

دارای رتبه علمی - پژوهشی

از کمیسیون نشریات علوم پزشکی

جداسازی سویه های مختلف لاکتو باسیلوس ها از محصولات لبنی شهرستان جهرم و تاثیر متقابل آنها بر باکتری های مهم بیماری زای روده و معده

چکیده

زمینه و هدف: اثر سویه های لاکتو باسیلوس ها (و متابولیت های آن) در محصولات لبنی به عنوان پروپیوتیک روی باکتری های پاتوژن ثابت شده است. هدف از این مطالعه جداسازی لاکتو باسیلوس ها از فرآورده های لبنی (ماست، پنیر، شیر، کشک و دوغ) و بررسی فعالیت خل میکروبی آنها علیه باکتری های پاتوژن (asherیشیاکلی، سالمونلاتیفی موریوم و هلیکوباکترپیلوری) بود.

روش بررسی: نمونه های لبنی جمع آوری و در محیط کشت پیتون براث تهیه رقت گردید. برای جداسازی لاکتو باسیلوس ها رقت ها بر روی محیط کشت MRS Agar کشت داده و به مدت ۴۸-۷۲ ساعت در شرایط بی هوایی و در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد گرمخانه گذاری گردید. شناسایی لاکتو باسیلوس ها براساس رنگ آمیزی، مورفوژوئی، محیط کشت، خصوصیات بیوشیمیایی و فیزیکی صورت گرفت. اثر بازدارندگی لاکتو باسیلوس های جدا شده روی رشد باکتری های پاتوژن با دو روش چاهک و دیسک صورت گرفت.

یافته ها: از ۵۰ نمونه لاکتو باسیلوس جدا شده از فرآورده های لبنی (شامل ۱۱ گونه لاکتو باسیلوس تعیین هویت شده) ۱۹ مورد، دارای اثر بازدارندگی رشد علیه باکتری های پاتوژن سالمونلاتیفی موریوم، اsherیشیا کلی و هلیکوباکتر پیلوری بود. بیشترین سویه های شناسایی شده دارای اثر بازدارندگی، لاکتو باسیلوس بولگارس، لاکتو باسیلوس سالیواریوس و لاکتو باسیلوس دلبروکی بود.

نتیجه گیری: با توجه به این تحقیق برخی از سویه های لاکتو باسیلوس جدا شده از فرآورده های لبنی برای درمان اسهال و سایر بیماری های گوارشی می تواند مناسب باشد. همچنین اگر این باکتری ها در محصولات لبنی استفاده شود در پیشگیری و درمان سودمند می باشد.

واژه های کلیدی: لاکتو باسیلوس، فرآورده های لبنی، سالمونلاتیفی موریوم، اsherیشیا کلی، هلیکوباکتر پیلوری

کرامت الله دری

مربی زیست شناسی، گروه میکروبیولوژی واحد جهرم،
جهرم، ایران

نجمه نامدار

کارشناس ارشد زیست شناسی، گروه میکروبیولوژی، دانشگاه
آزاد اسلامی جهرم، ایران

وحید حمایت خواه جهرمی

استادیار علوم جانوری- گروه تکوین، گروه زیست
شناسی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد جهرم، ایران

نویسنده مسئول: کرامت الله دری

تلفن: ۰۹۱۷۷۹۱۹۹۵۲

پست الکترونیک: s.dorri@jia.ac.ir

آدرس: جهرم، دانشگاه آزاد اسلامی، گروه
میکروبیولوژی

وصول مقاله: ۹۱/۰۵/۱۴

اصلاح نهایی: ۹۱/۱۰/۰۵

پذیرش مقاله: ۹۱/۱۰/۱۳

A'

آدرس مقاله:

دری ک، نامدار ن، حمایت خواه جهرمی "جداسازی سویه های مختلف لاکتو باسیلوس ها از محصولات لبنی شهرستان جهرم و تاثیر متقابل آنها بر باکتری های مهم بیماری زای روده و معده." مجله علوم آزمایشگاهی، ۱۳۹۲، دوره هفتم(شماره ۱): ۲۸-۲۲

