



Scan online to view this article

Molecular identification of lactobacilli isolated from traditional cheeses of Bandar Abbas city

Niloofar Bazarcheh Shabestari, Masoumeh Hajirezaei*

Department of Microbiology, Kerman Branch, Islamic Azad University, Kerman, Iran

Abstract

Aim and Background: *Lactobacilli* are Gram-positive, catalase-negative, non-spore forming, rod-shaped organisms. So far, more than 90 species of these bacteria have been identified. There are several strains of probiotic *Lactobacilli* in a wide range of human food products. Identification of these bacteria in traditional dairy products makes it possible to use them in the production of delicious industrial dairy products. The selection of reliable methods for the identification of *Lactobacilli* is of a particular importance. Biochemical methods are time consuming and ambiguous. Molecular methods are more appropriate and precise and can be a substitute for previous methods. The purpose of this study is the isolation of *Lactobacilli* from bacterial flora in Bandar Abbas traditional cheese and identification these bacteria by using PCR as an effective tool for the recognizing the isolated strains.

Materials and Methods: Fifty samples of traditional cheese were collected from Bandar Abbas and strains were obtained by phenotypic methods. 16 s rRNA primers were used to identify their molecular identity. Then the PCR product was sent to Poya Gene Gostar for sequencing. Obtained sequences were blasted in NCBI GenBank.

Results: 3 strains of *Lactobacillus* include *Lactobacillus murinus*, *Lactobacillus helviticus* and *Lactobacillus planatrum* were identified.

Conclusion: These three strains improve the quality of dairy products in this area and can be used in products manufactured in the industry.

Keywords: *Lactobacillus*, Cheese, 16srRNA, Sequencing, PCR

Corresponding author:

Department of Microbiology, Kerman Branch, Islamic Azad University, Kerman, Iran
Email: ma.hajirezaei@gmail.com



برای مشاهده این مقاله به صورت
آنلاین اسکن کنید

شناسایی مولکولی لاکتوباسیل های جدا شده از پنیرهای سنتی شهرستان بندرعباس

نیلوفر بازارچه شبستری، معصومه حاجی رضایی*

گروه میکروبیولوژی، واحد کرمان، دانشگاه آزاد اسلامی، کرمان، ایران

چکیده:

سابقه و هدف: لاکتوباسیل ها ارگانیسم هایی گرم مثبت، کاتالاز منفی، بدون اسپور و میله ای شکل هستند. تاکنون بیش از ۹۰ گونه از این باکتری ها شناخته شده است. سوش های متعددی از لاکتوباسیل های پروبیوتیک در طیف وسیعی از محصولات غذایی انسان وجود دارد. شناسایی این باکتری ها در محصولات لبنی سنتی، امکان استفاده از آن ها را در تولید فرآورده های لبنی صنعتی مطبوع تر فراهم می آورد. انتخاب روش های قابل اطمینان، برای شناسایی لاکتوباسیل ها از اهمیت خاصی برخوردار است. روش های بیوشیمیایی وقت گیر و ابهام آمیز هستند. روش های مولکولی، مناسب تر و دقیق تر بوده و می توانند جایگزین روش های قبلی شوند. هدف از این تحقیق، جداسازی لاکتوباسیل ها از فلور موجود در پنیر سنتی شهرستان بندرعباس و شناسایی آن ها با استفاده از روش مولکولی PCR به عنوان یک ابزار مؤثر در شناسایی سویه های جدا شده است.

مواد و روش ها: تعداد ۵۰ نمونه پنیر سنتی از شهرستان بندرعباس جمع آوری و سویه های لاکتوباسیل توسط روش های فنوتیپی جدا شدند. برای شناسایی مولکولی آن ها، از پرایمرهای آن، از ۱۶S rRNA استفاده گردید. سپس محصول PCR جهت توالی یابی به شرکت پویا ژن گستران ارسال شد. توالی های به دست آمده در بانک ژنی NCBI بلاست شدند.

یافته ها: در مجموع ۳ سویه لاکتوباسیل شامل لاکتوباسیلوس پلانتاریوم (*Lactobacillus plantarum*)، لاکتوباسیلوس هلوتیکوس (*Lactobacillus helveticus*) و لاکتوباسیلوس مورینوس (*Lactobacillus murinus*) شناسایی شد.

نتیجه گیری: این سه سویه کیفیت محصولات لبنی این منطقه را تأمین نموده و پتانسیل کاربرد در محصولات تولید شده در صنعت را دارا هستند.

واژه های کلیدی: لاکتوباسیل، پنیر، ۱۶S rRNA، تعیین توالی، PCR

مقدمه

در صنعت به دلیل توانایی باکتری های اسیدلاکتیک در

تولید اسیدلاکتیک و همچنین به علت ایجاد طعم های مختلف، ترکیب های غذایی و بافت مناسب از این باکتری ها به عنوان نگهدارنده و استارت تر جهت تولید پنیر، تخمیر غذاهای گیاهی و گوشت، تولید شراب و آب جو استفاده می شود (۱). مهم ترین جنس های باکتری های اسیدلاکتیک شامل: لاکتوباسیلوس، لاکتوکوکوس، انتروکوکوس، استرپتوکوکوس، پدیوکوکوس، لوکونوستوک و بیفیدوباکتریوم هستند. باکتری های اسیدلاکتیک،

