

بررسی اثر ضد میکروبی کفیر بر سودوموناس آئروژینوزا

* گلنار رحیم زاده: دانشجوی کارشناسی ارشد میکروبیولوژی، دانشگاه علوم زیست گروه میکروبیولوژی، تهران، ایران
(نویسنده مسئول). Email: rahimzadehgolnar@yahoo.com

دکتر محمدعلی بهار: دانشیار گروه ایمونولوژی، دانشگاه علوم پزشکی تهران، ایران.

دکتر نور امیرمظفری: دانشیار گروه میکروبیولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد تهران شمال، تهران، ایران.

دکتر میترا صالحی: استادیار گروه میکروبیولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد تهران شمال، دانشکده علوم زیست گروه میکروبیولوژی، تهران، ایران.

* این مقاله قسمتی از پایان نامه گلنار رحیم زاده برای دریافت درجه کارشناسی ارشد میکروبیولوژی است.

تاریخ پذیرش: ۸۹/۱۱/۱۱

تاریخ دریافت: ۸۹/۸/۵

چکیده

زمینه و هدف: کفیر یک پروپوتویک کمپلکس می باشد که مبدأ آن شمال قفقاز است. به طور کلی دانه های کفیر دارای میکرووارگانیسم های نظیر استریوتکوسی های اسید لاتکتیک، لاکتوپاسیل های مزوپلیک اسید لاتکتیک، مخمدهای تخمیر کننده و غیر تخمیر کننده لاكتوز و باکتری های اسید استیک است که به اثرات درمانی آن ها اشاره شده است. این مطالعه تجربی به منظور بررسی اثرات ضد باکتریایی کفیر بر سودوموناس آئروژینوزا انجام گرفته است.

روش کار: در این مطالعه تجربی تأثیر کفیر بر باکتری سودوموناس آئروژینوزا جدا شده از بیمار دچار سوختگی و سودوموناس آئروژینوزا استاندارد (ATCC 27853 American Type Culture Collection) مورد ارزیابی قرار گرفت. بررسی اثر ضد باکتریایی عصاره های کفیر در دو زمان تخمیر ۴۸ و ۷۲ ساعت در دمای ۳۵ درجه سلسیوس، با روش های دیسک پلیت و چاهک و بررسی کینتیک مرگ به صورت *in vitro* در شرایط آزمایشگاهی انجام شد. جهت تعیین کمترین غلظت از ماده ضد میکروبی (Minimum Inhibitor Concentration: MIC) که از رشد باکتری پس از ۲۴ ساعت ممانعت می نماید از روش های رقت لوله ای و کدورت سنجی استفاده شد. جهت تعیین درصد اسیدهای آلی از روش کروماتوگرافی با فاز معکوس Performance با ستون C18 (High Liquid Chromatography: HPLC) با استفاده از نرم افزار SPSS 10 انجام گرفت. دانکن میانگین تیمارها مقایسه شد.

یافته ها: در این مطالعه تجربی، بیشترین اثر ضد میکروبی عصاره کفیر در دمای ۳۵ درجه سلسیوس با ۴۸ ساعت زمان تخمیر و غلظت ۲۵۰ میلی گرم در میلی لیتر روی سودوموناس آئروژینوزا استاندارد (ATCC 27853) و سودوموناس آئروژینوزا جدا شده از بیمار سوخته بدست آمد. نتیجه گیری: عصاره کفیر دارای اثرات ضد میکروبی بر روی باکتری سودوموناس آئروژینوزا استاندارد (ATCC 27853) و سودوموناس آئروژینوزا جدا شده از بیمار سوخته می باشد.

واژه های کلیدی: (۱) اثرات ضد میکروبی، (۲) کفیر، (۳) سودوموناس آئروژینوزا

مقدمه

باکتری ها فراهم می آورد^(۱).

در اثر سوختگی شدید زخم های عفونی ناشی از باکتری های غیر معمول و یا سپتی سمی تهدید کننده زندگی پدید می آید^(۲). سودوموناس آئروژینوزا معمول ترین عامل عفونت است^(۳) و بعد از آن به ترتیب استافیلوکوک طلاسی، انتروباکتریاسه و سایر گرم منفی ها و گرم مثبت ها سویه های جدا شده را تشکیل می دهند^(۴).

افزایش مقاومت این باکتری ها به آنتی بیوتیک ها

علی رغم پیشرفت ها در زمینه کنترل و درمان زخم های سوختگی و وجود مراقبت های ویژه برای این بیماران، عامل اصلی مرگ و میر در بیماران دچار سوختگی، عفونت است^(۵). کنترل عفونت زخم یکی از مشکلات اساسی هر بخش سوختگی است و هر سال تعداد زیادی از بیماران سوخته در اثر این ضایعه جان خود را از دست داده و یا ناتوانی پیدا می کنند. سوختگی نه تنها باعث صدمه شدید پوستی می شود بلکه محیط و شرایط مناسبی را برای رشد و نمو فلور میکروبی و سایر

