

بررسی اثرات بازدارندگی عصاره‌ی جلبک *Chlorella vulgaris* روی باکتری *Bacillus subtilis* در محیط کشت آزمایشگاهی

رضا صفری^۱، بهروز ابطحی^۲، پروانه طیبی^{۳*}

^۱ پژوهشکده اکولوژی دریای خزر، ساری، ایران

^۲ گروه زیست‌شناسی دریا، دانشکده علوم زیستی، دانشگاه شهید بهشتی، تهران، ایران

^۳ دانشجوی کارشناسی ارشد زیست‌شناسی دریا، دانشکده‌ی منابع طبیعی و علوم دریایی دانشگاه تربیت مدرس، تهران، ایران

تاریخ دریافت: ۱۳۹۰/۱/۲۰ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۰/۴/۲۷

چکیده

جلبک‌ها منابع غنی از متابولیت‌های فعال طبیعی می‌باشند که می‌توانند در صنعت داروسازی استفاده شوند. در این بررسی، جلبک تک سلولی کلرلا ولگاریس جهت مطالعه انتخاب گردید. پس از تهیه و کشت استوک جلبک، عصاره‌ی الکلی و استونی آن تهیه و اثرات ضد باکتریایی این جلبک و حداقل غلظت بازدارندگی از رشد میکروب با استفاده از روش رقت لوله‌ای و انتشار در دیسک، علیه باکتری باسیلوس سوبتیلیس مشخص گردید. نتایج به دست آمده، نشان داد که جلبک کلرلا دارای خواص مهارکنندگی علیه باکتری *Bacillus subtilis* می‌باشد. تاثیر ممانعت‌کنندگی عصاره‌های مختلف در آزمایش‌های میکروبی متفاوت بوده و بیش‌ترین خواص ضد میکروبی در عصاره‌ی استونی دیده شد. عصاره‌ی استنی جلبک کلرلا ولگاریس توانست در غلظت $3 \mu\text{g/ml}$ رشد باکتری باسیلوس سوبتیلیس را کاهش دهد.

واژه‌های کلیدی: محیط کشت آزمایشگاهی، باسیلوس سوبتیلیس، کلرلا ولگاریس، اثر مهارکنندگی.

با توجه به نقش مهم جلبک‌ها در کنترل باکتری‌های بیماریزا، تحقیقات وسیعی بر روی گونه‌های مختلفی از آن‌ها انجام شده است. این تحقیق با هدف شناخت خواص مهار کننده‌ی عصاره‌ی جلبک *Chlorella vulgaris* علیه باکتری *Bacillus subtilis* سویه PTCC1156 انجام شد.

بیش از دو هزار سال است که از جلبک‌ها در مصارف غذایی و دارویی استفاده می‌شود. کاربرد آن‌ها در پزشکی سنتی انگیزه‌ای برای محققان به وجود آورده تا مطالعات گسترده‌ای را در مورد خواص آن‌ها آغاز کنند. در این راستا، مواد مختلفی مثل اسیدهای امینه، تریپتوئیدها، فلورانتین‌ها، آلکان‌ها، کتون‌های هالوژنه، ترکیبات استروئیدی، پلی سولفیدهای حلقوی، اسیدهای چرب، فنل‌ها و غیره از جلبک‌ها به دست آمده است که برخی از آن‌ها تاثیر ضد باکتریایی دارند. به عنوان مثال می‌توان از آنتی بیوتیک Chlorellin نام برد که از جلبک کلرلا استخراج می‌شود (۱۵).

۲- مواد و روش‌ها

۱-۲- میکروارگانیزم‌ها

جلبک *Chlorella vulgaris* از پژوهشکده‌ی اکولوژی دریای خزر تهیه و نسبت به کشت آن اقدام گردید. جلبک در محیط (TMRL) (Tang Kang Marine Research Lab) که ترکیبی از املاح معدنی و ازت به عنوان منبع نیتروژن می‌باشد در شرایط دمایی ۲۷±۲ درجه‌ی سانتیگراد و ۳۰۰۰ لوکس روشنائی (با تناوب ۱۴ ساعت روشنائی و ۱۰ ساعت تاریکی در طول زمان)، کشت داده شد و هوادهی به طور منظم انجام گردید. پس از ۱۵ روز، جلبک‌ها برداشت شدند. pH محیط کشت ۷/۸ تا ۷/۲ بود.