نویسنده مسئول:

گروه میکروبیولوژی، واحد کرمان، دانشگاه آزاد اسلامی، کرمان، ایران

پست الکترونیکی: ma.hajirezaei@gmail.com

تاریخ دریافت: ۱۳۹۸/۰۹/۱۱

تاریخ پذیرش: ۱۳۹۹/۰۴/۲۳

ضد میکروبی و توانایی در تولید طعم و بوی مطلوب در تهیه انواع غذاها و فرآوردهای تخمیری مورد توجه قرار گرفته‌اند. به عنوان مثال از لاكتوباسیلوس دلبروکی (*lactobacillus delbrueckii*), لاكتوباسیلوس هلوتیک (*Lactobacillus helveticus*) و لاكتوباسیلوس لاکتیس (*Lactobacillus lactis*) به عنوان استارتر جهت تولید پنیرهای سفت استفاده می‌کنند (۸،۹). لذا آگاهی از فلور باکتری‌های اسیدلاکتیک موجود در پنیرهای سنتی امکان تهیه آغازگر برای تولید محصولات صنعتی سالم‌تر، استاندارد و با طعم بهتر را فراهم می‌کند (۱۰). در همین راستا مطالعه‌های گسترش‌ای برای شناسایی این باکتری‌ها در محصولات غذایی مختلف صورت گرفته است. در آفریقای جنوبی محصولات لبنی سنتی مورد بررسی قرار گرفتند و لاكتوباسیلوس پلانتاروم (*Lactobacillus plantarum*) و لاكتوباسیلوس دلبروکی در آن‌ها شناسایی شدند (۱۱). در کنیا نیز لاكتوباسیلوس پاراکازئی (*lactobacillus paracasei*), لاكتوباسیلوس فرمنتوم (*lactobacillus fermentum*), لاكتوباسیلوس پلانتاریوم و لاكتوباسیلوس اسیدوفیلوس (*lactobacillus acidophilus*) در محصولات لبنی سنتی شناسایی شدند (۱۲). در سال ۲۰۰۵ از ماست سنتی لاكتوباسیلوس دلبروکی جداسازی شد (۱۳). در سال ۲۰۰۷ نیز از محصولات لبنی سنتی به نام کاساوا در آفریقای جنوبی سه گونه از لاكتوباسیلوس به نام‌های لاكتوباسیلوس فرمنتوم، لاكتوباسیلوس پنتاسوس (*lactobacillus pentosus*) و لاكتوباسیلوس پلانتاروم جداسازی و شناسایی شدند (۱۴).

در کشور صربستان با مطالعه بر روی محصول سنتی کاجماک سه گونه لاكتوباسیلوس پاراکازئی، لاكتوباسیلوس کفیری و لاكتوباسیلوس پلانتاروم را شناسایی و جداسازی کردند (۱۵).

در ایران به منظور تهیه محصولات با کیفیت بالاتر مطالعه‌هایی بر روی لاكتوباسیلوس‌ها صورت گرفته است. گروهی از محققین لاكتوباسیلوس کازئی، لاكتوباسیلوس پاراکازئی، لاكتوباسیلوس پلانتاروم و لاكتوباسیلوس پنتاسوس را از پنیر شناسایی کردند (۱۶،۱۷).

باکتری‌های گرم‌مثبت، بی‌حرکت، بدون اسپور، کاتالاز منفی، احیا نیترات منفی، سیتوکروم اکسیداز منفی هستند که قادر به ذوب ژلاتین و تولید ایندول نیستند. در حال حاضر بیش از صد گونه از این جنس شناسایی شده است (۲-۴). جنس لاكتوباسیلوس بزرگ‌ترین جنس در گروه باکتری‌های اسیدلاکتیک هتروژن است. لاكتوباسیلوس‌ها باکتری‌های میله‌ای شکل به طول ۱-۱۰ μm و عرض ۰.۵-۱/۲ میکرون هستند. این باکتری‌ها با این‌که فاقد کاتالاز و سیتوکروم اکسیداز هستند، ولی در مجاورت اکسیژن هوا رشد می‌کنند و میکروآئروفیل بوده، در حضور هوا رشد کمی دارند و وجود ۵٪ دی اکسیدکربن در محیط باعث تحریک رشد آن‌ها می‌شود. دمای بهینه رشد آن‌ها بین ۳۰-۴۰ درجه سلسیوس است اما توانایی رشد تا دمای ۵۰-۵۳ درجه سلسیوس را نیز دارند.

لاكتوباسیلوس‌ها قدرت تحمل اسید را در محیط داشته و هر چند pH بهینه برای رشد آن‌ها ۵/۸-۵/۵ است اما به طور کلی در pH کمتر از ۵ نیز قادر به رشد هستند، برای تأمین انرژی هیدراتهای کربن را مورداستفاده قرار داده، اسیدلاکتیک تولید می‌کنند (۵). سویه‌های لاكتوباسیلوس باعث تقویت سد مخاطی روده شده که این امر موجب حفظ و ارتقاء سطح ایمنی می‌شود. هم‌چنین سبب کاهش میزان بیماری‌های التهابی روده و سندرم روده تحریک‌پذیر می‌شود. (۶).

