

# ارزیابی باکتری‌های باسیلوس سابتیلیس، اسیتوباکتر کالکواستیکوس و سودوموناس در جداسازی نامیزه آب - نفت

وحید رضا قدیریان، سید عباس شجاع‌الساداتی<sup>\*+</sup>، سمیره هاشمی نجف‌آبادی

تهران، دانشگاه تربیت مدرس، دانشکده مهندسی شیمی، گروه بیوتکنولوژی، صندوق پستی ۱۱۶-۱۴۱۱۵

**چکیده:** تولید نامیزه آب - نفت یکی از مشکلات عملده در صنعت نفت محسوب می‌شود. در سال‌های اخیر، روش‌های زیستی توجه زیادی را در جداسازی نامیزه آب و نفت به خود جلب کرده‌اند. در این پژوهش، سه سویه باکتری‌ای باسیلوس سابتیلیس، اسیتوباکتر کالکواستیکوس و سودوموناس برای جداسازی نامیزه به کار گرفته شدند. مایع‌های فورانی به دست آمده از تخمیر این باکتری‌ها توانایی زیادی در نامیزه‌زدایی از خود نشان دادند و توanstند در مدت ۱۴۶ ساعت به ترتیب ۹۵٪ و ۸۶٪ از نامیزه نفت در آب را جداسازی نمایند. توده‌های سلولی این باکتری‌ها نیز توanstند در مدت ۱۴۶ ساعت به ترتیب ۷۶٪ و ۷۰٪ و ۶۵٪ از نامیزه را جداسازی نمایند. سپس از روش بس برای تعیین آب گریزی نسبی سویه‌ها استفاده شد. نتیجه‌های این بررسی نشان می‌دهد که آب گریزی سویه‌های باسیلوس سابتیلیس، اسیتوباکتر کالکواستیکوس و سودوموناس به ترتیب ۰/۷ و ۰/۳ و ۰/۱۷ است. این دو آزمایش نشان دادند که برای نامیزه‌های نفت - آب، سویه باسیلوس سابتیلیس سویه مناسب‌تری محسوب می‌شود.

**واژه‌های کلیدی:** نامیزه‌زدای زیستی، نامیزه آب - نفت خام، باسیلوس سابتیلیس، اسیتوباکتر کالکواستیکوس، سودوموناس.

**KEY WORDS:** Bio-deemulsifier, Water-crude oil emulsion, *Bacillus subtilis*, *Acinetobacter calcoaceticus*, *Pseudomonas*.

## مقدمه

شامل مخلوطی است از هیدروکربن‌های گازی و هیدروکربن‌های مایع، آب همراه، ذره‌های محلول یا معلق، مواد جامد استخراجی مثل شن، گل و لای، سیالات تزریقی و افزودنی‌هایی که ممکن است در اثر فعالیت‌های تولید و اکتشاف، در ترکیب قرار گرفته باشند.

در حال حاضر، روزانه ۲۱۰ میلیون بشکه آب همراه تولید می‌شود که این مقدار به تقریب ۳ برابر نفت تولید شده است. در چاه‌های جدید (با عمر کم) ممکن است مقدار تولید آب همراه کم باشد،

با افزایش روز افزون نیاز به منابع زیر زمینی نظیر نفت و گاز، استخراج آنها نیز افزایش یافته است. استخراج نفت و گاز به همراه استخراج آب می‌باشد. این آب را آب همراه می‌نامند که جداسازی آن از نفت، یکی از اولین مرحله‌ها برای انتقال و فرآوری نفت خام محسوب می‌شود. وقتی هیدروکربن‌ها استخراج می‌شوند، در واقع به شکل مخلوطی از یک سیال استخراجی به سطح آورده می‌شوند. ترکیب این سیال استخراجی به این بستگی دارد که نفت خام استخراج شود یا گاز طبیعی و به طور کلی

+E-mail: shoja\_sa@modares.ac.ir

\*عهده دار مکاتبات

و درنتیجه در هزینه‌های دستگاهی و حمل و نقل نامیزه به واحدهای فرایندی، صرفه جویی کرد [۵]. از سوی دیگر میزان سرمایه لازم و مصرف انرژی در فرایندهای زیستی برای جداسازی آب و نفت، در مقایسه با سایر فرایندهای متداول کمتر است [۶].