آمپول‌های لیوفیلیزه باکتری *Bacillus subtilis* سویه PTCC1156 در شرایط آسپتیک باز و به محیط (TSB) Tryptic Soya broth انتقال و به مدت ۱۸ ساعت در ۳۵°C انکوبه شد. جهت بررسی اثرات ضد میکروبی هر بار کشت تازه ۲۴ ساعته تهیه گردید. با استفاده از پیت استریل به مقدار لازم از محیط کشت تازه‌ی ۲۴ ساعته به لوله‌های حاوی محیط کشت TSB انتقال داده و سپس کدورت سوسپانسیون میکروبی تهیه شده با استفاده از محلول ۰/۵ استاندارد مک فارلند برابر با حدود ۱/۵×۱۰^۸ CFU/ml تنظیم گردید.

۲-۲- عصاره‌گیری

جلبک‌ها پس از برداشت، توسط سانتریفوژ (KOKUSAN (H-103NR)) در دور ۳۴۲۷ g و به مدت ۵ دقیقه سانتریفوژ شدند. سپس به نسبت ۵ گرم در ۱۰۰ میلی لیتر حلال اتانول و استن (Merck) حل شده و در دستگاه سوکسله (Soxhlet extraction apparatus) به مدت ۱-۲ ساعت قرار داده شدند. تغلیظ عصاره‌ها با استفاده از دستگاه تبخیر کننده چرخان در خلا (Buchí 464 ، Rotary evaporator) و در دمایی حدود ۵۰ درجه‌ی سانتی‌گراد انجام شد (۱۰). سپس رقت‌های ۰/۳، ۰/۶، ۰/۹، ۱/۵، ۳، ۶، ۹ و ۱۲ جهت ارزیابی

کلرلا ولگاریس یکی از مشهورترین ریز جلبک‌هاست. این جلبک میکروسکوپی با قطر ۲ تا ۱۰ میکرون ساکن در آب‌های شیرین می‌باشد. کلرلا مشابه گیاهان از فعال‌ترین موجودات فتوسنتز کننده و دارای کلروفیل با تراکم بالاست. بخشی از خواص درمانی کلرلا در بدن مربوط به مقدار زیاد کلروفیل و ساختمان دیواره‌ی سلولی، علی‌الخصوص مواد متشکله این دیواره‌ی سلولی است. این جلبک، سلامتی و قدرت دفاعی پوست بدن را بهبود می‌بخشد. از عصاره‌ی کلرلا در تهیه‌ی لوازم آرایشی، بهداشتی و با توجه به پلی ساکاریدهای موجود در آن در داروسازی استفاده می‌گردد.

باسیلوس سوبتی لیس، باکتری گرم مثبت، میله‌ای شکل، هوازی و اسپوردار است (۱). این باکتری کم‌تر باعث بیماری در انسان می‌شود ولی می‌تواند غذا را آلوده کند. باسیلوس زنجیره‌ای طنابی شکل، چسبنده و محکم از پلی ساکارید تشکیل می‌دهد که در فساد خمیر نان نقش دارد. این باکتری در نقاط مختلف جهان به عنوان عامل مسمومیت غذایی گزارش شده است. اسپور باکتری معمولاً در حبوبات، سبوس گندم، برنج، شیر، گوشت پخته، سوسیس، سوپ، سبزیجات، مرغ و سایر مواد غذایی وجود دارد. مسمومیت غذایی ناشی از باسیلوس ناگهانی اتفاق می‌افتد و از نشانه‌های آن حالت تهوع اسهال و استفراغ می‌باشد که ۱۰ دقیقه تا ۴ ساعت بعد از مواجه شدن با باکتری بروز می‌کند (۳). علت انتخاب باسیلوس سوبتی لیس به واسطه‌ی مقاومت بسیار بالای آن در محیط‌های مختلف و بیماریزای فرصت طلب بودن آن می‌باشد. از طرفی مطالعات، نشان داده که کلرلا ولگاریس بر اکثر باکتری‌های بیماریزا تاثیر

اثرات ضد میکروبی در نظر گرفته شدند.

۳-۲- آزمایش‌های باکتری شناسی

ارزیابی اثرات مهارکننده جلبک در دو محیط Agar و Broth انجام شد.

