

بررسی اثر باکتری‌های پروپیوتیک بر ویژگی‌های فیزیکوشیمیایی و حسی ماست قالبی کم‌چرب حاوی صمغ زانتان طی دوره‌ی نگهداری

لیلا ناطقی^۱

گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی، واحد ورامین - پیشوای، دانشگاه آزاد اسلامی، ورامین، ایران

چکیده

ماست یک فرآورده لبنی تخمیری است که امروزه مصرف نوع کم‌چرب آن موردنوجه مصرف کنندگان می‌باشد. با کاهش چربی استحکام بافت و خواص حسی ماست کم می‌گردد. بهمنظور بهبود خواص بافتی و حسی ماست می‌توان از هیدروکلولئیدها و کشت‌های آغازگر اضافی نظیر پروپیوتیک‌ها استفاده نمود. هدف از این مطالعه بررسی اثر تکی و توأم میکرووارگانیسم‌های پروپیوتیک بر خصوصیات فیزیکوشیمیایی و حسی ماست کم‌چرب حاوی صمغ زانتان بود. نمونه‌های تولیدی از نقطه‌نظر شمارش سلول‌های زنده میکرووارگانیسم‌ها، pH، اسیدیته، آب اندازی، محتوی اسیدهای آمینه کل و آزاد و خصوصیات حسی طی ۲۸ روز نگهداری در دمای ۴°C مورد ارزیابی قرار گرفتند. با افزایش زمان ماندگاری اسیدیته و آب اندازی افزایش و قابلیت زنده‌مانی باکتری‌های پروپیوتیک کاهش یافت. تیمارهای حاوی باکتری استرپتوکوکوس ترموفیلوس دارای بیشترین قابلیت زنده‌مانی بودند. نتایج اندازه‌گیری اسیدهای آمینه نشان داد که میزان تمامی اسیدهای آمینه کل و آزاد در طی دوره نگهداری روند صعودی داشتند، با این وجود تنها اسید آمینه ترنونین بود که با گذشت زمان نگهداری مقدار آن کاهش یافت. نتایج حاصل از ارزیابی حسی نمونه‌های ماست پروپیوتیک کم‌چرب نشان داد که تیمارهای حاوی باکتری بیفیدوباکتریوم سودوکاتنولاتوم دارای بالاترین امتیاز حسی در مقایسه با تیمار شاهد بودند و به عنوان تیمار برتر معرفی گردیدند.

کلید واژگان: باکتری پروپیوتیک، صمغ زانتان، ماست قالبی کم‌چرب

^۱ leylanateghi@yahoo.com

مقدمه

آزاد و پپتیدهای بیشتری تولید نمایند که علاوه بر افزایش اینمی ماست باعث افزایش عطر و طعم و خواص حسی ماست کم چرب گردند^(۱۰). سیستم پروتئولیتیکی ماست شامل پروتئینازها، پپتیدازها و سیستم‌های انتقال است. مرحله نخست در تجزیه پروتئین شیر شامل پروتئینازهایی است که مسئول آزادسازی پپتیدها از کازئین می‌باشند. سپس پپتیدهای آزادشده توسط پپتیدازها هیدرولیز شده، اسیدهای آمینه و پپتیدهای کوچکی آزاد می‌کنند که توسط سیستم‌های انتقال در سلول جذب می‌شوند. بیفیدوباکتریوم سودوکاتنولاتوم^۲ یک میکرووارگانیسم میله‌ای گرم مثبت است که به شدت غیر هوایی است. این باکتری‌ها می‌توانند pH ۴/۵-۵/۸ رشد کند و به طور فعال کربوهیدرات‌ها را تخمیر کرده و تولید اسید استیک و اسیدلاکتیک به نسبت ۳:۲ (حجمی/حجمی) نماید^(۱۱).

لاکتوبراسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس^۳ یک میکرووارگانیسم میله‌ای گرم مثبت و غیر متحرک است این میکرووارگانیسم اسید دوست نیاز به pH پایین در حدود ۴/۶-۴/۵ دارد و در دمای ۴۵°C تا ۵۰°C به خوبی رشد می‌کند و محیط را با تولید اسیدلاکتیک اسیدی می‌کند. این میکرووارگانیسم معمولاً همراه با استرپتوکوکوس ترموفیلوس^۴ در صنعت ماست سازی استفاده می‌شود. لاکتوبراسیلوس بولگاریکوس دارای فعالیت پروتئولیتیکی بالایی است و باعث جدا شدن اسیدهای آمینه از کازئین می‌گردد. این اسیدهای آمینه فعال کننده رشد استرپتوکوکوس ترموفیلوس می‌باشند^(۱۲).