پنیر یکی از فرآوردهای تخمیری مهم شیر در سطح جهان است. هر چند پنیرهای صنعتی به دلیل پاستوریزاسیون، کیفیت بهداشتی بهتر و بافت یکنواخت‌تری دارند ولی به دلیل پاستوریزاسیون و استفاده از آغازگرهای تجاری مشخص طعم پنیرهای سنتی را ندارند و از لحاظ برخی ویژگی‌های حسی بسیار ضعیف هستند. پنیرهای سنتی به دلیل تنوع جنس و گونه‌های میکروبی محلی و بومی موجود در شیرها، دارای دامنه طعمی گسترده‌تری هستند (۷). برای تولید پنیرهای صنعتی با طعم‌های مناسب، لازم است از آغازگرهای بومی بعد از پاستوریزاسیون استفاده گردد (۴) در سال‌های اخیر سویه‌های بومی لاكتوباسیلوس‌ها به دلیل ویژگی‌هایی هم‌چون مقاومت ذاتی به فاژهای مخرب، خاصیت

برای جداسازی لاكتوباسیل‌ها از سری ۵ تایی، لوله‌های حاوی ۹ سی‌سی سرم فیزیولوژی استریل استفاده گردید. ۱۰۰ میکرولیتر از هر رقت بر روی محیط کشت اختصاصی MRS آگار استریل (های مدیا، هند)، به روش پخش کردن کشت داده شد. به مدت ۷۲ ساعت در دمای ۳۰ درجه سلسیوس در جاربی‌هوایی و با استفاده از گاز پک نوع A (مرک، آلمان) گرمخانه‌گذاری شد. کشت‌ها در دو تکرار انجام و در بازه زمانی ۴۸ الی ۷۲ ساعت، نمونه‌های کشت داده شده از لحاظ وجود یا عدم وجود لاكتوباسیل مورد بررسی قرار گرفتند. (۲۱).

کلنی‌هایی که از لحاظ شکل، اندازه، کدر یا شفاف بودن (قوام) و سایر ویژگی‌های ظاهری متفاوت بودند، به صورت جداگانه به منظور دریافت کلنی‌های تک روی محیط MRS آگار (های مدیا، هند) ۲ الی ۳ بار کشت داده شد و به مدت ۷۲ ساعت، دمای ۳۰ درجه سلسیوس در جاربی‌هوایی و با استفاده از گاز پک نوع A گرمخانه‌گذاری گردید. سپس تمامی کلنی‌های مذکور از لحاظ شکل ظاهری، واکنش گرم و آزمون کاتالازی مورد آزمایش قرار گرفتند (۱۸). تمامی باکتری‌های گرم مثبت، کاتالاز منفی بدون اسپور به عنوان لاكتوباسیل در نظر گرفته شدند.

تعیین الگوی تخمیر کربوهیدرات‌ها

پس از استریلیزاسیون محیط کشت فنل رد براث (مرک، آلمان)، قندهای موردنظر (شامل: گلوکز، سوربیتول، آراینوز، لاکتوز، گالاكتوز، مانیتول و سوکروز) (مرک، آلمان) با غلظت ۱۰٪ به محیط اضافه شدند. سپس باکتری موردنظر به لوله‌ها تلقیح شد. تبدیل رنگ قرمز به زرد نشانه تخمیر قند در نظر گرفته شد. (۲۲).

آزمون همولیز

به منظور بررسی انواع همولیز (alfa، بتا، گاما)، جایه‌های مذکور روی محیط بلادآگار (مرک، آلمان) کشت و به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سلسیوس گرمخانه‌گذاری گردید. (۲۳).

لاكتوباسیل‌های موجود در برخی از فرآورده‌های لبنی استان‌های کرمانشاه، کردستان، لرستان مرکزی و ایلام هم‌چون ماست، دوغ و شیر نیز جداسازی و شناسایی شدند (۳).

در تحقیق مشابه در سال ۲۰۱۱ Hasani و همکاران نیز گونه‌های متعلق به لاكتوباسیلوس پلاتاروم و لاكتوباسیلوس کازئی را از پنیر لیقوان جداسازی کردند (۱۸).

Tafvizi و همکاران نیز در سال ۲۰۱۳ از ترخینه و دوغ براساس توالی‌یابی ناحیه 16sRNA چهار سویه با تشابه بالا به لاكتوباسیلوس کازئی جداسازی و شناسایی کردند (۱۹).

استان هرمزگان با توجه به وجود قومیت‌های مختلف در آن، دارای انواع غذاهای سنتی به ویژه فرآورده‌های حاصل از شیر است. پنیر با توجه به ویژگی‌های تنوع طعمی و امکان اضافه کردن انواع افزودنی‌ها به آن نسبت به دیگر فرآورده‌ها دارای تنوع بیشتری است. هدف از تحقیق حاضر جداسازی و شناسایی لاكتوباسیل‌های موجود در پنیر سنتی شهرستان بندرعباس به روش مولکولی است. این اقدام اولین قدم برای توسعه یک آغازگر جهت استفاده در سطح صنعتی برای تولید محصولات سالم و باطعم و بافت بهتر است.

مواد و روش‌ها

نمونه‌گیری

تعداد ۵۰ نمونه پنیر سنتی در بهار ۱۳۹۷ از شهر بندرعباس در استان هرمزگان، تحت شرایط استریل در فالکون‌های درب‌دار استریل جمع‌آوری و در کناریخ به آزمایشگاه منتقل شدند. در آزمایشگاه نمونه‌ها در شرایط استریل و در دمای ۴ درجه سلسیوس تا زمان انجام مراحل بعدی، نگهداری شدند (۲۰).

