

Investigation of the effect of biosurfactant of *Bacillus subtilis* against *Staphylococcus* strains biofilms

Soltan-Dallal MM¹, Didar Z^{2*}

1- Department of Pathobiology, Faculty of Public Health, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, I.R. Iran.

2- Department of Food Industry, Neyshabur Branch, Islamic Azad University, Neyshabur, I.R. Iran.

Received: 2019/01/10 | Accepted: 2019/04/24

Abstract:

Background: Biosurfactants are compounds that are produced by different microorganisms and have an emulsifying property. This study aimed to investigate extractive biosurfactant from *bacillus subtilis* (PTCC1720) against the biofilms of *Staphylococcus aureus* (PTCC 1112), *Staphylococcus saprophyticus* (PTCC 1440) and *Staphylococcus epidermidis* (PTCC 1435).

Materials and Methods: This study was conducted in vitro to examine the effect of biosurfactant produced by *Bacillus subtilis* in prevention of biofilm formation and removal of biofilms produced by different staphylococcal species. First, *bacillus subtilis* was cultured in suitable culture media for producing biosurfactant. Then, extraction of produced biosurfactant was done and anti-biofilm properties were assessed by determination of optical density at 570 nm by ELISA reader equipment. Statistical analysis was performed by SPSS software version 16 and ANOVA. The means were compared at 95% confidence level by Duncan's method.

Results: According to the results, the biosurfactant produced by *bacillus subtilis* had emulsification index equal to 40% and oil replacement area was $1.8 \pm 0.3 \text{ cm}^2$. Produced biosurfactant by *bacillus subtilis* had a significant effect on preventing microbial formation with the highest effect on biofilm of *staphylococcus aureus* and *Staphylococcus saprophyticus*. Also, the results showed that the biofilm of *staphylococcus epidermidis* had the highest resistance in this respect.

Conclusion: According to this study, the antibiofilm activity of biosurfactant extracted from *Bacillus subtilis* against the biofilm of *staphylococcus aureus*, *epidermidis* and *saprophyticus* was shown. In addition, this type of biosurfactant can be effective in removing biofilms formed by staphylococcal strains.

Keywords: Biosurfactant, *Bacillus subtilis*, Biofilm, *Staphylococcus*

*Corresponding Author:

Email: z_didar57@yahoo.com

Tel: 0098 514 262 1905

Fax: 0098 514 261 5472

Conflict of Interests: No

Feyz, Journal of Kashan University of Medical Sciences, August, 2019; Vol. 23, No 3, Pages 261-268

Please cite this article as: Soltan-Dallal MM, Didar Z. Investigation of effect of biosurfactant of *Bacillus subtilis* against *Staphylococcus* strains biofilms. *Feyz* 2019; 23(3): 261-8.

بررسی اثر بیوسورفکتانت باسیلوس سوبتیلیس بر بیوفیلم‌های باکتری‌های استافیلوکوکوس

محمد‌مهدی سلطان دلال^۱، زهره دیدار^{*۲}

خلاصه:

سابقه و هدف: بیوسورفکتانت‌ها، ترکیباتی هستند که به سیله میکروارگانیسم‌های مختلف تولید می‌شوند و دارای خاصیت امولوسیفايری هستند. هدف از این تحقیق، بررسی اثر بیوسورفکتانت استخراجی از باسیلوس سوبتیلیس (PTCC1720) در برابر تشکیل بیوفیلم استافیلوکوکوس اورئوس (PTCC 1112)، استافیلوکوکوس ساپروفیتیکوس (PTCC 1440) و استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس (PTCC 1435) بود.

مواد و روش‌ها: این مطالعه به صورت آزمایشگاهی انجام و در آن اثر بیوسورفکتانت تولیدی توسط باسیلوس سوبتیلیس در جلوگیری از تشکیل بیوفیلم و نیز خارج کردن بیوفیلم تولیدی توسط گونه‌های مختلف استافیلوکوکی بررسی شد. پس از کشت باسیلوس سوبتیلیس و استخراج بیوسورفکتانت تولیدی، بررسی اثر ضده بیوفیلمی بیوسورفکتانت با استفاده از دستگاه الایزا ریدر در طول موج ۵۷۰ نانومتر صورت گرفت. محاسبات آماری توسط نرم‌افزار SPSS ویرایش ۱۶ و با تست ANOVA صورت گرفت. میانگین تیمارها در سطح اطمینان ۹۵ درصد توسط روش دانکن محاسبه شد.

نتایج: بر اساس نتایج، بیوسورفکتانت تولیدشده توسط باسیلوس سوبتیلیس دارای اندیس امولوسیفاکاسیون حدود ۴۰ درصد و میزان فعالیت بیوسورفکتانت جداسازی شده توسط تکنیک پخش روغن، معادل با $1/8 \pm 0/3$ سانتی‌متر مریع بود. همچنین بیوسورفکتانت تولیدی توسط باسیلوس سوبتیلیس بیشترین اثر را در جلوگیری از تشکیل بیوفیلم باکتری‌های استافیلوکوکوس اورئوس و استافیلوکوکوس ساپروفیتیکوس داشت. بیوفیلم استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس نیز بیشترین مقاومت را نشان داد.

نتیجه‌گیری: مطابق این تحقیق، اثر ضده بیوفیلمی بیوسورفکتانت استخراجی از باسیلوس سوبتیلیس بر روی بیوفیلم باکتری‌های استافیلوکوکوس اورئوس، اپیدرمیدیس و ساپروفیتیکوس مشخص شد. به علاوه، این نوع بیوسورفکتانت می‌تواند در خارج کردن بیوفیلم تشکیل شده توسط گونه‌های استافیلوکوکی، مؤثر باشد.