استرپتوکوکوس ترموفیلوس در دمای ۳۷°C تا ۴۰°C و pH ۴ تا ۴/۵ تکثیر می‌یابد ولی حتی در ۵۰°C نیز رشد می‌کند و مقاوم به حرارت می‌باشد. عطر ماست وابسته به فعالیت این باکتری است و نسبت به لاکتوبراسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس اسید کمتری تولید می‌کند^(۱۳).

یکی از امور چالش‌برانگیز در مورد محصولات لبنی تخمیر شده انتخاب باکتری‌های مناسب برای تولید

امروزه به دلیل شهرنشینی و کاهش فعالیت‌های بدنی، توجه به رژیم غذایی و کنترل کالری دریافتی و استفاده از محصولات کم چرب بسیار مورد توجه عموم قرار گرفته است^(۱). ماست به عنوان یکی از پر مصرف‌ترین فرآورده‌های تخمیری شیر در جهان می‌باشد^(۲) و با توجه به سهم ماست در رژیم غذایی مصرف کنندگان، تولید و مصرف ماست‌های کم چرب روند رو به رشدی نشان داده است^(۳). با کاهش چربی، ویژگی‌های بافتی و حسی ماست به طور مشهودی کاهش می‌یابد. از جمله مهم‌ترین این عیوب می‌توان به کاهش گرانزوی، افزایش آب اندازی، سستی بافت، افزایش دانه‌ای شدن و کاهش عطر و طعم و در ماست اشاره کرد^(۴). روش‌های مختلفی برای رفع این عیوب پیشنهاد شده است از جمله این روش‌ها می‌توان به تغییر فرمولاسیون ماست، مانند استفاده از جایگزین‌های چربی و یا کنترل شرایط تولید مانند کنترل دمای تیمار حرارتی اشاره کرد^(۵).

صحن زانتان پلیمری طبیعی است که از یک نوع باکتری به نام زانتاموناس کامپستریس^۱ گرفته می‌شود. کاربرد اصلی زانتان غلظت دهنده، افزایش دهنده ویسکوزیته و بهبود ویژگی‌های رئولوژی می‌باشد^(۶). مطالعات قبلی نشان داده است که افزودن این صحن تأثیر نامطلوبی بر رشد پروبیوتیک‌ها نداشته و تأثیر خوبی بر کاهش آب اندازی و ایجاد شبکه ژلی مطلوب دارد و برای ماست پروبیوتیک کم چرب پیشنهاد می‌شود^(۷). پروبیوتیک‌ها به عنوان "مکمل های غذایی میکروبی زنده‌ای هستند که در صورت حضور در مقادیر کافی، به طور سودمندی روی بهبود تعادل میکروبی روده شخص میزبان اثر می‌گذارند" تعریف می‌شوند^(۸). فرآورده‌های لبني از جمله ماست نقشی غالب به عنوان حاملان پروبیوتیک‌ها ایفا می‌کنند^(۹). استفاده از باکتری‌های پروبیوتیک در ماست کم چرب نه تنها باعث بهبود سلامتی مصرف کننده می‌گردد بلکه آن‌ها می‌توانند با افزایش فعالیت پروتئولیتیک در ماست، اسیدهای آمینه

²*Bifidobacterium pseudocatenulatum*

³*Lactobacillus delbrueckii* subsp. *bulgaricus*

⁴*Streptococcus thermophilus*

¹*Xanthomonas campestris*

تیمارها تلقیح شدند. برای تهیه نمونه شاهد از شیر ۱/۵ درصد چربی همراه با کشت آغازگر معمول ماست استفاده گردید بدون اینکه صمغ زانتان و میکرووارگانیسم‌های پروپیوتیک به آن اضافه گردد.

پس از هم زدن و یکنواخت شدن میکرووارگانیسم‌های مخلوطها در ظروف دردار سترون شده با اشعه فرابنفش^۳ توزیع و به گرمخانه با دمای $^{\circ}\text{C}$ ۴۲ متنقل گردید. تخمیر پس از رسیدن به pH ۴/۷ متوقف شد و سریعاً در یخچال با دمای $^{\circ}\text{C}$ ۴ قرار گرفت. نمونه‌های فیزیکوшیمیایی و حسی در این دما نگهداری و آزمون‌های فیزیکوшیمیایی و حسی بلافصله پس از تولید و در هفته‌های دوم، سوم و چهارم انجام گردید (۱۴).