درمانی در محصولات تخمیری شیر می‌گردد. در تولید عوامل ضد میکروبی، آنتی بیوتیک‌های طبیعی، تولید انواع ویتامین‌ها، آنزیم‌ها، کمک به جذب مواد غذایی، عامل ضد کلسترولی و کاهش سطح چربی با دانسیته پایین (Low Density lipid: LDL)، چربی با دانسیته خیلی پایین (Density lipid Very Low: VLDL)، خون، عامل ضد سرطانی، درمان و پیشگیری از زخم‌معده، اسهال، عفونت ناشی از هلیکوباکتر پیلوری، بیماری‌های التهابی روده، بیوست، بیماری روده ای وابسته به کلستریدیوم دیفیسیل، استفاده می‌شود. برای این منظور اولین بار در ایران در سالهای ۱۳۷۲-۷۳ اقدام به جداسازی دانه‌های کفیر و خالص سازی و شناسایی سویه‌های میکروبی موجود در دانه‌های کفیر شده است. pH این فرآورده اغلب ۴.۳-۴.۴ است^(۱۶-۱۹). در تولید عصاره کفیر، دانه کفیر مورد استفاده قرار می‌گیرد. دانه کفیر متشکل از پروتئین و پلی ساکارید و مخلوطی از چند میکرووارگانیسم شامل مخمرها و باکتری‌های لاکتیک می‌باشد. این دانه‌ها که زرد رنگ هستند به عنوان مایه کفیر مورد استفاده قرار می‌گیرند. در طی فرایند تخمیر باکتری‌های لاکتیک موجود در دانه‌های کفیر، اسید لاکتیک و مخمرها الكل و دی اکسید کربن تولید می‌نمایند. مقادیر اسید لاکتیک، الكل و دی اکسید کربن موجود در کفیر با زمان و درجه حرارت گرم‌گذاری کنترل می‌گردد^(۲۰). با توجه به گزارشات سال‌های اخیر مبنی بر افزایش مقاومت باکتری سودوموناس آئروژینوزا نسبت به آنتی بیوتیک‌های رایج که مساله مهم و جدی در درمان و کنترل عفونت را در میان بیماران دچار سوختگی مطرح می‌کند، این مطالعه به منظور آگاهی از اثر ضد میکروبی کفیر و اثرات درمانی آن بر روی باکتری سودوموناس آئروژینوزا صورت گرفته است.

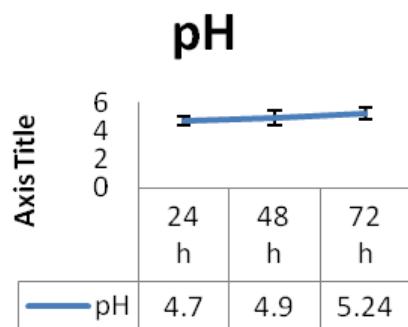
روش کار

در این مطالعه تجربی، جهت تهیه عصاره کفیر، دانه‌های کفیر (۵۰ گرم) به طور متواالی در ۱۰۰ میلی لیتر محیط MRS براحت به مدت ۴ ساعت در شرایط بی‌هوایی و در دمای ۳۵ درجه سلسیوس گرم‌گذاری شدند. محیط MRS براحت در هر ۲۴ ساعت تعویض گردید^(۲۱). سپس محلول رویی به مدت ۲۰ دقیقه با سانتریفوژ دور ۱۰۰۰ rpm فیلتر میلی پور ۰/۲ میکرون، عاری از هر گونه باکتری

مسایل مهم و جدی در درمان و کنترل عفونت را در میان بیماران دچار سوختگی مطرح می‌کند^(۲). باکتری سودوموناس آئروژینوزا باسیل گرم منفی است که کلنی با رنگ فلئورسانت سبز با بوی آمیل الكل تولید می‌نماید. این باکتری با توجه به سیستم‌های خاص درونی خود از جمله سیستم انتقال مقاومت به آنتی بیوتیک (پلاسمید) به سرعت در مقابل آنتی بیوتیک‌های مختلف مقاوم شده و باعث انتشار عفونت و سپتی سمی در بدن بیماران خواهد شد. استفاده از وسایل هیدروتروپاپی و لگن‌های شیستشوی آلوده همگی منابعی هستند که این ارگانیسم از آن‌ها جدا شده است. از جمله راه‌های مبارزه با عفونت‌های ناشی از سودوموناس آئروژینوزا استفاده از آنتی بیوتیک‌های مخصوص ضد سودوموناس آئروژینوزا و تعویض مکرر آن‌ها هر ۱ یا ۲ سال است. زیرا این باکتری به سرعت به آنها مقاوم می‌شود. راه حل دیگر استفاده از آنتی بیوتیک موضعی و برداشتن زودرس زخم و پانسمان‌های مکرر می‌باشد^(۲۰). جهت تقویت سیستم ایمنی و جلوگیری از عفونت باکتریایی در سوختگی، ترکیبی به نام کفیر مورد توجه است. این ماده نه تنها خاصیت ضد میکروبی داشته بلکه سبب تسريع روند بهبودی و ترمیم زخم سوخته نیز می‌گردد^(۱۱). کفیر نوعی نوشیدنی است که از تخمیر لاکتیک - الكلی شیر بدست می‌آید و منشأ آن کوه‌های قفقاز در روسیه می‌باشد. کفیر امروزه در بسیاری از مناطق دنیا تهیه می‌شود ولی بالاترین میزان تولید و مصرف آن در روسیه می‌باشد. در حال حاضر مشخص گردیده است که میکرووارگانیسم‌های موجود در دانه‌های کفیر شامل باکتری‌های لاکتیک و باکتری‌های استیک و مخمرها بوده که بعنوان مایه در تهیه کفیر مورد استفاده قرار می‌گیرند. باکتری‌های لاکتیک بطور کلی باسیل‌ها (مزوفیل و ترموفیل)، استریپتوکوک‌های لاکتیک و لوکونوستوک را شامل می‌شوند. مخمرها نیز از نظر تکنولوژی به دو گروه مخمرهای تخمیر کننده لاکتوز و مخمرهایی که قادر به تخمیر لاکتوز نیستند، طبقه‌بندی می‌شوند^(۱۲-۱۵). در سال‌های اخیر خواص تغذیه‌ای و درمانی فرآورده‌های تخمیری شیر، از جمله کفیر مورد بررسی قرار گرفته است. این بررسی‌ها نشان می‌دهد که تاثیر مایه کشت‌های بکار برده شده علاوه بر تولید اسید لاکتیک و ترکیبات مولد عطر و طعم ایجاد یکسری تغییرات می‌باشد که باعث افزایش ارزش تغذیه‌ای و