ریزاسازواره‌ها می‌توانند به عنوان عوامل نامیزه‌زا عمل کنند. سطح سلولی و مواد فال سطحی تولیدی از سلول‌های باکتریایی، در ناپایدار سازی نامیزه‌های نفت در آب و آب در نفت مؤثر هستند. از این سلول‌ها می‌توان برای شکست نامیزه‌های صنعتی تولید شده، در فرایند ازدیاد برداشت نفت خام که به طور معمول به صورت آب در نفت (w/o) هستند و یا برای ناپایدار سازی نامیزه‌های نفت در آب (o/w) تولیدی در فرآوری شن قیری استفاده کرد [۷-۹]. پژوهش‌های اولیه به منظور جداسازی نامیزه آب و نفت، با استفاده از سویه نوکاردیا/amar<sup>(۱)</sup> توسط کایرن<sup>(۲)</sup> و همکاران در سال ۱۹۸۲ میلادی انجام شد. پژوهش‌های مشابهی توسط کوساریک<sup>(۳)</sup> و همکاران در سال ۱۹۸۷ میلادی با استفاده از سویه تورولوپسیس بمیکل<sup>(۴)</sup> انجام شد. این پژوهش‌ها، نقطه شروع بررسی‌ها بر روی جداسازی نامیزه آب - نفت با استفاده از ریزاسازواره‌ها محسوب می‌شوند. نتیجه‌های این پژوهش‌ها نشان دادند که دیواره سلولی و همکاران در سال ۱۹۹۲ میلادی به منظور بررسی توانایی دیواره سلولی در جداسازی نامیزه، با اندازه‌گیری آب‌گریزی دیواره سلولی انجام شد. به هر حال بررسی سایر سویه‌ها و انتخاب سویه بهینه ضروری به نظر می‌رسد.

هدف از این پژوهش، بررسی اثر مایع فوقانی به دست آمده از تخمیر و توده سلولی باکتری‌های پاسیلوس ساتیلیس و اسینتوپاکترکالکواستیکوس و سودوموناس بر جداسازی نامیزه آب - نفت، تعیین میزان آب‌گریزی سویه‌ها و مقایسه نتیجه‌های به دست آمده از آنها برای یافتن سویه بهینه است.

## بخش تجربی مواد شیمیایی

اسپن ۸۰ و توین ۸۰ از شرکت Merck آلمان تهیه شدند.

(۱) *Nocardia amarae*

(۲) Cairns

(۳) Kosaric

اما در چاهه‌ای با عمر بالا که مقدار زیادی مواد هیدروکربنی از آنها برداشت شده است، حتی ممکن است به ازای تولید هر بشکه نفت، ۱۰۰ بشکه آب همراه تولید شود.

نامیزه‌های آب و نفت در مراحل گوناگون حفاری، اکتشاف، تولید، بهره‌برداری، ازدیاد برداشت، انتقال و فرایند در مکان‌های گوناگون مثل مخازن هیدروکربنی، دهانه چاهه‌ای نفت، تأسیسات سطحی، سامانه‌های انتقال و پالایشگاه‌ها ایجاد می‌شوند [۱]. از سوی دیگر شستشوی مخزن‌های انتقال نفت خام و مخازن ذخیره نفت خام نیز منجر به ایجاد نامیزه می‌شود [۲].

از آنجا که بیشتر فرایندهای پالایشگاهی چنان طراحی شده‌اند که محتوای آب در نفت خام ورودی باید کمتر از ۰/۵ درصد باشد، بنابراین نفت همراه با آب از ارزش کمتری برخوردار بوده و به کاربردن آن در صنعت ممکن است پیامدهای جبران ناپذیری را در پی داشته باشد. در نتیجه، جداسازی آب از نفت می‌تواند موجب ایجاد ارزش افزوده شود. نامیزه آب و نفت می‌تواند در خطوط انتقال و دستگاه‌های فرایندی، مانند راکتورها، پمپ‌ها و مخزن‌ها ایجاد خودگی و رسوب‌زایی نموده و خطوط لوله موجود در کوره‌ها را تخریب نماید. به همین دلیل استانداردهای جهانی در این زمینه توصیه می‌کنند که میزان محتوای آب و ذره‌های متعلق جامد (BS&W) در نفت خام، قبل از انتقال توسط خطوط لوله به کمتر از ۰/۵ تا ۲ درصد کاهش یابد [۳]. حضور آب به همراه نفت، موجب افزایش نشت کک در فرایندهای بهبود نفت و سایر فرایندهای شکست می‌شود. به هر حال جداسازی آب و نفت از یکدیگر اولین گام در استفاده از نفت و آب همراه است.