اندازه گیری pH و اسیدیته

مقدار pH نمونه‌ها با استفاده از pH متر هانا^۴ و اندازه گیری اسیدیته قابل تیتر برحسب (درصد اسیدلاکتیک) با استفاده از سود N ۱/۰ و فل فتائین به عنوان شناساگر با استفاده از استاندارد ملی ایران شماره ۱۱۳۲۵ انجام شد (۱۵).

میزان آب اندازی

برحسب درصد وزنی سرم جداشده توسط سانتریفوژ سیگما مدل K30-۳ محاسبه شد. ۳۰ گرم نمونه ماست در لوله‌های سانتریفوژ وزن شد و سپس لوله‌ها در سانتریفوژ با دور ۳۵۰ به مدت ۳۰ min در دمای $^{\circ}\text{C}$ ۵ سانتریفوژ شدند. پس از سانتریفوژ مایع رویی جداشده و لوله‌ها مجدداً وزن شدند. مقدار آب اندازی به صورت وزن آب ازدست رفته در ۱۰۰ g ماست گزارش گردید (۱۶).

محصولی با خواص کیفی مطلوب می‌باشد؛ بنابراین هدف از این مطالعه بررسی اثر استفاده تکی و توأم پروپیوتیک‌ها (بیفیلوبیکتریوم سودوکاتنولاتوم G4، لاکتوبراسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس و استرپتوكوکوس ترموفیلوس) بر خواص فیزیکوшیمیایی، میکروبی، آب اندازی، الگوی اسیدهای آمینه کل و آزاد و حسی ماست‌های کم چرب حاوی صمغ زانتان بود.

مواد و روش‌ها

مواد

شیر گاو ۱/۵ درصد چربی از شرکت میهن، ایران و کشت آغازگر ماست YC-X11 از شرکت کریستین هانسن^۱، دانمارک تهیه گردید. میکرووارگانیسم‌های لاکتوبراسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس (PTCC 1737) و استرپتوكوکوس ترموفیلوس (PTCC 7788) از سازمان پژوهش‌های علمی و صنعتی ایران و بیفیلوبیکتریوم سودوکاتنولاتوم G4 از کلکسیون میکرووارگانیسم‌های پروپیوتیک دانشگاه پوترا، مالزی و صمغ زانتان از شرکت سیگما^۲، امریکا (کد G1253) تهیه گردید.

روش‌ها

تولید ماست

جهت تهیه ماست ابتدا شیر ۱/۵ درصد چربی و ۹/۵ درصد ماده خشک^۳ را تا دمای $^{\circ}\text{C}$ ۶۰ در تانک تولید گرم و صمغ زانتان به میزان ۱ درصد به آن اضافه و به خوبی هم رده شد و هر کدام از تیمارها به دستگاه هموژن متنقل و با فشار ۱۵۰ bar یکنواخت گردیدند. سپس پاستوریزاسیون در دمای $^{\circ}\text{C}$ ۹۰ به مدت ۵ min انجام شد و سپس شیر تا دمای $^{\circ}\text{C}$ ۴۲ خنک شد و کشت‌های آغازگر معمول ماست (استرپتوكوکوس ترموفیلوس و لاکتوبراسیلوس بولگاریکوس) به میزان ۲ درصد هم‌زمان با میکرووارگانیسم‌های پروپیوتیک به صورت تکی و یا مخلوط با غلظت ($\log_{10}\text{CFU/ml}$) مطابق با جدول شماره ۱ به

³ Ultraviolet

⁴ Hanna

¹ Chr. Hansen

² Sigma

جدول(۱) معرفی تیمارهای مورد مطالعه در این تحقیق

شماره تیمار	میکروارگانیسم پروپوتوک	نوع	کد تیمار	تعداد پروپوتوک تلقیح شده (\log_{10} CFU/ml)	صمع زانتان (%)
۱	بیفیدوباکتریوم سودوکاتنولاتوم	G4	G	۸	۱
۲	لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس		L	۸	۱
۳	استرپتوکوس ترموفیلوس		S	۸	۱
۴	بیفیدوباکتریوم سودوکاتنولاتوم G4+لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس		GL	۸	۱
۵	بیفیدوباکتریوم سودوکاتنولاتوم G4 + استرپتوکوس ترموفیلوس		GS	۸	۱
۶	لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس + استرپتوکوس ترموفیلوس		LS	۸	۱
۷	بیفیدوباکتریوم سودوکاتنولاتوم G4 + لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس + استرپتوکوس ترموفیلوس		GLS	۸	۱
۸	بدون میکروارگانیسم پروپوتوک و صمع زانتان		شاهد	-	-

