

# غربالگری و خالص‌سازی اختصاصی باکتری‌های تالاسواسپیرا و کروموهالوباکتر از لجن‌های نفتی از طریق کموتاکسی به نفت

معصومه‌السادات شهیدی<sup>۱\*</sup>، مریم‌السادات میرباقری<sup>۲\*</sup>، گیتی امتیازی<sup>۲</sup> و عباس اخوان‌سپهی<sup>۲</sup>

۱- گروه میکروبیولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد فلاورجان، اصفهان، ایران

۲- گروه میکروبیولوژی، دانشکده علوم و فناوری زیستی، دانشگاه شهید اشرفی اصفهانی، اصفهان، ایران

۳- گروه میکروبیولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد تهران شمال، ایران

۴- گروه زیست‌شناسی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد نجف‌آباد، اصفهان، ایران

تاریخ دریافت: ۹۶/۴/۱ تاریخ پذیرش: ۹۶/۱۱/۱۴

## چکیده

مقدار زیادی ضایعات در حین جابجایی و پالایش نفت خام برجای می‌ماند که این ضایعات یک لجن نفتی غلیظ ایجاد می‌کنند که حاوی مقدار زیادی هیدروکربن‌های مشتق شده از نفت هستند. پاک‌سازی زیستی مواد نفتی فرآیندی است که در طی آن میکروارگانیسم‌ها قادرند مواد نفتی را به عنوان تنها منبع کربن و انرژی استفاده کنند و آن را به موادی با سمیت کمتر و یا غیرسمی و بی‌خطر تبدیل کنند. در این مطالعه لجن نفتی از مناطق آلوده منطقه بهرگان واقع در خلیج فارس ایران به‌دست آمد. با توجه به آن که لجن‌های نفتی از کنسرسیون میکروبی تشکیل یافته است، غالباً در اثر خالص‌سازی، از آنها باکتری‌های مختلفی نظیر سودوموناس و باسیلوس جداسازی می‌گردد. در این روش ساده و ارزان جهت جداسازی باکتری غالب کنسرسیون از روش جدید شیمیوتاکسی استفاده شد. با استفاده از شیمیوتاکسی به نفت، باکتری غالب و نفت دوست در یک بار جداسازی در روی محیط اختصاصی نفت آگار حاوی ۱۰٪ آب دریا جداسازی گردید. بر اساس نتایج آنالیز لجن نفتی از ترکیبات آلیفاتیک، اکتادکان (C<sub>18</sub>) و هگزا دکان (C<sub>16</sub>) و از ترکیبات آروماتیک، نفتالن و آنتراسن به عنوان منبع هیدروکربن برای باکتری‌ها انتخاب شد و به همراه گلوکز و نفت خام در شیمیوتاکسی استفاده شد. از طریق روش‌های تشخیصی و بررسی مولکولی باکتری‌های خالص شده تالاسواسپیرا و کروموهالوباکتر تشخیص داده شد. هر دو باکتری از خانواده پروتوباکتر و گرم منفی هستند که قادر به هیدرولیز ترکیبات آروماتیک و خطی نفت هستند.

کلمات کلیدی: خالص‌سازی، لجن نفتی، تالاسواسپیرا، کروموهالوباکتر، شیمیوتاکسی.

## مقدمه

نفت به عنوان یک منبع مهم انرژی در جهان است و هنوز هیچ منبع انرژی مناسب، در دسترس و قابل اطمینانی جایگزین آن نشده است [۱]. مقدار زیادی از لجن‌های نفتی در مراحل مختلف استخراج و پالایش نفت خام تولید می‌شوند [۲]. نفت خام حاوی هزاران هیدروکربن است و مهمترین ترکیبات آن شامل هیدروکربن‌های اشباع، آروماتیک، پلی سیکلیک آروماتیک هیدروکربن‌ها، رزین و آسفالتن است [۳-۵].

با وجود منافع بسیار زیاد نفت، لجن نفتی تولید شده در هنگام استخراج و یا پالایش آن باعث آلودگی خاک و آب و به طور کلی محیط، زیست خواهد شد. پس از رها شدن لجن نفتی در محیط مقداری از ترکیبات با وزن مولکولی پایین آن از طریق تبخیر وارد فضا می‌شوند و باقی‌مانده آن که قسمت اعظم آن است باعث آلودگی محیط می‌شود. وجود نفت خام در سطح زمین سبب آتش‌سوزی، آلودگی آب‌های زیرزمینی و آلودگی هوا می‌شود و باعث ایجاد تغییرات فیزیکی و شیمیایی در ویژگی‌های زیستگاه‌های طبیعی می‌گردد و ترکیبات آن برای محیط زیست به شدت مضر و سرطان‌زا است [۳، ۶، ۷].

به دلایل ذکر شده پاک‌سازی این آلودگی‌ها از محیط منطقه بهرگان امری ضروری است. بهرگان در منطقه خلیج فارس واقع شده است. تولید ۳ نوع نفت سنگین و یکی از بزرگترین ترمینال‌های صادرات دریایی از شاخصه‌های منطقه بهرگان است. این منطقه و نوع نفت آن ویژگی خاص و ممتازی دارد و این منطقه پس از خارک بیشترین میزان تولید را در فلات قاره دارد. به همین دلیل در بررسی حاضر نمونه‌های لجن نفتی و خاک‌های آلوده به لجن نفتی از منطقه بهرگان تهیه شد. برای پاک‌سازی لجن نفتی از محیط، روش‌های استاندارد و معمول فیزیکی و شیمیایی زیادی وجود دارد که از جمله این روش‌ها می‌توان روش سوزاندن

و دفن لجن‌های نفتی را نام برد که به علت هزینه بالا و پایین بودن کارایی و گاهی تولید ترکیباتی با سمیت بیشتر استفاده از این روش‌ها را محدود کرده است. در مقایسه با این روش‌ها، روش‌های بیولوژیک وجود دارند که ارزان‌تر و مقرون به صرفه‌تر هستند. پاک‌سازی بیولوژیک مواد نفتی فرآیندی است که در طی آن در نتیجه فعالیت میکروارگانیسم‌هایی که قادرند مواد نفتی را به عنوان تنها منبع کربن و انرژی استفاده کنند و آن را به موادی با سمیت کمتر و یا غیرسمی و بی‌خطر تبدیل کنند [۱، ۳، ۸].

