novel haloalkaliphile isolated from a soda lake in Xinjiang, China. International Journal of Systematic Evolutionary Microbiology; 55: 149-152.
- Glickmann, E.; Dessaux, Y.; (1995). A Critical Examination of the Specificity of the Salkowski Reagent for Indolic Compounds Produced by Phytopathogenic Bacteria. Applied and Environmental Microbiology; 61(2): 793-796.
- Gutierrez, C.K.; Matsui; G.Y.; Lincoln, D. E.; Lovell, C.R.; (2009). Production of the Phytohormone Indole-3-Acetic Acid by Estuarine Species of the Genus *Vibrio*. American Society for Microbiology; 75(8): 2253-2258.
- Hartman, A.; (1988). Ecophysiological aspects of growth and nitrogen fixation in *Azospirillum* Spp. Plant and Soil; 110: 225-238.
- Heonsang, J.; Jongtaek, P.; Hyunook, K.; (2013). Determination of NH_4^{4+} in Environmental Water with Interfering Substances Using the Modified Nessler Method. Hindawi Publishing Corporation Journal of Chemistry; 1-9.
- Hojjat Noughi, F.; Akhgar, A.R.; Esfandiarpour, I.; Khavazi, K.; (2013). Evaluation of Population and Properties of PGPB of Endorhizosphere, Rhizosphere and Nonrhizosphere in Pistachio Seedlings. Water and Soil Science; 23(4): 215-234.
- Holt, J.G.; Krieg, N.R.; Sneath, P.H.A.; Staley, J.T.; Williams, S.T.; (1994) Bergey's Manual of Determinative Bacteriology. 9th ed. Williams and Wilrins. Maryland.
- Horikoshi, K.; (1999). Alkaliphiles. Kodansha: Hardwood Academy Publisher, Germany, Springer.
- Horikoshi, K.; (2006). Alkaliphiles- Genetic Properties and Applications of Enzymes, Japan, Springer.
- Horikoshi, K.; (1999). Alkaliphiles: Some Applications of Their Products for Biotechnology. Microbiology and Molecular Biology Reviews; 735-750.
- Jeong, H.; Park, J.; Kim, H.; (2013). Determination of NH_4^+ in environmental water with interfering substances using the modified Nessler method. Journal of Chemistry, Hindawi Publishing Corporation; 1-10.
- Jones, B.; Brian, E.; Gravin, J.; Stolberglaan, V.; (1992). European patent application. Bulletin 93/18, Publication number: EP 0 540 127 A1, Rank Xerox (UK) Business Services (3. 10/3.6/3.3. 1).
- Joshi, R.; (2006). Extracellular Enzymes from halophilic and haloalkaliphilic bacteria isolated from seawater along the coastal Gujarat. Rajkot, India:

- Saurashtra University.
- Kafi, M.; Mahdavi Damghani, A.; (2000). Mechanisms of environmental stress resistance in plants. Ferdowsi University Press.
- Khakipour, N.; Khavazi, K.; Akhgar, A.; (2012). Identification of Indole compounds produced by a selection of fluorescent *Pseudomonas* and their inoculation effect on the growth of rape. Iranian Journal of soil Research; (A) 26(4): 415-423.
- Kitada, M.; Horikoshi, K.; (1997). Sodium ion-stimulated a-(1-C)-aminoisobutyric acid uptake in alkalophilic *Bacillus* species. Journal of Bacteriology; 131: 784-788.
- Kudo, T.; Horikoshi, K.; (1983b). RNA-polymerase of alkalophilic *Bacillus* sp. No.2b-2. The Third International Symposium Ribosomes and Nucleic Acid Mitabolism; Czechoslovakia; 247-256.
- Kudo, T.; Horikoshi, K.; (1983a). RNA Polymerase from vegetative cells and spores of an alkalophilic *Bacillus* sp. Spores VII, 220. The Third International Symposium Ribosomes and Nucleic Acid Mitabolism; Czechoslovakia.
- Mishra, S.; Singh, R.P.; Raghuvanshi, S.; Gupta, S.; (2015). Deducing the Bio-Perspective Capabilities of Fe(II) Oxidizing Bacterium Isolated from Extreme Environment. Biochemistry & Analytical Biochemistry; 4(2):1-5.