واژگان کلیدی: بیوسورفکتانت، باسیلوس سوبتیلیس، بیوفیلم، استافیلوکوکوس

دو ماهنامه علمی-پژوهشی فیض، دوره بیست و سوم، شماره ۳، مرداد و شهریور ۹۸، صفحات ۲۶۱-۲۶۸

مقدمه

در حال حاضر، اکثر سورفکتانت‌ها به روش شیمیایی سنتز و تولید می‌شوند، ولی به دلیل تعزیزی بدیری بیولوژیکی و قابلیت تجدید-پذیری، بیوسورفکتانت‌ها مورد توجه واقع شده‌اند. بیوسورفکتانت‌ها، ترکیبات سورفکتانت تولیدی توسط میکروارگانیسم‌ها هستند که عمدتاً امکان تولید آن‌ها از منابع ارزان‌قیمت وجود دارد. به علاوه بیوسورفکتانت‌ها قادر به فعالیت در شرایط دما، شوری و pH مختلف هستند [۱]. ساختار اصلی بیوسورفکتانت‌ها عمدتاً از گلیکولپید، لیپوپتید فسفولپید و لیپوپروتئین تشکیل شده‌اند. گونه‌های مختلف میکروبی توانایی تولید بیوسورفکتانت را دارند. از جمله پنی‌سیلیوم [۲]، کورینه باکتریوم آکو/تیکوم [۳]، سودوموناس آتروژنوز / [۴]، استرتپتومایسین [۵]، استرپتومایسین [۶]. بیوسورفکتانت‌ها دارای خصوصیات بیولوژیکی نظری ضده باکتریایی [۷]، ضده کپکی، ضده ویروسی [۸] و ضده سرطانی [۹] هستند. بیوفیلم، توده‌ای تشکیل شده از کلنی‌های میکروبی متصل بر روی سطوح است. باکتری‌ها در شرایط تشکیل بیوفیلم، مقاومت بیشتری نسبت به ترکیبات ضدآفعونی کننده نشان می‌دهند که این مسئله سبب مشکلات اینمی

ساختار شیمیایی سورفکتانت‌ها از دو بخش هیدروفیل و هیدروفوب تشکیل شده است که این ساختار با کاهش کشش سطحی در حد فاصل دو فاز دارای قطبیت مختلف، به حل شدن این دو فاز در یکدیگر و تشکیل امولوسیون کمک می‌کند. این ترکیبات در موارد مختلفی نظری تولید امولوسیون‌ها، خاصیت کف‌کنندگی و پراکنده‌سازی کاربرد دارند [۱].

۱. استاد، مرکز تحقیقات میکروبیولوژی مواد غذایی، گروه پاتوبیولوژی، دانشکده بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی تهران، تهران، ایران

۲. استادیار، گروه صنایع غذایی، واحد نیشابور، دانشگاه آزاد اسلامی، نیشابور، ایران

* نشانی نویسنده مسئول؛

نیشابور، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد نیشابور

تلفن: ۰۵۱۴۲۶۲۱۹۰-۵ دوام‌نویس؛

۰۵۱۴۲۶۱۵۴۷۲؛

پست الکترونیک: z_didar57@yahoo.com

تاریخ پذیرش نهایی: ۱۳۹۸/۲/۴

تاریخ دریافت: ۱۳۹۷/۱۰/۲۰

کشت اوئیه باکتری باسیلوس سوبتیلیس باکتری باسیلوس سوبتیلیس (PTCC1720) از کلکسیون میکروبی سازمان پژوهش‌های علمی و صنعتی ایران به صورت لیوفیلیزه تهیه شد. جهت آماده‌سازی باکتری از محیط براث با فرمولاسیون ۱ درصد پیتن، ۱ درصد کلرید سدیم و ۳ درصد عصاره مخمر و با pH=۷ استفاده شد. باکتری به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد گرم خانه گذاری شد [۱۳].

تولید بیوسورفکتانت توسط باسیلوس سوبتیلیس محیط مناسب جهت تهیه بیوسورفکتانت شامل گلوكز (یک گرم در لیتر)، KH₂PO₄ (نیم گرم در لیتر)، K₂HPO₄ (یک گرم در لیتر)، KCl (یک دهم گرم در لیتر)، MgSO₄ (نیم گرم در لیتر)، FeSO₄ هشت میلی گرم در لیتر، CaCl₂ ۵۰ میلی گرم در لیتر) و اوره (شش میلی گرم در لیتر) همراه با یک میلی لیتر در لیتر محلول حاوی عنصر جزئی شامل ZnSO₄ ۴/۴ میلی گرم در لیتر، MnSO₄ ۳/۳ میلی گرم در لیتر، CuSO₄ ۰/۱ میلی گرم در لیتر) و با pH= ۷ استفاده شد. محیط کشت با میزان ۳ درصد از مایه تلقیح تهیه شده در مرحله قبل، تلقیح شد و به مدت ۴۸ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد تحت همزدن با سرعت ۱۵۰ دور بر دقیقه گرم خانه گذاری شد [۱۳]. سپس جهت استخراج بیوسورفکتانت، محیط براث با سرعت ۱۰۰۰۰ دور در دقیقه در دمای ۴ درجه سانتی گراد به مدت ۱۰ دقیقه سانتریفیوژ شد تا سلول‌های میکروبی جداسازی شوند [۱۶] و سپس خالص‌سازی بیوسورفکتانت صورت گرفت [۱۳].

