

جداسازی و تشخیص باکتریهای دنیتریفایر به منظور حذف نیترات از پساب کارخانه

فرآوری اورانیوم

عباس رضائی*^۱، افشین نیلی احمدآبادی^۲، مجید انصاری^۱

۱- دانشگاه تربیت مدرس، دانشکده پزشکی، گروه بهداشت محیط

۲- سازمان انرژی اتمی، شرکت فرآوری اورانیوم و تولید سوخت هسته ای ایران

چکیده:

نیترات با غلظت بالا از جمله آلاینده های مطرح در پساب کارخانجات غنی سازی اورانیومی باشد. یکی از فرآیندهای مطرح در حذف نیترات، استفاده از روش دنیتریفیکاسیون بیولوژیکی با استفاده از سویه های دنیتریفایر مناسب است. هدف از انجام این تحقیق جداسازی و شناسایی باکتریهای احیاء کننده نیترات با توان دنیتریفایری مطلوب به منظور حذف بیولوژیکی نیترات از پساب کارخانه فرآوری اورانیوم اصفهان می باشد. در این تحقیق، متعاقب نمونه برداری از نواحی آلوده مختلف، شش سویه دنیتریفایر جداسازی گردید. سویه های جداسازی شده از نظر توان حذف نیترات مورد ارزیابی قرار گرفتند و یکی از سویه های با توان مطلوب انتخاب شد. سویه مورد نظر ابتدا با استفاده از آزمایشات بیوشیمیایی و به شکل تکمیلی با استفاده از روشهای مولکولی بررسی گردید. نتایج حاصله نشان می داد که سویه جداسازی شده، سودوموناس استوتنزری و متعلق به گروه پرتو باکترها می باشد. حذف نیترات به میزان ۶۰۰ میلی گرم بر لیتر با راندمان ۹۹ درصد از ویژگیهای این باکتری است. سویه سودوموناس/استوتنزری جداسازی شده با توجه به تحمل شرایط سخت محیطی و توان مطلوب دنیتریفیکاسیون می تواند در فرآیندهای دنیتریفیکاسیون بیولوژیکی پساب کارخانه غنی سازی اورانیوم استفاده نمود.

مقدمه:

مقادیر زیاد نیترات در آب، سلامتی انسان را با ایجاد بیماری متهموگلوبینما و سرطان به مخاطره می اندازد. غلظت زیاد نیترات در آب می تواند برای حیوانات نیز مخاطره آمیز بوده و همچنین می تواند در منابع آب باعث پدیده اتروفیکاسیون گردد. بدین منظور حداکثر غلظت مجاز نیترات توسط مراجع ذیصلاح تدوین و تاکید بر حذف نیترات از آب و فاضلاب شده است [۱]. استاندارد سازمان حفاظت

محیط زیست آمریکا برای نیترات ۱۰ میلی گرم بر لیتر برحسب نیتروژن مطرح شده است [۲]. اتحادیه اروپا حداکثر میزان را ۵۰ میلی گرم بر لیتر بر حسب نیترات اعلام نموده است [۳]. نیترات در غلظت های بالا در پساب های صنعتی، شستشوی مخازن در صنایع لبنی، دارو سازی، صنایع نظامی، کودها، صنایع فلزی و صنایع فرآوری سوخت هسته ایدیده می شود [۴]. در سال های اخیر به منظور حذف نیترات از منابع آب، فاضلاب ها و آبهای زیر زمینی روش های متعددی مانند سیستم های الکتروشیمیایی، راکتورهای غشایی، راکتور پلیتی سرامیکی متخلخل، تماس دهنده بیولوژیکی دوار و باکتری تثبیت شده بر روی ژل ارائه شده است [۴]. به طور کلی روش های موجود در حذف نیترات را می توان به دو دسته طبقه بندی نمود: I) روش های فیزیکی و شیمیایی نظیر کانی زدایی، استفاده از فلزات احیاء کننده، تبادل یون، اسمز معکوس، جذب و مخلوط کردن II؛ روش های بیولوژیکی: در این روش از میکروارگانیسم ها و یا مستقیماً از آنزیم های تولیدی توسط میکروارگانیسم ها برای حذف نیترات استفاده می کنند. دنیتریفیکاسیون بیولوژیکی فرآیندی است که توسط باکتریهای مختلفی انجام می شود. در این فرآیند، نیترات موجود در محیط بعنوان گیرنده نهائی الکترون عمل نموده و نیترات به گاز ازت تبدیل می شود. باکتریهای هتروتروف از جمله باکتریهای موثر در این فرآیند می باشند. این دسته از باکتریها از محیطهای مختلفی نظیر خاکهای کشاورزی، رسوبات رودخانه ها و تصفیه خانه های فاضلاب جداسازی شده اند. باکتریهای سودوموناس یکی از دنیتریفایرهای با راندمان دنیتریفیکاسیون بیولوژیکی می باشند. با این وجود باکتریهای آکروموباکتر، آگروباکتریوم، آکالیژنز، باسیلوس، کروموباکتریوم، فلاوباکتریوم و هیپومیکروبیوم نیز با توان دنیتریفیکاسیون متفاوت گزارش شده اند. جنس سودوموناس متعلق به گروه گاما پروتوباکترها می باشد. بر مبنای گزارشات ارائه شده توالیهای DNA (*nifH*, *nosZ*, *nirS*) بعنوان ژنوم هدف در شناسائی این دسته از باکتریها مطرح شده اند [۵]. در این تحقیق سویه باکتری سودوموناس استوتزری با توان دنیتریفیکاسیون مطلوب از محیطهای آلوده به نیترات جداسازی و با روشهای ملکولی تشخیص داده شد. سویه مذکور بعنوان باکتری دنیتریفایر در حذف بیولوژیکی نیترات قابل استفاده خواهد بود.

