

بررسی خصوصیات پروبیوتیکی لاکتوباسیلوس‌های جداسازی شده از محصولات لبنی تخمیری لیقوان

مریم تاج‌آبادی ابراهیمی: دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات
 محمدمین حجازی: پژوهشکده بیوتکنولوژی کشاورزی تبریز
 اشرف السادات نوری: دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات

چکیده

امروزه پژوهش‌های بسیاری برای افزودن باکتری‌های پروبیوتیک به محصولات لبنی به منظور ارتقای سطح سلامت جامعه صورت می‌گیرد. از مشکلات به‌کارگیری باکتری‌های پروبیوتیک می‌توان به ایجاد طعم و عطر نامطلوب و همچنین عدم سازگاری و کاهش حیات این باکتری‌ها در محصولات لبنی اشاره کرد. جداسازی باکتری پروبیوتیک از محصول لبنی می‌تواند منجر به جداسازی سویه‌های مناسب برای افزودن به محصول لبنی گردد. در این پژوهش با استفاده از روش غربال انتخابی ۵۶ ایزوله باکتری اسید لاکتیک متحمل شرایط اسیدی از ۳۰ نمونه مختلف محصول لبنی تخمیری سنتی لیقوان جداسازی شد. پس از بررسی‌های میکروسکوپی و آزمون کاتالاز ۴۸ سویه جنس لاکتوباسیل تشخیص داده شد و مقاومت این سویه‌ها در شرایط اسیدی و املاح صفراوی ارزیابی شد. توانایی جذب کلسترول ۱۸ سویه لاکتوباسیل مقاوم به اسید و صفرا از روی تفاوت میزان جذب کلسترول موجود در محیط کشت باکتری قبل و بعد از دوره گرم‌خانه‌گذاری ارزیابی شد. نتایج نشان داد این باکتری‌ها توانایی جذب کلسترول بین ۵۴-۲۶۶ g/ml را دارند. بیش‌تر جذب کلسترول در گونه‌های *L. farieiminis*, *L. planetarium*، *L. alimentarium*, *L. casei*, *L. acidophilus*، که از ماست و پنیر لیقوان جدا شده‌اند مشاهده شد. این نتایج نشان می‌دهد پنیر و ماست لیقوان دارای پتانسیل پروبیوتیکی بوده و بیش‌تر باکتری‌های پروبیوتیک انتخاب شده در این پژوهش از این دو محصول بوده‌اند.

مقدمه

در سال ۱۹۰۷ مچنینیکوف^۱ علم پروبیوتیک‌ها را پایه‌گذاری کرد؛ یعنی کشت میکروارگانیسم‌های زنده‌ای که اگر به تعداد کافی مصرف شوند روی سلامت مصرف کننده اثرات مطلوبی می‌گذارند. از خصوصیات پروبیوتیک مناسب می‌توان به تحمل اسید و صفرا توانایی کاهش کلسترول ممانعت از رشد باکتری‌های بیماری‌زا و تعدیل سیستم ایمنی اشاره کرد. بر اساس تعریف مؤسسه بین‌المللی علوم حیات^۲ محصولی را فراویژه^۳ می‌داند که علاوه

واژگان کلیدی: پروبیوتیک، محصولات لبنی لیقوان، اسید و املاح صفراوی، کاهش کلسترول

۱- metchinikoff

۲-international life science institute(ILSI)

۳-functional food

پذیرش ۸۷/۱/۳۱

دریافت ۸۶/۱۰/۱۵

بر ارزش غذایی خود محصول به واسطه افزودن پروبیوتیک حداقل یک یا چند اثر مفید دیگر مثل افزایش ایمنی و یا کاهش احتمال ایجاد بیماری را دارا باشد. این تعریف به صورت یک اصل در ارزیابی‌ها پذیرفته شده است [۱]، [۲]، [۳].

سال‌هاست که اهمیت مصرف محصولات لبنی در سلامت انسان به اثبات رسیده است؛ اما امروزه پژوهش‌های بسیاری برای افزودن باکتری‌های پروبیوتیک به محصولات لبنی و بررسی تأثیر این باکتری‌ها روی سلامت مصرف کننده صورت می‌گیرد. یکی از مشکلات به‌کارگیری باکتری‌های پروبیوتیک در محصولات لبنی عدم تحمل شرایط اکولوژیک محصول و از بین رفتن باکتری پروبیوتیک در این محصولات است. همچنین ایجاد طعم و عطر نامطلوب توسط باکتری پروبیوتیک در این محصولات مشکل دیگری است که تولید کنندگان محصولات لبنی، با آن روبرو هستند [۴]، [۵]، [۶]. از این رو جداسازی باکتری پروبیوتیک از محصول لبنی نه تنها می‌تواند منجر به جداسازی باکتری پروبیوتیکی با خصوصیات ویژه شود، بلکه می‌تواند دیدگاه مناسبی برای تولید انبوه محصولات لبنی سنتی که به طور طبیعی حاوی باکتری پروبیوتیک هستند به ما عرضه دارد. از سوی دیگر، انتخاب محصول لبنی صنعتی مشابه منشأ جداسازی پروبیوتیک می‌تواند گامی مناسب برای کاهش مشکلات ناشی از افزودن باکتری پروبیوتیک به محصول لبنی باشد [۷]. تا کنون گونه‌های مختلفی از جنس‌های لاکتوباسیلوس لاکتوکوکوس و بیفیدوباکتریوم به‌عنوان پروبیوتیک معرفی شده‌اند، اما بیش‌تر پروبیوتیک‌های معرفی شده مربوط به جنس لاکتوباسیلوس هستند [۸].