در لجن نفتی و نفت خام میکروارگانیسم‌هایی وجود دارند که بومی آن محل بوده و به مرور زمان خود را با آن وفق داده‌اند همچنین حضور رسوبات نفتی در خاک باعث رشد جنس‌های مختلفی از میکروارگانیسم‌های تجزیه‌کننده نفت در آن خاک آلوده می‌شود، که این میکروارگانیسم‌ها خود را با شرایط محیط سازش داده‌اند. از میان جمعیت بسیار زیاد میکروارگانیسم‌های تجزیه‌کننده نفت در محل‌های آلوده شده باکتری‌ها نقش بسزایی در تجزیه بیولوژیک نفت دارند [۱، ۶]. به همین دلیل در این مطالعه تنها به جداسازی و بررسی باکتری‌های لجن نفتی و خاک آلوده به لجن نفتی منطقه بهرگان پرداخته شد.

## مواد و روش‌ها

شیمیوتاکسی: در این قسمت ابتدا محیط کشت پایه معدنی بدون منبع کربن با ۱۰٪ آب دریای خلیج فارس در منطقه بهرگان و به شکل نیمه جامد با ۷۵٪ آگار ساخته شد و بعد از استریل شدن محیط در اتوکلاو داخل پلیت‌های استریل توزیع گردید. در مرحله بعد به کمک پمپ پاستور استریل در ژل بسته شده چاهک‌هایی ایجاد گردید و ته چاهک‌ها نیز مجدد با همان محیط بسته شد. سپس در چاهک مرکزی نمونه‌های جمع‌آوری شده که لجن

آلودگی‌های لجن نفتی منطقه بهرگان در محیط اختصاصی پایه معدنی<sup>۱</sup> در حضور ۱۰٪ آب دریا و ۱٪ نفت خام و در دمای ۳۰°C و دور شیکر ۱۵۰ rpm کشت داده شد و توانایی رشد این باکتری‌ها در محیط مایع به مدت ۲ هفته، هر ۴۸ hr از طریق اندازه‌گیری کدورت محیط و OD600 با دستگاه اسپکتروفتومتر بررسی شد [۱۰].

#### بررسی رشد در حضور درصدهای مختلف آب دریا

بررسی رشد باکتری‌های انتخاب شده از مرحله قبل در محیط کشت اختصاصی پایه معدنی در حضور ۱٪ نفت خام و درصدهای مختلف ۱۰، ۲۰، ۳۰، ۴۰، ۵۰٪ در دمای ۳۰°C و دور شیکر ۱۵۰ rpm انجام شد و به منظور بررسی توانایی رشد این باکتری‌ها در محیط مایع به مدت ۲ هفته، هر ۴۸ hr OD600 محیط کشت اسپکتروفتومتر اندازه‌گیری شد [۱۰].

#### بررسی رشد بر روی لجن نفتی

بررسی رشد در محیط کشت اختصاصی پایه معدنی در حضور ۱٪ لجن نفتی و ۱۰٪ آب دریا برای bac1 و ۲۰٪ آب دریا برای bac2 انجام شد. سپس باکتری مورد نظر از یک پیش کشت دارای OD600 برابر ۰/۸ به میزان ۵٪ به محیط کشت اضافه شد. نمونه‌ها در دمای ۳۰°C و دور شیکر ۱۵۰ rpm قرار گرفت. نمونه کنترل از همان محیط اما بدون باکتری آماده گردید. OD600 محیط کشت به مدت ۲ هفته، هر ۴۸ hr اندازه‌گیری شد. در نهایت بر اساس نتایج به‌دست آمده نمودار رشد آنها رسم شد [۱۱، ۱۲].

#### توالی ژن 16S rRNA

به منظور استخراج DNA باکتری‌ها از روش کلونی PCR استفاده شد [۱۰].

PCR ۲ بار و از طریق ۲ جفت پرایمر انجام شد. توالی پرایمرها برای ژن 16S rRNA از طریق پرایمرهای 27F و 1492R به شرح زیر است:

1. Mineral Medium

نفتی و یا خاک آلوده به لجن نفتی است قرار داده شد. براساس نتایج آنالیز لجن نفتی از ترکیبات آلیفاتیک، اکتادکان (C<sub>18</sub>) و هگزاکان (C<sub>16</sub>) و از ترکیبات آروماتیک، نفتالن و آنتراسن به عنوان منبع هیدروکربن برای باکتری‌ها انتخاب شد و به همراه گلوکز و نفت خام در شیمیوتاکسی استفاده شد. سپس محیط کشت‌های تهیه شده به منظور حرکت باکتری‌های موجود در لجن نفتی به سمت منابع کربنی مختلف و انجام شیمیوتاکسی در دمای محیط قرار داده شد. به مدت ۲ هفته مرتب محیط کشت مورد بررسی قرار گرفت و هاله‌های ایجاد شده در اثر شیمیوتاکسی باکتری‌ها به سمت منابع کربنی بررسی گردید.