حداقل غلظت بازدارنده رشد (MIC) و حداقل غلظت کشنده رشد (MBC) انجام شد. کینیتیک مرگ نیز بررسی گردید. در روش دیسک گذاری و چاهک ابتدا مایه میکروبی با کدورت نسبی معادل ۰/۵ مک فارلند ($1/5 \times 10^6$ CFU/mL) غلظتی که از کلریدباریم و اسیدسولفوریک ساخته می‌شود و با روش کدورت سنجی براساس جذب نوری که بدست می‌آید بطور استاندارد تعداد باکتری بر حسب CFU/mL شمارش می‌شود. تهیه شد، سپس از این مایه میکروبی به صورت متراکم روی محیط مولر هینتون آگار کشت داده شد و دیسک‌ها که محتوی عصاره کفیر بود در سطح پلیت قرار داده شد. در روش چاهک با پیپت پاستور استریل چاهکی به قطر ۶ میلی متر حفر و عصاره کفیر درون آن تلقیح شد. سپس پلیتها به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سلسیوس گرم‌گذاری و هاله عدم رشد بعد از ۲۴ ساعت بررسی گردید^(۲۱) (شکل ۱ و ۲). در روش رقت لوله‌ای، در ۱۰ عدد لوله استریل درب دار به میزان ۹ سی سی محیط مولر هینتون براث (M.H.B) ریخته و به لوله اول ۱ سی سی عصاره کفیر حاصل از دو زمان مختلف تخمیر (۴۸، ۷۲ ساعت) را اضافه کرده سپس یک میلی لیتر از لوله شماره ۱ به لوله شماره ۲ اضافه شد و این عمل تا لوله شماره ۹ تکرار گردید. سپس جداگانه سوسپانسیون میکروبی شامل باکتری سودوموناس آئروژینوزا سویه استاندارد (ATCC 27853) و نمونه جدا شده از بیمار دچار سوتگی معادل ۰/۵ مک فارلند به مقدار ۱۰۰ میکرولیتر به تمام لوله‌ها اضافه شد و در نهایت لوله‌ها به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سلسیوس به منظور بررسی کمترین غلظت (MIC) که مانع رشد باکتری می‌شود و کمترین غلظت که موجب مرگ باکتری (MBC) می‌شود گرم‌گذاری شدند^(۲۱) (جدول ۱).

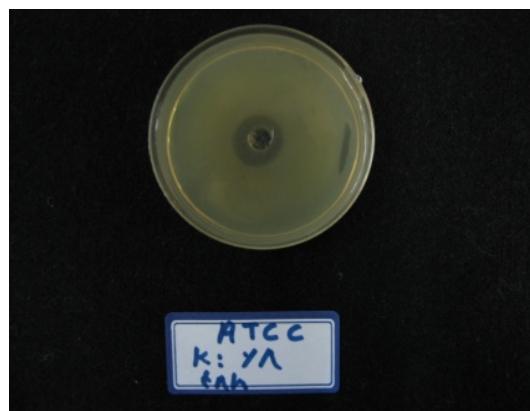
در روش کدورت سنجی، میزان جذب عصاره سانتریفیوز شده کفیر پس از گذشت زمان ۴۸ و ۷۲ ساعت تخمیر بر روی باکتری سودوموناس آئروژینوزا سویه استاندارد (ATCC 27853) و نمونه جدا شده از بیمار دچار سوتگی با طول موج ۵۳۰ نانومتر نیز بررسی شد^(۲۱) (جدول ۲). بر اساس روش مهمنتین روش جهت خالص سازی باکتریها و همچنین جهت شمارش تعداد کلنی باکتری که روش پورپلیت نامیده می‌شود (Pour plate) (Pour plate)، چاهک، کدورت سنجی و رقت لوله‌ای جهت تعیین کینیتیک مرگ بررسی شد. این روش تا ساعت هفت هر



نمودار شماره ۱ pH عصاره کفیر در دو زمان متفاوت تخمیر (۷۲، ۴۸ ساعت)