۳-۲-۱- روش انتشار دیسک^۱: جهت تهیه‌ی دیسک‌های مورد آزمایش، هر دیسک با ۲۰ µL از عصاره‌های تهیه شده با غلظت‌های تعیین شده از هر جلبک، اشباع گردید. در هر سری آزمایش یک دیسک حاوی ۲۰ µl حلال اتانول و استون به عنوان کنترل منفی و برای کنترل مثبت دیسک‌های حاوی تتراسایکلین (۳۰) µg/mL، نیتروفورانتوین (۳۰۰ µg/mL) و پنی‌سیلین (۱۰ µg/mL) به عنوان آنتی بیوتیک‌های استاندارد به کار برده شدند. دیسک‌های حاوی مقدار مشخص و استاندارد آنتی بیوتیک روی محیط کشت TSA که باکتری مورد نظر روی آن کشت شده بود قرار داده شد. این عمل، باعث نفوذ آنتی بیوتیک در آگار می‌شود. هر چه باکتری نسبت به آنتی بیوتیک حساس تر باشد و غلظت‌های کم تر آنتی بیوتیک قابلیت ممانعت از رشد باکتری را داشته باشد، قطره‌ها عدم رشد بیش تر می‌شود. پلیت‌ها را در دمای ۳۵ درجه‌ی سانتیگراد به مدت ۱۶-۱۸ قرار داده و پس از آن با استفاده از خط‌کش دقیق، قطر‌ها را عدم رشد بر حسب میلی متر اندازه گیری شد (۱۱).

۳-۲-۲- روش رقت لوله‌ای^۲: با استفاده از روش رقت لوله‌ای، حداقل غلظت مهارکنندگی رشد (MIC) به دست آمد. برای تعیین MIC، برای هر عصاره از یک سری ۱۰ تایی از لوله‌های آزمایش استفاده شد. لوله‌ها با رقت‌های متفاوتی از عصاره‌ی جلبک به همراه ۱ ml از سوسپانسیون میکروبی در محیط کشت TSB آماده شد و یک لوله‌ی حاوی ۹ ml محیط کشت به علاوه ۱ ml از سوسپانسیون باکتری به عنوان کنترل تهیه شد. لوله‌های آزمایش به مدت ۲۴ ساعت در ۳۵ درجه‌ی سانتیگراد قرار داده شد. پس از طی زمان انکوباسیون لوله‌ها، مراحل مختلف رشد باکتری با اضافه نمودن مقدار مشخصی از عصاره‌ی جلبک به محیط کشت (TSB)، از طریق دستگاه اسپکتروفتومتری UV/visible در طول موج ۶۰۰ نانومتر مورد

مطالعه قرار گرفت. میزان رشد باکتری در فواصل زمانی ۴ ساعت در سه تکرار بررسی شد (۴، ۱۳ و ۱۴).

۳-۲-۴- آنالیز آماری:

نتایج کمی حاصل از دو روش سنجش اثر عصاره‌ها به طور جداگانه (برای هر روش) با استفاده از نرم افزار SPSS 13 و تست آنالیز واریانس یک طرفه مورد مقایسه قرار گرفته و در نهایت با استفاده از آزمون LSD، معنی دار بودن داده‌ها در درون گره‌ها مورد ارزیابی قرار گرفت.

۳- نتایج و بحث

نتایج، نشان داد که عصاره‌ی اتانولی جلبک کلرلا ولگاریس در غلظت ۱۲ µg/ml باعث کاهش معنی دار رشد باسیلوس سوبتی لیس می‌گردد (P<0.01). رشد باکتری در غلظت‌های کم تر از ۱۲ µg/ml عصاره‌ی اتانولی کلرلا، در مقایسه با کنترل، تغییر محسوسی از خود نشان نداده است (جدول و شکل ۱).

مطابق جدول و شکل ۲، عصاره‌ی استنی جلبک کلرلا ولگاریس نیز توانست در غلظت ۳ µg/ml رشد باکتری باسیلوس سوبتیلیس را کاهش دهد (P<0.01).

عصاره‌ی استونی کلرلا ولگاریس با غلظت ۳ µg/ml دارای قطر‌ها عدم رشدی برابر با ۱۴/۲±۰/۷۵ mm علیه باکتری باسیلوس سوبتی لیس بود. در ضمن، عصاره‌ی اتانولی آن هم با غلظت ۱۲ µg/ml و هاله عدم رشد ۱۰/۵۶±۰/۹۲ mm علیه رشد این باکتری فعال بود.