تعیین میزان فعالیت بیوسورفکتانتی

تعیین میزان فعالیت بیوسورفکتانتی، توسط روش پخش روغن صورت گرفت. ابتدا ۵۰ میلی لیتر آب مقطر در یک پلیت ریخته شد و مقدار ۱۰۰ میکرولیتر روغن خام سویا بر روی سطح آب اضافه شد و از بیوسورفکتانت جداسازی شده مقدار ۱۰ میکرولیتر به آن اضافه شد. میزان پخش روغن میکرومتر دیجیتال 25-0 Guanglu مدل 701-211 (ساخت کشور چین) اندازه‌گیری شد [۱۷].

تعیین میزان اندیس امولوسیفیکاسیون

جهت تعیین اندیس امولوسیفیکاسیون، ۱ میلی لیتر از کشت براث و ۱ میلی لیتر پارافین به مدت ۲۴ ساعت قرار داده شد، میزان لایه امولوسیون شده بر حسب سانتی متر اندازه‌گیری [۱۸] و سپس با استفاده از فرمول ۱، اندیس محاسبه شد.

$$\text{فرمول (۱) اندیس امولوسیفیکاسیون} = \frac{\# \text{ارتفاق} \# \text{لامولوسیفیکاسیون}}{\# \text{ارتفاق} \# \text{کالی#مایع}} \times 100$$

در صنعت شده است. بهخصوص این که بسیاری باکتری‌های بیماری‌زا توانایی تشکیل بیوفیلم را دارند از جمله گونه‌های مختلف سالمونلا، اشرشیا کلی، لیستریا، یرسینیا و کمپلوباکتر. یکی از روش‌های مقابله با بیوفیلم‌های میکروبی، استفاده از ترکیبات با خاصیت بیوسورفکتانتی است [۷]. اثرات ضد بیوفیلمی بیوسورفکتانت تولیدی توسط شده‌اند. از جمله: اثر ضد بیوفیلمی بیوسورفکتانت تولیدی توسط لاکتو‌باسیلوس اسیدوفیلوس در برابر بیوفیلم‌های پروٹئوس میراپیلیس، کاندیدا آلیکانس و استافیلکوکوکوس اورئوس [۱۰]، خاصیت ضد بیوفیلمی بیوسورفکتانت اسیتو‌باکتر در برابر بیوفیلم‌های اشرشیا کلی، کلبیسلا پنومونی و استرپتوبکوک پیورنر [۱۱]، خاصیت ضد بیوفیلمی بیوسورفکتانت تولیدی توسط لاکتو‌باسیلوس پلاتاتاروم و پدیوکوکوس اسیدی‌لاکسیس در برابر بیوفیلم‌های استافیلکوکوکوس اورئوس [۱۲]. پژوهش‌ها نشان داده است که باسیلوس سوبتیلیس توانایی تشکیل بیوسورفکتانت با ساختار رامنولیپیدی را دارد [۱۳]. هدف از این تحقیق، بررسی اثر بیوسورفکتانت استخراجی باسیلوس سوبتیلیس (PTCC1720) در برابر تشکیل بیوفیلم استافیلکوکوکوس اورئوس (PTCC 1112)، استافیلکوکوکوس ساپروفیتیکوکوس (PTCC 1440) و استافیلکوکوکوس اپدرمیدیس (PTCC 1435) می‌باشد. همچنین توانایی خارج کردن بیوفیلم باکتری‌های مذکور مورد بررسی قرار گرفته است.

مواد و روش‌ها

این مطالعه از نوع آزمایشگاهی بود.

- آماده‌سازی مایه تلقیح

سویه‌های میکروبی استافیلکوکوکوس اورئوس (PTCC 1112)، استافیلکوکوکوس ساپروفیتیکوکوس (PTCC 1440) و استافیلکوکوکوس اپدرمیدیس (PTCC 1435) به صورت لیوفیلیزه از سازمان پژوهش‌های علمی و صنعتی ایران خریداری شد و در شرایط استریل به محیط براث مناسب (تریپتوز سوی براث برای استافیلکوکوکوس اورئوس و نوتربینت براث برای استافیلکوکوکوس ساپروفیتیکوکوس و استافیلکوکوکوس اپدرمیدیس) منتقل و در شرایط دمای ۳۷ درجه سانتی گراد به مدت ۲۴ ساعت، گرم خانه گذاری شدند. ALC4232 جداسازی سلول‌های میکروبی توسط سانتریفیوژ مدل ۴۰۰۰ rpm ساخت کمپانی MedWOW کشور آلمان با دور ۴۰۰۰rpm صورت گرفت. بهمنظور تعیین جمعیت میکروبی از روش مک فارلند استفاده شد [۱۴] و جمعیت نهایی $10^{15} \times 1/5$ بکتری در هر میلی لیتر از هر یک از سویه‌های باکتری‌ای به دست آمد [۱۵].

اپیدرمیدیس و ساپروفتیکوس) بر روی لام شیشه‌ای منتقل شدند و گرم خانه‌گذاری در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۴ ساعت صورت گرفت. سپس نمونه‌ها در مواجهه با بیوسورفکتان استخراجی باسیلوس سوبتیلیس قرار گرفتند (به جز نمونه‌های شاهد). پس از انجام مرحله رنگ‌آمیزی، از میکروسکوپ نوری مدل Olympus (ساخت ژاپن) با بزرگنمایی ۱۰۰۰ جهت بررسی بیوفیلم‌ها استفاده شد [۲۱].