بررسی بقای باکتری‌ها در سیستم گوارشی یکی از مهم‌ترین فاکتورها در انتخاب سویه پروبیوتیک است [۹]. از این رو بررسی بقای باکتری در سیستم گوارشی برای انتخاب باکتری‌های پروبیوتیک الزامی است [۱۰]. مقاومت در برابر اسید و صفرا دو خصوصیت اساسی برای پیش‌بینی توانایی باکتری برای عبور از دستگاه گوارش است. بنا بر این ارزیابی مقاومت به اسید و صفرا برای تعیین توانایی تحمل اسید معده و نمک‌های صفراوی روده صورت می‌گیرد [۱۱]، [۱۲]، [۱۳].

بررسی‌ها نشان می‌دهند افزایش سطح کلسترول سرمی با حمله‌های قلبی ارتباط مستقیم دارد. با افزایش هر میکرومول کلسترول (بالای حد طبیعی) احتمال بیماری‌های قلبی ۳۵٪ و احتمال مرگ ناشی از حملات قلبی ۴۵٪ افزایش می‌یابد. کاهش مقدار جزئی کلسترول سرمی ۱٪ می‌تواند منجر به کاهش ۲-۳٪ حملات قلبی شود [۱۴]. پژوهش‌های متعددی نشان می‌دهند برخی از لاکتوباسیلوس‌ها می‌توانند سطح توتال کلسترول و LDL را کاهش دهند. از این رو استفاده از محصولات لبنی حاوی پروبیوتیک می‌تواند منجر به کاهش سطح کلسترول سرمی شود [۱۵].

هدف این پژوهش جداسازی، شناسایی بیوشیمیایی و بررسی خصوصیات پروبیوتیکی (اندازه‌گیری میزان بقا در سیستم گوارشی و توانایی کاهش کلسترول) لاکتوباسیل‌های جدا شده از انواع محصولات لبنی تخمیری لیقوان است.

مواد و روش‌ها

جمع‌آوری نمونه‌ها

نمونه‌های لبنی سنتی از منطقه ليقوان در استان آذربایجان شرقی و از کارگاه‌های سنتی این منطقه تهیه شد. نمونه‌ها طی ۲۴ ساعت به آزمایشگاه منتقل شدند. در تمام مدت انتقال نمونه‌ها در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد محافظت شدند. این نمونه‌ها شامل ماست، دوغ، کره، پنیر و کشک بودند. نمونه‌های پنیر از چهار مرحله مختلف فرآوری ۰-۱-۲-۳ ماه انتخاب و در مجموع ۳۰ نمونه به آزمایشگاه منتقل شدند.

غنی‌سازی

در مرحله غنی‌سازی نمونه‌ها به محیط مغذی و مناسب رشد لاکتوباسیل‌ها (MRS broth) منتقل شدند. نمونه‌های پنیر بافت سخت دارند و به راحتی با محیط کشت مخلوط نمی‌شوند. از این رو ابتدا ۲۰ گرم از هر نمونه پنیر در ۲۰ ml سترات سدیم ۲٪ حل و سپس به یک لیتر محیط MRS broth اضافه شد [۱۶]. مشکلی برای انحلال دیگر نمونه‌ها در محیط MRS broth وجود نداشت و ۲۰ ml از هر نمونه به یک لیتر محیط اضافه شد. سپس این محیط به مدت ۲۴ ساعت در انکوباتور CO₂ دار (10% CO₂) و دمای C ۳۷° گرم‌خانه‌گذاری شدند [۱۷].

غربال انتخابی سویه‌های لاکتوباسیل متحمل اسید

فرآورده‌های لبنی دارای تنوع میکروبی بسیار غنی هستند و جداسازی تک تک باکتری‌ها از این محصولات بسیار وقت‌گیر است. از این رو با اسیدی کردن محیط می‌توان تا حدود زیادی سویه‌های غیرمقاوم را حذف کرد. به این منظور، پس از مرحله غنی‌سازی ۵۰ میلی‌لیتر از محیط کشت را سانتریفیوژ (۱۰۰۰ دور به مدت ۱۵ دقیقه) و میکروب‌های ته‌نشست شده در ۲۰ میلی‌لیتر محلول بافر نمک فسفات اسیدی PBS (pH=2/5) حل گردید [۱۸].

برای تهیه بافر نمک فسفات اسیدی مقادیر ۹ گرم در لیتر NaCl، ۹ گرم در لیتر Na₂HPO₄·2H₂O و ۱/۵ گرم در لیتر KH₂PO₄ در آب مقطر حل و بافر حاصل توسط اسید کلریدریک ۱ مولار روی pH= ۲/۵ تنظیم گردید [19]. پس از دو ساعت گرم‌خانه‌گذاری در انکوباتور CO₂ دار (10% CO₂) و دمای C ۳۷° محلول سانتریفیوژ (۵۰۰۰ دور به مدت ۳۰ دقیقه) گردید. سانتریفیوژ نمونه‌ها بعد از مرحله غنی‌سازی و تیمار اسیدی موجب آن می‌شود که باکتری‌ها حتی با تعداد کم در لایه‌های پایینی رسوب کرده و به همراه محیط مایع رویی از دست نروند. پس از دو بار شستشو و سانتریفیوژ رسوب با بافر نمک فسفات خنثی سلول‌ها به محیط MRS agar منتقل و ۷۲ ساعت در حضور دی‌اکسید کربن گرم‌خانه‌گذاری شدند. کلنی‌های رشد کرده روی محیط MRS agar پس از ۳ تا ۵ بار کشت خطی خالص شدند. نمونه‌های خالص شده از نظر واکنش گرم و تست کاتالاز بررسی