مقدمة

صورت یخ خشک شده، اسپری خشک شده و کپسول های کوچک به ماده غذایی اضافه می شود. این لاکتوپاسیلوس ها به طور معمول در فرآورده های تخمیر شده شیر (۸،۹) پنیر و بستنی استفاده می شوند(۱۰). اشريشيا کلی یک باکتری بیهوازی اختیاری و بخشی از فلور طبیعی روده انسان و حیوان می باشد که اغلب سبب عفونت های فرصت طلب در کلیه، مثانه، زخم، ریه ها و منظر می شود که هر یک می تواند به سپسیس منجر شود. سالمونلا ها نیز گروه بزرگی از باکتری های روده ای و شامل بیش از ۲۲۰۰ سروتیپ می باشند که سبب عفونت های بسیاری از جمله تب روده ای می شوند. هلیکو باکتر پیلوری عامل گاستریت مزمن فعال در انسان و عامل اصلی زخم های معده و دئودنوم و یک فاکتور مهم در ایجاد ارتباط با مخاط معده می باشد. با توجه به بیماری زایی این سویه های باکتری در دستگاه گوارش و اثر سوء آنتی بیوتیک ها روی سلامت انسان یافتن راهی که در از بین بردن آنها موثر باشد، دارای اهمیت است. هدف از این پژوهش جدا سازی و شناسایی سویه های لاکتوپاسیلوس جدا شده از ماست، انواع پنیر ها، دوغ و دیگر فرآورده های لبنی و در نهایت بررسی اثر ضد باکتریایی آنها (مقاومت باکتریایی) علیه اشريشيا کلی، سالمونلا تیفی موریوم و هلیکو باکتر پیلوری بود.

روش بررسی

سویه های باکتری های پاتوژن شامل سالمونلا تیفی موریوم (PTCC 1609)، اشريشيا کلی (PTCC 1395) به صورت لیوفیلیزه و هلیکو باکتر پیلوری که از نمونه بیوپسی بیماران تهیه شد. سالمونلا تیفی موریوم و اشريشيا کلی در Brain Heart Infusion Agar (BHI) محیط کشت های (BHI) تحت شرایط هوازی دمای ۳۷ درجه سانتی گراد کشت داده شدند و هلیکو باکتر پیلوری را در شرایط میکرو آئروفیل گرمخانه گذاری گردید. این مطالعه یک مطالعه بنیادی - کاربردی است که به منظور بررسی فراوانی لاکتوپاسیلوس ها در محصولات لبنی (شامل شیر، ماست، دوغ، کشک و پنیر) در شهرستان

پروپیوتیک ها به عنوان میکروارگانیسم های زنده و مفیدی که به عنوان مکمل های غذایی اثرات مفید بر سلامت میزبان می گذارند شناخته شده اند . پروپیوتیک ها با مکانیسم های متعددی مانند تولید آنزیم ها و ویتامین ها در روده و کاهش pH در مهار باکتری های پاتوژن نظیر اشريشيا کولی و سالمونلا تیفی موریوم تاثیرگذار هستند (۱،۲). کاربرد گونه های مختلف بیفیدو باکتریوم ها و لاکتوپاسیلوس اسیدوفیلوس به عنوان باکتری های پروپیوتیک، در تولید فرآورده های شیری تخمیری از اواخر دهه های ۱۹۷۰ رایج شد. باکتری هایی که به طور معمول در تهیه ماست استفاده می شوند، توانایی رسیدن به محیط روده را ندارند و اثرات مفید آنها اصولاً به حضور توده باکتریایی، ساخت آنزیم های خاص و تولید متابولیت های آنها مربوط می شود. اما باکتری های پروپیوتیک توانایی تحمل اسید معده و نمک های صفرایی و قابلیت جایگزینی در روده را دارند (۳،۴). امروزه باکتری های لاکتیک اسید (LAB) به طور موفقیت آمیزی با عوارض بسیار کم جایگزینی مناسبی برای استفاده از آنتی بیوتیک ها شده است. اولین اثر ضد باکتریایی باکتری های لاکتیک اسید، کاهش pH می باشد(۵).علاوه بر این LAB، ترکیبات ضد میکروبی متنوع دیگری نیز تولید می کند که می تواند در رده ترکیبات با وزن ملکولی پایین مانند پراکسید هیدروژن $2,3\text{butanediole}$ ، دی اکسید کربن (CO_2) ، دی استیل(H_2O_2) و یا ترکیبات با وزن ملکولی بالا مثل باکتریوسین ها قرار گیرد(۶،۷). با پیشرفت علم بیوتکنولوژی در زمینه های مختلف محققین به استفاده از متابولیت هایی که به طور طبیعی توسط باکتری تولید و از رشد میکروب های پاتوژن جلوگیری می کنند، متمرکز شده اند. تمامی این ترکیبات می توانند دارای اثر ضد باکتریایی علیه رشد بعضی از باکتری های پاتوژن در غذا و میزبان باشند. اغلب لاکتوپاسیلوس های استفاده شده در غذاهای انسان به عنوان پروپیوتیک با قدرت و کارایی بالا می باشد که مقدار آن حدود 10^{10} CFU/g می باشد. این مقدار اغلب به