آماده‌سازی نمونه‌ها

۵ گرم نمونه تحت شرایط استریل به ۴۵ میلی‌لیتر محلول استریل سیترات سدیم (ایلیا طب، ایران) (۰/۲٪ وزنی/حجمی) اضافه شد و به مدت ۱ دقیقه روی شیکر قرار داده شد. سپس محلول رویی به عنوان رقت 10^{-1} برای تهیه رقت‌های بعدی (رقت‌های 10^{-2} تا 10^{-6}) مورد استفاده قرار گرفت (۱۸).

نمونه های کاتالاز منفی و گرم مثبت برای ادامه کار انتخاب شدند (شکل ۱).

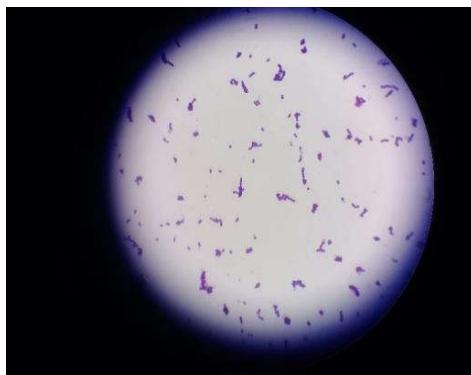
بررسی مورفولوژیکی و رشد در دماهای مختلف
باسیل ها و کوکوباسیل های گرم مثبت کاتالاز منفی، با توانایی رشد در دماهای ۱۵، ۳۰ و ۴۵ درجه سلسیوس جهت ادامه کار انتخاب شدند. نتایج این مطالعه های در جدول ۲ آمده است.

آزمون تخمیر قندها

نتایج تست تخمیر ۷ قند، برای باکتری های جدا شده در جدول ۳ آمده است.

آزمون همولیز

آزمون همولیز برای کلنی های منتخب صورت گرفت. جدایه های L۱۵، L۱۶، L۱۹ و L۲۵ بدون همولیز (گاما)، L۱۷، L۲۰، L۱۸ و L۱۴ همولیز کامل (بتا)، L۳۰، L۳۳ و L۸ همولیز ناقص (alfa) را نشان دادند.



شکل ۱- تصویر جدایه های لاکتو باسیل رنگامیزی شده به روش گرم

بررسی تولید ایندول و حرکت (SIM)

جدایه های L14 و L15، L18 متحرک بوده و هیچ یک از جدایه ها، تجزیه تریپتوفان و تولید ایندول را نداشتند.

نتایج تست های بیوشیمیابی برای تعداد ۱۱ جدایه از ۵۰ نمونه پنیر سنتی با خصوصیت های باکتری های لاکتو باسیل در کتاب برجی مطابقت داده شد (۴۲).

شناسایی مولکولی

DNA کروموزومی از لاکتو باسیل ها استخراج شد و با استفاده از جذب نوری DNA در طول موج های ۲۶۰ و ۲۸۰ نانومتر و بررسی نسبت جذب در ۲۶۰ به ۲۸۰، غلظت و

آزمون حرکت و تولید ایندول

از محیط SIM (مرک، آلمان) جهت بررسی توانایی جدایه های مذکور از نظر حرکت و قدرت تجزیه تریپتوفان استفاده شد (۲۴).

بررسی رشد باکتری در دماهای مختلف

به این منظور، جدایه ها در محیط MRS برات (های مدیا، هند) کشت و سپس در دماهای ۱۵، ۳۰ و ۴۵ درجه سلسیوس به مدت ۲۴ الی ۴۸ ساعت گرمانه گذاری گردیدند.

شناسایی مولکولی جدایه های مشکوک به لاکتو باسیلوس

برای شناسایی باکتری ها به روش مولکولی، استخراج DNA با کیت EZ-10 SPIN COLUMN GENOMIC DNA (بیوبیسیک، کانادا) صورت گرفت و غلظت و خلوص نمونه های استخراج شده با استفاده از اسپکتروفوتومتر بررسی گردید. سپس با استفاده از پرایمرهای ناحیه ۱۶S rRNA (تکاپوزیست، ایران) واکنش زنجیره ای پلی مراز انجام شد. توالی پرایمرهای مورد استفاده در جدول ۱ آمده است (۲۵، ۲۶).

محصول PCR با استفاده از ژل اگارز ۱/۵ درصد در کنار DNA مارکر ۱ kb (سیناژن، ایران) مطالعه شد و نمونه های دارای باند ۱۵۰۰ bp جهت تعیین توالی به شرکت پویا زن گستر جهت تعیین توالی ارسال گردیدند.

آنالیز نتایج تعیین توالی

توالی های بدست آمده در سایت NCBI با ژنوم ژنو تیپ های مختلف لاکتو باسیلوس ها بلاست شده و ژنو تیپ نمونه های مورد بررسی تعیین گردید.