مرگ و میر ناشی از عوامل میکروبی و افزایش مقاومت باکتری‌ها به آنتی بیوتیک‌ها، بشر را بر آن داشته تا به فکر راه‌های مقابله با این میکروارگانیسم‌ها برآید. یکی از این راه‌ها، مواد استخراج شده از گیاهان و جلبک‌هاست که به عنوان ترکیبات ضد میکروبی و جایگزین داروهای سنتتیک مطرح می‌باشند.

Lai و همکاران (۲۰۰۴) آزمایشی روی گونه‌ای از کلرلا به نام *Chlorella pyrenoidosa* انجام داده، متوجه شدند که عصاره‌ی اتانولی این جلبک از رشد باکتری *Bacillus subtilis* و *Bacillus cereus* ممانعت می‌کند. Minimum inhibitory concentration (MIC) عصاره‌ی اتانولی این جلبک برای *Bacillus subtilis*، ۳۹/۱ میکروگرم ماده‌ی خشک بود.

1- Disk Diffushon Method

2- Micro Dilution Method

جدول ۱- میانگین و انحراف معیار جذب نوری سوسپانسیون باسیلوس سوبیتی لیس در حضور غلظت‌های مختلف عصاره‌ی اتانولی جلبک کلرلا در طی ۲۴ ساعت

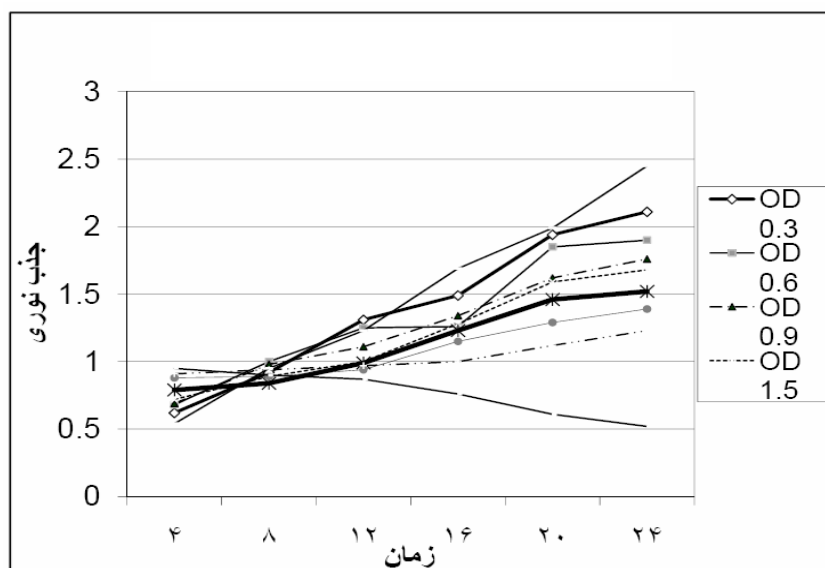
زمان (ساعت)	غلظت (µg/ mL)								شاهد Δ
	۰/۳	۰/۶	۰/۹	۱/۵	۳	۶	۹	*۱۲	
۴	۰/۶۰±۰/۰۱	۰/۶۶±۰/۰۱	۰/۶۷±۰/۰۱	۰/۷۱±۰/۰۱	۰/۷۵±۰/۰۴	۰/۸۶±۰/۰۱	۰/۹۱±۰/۰۰	۰/۹۴±۰/۰۰	۰/۵۳±۰/۰۱
۸	۰/۹۱±۰/۰۰	۱/۰۱±۱/۰۱	۰/۹۶±۰/۰۱	۰/۸۸±۰/۰۱	۰/۸۲±۰/۰۱	۰/۸۹±۰/۰۰	۰/۹۶±۰/۰۲	۰/۹۰±۰/۰۰	۰/۹۲±۰/۰۲
۱۲	۱/۲۹±۰/۰۲	۱/۲۳±۰/۰۲	۱/۱۰±۰/۰۰	۱/۰۵±۰/۰۴	۰/۹۷±۰/۰۲	۰/۹۷±۰/۰۲	۱/۰۲±۰/۰۵	۰/۸۶±۰/۰۱	۱/۲۱±۰/۰۱
۱۶	۱/۴۶±۰/۰۳	۱/۲۴±۰/۰۲	۱/۳۱±۰/۰۲	۱/۲۴±۰/۰۳	۱/۲۱±۰/۰۱	۱/۱۶±۰/۰۲	۱/۰۶±۰/۰۵	۰/۷۳±۰/۰۲	۱/۲۵±۰/۰۲
۲۰	۱/۹۴±۰/۰۳	۱/۸۰±۰/۰۳	۱/۵۹±۰/۰۲	۱/۴۹±۰/۰۹	۱/۴۰±۰/۰۴	۱/۲۹±۰/۰۱	۱/۱۴±۰/۰۵	۰/۶۱±۰/۰۱	۱/۹۷±۰/۰۱
۲۴	۲/۱۰±۰/۰۰	۱/۸۳±۰/۰۵	۱/۷۰±۰/۰۴	۱/۷۰±۰/۰۸	۱/۴۹±۰/۰۲	۱/۳۹±۰/۰۱	۱/۲۵±۰/۰۵	۰/۵۲±۰	۲/۳۸±۰/۰۷