روش‌های جداسازی آب و نفت را به طور کلی می‌توان به سه دسته شیمیایی، فیزیکی و الکتریکی تقسیم بندی کرد. اگرچه این تقسیم‌بندی چندان دقیق نیست، اما می‌تواند در تقسیم‌بندی کلی استفاده شود. روش‌های یاد شده ممکن است به تنها یکی، به صورت همزمان و یا متوالی به کار روند.

یکی دیگر از روش‌هایی که به نظر می‌رسد قابلیت توسعه داشته باشد، روش زیستی است. مطالعه‌ها نشان داده‌اند که به علت ویژگی‌های سلول‌ها و ریزاسازواره‌های موجود در نامیزه، می‌توان از آنها به طور مستقیم برای جداسازی نامیزه‌ها استفاده کرد

(۴) *Bombicola torulopsis*

(۵) Van Os

حل شده و پس از سترون‌سازی با اتوکلاو، برای کشت ریزسازواره مورد استفاده قرار گرفت.

#### آماده سازی محیط تخمیر و تولید تودهٔ زیستی

به منظور مقایسه سرعت جداسازی آب و نفت در فازهای مختلف رشد، ابتدا باکتری بر روی پلیت کشت داده شد. پلیت‌ها در دمای ۳۰ درجه سانتیگراد گرم‌گذاری شدند. پس از رشد، باکتری‌ها به روی اسلنت منتقل شدند. اسلنت‌ها در داخل گرمخانه با دمای ۳۰ درجه سانتیگراد قرار داده شدند. پس از رشد، باکتری‌های باسیلوس سابتیلیس و اسینتوباکتر کالکواستیکوس و سودوموناس به محیط آبی نوترینت براحت منتقل شدند. پس از انجام تلقیح، ارلن‌ها در دمای ۳۷ درجه سانتیگراد با ۱۵۰ دور در دقیقه گرم‌گذاری شدند.

#### تهیه نامیزه

نفت خام استفاده شده، از چاه شماره ۲۹۰ در منطقه سروک بنگستان تهیه شده و دمای آن در هنگام نمونه‌برداری  $115/2^{\circ}\text{F}$  گزارش شد.

برای تهیه محلول نفت خام و اسپن، ۰/۸ گرم از اسپن ۸۰ میلی لیتر نفت خام ریخته شده و به مدت ۱ دقیقه به هم زده شد. برای تهیه محلول ذخیره آب و توین ۰/۸۰ به ۱۰۰ میلی لیتر آب مفطر، ۰/۱ گرم توین ۰/۰ اضافه شده و به مدت یک دقیقه به هم زده شد. محلول‌های به دست آمده، در ارلن نگهداری شده و پیش از هر بار استفاده، ظرف حاوی محلول به مدت یک دقیقه به خوبی به هم زده شد. محلول‌های تازه هر ۴ تا ۶ هفته یک بار تهیه شدند.

به منظور ساخت نامیزه، نامیزه آب - نفت خام (۳۰:۷۰) انتخاب شد. برای تهیه این نامیزه، ۳۵ میلی لیتر از محلول آب و توین ۰/۸ در یک ارلن ریخته شده و ۱۵ میلی لیتر از محلول نفت خام و اسپن ۰/۸ به آن اضافه شد. محلول موجود در ارلن توسط هموژنايزر و به مدت ۵ دقیقه یکنواخت شد.

#### بررسی اثر محیط کشت بر جداسازی نامیزه

به منظور بررسی اثر محیط کشت بر میزان جداسازی، محیط کشت سترون به نامیزه افزوده شد و سپس به وسیله‌ی دستگاه چرخاننده لوله به مدت ۱ دقیقه و با بیشترین سرعت به هم زده شد. نامیزه به دست آمده در استوانه‌های مدرج ریخته شد.

