

بررسی عملکرد میکروارگانیزم ها جهت تولید بیوسورفکتانت و تعیین شرایط بهینه تولید آن در مقیاس آزمایشگاهی به منظور استفاده در فرآیند ازدیاد برداشت نفت

علی حسینی^(۱) - سیدعطاءالله سیّد^(۲) - محمدامین غلامزاده^(۳)

^(۱) دانشگاه آزاد اسلامی واحد گچساران - گروه مهندسی نفت - گچساران - ایران

^(۲) دانشگاه آزاد اسلامی واحد امیدیه - گروه مهندسی نفت - امیدیه - ایران

^(۳) عهده دار مکاتبات (aa199049@yahoo.com)

چکیده

یکی از روشهای ثالثیه ازدیاد برداشت نفت روش میکروبی است چندین مکانیسم برای این فرآیند پیشنهاد شده است که شامل مکانیسم های تولید گاز، تولید اسید، تولید بیوسورفکتانت، تولید بیوپلمیر و انسداد انتخابی است. یکی از مهمترین مکانیسم ها تولید بیوسورفکتانت می باشد. در این مقاله از گونه ی *Bacillus subtilis* که از خاک های آلوده نفتی ایران جدا شده است به تولید بیوسورفکتانت پرداخته شده است. شرایط تولید آن بهینه می شود و تاثیر حامل های جامد روی تولید بیومس و محصول بررسی گردید و در نهایت تاثیر مقادیر مختلف پر شدن محیط کشت در یک ارلن ۵۰۰ سی سی بررسی گردید. همچنین مشاهده گردید که افزودن مقدار کمی کربن اکتیو سبب افزایش قابل توجه بیومس و محصول شده افزایش تولید به خاطر تحریک رشد سلولی به خاطر حضور حامل کربن اکتیو تلقی شد. نرخ مناسب همزدن ۲۵۰ به دست آمده و کاهش کشش سطحی آب از ۷۲ به ۲۵ رسید.

کلمات کلیدی: Biosurfactant, Surfactin, Carbonactivated, Biomass, Emulsifier



۱- مقدمه:

بیوتکنولوژی صنعتی با توجه به پیشرفتهای حاصله در سیستم های پیچیده بیولوژیکی و نیاز روزافزون به محصولات حاصل از فرآیندهای تخمیری در اقتصاد، بسیار قابل توجه می باشد. از حدود شصت سال پیش به میکرواورگانیزم ها برای بهبود شرایط تولید نفت توجه بیشتری شده است. در دهه ۱۹۴۰ نخستین بار زوبل (Claude Zobell) نشان داد که باکتری های بی هوازی احیاء کننده نفت سولفات میتوانند سبب آزاد شدن قیر نفت از ماسه های نفتی شوند. باید توجه کرد که افزایش بازده تولید با روش میکروبی برای تمام مخازن امکان پذیر نیست. شوری بالا (بیش از ۱۲٪)، دمای بالا (بیش از ۵۰ °C) و نفوذپذیری بسیار اندک شرایطی هستند که کاربرد ازدیاد برداشت میکروبی را دشوار میکنند [۴]. بدیهی است که انتخاب میکرواورگانیزم، نحوه تغذیه آن، دوره افزودن مواد غذایی و اکسیژن و...، به عمق چاه، نوع نفت، مقدار آب و ساختار زمین شناسی مخزن بستگی دارد. تیمار چاه گاه با فرستادن میکرواورگانیزم های ویژه به درون مخزن است، گاهی برای تقویت میکرواورگانیزم ها و تسریع حصول نتیجه، مواد مغذی (نمکهای معدنی مثل نمکهای فسفر و نیتروژن و یا ترکیبات آلی مانند ملاس) نیز به چاه تزریق می شوند. گاهی هدف پروژه فعال کردن میکروفلور طبیعی منطقه به کمک تزریق مواد مغذی است و باکتری اضافی تزریق نمی شوند [۳].

۲- مواد و روشها:

گونه ی باسیلوس سابتیلیس از خاکهای سطحی یک منطقه فعال کشاورزی و نیز خاک آلوده به مواد نفتی جدا گردید. یک لوپ از باکتری فوق را به یک ارلن ۲۵۰ سی سی که حاوی نوتریت براث به مقدار ۱۵۰ سی سی می باشد منتقل نموده و به مدت ۲۴ ساعت در ۱۵۰ rpm و دمای ۳۷ درجه سانتیگراد گرما گذاری شد. سپس به مقدار ۲۰ سی سی از نوتریت براث حاوی گونه فوق به ۲۵۰ سی سی محیط کشت اصلی که درون یک ارلن ۵۰۰ سی سی قرار دارد اضافه می کنیم و سپس آن را در شیکرانکوباتور قرار می دهیم. اجزای محیط کشت اصلی بیوسورفکتانت به شرح زیر است. تمامی ترکیبات از شرکت X خریداری شده است.