Δ محیط کشت TSB + سوسپانسیون میکروبی (داده‌های ستونی که با * مشخص شده اند با بقیه‌ی داده‌ها در ستون‌های دیگر اختلاف آماری دارند (P<0.01)).

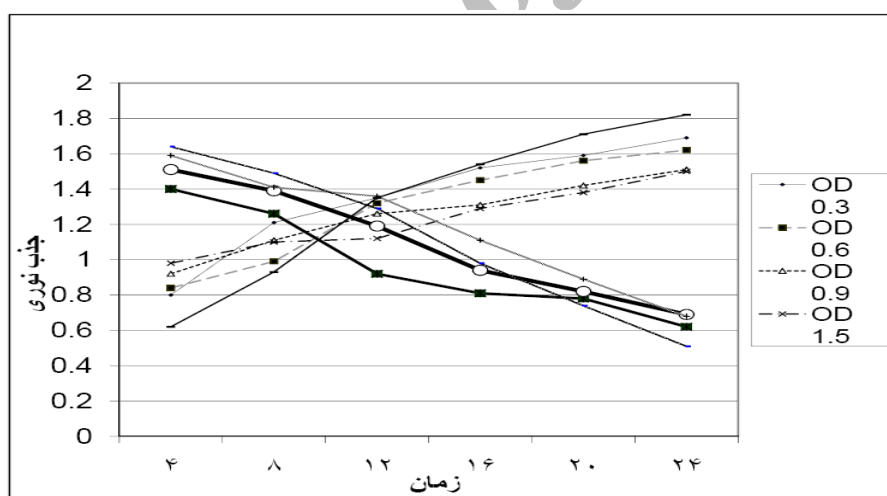
جدول ۲- میانگین و انحراف معیار جذب نوری سوسپانسیون باسیلوس سوبیتی لیس در حضور غلظت‌های مختلف عصاره‌ی استونی جلبک کلرلا در طی ۲۴ ساعت

زمان (ساعت)	غلظت (µg/ mL)								شاهد Δ
	۰/۳	۰/۶	۰/۹	۱/۵	۳	۶	۹	*۱۲	
۴	۰/۷۸±۰/۰۱	۰/۸۲±۰/۰۱	۰/۹۲±۰/۰۱	۰/۹۷±۰/۰۱	۱/۴۱±۰/۰۳	۱/۴۹±۰/۰۱	۱/۵۶±۰/۰۳	۱/۶۲±۰/۰۱	۰/۶۰±۰/۰۱
۸	۱/۲۰±۰/۰۰	۱/۰۰±۰/۰۱	۱/۱۱±۰/۰۱	۱/۱±۰/۰۱	۱/۲۶±۰/۰۰	۱/۳۷±۰/۰۱	۱/۴۰±۰/۰۰	۱/۴۴±۰/۰۴	۰/۹۴±۰/۰۱
۱۲	۱/۳۵±۰/۰۳	۱/۲۹±۰/۰۲	۱/۲۲±۰/۰۳	۱/۱۳±۰/۰۳	۰/۹۲±۰/۰۱	۱/۱۸±۰/۰۱	۱/۳۴±۰/۰۲	۱/۲۳±۰/۰۵	۱/۳۲±۰/۰۲
۱۶	۱/۵۰±۰/۰۱	۱/۴۱±۰/۰۳	۱/۲۸±۰/۰۲	۱/۲۶±۰/۰۲	۰/۸۵±۰/۰۳	۰/۹۲±۰/۰۱	۱/۱۰±۰/۰۰	۰/۹۴±۰/۰۳	۱/۴۹±۰/۰۴
۲۰	۱/۵۹±۰/۰۲	۱/۵۳±۰/۰۲	۱/۴۱±۰/۰۳	۱/۳۹±۰/۰۱	۰/۷۸±۰/۰۰	۰/۸۵±۰/۰۲	۰/۸۷±۰/۰۲	۰/۷۲±۰/۰۱	۱/۶۴±۰/۰۶
۲۴	۱/۶۹±۰/۰۲	۱/۶۲±۰/۰۲	۱/۴۹±۰/۰۱	۱/۵۰±۰/۰۲	۰/۵۹±۰/۰۲	۰/۶۴±۰/۰۴	۰/۶۸±۰/۰۳	۰/۵±۰/۰۰	۱/۷۹±۰/۰۲