آنالیز آماری

اثر غلظت‌های مختلف بیوسورفکتان استخراجی باسیلوس سوبتیلیس بر میزان تشکیل بیوفیلم و نیز میزان خارج کردن بیوفیلم باکتری‌های مورد مطالعه به صورت میانگین و خطای استاندارد میانگین ثبت شد. محاسبات آماری توسط نرم‌افزار SPSS ویرایش ۱۶ و با تست ANOVA و مقایسه میانگین در سطح معنی‌داری ۹۵ درصد صورت گرفت.

نتایج

ویژگی‌های بیوسورفکتان استخراجی باسیلوس سوبتیلیس بررسی انجام شده نشان داد که بیوسورفکتان استخراجی باسیلوس سوبتیلیس دارای اندیس امولوسیفیکاسیون 40 ± 0.3 سانتی‌مترمربع بود. اثر بیوسورفکتان استخراجی باسیلوس سوبتیلیس بر جلوگیری از تشکیل بیوفیلم باکتری‌های استافیلوکوکوس بیماری زا

نتایج بررسی خاصیت جلوگیری از تشکیل بیوفیلم باکتری‌های استافیلوکوکوس اورئوس، ساپروفتیکوس و اپیدرمیدیس توسط بیوسورفکتان استخراجی باسیلوس سوبتیلیس نشان داد که این نوع بیوسورفکتان در جلوگیری از تشکیل بیوفیلم مؤثر است و غلظت بیوسورفکتان در اثر ضد اتصالی بیوفیلم‌های میکروبی اثر-گذار است ($P \leq 0.05$) (جدول شماره ۱).

اثر بیوسورفکتان استخراجی باسیلوس سوبتیلیس در تخریب بیوفیلم باکتری‌های استافیلوکوکوس بررسی اثر بیوسورفکتان استافیلوکوکوس در خارج کردن بیوفیلم ایجاد شده باکتری‌های مورد مطالعه (استافیلوکوکوس اورئوس، استافیلوکوکوس ساپروفتیکوس) نشان داد که دو فاکتور غلظت بیوسورفکتان و نوع باکتری تشکیل‌دهنده بیوفیلم بر میزان کارایی بیوسورفکتان در خارج کردن بیوفیلم مؤثر هستند (جدول شماره ۲). بیوفیلم باکتری استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس بیشترین مقاومت

تعیین میزان ممانعت از تشکیل بیوفیلم‌های میکروبی توسط بیوسورفکتان

مقادیر $1-3$ میلی‌گرم در میلی‌لیتر از بیوسورفکتان باسیلوس سوبتیلیس به چاهک‌های میکروپلیت حاوی 100 میکرولیتر از براث حاوی باکتری‌های استافیلوکوکوس اورئوس، استافیلوکوکوس ساپروفتیکوس و استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس با جمعیت تقریبی $10^{10} \times 10^1$ باکتری در هر میلی‌لیتر اضافه شد و سپس گرم خانه‌گذاری در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۴ ساعت صورت گرفت. چاهک‌های حاوی محیط کشت براث استریل به عنوان کنترل منفی در نظر گرفته شدند. پس از مرحله گرم خانه‌گذاری، چاهک‌ها تخلیه شده و توسط 200 میکرولیتر بافر فسفات حاوی نمک با $pH=7/4$ سه مرتبه شستشو شد. سپس به صورت معکوس قرار داده شد تا خشک شود. جهت ثبت لایه بیوفیلم از اتائل 95 درصد استفاده شد و رنگ‌آمیزی به مدت 5 دقیقه توسط کریستال ویوله با غلظت یک درصد و به میزان 100 میکرولیتر انجام شد. در آخرین مرحله شستشو توسط آب مقطر (سه مرتبه) و سپس خشک کردن میکروپلیت انجام شد. میزان دانسیته نوری در طول موج 570 نانومتر توسط الایزا ریدر مدل AWARNESS (ساخت آمریکا) سنجیده شد. چنان‌چه میزان دانسیته نوری اندازه‌گیری شده بیش از 1 باشد، نشان‌دهنده تولید زیاد بیوفیلم است. مقادیر دانسیته نوری $1-10$ نشان‌دهنده تولید متوسط بیوفیلم و مقادیر دانسیته نوری کمتر از 1 نشان‌دهنده عدم تشکیل بیوفیلم است [۱۹].

بررسی اثر بیوسورفکتان استخراجی باسیلوس سوبتیلیس در خارج کردن و تخریب بیوفیلم میکروبی

ابتدا جمعیت مشخصی $10^{10} \times 10^1$ باکتری در هر میلی‌لیتر از هر یک از باکتری‌های مورد مطالعه (استافیلوکوکوس اورئوس، اپیدرمیدیس و ساپروفتیکوس) به چاهک‌های میکروپلیت منتقل و گرم خانه‌گذاری شد (دمای 37 درجه سانتی‌گراد، 24 ساعت). سپس غلظت‌های مختلفی از بیوسورفکتان استخراجی باسیلوس سوبتیلیس شامل $1-3$ میلی‌گرم در میلی‌لیتر به هر چاهک اضافه شد و مجدد گرم خانه‌گذاری شد (دمای 37 درجه سانتی‌گراد، 150 دقیقه). پس از گرم خانه‌گذاری، چاهک‌ها تخلیه شده و مراحل شستشو، رنگ‌آمیزی و قراتت میزان دانسیته نوری در طول موج 570 نانومتر صورت گرفت [۲۰].