شکل ۱. هاله عدم رشد عصاره کفیر حاصل از ۴۸ ساعت تخمیر در روش دیسک پلیت



شکل ۲. هاله عدم رشد عصاره کفیر حاصل از ۴۸ ساعت تخمیر در روش چاهک

گشت. میزان pH عصاره‌ها طی زمانهای مختلف تخمیر (۷۲، ۴۸ ساعت) با دستگاه pH سنج دیجیتالی بررسی گردید که در نمودار شماره ۱ نشان داده شده است. بررسی اثرات ضد میکروبی، توسط روش‌های دیسک پلیت، چاهک، کدورت سنجی و رقت لوله‌ای جهت تعیین

جدول شماره ۱: MIC و MBC عصاره های کفیر در دو زمان ۴۸ و ۷۲ ساعت تخمیر بر حسب mg/ml

نوع عصاره کفیر		نوع باکتری	
عصاره کفیر حاصل از تخمیر در	دماهی ۳۵ درجه سلسیوس با زمان	۴۸ ساعت تخمیر	نوع باکتری
MBC	MIC	MBC	MIC
—	—	۲۵۰ mg/ml	۲۵۰ mg/ml
—	—	۲۵۰ mg/ml	۲۵۰ mg/ml

علامت (—) بدین معناست که در زمان تخمیر بکار رفته اثر خرد میکروبی دیده نشد.

جدول شماره ۲: میزان جذب نوری سوسپانسیون میکروبی در طول موج ۵۳۰ nm

عصاره های کفیر حاصل از زمان	سودوموناس آئروژینوزا جدا شده از استاندارد (ATCC27853)	سودوموناس آئروژینوزا جدا شده از بیمار دچار سوختگی	عصاره کفیر حاصل از زمان	ساعت تخمیر
۰/۴۲ ± ۰/۲C	۰/۴۳ ± ۰/۰C	۴۸	۰/۹۵ ± ۰/۰۳	۷۲
۰/۵۹ ± ۰/۰۸A	۰/۹۵ ± ۰/۰۳			

ستون ها با حروف غیر مشترک اختلاف معنی دارند ($p < 0/05$)

عدم رشد مربوط به عصاره کفیر حاصل از ۷۲ ساعت تخمیر بود که در واقع هیچ هاله عدم رشدی مشاهده نشد و قطر هاله عدم رشد مربوط به عصاره کفیر حاصل از ۷۲ ساعت تخمیر با گروه قبل به طور معنی داری کاهش یافت ($p < 0/05$) (شکل ۱).

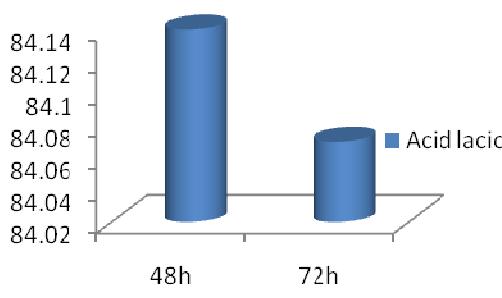
نتایج جدول آنالیز واریانس مربوط به قطر هاله عدم رشد در روش چاهک در باکتری سودوموناس آئروژینوزا جدا شده از بیمار دچار سوختگی و باکتری سودوموناس آئروژینوزا استاندارد (ATCC27853) حاکی از بسیار معنی دار شدن اثر تیمار می باشد ($p < 0/0001$). نتایج جدول آزمون مقایسه میانگین دان肯 حاکی از آن است که بیش ترین قطر هاله عدم رشد مربوط به عصاره کفیر

یک ساعت یکبار تکرار شد. در ۱۰ عدد لوله استریل درب دار به میزان ۹ سی سی سرم فیزیولوژی ریخته شد و سپس به لوله اول ۱۰۰ میکرولیتر از سوسپانسیون باکتری معادل ۰/۵ مک فارلند اضافه شد و از لوله اول ۱ میلی لیتر به لوله دوم اضافه شد و این عمل تا لوله شماره ۹ تکرار گردید^(۲۱). جهت مشخص کردن درصد اسیدهای آلی، از جمله اسید لاکتیک و اسید استیک حاصله از تخمیر کفیر از روش HPLC با فاز معکوس با ستون C18 استفاده شد (نمودار ۲).

در تمامی روش های ذکر شده، جهت تجزیه و تحلیل داده ها از نرم افزار SPSS استفاده و با آزمون آماری دان肯 میانگین تیمارها مقایسه شد.

یافته ها

نتایج جدول آنالیز واریانس مربوط به قطر هاله عدم رشد در روش دیسک پلیت در باکتری سودوموناس آئروژینوزا جدا شده از بیمار دچار سوختگی و باکتری سودوموناس آئروژینوزا (ATCC27853) حاکی از بسیار معنی دار شدن اثر تیمار می باشد ($p < 0/0001$). نتایج جدول مقایسه دان肯 حاکی از آن است که بیشترین قطر هاله عدم رشد مربوط به عصاره کفیر حاصل از ۴۸ ساعت تخمیر، $۱۳/۶۵ \pm ۱/۸۸$ گزارش شد. کمترین قطر هاله



نمودار ۲- درصد اسید لاکتیک تولید شده در دو زمان تخمیر (۴۸ و ۷۲ ساعت)

کاهش یافت($p<0.05$). تولید اسیدلاکتیک در کفیر حاصل از ۷۲ ساعت تخمیر کمتر از عصاره ۴۸ ساعت تخمیر بود (نمودار ۲).

