

بررسی توان تولید سیدروفور ۳۲ جدایه سودوموناس فلورسنت

مهتاب امیدواری،^۱ مسعود احمدزاده،^۲ عباس شریفی تهرانی،^۳ کاظم خاوازی،^۴ مجتبی مهربانیان و مهسا حاج ملک زنجانی

^۱ کارشناس ارشد گیاه‌پزشکی، ^۲ استادیار گروه گیاه‌پزشکی پردیس کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران، ^۳ استاد گروه گیاه‌پزشکی پردیس کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران، ^۴ استادیار پژوهش موسسه تحقیقات خاک و آب، ^۵ دانشجوی کارشناسی ارشد خاکشناسی دانشگاه تهران و ^۶ کارشناس ارشد گیاه‌پزشکی

مقدمه

باکتری‌های محرک رشد گیاه (Plant Growth Promoting Rhizobacteria; PGPR) به گروه از باکتری‌های ریزوسفری اطلاق می‌شوند که با استفاده از یک یا چند مکانیسم خاص موجب بهبود شاخص‌های رشد و نمو گیاه می‌گردند [۴]. بسیاری از میکروارگانیسم‌های خاکزی برای حل کردن آهن از مکانیسم تولید و ترشح سیدروفور استفاده می‌کنند. سیدروفورها ترکیبات آلی با وزن ملکولی پائین (کمتر از ۱۵۰۰ دالتون) و خاصیت بالای جذب آهن هستند که بوسیله بسیاری از میکروارگانیسم‌های خاکزی در شرایط کمبود آهن فریک ($Fe^{2+} < 10 \mu M$) ترشح می‌شوند [۶]. باکتری‌هایی که سیدروفور تولید می‌کنند کمپلکس سیدروفور با آهن را توسط گیرنده‌های خاصی که در غشاء خود دارند جذب می‌کنند. گیاهان معمولاً دارای مکانیسم‌هایی برای انتقال آهن از این سیدروفورهای میکروبی به درون خود می‌باشند [۳].

مواد و روش:

تولید سیدروفور (روش CAS):

برای انجام این آزمایش به محیط CAS احتیاج داریم. پس از تهیه محیط ۱۲ میکرولیتر باکتری را به روش لکه گذاری روی پلیت‌ها تلقیح می‌کنیم. پلیت‌ها را در دمای ۲۸ درجه سانتیگراد نگهداری می‌کنیم. توانایی تولید سیدروفور از روی تغییر رنگ از آبی به نارنجی و با اندازه گیری هاله تشکیل شده در اطراف کلنی باکتری در فواصل زمانی ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت ارزیابی شد و متوسط این ۳ روز در جدول ذکر گردید [۲].

روش CAS Agar Diffusion:

محیط Cas Agar که به علت داشتن ماده دترجنت کاتیونی HDTMA که برای جلوگیری از رسوب کمپلکس Fe-CAS اضافه می‌شود، مانع رشد بسیاری از باکتری‌های ریزوسفرمی‌شود. ترکیبات محیط CAS-آگار برای این آزمایش مشابه آزمایش قبل می‌باشد. به غیر اینکه تمام مواد غذایی (محلول دوم و سوم) حذف شدند. بعد از ریختن محیط درون پتری، با استفاده از ژل سوراخ‌کن چاهک‌های ۵ میلی متری در پتری‌های Cas-آگار ایجاد شد. این پتری‌ها تا زمان استفاده درون یخچال نگهداری شدند [۷]. سپس ۷۰ میکرولیتر از مایع رویی کشت ۴۸ ساعته باکتری درون چاهک‌ها ریخته می‌شود و قطر هاله نارنجی اطراف چاهک‌ها اندازه‌گیری شد.

روش اسپکتروفتومتری:

به مقدار ۱۰۰ میکرولیتر از کشت ۲۴ ساعته باکتری‌ها در محیط سوکسینات به محیط‌های جدید سوکسینات منتقل شد. این محیط‌ها به مدت ۴۰ ساعت در دمای ۲۷ درجه سانتی‌گراد و ۱۲۰ دور در دقیقه روی شیکر نگهداری شدند. سلول‌های باکتری با سانتریفیوژ کردن در $10000g$ به مدت ۱۰ دقیقه رسوب داده شدند. بعد از حذف سلول‌ها میزان جذب مایع روئی در طول موج ۴۰۰ نانومتر با دستگاه اسپکتروفتومتر قرائت شد [۵].

بحث و نتیجه‌گیری:

از میان جدایه‌های مورد آزمایش، جدایه UTPF75 با هاله‌ای به قطر ۳۰ میلی متر بیشترین تولید سیدروفور را داشت و به دنبال آن UTPF76، UTPF92، UTPF10، UTPF83 و UTPF93 که قطر هاله تولید شده توسط آنها به ترتیب ۲۶، ۲۵، ۲۵ و ۲۲ و ۲۱/۵ میلی‌متر بود. آزمایش‌های رسولی و همکاران ۱۳۸۴ نشان داد [۱] که ۲۰۱ جدایه از سودوموناس‌های فلورسنت جدا شده در ریزوسفر گندم همگی توان تولید سیدروفور را داشتند و نسبت قطر هاله به کلونی در این جدایه‌ها بین ۲/۲۱ تا ۳/۹۶ متغیر بود. دیده شده گاهی برخی از باکتری‌ها توانایی رشد کردن را بر روی محیط CAS- Agar ندارند. احتمالاً بروز این حالت به علت سمی بودن HDTMA^۱ برای برخی از باکتری‌هاست [۷]. به همین علت از روش CASAD برای ارزیابی میزان و یا وجود سیدروفور استفاده می‌شود. UTPF76 با تولیدی معادل ۲/۰۳ سانتیمتر بیشترین میزان تولید را به خود اختصاص داد در روش قبلی نیز میزان آن بالا بوده است. از بین جدایه‌های مورد آزمایش سویه UTPF95 با میزان ۲/۴۰ نانومتر طول موج خوانده شده بر روی دستگاه اسپکتروفتومتری بیشترین مقدار تولید را داشت به دنبال آن جدایه‌های UTPF65، UTPF81 و UTPF87 با میزان ۲/۳۶، ۲/۲۹ و ۲/۲۵ نانومتر در گروه بعدی قرار گرفتند. توانایی بسیار بالای تولید سیدروفور توسط جدایه‌های مختلفی از سودوموناس‌های گزارش شده است [۵]. تنها جدایه‌های UTPF27 و UTPF94 در هر ۳ روش تولید سیدروفور نکردند (جدول ۱). نتایج حاصل از ارزیابی توان تولید سیدروفور سودوموناس‌های فلورسنت

نام جدایه	UTPF2	UTPF10	UTPF17	UTPF18	UTPF24	UTPF27	UTPF30	UTPF32	UTPF45	UTPF54	UTPF59	UTPF60	UTPF61	UTPF63	UTPF65	UTPF68
سیدروفور (CAS) میلی متر	۱۶/۵	۲۵	۱۳	۱۴	۱۷/۵	۰	۱۲/۵	۱۳	۲۱	۱۴	۱۹	۱۱	۱۷	۱۸/۵	۱۸	۱۷/۵
سیدروفور (CASAD) (سانتیمتر)	۱	۰/۶۷	۱/۳	۱/۲۵	۱	۰	۰/۹۹	۱/۳	۱/۲	۰/۹	۱	۰/۸	۱/۳۳	۰/۷۲	۱/۵	۰/۴۸
(Abs 400nm)	۱/۰۴	۱/۸۱	۰/۰۵	۰/۱۳	۰/۶۹	۰	۰/۸۴	۱/۴۶	۰/۰۳	۰/۴۵	۰/۶۰	۰/۳۴	۱/۹۸	۰/۳۵	۲/۳۶	۱/۰۷
نام جدایه	UTPF7	UTPF6	UTPF1	UTPF2	UTPF3	UTPF4	UTPF5	UTPF6	UTPF7	UTPF8	UTPF0	UTPF2	UTPF3	UTPF4	UTPF5	UTPF CHAO
سیدروفور (CAS) میلی متر	۳۰	۲۶	۲۱	۲۰	۲۲	۱۲/۵	۲۰	۱۵/۵	۱۴/۵	۱۶	۲۰	۲۵	۲۱/۵	۰	۱۸	۱۹
سیدروفور (CASAD) (سانتیمتر)	۱/۴	۲/۰۳	۱/۴	۱/۱۷	۱/۲	۱/۲۵	۱/۰۷	۱/۲	۱/۳۷	۰/۹۷	۱/۲	۱/۴	۱/۲	۰	۱/۵	۰/۸
(Abs 400nm)	۰/۵۱	۱/۰۷	۲/۲۹	۱/۴۷	۰/۷۹	۱/۳۹	۱/۲۳	۰/۸۵	۲/۲۵	۱/۱۰	۰/۷۱	۰/۴۸	۰/۷۵	۰	۲/۴۰	۰/۳۶

منابع:

- [۱] رسولی صدقیانی، ح.، ک. خاوازی، ح. رحیمیان، م. ج. ملکوتی و ه. اسدی رحمانی. ۱۳۸۴. ارزیابی توان سویه های بومی سودوموناس های فلورسنت ریزوسفر گندم برای تولید سیدروفور. مجله خاک و آب. جلد ۲۰، شماره ۱، مؤسسه تحقیقات خاک و آب، تهران، ایران
- [2] Alexander, D. B., and Zuberer, D. A. 1991. Use of chrome azurol S reagents to evaluate siderophore production by rhizosphere bacteria. *Biol. Fertil. Soils*. 12: 39-45.
- [3] Glick, B. R. 1995. The enhancement of plant growth by free-living bacteria. *Can. J. Microbiol.* 41: 109-117.
- [4] Klopper, J.W., Leong, J., Teintze, M., and Schorth, M.N. 1980 Enhanced plant growth by siderophores produced by plant growth promoting rhizobacteria. *Nature* 286. 885-886.
- [5] Meyer, D.M. 2000. Pyoverdins: Pigments siderophores and potential taxonomic markers of fluorescent pseudomonads species. *Arch. Microbiol.* 174: 135-142.
- [6] Neilands, J. B. 1981a. Iron absorption and transport in microorganisms. *Annu. Rev. Nut.* 1: 27-46
- [7] Shin, S.H., Yong, L., Lee, S.E., Yang, W., and Rhee, J.H.N. 2001. CAS agar diffusion assay for the measurement of siderophores in biological fluids. *Journal of Microbiological Methods* 44: 89-95.

¹ - Hexadecyltrimethyl ammonium bromide