آزمون میکروبی
آزاد

در مطالعه حاضر، اسیدهای آمینه و محتوای آزاد اسیدهای آمینه با استفاده از کروماتوگرافی مایع به روش فازمعکوس با کارایی بالا^۴ با آشکارساز ماوراءبنفس^۵ مشخص شد. بهمنظور انجام استخراج کل اسیدهای آمینه، روش پیکوتگ^۶ استفاده شد (۱۸). ماستهای مورد آزمون بر اساس درصد پروتئین آنها تقسیم بر چهار وزن شدن و سپس هیدرولیز با اضافه کردن ۱۵ ml اسید کلریدریک (مرک، آلمان، کد ۱۰۰۳۱۷) 6 mol L^{-1} که به نمونه اضافه شده بود و کاملاً هم زده شده بود شروع گردید، محلول به مدت ۱ min در معرض گاز نیتروژن قرار گرفت و پس از آن نمونه برای ۲۴ h در 110°C انکوبه شد. پس از سرد شدن، نمونه در بالن ژوژه ریخته شد و به حجم (۵۰ ml) با آب دیونیزه شده رسید و سپس با کاغذ واتمن شماره ۱ صاف گردید. بهمنظور حذف پروتئین های با وزن مولکولی بالا و چربی ها از نمونه ها، قبل از تجزیه و تحلیل آمینواسیدها، نمونه ها از میان یک کارتريج C18 عبور داده

به منظور شمارش میکروارگانیسم های زنده در نمونه های ماست با استفاده از محلول بافری آب پیتوونه به روش سریالی رقیق گردید. پس از انجام رقیق سازی سلول های زنده به روش کشت آمیخته^۱ کشت و شمارش G4 شدند. برای شمارش بیفیدوباکتریوم سودوکاتنولاتوم MRS agar (مرک، آلمان) در دمای 37°C به مدت ۷۲ h در شرایط بی هوازی، برای شمارش لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه MRS agar (pH= 4.58) (مرک، آلمان) در دمای 37°C به مدت ۷۲ h در شرایط بی هوازی و برای شمارش استرپتوکوس ترموفیلوس M17 agar (مرک، آلمان) در دمای 37°C به مدت ۲۴ h در شرایط هوازی استفاده گردید و نتایج آن به صورت \log_{10} CFU/ml گزارش گردید (۱۷).

⁴ Reverse Phase High Performance Liquid Chromatography

⁵ Ultraviolet–Visible detector

⁶ Pico-Tag

¹ Pour Plate

² Nalidixic acid, Neomycin sulfate, Lithium chloride, and Paromomycin sulfate

³ de Man, Rogosa, Sharpe

پس از آن عملیات شستشو در B، ۱۰۰ درصد تا رسیدن به تعادل شستشو در B، صفر درصد اجرا گردید. کل زمان تجزیه و تحلیل ۲۶ min بود. اسیدهای آmine با توجه به زمان نگهداری و مقایسه آن با محلول‌های استاندارد مشخص می‌شود. منحنی‌های استاندارد بر اساس سطح زیر منحنی اسیدهای آmine برای تک تک اسیدهای آmine محاسبه گردید و طیف گستردگی از غلظت‌ها را پوشش داد. غلظت هر اسید آmine به صورت nmol/g بیان شد.

ارزیابی حسی

برای ارزیابی خصوصیات حسی محصول از ۵ داور آموزش‌دهید استفاده شد. نمونه‌ها از نظر طعم، ظاهر، بافت دهانی، بافت غیر دهانی و پذیرش کلی به روش هدونیک، ارزیابی شدند به طوری که به نمونه خیلی خوب نمره ۵ خوب، ۴، متوسط ۳، ضعیف ۲ و خیلی ضعیف ۱ تعلق گرفت (۲۱).

طرح آماری

تجزیه و تحلیل اطلاعات در قالب طرح کاملاً تصادفی^۴ و با استفاده از نرم‌افزار مینی‌تب^۵ و در صورت معنی‌دار بودن، میانگین‌ها با استفاده از آزمون توکی^۶ در سطح احتمال ۵ درصد مقایسه شدند. نمودارها با استفاده از نرم‌افزار اکسل^۷ ۲۰۱۰ رسم گردید.