#### جداسازی و خالص‌سازی جمعیت‌های میکروبی ناشی از شیمیوتاکسی

به این منظور جمعیت‌های میکروبی ناشی از شیمیوتاکسی که به سمت منابع کربنی مختلف حرکت کرده‌اند و به صورت توده‌ای ما بین نمونه تزریق شده در چاهک وسط و چاهک‌های حاوی منابع کربنی دیده شدند برداشته شد و در محیط کشت پایه معدنی جامد حاوی ۱۰٪ آب دریا و ۱٪ نفت خام کشت داده شد و سپس خالص گشت [۹].

#### رنگ آمیزی

بررسی خصوصیات میکروسکوپی هر باکتری با توجه به شکل و آرایش آنها مورد بررسی قرار گرفت. ضمن اینکه به لحاظ ساختار دیواره سلولی و وجود لایه‌های مختلف در باکتری‌ها که باعث بروز واکنش‌های مختلف در هنگام رنگ‌آمیزی گرم می‌گردد، از این ویژگی می‌توان برای شناسایی باکتری‌ها استفاده نمود.

#### بررسی رشد در محیط کشت فاقد آگار

باکتری‌های دارای ژن‌های alk جدا شده از

### بحث و نتایج

#### جداسازی باکتری‌ها از طریق شیمیوتاکسی

در بررسی حاضر براساس ۶ نمونه جمع‌آوری شده از لجن نفتی و خاک‌های آلوده به لجن نفتی منطقه بهرگان و همچنین منابع کربنی انتخاب شده، شیمیوتاکسی در محیط کشت پایه معدنی نیمه جامد طراحی شد. بعد از گذشت مدت زمان ۲ هفته گرم خانه‌گذاری و انجام شیمیوتاکسی مشاهدات به صورت زیر صورت گرفت. همان‌طور که در شکل ۱ نشان داده شده است نمونه‌های شماره ۱ و ۲ لجن نفتی هستند که شیمیوتاکسی به ترتیب به سمت اکتادکان و هگزا دکان دارد و نمونه‌های شماره ۳، ۴، ۵ و ۶ خاک آلوده به لجن نفتی هستند که به ترتیب شیمیوتاکسی به سمت نفت خام و هگزادکان و نفت خام و گلوکز دارد. بر اساس نتایج به‌دست آمده از شیمیوتاکسی ۶ باکتری‌ها جداسازی شد که همان‌طور که در شکل ۱ مشاهده می‌شود، این نتیجه حاصل شد که باکتری‌های لجن نفتی تمایل بیشتری به سمت آلکان‌ها و نفت خام دارند.

Forward primer(27F):(5'-AGAGTTTGATCCTGGCT-CAG-3')

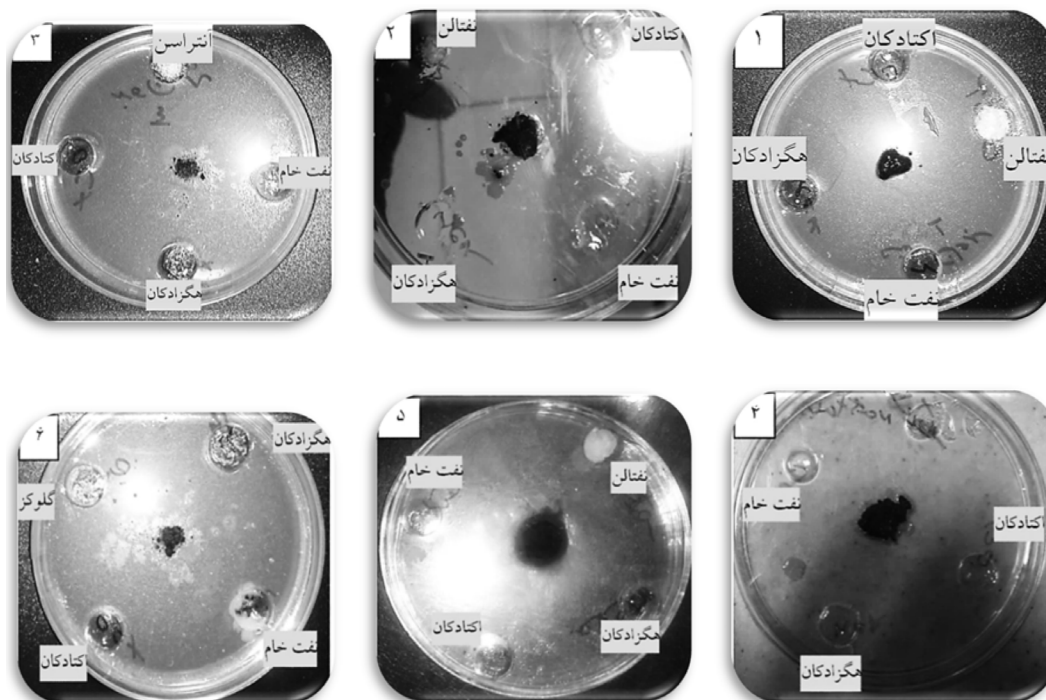
Reverse primer (1492R):(5'-TACGYTACCTTGTTAC-GACTT-3')

توالی پرایمرها برای ژن 16S rRNA از طریق پرایمرهای RW01F و DG74 R به شرح زیر است:

Forward primer (RW01F): (5'-AAC TGG AGG AAG GTG GGG AT-3')

Reverse primer (DG74 R): (5' -AGG AGGTGA TCC AAC CGA-3')

باند مربوط به 27F و 1492R دارای اندازه ۱۵۰۰ bp و باند مربوط به RW01F و DG74 R دارای اندازه ۳۷۰ bp است. محصول PCR نمونه‌های دارای باندهای مربوطه به منظور توالی‌یابی فرستاده شد. سپس نتیجه توالی‌یابی در NCBI در قسمت Nucleotide Blast مورد بررسی قرار گرفت تا مشخص شود ژن مربوط به طور دقیق به کدام باکتری و با چه درصدی شباهت دارد.