میکروآئروفیل کشت داده شد. محلول رویی شامل باکتریوسین و سایر فرآورده های تولید شده توسط لاکتوباسیلوس ها می باشد که اغلب دارای اثر مهار کنندگی رشد باکتری های پاتوژن را دارا هستند. جهت بررسی فعالیت باز دارندگی لاکتوباسیلوس ها علیه باکتری های پاتوژن روده و معده از قبیل سالمونلا تیفی موریوم، اشريشیا کلی و هلیکوباکترپیلوری روش های دیسک (Disk method) و چاهک (Well method) مورد ارزیابی قرار گرفت(۱۱،۱۲). پس از کشت ۲۴ ساعته باکتری های پاتوژن در محیط کشت BHI ، با استفاده از سوآب استریل از سوسپانسیون باکتریایی روی محیط کشت Lawn BHI Agar کشت داده، پس از مدت زمان ۳۰ الی ۶۰ دقیقه از جذب باکتری ها در محیط کشت، دیسک های استریل پانچ شده به فاصله معین طبق الگو روی محیط کشت قرار داده شد سپس ۳۰ تا ۱۰۰ میکرولیتر از مایع رویی فیلتر شده هر کدام از لاکتوباسیلوس ها جدا شده از محصولات لبنی روی دیسک ها تلقیح گردید. پلیت ها برای مدت ۴۸-۲۴ ساعت در شرایط موردنیاز باکتری پاتوژن گرمخانه گذاری گردید(Escherichia coli و Salmonella typhimurium در شرایط میکروآئروفیل و بی هوایی ، *Helicobacter pylori* در شرایط میکروآئروفیل و بی هوایی ، دمای ۳۷ درجه به مدت ۴۸-۲۴ ساعت). پس از مدت زمان گرمخانه گذاری برای بررسی خاصیت باز دارندگی رشد، قطر هاله عدم رشد اندازه گیری گردید. تاثیر هر کدام از باکتری های لاکتوباسیلوس جدا شده از محصولات لبنی روی باکتری های پاتوژن جداگانه با سه بار تکرار بررسی گردید. از باکتری های پاتوژن در محیط کشت BHI داده و پس از مدت زمان ۴۸-۲۴ ساعت گرمخانه گذاری با استفاده از سوآب استریل روی محیط کشت BHI Agar کشت Lawn داده شد. پس از جذب باکتری در محیط کشت حفره هایی به فاصله معین بر روی سطح محیط کشت ایجاد و درون آن مقادیر متفاوت(۳۰ تا ۱۵۰ میکرولیتر) از مایع رویی فیلتر شده هر کدام از لاکتوباسیلوس ها منتقل شد. پس از جذب مایع رویی درون