نتایج و بحث

تفییرات pH ماست قالبی کم‌چرب پروپیوتیک حاوی صمخ زانتان و شاهد

همان‌طور که در جدول ۲ نشان داده شد بالاترین pH (۴/۶۷) و کمترین pH (۳/۹۲۵) در طی دوره نگهداری ۴ هفته‌ای به ترتیب مربوط به نمونه شاهد در روز اول و تیمار حاوی باکتری‌های لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس در پایان دوره نگهداری بود. pH کمتر

شد و سپس دوباره از میان یک فیلتر سرنگی $0.2 \mu\text{m}$ (Agilent Technologies, Waldbronn, Germany) عبور داده شد. فرآیند استخراج اسیدهای آmine آزاد مطابق با روش گارسیاپالمرو^۱ همکاران (۱۹۹۷) انجام گردید (۱۹).

به مقدار 1 g از نمونه‌ها در 10 ml از اسید کلریدریک N^{۰/۱} توسط مته یک همگن کننده شیشه‌ای تفلون (Black and Decker) در ۱۶۰۰ rpm شد. پس از آن محلول سانتریفوژ (۱۰، 000 g ، ۳۰۰۰ min) شد و سپس 1 ml از محلول رویی توسط 1 ml از تری کلرواسید استیک ۴۰ درصد (مرک، آلمان، کد ۱۰۰۸۱۰) پروتئین زدایی شد و به مدت 10 min در 17800 g سانتریفوژ (Sartorius 3-18 K, Sigma, Germany) استخراج شده (اسیدهای آmine و اسیدهای آmine آزاد) به طور خودکار با اورتوفاتالیک آلدئید^۲ (OPA)، (Agilent Technologies, Germany, catalog number: 5061-3335 توسط برنامه‌نویسی نمونه‌بردار رباتیک مشتق سازی شدند. روش مشتقات مطابق با روش چاپ شده Agilent و یادداشت شده توسط هندرسون^۳ و همکاران، (۱۹۹۹) بود (۲۰). پس از مشتقات، معادل $0.5 \mu\text{l}$ از هر نمونه به یک ستون Zorbax Eclipse-amino acid analysis (۰/۶mm \times ۱۵۰، $5 \mu\text{m}$) (AAA)، (Agilent Technologies, Waldbronn, Germany) در 40°C ، با آشکار شدن در $\lambda=338\text{nm}$ تزریق شد. فاز متحرک A، سدیم دی هیدروژن فسفات تا $7/8$ تنظیم شده بود، در حالی که فاز متحرک B استونیتریبل (مرک، آلمان، کد ۱۰۰۰۱۷)/ متانول (مرک، آلمان، کد ۱۰۶۰۰۲ آب (۱۰/۴۵/۴۵)، حجمی/حجمی/حجمی) بود. جداسازی با نرخ جریان از 2 ml/min با یک برنامه گرادیان که برای $1/9 \text{ min}$ در B، صفر درصد و ادامه پیدا کرد برای $16/3 \text{ min}$ که شوینده B به $5/3$ درصد افزایش یافت.

^۱ Completely Randomized Design

^۲ Minitab 14.2

^۳ Tukey Test

^۷ Excel

^۱ Garcia-Palmer

^۲ Ortho-Phthalic Aldehyde

^۳ Henderson

نگهداری بود. تفاوت بین میزان اسیدیته نمونه‌های مختلف ماست می‌تواند مربوط به قابلیت زندمانی و فعالیت باکتری‌های اسیدلاکتیک و پروبیوتیک موجود در نمونه‌های مذکور طی دوره نگهداری باشد.

تغییرات آب اندازی (درصد) ماست قالبی کم‌چرب پروبیوتیک حاوی صمغ زانتان و شاهد

ساختار ماست را می‌توان به صورت شبکه سه‌بعدی از زنجیره‌ها و خوش‌های میسل‌های کازئین که شکل کروی خود را حفظ کرده‌اند توضیح داد (۲۷). آب اندازی و بازسازی شبکه پروتئینی در ماست اساساً به دلیل چروکیدگی ساختار و درنتیجه کاهش قدرت اتصال پروتئین‌های آب‌پنیر به شبکه کازئینی در طی نگهداری رخ می‌دهد (۲۷ و ۲۸). به نظر می‌رسد که آب اندازی به میزان زیادی با مقدار ترکیبات کازئینی شیر و یا افزودن پایدارکننده‌ها ارتباط دارد (۲۷).