Δ محیط کشت TSB + سوسپانسیون میکروبی (داده‌های ستون‌هایی که با * مشخص شده اند با بقیه‌ی داده‌ها در ستون‌های دیگر اختلاف آماری دارند (P<0.01)).



شکل ۱ - نمودار رشد باکتری باسیلوس سوبتیلیس تحت تاثیر غلظت‌های مختلف عصاره‌ی اتانولی جلبک کلرلا در طی ۲۴ ساعت بررسی



شکل ۲ - نمودار رشد باکتری باسیلوس سوبتیلیس تحت تاثیر غلظت‌های مختلف عصاره‌ی استنی جلبک کلرلا در طی ۲۴ ساعت بررسی

تأثیر نوع حلال در عصاره گیری جلبک روی میزان خواص ضد میکروبی گیاه در تحقیق Rania و همکاران (۲۰۰۸) نیز به خوبی مشهود است. آن‌ها ۳ گونه سیانوباکتری *Anabaena quadricauda* را با ۴ حلال متانول، دی اتیل اتر، استون و اتانول عصاره گیری کردند. عصاره‌ی جلبک‌ها علیه باکتری *Bacillus subtilis* فعال بود. عصاره‌های مختلف کلرلا به ترتیب هاله‌های عدم رشدی معادل ۱۵، ۲۵، ۲۵ و ۲۰ میلی متر و عصاره‌های سندسموس هاله‌های عدم رشد معادل ۳۰، ۴۰، ۲۵ و ۲۰ میلی متر تشکیل دادند. مشاهده می شود که عصاره‌ی استونی تأثیر قوی تری نسبت به عصاره‌ی اتانولی دارد. در تحقیق حاضر نیز حلال‌های استونی و اتانولی موجب تفاوت در خواص ضد میکروبی جلبک شده‌اند. شاید علت آن طبیعت قطبی ترکیبات ضد میکروبی جلبک و خاصیت قطبی تر استون نسبت به اتانول باشد.

دیگر محققین نیز به حساسیت‌های متفاوت گونه‌های باکتریایی و قارچی علیه ماده‌ی ضد میکروبی اشاره کرده‌اند. احتمالاً تفاوت حساسیت میکروارگانیسم‌های گوناگون به مواد ضد میکروبی به علت ساختار متفاوت میکروارگانیسم‌ها می‌باشد. باکتری *Bacillus subtilis* از باکتری‌های گرم مثبت می‌باشند که برخلاف باکتری‌های گرم منفی دیواره‌ی سلولی چند لایه ندارند که این خود می تواند سبب شود که ترکیبات فعال به آسانی در آن نفوذ کنند. باکتری‌های گرم منفی به علت وجود لایه‌ی چربی در لایه‌ی بیرونی نفوذناپذیرتر هستند (Ordog و همکاران، ۲۰۰۴).

در تحقیقی که Yolanda (۲۰۰۴) انجام دادند خواص مهارکنندگی رشد ۱۰ گونه از جلبک‌های سبز و ۹ گونه جلبک قرمز علیه باکتری‌های گرم مثبت و گرم منفی بررسی و مشاهده شد که اکثر گونه‌ها علیه باکتری‌های گرم مثبت فعالند. برای مثال در تحقیق Rania (۲۰۰۸) عصاره‌ی اتیل استاتی جلبک *Trichodesmium erythraeum* علیه باکتری *B subtilis* . هاله عدم رشد مساوی با ۱۱ mm تشکیل داد، در صورتی که نسبت به باکتری *E. coli* که یک باکتری گرم منفی می‌باشد، غیرفعال بود.