بحث و نتیجه گیری

طبق نمودار ۱ طی تخمیر کفیر در زمان ۴۸ ساعت در دمای ۳۵ درجه سلسیوس اسید بیشتری تولید و در نتیجه کاهش pH دیده شد. افزایش اسیدیته حاصل در طی فرآیند تخمیر کفیر سبب افزایش اثرات ضد میکروبی عصاره کفیر شده چرا که با توجه به داده های جدول ۲ در روش کدورت سنجی کاهش جذب و افزایش اثر ضد میکروبی عصاره کفیر پس از ۴۸ ساعت تخمیر نتیجه می شود. هم چنین با توجه به داده ها مشاهده شد که طی فرآیند تخمیر استارتر کفیر در دمای ۳۵ درجه سلسیوس با زمان ۷۲ ساعت تخمیر pH افزایش یافت که در نهایت افزایش جذب در روش کدورت سنجی مشاهده و کاهش اثر ضد میکروبی عصاره کفیر پس از ۷۲ ساعت تخمیر نتیجه می گردد.

بر اساس گزارشات تبدیل لاکتوز به اسیدلاکتیک با کاهش pH سوبسترا سبب کنترل باکتری های پاتوژن می شود^(۲۲). طبق آزمایشات، نشان داده شد با مصرف کفیر در محیط معده – روده ای، غلظت کل اسید معده افزایش می یابد و اثرات ضد میکروبی بیش تری بر روی میکرووارگانیسم های بیماری زا دارد و چنانچه بجای شیره معده، سرم فیزیولوژی به کار رود این اثر کم می شود^(۲۳). در این بررسی اثر ضد میکروبی عصاره کفیر در روش دیسک پلیت و چاهک با توجه به شکل های ۱ و ۲ مشخص شد که در روش چاهک پلیت عصاره کفیر در زمان تخمیر ۴۸ ساعت در دمای ۳۵ درجه سلسیوس، دارای هاله عدم رشد با قطری معادل ۱۴ میلی متر و برای عصاره کفیر در زمان تخمیر ۷۲ ساعت تخمیر در همین دما هاله عدم رشد مشاهده نشد، که بیانگر درصد بیش تر اسیدهای آلی از جمله اسید لاکتیک و اسید استیک در عصاره کفیر زمان تخمیر ۴۸ ساعت و اثر بیش تر ضد میکروبی آن می باشد. بر اساس مطالعه ای علاوه بر حضور اسیدهای آلی در عصاره کفیر که باعث افزایش اثر ضد میکروبی بیش تر کفیر می شود، می توان به حضور باکتریوسین و پراکسید هیدروژن اشاره نمود که خاصیت ضد میکروبی دارا هستند^(۲۴)، از جمله این باکتریوسین ها می توان به نایسین و لاکتوکسین

حاصل از ۴۸ ساعت تخمیر، 14 ± 1.36 گزارش شد. کم ترین قطر هاله عدم رشد مربوط به عصاره کفیر حاصل از ۷۲ ساعت تخمیر بود که در واقع هیچ هاله عدم رشدی مشاهده نشد و قطر هاله عدم رشد مربوط به عصاره کفیر حاصل از ۷۲ ساعت تخمیر با گروه قبل به طور معنی داری کاهش یافت($p<0.05$) (شکل ۲).

نتایج مربوط به اندازه گیری حداقل غلظت بازدارنده رشد (MIC) و متعاقب آن حداقل غلظت کشنده رشد (MBC) نشان داد که عصاره کفیر شده در دمای ۳۵ درجه سلسیوس در زمان ۷۲ ساعت تخمیر اثر ضد میکروبی با غلظت ۲۵۰ میلی گرم در میلی لیتر بر روی باکتری سودوموناس آتروژینوزا نداشت، در حالی که عصاره کفیر فیلتر شده در دمای ۳۵ درجه سلسیوس در زمان ۴۸ ساعت تخمیر اثر ضد میکروبی با غلظت ۲۵۰ میلی گرم بر میلی لیتر بر روی باکتری سودوموناس آتروژینوزا داشت به طوری که حداقل غلظت بازدارنده رشد (MIC) برابر ۲۵۰ میلی گرم در میلی لیتر بود و پس از ۲۴ ساعت حداقل غلظت کشنده رشد (MBC) نیز

۲۵۰ میلی گرم در میلی لیتر گزارش گردید (جدول ۱).

نتایج حاصل از جدول آنالیز واریانس مربوط به میزان تراکم باکتری سودوموناس آتروژینوزا جدا شده از بیمار چهار سوختگی و باکتری سودوموناس آتروژینوزا (ATCC7853) حاکی از بسیار معنی دار شدن اثر تیمار می باشد($p<0.0001$). نتایج آزمون مقایسه میانگین دانکن حاکی از آن است که عصاره کفیر حاصل از ۴۸ ساعت تخمیر بیش ترین اثر ضد میکروبی را داشت چون کم ترین جذب را نشان داد. به این معنا که باکتری سودوموناس آتروژینوزا کم ترین میزان رشد را داشته است. کم ترین اثر ضد میکروبی مربوط به عصاره کفیر حاصل از ۷۲ ساعت تخمیر بود. گروه ها تفاوت معنی داری را با یکدیگر نشان دادند($p<0.05$) (جدول ۲). در بررسی کینیتیک مرگ با توجه به این که غلظت باکتری در ساعت صفر (10^0 CFU/mL) بود، با دستگاه کلنجی کانت تعداد باکتری های پاتوژن شمارش شدند. نتایج نشان داد که پس از هر یک ساعت تعداد باکتری پاتوژن به میزان $\log 1$ کاهش داشته. نتایج آزمون مقایسه میانگین دانکن حاکی از آن است که در عصاره کفیر حاصل از ۴۸ ساعت تخمیر بیش ترین درصد اسیدلاکتیک تولید شده و این درصد تولید در عصاره کفیر حاصل از ۷۲ ساعت تخمیر به طور معنی داری