نتایج

آزمون های کاتالاز و رنگ آمیزی گرم

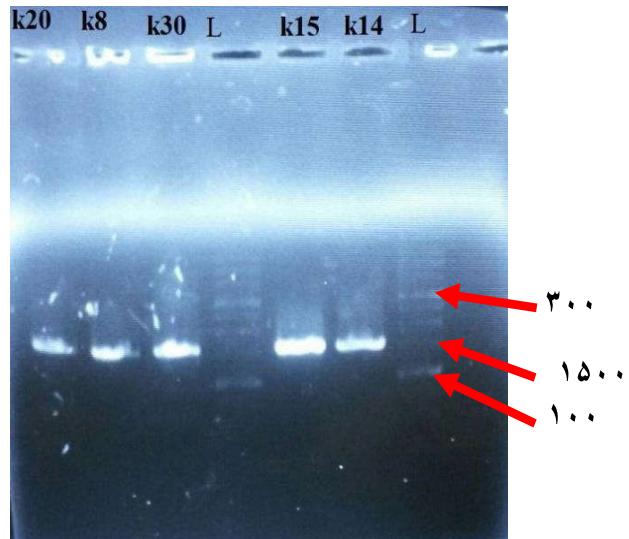
محصولات لبنی صنعتی اهمیت پیدا کرده و در سال‌های اخیر مطالعه خصوصیت‌های آن‌ها مورد توجه قرار گرفته است. (۲۰). از آنجا که لاکتوباسیل‌ها در پنیرهای رسیده به تعداد زیاد یافت می‌شوند، این باکتری‌ها نقش عمده‌ای را در رسیدن پنیرهای از طریق فعالیت‌های بیوشیمیایی شان ایفا می‌کنند (۱۰). امروزه استفاده از روش‌های فنتوپی و تست-های بیوشیمیایی در شناسایی لاکتوباسیل‌ها بسیار رایج است (۲۷). ولی آنچه مسلم است این تست‌ها دارای محدودیت‌هایی هستند و گاه در بین تعداد زیادی جدایه، خصوصیت‌های فیزیولوژیکی مشابه‌ای دیده می‌شود. به علاوه نتایج این روش‌ها همیشه دقیق نیست (۳). نتایجی مانند نتایج تست قندها ممکن است در بسیاری از سویهای به‌طور دقیق مشابه با سویهای خاصی در کتاب برجی نباشند. لذا در مطالعه‌های بسیاری از روش‌های ژنتیکی و تعیین توالی جهت شناسایی سویشای لاکتوباسیل‌ها و تنوع میکروبی موجود در محصولات لبنی و غذایی استفاده می‌شود (۳۱، ۱۹، ۲۸-۳۱). در تحقیق حاضر از نمونه‌های پنیر سنتی شهرستان بندر عباس ۵۰ نمونه جمع‌آوری گردید. پس از بررسی‌های اولیه فنتوپی و بیوشیمیایی از روش مولکولی PCR در ناحیه S ۱۶s rRNA در ناحیه L و تعیین توالی این ناحیه جهت شناسایی باکتری‌های جدایه استفاده گردید. پس از مقایسه توالی‌های به‌دست آمده با توالی باکتری‌های دیگر موجود در پایگاه داده‌های NCBI ژنتوپ جدایه‌های به‌دست آمده مشخص گردید.

بررسی‌ها نشان داد جدایه‌های به‌دست آمده در این تحقیق، شباهت نوکلئوتیدی بالایی به لاکتوباسیلوس پلاتاروم، لاکتوباسیلوس هلوتیکوس و لاکتوباسیلوس مورینوس دارند.

در تحقیقات گذشته جداسازی لاکتوباسیلوس پلاتاروم و لاکتوباسیلوس هلوتیکوس از محصولات پنیر لیقوان، (۲۰)، پنیر سنتی موجود در استان آذربایجان غربی (۱۸، ۱۶)، پنیر سنتی موجود در استان آذربایجان غربی (۲۰)، پنیر ماست (۲۸)، پنیر چدار (۳۲، ۳۳)، کاتیک (۳۴)، پنیر اسلواک برینزا (۳۵)، شیر شتر (۳۶)، کشک زرد (۲۹) و دیگر محصولات لبنی (۳۷) گزارش شده است.

وجود لاکتوباسیلوس مورینوس نیز توسط گروهی از محققین در محصولات لبنی تأیید شده است. این

خلوص DNA استخراج شده بررسی شد. نمونه‌های دارای غلظت و خلوص مناسب جهت ادامه کار انتخاب شدند. سپس واکنش PCR با استفاده از پرایمرهای ۱۶s rRNA صورت گرفت و باندهای ۱۵۰۰ bp در نمونه‌ها مشاهده شد (شکل ۲). محصول PCR حاصل شده، تعیین توالی شد و توالی‌های به‌دست آمده در سایت NCBI بررسی و بلاست شدند. باکتری‌های جدا شده در این تحقیق بیش‌ترین تشابه نوکلئوتیدی را بالاکتوباسیلوس مورینوس (*Lactobacillus murinus*) (۱ نمونه)، لاکتوباسیلوس هلوتیکوس (۶ نمونه)، گونه‌های *IMAU60201* (۲ نمونه)، *GM2* (۱ نمونه)، *bcbca-qi-10* (۳ نمونه) ولاکتوباسیلوس پلاتاریوم (۴ نمونه) گونه *LR/16* داشتند.