شدند. ایزوله‌های میله‌ای گرم مثبت و کاتالاز منفی جنس *Lactobacilli spp* شناخته و در زیر ۳۰٪ گلیسرول در دمای ۸۰- درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند [۹]. در طی مراحل خالص‌سازی برای کاهش مخمرهای موجود در محیط از ۵۰ U/ml نیستاتین استفاده شد [۲۰]. نیستاتین نیز با مهار رشد مخمرها و جلوگیری از تشکیل کلنی پهن آن‌ها روی کلنی ریز باکتری امکان جداسازی بهتر و مؤثرتر لاکتوباسیل‌ها را فراهم می‌آورد.

بررسی میزان تحمل اسید سویه‌های ایزوله شده

سویه‌های ایزوله از مرحله اول به محیط MRS broth تلقیح و در انکوباتور CO₂ دار و دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۸ ساعت گرم‌خانه‌گذاری شدند. بعد از تهیه سربال رقت و تعیین جمعیت از هر محیط ۱ میلی‌لیتر به ۲۰ میلی‌لیتر بافر نمک فسفات اسیدی (pH=۲/۵) تلقیح شد [۲۱]، [۲۲]، [۲۳]. بعد از ۲ ساعت گرم‌خانه‌گذاری، از هر نمونه سربال رقت تهیه گردید و برای بار دوم تعیین جمعیت صورت گرفت. نتایج برای تعیین تأثیر محیط اسیدی در کاهش جمعیت سویه‌های جداسازی شده مقایسه شدند. بر اساس جمعیت تعیین شده قبل و بعد از تیمار اسیدی، ایزوله‌ها از نظر میزان مقاومت به شرایط اسیدی گروه‌بندی و گروه‌های مقاوم برای بررسی بیشتر و آزمون‌های بعدی انتخاب شدند. قابل ذکر است که تعداد رقت‌ها و کشت‌ها برای هر نمونه با ۳ بار تکرار انجام شد.

بررسی میزان تحمل نمک‌های صفراوی

سویه‌های مقاوم به اسید انتخاب شده از مرحله اول در محیط MRS broth در انکوباتور CO₂ دار (۱۰٪) کشت و دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد شدند. سپس از هر محیط ۱٪ به محیط MRS broth حاوی ۰/۳٪ نمک‌های صفراوی (oxgall) تلقیح شد. همچنین تلقیح مشابهی به محیط MRS broth فاقد نمک‌های صفراوی به‌عنوان شاهد صورت گرفت. بعد از تلقیح تا ۸ ساعت هر ۳۰ دقیقه و بعد از ۲۴ ساعت، میزان جذب نوری نمونه‌ها در طول موج ۶۰۰ نانومتر تعیین شد. تفاوت زمانی بر اساس دقیقه بین افزایش کدورت ۰/۳ واحدی در دو محیط مذکور به‌عنوان زمان تأخیر رشد تعیین شد [۲۴]. ایزوله‌های بررسی شده بر اساس زمان تأخیر رشد در ۵ گروه قرار گرفتند:

- زمان تأخیر رشد بین ۰-۳۰ دقیقه بسیار مقاوم، ۳۰-۶۰ دقیقه مقاوم، ۶۰-۹۰ دقیقه متحمل، ۹۰-۱۲۰ دقیقه حساس و ۱۲۰-۱۸۰ دقیقه بسیار حساس.

شناسایی بیوشیمیایی سویه‌های برتر باکتریایی

سویه‌های مقاوم به اسید و املاح صفراوی انتخاب شده از مرحله قبل بر اساس صفات شکلی و بیوشیمیایی مانند توانایی رشد در دماهای ۱۵ و ۴۵ درجه سانتی‌گراد، تولید اسید و گاز از گلوکز، تخمیر قندهای مختلف و تولید NH₃ از آرژنین بر اساس کتاب برگه شناسایی شدند. همه آزمایش‌ها بر روی باکتری‌ها در مرحله رشد لگاریتمی صورت گرفته است [۲۵]، [۲۶].

بررسی میزان جذب کلسترول

برای بررسی میزان جذب کلسترول از روش o-phthalaldehyde استفاده شد. به این منظور محیط کشت MRS مایع به صورت جداگانه آماده و استریل شد. کلسترول قابل حل در آب به صورت فیلتر استریل و با غلظت $300 \mu\text{g/ml}$ به محیط‌های استریل اضافه و پیش از تلقیح سویه‌ها در دمای 37°C و در انکوباتور CO_2 دار به مدت ۲۰ ساعت گرم‌خانه‌گذاری شد. به‌عنوان استاندارد یک محیط حاوی کلسترول اما بدون باکتری و یک محیط فاقد کلسترول در نظر گرفته شد. پس از این دوره، سلول‌ها به کمک سانتریفوژ از محیط کشت جدا شدند. یک میلی‌لیتر از مایع رویی جدا و با یک میلی‌لیتر $33\% \text{ KOH}$ و ۲ میلی‌لیتر اتانول مخلوط و به مدت یک دقیقه ورتکس و سپس در دمای 37°C درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۵ دقیقه نگهداری شدند. پس از خنک شدن ۲ میلی‌لیتر آب مقطر و ۳ میلی‌لیتر هگزان به محیط‌ها اضافه و ۱ دقیقه ورتکس شد. سپس ۱ میلی‌لیتر از لایه هگزان به لوله شیشه‌ای منتقل و زیر گاز نیتروژن تبخیر شد. باقی مانده به سرعت با معرف o-phthalaldehyde مخلوط سپس نیم میلی‌لیتر اسید سولفوریک اضافه شد. بعد از ۱۰ دقیقه جذب نوری در طول موج ۵۵۰ نانومتر بررسی شد [۱۵]. بین کلسترول باقی مانده در محیط کشت و افزایش کدورت محیط ارتباط خطی وجود دارد. از این رو برای تعیین میزان کلسترول باقی مانده در محیط کشت از این فرمول استفاده شد:

$$M_1 = OD_S \cdot M_0 / OD_C$$

OD_S = جذب نوری نمونه

OD_C = جذب نوری کنترل (استاندارد)

M_0 = مقدار کلسترول اضافه شده به محیط کشت

M_1 = مقدار کلسترول باقی مانده در محیط کشت

و به منظور تعیین میزان کلسترول جذب شده توسط باکتری از این فرمول استفاده شد:

$$X = M_0 - M_1$$

نتایج و بحث

غربال انتخابی باکتری‌های متحمل اسید

در این بررسی در مرحله نخست به منظور حذف انواع غیر متحمل اسید از روش غربال انتخابی در شرایط اسیدی استفاده شد. از سوی دیگر به منظور کاهش احتمال از دست دادن انواع متحمل به اسید در طی مراحل مختلف از سانتریفوژ و نیز افزودن نیستاتین به محیط استفاده شد. با استفاده از روش غربال انتخابی ۵۶ ایزوله باکتری اسید لاکتیک متحمل شرایط اسیدی از ۳۰ نمونه مختلف محصول لبنی تخمیری سنتی لیقوان جداسازی شد. مقایسه نسبت ایزوله‌های متحمل اسید جدا شده از محصولات مختلف نشان می‌دهد، بیش‌ترین ایزوله‌های متحمل اسید به ترتیب از ماست حلی، پنیر سبلان، پنیر لیقوان تازه و پنیر لیقوان دو ماهه جدا شده است. اما به نسبت سویه‌های کمتری از پنیر لیقوان سه ماهه، ماست، کشک و دوغ به‌دست آمده است (جدول ۱). پس از

بررسی‌های میکروسکوپی و آزمون کاتالاز از میان ۵۶ سویه باکتری اسید لاکتیک جدا شده ۴۸ سویه جنس لاکتوباسیل تشخیص داده شد و برای آزمون‌های تکمیلی (بعدی) انتخاب شد. مقایسه این نتایج با گزارش‌های قبلی نشان می‌دهد، اولاً این روش بسیار سریع‌تر و کم هزینه‌تر است، ثانیاً احتمال از دست رفتن باکتری‌های متحمل اسید کاهش می‌یابد. برای مثال Sussi و همکاران (۲۰۰۵) تنها از یک نمونه پنیر سنتی ایتالیایی ۶۳ سویه لاکتوباسیل جدا کردند که از بین آن‌ها تنها سه سویه مقاومت بالایی نسبت به شرایط اسیدی و املاح صفراوی نشان دادند [۲۷]. در پژوهش دیگری Valerie و همکاران (۲۰۰۳) ۸۸ سویه لاکتوباسیل جدا شده از شیر غیر پاستوریزه و پنیر را از نظر خصوصیات پروبیوتیکی بررسی کردند. از ۸۸ سویه بررسی شده تنها ۶ سویه در برابر تیمار اسیدی و املاح صفراوی مقاومت نشان دادند [۲۸]. مقایسه این گزارش‌ها با نتایج به‌دست آمده در این پژوهش نشان می‌دهد در روش غربال انتخابی، تیمار اسیدی کردن محیط تا حدود زیادی سویه‌های غیر پروبیوتیکی را حذف می‌کند و امکان بررسی نمونه‌های بیش‌تری را فراهم می‌سازد؛ به‌طوری‌که از ۳۰ نمونه مختلف ۵۶ سویه لاکتوباسیل متحمل اسید جداسازی شد و از این تعداد ۱۸ سویه مقاوم به شرایط اسیدی و املاح صفراوی انتخاب شد.