#### جدول ۱- ویژگی‌های باکتری باسیلوس سابتیلیس.

PTTC NO	1023
Name	<i>Bacillus subtilis</i>
Other collection number	ATCC 6633
Information	Production of subtilin; U.S pharmacopeia 20 <sup>th</sup> . Rev.p 878-879,1980
Culture condition	30°C
Supplied as	Freeze-dried
Risk group	1

#### جدول ۲- ویژگی‌های باکتری اسینتوباکتر کالکواستیکوس.

PTTC NO	1318
Name	<i>Acinetobacter calcoaceticus</i>
Other collection number	NCIMB 10694, ATCC 23055
information	Type strain
Culture condition	30°C
Supplied as	Freeze-dried
Risk group	1

#### ریزسازواره‌ها

سویه‌های استاندارد باسیلوس سابتیلیس و اسینتوباکتر کالکواستیکوس از مجموعه ریزسازواره‌های سازمان پژوهش‌های علمی - صنعتی خریداری شدند. اطلاعات مربوط به این دو سویه در جدول‌های ۱ و ۲ آورده شده است. سویه سودوموناس نیز در دانشگاه تربیت مدرس جدا سازی شده بود. در این پژوهش برای نگهداری باکتری، سوسپانسیون غلیظی از باکتری رشد کرده در محیط کشت BHI حاوی ۱۰٪ گلیسرول، در ظروف کوچک سترون شده تقسیم شده و در فریزر ۲۰- درجه سانتیگراد قرار داده شدند. در هر مرحله از آزمایش، ظروف حاوی باکتری از فریزر خارج شده و پس از ذوب شدن مایع درون ظرف، با فیلدوپلاتین سترون بر روی محیط کشت جامد کشت داده شد.

#### روش‌ها

##### تبیه محیط کشت

برای ساخت محیط کشت پیچیده نوترینت براحت، مطابق دستورالعمل شرکت سازنده (مرک، آلمان) عمل شد. ۲/۳ گرم از پودر این محیط کشت در ۱۰۰ میلی لیتر آب به کمک گرما

#### کوتاه پژوهشی

آزمایش‌های بسیاری نشان داده‌اند که آب‌گریزی دیواره سلولی نقش بسیار مهمی در توانایی باکتری‌ها در زمینه جadasازی آب و نفت دارد. به منظور مقایسه قابلیت باکتری‌ها، روش‌های بسیاری برای اندازه‌گیری آب‌گریزی نسبی پیشنهاد شده است. از آنها می‌توان به روش‌های چسبندگی باکتری‌ها به هیدروکربن‌ها، کروماتوگرافی برهمکنش‌های آب‌گریز، رسوب در حضور محلول‌های نمکی متفاوت، چسبندگی به صافی‌های سلولزی و زاویه تماس اشاره کرد [۱۱]. هر یک از این روش‌ها فایده‌ها و برتری‌ها و محدودیت‌های ویژه خود را دارد. آب‌گریزی نسبی گزارش شده در مقاله‌ها، پراکندگی بسیار گستره‌ای دارد که هم به روش به کار رفته و هم به نوع ریزسازواره بستگی دارد. سایر برهمکنش‌ها همانند بار سطحی و ساختار باکتری نیز بر چسبندگی آن تأثیر می‌گذارد [۱۲].  
سویه‌های پاسیلوس سابتیلیس، اسیتوباکتر و سودوموناس برای جadasازی آب و نفت مناسب به نظر آمدند. از روش چسبندگی باکتری به هیدروکربن یا روش بس (MS) <sup>(۱)</sup> به منظور مقایسه این سویه‌ها استفاده شد.