جدول ۱: اجزای محیط کشت تولید بیوسورفکتانت (E-medium)

محلول A:

نام ترکیب	میزان مصرف (گرم در لیتر)
KH_2PO_4	۲/۷
K_2HPO_4	۱۳/۹
Sucrose	۱۰
NaCl	۵۰
Yeast extract	۰/۵
$NaNO_3$	۱

pH محلول برابر ۶/۹ تنظیم می شود

محلول B:

نام ترکیب	میزان مصرف (گرم در لیتر)
$Mg SO_4$	۲۵

محلول C:

نام ترکیب	میزان مصرف (گرم در لیتر)
-----------	--------------------------



$(NH_4)_2SO_4$	۱۰۰
----------------	-----

محلول D:

نام ترکیب	میزان مصرف (گرم در لیتر)
EDTA	۰/۵
$MnSO_4 \cdot 4H_2O$	۳
NaCl	۱
$CaCl_2 \cdot 2H_2O$	۰/۱
$ZnSO_4 \cdot 7H_2O$	۰/۱
$FeSO_4 \cdot 7H_2O$	۰/۱
$CuSO_4 \cdot 5H_2O$	۰/۰۱
$AlK(SO_4)_3$	۰/۰۱
$Na_2MoO_4 \cdot 2H_2O$	۰/۰۱
Boric acid	۰/۰۱
Na_2SeO_4	۰/۰۰۵
$NiCl_2 \cdot 6H_2O$	۰/۰۰۳

برای تهیه محیط کشت محلولهای A و B و C به صورت جداگانه اتوکلاو می شوند و محلول D از طریق فیلتراسیون استریل می شود و در شرایط استریل ۱۰ میلی لیتر از محلولهای B و C و D به یک لیتر از محیط A افزوده می شود.

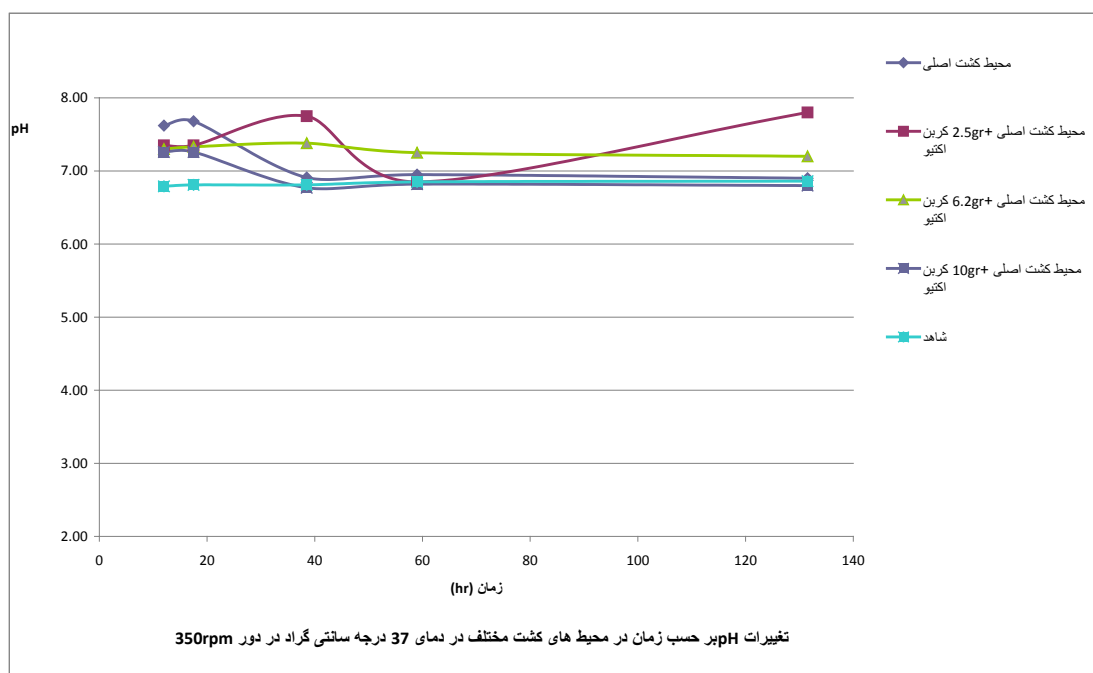
۳- آزمایش بررسی اثر pH:

یکی از مشخصه‌هایی که می‌تواند رشد متابولسیم میکروب‌ها را تحت تأثیر قرار دهد pH است که البته در مخازن نفتی زیاد عامل محدود کننده ای نیست. در اکثر مخازن نفتی pH بین ۳ تا ۹/۹ است اما مقادیر بیشتر از ۱۰ و کمتر از ۳ هم مشاهده شده است. محدوده pH رشد میکروبی بین ۴ تا ۹ است اما میکروب‌هایی هستند که می‌توانند در pH کمتر از ۱ و بیشتر از ۱۲ هم رشد کنند. تولید اسید به عنوان یکی از مکانیسم‌های ازدیاد برداشت می‌تواند باعث کاهش pH مخزن و حل شدن سنگ‌های کربناتی و افزایش ازدیاد برداشت گردد. جدول ۲ میزان تغییرات pH را در طول زمان نشان می‌دهد.