در تحقیق حاضر، خواص ممانعت کنندگی از رشد *Chlorella vulgaris* بر *Bacillus subtilis* مورد بررسی قرار گرفته، برای انجام این کار از دو روش انتشار دیسک و رقت لوله‌ای استفاده شد. نتایج، نشان داد که *Chlorella vulgaris* همانند *Chlorella pyrenoidosa* دارای خواص مذکور می‌باشد. MIC برای عصاره‌ی اتانولی کلرلا ولگاریس، ۱۲ µg به دست آمد که نشان می دهد کلرلا ولگاریس دارای خواص مهار کنندگی رشد قوی تری نسبت به کلرلا پیرنویدوزا علیه باکتری باسیلوس سوبتیلیس می باشد. هم چنین طبق نتایج، عصاره‌ی استونی کلرلا ولگاریس دارای خواص ضد باکتری قوی تری نسبت به عصاره‌ی اتانولی است. این نتیجه، مربوط به کلرلا ولگاریس است که ممکن است در مورد کلرلا پیرنویدوزا هم صدق کند.

Katircioglu و همکاران (۲۰۰۶)، تأثیر ضدباکتریایی عصاره‌ی اتانولی جلبک *Chroococcus sp.* را علیه *Bacillus subtilis* ATCC 6633 بررسی کردند. کم ترین غلظت مهارکننده رشد ۰/۱۴ mg/ml به دست آمد. در همین تحقیق، تأثیر مهارکنندگی رشد جلبک *Synechocystis aquatilis* روی باکتری *Bacillus subtilis* بررسی شد و MIC این جلبک ۰/۱۷ mg/ml به دست آمد. در مقایسه با تأثیر کلرلا ولگاریس روی باکتری باسیلوس سوبتیلیس در تحقیق حاضر به خاصیت آنتی باکتریایی قوی تر این جلبک پی می بریم.

Venkatesan و همکاران (۲۰۰۷) در تحقیقاتی که روی خواص ضد باکتری *Rhizosolenia alata* انجام دادند از حلال‌های استن، کلروفرم، کلروفرم: متانول (۱:۱)، متانول: آب مقطر (۱:۴) و آب مقطر، در عصاره‌گیری استفاده کردند. نتایج، نشان داد که همه حلال‌های آلی مورد استفاده علیه پاتوژن‌ها از خود فعالیت نشان می‌دهند. اما بیش ترین فعالیت در عصاره‌ی کلروفرمی علیه *Proteus vulgaris* و کم ترین آن در عصاره‌ی کلروفرم: متانول علیه *Staphylococcus aureus* مشاهده شد و فعالیتی در عصاره‌ی آب مقطر دیده نشد.

Febles و همکاران (۱۹۹۴) نیز در مطالعات خود روی تأثیر ضد باکتریایی جلبک‌های موجود در سواحل جزایر فناری، از ۳ حلال متفاوت n-هگزان، اتیل استات و متانول برای عصاره‌گیری استفاده کردند و مشاهده کردند که عصاره‌ی متانول بیش ترین فعالیت ضد میکروبی را از خود نشان می‌دهد.

8-Noaman, N.H., Fattah, A., Khaleafa, M and Zaky, S.H., 2004. Factors affecting antimicrobial activity of *Synechococcus leopoliensis*, *Microbiological Research*, V.159: 395-402.

9-Ordog, V., Stirk, R., Lenobel, M., Bancirova, M., Strand, J., Vanstanden, W., 2004. Screening microalgae for some potentially useful agricultural and pharmaceutical secondary metabolites, *J. Applied phycol.*, Vol.16 309-314.

10-Premila, J., Ravirajar, N. S. and Sridhar, K. R. 1997. Antimicrobial activity of some marine Algae of southwest of India, *Indian of Marine Sciences*, Vol.26(2):201-205.

11-Qstensvik, Q., Skulberg, O. M., Underdal, B and Hormazabal., 1997. Antibacterial properties of extracts from selected planktonic freshwater cyanobacteria –acomparative study of bacterial bioassays, *Applied Microbiology*, Vol. 84 (12): 1117-1124.