روش کار

نمونه برداری از نواحی آلوده به نیترات با غلظت بالا نظیر پتروشیمی، خاکهای کشاورزی و تصفیه خانه های فاضلاب صورت گرفت. نمونه ها داخل محیط کشت جداسازی باکتریهای دنیتریفایر (جدول ۱) تلقیح گردید.

جدول ۱- محیط کشت باکتری های دنیتریفایر

مقدار	فرمول شیمیایی	نام ماده
۱۰ g	C4H4Na2o4	دی سدیم ساکسینات شش آبه
۱g	K2HPO4,2H2o	پتاسیم هیدروژن فسفات
۱ g	NaNo3	نیترات سدیم
.۲ g	KCL	کلرید پتاسیم
.۲g	MgSo4,7H2o	سولفات منیزیم هفت آبه
۱ mg	FeSo4	سولفات آهن

تریس المنتهای مورد استفاده

ماده	ZnSo4	CaCl2	MgCl2	(NH4)6mo7O24	CuSo4	CoCl2	EDTA
مقدار	۲/ ۲g	۵/۵ g	۵/۰۶ g	۱/۱ g	۱/۵۱ g	۱/۶۱ g	۵۰ g

مواد تشکیل دهنده محیط کشت را در یک لیتر آب مقطر حل نموده و به آن ۲ میلی لیتر تریس المنت افزوده و سپس pH را به ۷/۲ می رساندیم و محیطهای تهیه شده را اتوکلاو می نمودیم.

نمونه های تلقیح شده بمدت ۲۴ ساعت در دور ۱۲۰ rpm شیک می گردید و محیطهای کشت کدر شده بر روی محیط حاوی آگار برده می شد. کلنی های رشد نموده جهت بررسیهای توان دنیتریفیکاسیون، صفات بیوشیمیایی و تشخیص مولکولی مورد استفاده قرار گرفتند. از میان باکتریهای جدا شده یک باکتری با توان حذف نیترات در غلظت ۶۰۰ میلی گرم بر لیتر انتخاب گردید. در گام اول صفحات بیوشیمیایی و فیزیولوژیکی نظیر رنگ آمیزی گرم، شکل کلنی، آنزیم کاتالاز، حرکت، اکسیداز، تست OF و تست مالتوز و بصورت تکمیلی بررسی توالی RNA 16s بعنوان روش تشخیص مورد ارزیابی قرار گرفت. در این تحقیق پرایمرهای

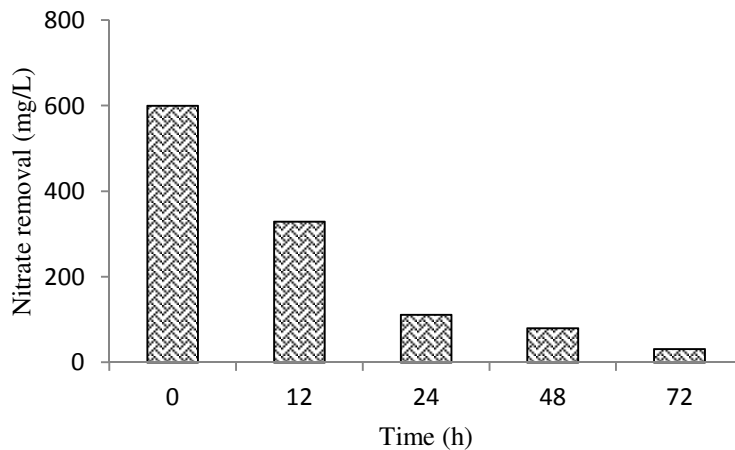
(5'-AGAGTTTGTATCCTGGCTCAG) (5'AAGGAGGTGATCCAGCCGCA)
(5'-GCGAGGAAATGAAGCTG) (5'-AAGGTGATCGACGAGGTC)