جدول ۲: میزان تغییرات pH با زمان

زمان بر حسب ساعت	t=12	t=17/5	t=38/5	t=59	t=131/5
محیط کشت اصلی	7/62	7/68	6/91	6/95	6/90
محیط کشت اصلی + ۲/۵g/l کربن اکتیو	7/35	7/35	7/75	6/85	7/80
محیط کشت اصلی + ۶/۲g/l کربن اکتیو	7/30	7/33	7/38	7/25	7/20
محیط کشت اصلی + ۱۰g/l کربن اکتیو	7/26	7/26	6/77	6/82	6/80
شاهد	۶/۷۹	۶/۸۱	۶/۸۱	۶/۸۵	۶/۸۶





شکل ۱: میزان تغییرات pH با زمان

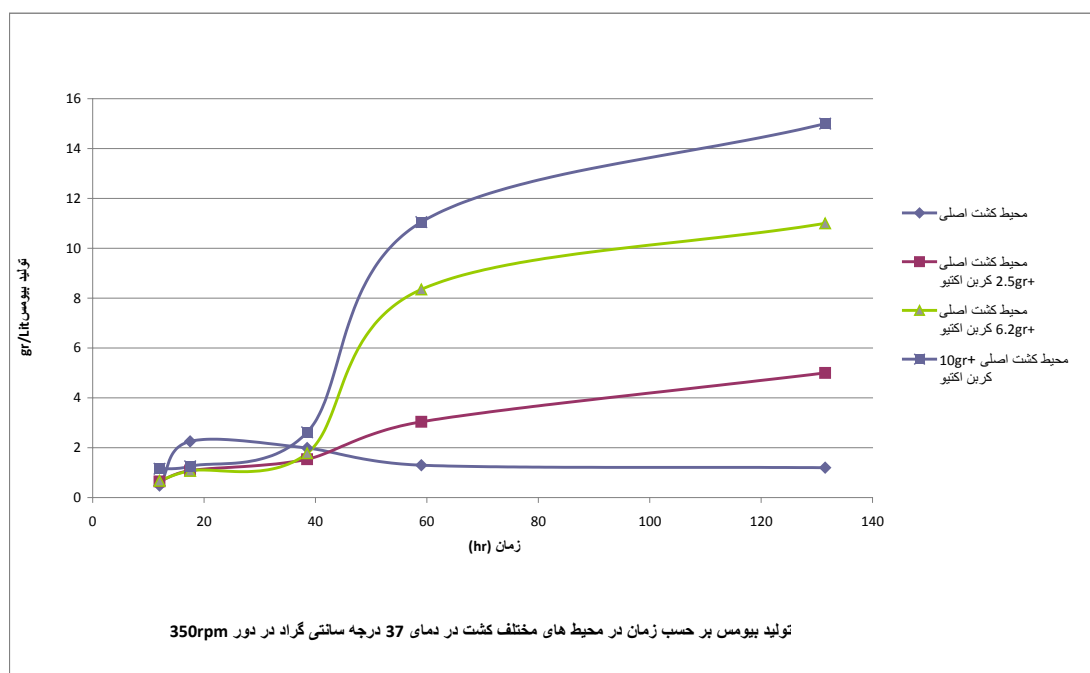
۴- آزمایش بررسی تولید بیومس و تاثیر کربن اکتیو روی تولید آن:

۲۰ سی سی از محیط کشت را در زمانهای مختلف از ارلن خارج کرده و در ۱۰۰۰rpm به مدت سی دقیقه سانتریفوژ می کنیم بیومس آن را از مایع رو شناور جدا نموده و پس از خشک شدن به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۱۰۰ درجه سانتیگراد آن را وزن می نماییم. وزن بیومس های تولید شده در جدول ۳ بر حسب میلی گرم می باشد.

جدول ۳: وزن بیومس های تولید شده

زمان بر حسب ساعت (hr)	t=12	t=17/5	t=38/5	t=59	t=131/5
محیط کشت اصلی	۰/۴۸۳۵	۲/۲۵۳۵	۱/۹۹۰۰	۱/۳۰۰۰	۱/۲۰۰۰
محیط کشت اصلی + ۲/۵gr ⁺ کربن اکتیو	۰/۶۴۷۰	۱/۰۸۳۵	۱/۵۴۰۰	۳/۰۴۰۰	۵/۰۰۰۰
محیط کشت اصلی + ۶/۲gr ⁺ کربن اکتیو	۰/۶۷۳۵	۱/۰۷۳۵	۱/۷۸۰۰	۸/۳۵۰۰	۱۱/۰۰۰۰
محیط کشت اصلی + ۱۰gr ⁺ کربن اکتیو	۱/۱۵۵۰	۱/۲۵۳۵	۲/۶۲۰۰	۱۱/۰۵۰۰	۱۵/۰۰۰۰





شکل ۳: وزن بیومس‌های تولید شده

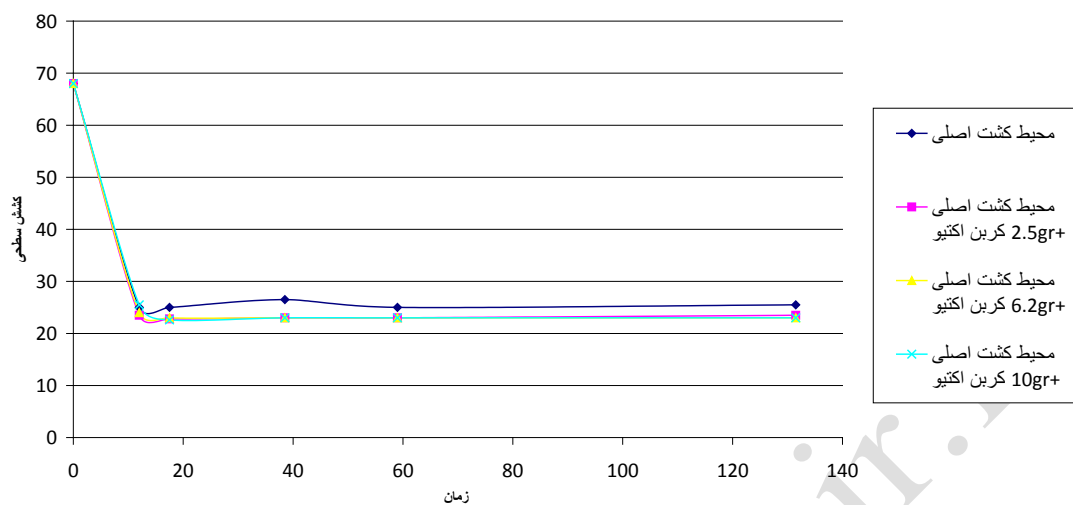
۵- آزمایش بررسی رابطه تولید بیوسورفکتانت و رشد میکروبی:

یکی از متابولیت‌های موثر در فرآیند ازدیاد برداشت سورفکتانت‌ها هستند که می‌توانند روی کشش سطحی تغییراتی ایجاد کنند. همانطور که قبلاً اشاره شد به منظور اندازه‌گیری میزان تولید سورفکتانت از شاخص تعلیق استفاده شده است. جدول ۴ نتایج کاهش کشش سطحی با زمان در دور ۲۵۰ rpm می‌باشد.

جدول ۴: نتایج کاهش کشش سطحی با زمان در دور ۲۵۰ rpm

زمان بر حسب ساعت	t=0	t=12	t=17/5	t=38/5	t=59	t=131/5
محیط کشت اصلی	68	25	25	26/5	25	25/5
محیط کشت اصلی + کربن 2/5gr+	68	23/5	22/8	23	23	23/5
محیط کشت اصلی + کربن 6/2gr+	68	24	23	23	23	23
محیط کشت اصلی + کربن 10gr+	68	25/5	22/6	23	23	23





کشش سطحی بر حسب زمان در محیط های کشت مختلف در دمای 37 درجه و دور 250rpm

شکل ۴: نتایج کاهش کشش سطحی با زمان در دور ۲۵۰ rpm

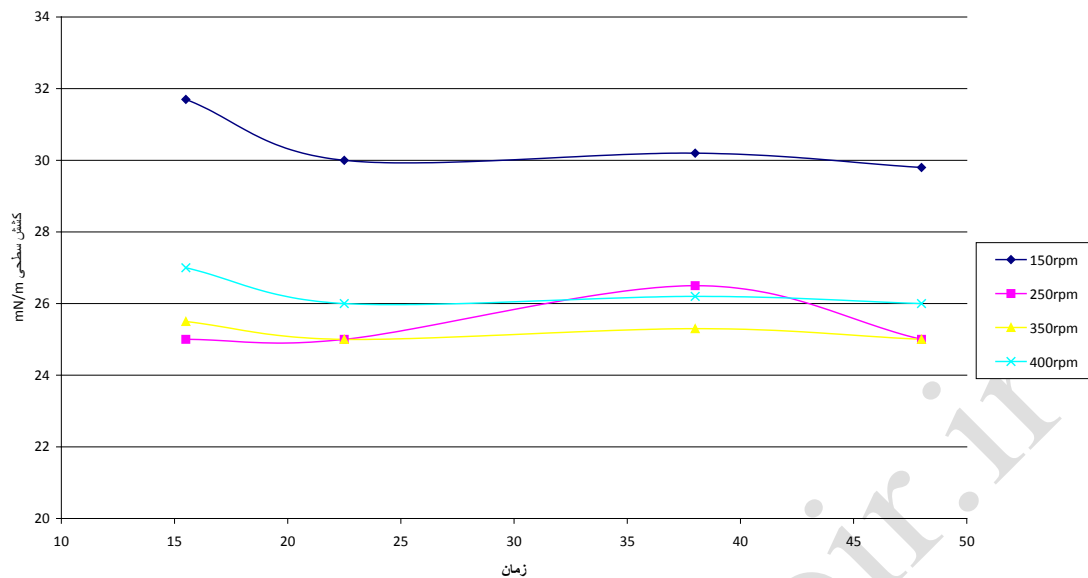
۶- آزمایش تأثیر دور روی کشش سطحی، تولید بیومس، pH:

آزمایش قبلی را در دوره های ۱۵۰ و ۳۵۰ و ۴۰۰ مجدداً در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد انجام می دهیم.

جدول ۵: کاهش کشش سطحی بر حسب دور و زمان های مختلف

t	150 rpm	250 rpm	350rpm	400rpm
15/5	31/7	25	25/5	27
22/5	30	25	25	26
38	30/2	26/5	25/3	26/2
48	29/8	25	25	26