- Moradi, A.; Tahmourespour, A.; Hoodaji, M.; Khorsandi, F.; (2011). Effect of salinity on free living - diazotroph and total bacterial populations of two saline soils. African Journal of Microbiology Research; 5(2): 144-148.
- Nabti, E.H.; Mokrane, N.; Ghoul, M.; Manyani, H.; Dary, M.; Megias, M.G.; (2013). Isolation and Characterization of Two Halophilic Bacillus (*B. licheniformis* and *Bacillus* sp.) with Antifungal Activity. Journal of Ecology of Health & Environment; 1(1): 13-17.
- Oren, A.; Gurevich, P.; Henis, Y.; (2001). Reduction of nitro substituted aromatic compounds by the halophilic anaerobic eu-bacterium *Haloanaerobium praevalens* and *Sporohalobacter marismortui*. Applied and Environmental Microbiology; 57: 3367-3370.
- Rohban, R.; Amoozegar, M.A.; Ventosa, A.; (2009). Screening and isolation of halophilic bacteria producing extracellular hydrolyses from Howz Soltan Lake, Iran. Journal Industrial Microbiology and Biotechnology; 36: 333-340.
- Rontein, D.; Basset, G.; Hanson, A.D.; (2002). Metabolic Engineering of Osmoprotectant Accumulation in Plants. Metabolic Engineering; 4: 49-56.
- Saatovich, S.Z.; (2006). *Azospirilli* of Uzbekistan soil and their influence on growth and development of wheat plants. Plant and Soil; 283: 137-145.
- Sahay, H.; Mahfooz, S.; Singh, A.K.; Singh, S.; Kaushik, R.; Saxena, A.K.; Arora, D.K.; (2012) Exploration and characterization of agriculturally and industrially important haloalkaliphilic bacteria from environmental samples of hypersaline Sambhar lake, India. World Journal of Microbiology and Biotechnology; 28: 3207-3217.
- Singh, S.P.; Purohit, M.K.; Raval, V.H.; Pandey, S.; Akbari, V.G.; Rawal, C.M.; (2010). Capturing the potential of Haloalkaliphilic bacteria from the saline habitats through culture dependent and metagenomic approaches. *Curent Reasearch, Technology and Education Topics in Applied Microbiology and Microbial Biotechnology*; 81-87.
- Sorokin, D.Y.; Berben, T.; Denise Melton, E.; Overmars, L.; Vavourakis, C.H.D.; Muyzer, G.; (2014). Microbial diversity and biogeochemical cycling in soda lakes. *Extremophiles*; 18(5): 791-809.

- Sorokin, D.Y.; (2003). Oxidation of inorganic sulfur compounds by obligatory organotrophic bacteria. *Microbiology (Moscow, English Translation)*; 72: 641-653.
- Sturr, M.G.; Guffanti, A.A.; Krulwich, T.A.; (1994). Growth and bioenergetics of alkaliphilic *Bacillus firmus* OF4 in continuous culture at high pH. *Journal of Bacteriology*; 176: 3111-3116.
- Swain, M.R.; Naskar, S.K.; Ray, R.C.; (2007). Indole-3-acetic acid production and effect on sprouting of yam (*Dioscorea rotundata* L.) minisetts by *Bacillus subtilis* isolated from culture able cowdung micro flora. *Polish Journal of Microbiology*; 56(2): 103-110.
- Ventosa, A.; Quesada, E.; Rodriguez-Valera, F.; Ruiz-Berraquero, F.; Ramos-Cormenzana, A.; (1982). Numerical taxonomy of moderately halophilic Gram-negative rods. *Journal of general microbiology*; 128: 1959-1968.
- Vessey, J.K.; (2003). Plant growth promoting rhizobacteria as biofertilizers. *Plant and Soil*; 255: 571-586.
- Yuen, S.H.; Pollard, A.G.; (1952). The determination of nitrogen in agricultural materials by the Nessler reagent. I. Preparation of the reagent. *Journal of the Science of Food and Agriculture*; 441-447.
- Zanjirband, M.; Kasra Kermanshahi, R.; Golbang, N.; (2013). Isolation of the moderately halophilic bacteria and effects of pH and incubation on their growth. *Journal of Taxonomy and Biosystematics*; 1(1): 21-32.