مورد استفاده قرار گرفتند. DNA باکتری با استفاده از کیت های تجارتي شرکت سیناژن استخراج و جهت انجام تکثیر DNA با روش PCR مورد استفاده قرار گرفت.

نتایج

جهت تعیین میزان احیاء نیترات توسط جمعیت میکروبی موجود در نمونه های مختلف، میزان تغییرات غلظت نیترات در پنج غلظت اولیه نیترات (۸۰۰-۱۰۰ میلی گرم بر لیتر) و در زمانهای مختلف (۲۴-۲۴۰

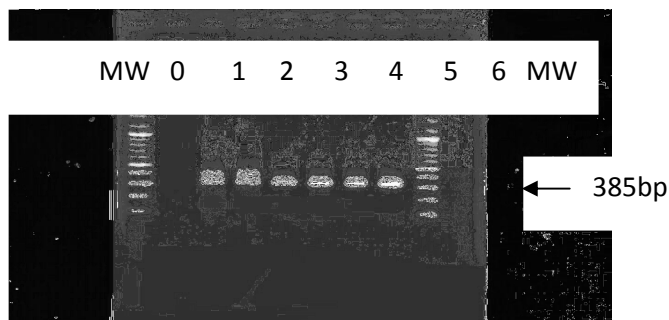
ساعت) مورد بررسی قرار گرفت. بررسیها نشان می داد که بعد از ۴۸ ساعت شرایط انوکسیک حاصل می شود که مینای اندازه گیری میزان احیاء نیترات می باشد. (نمودار ۱)



نمودار ۱: حذف نیترات توسط سویه سودوموناس استوتزری جدا سازی شده کلنیهای باکتری جدا سازی شده در شکل ۱ ارائه شده است.



شکل ۱- باکتری سودوموناس استوتزری کشت داده شده بر روی محیط کشت محصول تکثیر شده ژن *nosZ* حاصل از PCR در تصویر ژل الکتروفوروز زیر ارائه شده است.