بررسی میکروسکوپی بیوفیلم جهت بررسی میکروسکوپی بیوفیلم‌های میکروبی، ابتدا هر یک از میکروارگانیسم‌های مورد مطالعه (استافیلوکوکوس اورئوس،

استاگلیوکوکوس اورئوس و استاگلیوکوکوس ساپروتیتیکوس مشابه بود (جدول شماره ۲).

در برابر بیوسورفکتانت باسیلوس سوبتیلیس را نشان داد. اثر بیوسورفکتانت باسیلوس سوبتیلیس در خارج کردن بیوفیلم

جدول شماره ۱- اثر بیوسورفکتانت باسیلوس سوبتیلیس در تشکیل بیوفیلم باکتری های گونه استاگلیوکوکوس

کیفیت	دانسته نوری در نشکل در ۵۷۰ نانومتر بیوفیلم	تیمار	کیفیت	دانسته نوری در نشکل در ۵۷۰ نانومتر بیوفیلم	تیمار	کیفیت	دانسته نوری در نشکل در ۵۷۰ نانومتر بیوفیلم	تیمار
تشکیل	استاگلیوکوکوس ساپروتیتیکوس به تنهایی متوسط	۰/۱۴۶±۰/۰۱۷ ^a بیوفیلم	تشکیل	استاگلیوکوکوس بیوفیلم متوسط	۰/۱۳۸±۰/۰۱۹ ^a بیوفیلم	استاگلیوکوکوس اپدرمیدیس به تنهایی متوسط	۰/۲۵۴±۰/۰۳۹ ^a بیوفیلم	استاگلیوکوکوس اورئوس به تنهایی
عدم تشکیل	ساپروتیتیکوس همراه با ۱ mg/ml بیوسورفکتانت	۰/۰۶۴±۰/۰۰۶ ^b بیوفیلم	تشکیل	استاگلیوکوکوس بیوفیلم متوسط	۰/۱۲۱±۰/۰۰۴ ^b	/پدرمیدیس همراه با ۱ mg/ml بیوسورفکتانت	۰/۰۱±۰/۰۰۵ ^b بیوفیلم	اورئوس همراه با ۱ mg/ml بیوسورفکتانت
عدم تشکیل	ساپروتیتیکوس همراه با ۲ mg/ml بیوسورفکتانت	۰/۰۶۲±۰/۰۰۳ ^b بیوفیلم	تشکیل	استاگلیوکوکوس بیوفیلم متوسط	۰/۱۱۹±۰/۰۰۳ ^c	/پدرمیدیس همراه با ۲ mg/ml بیوسورفکتانت	۰/۰۰۴±۰/۰۰۵ ^c بیوفیلم	استاگلیوکوکوس اورئوس همراه با ۲ mg/ml بیوسورفکتانت
عدم تشکیل	ساپروتیتیکوس همراه با ۳ mg/ml بیوسورفکتانت	۰/۰۵۱±۰/۰۰۲ ^c بیوفیلم	عدم	استاگلیوکوکوس بیوفیلم	۰/۰۹±۰/۰۰۲ ^d	/پدرمیدیس همراه با ۳ mg/ml بیوسورفکتانت	۰/۰۰۳±۰/۰۰۱ ^d بیوفیلم	استاگلیوکوکوس اورئوس همراه با ۳ mg/ml بیوسورفکتانت

میانگین ها با حروف مشابه، فاقد اختلاف معنی دار در سطح احتمال ۵ درصد هستند.

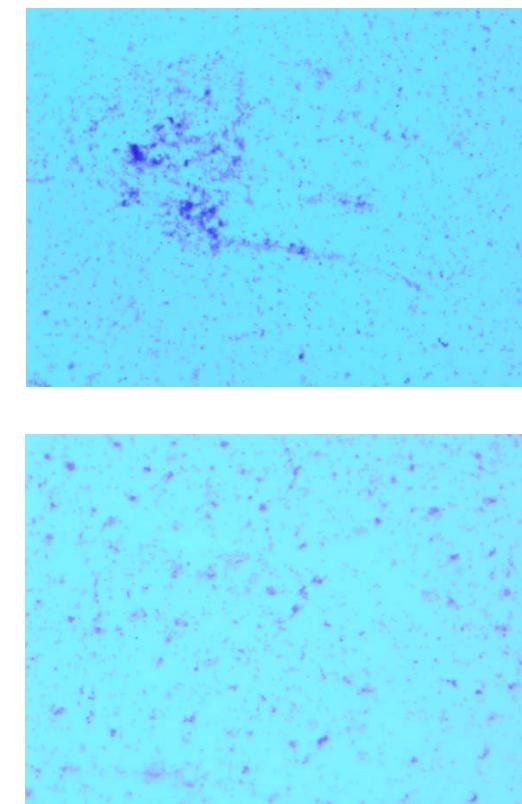
جدول شماره ۲- اثر بیوسورفکتانت باسیلوس سوبتیلیس در خارج کردن بیوفیلم باکتری های استاگلیوکوکوس