**روش چسبندگی باکتری به هیدروکربن**  
روش بس یک روش ساده برای غربال‌گری سریع سویه‌های باکتریابی بر اساس آب‌گریزی نسبی آن‌ها است. این شیوه بر اساس افزایش نمودن سلول‌ها بر مبنای ویژگی سطح آب‌گریز در فصل مشترک سامانه دوفازی آب - هیدروکربن بعد از به هم زدن اندک، بینیان نهاده شده است. حجم و نسبت فازها و غلظت باکتری در این روش باید طوری انتخاب شود که فاز هیدروکربنی اضافه بار پیدا نکند. این روش ابتدا توسط روزنبرگ پیشنهاد شد. روش مورد نظر توسط وزن درمانی به کار گرفته شد. سلول‌ها در محیط نمک‌های معدنی کشت داده شده و در مرحله سکون برداشت شده و دو بار توسط بافر فسفات ۱۰ میلی مولار با pH = ۷ شسته شدند و پس از هر بار شستشو، سانتریفیوژ شده و دوباره در بافر معلق شدند. سپس OD نمونه‌ها در طول موج ۶۰۰ نانومتر توسط دستگاه اسپکتروفوتومتر خوانده شد ( $A_{60}$ ). پس از آن ۱۵۰ میکرولیتر هگزادکان به ۳ میلی لیتر از محلول باکتری معلق اضافه شده و سامانه دو فازی ایجاد شده دو بار به مدت ۳۰ ثانیه و با فاصله زمانی ۵ ثانیه به شدت به هم زده شد. پس از ۱۰ دقیقه سکون، دو فاز آب و هگزادکان به طور کامل از هم جدا شدند.

(۱) BATH (MATH)

**جadasازی توده زیستی از محیط تخمیر**  
محیط‌های کشت در داخل لوله‌ای سترون و در بسته سانتریفیوژ قرار گرفته و با سرعت  $xg$  ۶۰۰۰ به مدت ۵ دقیقه سانتریفیوژ شدند. سوپ روماند سانتریفیوژ توسط میکروپیپت با سر سترون برداشته شده و به منظور بررسی اثر آن در جadasازی نامیزه آب و نفت به کار برده شد.

**بررسی اثر مایع فوقانی بر جadasازی نامیزه**  
به منظور بررسی اثر مایع فوقانی بر میزان جadasازی، مایع فوقانی از کشت باکتریابی جدا شده و در شرایط آزمایشگاهی، با نامیزه مجاور شد. مخلوط توسط دستگاه چرخاننده لوله به مدت ۱ دقیقه و با بیشترین سرعت به هم زده شد. نامیزه به دست آمده در استوانه‌های مدرج وارد شده و میزان افزایش در سرعت جadasازی توسط مایع فوقانی بررسی شد.

**بررسی اثر سلول‌ها بر جadasازی نامیزه**  
بررسی اثر سلول‌ها بر میزان جadasازی، توسط افزودن سلول‌ها به نامیزه انجام شد. بدین منظور نمونه باکتریابی پس از پایان تخمیر، سانتریفیوژ و توده سلولی از مایع فوقانی جدا شد. توده سلولی به ۵۰ میلی لیتر نامیزه اضافه شده و سپس توسط دستگاه چرخاننده لوله به مدت ۱ دقیقه و با بیشترین سرعت به هم زده شد. نامیزه به دست آمده در استوانه‌های مدرج ریخته شد.

**تغییه نمونه شاهد**  
به منظور بررسی چگونگی جadasازی فازها بدون اثر عامل‌های زیستی، از نمونه کنترل استفاده شد. برای تهیه نمونه کنترل، ۵۰ میلی لیتر از نامیزه یکنواخت شده در مرحله قبل در استوانه‌های مدرج ریخته شد. برای کاهش خطای آزمایش، آزمایش‌ها دو بار تکرار شده و مقدارهای متوسط در نمودارها گزارش شدند.

**مقایسه آب‌گریزی سویه‌ها**  
ویژگی‌های سطحی دیواره سلولی تا حد زیادی بیانگر برهمکنش سلول با محیط اطراف هستند و در تبادل مواد غذایی و مواد دفعی، رشد، تقسیم سلولی، مقاومت در برابر شرایط سخت محیطی و تنش‌های مکانیکی، شیمیابی، حرارت و اسمزی ریزسازواره نقش مهمی دارند. یکی از ویژگی‌های دیواره سلولی، میزان آب‌گریزی آن است [۱۰].

جدول ۳- محیط کشت نمک‌های معدنی برای کشت باکتری‌ها در آزمایش بس.