شکل ۱ نتایج شیمیوتاکسی باکتری‌ها از نمونه‌های جمع‌آوری شده به سمت منابع کربنی

## نتیجه رنگ‌آمیزی سویه‌های جدا و خالص شده

در این مرحله به منظور بررسی مورفولوژیک ۳ باکتری جدا و خالص‌سازی شده رنگ‌آمیزی گرم انجام شد و نتایج به صورت زیر مشاهده شد: bac1 دارای واکنش گرم منفی و به شکل میله‌ای کوتاه و کمی خمیده، bac2 دارای واکنش گرم منفی و به شکل میله‌ای کوتاه، bac4 دارای واکنش گرم مثبت و به شکل میله‌ای بلند که در شکل ۲ آورده شده است.

## بررسی توانایی رشد سویه‌های جدا شده در محیط کشت فاقد آگار

۳ سویه جدا شده به طور جداگانه در محیط کشت پایه معدنی مایع حاوی ۱۰٪ آب دریا و ۱٪ نفت خام به عنوان منبع کربن در دمای ۳۰°C و دور شیکر ۱۵۰ rpm کشت داده شد و به مدت ۲ هفته هر ۴۸ hr OD600 محیط کشت با دستگاه اسپکتروفتومتر اندازه‌گیری شد و نمودار رشد آنها رسم گشت. نتایج حاصل در شکل ۳ آورده شده است. همانطور که در نمودارها نیز مشاهده می‌گردد، bac4 توانایی بسیار کمی برای رشد در محیط کشت فاقد آگار و حاوی نفت خام داشت بنابر این توانایی کاربرد در حد صنعتی برای حذف آلودگی‌های نفتی را ندارد و به همین دلیل به منظور مطالعات بیشتر از بین ۳ باکتری نام برده حذف گردید اما باکتری‌های bac1 و bac2 دارای رشد خوب و مناسبی در محیط کشت مایع حاوی نفت خام هستند و در نتیجه برای ادامه مطالعات انتخاب گردیدند.

## بررسی اثر غلظت‌های مختلف آب دریا بر رشد باکتری‌ها

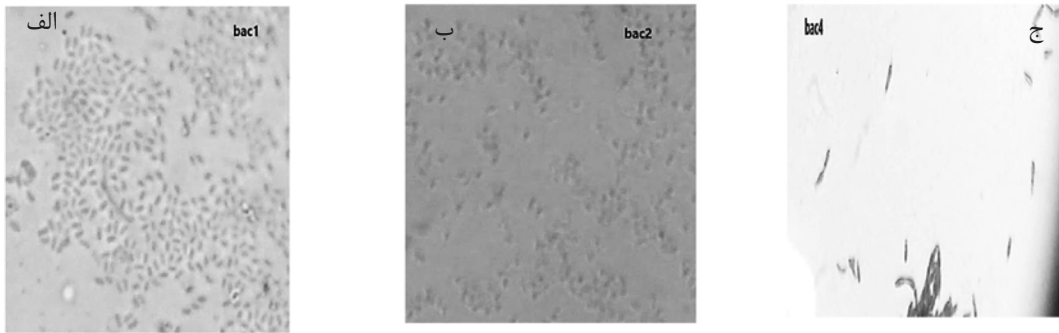
در این مرحله باکتری‌های bac1 و bac2 در محیط کشت پایه معدنی مایع حاوی ۱٪ نفت خام به عنوان منبع کربن و غلظت‌های مختلف آب دریا شامل: ۱۰، ۲۰، ۳۰، ۴۰، ۵۰٪ کشت داده شدند. تمامی ارلن‌ها به مدت ۲ هفته در دمای ۳۰°C و دور شیکر ۱۵۰ rpm کشت داده شد. سپس OD600 محیط کشت هر ارلن هر ۴۸ hr ساعت اندازه‌گیری

شد و نمودار رشد آنها رسم گشت. نتایج آن در شکل ۴ آورده شده است.