شکل ۴-۴- تصویر ژل الکتروفوروز مربوط به تکثیر ژن *nosZ* دنیتریفایرها حاصل از PCR

بحث و نتیجه گیری

امروزه با استفاده از تکنیک های مولکولی مانند PCR و پروب های فلورسانس می توان به راحتی از کمیت و ویژگی های فیلوژنیک میکروارگانیسمها آگاهی پیدا کرد بدون اینکه نیاز به روش کشت داشته باشیم. در مطالعه مشابهی که در این خصوص صورت گرفته، ۱۹۹ باکتری دنیتریفایر لجن فعال مختلف از تصفیه خانه فاضلاب شهری جدا سازی شد. توسط روش مولکولی نشان داده شده که بیشترین تعداد این باکتری ها به گروه بتا پروتوباکترها تعلق دارند (۵۰/۴٪)، آلفا پروتوباکترها (۳۶/۸٪)، گاما پروتوباکترها (۵/۶٪)، اپسیلون پروتوباکترها (۲٪) و فرمیکوتس (۴٪). Heylen و همکاران ردیابی باکتری در یک محیط مخلوط بسیار مشکل است، اما توسط تکنیک PCR شناسایی ردیابی ۱۰^۶ عدد سلول به سادگی امکان پذیر است [۷]. روش های مختلف PCR در سال های اخیر استفاده شده است [۸]. PCR انواع مختلفی دارد، برای مثال RT-PCR یکی از مهمترین آنهاست که در زمینه محیطی اولین بار جهت شناسایی ویروس های موجود در آب از آن استفاده شد. باکتری های دنیتریفایر دارای انواع مختلفی از ژنها می باشند که این ژنها مسئول تولید آنزیمهای ویژه برای انجام فرآیند دنیتریفیکاسیون هستند، مانند ژنهای *nirK*، *noranirS*، *nirS* و... . در این مطالعه از ژن *nirS* به عنوان ژن کاندید جهت طراحی پرایمرها استفاده شد. این پرایمر جهت شناسایی سودوموناس هایی که خاصیت دنیتریفیکاسیون دارند به کار می رود. جهت تشخیص انواع سودوموناس ها از تستهای بیوشیمیایی مختلفی استفاده شد، برای مثال برای تفکیک سودوموناس آئروژنز و سودوموناس استوتزری از تست هیدرولیز نشاسته استفاده شد که این تست برای آئروژنز منفی، و برای استوتزری مثبت می باشد. محققین مختلف به منظور جداسازی دنیتریفایرها عملیات نمونه برداری را از نواحی مختلفی مانند، تصفیه خانه های فاضلاب های شهری، (لجن و پساب). آب دریاها، شیرابه زباله ها و... انجام داده اند. در این تحقیق به منظور کشت باکتری های دنیتریفایر، منبع ازت نیترات سدیم و منبع کربن، دی سدیم ساکسینات بود. در این مطالعه تحقیقاتی از رزازورین به عنوان معرف استفاده شده است به این صورت که به ازای هر ۲۵ml از محیط کشت، ۱ ml رزازورین افزوده شده است. این معرف در حالت عادی پس از حل شدن در آب مقطر آبی رنگ می باشد بعد افزودن به محیط کشت صورتی رنگ می شود، در نهایت با بی هوازی شدن سیستم بیرنگ خواهد شد. از آنجائیکه هنگام تلقیح نمونه ها جمعیت میکروبی، مخلوطی از باکتری های هوازی و انوکسیک می باشد، ابتدا اکسیژن محلول توسط باکتری های هوازی مصرف شده و پس از آن شرایط انوکسیک به وجود می آید که در این زمان معرف رزازورین بی رنگ می شود و رنگ محیط کشت از صورتی به بی رنگ تغییر می نماید. در این تحقیق میزان حذف نیترات توسط جمعیت میکروبی و سویه های جدا شده بررسی شد، باکتری های جدا شده از تصفیه خانه فاضلاب راندمان کمتری داشتند اما باکتری های موجود در فاضلاب پتروشیمی به دلیل اینکه پدیده تطابق از راندمان بالاتری در حذف نیترات برخوردارند و به راحتی می توانند نیترات را حتی در غلظت های بسیار بالا احیاء نمایند.

سپاسگذاری

نویسندگان مقاله از شرکت فاتسا بدلیل حمایت‌های مالی و فراهم نمودن امکانات لازم جهت انجام تحقیق، تشکر و قدردانی می نمایند.

مراجع

- 1-Foglar, L., Briski, F., Sipos, L., Vukovic, M., High nitrate removal from synthetic wastewater with the mixed bacterial culture. *Bioresource Technol.*, 96: 879-888. (2005)
- 2- Rajakumar, S., Ayyasamy, P.M., Shanthi, K., Thavamani, P., Velmurugan, p., Song, Y.C., Lakshmanaperumalsamy, P., Nitrate removal efficiency of bacterial consortium (pseudomonas sp. KW1 and bacillus sp. YW4) in synthetic nitrate-rich water. *J. Hazard.Mater.*, 157: 553-563. (2008)
- 3-Saliling, W. J. B., Westerman, P.W., Losordo, T.M, Wood chips and wheat straw as alternative biofilter media for denitrification reactors treating aquaculture and other wastewaters with high nitrate concentrations. *Aquacultur Eng.*, 37: 222-233. (2007).
- 4-Shrimali, M., Singh, K.P., New methods of nitrate removal from water. *Environ.Pollut*, 112: 351-359. (2001).
- 5- Karin, E., Asa, G., Sara, H. Reassessing PCR primers targeting nirS, nirK and nosZ genes for community surveys of denitrifying bacteria with DGGE, *FEMS Microbiol.* 49: 401- 417, (2004).
- 6- Falk, S., Hannig, M., Braker, G., Wardenga, R., Koster, M., Jurgens, K., Gliesche, C. NirS- containing denitrifier communities in the water column and sediment of the Baltic sea. *Biogeo sciences discussions*.3:697-727. (2006).
- 7- Heylen, K., Vanparys, B., Wittebolle, L., Verstrate, W., and Boon, N. Cultivation of Denitrifying Bacteria, Optimization of Isolation Conditions and Diversity Study. *49(2):249-256.* (2003)
- 8- Hayashi, N.R., Arai, H., Kodama, T., Igarashi, Y. The nirQ gene, which is required for denitrification of *Pseudomonas aeruginosa*, can activate the RubisCO from *Pseudomonas hydrogenothermophila*. *BiochemBiophy Acta*.1381:347-350.(1998)