ماده	غلظت (گرم در لیتر)
KH <sub>4</sub> PO <sub>4</sub>	۱/۹۳
K <sub>4</sub> HPO <sub>4</sub>	۷/۹۳
NH <sub>۴</sub> Cl	۰/۷۵
MgSO <sub>۴</sub>	۰/۰۵
محلول عناصر کم مقدار	۱ میلی لیتر (۱۴ میلی گرم CuSO <sub>۴</sub> ، ۱۲ میلی گرم ZnCl <sub>۲</sub> ، ۱۰ میلی گرم Na <sub>۴</sub> MO <sub>۶</sub> .۲H <sub>۲</sub> O، ۵ میلی گرم H <sub>۲</sub> BO <sub>۴</sub> ، ۳۵ میلی لیتر HCl در یک لیتر)

### نتیجه‌ها و بحث

نتیجه‌های اندازه‌گیری میزان جدا شدن فازها در زمان‌های متوالی در ۶ روز، برای سویه‌های اسیتوباکتر، باسیلوس سابتیلیس و سودوموناس در شکل‌های ۱ تا ۳ آورده شده است. در مدت ۱۴۴ ساعت، توده سلولی سویه‌های باسیلوس سابتیلیس و اسیتوباکتر کالکواستیکوس و سودوموناس به ترتیب ۷۶٪ و ۵۵٪ از نامیزه را جداسازی می‌کنند. در مدت ۱۴۴ ساعت، مایع فوقانی به دست آمده از تخمیر باسیلوس سابتیلیس و اسیتوباکتر کالکواستیکوس و سودوموناس به ترتیب ۹۵٪ و ۹۰٪ و ۸۶٪ از نامیزه را جداسازی می‌کنند. با بررسی و مقایسه این نمودارها مشخص می‌شود که افزودن محیط کشت سترون تأثیر چندانی در جداسازی نامیزه نداشت، به طوری که در مدت زمان ۱۴۴ ساعت، به تقریب ۴۰٪ از نامیزه توسط محیط کشت جداسازی شد. همچنین ۲۵٪ از نامیزه‌های شاهد در این زمان جداسازی شدند، در حالی که افزودن سویه‌های باکتریایی توانستند در افزایش سرعت جداسازی مؤثر باشند. به طوری که پس از ۱۴۴ ساعت، مایع فوقانی به دست آمده از تخمیر سویه‌های اسیتوباکتر و باسیلوس سابتیلیس و سودوموناس توانستند به ترتیب ۹۰٪ و ۸۶٪ از نامیزه‌ها را جدا کنند. در ۴۸ ساعت اول، توده سلولی قابلیت پیشرفتی نسبت به مایع فوقانی به دست آمده از تخمیر از خود نشان داد ولی به تدریج این قابلیت کاهش یافت.

نتیجه‌های به دست آمده از آزمایش بس در شکل ۴ آورده شده‌اند. با توجه به این نتیجه‌ها، سویه باسیلوس سابتیلیس دارای بیشترین آب‌گریزی (در حدود ۰/۷) بوده و سویه مناسب‌تری برای نامیزه‌زدایی به نظر می‌آید. آب‌گریزی سویه اسیتوباکتر و سودوموناس به ترتیب در حدود ۰/۳ و ۰/۱۷ اندازه‌گیری شد.

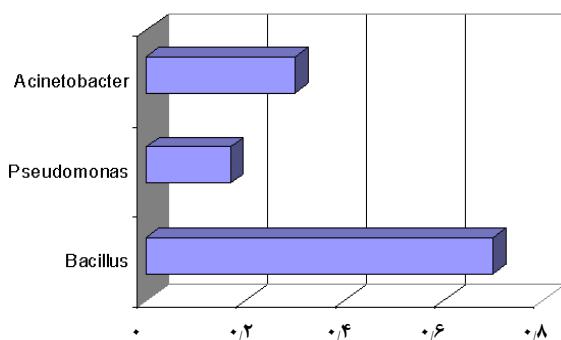
سویه‌های آب‌گریز موجود در فاز آبی به قطره‌های هیدروکربنی چسبیده، به همراه آنها در زمان جداسازی فازها بالا رفته و یک لایه خامه‌ای رنگ تشکیل دادند. این لایه از سلول‌های هیدروکربنی با پوشش سلولی تشکیل شده است. درصد سلول‌هایی که به فاز هیدروکربنی می‌چسبند، به عنوان مقیاسی برای اندازه‌گیری آب‌گریزی سلولی به حساب می‌آید و می‌توان آن را به سادگی توسط میزان کاهش OD فاز آبی محاسبه کرد. بنابراین OD دوباره اندازه‌گیری شد (A). درصد سلول‌های موجود در قسمت هگزادکان، بیانگر آب‌گریزی است و با رابطه  $100 \times (1 - A/A_0)$  به دست می‌آید که معیاری برای آب‌گریزی می‌باشد [۱۱].