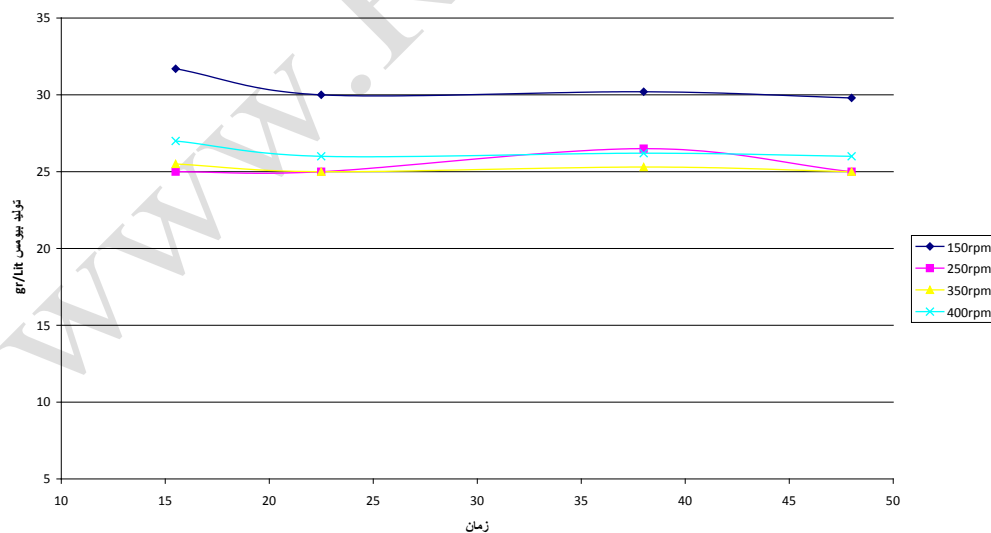




نمودار کشش سطحی بر حسب زمان در دورهای مختلف در نمای 37 درجه سانتی گراد
شکل 5: کاهش کشش سطحی بر حسب دور و زمان های مختلف

جدول 6: تولید بیومس بر حسب دور و زمان های مختلف

t	150 rpm	250 rpm	350rpm	400rpm
15/5	18	9/67	20/5	1/125
22/5	24/2	45/07	25	1/42
38	26/3	39/8	30	2/19
48	27	26	27/9	2/13

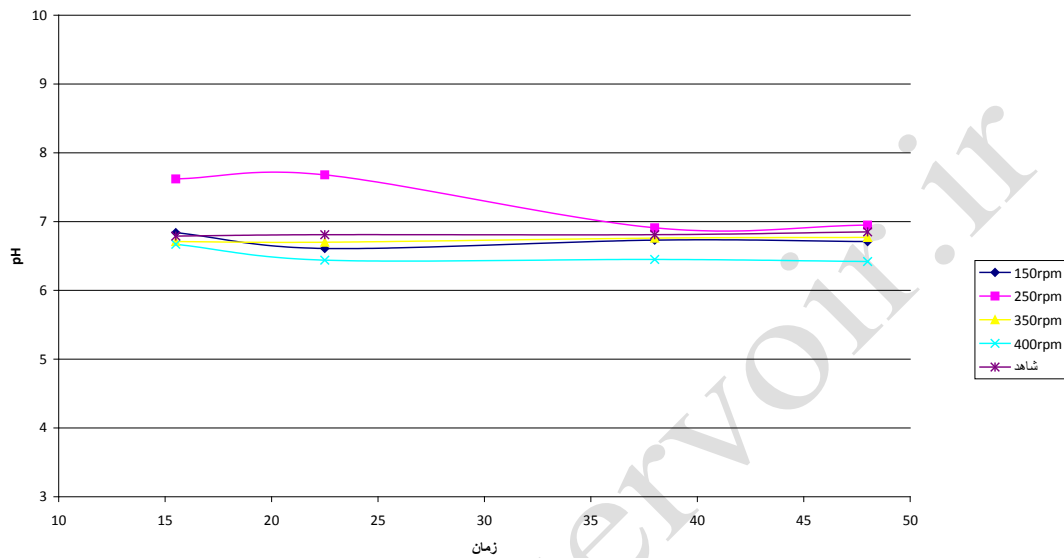


نمودار تولید بیومس بر حسب زمان در دورهای مختلف در نمای 37 درجه سانتی گراد
شکل 6: تولید بیومس بر حسب دور و زمان های مختلف

جدول 7: تغییرات pH بر حسب دور و زمان های مختلف



t	150 rpm	250 rpm	350rpm	400rpm	شاهد
15/5	6/84	7/62	6/71	6/67	6/79
22/5	6/61	7/68	6/7	6/44	6/81
38	6/73	6/91	6/76	6/45	6/81
48	6/71	6/95	6/77	6/42	6/85



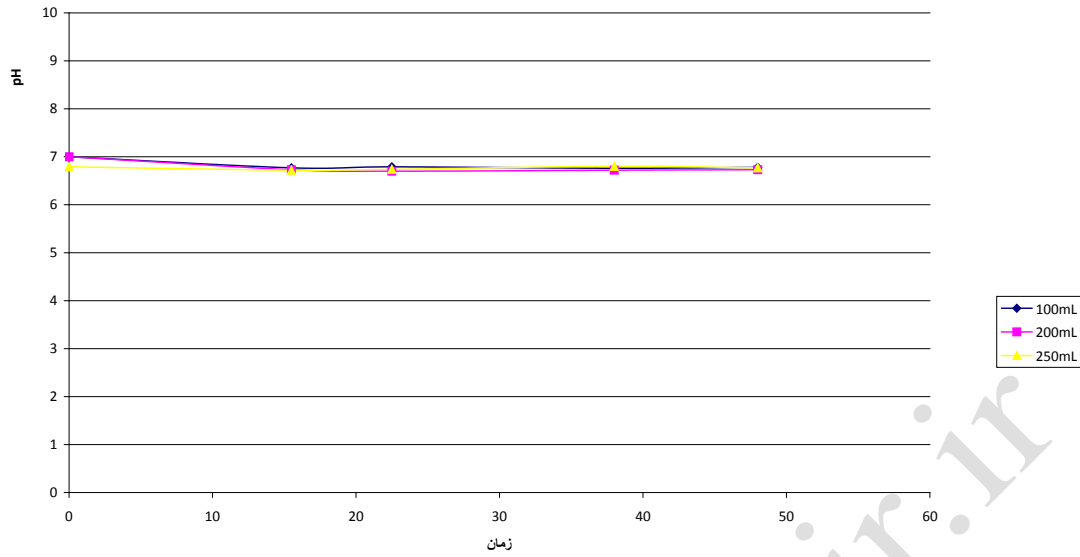
نمودار pH بر حسب زمان در دوره‌های مختلف در دمای 37 درجه سانتی گراد