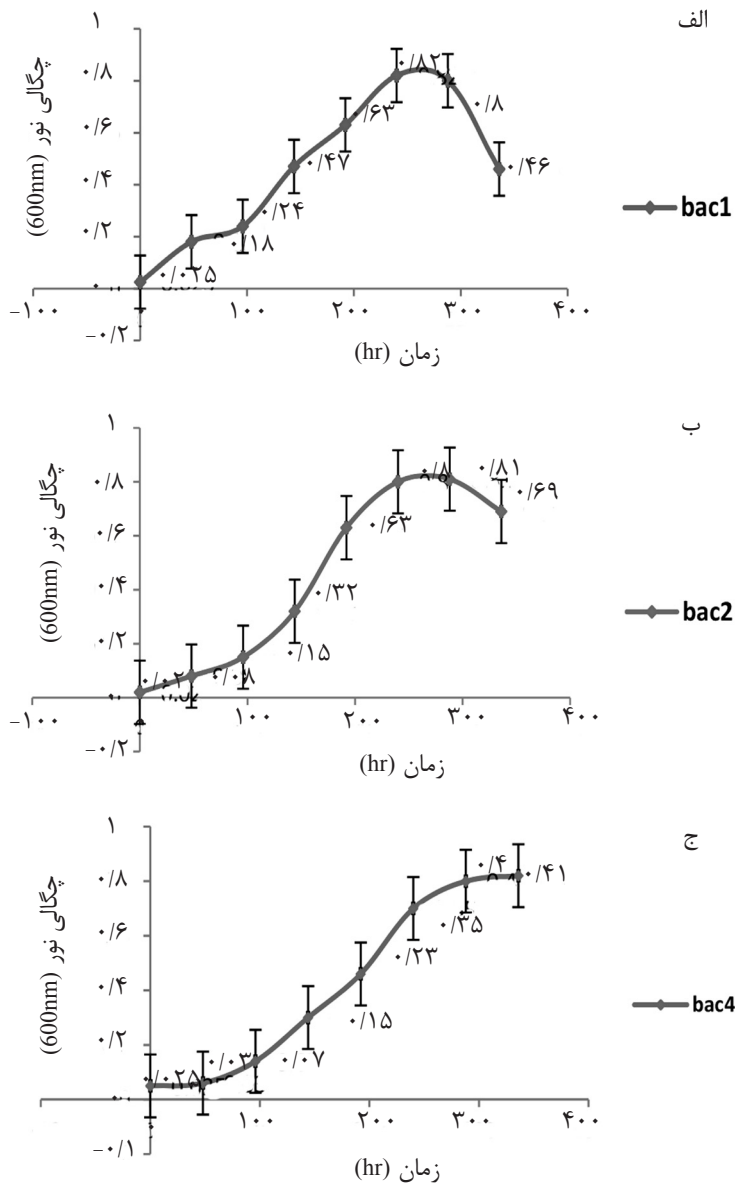
به دلیل این که در اکثر مناطق نفتی منطقه خلیج فارس استخراج نفت در حضور آب دریا انجام می‌شود، لجن‌های نفتی این مناطق نیز دارای درصدی آب دریا هستند. به همین دلیل هر چه باکتری مورد استفاده در حذف این لجن‌ها نمک دوست‌تر باشد توانایی بیشتری در رشد و تجزیه آلاینده‌ها خواهد داشت. از این رو باکتری‌های انتخاب شده در این مطالعه از لحاظ تحمل درصدهای مختلف آب دریا مورد بررسی قرار گرفتند. به همین دلیل باکتری‌های انتخاب شده در حضور درصدهای مختلف آب دریا کشت داده شدند تا به غلظت بهینه آب دریا که در آن باکتری بهترین میزان رشد را دارد، پی ببریم. مشخص شد که bac1 در ۱۰٪ آب دریا بهترین میزان رشد را دارد و bac2 نیز یک باکتری نمک دوست است که توانایی رشد در درصدهای مختلف آب دریا را دارد. در نتیجه همان‌طور که در نمودارهای بالا مشاهده می‌شود، bac1 بیشترین رشد را در حضور ۱۰٪ آب دریا دارد. اما باکتری bac2 شور پسندتر بوده و در غلظت‌های مختلف آب دریا رشد خوبی داشت.

## بررسی میزان رشد باکتری‌ها در حضور لجن نفتی و تجزیه بیولوژیک آن

در این مرحله به منظور بررسی تجزیه لجن نفتی توسط باکتری‌های انتخاب شده، باکتری‌های bac1 و bac2 در محیط کشت پایه معدنی مایع حاوی ۱٪ لجن نفتی به عنوان منبع کربن و غلظت ۱۰٪ آب دریا برای bac1 و ۲۰٪ آب دریا برای bac2 کشت داده شد. ارلن‌های کنترل نیز به همین شکل اما بدون باکتری تهیه شد. سپس ارلن‌ها به مدت ۲ هفته در دمای ۳۰°C و دور شیکر ۱۵۰ rpm کشت داده شدند. در این مدت زمان OD600 محیط کشت هر ارلن هر ۴۸ hr دستگاه اسپکتروفتومتر اندازه‌گیری شد و نمودار رشد آنها رسم گردید و نتایج آن در شکل ۵ آورده شده است.

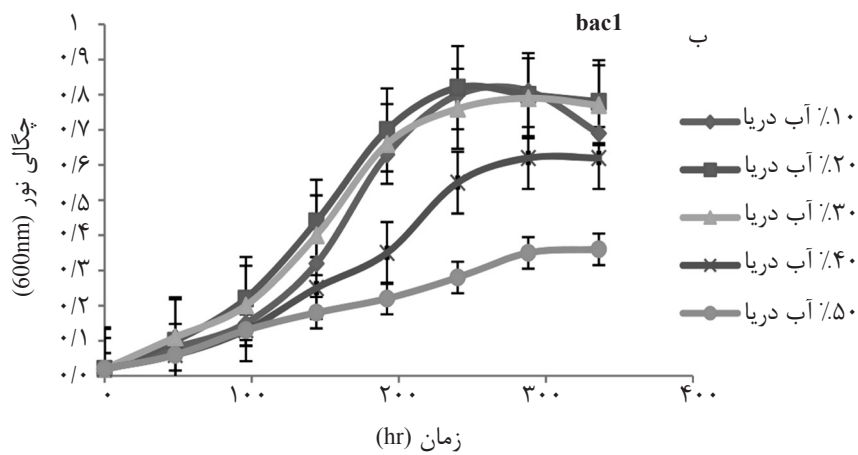
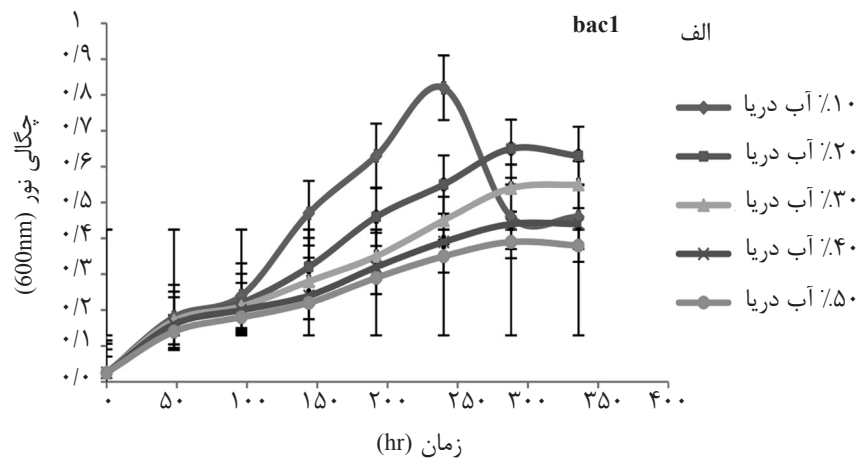