طول موج ۵۳۰nm برای باکتری سودوموناس آئروژینوزا سویه استاندارد(ATCC 27853) برابر ۴۴nm و نمونه جدا شده از بیمار دچار سوختگی برابر ۴۰nm می باشد، که یکی از دلایل آن حضور اسیدهای آلی از جمله اسید لاکتیک و اسید استیک که درصد آن ها با روش HPLC ثابت گردید و در نتیجه حضور اسیدهای آلی از جمله اسیدلاکتیک و اسیداستیک که سبب افزایش اثرات ضد میکروبی عصاره کفیر شده و کاهش جذب را نشان می دهد. در شرایط تخمیر استارترا کفیر با دمای درجه سلسیوس و زمان ۷۲ ساعت اثر ضد میکروبی مشاهده نشد و جذب نوری عصاره کفیر در روش کدورت سنجی با طول موج ۵۳۰nm برای باکتری سودوموناس آئروژینوزا سویه استاندارد (ATCC 27853) برابر ۵۹nm و نمونه جدا شده از بیمار دچار سوختگی برابر ۵۵nm به دست آمد. طبق نتایج حاصله از روش HPLC فاز معکوس با ستون C18، با توجه به این که اسیدلاکتیک در شرایط دمای ۳۵ درجه سلسیوس و زمان ۷۲ ساعت تولید شده ولی اسید استیک تولید نشده بود، خاصیت ضد میکروبی اسیداستیک از اسیدلاکتیک بیشتر می باشد و اسیدلاکتیک به تنهایی اثر ضد میکروبی نداشت و در کنار اسید استیک خاصیت ضد میکروبی آن افزایش می یابد و این بیانگر علت افزایش جذب نوری عصاره کفیر در روش کدورت سنجی با طول موج ۵۳۰nm برای باکتری سودوموناس آئروژینوزا سویه استاندارد (ATCC 27853) و نمونه جدا شده از بیمار دچار سوختگی و کاهش اثر ضد میکروبی آن می باشد. کفیر ۲۴ ساعته ۰/۲ درصد، ۴۸ ساعته ۰/۴ درصد، ۷۲ ساعته ۰/۶ درصد الكل داشت. با توجه به یافته های مطالعات انجام شده نشان داده شد که با افزایش دما و زمان تخمیر، جذب نوری عصاره برای سودوموناس آئروژینوزا که حداقل ۰/۳۸ بوده است به ترتیب برای سالمونلا و اشريشیاکلی و استافیلوکوکوس برابر با ۰/۴۳، ۰/۴۸ و ۰/۵۱ می باشد که علت آن می تواند افزایش اسیدیته حاصل در کفیر باشد که سبب افزایش اثرات ضد میکروبی آن شده و کاهش جذب را نشان می دهد (۲۸). در مطالعه ای که بر روی لاکتوباسیلوس سالیواریوس انجام گرفت با توجه به تولید مقادیر قابل توجه اسیدلاکتیک، اثر مهار کنندگی بر رشد هلیکوباكترپیلوری داشته است (۲۹). در مطالعه ای گزارش شد که مصرف محلول روی کشت لاکتوباسیلوس

A که از لاکتوباسیل لاکتیس بدست آمده، همچنین به میکروسین که از لاکتوباسیل کازئی جدا شده اشاره نمود. در حال حاضر از بین ترکیبات فوق نایسین تنها باکتریوسین خالص شده برای استفاده در فرآورده های مورد مصرف انسان است). در مطالعه دیگری با استفاده از استارتراهای مختلف در تهیه عصاره کفیر مشخص شد که باکتری لاکتوباسیلوس پلاتاتاروم تولید ماده ضد میکروبی لاکتین کرده و در جهت کنترل رشد اشرشیاکلی و مایکوباكتریوم توبرکلوزیس و باسیلوس سوبتیلیس به کار می رود (۲۵). در گزارشی بعضی متابولیت ها با فعالیت باکتریوسیدال به نام باکتریوسین در بعضی از گونه های هموفرماته و هتروفرماته مانند استرپتوکوکسی لاکتیس و بعضی گونه های کریموریس ایجاد می شود. تولید باکتریوسین در طول ۲۴-۴۸ ساعت اول سریع تر است چرا که بعد از این مدت توانایی کمتری در غیرفعال ساختن باکتریوفاژها دارد (۲۶). بررسی ها نشان داده که لاکتوباسیل ها و یا محصولات متابولیک آن ها در پیشگیری از عفونت و یا به تأخیر انداختن کلونیزه شدن مخاط گوارش با هلیکوباكترپیلوری موثر هستند و مشخص شده است که به تولید اسیدهای آلی، اسیدهای چرب آزاد، آمونیاک، اتانول، هیدروژن پراکساید، باکتریوسین ها مربوط می باشد (۲۵).