شکل ۷: تغییرات pH بر حسب دور و زمان های مختلف

جدول ۸: تغییرات pH و کشش سطحی و بیومس برای سه حجم مختلف ۲۵۰ و ۲۰۰ و ۱۰۰ میلی لیتر برای دور ۳۵۰ rpm و دمای ۳۷ درجه سانتیگراد

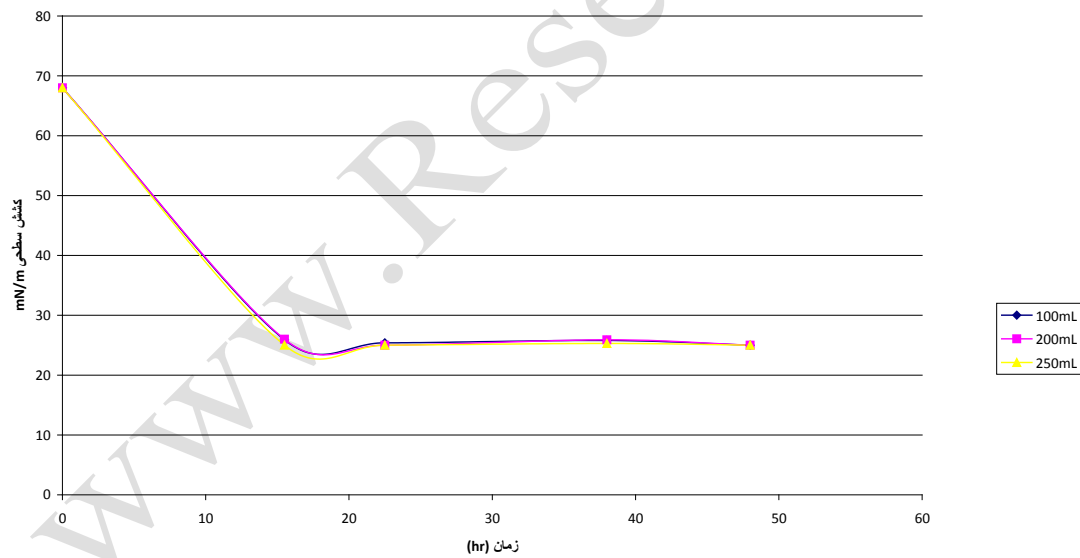
t (hr)	250 mL			200 mL			100 mL		
	pH	کشش سطحی	بیومس	pH	کشش سطحی	بیومس	pH	کشش سطحی	بیومس
0	6/79	68	0	7	68	0	7	68	0
15/5	6/72	25	1/025	6/73	26	1/015	6/77	25/9	0/805
22/5	6/74	25	1/25	6/7	25	1/1	6/79	25/4	0/91
38	6/8	25/3	1/5	6/72	25.9	1/15	6/76	25/8	0/925
48	6/77	25	1/395	6/73	25	1/175	6/78	25	1





نمودار pH در مقابل زمان برای 3 حجم مختلف در دور 350rpm و دمای 37 درجه

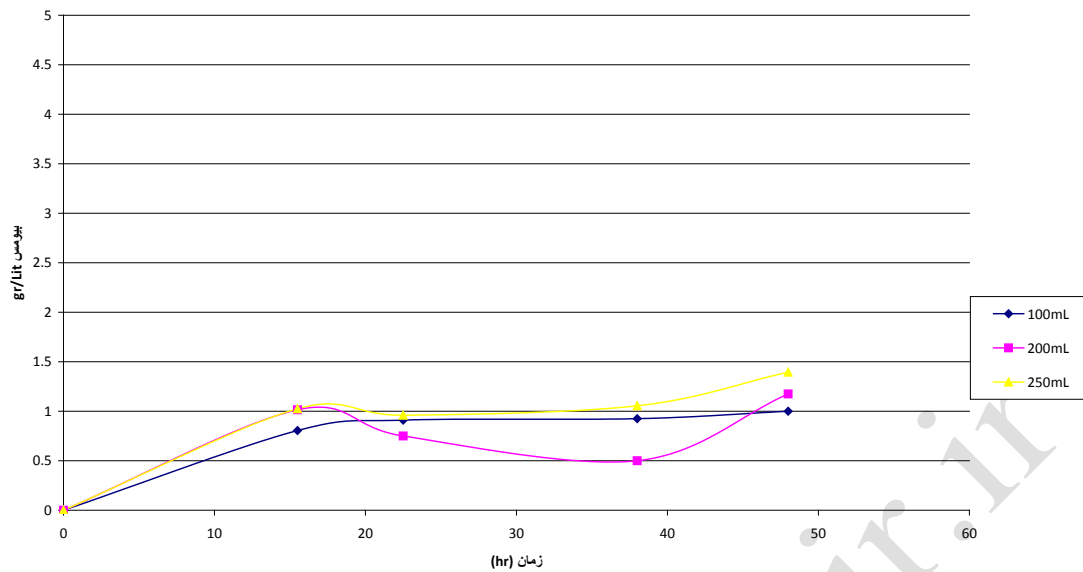
شکل ۷: تغییرات pH بر حسب دور و زمان های مختلف