شکل ۲ شکل میکروسکوپی الف bac2، ب bac1، و ج bac4 در نتیجه رنگ آمیزی گرم

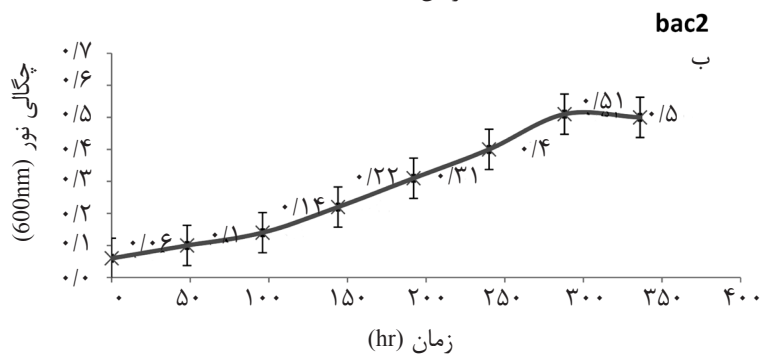
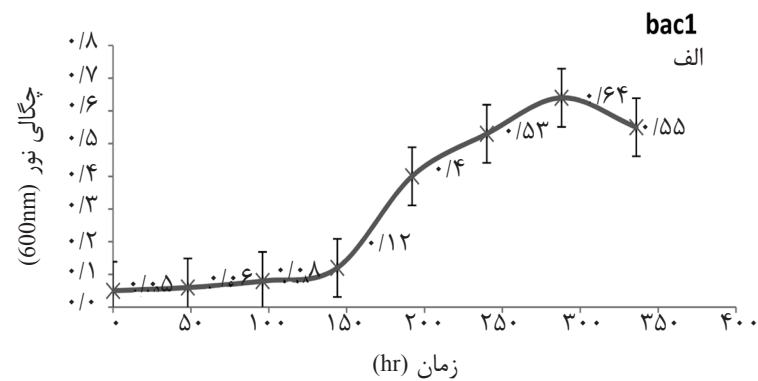


شکل ۳ رشد الف bac1، ب bac2، و ج bac4 در محیط کشت پایه معدنی مایع حاوی ۱٪ نفت خام. شکل‌ها با ۳ تکرار رسم شده است





شکل ۴ رشد الف bac1 و ب bac2 در حضور درصدهای مختلف آب دریا در محیط کشت پایه معدنی مایع حاوی ۱٪ نفت خام



شکل ۵ رشد الف bac1 و ب bac2 در محیط کشت پایه معدنی مایع حاوی ۱٪ لجن نفتی (نمودارها با ۳ تکرار رسم شده‌اند)

باکتری بیشترین شباهت را به میزان ۹۹٪ با 16S rRNA باکتری *Chromohalobacter israelensis* داشت.

لجن نفتی حاوی هیدروکربن‌های مختلف می‌باشد که میکروارگانیسم‌ها به منظور تجزیه زیستی باید بتوانند از این منابع کربنی به عنوان سوپسترا استفاده نمایند. که در این مکانیسم کاتابولیسیم لجن نفتی به وسیله باکتری‌ها از طریق اکسیداسیون سوپسترا به وسیله آنزیم اکسیژناز انجام می‌شود و به همین دلیل وجود اکسیژن و شرایط هوازی ضروری می‌باشد. در نتیجه در این مطالعه به منظور جداسازی باکتری‌ها شرایط هوازی فراهم شد و باکتری‌های هوازی جداسازی گردیدند.

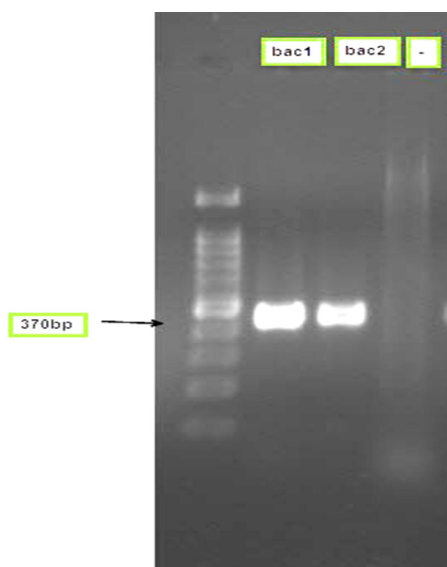
مطالعات در زمینه نواحی آلوده به نفت و هیدروکربن‌های نفتی نشان داده حضور آلفا و گاما پروتئو باکتری‌ها شامل: *Halomonas*، *Chromohalobacter*، *Alcanivorax*، *Thalassospira*، *Idiomarina*، *Marinobacter* که این میکروارگانیسم‌ها قادر به تجزیه نفت خام و چندین پلی آروماتیک هیدروکربن شامل: پیرن، فلورانتن، آنتراسن، فنانترن، نفتالن، بنزوپیرن، بنزآنتراسن هستند و می‌توانند این ترکیبات را به عنوان منبع کربن در حضور ۱ تا ۱۵٪ نمک استفاده نمایند.

همان‌طور که در نمودارها مشاهده می‌شود هر دو باکتری تقریباً بیشترین میزان رشد را در روز ۱۲ یا بعد از ۳۰۰ hr دارا هستند.