و روستاهای اطراف جهرم انجام شد. نمونه ها از مراکز تولید مواد لبنی تهیه و با ظروف استریل به آزمایشگاه منتقل شد. از هر محصول لبنی ۱۰ نمونه مختلف و از مکان های متفاوت خریداری و نمونه گیری شد. در ادامه از هر کدام از نمونه ها ۴ تا ۱۰ رقت تهیه شد. سپس از دو رقت آخر به میزان ۲ میلی لیتر به محیط کشت De Man – MRS broth (Rogosa – Sharp) منتقل و برای مدت زمان ۲۴ تا ۴۸ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد تحت شرایط میکروآئروفیل گرمخانه گذاری گردید (pH ۶/۲ تا ۶/۴). پس از پایان مدت زمان گرمخانه گذاری جهت جداسازی باکتری ها از محیط مایع، ابتدا شیرابه باکتریایی با دور ۳۰۰۰ rpm به مدت ۱۰ دقیقه سانتریفیوژ گردید و از MRS Agar (streak) منتقل و در دمای ۳۷ درجه به مدت ۴۸ تا ۷۲ ساعت در شرایط میکروآئروفیلیک به صورت قرار دادن در جار شمعی گرمخانه گذاری گردید(۱۱،۱۲). برای تعیین هویت کلونی ایزوله شده از MRS آگار، رنگ آمیزی گرم، تست کاتالاز، رشد در ۴۲ و ۱۵ درجه سانتی گراد، تست اسکولین، تست آرژنین و تست های قدمی صورت گرفت. برای تست های تک قدمی از محیط MRS broth بدون گلوکز به عنوان کشت پایه استفاده و یک درصد از هر قند به طور مجزا شامل قندهای لاکتوز، ریبوز، گالاكتوز، گلوکز، مالتوز، گریلوز، فروکتوز، مانیتول، سوکروز، مانوز و رافینوز همراه با معرف استفاده گردید. محیط های کشت پس از سه روز گرمخانه گذاری در ۳۷ درجه سانتی گراد، از نظر تغییر pH بررسی شدند و با استفاده از خصوصیات ذکر شده انواع لاکتوباسیلوس ها مشخص گردیدند. پس از کشت ۷۲-۴۸ ساعته از لاکتوباسیلوس ها در شرایط میکروآئروفیل، مقدار یک میلی لیتر از شیرابه به مدت ۱۵ دقیقه با دور ۳۵۰۰ rpm سانتریفیوژ و محلول رویی را به یک لوله استریل منتقل شد، سپس محلول رویی دو بار از فیلتر ۰/۲ میکرومتر عبور داده شد. در نهایت برای اطمینان از عدم وجود باکتری در محلول رویی، یک قطره از محلول فوق بر روی محیط کشت MRS Agar در شرایط

نمونه لاكتوباسیلوس جدا شدند که شامل ۱۱ سویه لاكتوباسیلوس بودند. (جدول ۱) پس از بررسی قطرهای عدم رشد در هر دو روش چاهک و دیسک مشخص شد که از تعداد ۵۰ نمونه لاكتوباسیلوس جدا شده، ۱۹ مورد (٪۳۸) اثر مهاری علیه باکتری های مایع رویی فیلتر شده هر کدام از لاكتوباسیلوس ها منتقل شد. پس از جذب مایع رویی درون حفرات ایجادی کلیه پاتوژن از خود نشان دادند (جدول ۲). در هر دو روش قطرهای عدم رشد مشاهده شد، اما در روش چاهک مهار رشد باکتری ها بهتر مشاهده گردید. لذا در جدول ۳ مقادیر طبق روش چاهک ثبت شده است.