### روش تبیه محیط معدنی

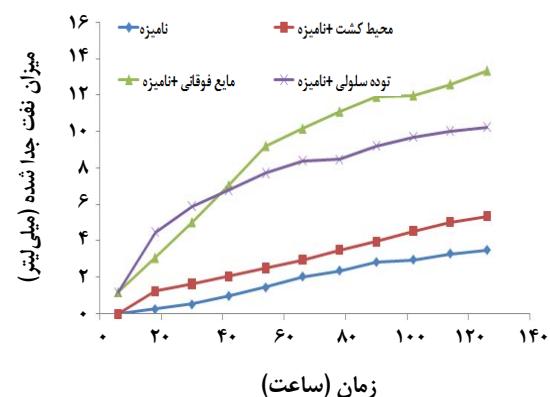
باکتری‌ها در محیط معدنی جدول ۳ کشت داده شدند. از اثانول به عنوان تنها منبع کربن و انرژی استفاده شد، زیرا کمترین تأثیر را بر دیواره سلولی دارد (اثanol بدون بار است و ضریب اکтанول - آب آن پایین است). دمای گرما گذاری ۳۰ درجه سانتی‌گراد در نظر گرفته شده و سلول‌ها پس از گذشت ۴۰ ساعت گرماگذاری برداشت شدند.

### روش تبیه بافر فسفات

محلول‌های ۰/۱ مولار از سدیم فسفات دی‌بازیک و م محلول ۰/۱ مولار از سدیم فسفات دی‌بازیک درست شد و ۳۹ میلی لیتر از محلول فسفات مونوبازیک با ۶۱ میلی لیتر از محلول فسفات دی‌بازیک مخلوط شده و با استفاده از آب مقطع، حجم نهایی به ۲۰۰ میلی لیتر رسانده شده و pH نهایی توسط یک دستگاه pH متر حساس تنظیم شد [۱۳].



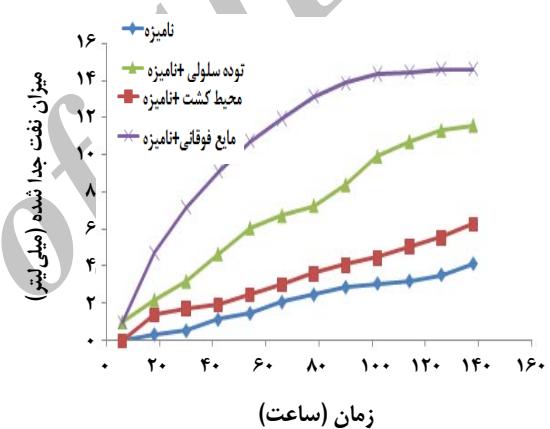
شکل ۴- نتایج‌های آزمایش بس برای سه نوع باکتریابی.



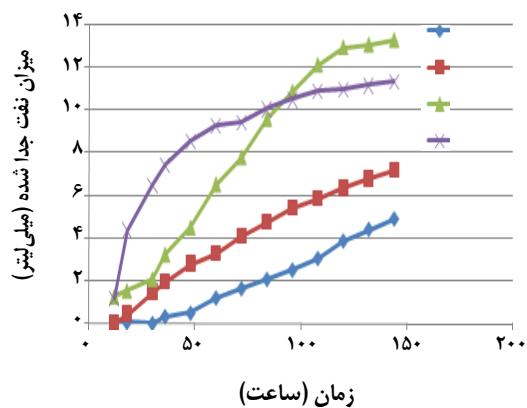
شکل ۱- اثر مایع فوقانی محیط تخمیر شده و توده‌های سلولی/اسینتوباکتر بر میزان جدا شدن فازها (میزان نفت جدا شده بر حسب زمان).