12-Rania M., Abedinhala A and Taha M., 2008. Antibacterial and Antifungal Activity of Cyanobacteria and Green Microalgae, *Global Journal of Biotechnology and Biochemistry*, Vol.3(1):22-31.

13-Rohde, J., Kessler, M., Amtsberg, C. and Amtsberg, G., 2004. Comparison of methods for antimicrobial susceptibilty testing and MIC values for pleuromitilin drugs for *brachyspira hodysentariae* isolated in Germany, *Veterinary Microbiology*, Vol. 102 (1-2): 25-32.

14-Smith, RP., Baltch, AL., Michelsen, PB., Ritz, WJ and Alteri, R., 2003. Use of the microbial growth curve in postantibiotic effect studies of *Legionella pneumophila*, *Antimicrobial Agents and Chemotherapy*, Vol.47(3):1081-1087.

15-Taskin, E., Ozturk, E and Kurt, O., 2007. Antibacterial activities of some Marine algae from the Aegean Sea (Turkey), *African Journal of Biotechnology*, Vol. 6 (24): 2746-2751.

16-Venkatesan, R., Karthikayen, R., Priyanayagi, R., Ssikala, v and Balasubramanian, T., 2007: Antibacterial Activity of the Marine Diatom, *Journal of Microbiology*, Vol. 2 (1): 98-100.

17-Yolanda, F., Pelegrin J and Juan luis M., 2004. Antibacterial activity in marine algae from the coast of Yucatan, Mexico, *Botanica marina*, Vol.(47):140-146.

باکتری باسیلوس سوبتیلیس نسبت به آنتی‌بیوتیک نیتروفوراتوین حساسیت بیش‌تری از خود نشان داد. بعد از نیتروفوراتوین عصاره‌های استونی و اتانولی کلرلا بیش‌ترین هاله عدم رشد را تشکیل دادند. این تاثیر مهارکنندگی را در هر دو عصاره‌ی استونی و اتانولی کلرلا می‌بینیم با این تفاوت که عصاره‌ی استونی، خواص مهارکنندگی قوی‌تری از خود نشان داد.

۴- نتیجه گیری

جلبک کلرلا دارای خواص مهارکنندگی رشد خوبی علیه باکتری *Bacillus subtilis* بوده و استفاده از حلال استونی در عصاره‌گیری سبب افزایش اثر مهارکنندگی و کاهش MIC در جلبک مربوطه می‌شود.

۵- منابع

۱- ادیب فر پ.، ۱۳۷۵: میکروپ شناسی پزشکی، انتشارات نشریران، چاپ چهارم، قم: ص. ۸۰۲.

۲- صفری ر، ۱۳۸۳: تاثیر کلرلا و لگاریس بر برخی از باکتری‌های بیماریزا و مولد مسمومیت غذایی. پژوهشکده اکولوژی دریای خزر.

3-Apetroaie-Constantin, C., Mikkola, R., Andersson, M.A., Teplova, V., Suominen, I., Johansson, M. 2009. Bacillus subtilis and B. mojavensis strains; Connected to food poisoning produce the heat stable toxin amyloisin, *Applied Microbiology*, Vol.106(6):1976-1985.

4-Cornu, M., Delignett, P., Muller, ML and Flandrois, J.P., 1999. Characterization of unexpected growth of *Escherichia coli* 0157:H7 by modeling, *Applied and Environmental Microbiology*, Vol.65(12):5322-5327.

5- Febles, C. I., Arias, A., Hardisson, A., Sierra López, A and Gil-Rodríguez, M. C., 1994. Antimicrobial activity of extracts from some Canary species of *Phaeophyta* and *Chlorophyta*, *Phytotherapy Research*, Vol. 9 (5): 385-387.

6-Katircioglu H., Beyatii Y., Aslim B., Yuksekdag Z and Atici T., 2006. Screening for Antimicrobial Agent production of some Microalgae in Fresh water, *The International Journal of Microbiology*, Vol.2(2).

7- Lai Shan, Y., Yao Chu, C., Chun Wei, T and Ping Lin, L., 2004. Antibacterial Activity of *Chlorella Pyrenoidosa* Extracts, *Journal of Applied Phycology*, Vol.42(3):224-230.