جدول شماره ۱- تعداد سویه های جدا شده برای لاكتوباسیلوس، بر اساس نمونه گیری از ۵ محصول لبنی

سویه های جدا شده	تعداد سویه های جدا شده
<i>Lactobacillus Salivarius</i>	۱
<i>Lactobacillus Bulgaris</i>	۳
<i>Lactobacillus Delbrueki</i>	۳
<i>Lactobacillus Brevis</i>	۶
<i>Lactobacillus Animalis</i>	۲
<i>Lactobacillus Casei</i>	۷
<i>Lactobacillus Lactis</i>	۲
<i>Lactobacillus Rhamnousus</i>	۶
<i>Lactobacillus Acidophilus</i>	۱۰
<i>Lactobacillus Plantarum</i>	۹
<i>Lactobacillus Fermentum</i>	۱
مجموع نمونه ها :	۵۰

جدول شماره ۲- منابع لاكتوباسیلوس های جدا شده

-	<i>L.Acidophilus</i>	<i>L.Plantarum</i>	<i>L.Brevis</i>	<i>L.Lactis</i>	<i>L.Casei</i>	شیر
<i>L.Animalis</i>	<i>L.Rhamnousus</i>	<i>L.Fermentus</i>	<i>L.Brevis</i>	<i>L.Lactis</i>	<i>L.Casei</i>	پنیر
<i>L.Animalis</i>	<i>L.Plantarum</i>	<i>L.Casei</i>	<i>L.Salivarius</i>	<i>L.Bulgaris</i>	<i>L.Delbrueki</i>	ماست
-	-	<i>L.Acidophilus</i>	<i>L.Casei</i>	<i>L.Animalis</i>	<i>L.Rhamnousus</i>	دوغ
-	-	<i>L.Acidophilus</i>	<i>L.Brevis</i>	<i>L.Plantarum</i>	<i>L.Casei</i>	کشک

جدول شماره ۳- میانگین قطرهای عدم رشد (به میلی متر) باکتری های پاتوژن توسط جدایه های لاكتوباسیلوس دارای اثر مهاری

<i>H.Pylori</i> (به میلی متر)	Salmonella typhimurium (به میلی متر)	Escherichia coli (به میلی متر)	تعداد دارای اثر مهاری (به میلی متر)	تعداد کل جدا شده (۱۹ مورد)	تعداد کل جدا شده (۵۰ جنس)	لاكتوباسیلوس های جدا شده (۱۱ گونه)
۷	۷	۸	۱	۳	۳	<i>L.Delbrueki</i>
۶	۷	۷	۱	۳	۳	<i>L.Bulgaris</i>
-	-	۴	۱	۱	۱	<i>L.Salivarius</i>
۸	۸	۸	۳	۷	۷	<i>L.Casei</i>
-	۶	-	۱	۲	۲	<i>L.Animalis</i>
۶	۷	۶	۲	۶	۶	<i>L.Brevis</i>
۷	۸	۸	۳	۹	۹	<i>L.Plantarum</i>
۷	۸	۷	۳	۱۰	۱۰	<i>L.Acidophilus</i>
۵	۶	۷	۲	۶	۶	<i>L.Rhamnousus</i>
-	۵	-	۱	۲	۲	<i>L.Lactis</i>
-	-	۵	۱	۱	۱	<i>L.Fermentus</i>

حفرات، کلیه پلیت ها برای مدت زمان ۲۴-۴۸ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد و شرایط مناسب رشد باکتری های پاتوژن گرمانه گذاری گردید. پس از مدت لازم تجزیه و تحلیل نتایج آماری با استفاده از نرم افزار SPSS انجام و نتایج ثبت گردید. تاثیر هر کدام از باکتری و زمان گرمانه گذاری بر هاله عدم رشد باکتری های پاتوژن جداگانه با سه بار تکرار بررسی گردید. آزمون های آماری (ANOVA) و دانکن (DUNCAN) صورت گرفت و سطح معنی داری در سطح $P \leq 0.05$ قرار داده شد.