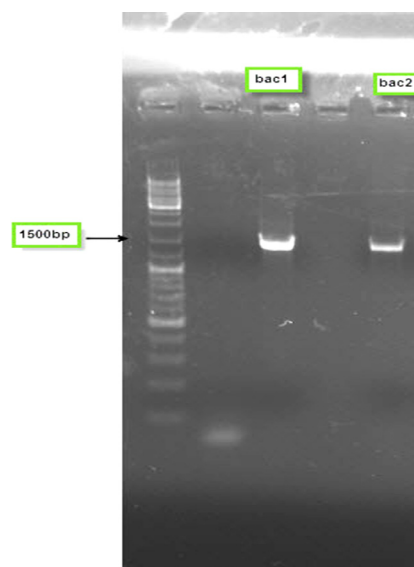
#### شناسایی مولکولی باکتری‌های انتخاب شده

در این مرحله باکتری‌های *bac1* و *bac2* ابتدا در محیط کشت پایه معدنی همراه با ۱٪ نفت خام کشت داده شدند. سپس کلنی‌های هر باکتری به طور جداگانه به درون ۱ میکروتیوب حاوی ۵۰ μL آب مقطر استریل است، برده شد. سپس بعد از ۱۰ min قرارگیری در ترموشیکر در دمای ۹۵°C از آن به عنوان الگو در PCR استفاده گردید. بعد از آماده سازی ترکیبات لازم برای انجام PCR ژن 16S rRNA با استفاده از پرایمر عمومی این ژن، شامل یکبار با پرایمرهای 27F-1492R و یکبار هم با پرایمرهای DG74 R و RW01F بر طبق برنامه توضیح داده شده انجام شد. نتایج الکتروفورز محصولات PCR این ژن‌ها در شکل‌های ۷ و ۶ آورده شده است.

در نتیجه Nucleotid blast توالی ژن 16S rRNA مربوط به *bac1* در سایت NCBI این باکتری بیشترین شباهت را به میزان ۹۹٪ به ژن 16S rRNA باکتری *Thalassospira sp. MCCC 1A01288* داشت. در نتیجه Nucleotide blast توالی 16S rRNA مربوط به *bac2* در سایت NCBI این



شکل ۷ محصول PCR ژن 16S rRNA با استفاده از پرایمر DG74 R و RW01F



شکل ۶ محصول PCR ژن 16S rRNA با استفاده از پرایمر 27F -1492R



بیهاری و همکارانش توانستند یک باکتری تجزیه کننده آلکان با نام *Acinetobacter haemolyticus* AR-46 جداسازی نمایند که قادر به تجزیه آلکان‌های با زنجیره بلند هست و قادر است از هگزادکان به عنوان تنها منبع کربن استفاده نماید. شیری و همکارانش توانست از ضایعات نفتی پالایشگاه یک گونه *Acinetobacter baumannii* را جداسازی نماید که قادر است در محیط کشت حاوی هگزادکان به عنوان منبع کربن به خوبی رشد نماید و قادر به حذف ۶۲٪ هگزادکان در ۶ روز بود [۱۷].

### نتیجه گیری

در روش شیمیوتاکسی می‌توان با استفاده از توانایی باکتری‌ها در انجام شیمیوتاکسی و افزایش در تجزیه زیستی، در مدت زمان کوتاه‌تر بهترین باکتری که بیشترین قدرت حرکت و رقابت با سایر باکتری‌ها برای حرکت به سمت منابع کربنی دارد را جداسازی نمود. در بررسی حاضر نتایج آنالیز لجن نفتی بهرگان نشان داد که بیشترین حجم آن آلکان‌ها هستند. در نتیجه باکتری‌های تجزیه کننده آلکان از طریق روش شیمیوتاکسی جداسازی شدند. این باکتری‌ها علاوه بر توانایی در تجزیه ترکیبات نفتی، توانایی آن در استفاده از یک یا چند هیدروکربن بیشتر است. با پی بردن به بهترین منبع هیدروکربن برای یک باکتری می‌توان از این باکتری علاوه بر استفاده در پاک‌سازی لجن‌های نفتی، در پاک‌سازی آلودگی‌های پتروشیمی‌ها و مناطق آلوده به یک هیدروکربن خالص نیز استفاده نمود.

اغلب محیط‌های دارای آلودگی‌های نفتی نمکی بوده و دارای میزانی از آب دریا هستند و از طرفی فرآیندهای میکروبیولوژیکی در غلظت بالای نمک به خوبی عمل نمی‌کنند، از این رو به منظور تجزیه بیولوژیکی آلودگی‌های این نواحی استفاده از میکروارگانیسم‌های تحمل کننده نمک و یا دوستدار نمک مناسب است. میکروارگانیسم‌های نامبرده قادرند در حضور ۱ تا ۱۵٪ نمک به خوبی رشد نمایند [۱۳].

*Thalassospira* یک جنس گرم منفی و دارای حرکت و شکل ویبریو یا اسپیرال است. هالوتولرانت و شیمیوتروتروف است. این باکتری در کلاس *Alphaproteobacteria*، راسته *Rhodospirillales* و در خانواده *Rhodospirillaceae* قرار دارد. این باکتری محیط‌های مختلف یافت شده است. این باکتری به دلیل تجزیه ترکیبات نفتی و پلی آروماتیک هیدروکربن‌ها مورد توجه هستند [۲ و ۱۴].

*Chromohalobacter* در گروه میکروارگانیسم‌های هالوفیل قرار دارد. این باکتری در کلاس *Gammaproteobacteria*، راسته *Oceanospirillales*، خانواده *Halomonadaceae* قرار دارد. باکتری‌های متعلق به این جنس گرم منفی، هتروتروف، میله‌ای، هوازی، مزوفیل هستند [۱۵].