شکل ۲- الکتروفورز محصول PCR حاصل از تکثیر با پرایمرهای ۱۶s rRNA: L: شاخص وزن مولکولی باند ۱۵۰۰ جفت بازی نمایان گر تکثیر ناحیه ۱۶s rRNA با پرایمرهای ذکر شده است

بحث

باکتری‌های لاکتیکی به‌طور گستره‌ای در طبیعت پراکنده‌اند و به عنوان فلور غالب در شیر و فرآورده‌های آن محسوب می‌شوند مطالعه‌های مختلف تأثیر لاکتوباسیل‌ها بر خواص حسی و فیزیکی پنیرهای سنتی را نشان می‌دهد لذا استفاده از آن‌ها به عنوان آغازگر یا کمک آغازگر در تولید

برای استفاده های علمی ارائه نماید. علاوه بر این با توجه به هزینه زیادی که صرف واردات باکتری های آغازگر جهت تولید پنیرهای صنعتی می شود، با شناسایی آغازگرهای بومی و صنعتی سازی آنها می توان از خروج ارز جلوگیری کرد. مطالعه های نشان می دهد آغازگرهای بومی توانایی تولید عطر و طعم مطلوب و مطابق با ذائقه ایرانی را دارا هستند. در تحقیق حاضر، پنیرهای سنتی شهرستان بندرعباس مورد مطالعه قرار گرفت و مشخص شد این محصولات حاوی لاكتوباسیلوس مورینوس، لاكتوباسیلوس هلویتیکوس و لاكتوباسیلوس پلانتروم هستند. این باکتری ها در کیفیت و مزه این پنیرها مؤثر هستند لذا می توان از آنها به عنوان آغازگر در تولید پنیرهای صنعتی بهره برد.

لاكتوباسیلوس از محصولاتی مانند دوغ سنتی (۳۸)، ماست و پنیر مناطق هریس، سراب، اهر، ماکو و کلیبر (۳۹) جداسده است. اثرهای مثبت لاكتوباسیلوس مورینوس در بهبود التهاب روده در موش (۴۰) و همچنین بر تجمع و بیوفیلم اشتبیاکلی بررسی شده است (۴۱). در پژوهش حاضر برای اولین بار لاكتوباسیلوس مورینوس از پنیر سنتی شهرستان بندرعباس جداسازی شده است. به نظر می رسد لاكتوباسیلوس مورینوس، لاكتوباسیلوس هلویتیکوس و لاكتوباسیلوس پلانتروم در فرآوری و کیفیت پنیرهای سنتی شهرستان بندرعباس نقش بسزایی ایفا می کنند.

نتیجه گیری

جمع آوری مشخصات سویه های بومی هر ناحیه از کشور می تواند علاوه بر حفظ ذخایر میکروبی و ژنتیکی، اطلاعات مفید

جدول ۱- توالی و خصوصیات پرایمرها (۲۵)

Primer	Sequence
1525r (R)	5'-AAGGAGGTGWTCCARCC -3'
27f (F)	5'-AGAGTTGATCMTGGCTCAG-3'

جدول ۲- نتایج مورفولوژی و رشد در دماهای ۱۵، ۳۰ و ۴۵ درجه سلسیوس

ردیف	شماره باکتری	مورفولوژی کلی	۱۵°C	۳۰°C	۴۵°C
۱	L8	محدب، سفیدرنگ، قطر حدود ۱ میلی متر	+	+	+
۲	L14	محدب، کرمزنگ، قطر حدود ۱ میلی متر	+	+	+
۳	L15	محدب، بی رنگ، قطر حدود ۱ میلی متر	+	+	+
۴	L16	محدب، حاشیه صاف، سفیدرنگ، قطر حدود ۱ میلی متر	+	+	+
۵	L17	محدب، حاشیه صاف، سفیدرنگ، قطر حدود ۱ میلی متر	-	+	-
۶	L18	محدب، حاشیه صاف، سفیدرنگ، قطر حدود ۱ میلی متر	+	+	+
۷	L19	محدب، حاشیه صاف، سفیدرنگ قطر ۴-۳ میلی متر	-	+	+
۸	L20	محدب، حاشیه صاف، سفیدرنگ قطر ۴-۳ میلی متر	+	+	+
۹	L30	محدب، حاشیه صاف، سفیدرنگ قطر ۳-۲ میلی متر	+	+	+
۱۰	L33	محدب، حاشیه صاف، سفیدرنگ قطر ۳-۲ میلی متر	+	+	+
۱۱	L35	محدب، حاشیه صاف، ریز قطر حدود ۱ میلی متر	+	+	+

جدول ۳- نتایج تست تخمیر قندها

ردیف	شماره باکتری	سوربیتول	آرایینوز	گلوکز	لاکتوز	گالاکتوز	سوکروز	مانیتول
۱	L8	+	+	+	-	-	-	+
۲	L14	+	+	+	-	-	-	-
۳	L15	+	+	+	-	-	-	-
۴	L16	-	-	+	-	-	-	-
۵	L17	-	-	+	-	-	-	-
۶	L18	+	+	+	-	-	-	-
۷	L19	-	-	+	-	-	-	-
۸	L20	+	+	+	-	-	-	-
۹	L30	+	+	+	-	-	-	-
۱۰	L33	+	+	+	-	-	-	-
۱۱	L35	-	+	+	-	-	-	-