در مطالعه ای با استفاده از روش چاهک نشان دادند که مخلوط شیر تخمیر شده شامل لاکتوباسیلوس کازئی رشد پاتوژن های روده ای از جمله شیگلا دیسانتری (۸mm) و سالمونلا تیفی موریوم (۹ mm) و اشريشیاکلی (۸/۲ mm) را مهار می سازد. در غذاهای حاوی این میکروارگانیسم ها، pH کاهش می یابد و می تواند از ایجاد اسهال در موش جلوگیری نماید (۲۷). در مطالعه دیگری در مقایسه ای که بین عصاره کفیر و آنتی بیوتیک جنتامايسین صورت گرفت، دیده شد که قطر ناحیه عدم رشد عصاره کفیر ۳۷ درجه سلسیوس و زمان تخمیر ۴۸ ساعت (با غلظت ۳۰۰ میلی گرم در میلی لیتر) بر روی باکتری سودوموناس آئروژینوزا برابر ۱۴ میلی متر بود که تقریباً معادل ۹ میکروگرم در میلی لیتر سولفات جنتامايسین می باشد (۲۸).

در شرایط تخمیر استارترا کفیر با دمای ۳۵ درجه سلسیوس و زمان ۴۸ ساعت MIC=MBC بوده و میزان آن ۲۵۰ میلی گرم در میلی لیتر می باشد، از طرفی جذب نوری عصاره کفیر در روش کدورت سنجی در

11- Kamil LR, Lucelia R G, Carlos T C, Joao E. Antimicrobial and healing activity of kefir and kefiran extract. International Journal of Antimicrobial Agents. 2005; 25: 404-408.

12- karoline R, Silva, Sheila A, Rodrigues L, Xavier F, Alvaro S. Antimicrobial activity of broth fermented with kefir grains. Journal of Antimicrobial Chemotherapy. 2009;24: 316-352.

13- Santos A, San M, Sanchez A, Torres J M, Marquin D. The antimicrobial properties of different strains of *Lactobacillus* spp. isolated from kefir. Journal of Antimicrobial Chemotherapy. 2009; 48:434-437.

14- Gultekin A, Mete C, Ibrahim D, Feyyaz O, Hilmi Y, Mahmoot S. Effect of topical kefir application on open wound healing an invivo study. London Elsevier. 2005: 43-47.

15- Gabreil V, Gabriela P, Jairo D T, Edward F, Ghantal M. Effects of kefir fractions on innate immunity. London Elsevier. 2006:149-156.

16- Bertolami MC, Faludi AA, Batloulni M. Evaluation of the effects of a new fermented milk product (Gaio) on primary hypercholesterolemia. Eur. J. Clin. Nutr. (1999) ;53(2): 97-101.

17- Kontiokari T, Latinen J, Jarv L, Pokka T, Sundqvist K, Uhari M. Dietary factors protecting woman from urinary tract infection. Am. J. Clin. Nutr.(2003); 77(3): 600-604.

18- Laiho K, Hopp U, Ouwehand AC, Salminen S, Isulauri E .Probiotics: On-going reaearch on atopic individuals. Br. J. Nutr. (2002) ;88: 19-27.

19 - Rechelsen B, Kristensen K, Pedersen SB. Long-term consumption of fermental dairy products over 6 months increases HDL cholesterol. Eur. J. Clin. Nutr. (1996); 56(9): 843-49.

20- Robinson R.K. Therapeutic properties of fermented Milks. London Elsevier.1991:22-25

21- Performance standards for antimicrobial disk susceptibility test: approved standard M2-A6. 6th ed. Wayne, PA: National Committee for Clinical Laboratory Standards (NCCLS); 2002.

22- Wong N. Fundamental of dairy chemistry. The AVI pub-co.1988;49:673-92.

23- Evenshtein E. Use of Keffir for stimulation of gastric secretion. prob1 Tuberk.1978;2:824.

24- Ogunbonwo ST, Sanni AI, Onilude AA. Characterization of bacteriocin produced by *Lactobacillus plantarum* F1 and *Lactobaciillus brevis* OG1. African Journal of Biotechnology. 2003

فرمتوس و لاكتوباسيلوس كازئي و لاكتوباسيلوس اسيدوفيلوس و لاكتوباسيلوس لاكتيس اثر باكتريسيدياى بر ضد طيف وسعي از باكتري هاي گرم مثبت و گرم منفي پاتوژن ايجاد مي کند^(۳). با آزمایشات انجام شده مشخص شد که افزایش دما و زمان تخمیر، قوام و ویسکوزیته ماست های حاصله را افزایش می دهد^(۳). لذا با توجه به نتایج به دست آمده در این مطالعه می توان از اثر باكتريوسیدي و خاصیت ضد میکروبی عصاره کفیر جهت از بین بردن باكتري سودوموناس آئروژينوزا استفاده کرد.