### نتیجه‌گیری

بررسی سویه‌های باسیلوس سابتیلیس و اسینتوباکتر کالکواستیکوس و سودوموناس نشان می‌دهد که این سویه‌ها توانایی زیادی در جداسازی نامیزه آب و نفت دارند. اگرچه در باکتری‌های اسینتوباکتر و سودوموناس در ساعت‌های اولیه توانایی توده سلولی در جداسازی بیشتر است، اما بعد از گذشت زمان مناسب و اشباع شدن دیواره سلولی، توانایی توده سلولی کاهش می‌یابد. به طوری که قابلیت مایع فوقانی به دست آمده از تخمیر در جداسازی بیش از توانایی توده سلولی می‌شود. با توجه به این موردها، قابلیت و توانایی باسیلوس سابتیلیس بیش از اسینتوباکتر کالکواستیکوس و سودوموناس است. در مجموع، باسیلوس سابتیلیس نسبت به اسینتوباکتر کالکواستیکوس و سودوموناس، سویه مناسب‌تری برای جداسازی نامیزه آب - نفت محسوب می‌شود.



شکل ۲- اثر مایع فوقانی محیط تخمیر شده و توده‌های سلولی باسیلوس سابتیلیس بر میزان جدا شدن فازها (میزان نفت جدا شده بر حسب زمان).



شکل ۳- اثر مایع فوقانی محیط تخمیر شده و توده‌های سلولی سودوموناس بر میزان جدا شدن فازها (میزان نفت جدا شده بر حسب زمان).

تاریخ دریافت: ۱۳۸۶/۹/۱۴ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۱/۱/۱۱

## مراجع

- [1] Langevin D., Pateau S., Henaut I., Argillier J.F., Crude Oil Emulsion Properties and Their Application to Heavy Oil Transportation, *Oil and Gas Science and Technology*, **59**, p. 511 (2004).
- [2] Nishimaki F., Takahashi N., Tsuchida T., Watanabe K., Hino S., Microorganisms, Demulsifiers and Process for Breaking an Emulsion, *United States Patent*, 5989892 (1999).
- [3] Nadarajah N., Singh A., Ward O.P., De-Emulsification of Petroleum Oil Emulsions by a Mixed Bacterial Culture, *Process Biochemistry*, **37**, p. 1135 (2002).
- [4] Nadarajah N., Singh A., Ward O.P., Evaluation of Mixed Bacterial Culture for De-Emulsification of Water-in Petroluem Oil Emulsions, *World Journal of Microbiology and Biotechnology*, **18**, p. 435 (2002).
- [5] Van Hamme J.D., Singh A., Ward O.P., Recent Advances in Petroleum Microbiology, *Microbiology and Molecular Biology Reviews*, **67**, p. 503 (2003).
- [6] Kim K.Y., Lee J.J., De-Emulsification of Petroleum Emulsion using *Nocardia amarae*, *Korean Journal of Biotechnology and Bioengineering*, **13**, p. 209 (1998).
- [7] Das M., Characterization of De-Emulsification Capabilities of a *Micrococcus* sp, *Biores. Technology*, **79**, p. 15 (2001).
- [8] Kosaric N., Biosurfactant in Industry, *Pure and Applied Chemistry*, **64**, p. 1731 (1992).
- [9] Beckman J.W., Method of Breaking Emulsions, *United States Patent*, 1753641 (1930).
- [10] Schar P., Ubbink J., The Cell Wall Lactic Acid Bacteria: Surface Constituents and Macromolecular Conformations, *Biophysical Journal*, **85**, p. 4076 (2003).
- [11] Balebona M.C., Morinigo M.A., Borrego J.J., Hydrophobicity and Adhesion to Fish Cells and Mucus of Vibrio Strains Isolated from Infected Fish, *International Microbiology*, **4**, p. 21 (2001).
- [12] Loredana S., Anthony K.C., Gray M.R., Stabilization of Oil-Water Emulsions by Hydrophobic Bacteria, *Applied and Environmental Microbiology*, **10**, p. 6333 (2004).
- [13] Mohan C., "Buffers: A Guide for Preparation Use of Buffers in Biological Systems", Calbiochem (2003).