یافته ها

در این بررسی پس از کشت محصولات لبنی، تعداد ۵۰

بحث و نتیجه گیری

L.sake و *L.sake* جداسده از محصولات گوشتی را علیه چندین سویه باکتری پاتوژن گزارش کردند. ابتهاج و همکاران نیز توانستند از ۱۹۴ نمونه ماست، لاكتوباسیلوس هایی را جدا و اثر باز دارندگی از رشد را برروی باکتری های پاتوژن بررسی نمایند (۱۲). نتایج تست های مهار با رشد باکتریایی در شرایط آزمایشگاهی نشان داد که ۱۰۲ سویه دارای قدرت مهار رشد باکتری های پاتوژن از جمله سالمونلا و اشريشيا کلی بوده اند. نتایج این تحقیقات نیز تاییدی بر نتایج تحقیق حاضر در مهار رشد باکتری های پاتوژن توسط جدایه های لاكتوباسیلوس از محصولات لبنی بود. Aroutcheva و همکاران (۷) گزارش کردند که بین خاصیت ضد باکتریایی لاكتوباسیلوس ها و توانایی تولید اسید لاكتیک ، پراکسید هیدروژن رابطه مستقیمی وجود ندارد. از آنجایی که آنها سه جدایه لاكتوباسیلوس جداسازی نمودند که دارای خاصیت تولید H_2O_2 و اسید لاكتیک بود اما دارای هیچ گونه اثر مهار رشد روی باکتری های پاتوژن نبود. اسید لاكتیک باکتری ها در نوشیدنی های محلی تخمیر شده (دوغ و...) وجود دارد و دارای یک خاصیت ضد باکتریایی علیه پاتوژن های منشأ گرفته از غذا می باشد. بسیاری از باکتری های تولید اسید لاكتیک به آنتی بیوتیک ها مقاوم هستند. اغلب این مقاومت ها به صورت ذاتی می باشد (۱۵). از طرف دیگر مقاوم بودن به آنتی بیوتیک به طور ذاتی می تواند اثرات مفیدی بر میزان داشته باشد. پروپیوتیک ها می توانند با ایجاد تعادل در میکروب های مقیم دستگاه گوارش و همچنین ترشح مواد ضد میکروبی کمک بارزی به میزان داشته باشند (۱۵). با توجه به اثرات باکتری های تولید کننده اسید لاكتیک و کاربرد آنها به عنوان پروپیوتیک، امروزه حدود ۳۰ نوع ماست پروپیوتیک در سایر کشورها تولید می شود. بنابراین شناسایی باکتری های تولید کننده اسید لاكتیک و بررسی خصوصیات آن ها به عنوان پروپیوتیک برای استفاده در صنعت نیز مفید می باشد (۱۲) Gomes و همکاران با بررسی حدود ۲۰۰ نمونه غذا از جمله پنیر و سوسيس توانستند هفت نوع باکتری تولید کننده اسید لاكتیک را جدا نمایند (از

باکتری های گرم منفی روده ای به ویژه سالمونلا و اشريشيا کلی از مهمترین عوامل ایجاد مسمویت های غذایی و اسهال به خصوص در کشور های در حال توسعه هستند. با توجه به مقاومت های دارویی در این باکتری ها، اثرات درمانی برای این دسته از عفونت ها کاهش یافته و نیاز به جایگزین نمودن روش های جدید می باشد. امروزه از خواص رقابتی باکتری ها در درمان عفونت های ناشی از باکتری های پاتوژن استفاده می شود که لاكتوباسیلوس یا باکتری های تولید کننده اسید لاكتیک یکی از مهمترین آنها می باشند (۱۳). در این پژوهش با توجه به اهمیت بیماری زایی باکتری های سالمونلا تیفی موریوم، اشريشيا کلی و هلیکوباكترپیلوری در روده و معده اثر مهاری لاكتوباسیلوس های جدا شده از محصولات لبنی (شیر، ماست، پنیر، دوغ و کشک) علیه آنها ارزیابی گردید. از تعداد ۵۰ جنس لاكتوباسیلوس جدا شده (شامل ۱۱ گونه لاكتوباسیلوس تعیین هوتیت شده از محصولات لبنی متفاوت)، ۱۹ مورد (٪ ۳۸) دارای اثر مهاری بر روده پاتوژنها از خود نشان داند. Ogunbanw و همکاران فعالیت ضد میکروبی و تولید باکتریوسین ها را توسط لاكتوباسیلوس ها مورد بررسی قرار دادند. آن ها با استفاده از روش چاهک نشان دادند که لاكتوباسیلوس ها از جمله لاكتوباسیلوس برویس از رشد اشريشيا کلی (۶-۸ میلی متر)، باسیلوس سرئویس (۸-۱۰ میلی متر) و یرسینیا انتروكولیتیکا (۶-۷ میلی متر) جلوگیری می کند (۱). و محلول رویی حاصل از رشد شان در روش چاهک و دیسک اثر مهاری خود را روی پاتوژن های ذکر شده از جمله اشريشيا کلی به خوبی نشان دادند. Hutt و همکاران گزارش کردند که مصرف محلول رویی حاصل از کشت لاكتوباسیلوس ها و بیفیدوباکتریوم دارای اثر کشنده ایله طیف وسیعی از باکتری های گرم منفی و گرم مثبت می باشد. (۱۱) این مطالعه نیز اثر محلول رویی حاصل از رشد لاكتوباسیلوس های جدا شده از محصولات لبنی را علیه رشد برخی از پاتوژن های گرم منفی Toksoy و همکاران (۱۴)، Schillinger و Lucke (۳) اثربخشی از لاكتوباسیلوس ها از جمله *L.Plantarum*