نمودار کشش سطحی در مقابل زمان برای 3 حجم مختلف در دور 350rpm و دمای 37 درجه

شکل ۷: تغییرات pH بر حسب دور و زمان های مختلف





نمودار بیومس در مقابل زمان برای 3 حجم مختلف در دور 350rpm و دمای 37درجه سانتی گراد

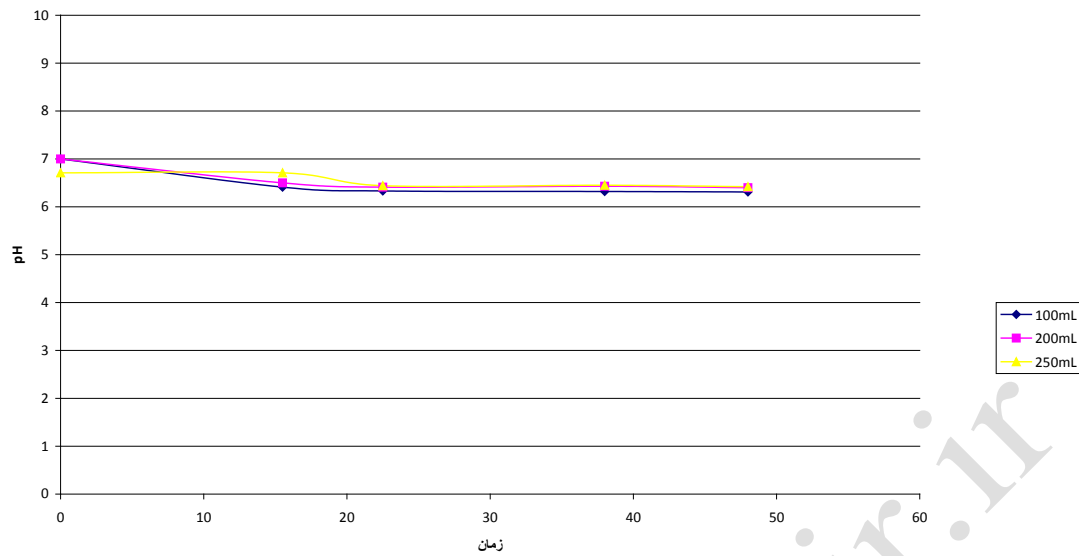
شکل ۸: تغییرات بیومس در دور ۳۵۰ rpm

جدول ۹ تغییرات pH و کشتش سطحی و بیومس برای سه حجم مختلف ۲۵۰ و ۲۰۰ و ۱۰۰ میلی لیتر برای دور ۴۰۰ rpm و دمای ۳۷ درجه سانتیگراد را نشان می دهد.

جدول ۹: تغییرات pH و کشتش سطحی و بیومس برای سه حجم مختلف

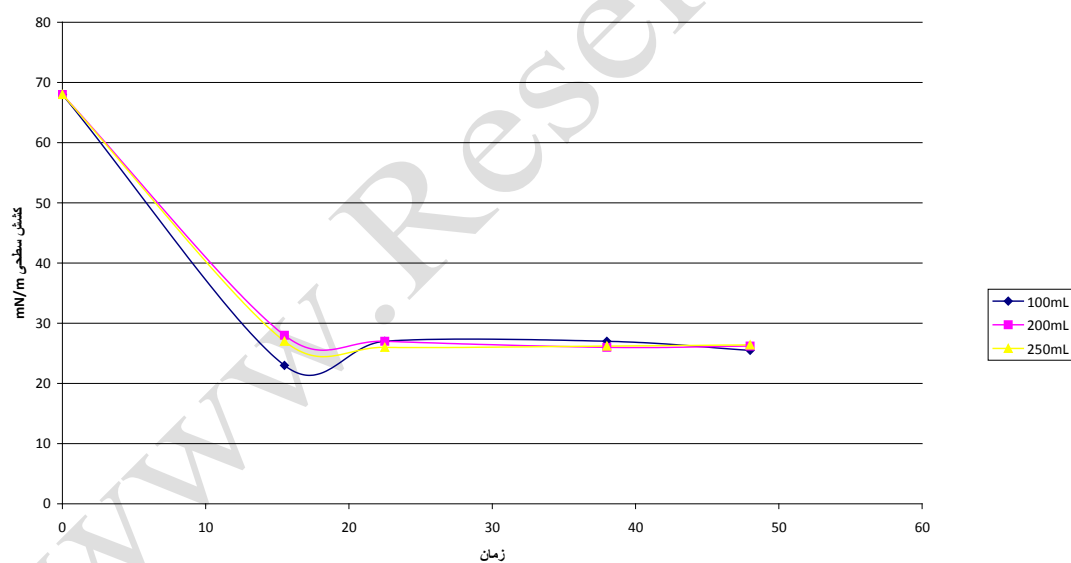
t (hr)	250 mL			200 mL			100 mL		
	pH	کشتش سطحی	بیومس	pH	کشتش سطحی	بیومس	pH	کشتش سطحی	بیومس
0	7	68	0	7	68	0	7	68	0
15/5	6/71	26	1/125	6/5	28	1/445	6/41	23	1/25
22/5	6/44	29	1/42	6/41	27	1/465	6/33	27	1/3
38	6/45	27	2/19	6/43	26	1/87	6/32	27	1/5
48	6/42	26/2	2/13	6/4	26/2	2/15	6/31	25/5	1/55