فهرست منابع

- Howard PA, Cancio LC, Mcmanus AT. What New in burn associated infections? Curr surg.1999; 56:397-405.
- Ravathi G, Puri J, Jain BK. Bacteriology of burns.Burns.1998; 24(4):347-249.
- Murray PR, Rosenthal KS, Kobayashi GS, Pfaller MA. Medical Microbiology. 4th ed. Philadelphia: Mosby, 2002;pp:78-81.
- Still j, Law E, Friedman B, Fuhrman S, Newton T. Vancomycin-resistant organisms on a burn unit. South Med J.2001; 94(8):810-2.
- Bang RL,Gang RK,Sanyal SC, Mokaddas E, Ebrahim MK. Burn Septicemia: an analysis of 79 patients Burn. Burns.1998;24:354-361.
- Blot SI, Hoste EA. Staphylococcal septicemia in burns.Burns.2001;27(2):203.
- Mcmanus AT, Mason AD, Mcmanus WF. Twenty- five years review of pseudomonas aeruginosa bacteremia in a burn center. Eur J Clin Microbial ,1985;4:219-33.
- Song W, Lee KM, Kang HJ, Shin DH, Kim DK. Microbiologic aspects of predominant bacteria isolated from the burn patients in Korea. Burns. 2001;27(2):136-9.
- Li J, Zeng H, Xu X. A study of methicillin resistant staphylococcus aureus(MRSA) in a burn unit with repetitive-DNA-sequence-based PCR fingerprinting. Zhonghua Shao Shang Za Zhi. 2001; 17(2):88-90.
- Tredget E, Shankowsky HA, Joffe AM, Dobke M, McDonald JC. Epidemiology of infections with pseudomonas aeruginosa in burn patients: the role of hydrotherapy. Clin infect Dis.1992;15(6):941-949.

2.(8): 219-227.

25- Kandler O ; Nobert Weiss: Bergey's Manual of systematic Bacteriology. 1989. Vol.2: sec.14. :1208-1234.

26- Rehm J, Reed A. Food product with microorganisms. Biotechnology ,Vol 5;1983:342-359.

27- Tamime A, Robinson R. Nutritional value of yoghurt. Journal of Dairy scince and technology. 1999; 1: 365-369.

28 -Kermanshahi K.R, Moatar F, Shadzi Sh, Mahdavi M. Antimicrobial and antifungal effects Kefir in vitro, Journal of Babol University of Medical Sciences. 1380; (12): 21-22.Persian.

29- Nitisinprasert V, Nilphai P, Bunyun P, Sukyai K, Sonomoto DK. Screening and identification of effective thermotolerantLactic Acid Bacteria producing antimicrobial activity against Escherchia coli and Salmonella sp. Resistant to Antibiotic,Kasetsart J. 2000; 34: 387-400.

30- Coconnier MH, Liévin V, Hemery E, Servin AL. Antagonistic activity against Helicobacter infection in vitro and in vivo by the human Lactobacillus acidophilus strain LB. Appl Environ Microbiol. 1998; 64 : 4573-4580.

31- Webb H. By products from milk. The AVI pub Co.1970;pp:34-6.

Antimicrobial activity Kefir on Pseudomonas aeruginosa

***G. Rahimzadeh**, MSc Student of Microbiology, Islamic Azad University, Oloom va Tahghighat Branch, Tehran, Iran.
(*Corresponding author). Email: rahimzadehgolnar@yahoo.com

M.A. Bahar, PhD. Associate Professor of Immunology, Tehran University of Medical Sciences (TUMS), Tehran, Iran.

N. Amir Mozafari, PhD. Associate Professor of Microbiology, Tehran University of Medical Sciences (TUMS), Tehran, Iran.
Email: amirmozafari@yahoo.com

M. Salehi, PhD. Assistant Professor of Microbiology, Islamic Azad University, Oloom va Tahghighat Branch, Tehran, Iran.

**The article is extracted from Golnar Rahimzadeh Dissertation for the degree of MSc of Microbiology.*

Abstract

Introduction: Kefir is a probiotic mixture of bacteria and yeast originating from Qafqaz region. The Kefir grain contains both Lactic acid bacteria (Lactobacillus, Lactococcus, Leuconostoc, Acetobacter and Streptococcus spp.) and yeast (Kluyveromyces, Torula, Candida and Saccharomyces spp.). Kefir is claimed to have therapeutic effect. This study looked at the antimicrobial activity of Kefir on *Pseudomonas aeruginosa*.

Methods: The antimicrobial activity of Kefir extract were determined on *Pseudomonas aeruginosa* (ATCC 27853) and on those isolated from burned patient. Effect of antibacterial extracts Kefir fermentation time in both 48 and 72 hours at a temperature of 35 degrees Celsius were determined with the disk plate and well test in vitro. The MIC was defined as the lowest antimicrobial concentration able to completely inhibited bacterial growth up to 24 h. MIC values were determined by microdilution method. The lactic acid contents of the Kefir extracts were determined by reverse-phase HPLC (high performance liquid chromatography).

Result: The result showed that the highest antimicrobial activity of Kefir extract on *Pseudomonas aeruginosa* (ATCC 27853) and the burned patient isolation, ranged from 250 mg/mL(MIC) to 250 mg/mL(MBC) on time 96h.

Discussion: The Kefir extract showed significant antimicrobial activity on *Pseudomonas aeruginosa* (ATCC 27853) and the clinical isolate of *Pseudomonas aeruginosa*.

Keywords: 1) Kefir, 2) Antimicrobial activity, 3) fermentation.