مقاومت به اسید

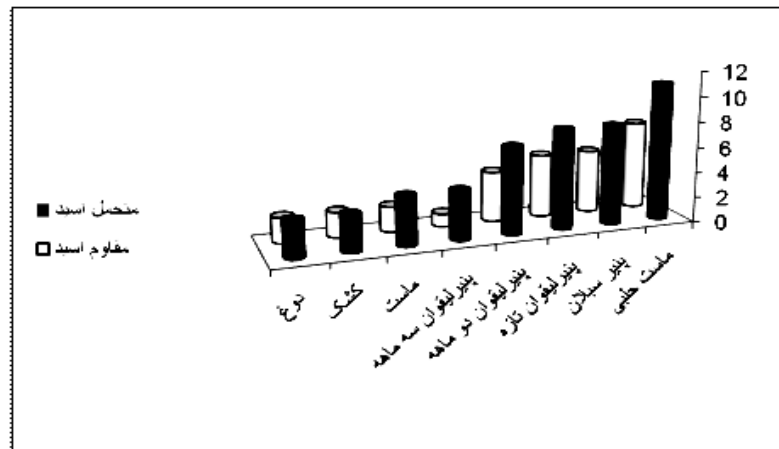
بررسی مقاومت به اسید روی ۴۸ ایزوله لاکتوباسیل متحمل اسید انجام شد. تعداد ۱۶ ایزوله بعد از ۲ ساعت گرم‌خانه‌گذاری در شرایط اسیدی جمعیتی بیش از 10^7 نشان دادند. تعداد ۱۲ ایزوله نیز بعد از ۲ ساعت گرم‌خانه‌گذاری در شرایط اسیدی جمعیت 10^5 تا 10^7 نشان دادند. ۲۰ ایزوله دیگر جمعیتی کمتر از 10^5 نشان دادند. هر یک از محققان با توجه به شرایط انتخابی و میزان زنده‌مانی به‌دست آمده گروه‌بندی خاص خود را از نظر مقاومت باکتری‌ها به اسید ارائه کرده‌اند [۲۳]، [۲۹]، [۳۰]، [۳۱]، [۳۲].

جدول ۱. گروه بندی ایزوله‌های متحمل اسید

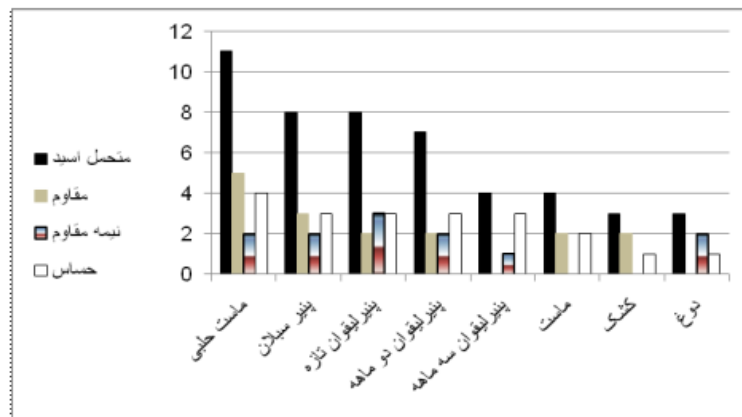
| ردیف | محصول لبنی | تعداد لاکتوباسیل‌های متحمل اسید | تعیین جمعیت بعد از تیمار اسیدی | | |
|------|--------------------|---------------------------------|--------------------------------|-------------------------|-------------|
| | | | $\geq 10^7$ | $10^6 \geq x \leq 10^5$ | $\leq 10^4$ |
| ۱ | ماست خیک | ۱۱ | ۵ | ۲ | ۴ |
| ۲ | پنیر سیلان | ۸ | ۳ | ۲ | ۳ |
| ۳ | پنیرلیقوان تازه | ۸ | ۲ | ۳ | ۳ |
| ۴ | پنیرلیقوان دو ماهه | ۷ | ۲ | ۲ | ۳ |
| ۵ | پنیرلیقوان سه ماهه | ۴ | | ۱ | ۳ |
| ۶ | ماست | ۴ | ۲ | | ۲ |
| ۷ | کشک | ۳ | ۲ | | ۱ |
| ۸ | دوغ | ۳ | | ۲ | ۱ |
| | مجموع ایزوله‌ها | ۴۸ | ۱۶ | ۱۲ | ۲۰ |

با توجه به موارد ذکر شده ایزوله‌ها بر اساس میزان مقاومت به اسید، در سه گروه قرار گرفتند: ایزوله‌های با جمعیت بیش از 10^7 مقاوم، ایزوله‌های با جمعیت 10^5 تا 10^7 نیمه مقاوم و ایزوله‌های با جمعیت کمتر از 10^5 حساس (جدول ۱). ۲۲ ایزوله مقاوم و نیمه مقاوم به اسید برای بررسی بیشتر و آزمون‌های بعدی انتخاب شدند (شکل ۲).

به‌طور کلی ایزوله‌های متحمل و مقاوم اسید بیش‌تری از ماست حلّی، پنیر سیلان، پنیرلیقوان تازه و دوماه نسبت به دیگر محصولات لبنی بررسی شده جدا شد (شکل ۱).



شکل ۱. مقایسه تعداد ایزوله‌های لاکتوباسیل مقاوم و متحمل اسید جدا شده از محصولات لبنی سنتی لبقوان



شکل ۲. مقایسه تعداد لاکتوباسیل‌های مقاوم، نیمه مقاوم و حساس به اسید جدا شده از محصولات لبنی سنتی لبقوان

تحمّل نمک‌های صفراوی

از ۲۲ سویه بررسی‌شده ۷ سویه جزء گروه بسیار مقاوم، ۸ سویه جزء گروه مقاوم، ۳ سویه جزء گروه متحمل، ۲ سویه جزء گروه حساس و یک سویه جزء گروه بسیار حساس به املاح صفراوی دسته‌بندی شدند. ۱۸ سویه بسیار مقاوم، مقاوم و متحمل نمک‌های صفراوی برای بررسی‌های تکمیلی در این مرحله انتخاب شدند که نتایج آن در جدول ۲ قید شده است.