(۲۰۰۷) Ercus جدا شده از محصولات لبنی، با تولید بولگاریکوس باکتریوین) توانست تحت شرایط آزمایشگاهی جلوی رشد بسیاری از باکتری های گرم مثبت و گرم منفی نظیر استافیلوكوکوس ها و کلستریدیوم را بگیرد(۲۰). با توجه به نتایج تحقیق حاضر و نتایج دیگر محققان می توان گفت که گونه های مختلف لاکتوپاسیلوس قدرت جلوگیری از رشد بسیاری از باکتری های بیماری زا را دارند.

با توجه به اثر آنتاگونیست لاکتوپاسیلوس های جدا شده از فرآورده های لبنی علیه پاتوژن های معده و روده، می توان نتیجه گیری کرد که خالص سازی و استفاده از این باکتری ها به عنوان پروبیوتیک در محصولات لبنی جهت پیشگیری و درمان عفونت های روده ای و معده، مفید خواهد بود.

تشکر و قدردانی

بدین وسیله از حوزه معاونت پژوهشی دانشگاه آزاد اسلامی واحد چهرم که این طرح را به تصویب رسانده و مورد حمایت مالی قرار داد و همچنین از جانب آقای دکتر حمایت خواه معاون پژوهشی وقت، کمال تشکر و قدردانی به عمل می آید.

References

- Ogunbanwo st, sanni Al, onilude AA. characterization of bacteriocin produced by *Lactobacillus plantarum* f1 and *Lactobacillus brevis* OG1. African journal of biotechnology. 2003; 2(8): 219 - 227.
- Tamime A, Robinson R. Nutritional value of yoghurt . journal of Dairy science and Technology. 1999; 1:365.
- Schillinger U, lucke FK. Antibacterial activity of *Lactobacillus sake* isolated from meat. Applied and Environmental Microbiology. 1989; 55(8): 1901- 1906.
- Salminen s, Isolauri E, Salminen E . clinical uses of probiotics for stabilizing the gut mucosal barrier: successful strains and future challenges. Antonie Van Leeuwenhoek. 1996; 70(2-4): 347-58.
- Daeschel MA. Antimicrobial substances from lactic acid bacteria for use as food preservatives. Food Technology.1989; 43(1):164-167.
- Jay JM. Antimicrobial properties of diacetyl. Applied and Environmental Microbiology.1982; 44(3):525- 532.
- Aroutcheva A, Gariti D, Simon M, Shott S, Faro J, Simoes JA, et al. Defense factors of vaginal lactobacilli. American Journal of Obstetrics and Gynecology. 2001; 185(2): 375-379.