- 1- Soleymani Fard F, Ghobadi Dana M, Piravi Vanak Z. Screening local Lactobacilli from Iran in terms of production of lactic acid and identification of superior strains. BJM. 2015;15:155-166 [Persian in text full]
- 2- Sanders ME, Klaenhammer TR. Invited Review: The scientific basis of *Lactobacillus acidophilus* NCFM functionality as a probiotic. JDS. 2001; 84 (2): 319-33.
- 3- Ghobadi Dana M, Hatef Soleimanian A, Yakhchali B. Isolation and molecular identification of lactobacilli in some native dairy products. JRIFST.2012;2:99-116 [Persian in text full]
- 4- Torres-Llanez MJ, Vallejo-Cordoba B, Diaz-cinco ME, Mazorra-Manzano MA and Gonzalez-Cordova AF. Characterization of the natural microflora of artisanal Mexican Fresco cheese. J of Food Control. 2006; 17: 683-690.
- 5- Kooshki V, Vatan Doost J, Mortazavi A, Janat Abadi A, Hoseini S. Isolation, Biochemical and Molecular Identification of Probiotic Bacteria from Traditional Sabzevar Dairy Products. J Sabzevar Univ Med Sci.2013;5:726-737. [Persian in text full]
- 6- Lee B, Bak Y. Irritable bowel syndrome, gut microbiota and probiotics. JNM. 2011; 17(3): 252-66.
- 7- Garabal IJ, Rodriguez-Alonsa P and Acenteno J. Characteization of lactic acid bacteria isolated from raw cow's milk cheese currently produced in Galicia (NW Spain). LWT Food Sci and Technol. 2008; 41(8): 1452-1458.
- 8- Bouton Y., Guyot P., Grappin R., Preliminary characterization of microflora of Comté cheese. J. Appl. Microbiol. 1998;85 123–131
- 9- Coppola R, Nanni M, Iorizzo M, Sorrentino A, Sorrentino E, Chiavari C, Grazia L. Microbiological characteristics of Parmigiano Reggiano cheese during the cheesemaking and the first months of the ripening, Le Lait, INRA Editions, 2000, 80 (5) 479-490
- 10- Durlu-Ozakaya F, Xanthopoulos V, Tunail N and Litopoulou-Tzanetaki E. Technologically important properties of lactic acid bacteria isolates from Beyaz cheese made from raw ewe's milk. J of Appl Microbiol. 2001; 91: 861-870
- 11- Beukes, EM, Bester, BH, & Moster JF. The microbiology of South African traditional fermented milks. Int. J. Food Microbiol. 2001; 63: 189-197.
- 12- Mathara JM, Schillinger U, Kutima PM, Mbugua SK, & Holzapfel WH. Isolation, identification and characterisation of the dominant microorganisms of kule naoto: The Maasai traditional fermented milk in Kenya. Int. J. Food Microbiol. 2004;94: 269-278.
- 13- Ayhan K , Durlu-ozkaya F, & Tunail N. Commercially important characteristics of Turkish origin domestic strains of *Streptococcus thermophilus* and *Lactobacillus delbrueckii* ssp. *bulgaricus* . Int. J. Dairy Technol. 2005 ; 58: 150-157.
- 14- Kostinek M, Specht I , Edward VA, Pinto C, Egounlety M, Sossa C, Mbugua S,Dortu C, Thonart P, Taljaard L, Mengu M, Franz CMAP & Holzapfel WH.Characterization and biochemical properties of predominant lactic acid bacteria from fermenting cassava for selection as starter cultures. . Int. J. Food Microbiol. 2007;114(3): 342-351.
- 15- Jokovic N, Nikolic M, Begovic J, Jovicic B, Savic D and Topisirovic LA. Survey of lactic acid bacteria isolated from Serbian artisanal dairy product kajmak. . Int. J. Food Microbiol.2008; 127: 305-311.