شناسایی بیوشیمیایی این سویه‌ها نشان داد توانایی مقاومت و تحمل املاح صفراوی وابسته به گونه نیست و در بین سویه‌های یگ گونه متفاوت است (جدول ۲). دامنه وسیع میزان مقاومت به املاح صفراوی و گوناگونی در میزان مقاومت سویه‌های مختلف که در این پژوهش مشاهده می‌شود در بسیاری از گزارش‌های ارائه شده توسط دیگر محققان، vijendra (۲۰۰۵)، Liong (۲۰۰۵)، pennacchia (۲۰۰۴) و Jacobsen (۱۹۹۹) نیز قید شده است.

این نتایج با نتایجی که Ortiu در سال ۲۰۰۷ از بررسی لاکتوباسیل‌های جدا شده از شیر تخمیری ساردینا به دست آورد منطبق است. بر اساس نتایج حاصل از تحقیقات این پژوهش‌گر، سویه‌های جدا شده از فرآورده‌های لبنی سنتی نسبت به پروبیوتیک تجاری Enterolactis, Reuflor مقاومت بیشتری دارند. این نتایج اهمیت بررسی مقاومت در برابر شرایط اسیدی و املاح صفراوی، در انتخاب سویه‌های پروبیوتیک را تأیید می‌کند [۳۳].

میزان جذب کلسترو

در این پژوهش ۱۹ سویه انتخابی از مرحله قبل (سویه‌های مقاوم به اسید و املاح صفراوی) از نظر جذب کلسترو با روش o-phthalaldehyde ارزیابی شدند. توانایی جذب کلسترو توسط این سویه‌ها بین $\mu\text{g/ml}$ ۵۴-۲۶۶ یا (۸/۸۸٪-۱۸٪) متغیر بود. نتایج نشان می‌دهد که سویه‌های C6i4, Y2f3, Y1i4), C6m3, C4i2, Y2b9, Y2c4, Y2n2) با جذب کلسترو بالای $200 \mu\text{g/ml}$ از بهترین سویه‌های پروبیوتیک برای کاهش جذب کلسترو در این پژوهش هستند. که در مقایسه با سویه‌های تجاری میزان جذب نسبتاً بیشتری دارند. توانایی جذب کلسترو محیط کشت توسط سویه‌های مختلف باکتری‌های اسید لاکتیک مانند

Lb. acidophilus, *Lb. delbrueckii* subsp. *bulgaricus*, *Lb. casei*, *Lb. gasseri*, *Lb. amylovorus*

را دانشمندان مختلف به اثبات رسانده‌اند [۳۴]، [۳۵]، [۳۶].

در پژوهشی که Malgorzata Ziaron و همکارانش (۲۰۰۷) صورت دادند توانایی جذب کلسترو آغازگرهای لبنی تجاری مانند *Streptococcus salivarius* و *Lactobacillus delbrueckii* بررسی شد. نتایج نشان داد جذب کلسترو هیچ‌کدام از این سویه‌ها از ۲۷٪ تجاوز نکرد. در حالی که افزودن سویه‌های پروبیوتیک *Lactobacillus acidophilus*, *Bifidobacterium* موجب افزایش جذب کلسترو تا ۳۸٪ شد [۳۷].

Preira و همکاران (۲۰۰۲) در مقایسه‌ای که روی دامنه جذب کلسترو باکتری‌های اسید لاکتیک جدا شده از روده انسان و سویه‌های پروبیوتیک تجاری داشتند، نشان دادند میزان جذب در بین سویه‌های جدا شده از روده انسان بررسی شده بین ۴۷٪-۴٪ و در بین سویه‌های پروبیوتیک تجاری بین ۱۴٪-۰٪ متغیر است. بر خلاف انتظار بیش‌ترین جذب کلسترو در سویه‌های غیر تجاری دیده می‌شود [۳۸].

جدول ۲. شناسایی بیوشیمیایی و تعیین میزان جذب کلسترول لاکتوباسیل‌های مقاوم به اسید و املاح صفراوی

| شماره | کد ایزوله | گونه | منبع جداسازی | جذب کلسترول (µg/L) |
|-------|-----------|---------------------|--------------|--------------------|
| ۱ | C4i2 | <i>farieminis</i> | پنیر لیقوان | ۲۴۰ |
| ۲ | D3b1 | <i>planetarium</i> | دوغ | ۱۶۱ |
| ۳ | C1d2 | <i>lactis</i> | پنیر لیقوان | ۴۱ |
| ۴ | C6m1 | <i>jenseuii</i> | پنیر سیلان | ۴۱ |
| ۵ | C6m3 | <i>planetarium</i> | پنیر لیقوان | ۲۷۶ |
| ۶ | K114 | <i>planetarium</i> | کشک | ۱۱۳ |
| ۷ | Y1m4 | <i>casei</i> | ماست تازه | ۱۵۳ |
| ۸ | K213 | <i>agilis</i> | کشک | ۹۹ |
| ۹ | Y114 | <i>alimentarium</i> | ماست تازه | ۲۶۶ |
| ۱۰ | C612 | <i>rhumnosus</i> | پنیر لیقوان | ۳۴ |
| ۱۱ | C2h1 | <i>lactis</i> | پنیر لیقوان | ۵۴ |
| ۱۲ | y2c4 | <i>casei</i> | ماست کهنه | ۲۲۵ |
| ۱۳ | Y216 | <i>casei</i> | ماست کهنه | ۱۴۱ |
| ۱۴ | Y3f3 | <i>casei</i> | ماست کهنه | ۲۶۳ |
| ۱۵ | Y2b9 | <i>acidophilus</i> | ماست کهنه | ۲۴۰ |
| ۱۶ | Y2p3 | <i>casei</i> | ماست کهنه | ۹۹ |
| ۱۷ | Y2b10 | <i>salivarus</i> | ماست کهنه | ۱۶۱ |
| ۱۸ | Y2n2 | <i>casei</i> | ماست کهنه | ۲۱۱ |