کیفیت	دانسته نوری در نشکل در ۵۷۰ نانومتر بیوفیلم	تیمار	کیفیت	دانسته نوری در نشکل در ۵۷۰ نانومتر بیوفیلم	تیمار	کیفیت	دانسته نوری در نشکل در ۵۷۰ نانومتر بیوفیلم	تیمار
تشکیل	استاگلیوکوکوس ساپروتیتیکوس به تنهایی متوسط	۰/۱۴۶±۰/۰۱۷ ^a بیوفیلم	تشکیل	استاگلیوکوکوس بیوفیلم متوسط	۰/۱۳۸±۰/۰۱۹ ^a بیوفیلم	استاگلیوکوکوس اپدرمیدیس به تنهایی متوسط	۰/۲۵۴±۰/۰۳۹ ^a بیوفیلم	استاگلیوکوکوس اورئوس به تنهایی
عدم تشکیل	استاگلیوکوکوس ساپروتیتیکوس در مواجه با ۱ mg/ml بیوسورفکتانت	۰/۰۱۹±۰/۰۰۸ ^b بیوفیلم	تشکیل	استاگلیوکوکوس بیوفیلم متوسط	۰/۱۲۸±۰/۰۰۲ ^b	/پدرمیدیس در مواجه با ۱ mg/ml بیوسورفکتانت	۰/۰۲۲±۰/۰۰۳ ^b بیوفیلم	استاگلیوکوکوس اورئوس در مواجه با ۱ mg/ml بیوسورفکتانت
عدم تشکیل	استاگلیوکوکوس ساپروتیتیکوس در مواجه با ۲ mg/ml بیوسورفکتانت	۰/۰۱۵±۰/۰۰۶ ^c بیوفیلم	تشکیل	استاگلیوکوکوس بیوفیلم متوسط	۰/۱۱۷±۰/۰۱۰ ^c	/پدرمیدیس در مواجه با ۲ mg/ml بیوسورفکتانت	۰/۰۱۶±۰/۰۰۵ ^c بیوفیلم	استاگلیوکوکوس اورئوس در مواجه با ۲ mg/ml بیوسورفکتانت
عدم تشکیل	استاگلیوکوکوس ساپروتیتیکوس در مواجه با ۳ mg/ml بیوسورفکتانت	۰/۰۰۵±۰/۰۰۴ ^d بیوفیلم	تشکیل	استاگلیوکوکوس بیوفیلم متوسط	۰/۱۱۱±۰/۰۰۱ ^d	/پدرمیدیس در مواجه با ۳ mg/ml بیوسورفکتانت	۰/۰۰۹±۰/۰۰۱ ^d بیوفیلم	استاگلیوکوکوس اورئوس در مواجه با ۳ mg/ml بیوسورفکتانت

میانگین ها با حروف مشابه، فاقد اختلاف معنی دار در سطح احتمال ۵ درصد هستند.

مشخص است. بررسی های میکروسکوپی نشان داد در مورد دو باکتری استافیلوكوکوس اورئوس و استافیلوكوکوس ساپروفیتیکوس در مواجهه با غلظت های ۱-۳ میلی گرم در میلی لیتر از بیوسورفکتانت، بیوفیلم باقی نمانده بود که نتایج جذب سنجی نیز مؤید این مطلب است.

بررسی تصاویر میکروسکوپی بیوفیلم های باکتری های مختلف در غلظت های مختلف بیوسورفکتانت استخراجی باسیلوس سوبتیلس تصاویر میکروسکوپی (شکل شماره ۱) بیوفیلم باکتری استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس قبل و بعد از مواجهه با بیوسورفکتانت باسیلوس سوبتیلس را با بزرگنمایی ۱۰۰۰ نشان می دهد. مطابق این تصاویر، تشکیل بیوفیلم در هر دو حالت



شکل شماره ۱- تصاویر میکروسکوپی با بزرگنمایی ۱۰۰۰ از بیوفیلم باکتری استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس. a: قبل از مواجهه با بیوسورفکتانت استخراجی باسیلوس سوبتیلس. b: بعد از مواجهه با ۳mg/ml بیوسورفکتانت باسیلوس سوبتیلس

پژوهش ها نیز گزارش شده است [۲۲]. غلظت های ۱-۳ میلی گرم در میلی لیتر از بیوسورفکتانت باسیلوس سوبتیلس منجر به کاهش میزان دانسیته نوری در مورد استافیلوكوکوس اورئوس و ساپروفیتیکوس به کمتر از ۰/۱ شده است که نشان دهنده عدم تشکیل بیوفیلم است (جدول شماره ۱) ولی در مورد استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس تها در غلظت ۳ میلی گرم در میلی لیتر از بیوسورفکتانت، میزان دانسیته نوری به کمتر از ۰/۱ رسیده است و در غلظت های کمتر از بیوسورفکتانت (۱ و ۲ میلی گرم در میلی لیتر)، تشکیل بیوفیلم به میزان متوسط صورت گرفته است (جدول شماره ۱). اثر بیوسورفکتانت ها در جلوگیری از تشکیل بیوفیلم های میکروبی در سایر پژوهش ها نیز گزارش شده است. از جمله بیوسورفکتانت استخراجی از لاکتوباسیلوس کازئی اثر ضعیه بیوفیلمی در برابر گونه های مختلف