- 16- Ghotbi M, Soleymaniyan ZS. and Sheikh Zeinoddin M. Identification of facultative heterofermentive in Lighvan cheese. IFSTRJ. 2010; 6(2): 145-148. [Persian in text full]
- 17- Lotfi H, Hejazi MA, Maleki ZanjanI B. and Barzegari A. Isolation, Biochemical and Molecular identification of potentially probiotic bacteria from traditional dairy products from Heris and Sarab regions. Journal of Food Industry Researchhs. 2010 ;20 (1): 1- 17. [Persian in text full]
- 18- Hasani M, Farajniya S, Hesari J, Mosavi. 2008. Isolation and identification useful practical properties two species Lactobacillus from traditional Lighvan cheese. 18 the International congress food science and technology; 2008. Mashhad[Persian in text full]
- 19- Tafvizi F, Taj Abadi Ebrahimi M, Khejare L. Genotypic and phylogenetic study of lactobacilli producing bacteriosins isolated from local dairy products and traditional foods. JFUMS. 2012;2:84-90. [Persian in text full]
- 20- Ehsani A, Mahmoodi R, Hashemi M, Raeisi M. Isolation and identification of lactobacillus in traditional cheeses of West Azarbaijan province. Iran J Med Microbiol 2014 ; 9:38-43. [Persian in text full]
- 21- Ahandi SM, Khamiri M, Khosroshahi A and Kashani Negad M. Isolation and identification of Lactic acid bacteria from Lighvan cheeses. J Agric Sci and Natural Res. 2008; 3(16): 80-91.
- 22- Pourahmad R, & Assadi MM. Use of isolated autochthonous starter cultures in yogurt production. Int. J. Dairy Technol. 2007; 60: 259-262
- 23- Izadi M, Fooladi MH, Sharifi Sirchi GH, Amini J. Isolation of Lactobacillus acidophilus from yogurt samples of Shahrbabak city and its molecular identification. JAB..2010 ; 2:1-12 [Persian in text full]
- 24- Winn W, S. Allen W. Janda E. Koneman G. Procop P. Schreckenberger and G. Woods Color atlas and textbook of diagnostic microbiology, 6th ed. Lippincott Williams & Wilkins, Philadelphia, PA. 2006.
- 25- Wawrik B, Kerkhof L, Zylstra GJ, Kukor JJ. Identification of unique type II polyketide synthase genes in soil. Appl. Environ. Microbiol. 2005. 71(5):2232-8.
- 26- Salazar O, González I, Genilloud O. New genus-specific primers for the PCR identification of novel isolates of the genera Nocardiopsis and Saccharothrix. Int. J. Syst. Evol. Microbiol. 2002.Jul 1; 52(4):1411-21.
- 27- Swearingen PA, O'sullivan DJ, Warthesen JJ. Isolation, characterization, and influence of native, nonstarter lactic acid bacteria on Cheddar cheese quality1.JDS . 2001;84(1):50-9.
- 28- Ebrahimi MT, Ouweh AC, Hejazi MA, Jafari P.. Traditional Iranian dairy products: A source of potential probiotic lactobacilli. Afr.J. Microbiol. Res. 2011; 4; 5(1):20-7
- 29- Tabatabaei Yazdi F, Vasiei A, Alizadeh Behbahani B, Mortazavi A. Study of the diversity of lactic acid bacteria isolated from Zabaly yellow wheat (Sistani) using S rRNA16 gene amplification. FSCT2016 59:25-28. [Persian in text full]
- 30- Narimani T, Tarinejhad A, Hejazi M A. Isolation and identification of biochemical and molecular characteristics of Lactobacillus bacteria with probiotic potential of cow's milk and traditional yoghurt in Khoy.JFST.2015 ; 48:115-128. [Persian in text full]



- 31- Shi Y, Cui X, Gu S, Yan X, Li R, Xia S, Chen H, Ge J. Antioxidative and Probiotic Activities of Lactic Acid Bacteria Isolated from Traditional Artisanal Milk Cheese from Northeast China. PROBIOTICS ANTIMICRO .2018; 28:1-4.
- 32- Valence F, Richux R, Thirry A, Palva A, Lortal L S. Autolysis of *Lactobacillus helveticus* and *Propionibacterium freudenreichii* in Swiss cheeses: first evidence by using species-specific lysis markers. J DAIRY RES. 1998; 65(4):609-20.
- 33- Fortina MG, Nicastro G, Carminati D, Neviani E, Manachini PL. *Lactobacillus helveticus* heterogeneity in natural cheese starters: the diversity in phenotypic characteristics. J. Appl. Microbiol. 1998; 84(1):72-80.
- 34- Tserovska L, Stefanova S, Yordanova T. Identification of lactic acid bacteria isolated from katyk, goat's milk and cheese, *J Cult Collect.* 2002; 3:48-52
- 35- Belicova A, Mikulasovs M, Dusinsky R. Probiotic potential and safety properties of *Lactobacillus plantarum* from Slovak Bryndza cheese. Biomed Res. Int. 2013;1-8
- 36- Abbas MM, Mahasneh AM. Isolation of *Lactobacillus* strains with probiotic potential from camels milk. Afr.J. Microbiol. Res. 2014;9; 8 (15):1645-55.
- 37- Giraffa G, Gatti M, Rossetti L, Senini L, Neviani E. Molecular diversity within *Lactobacillus helveticus* as revealed by genotypic characterization. AEM.2000; 66 (4):1259-65.
- 38- Kawthar MA, Hanan BE, Yousif F, Ahmed EE. Molecular Characterization of Lactic Acid Bacteria Isolated from Starter Dough of Sudanese Sorghum Fermented Flat Bread (Kissra). Pakistan J Nutr 2018; 17(2):57-63.
- 39- Hejazi MA, Mokhtari Zunuzi P, Khosroshahli M, Barzegari A, Lotfi H and Alizadeh S. Molecular identification of probiotic bacteria in traditional dairy products of Azarbaijan using 16S rRNA. J. Agric. Eng. Res.2012; 13 (3):51- 62.
- 40- Pan F, Zhang L, Li M, Hu Y, Zeng B, Yuan H, Zhao L, Zhang C. Predominant gut *Lactobacillus murinus* strain mediates anti-inflammaging effects in calorie-restricted mice. . Microbiome. 2018;6(1):54.
- 41- Ni J, Kulkarni C, Barash E, Crissey MA, Roggiani M, Goulian M, Wu GD. Altering Nitrogen-Sensing in *E.Coli* Causes Changes in Cellular Aggregation and Biofilm Formation. Gastroenterology.2018; 31; 154(6);s642-s643
- 42- Holt J.G,Krieg NR,Sneath PHA,Staley JT,Williams ST. bergeys manual of determinative bacteriology, ninth edition.USA,LIPPINCOTT WILLIAMS AND WILKINS,2000