نتیجه‌گیری

تنوع میکروبی در محصولات لبنی بسیار وسیع است. از این رو بررسی میکروفلور این فرآورده‌ها با مشکلات فراوانی همراه است. روش غربالگری مستقیم با ممانعت از رشد باکتری‌های حساس به اسید می‌تواند روشی مناسب برای جداسازی سویه‌های دارای پتانسیل پروبیوتیکی باشد و بررسی خصوصیات پروبیوتیکی محصولات لبنی را ساده‌تر سازد. در این پژوهش از ۳۰ نمونه مختلف محصول لبنی تخمیری سنتی ۴۸ سویه لاکتوباسیل خالص‌سازی شد که توانایی حیات در $pH=2/5$ را دارند. بررسی‌های تکمیلی روی این ۴۸ ایزوله مانند بررسی میزان مقاومت نسبت به شرایط اسیدی و املاح صفراوی و توانایی کاهش کلسترول محیط کشت منجر به انتخاب سویه‌های مناسب پروبیوتیک از محصولات لبنی تخمیری سنتی لیقوان شد. بررسی منابع جداسازی این سویه‌ها نشان می‌دهد پنیر دو ماهه و ماست تازه و حلبی لیقوان دارای پتانسیل پروبیوتیکی بیش‌تری نسبت به دیگر محصولات هستند. در صورت انجام پژوهش‌های تکمیلی و تعیین تعداد باکتری‌های پروبیوتیک در هنگام مصرف می‌توان این محصولات را فرآورده‌های لبنی فرآورده سنتی معرفی نمود.

از آنجا که پنیر لیقوان از شیر خام (نجوشیده) تهیه می‌شود، این محصول در بدو تولید حاوی باکتری‌های بیماری‌زا مثل اشرشیا کولی و استافیلوکوکوس اورئوس است. از این رو برای کاهش و حذف آلودگی میکروبی و همچنین تکمیل فرآیند تولید و ایجاد عطر و طعم مناسب در این محصول قبل از مصرف پنیر به مدت سه ماه در آب و نمک ۹٪ نگهداری می‌شود. نتایج این بررسی نشان می‌دهد پنیر لیقوان تازه تا دو ماه بعد از تولید و

نگهداری در آب و نمک منبع بسیار مناسبی از لاکتوباسیل‌های بالقوه پروبیوتیک است. اما لاکتوباسیل‌های بالقوه پروبیوتیک در پنیر لیقوان سه ماهه (زمان مصرف) دیده نمی‌شوند. با توجه به وسعت مصرف پنیر لیقوان در کشور، در صورت حل مشکل آلودگی میکروبی پنیر دو ماهه لیقوان و کاهش دوره نگهداری از سه ماه به دو ماه پنیر لیقوان نیز می‌تواند گزینه مناسبی برای تولید محصولات لبنی پروبیوتیک سنتی باشد. همچنین بررسی‌های تکمیلی روی سویه‌های اسید لاکتیک مقاوم به شرایط اسیدی و املاح صفراوی جدا شده از محصولات لبنی تخمیری سنتی ایران می‌تواند منجر به انتخاب سویه‌های پروبیوتیک مناسب برای کاربرد توام با آغازگرهای تجاری به منظور افزایش سطح سلامت محصولات لبنی باشند.

منابع

1. W.P. Charteris, Ingredient selection criteria for probiotic micro-organisms in functional dairy foods. *Dairy Technology*, 51 (1998) 123-136.
2. A.J. Alhart and Stage, Use of probiotic in treatment of inflammatory bowel disease, *Journal clinic gastroenterol*, 36 (2003) 111-119.
3. M. David Collins, and G. Gibson, Probiotics, prebiotics, and synbiotics: approaches for modulating the microbial ecology of the gut. 69 (1999) 1052S-7S.
4. M. Saarela, Probiotic bacteria: safety, functional and technological properties. *Journal of biotechnology*, 84 (2000) 197-215.
5. G. A. Birollo and J.A.Reinheimer, Viability of lactic acid microflora in different types of yoghurt. *Food reserch*, 33 (2000) 799-805.
6. R.C. Chandan, enhancing market value of milk by adding culture, *Journal of Dairy Science*, 82 (1999) 2245-2256.
7. G. Ambadoyiannis, Probiotic and Technological Properties of Enterococci Isolates from Infants and Cheese, *Food Biotechnology*, 18(3) (2004) 307-325.
8. C. Arthure, A. Ouwehand, and S. Salminen, probiotics: an overview of beneficial effects. *Antonie Van leeuwenhoek*, 82 (2002) 279-289.
9. L. Morelli, in vitro selection of probiotic lactobacilli: A critical appraisal. *Current issues intestinal microbiology*, 2 (2000) 59-67.
10. P. Marteau, Survival of lactic acid bacteria in a dynamic model of stomach and small intestine: validation and the effect of bile, *Journal of Dairy Science*, 80 (1997) 1031-1037
11. P.L. Conway, S.L.Gorbach and B.R. Goldin, Survival of lactic acid bacteria in the human stomach and adhesion to intestinal cells. *Journal of Dairy Science*, 70 (1987) 1-12.