بحث

نتایج نشان داد که بیوسورفکتانت استخراجی باسیلوس سوبتیلس دارای خاصیت بیوسورفکتانی حدود ۴۰ درصد بود و منطقه جایگزینی روغن ایجاد شده توسط این نوع بیوسورفکتانت برابر با $1/8 \pm 0/3$ سانتی متر مربع بود. نتایج حاصل از قرائت دانسیته نوری توسط دستگاه الایزا در طول موج ۵۷۰ نانومتر، نشان داد که هر سه باکتری مورد مطالعه (استافیلوكوکوس اورئوس، استافیلوكوکوس اپیدرمیدیس و استافیلوكوکوس ساپروفیتیکوس) توانایی تشکیل بیوفیلم را دارند و مقادیر دانسیته جذب نوری اندازه گیری شده استافیلوكوکوس اورئوس، اپیدرمیدیس و ساپروفیتیکوس به ترتیب ۰/۱۳۸ و ۰/۱۴۶ و ۰/۲۵۴ بود (جدول شماره ۱). توانایی تشکیل بیوفیلم توسط استافیلوكوکوس اورئوس و اپیدرمیدیس در سایر

نتیجه‌گیری

باکتری باسیلوس سوبتیلیس توانایی تشکیل بیوسورفکتانت با قدرت بیوسورفکتانتی ۴۰ درصد را دارد. بیوسورفکتانت تولیدی توسط باکتری باسیلوس سوبتیلیس در غلظت‌های ۱-۳ میلی‌گرم در میلی‌لیتر اثرات ضد بیوفیلمی بر بیوفیلم باکتری‌های استافیلکوکوس اورئوس و استافیلکوکوس ساپروفیتیکوس دارد؛ ولی در مورد استافیلکوکوس اپیدرمیدیس، فقط غلظت ۳ میلی‌گرم در میلی‌لیتر از بیوسورفکتانت، مانع از تشکیل بیوفیلم شد. همچنین این ماده توانایی تخریب و خارج کردن بیوفیلم باکتری‌های استافیلکوکوس اورئوس و ساپروفیتیکوس را دارد.

تشکر و قدردانی

این مقاله نتیجه بخشی از طرح مصوب مرکز تحقیقات میکروبیولوژی مواد غذایی دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی تهران به شماره ۳۹۷۵۹ می‌باشد. بدین‌وسیله از معاونت محترم پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی تهران که حامی مالی این طرح تحقیقاتی می‌باشند، کمال سپاسگزاری و تشکر را داریم. از آزمایشگاه میکروبیولوژی و صنایع غذایی دانشگاه آزاد اسلامی واحد نیشابور نیز جهت فراهم نمودن امکانات انجام این تحقیق، تشکر و قدردانی می‌شود.

استافیلکوکوس اورئوس به میزان ۵۳-۸۶ درصد نشان داده است [۹]. نتایج بررسی اثر تخریبی بیوسورفکتانت استخراجی باسیلوس سوبتیلیس بر بیوفیلم تشکیل شده باکتری‌های گونه استافیلکوکوس نشان داد غلظت‌های مختلف بیوسورفکتانت در میزان خارج شدن بیوفیلم‌های میکروبی تشکیل شده مؤثر است. نوع باکتری تشکیل دهنده بیوفیلم نیز در این خصوص اثرگذار است. مطابق جدول شماره ۲، بیوفیلم باکتری استافیلکوکوس اپیدرمیدیس در تمام غلظت‌های بیوسورفکتانت، مقاومت نشان داد و وجود بیوفیلم این گونه میکروبی به میزان متوسط تعیین شد که در تصاویر میکروسکوپی نیز وجود بیوفیلم این گونه باکتریایی پس از مواجهه با بیوسورفکتانت مشاهده شد (شکل شماره ۱). اما بیوفیلم‌های استافیلکوکوس اورئوس و استافیلکوکوس ساپروفیتیکوس در مجاورت غلظت‌های مختلف بیوسورفکتانت، به طور کامل خارج شدند (جدول شماره ۲). اثر ضد بیوفیلمی بیوسورفکتانت‌های میکروبی در سایر پژوهش‌ها نیز گزارش شده است. از جمله بیوسورفکتانت استخراجی از سیستویاکتر ایندیکوس M6 در غلظت ۵۰۰ میکروگرم در میلی‌لیتر سبب تخریب بیش از ۸۰ درصد از بیوفیلم تشکیل شده توسط سودomonas آکتروژنوزا و استافیلکوکوس اورئوس می‌شود [۱۱]. سان و همکاران نیز در گزارش خود به تخریب حدود ۷۵ درصد از بیوفیلم تشکیل شده توسط اشرشیاکلی در غلظت ۱۲۵ میلی‌گرم در میلی‌لیتر از بیوسورفکتانت اشاره نموده‌اند [۲۳].

References:

- [1] Banat IM, De Rienzo MAD. Microbial biofilms: biosurfactants as antibiofilm agents. *Appl Microbiol Biotechnol* 2014; 98(24): 9915-29.
- [2] Kosaric N. Biosurfactants in industry. *Pure Appl Chem* 1993; 6: 1731-7.
- [3] Sena HH, Sanches MA, Rocha DF, Segundo Filho WO, de Souza ÉS, de Souza JV. Production of biosurfactants by soil fungi isolated from the Amazon forest. *Int J Microbiol* 2018; 2018.
- [4] Martins P C, Martins V G. Biosurfactant production from industrial wastes with potential remove of insoluble paint. *Int Biodeterior Biodegrad* 2018; 127: 10-16.
- [5] Tiwary M, Dubey A CK. Characterization of Biosurfactant Produced by a Novel Strain of *Pseudomonas aeruginosa*, Isolate ADMT1. *J Surfact Deterg* 2018; 21: 113-25.
- [6] Santos APP, Silva MDS, Costa EVL, Rufino R D, Santos VA, Ramos CS, Sarubbo LA, Porto ALF. Production and characterization of a biosurfactant produced by *Streptomyces* sp. DPUA 1559 isolated from lichens of the Amazon region. *Braz J Med Biol Res* 2018; 51(2): 1-10.
- [7] de Freitas Ferreira J, Alan Vieira E, Nitschke M. The antibacterial activity of rhamnolipid biosurfactant is pH dependent. *Food Res Int* 2018; <https://doi.org/10.1016/j.foodres.2018.09.005>.
- [8] Santos VL, Nardi Drummond RM, Dias-Souza MV. Biosurfactants as Antimicrobial and Antibiofilm Agents. *Curr Dev Biotechnol Bioeng* 2017; <http://dx.doi.org/10.1016/B978-0-444-63660-7.00015-2>.
- [9] Merghni A, Dalle I, Noumi E, Kadmi Y, Hentati H, Tobji S, Mastouri M. Antioxidant and antiproliferative potential of biosurfactants isolated from *Lactobacillus casei* and their anti-biofilm effect in oral *Staphylococcus aureus* strains. *Microb Pathog* 2017; 104: 84-9.
- [10] Abdalsadiq N, Hassan Z, Lani M. Antimicrobial, antiadhesion and anti-biofilm activity of biosurfactants isolated from *lactobacillus* spp. *Life Sci Inf Publ* 2018; 4(4): 280-92.
- [11] Karlapudi A P, Venkateswarlu T C, Srirama K, Kota R K, Mikkili I, Kodali VP. Evaluation of anti-cancer, anti-microbial and anti-biofilm potential of biosurfactant extracted from an *Acinetobacter* M6 strain. *J King Saud Univ Sci* 2018.

- [12] Yan X, Gu S, Cui X, Shi Y, Wen S, Chen H, Ge J. Antimicrobial, anti-adhesive and anti-biofilm potential of biosurfactants isolated from *Pediococcus acidilactici* and *Lactobacillus plantarum* against *Staphylococcus aureus* CMCC26003. *Microb Pathog* 2019; 127: 12-20.
- [13] Suresh Chander, CR, Lohitnath T, Mukesh Kumar DJ., Kalaichelvan, P. T. Production and characterization of biosurfactant from *bacillus subtilis* MTCC441 and its evaluation to use as bioemulsifier for food bio – preservative. *Adv Appl Sci Res* 2012; 3(3): 1827-31.
- [14] Mohammadi N, Mirhosseini M, Shirzad M, Dehghan Hamdan A, Yazdani N. Synthesizing Zno Nanoparticles by High-Energy Milling and Investigating Their Antimicrobial Effect. *J Shahid Sadoughi Uni Med Sci* 2015; 23(4): 2070-82. [in Persian]
- [15] Moradian Eivari A K, Salehi M, Malek Jafarian M. Antimicrobial activity of *Rosmarinus officinalis* on vancomycin-resistant *Staphylococcus aureus* isolated from Imam Reza hospital patients of Mashhad. *J Neyshabur Uni Med Sci* 2015; 3(3): 39-45. [in Persian]
- [16] Sriram MI, Kalishwaralal K, Deepak V, Gracerosepat R, Srisakthi K, Gurunathan S. Biofilm inhibition and antimicrobial action of lipopeptide biosurfactant produced by heavy metal tolerant strain *Bacillus cereus* NK1. *Colloids Surf B. Biointerfaces* 2011; 85(2): 174-81.
- [17] Rodrigues LR, Teixeira JA, Mei HC. Physicochemical and functional characterization of a biosurfactant produced by *Lactococcus lactis* 53. *Colloids Surf B* 2006; 49: 78-85.
- [18] Bodour AA, Miller RM. Biosurfactant types, screening, methods, and applications. In: Bitton, G. (Ed.). Encyclopedia of Environmental Microbiology, first ed. John Wiley and Sons, Inc., Hoboken, NJ; 2004. p. 750–70.
- [19] Noumi E, Snoussi M, Merghni A, Nazzaro F, Quind G, Akdamar G, Mastouri M, Abdulbasset Al-Sieni A, Ceylan O. Phytochemical composition, anti-biofilm and anti-quorum sensing potential of fruit, stem and leaves of *Salvadora persica* L. methanolic extracts. *Microb Pathog* 2017; 109: 169-76.
- [20] Todorov S D, de Paula O A L, Camargo A C, Lopes D A, Nero L A. Combined effect of bacteriocin produced by *Lactobacillus plantarum* ST8SH and vancomycin, propolis or EDTA for controlling biofilm development by *Listeria monocytogenes*. *Rev Argent Microbiol* 2018; 50(1): 48-55.
- [21] Mohammadi Bazargani M, Rohloff J. Antibiofilm activity of essential oils and plant extracts against *Staphylococcus aureus* and *Escherichia coli* biofilms. *Food Control* 2016; 61: 156-64.
- [22] Izano EA, Amarante M A, Kher WB, Kaplan J B. Differential Roles of Poly-N-Acetylglucosamine Surface Polysaccharide and Extracellular DNA in *Staphylococcus aureus* and *Staphylococcus epidermidis* Biofilms. *Appl Environ Microbiol* 2008; 74(2): 470-6.
- [23] Sun W, Wang Y, Zhang W, Ying H, Wang P. Novel surfactant peptide for removal of biofilms. *Colloids Surf B* 2018; 172: 180–6.