دو گونه *H. israelensis* و *H. Canadensis* که متعلق به جنس *Halomonas* بودند به دلیل ویژگی‌های فیلوژنتیک در جنس *Chromohalobacter* قرار گرفته‌اند و *Chromohalobacter* و *Chromohalobacter Canadensis* و *Chromohalobacter israelensis* نام گرفتند. دارای پیگمان کرمی هستند [۱۶].

### مراجع

- [1]. Akhavan Sepahi A., Dejban G., Emami M. and Nakhoda A., "Isolation and characterization of crude oil degrading *Bacillus spp.*," Iran J. Environ Health Sci. Eng., Vol. 5, No. 3, pp.149-154, 2008.
- [2]. Liu W., Luo Y., Teng Y., Li Z. and Ma L., "Bioremediation of oily sludge-contaminated soil by stimulating indigenous microbes," Env. Geochem. Health., Vol. 32, No. 1, pp. 23-29, 2010.
- [3]. Diaz-Ramirez I., Ramirez-Saad H., Gutierrez-Rojas M. and Favela-Torres., "Biodegradation of Maya crude oil fractions by bacterial strains and a defined mixed culture isolated from *Cyperus laxus* rhizosphere soil in a

- contaminated site," J. Microbiol., Vol. 49, pp. 755-461, 2003.
- [4]. Perezsilva R., Rodrigues A., Gomez Montest deoca J. and Moreno D., "Biodegradation of crude oil by *Pseudomonas aeruginosa* AT18 strain," *Technologia Quimica.*, Vol. 18, No. 81, pp. 70-77, 2006.
- [5]. Vinas M., Grifoll M., Sabate J. and Solana's A., "Biodegradation of a curde oil by three microbial consorta of different origins and metabolic capabilities," *J. Indus Mmicrobial Biotechnol.*, Vol. 28, pp. 252-260, 2002.
- [6]. Khan K., Naeem M., Arshed M. and Asif M., "Extraction and characterization of oil degrading Bacteria," *J. Appl Sci.*, Vol. 6, No. 10, pp. 2302-2306, 2006.
- [7]. Jasmine J. and Mukherji S., "Characterization of oily sludge from a refinery and biodegradability assessment using various hydrocarbon degrading strains and reconstituted consortia," *J. Env. Manage.*, Vol. 149, pp. 118-125, 2015.
- [8]. Rahman K., Banat I., Thahira J., Thayumanavan T. and Lakshmanaperumalsamy P., "Bioremediation of gasoline cont aminated soil by a bacterial consortium amended with poultry litter, coirpith and rhamnolipid Biosurfactant," *Bioresour Technol.*, Vol 1. No 81, pp. 25-32, 2002.
- [9]. Ionescu R., Tanase A., Vassu T., Pelinescu D., Chiciudean I., Csutak O. and Stoica I., "Characterization of *Pseudomonas* strains with hydrocarbons-degrading potential," *Rom Biotechnol Lett.*, Vol. 18, pp. 8372-8380, 2013.
- [10]. Tebyanian H., Hassanshahian M. and Kariminik A., "Degradation by *Teskumurella* and *Stenotrophomonas* strains isolated from hydrocarbon contaminated soils," *JJM.*, Vol. 6, No. 7, pp. 1-7, 2013.
- [11]. Hou D., Shi Z., Shen, X., He Y., Sun M., Iuo Q. and Wang Q., "Full Length Research Paper Isolation, identification and alkane hydroxylase genes detection of a marine diesel-degrading bacterial strain (F9)," *Africacn J. Microbiol Res.*, Vol. 7, No. 22, pp. 2794-2802, 2013.
- [12]. Sierra-Garc I., Correa Alvarez J., Pantaroto de Vasconcellos S., Pereira de Souza A., dos Santos Neto E.V. and Maia de Oliveira V.R., "New Hydrocarbon degradation pathways in the microbial metagenome from Brazilian Petroleum Reservoirs", *PLoS ONE*, Vol. 9 ,No. 2, pp. 1-13, 2014.
- [13]. Fathepure B., "Recent studies in microbial degradation of petroleum hydrocarbons in hypersaline environments," *Front Microbiol.*, Vol. 5, pp. 173 -186, 2014.
- [14]. Kappell A., Wei Y., Newton R., Van Nostrand J., Zhou J., McLellan S. and Hristova K., "The polycyclic aromatic hydrocarbon degradation potential of Gulf of Mexico native coastal microbial communities after the Deepwater Horizon oil spill," *Front Microbiol.*, Vol. 5, PP.13-25, 2014.
- [15]. Arahall D., Garc M., Ludwig W., Schleifer K. and Ventosa A., "Transfer of *Halomonas canadensis* and *Halomonas israelensis* to the genus *Chromohalobacter* as *Chromohalobacter canadensis* comb. nov. and *Chromohalobacter israelensis* comb," *Nov.*, *Int. J. Sys. Evo. Microbiol.*, Vol. 51, pp. 1443-1448. 2001.
- [16]. Biharia,Z., Pettko-Szandtner,A., Csanadi, G., Balazsa,M., Bartosa,P., Kessleru,P., Kissa,I. and Mecsa,I., "Isolation and characterization of a novel n-alkane-degrading strain, *acinetobacter haemolyticus* AR-46," Vol. 62, pp. 285-295, 2007.
- [17]. Shiri Z., Kermanshahi R., Soudi M. and Farajzadeh D., "Isolation and characterization of an n-hexadecane degrading *Acinetobacter baumannii* KSS1060 from a petrochemical wastewater treatment plant," *Int. J. Environ Sci. Technol.*, Vol. 12, pp. 455-464, 2015.