12. M.F. Fernandez, S. Boris, and Barbes., Probiotic properties of human lactobacilli strains to be used in the gastrointestinal tract. *Journal of Applied Microbiology*, 94 (2003) 449–455
13. A. Bezkorovainy, Probiotics: determinants of survival and growth in the gut. *The american journal of clinical nutrition*. 73: 399–405.
14. J. E. Manson, The primary prevention of myocardial infarction, *Journal of med*, 326 (1992) 1406–1416.
15. M.T. Liong , Acid and bile tolerance and cholesterol removal ability of lactobacilli strains. *Journal of Dairy Science*, 88 (2005) 55-66.
16. L. Saavedraa, Homemade traditional cheeses for the isolation of probiotic
17. *Enterococcus faecium* strains. *international Journal of Food Microbiology*, 88(2003)241-245.
18. V. Coeuret, S. Dubernet , Isolation, characterisation and identification of lactobacilli focusing mainly on cheeses and other dairy products. *INRA, EDP science* (2003) 269-306.
19. C. Pennacchia. and D. Ercolini, Selection of *Lactobacillus* strains from fermented sausages for their potential use as probiotics. *Meat Science*, 67 (2004) 317-309
20. S. Erkkila and E. Petaja, Screening of commercial meat starter cultures at low pH and in the presence of bile salts for potential probiotic use. *Meat Science*, 55 (2000) 297–300.
21. G. Gardiner, Relative Ability of Orally Administered *Lactobacillus murinus* To Predominate and Persist in the Porcine Gastrointestinal Tract. *Applied and Environmental Microbiology*, 70 (2004) 1895-1906.
22. P.L. Conway, Survival of lactic acid bacteria in the human stomach and adhesion to intestinal cells. *Journal of Dairy Science*, 70 (1987) 1-12.
23. S.E. Gilliland and D.K. Walker, Factors to consider when selecting a culture of *Lactobacillus acidophilus* as a dietary adjunct to produce a hypocholesteremic effect in humans. *Journal of Dairy Science*, 73 (1989) 905-911
24. M. Liong, Acid and bile tolerance and cholesterol removal ability of lactobacilli strains. *journal of dairy science*, 88 (2005) 55-66.
25. L. Saavedraa, Homemade traditional cheeses for the isolation of probiotic *Enterococcus faecium* strains. *International Journal of Food Microbiology*, 88 (2003) 241– 245.
26. N. Parvathy Seema and P.K. Surendran, biochemical characterization of lactic acid bacteria isolated from fish and prawn. *Journal of culture collections*, 4 (2004-2005) 48-52.

27. E.J. Fagnant, C.C. Sanders, Development and evaluation of a biochemical scheme for identification of endocervical Lactobacilli. *Journal of clinical microbiology*, (1982) 926-934.
28. M. Succi, Bile salt and acid tolerance of Lactobacillus rhamnosus strains isolated from Parmigiano Reggiano cheese. *Ferms Microbiology Letters*, 244 (2005) 129–137.
29. Vale´rie Coeuret and M. Gueguen, In vitro screening of potential probiotic activities of selected lactobacilli isolated from unpasteurized milk products for incorporation into soft cheese. *Journal of Dairy Research*, 71 (2004) 451-460.
30. Dunne.ColuLiam O’Mahony, L.M., Gerardine Thornton, Darrin Morrissey, SileO’Halloran, Maria Feeney, and G.F. Sarah Flynn, Charles Daly, Barry Kiely, Gerald C.O’Sullivan, Fergus Shanahan, and J Kevin Collins, *In vitro selection criteria for probiotic bacteria of human origin correlation with in vivo findings*.
31. G. Ambadoyiannis, Probiotic and Technological Properties of Enterococci Isolates from Infants and Cheese. *Food Biotechnology*, 18(3) (2004) 307-325.
32. M.F. Bernet-Camard, The Human Lactobacillus acidophilus Strain LA1 Secretes a Nonbacteriocin Antibacterial Substance(s) Active In Vitro and In Vivo. *Applied and environmental microbiology*, 63 (1997) 2747-2753
33. M. Vijendra, Application invitro methods for selection of lactobacillus casei strains as potential probiotics. *food microbiology*, 103 (2004) 109-115.
34. S. Ortua, Identification and functional characterization of Lactobacillus strains isolated from milk and Gioddu, a traditional Sardinian fermented milk. *International Dairy Journal*, 17 (2007) 1312-1320.
35. D.R. Walker, Relationship among bile tolerance, bile salt deconjugation, and assimilation of cholesterol by Lactobacillus acidophilus. *Journal of Dairy Science*, 76 (1993) 956-961.
36. A. Hosono, Impact of fermented milk on human health: Cholesterol-lowering and immunomodulatory properties of fermented milk. *Animal Sci*, 73 (2002) 241-256.
37. J.P. Grill, Effects of Lactobacillus amylovorus and Bifidobacterium breve on cholesterol. 31 (2000) 154-156.
38. M. Ziarno, E.Sekul, cholesterol assimilation by commercial yoghurt starter cultures ,*Acta Sci. Pol., Technol.*, 6(1) (2007) 83-94.
39. D.I.A. Pereira. and R.Gibson, Cholesterol Assimilation by Lactic Acid Bacteria and Bifidobacteria Isolated from the Human Gut. *Applied and environmental microbiology*, 68 (2002) 4689-4693.