نمودار pH در مقابل زمان برای 3 حجم مختلف در دور 400rpm در دمای 37درجه سانتی گراد

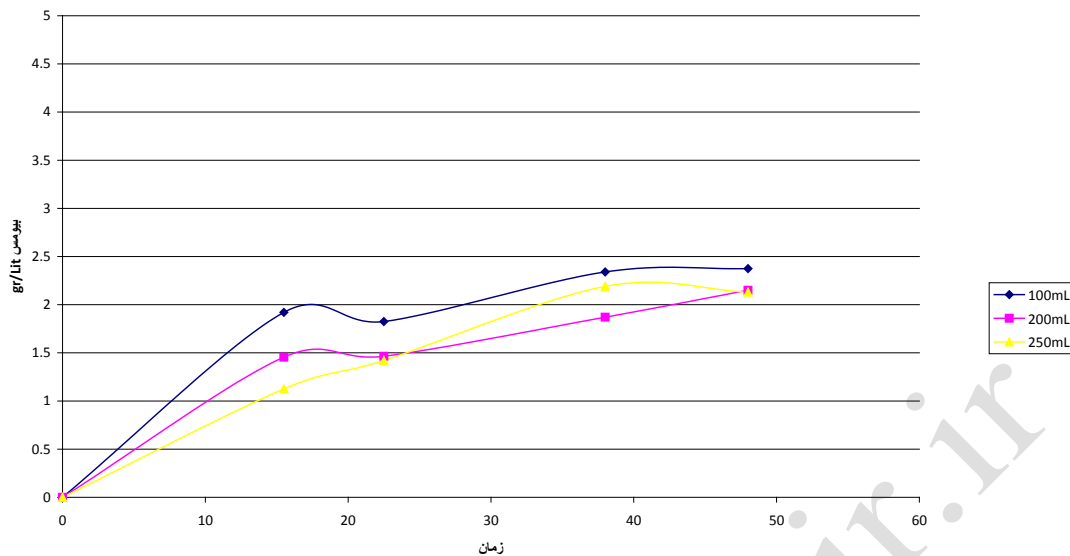
شکل ۹: تغییرات pH در دور 400 rpm



نمودار کشش سطحی در مقابل زمان برای 3 حجم مختلف در دور 400rpm در دمای 37درجه سانتی گراد

شکل ۱۰: تغییرات کشش سطحی در دور 400 rpm





نمودار بیومس در مقابل زمان برای 3 حجم مختلف در دور 400rpm در دمای 37 درجه سانتی گراد

شکل ۱۱: تغییرات بیومس در دور 400 rpm

نتیجه گیری

تولید بهینه بیوسورفکتانت وابسته به میزان دما و تحمل شوری می باشد. دمای بهینه هرگونه باکتری در محدوده مناسبی از دما است که در آن، میکرواورگانیزم ها با بالاترین کیفیت فعالیت می کنند که این امر نشان دهنده وابستگی فرآیند تولید بیوسورفکتانت به دما نیز میباشد. افزایش دما باعث سرعت واکنش های شیمیایی و تولید متابولیسم میکروبی می شود. داده های به دست آمده نشان می دهد که *Bacillus Subtillis* در محدوده دمایی ۲۸ تا ۵۵ °C رشد بسیار سریع و خوبی داشتند و در محدوده pH ۵ تا ۹ فعالیت خوبی از خود نشان دادند. یکی از خصوصیات مهم بیشتر میکرواورگانیزم ها وابستگی بسیار زیاد به pH برای رشد سلول و متابولیت های ثانویه است. محیط کشت به میزان قابل ملاحظه ای بر رشد و فعالیت باسیلوس ها تأثیر میگذارد. ترکیبی از نمکهای معدنی مختلف مانند منبع کربنی، نیتروژن و نمکها برای رشد بهینه و حداکثری بیوسورفکتانت مورد نیاز است. در این تحقیق به این نتیجه رسیدیم که شوری یا غلظت نمک، یکی از پارامترهای مهم برای تولید بیوسورفکتانت است، به گونه ای که در غیاب نمک، رشد و تولید بسیار کم است. از آنجایی که این باکتریها، آبی می باشند، بالاترین فعالیت را در محیطهای دارای نمک با غلظت ۷ تا ۹٪ نشان دادند و بهترین منبع کربن برای باکتری *Bacillus Subtillis* آب پنیر است [۲].

منابع

- [۱] Henson M.A. "Exploiting cellular biology to manufacture high-val ue products", IEEE control system magazine., pp.54-62. 2006.
- [۲] Myers d., surfactant science and technology, Hoboken, new jersey: john wiley and Sons, Inc., 2006.



- [۳] Duvnjak Z., Cooper D. G. and Kosaric N. "production of surfactant by arthrobacter paraffineus ATCC 19558," Biotechnol. Bioeng. Vol. 24, pp. 165-175, 1982.
- [۴] Morikawa M., Daido H., Takao T., Murata S., Shimonishi Y., and Imanaka T., " A new lipopeptide biosurfactant produced by arthrobacter sp. MIS38," J. bacterial., pp. 6459-6466, 1993.

www.Reservoir.ir