جمله (L.curvatus و L.Plantarum, L.Brevis) که دارای خاصیت ضد باکتریایی علیه باکتری های پاتوژن از جمله لیستریا مونوستوژن بود Kim و همکاران استفاده از باکتری های *lactococcus* و *bacillus Longum* ، *L.Casei* شده از ماست را در پیشگیری و درمان گاستریت و زخم معده ایجاد شده توسط هلیکوباکترپیلوری موثر دانستند(۱۷). در این بررسی نیز برخی از لاکتوپاسیلوس ها دارای اثر مهاری روی رشد هلیکو باکترپیلوری بود. بسیاری از محققان نیز اثر ماست پروبیوتیک دارای L.Reuteri و L.Ramnosus را در درمان التهاب روده ای ثابت شد(۱۸). در این بررسی سویه های بیشتری از لاکتو پاسیلوس از ماست جداسازی شد و اثر مهاری آنها روی پاتوژن های روده مثل اشريشياکلی و سالمونلا ثابت شد. Tufail و همکاران (۲۰۱۱) با جداسازی لاکتوپاسیلوس بولگاریکوس از ماست و تاثیر بازدارندگی از رشد بر روی باکتری هایی نظیر پاسیلوس سابتیلیس، اشريشيا کولی، سالمونلا تینفی، ویبریو کلرآ و استافیلوكوکوس اورئوس را ثابت نمودند. نتایج تحقیق فوق نیز تاییدی بر تحقیق حاضر بود(۱۹).

8. Salminen S, von Wright A, Morelli L, Marteau P, Brassart D, de Vos WM, et al . Demonstration of safety of probiotics – a review. International Journal of Food Microbiology. 1998; 44(1-2): 93-106.
9. Piard JC, Desmazeaud M. Inhibitory factors produced by lactic acid bacteria bacteriocins and other antibacterial substances. Lait.1992; 72(2): 113 -142.
10. Nighswonger BD, Brashears MM, Gilliland SE. Viability of *lactobacillus acidophilus* and *lactobacillus casei* in fermented milk products during refrigerated storage . Journal of Dairy science.1996; 79(2): 212 - 219.
11. Huitt P, Shchepetova J, Loivukene K, Kullisaar T, Mikelsaar M. Antagonistic activity of probiotic *lactobacilli* and *bifidobacteria* against entero-and uropathogens. J Applied Microbiol. 2006; 100(2): 1324-1332.
12. Pishva E, Hassannia N, Fazeli M, Havaee A, Jamalifar H, Poor Hossein M, et al. Antibacterial Effect of Autochthonous *Lactobacillus* Strains Isolated from Traditional Yoghurts. Pakistan Journal of Nutrition. 2009; 8(8): 1132-1137.

13. Oliveira MN, Sodini I, Remeuf F, Corrieu G. *effect of milk supplementation and culture composition on acidification textural properties and microbiological stability of fermented milks containing probiotic.* International Dairy Journal. 2001; 11(11): 935-942.
14. Toksoy A, Beyatli Y, Aslim B. *Studying on metabolic and antimicrobial activities of some L.Plantarum strains isolated from sausages .* Turkish Journal of Veterinary and Animal Sciences. 1999; 23: 533 – 540.
15. Talwalkar A ;kailasapathy k. *comprehensive reviews in food science and food safety.* Institute of Food Technologists. 2004; 3: 117-124.
16. Gomes AM, Malcata FX. *Development of probiotic cheese manufactured from goat milk response surface analysis via technological manipulation.* Journal of Dairy Science.1998; 81(6): 1492 - 1507.
17. Coconnier MH, Lievin V, Hemery E, Servin AL. *Antagonistic activity against helicobacter infection in vitro and in vivo by the human lactobacillus acidophilus strain.* 1998; 64(11): 4573 - 4580.
18. Line DC. *Probiotics as functional foods . Nutrition in Clinical Practice .* 2003; 18(6): 497-506.
19. Tufail M, Hussain S, Malik F, Mirza T, Parveen G, Shafaat S, et al. *Isolation and evaluation of antibacterial activity of bacteriocin product by Lactobacillus bulgaricus from yogurt.* African Journal of Microbiology Research. 2011; 5(22): 3842-3847.
20. Erkus O. *Isolation phenotypic and genotypic characterization of yoghurt starter bacteria.* The Graduated School of Engineering and Sciences of Izmir Institute of Technology. Master Thesis. 2007.

Archive of SID