مطابق با جدول ۳، بالاترین میزان آب اندازی $31/345$ درصد، در مقایسه با سایر تیمارها متعلق به تیمار شاهد بود که این می‌تواند به دلیل عدم حضور صمغ زانتان و میکروارگانیسم‌های پروبیوتیک در نمونه شاهد باشد. حضور زانتان در فرمولاسیون ماست‌های کم‌چرب مورد آزمون باعث ایجاد شبکه ژلی متراکم و پایدار شده بنابراین قدرت اتصال به پروتئین‌های آب‌پنیر و جذب آب افزایش پیدا نمود. باکتری‌های پروبیوتیک مورد استفاده در ماست‌های کم‌چرب نیز قادرند مقداری اگزوپلی‌ساقارید تولید نمایند که این عمل نیز می‌تواند سبب پایداری بهتر شبکه ژلی و کاهش آب اندازی در نمونه‌های مذکور گردد (۲۹).

نمونه‌های حاوی لاکتوبراسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس می‌تواند به دلیل قابلیت فعالیت میکروارگانیسم مذکور در pH های پایین و مصرف مواد قندی و به دنبال آن کاهش بیشتر pH باشد (۲۲). آقاجانی و همکاران (۱۳۸۹)، به بررسی اثر ترکیبات پربیوتیک روی ماست پربیوتیک حاوی لاکتوبراسیلوس کازئی^۱ پرداختند. نتایج نشان داد که روند تغییرات pH نمونه‌ها در طی دوره نگهداری نزولی بوده و به طور معنی‌داری در طی سه هفته کاهش می‌یابد (۲۳). این نتایج با یافته‌های سایر محققین نیز مطابقت داشت (۲۴ و ۲۵). همان‌طور که نتایج نشان داد با افزایش زمان نگهداری pH تمامی تیمارها روند نزولی داشت که این روند نزولی در تیمار شاهد با شبیب ملایم تری نسبت به تیمارهای حاوی میکروارگانیسم‌های پربیوتیک دنبال شد. کاهش pH تیمارها در طول زمان نگهداری می‌تواند مربوط به فعالیت متابولیکی باکتری‌های اسیدلاکتیک و پربیوتیک موجود در ماست باشد که سبب تخمیر لاکتوز و تولید اسیدلاکتیک گردیده است (۲۶) که به دنبال آن pH نیز کاهش یافته است.

تغییرات اسیدیته (درصد اسیدلاکتیک) ماست قالبی کم‌چرب پروبیوتیک حاوی صمغ زانتان و شاهد

همان‌طور که نتایج جدول ۲، نشان داد اسیدیته تمامی تیمارها با افزایش زمان نگهداری به شکل معنی‌داری $\leq 0/05$ افزایش یافت. با افزایش زمان نگهداری فرست لازم برای فعالیت باکتری‌های مختلف موجود در ماست‌ها فراهم می‌شود بنابراین میزان بیشتری از لاکتوز موجود در ماست تخمیر می‌گردد و اسیدهای آلی بیشتری نیز تولید می‌شود که این امر موجب افزایش اسیدیته و درنتیجه افزایش زمان ماندگاری نمونه‌ها گردیده است. کمترین و بالاترین اسیدیته در میان تیمارهای مورد آزمون به ترتیب مربوط به نمونه شاهد $0/825$ درصد اسیدلاکتیک) در روز اول و تیمار حاوی لاکتوبراسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس (۱/۷۷۵ درصد اسیدلاکتیک) در پایان دوره

^۱ *Lactobacillus casei*

بررسی اثر باکتری‌های پروپیوتیک بر ویژگی‌های فیزیکوشیمیایی و حسی ماست قالبی...

جدول (۲) بررسی تغییرات pH و اسیدیته ماست کم‌چرب پروپیوتیک تلقیح شده با بیفیدوپاکتریوم سودوکاتنولاتوم، لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس و استرپتوکوکوس ترموفیلوس و شاهد طی ۲۸ روز نگهداری

اسیدیته (% اسیدلاکتیک) روز						pH روز						کد
تیمار	روز ۰	روز ۷	روز ۱۴	روز ۲۱	روز ۲۸	روز ۰	روز ۷	روز ۱۴	روز ۲۱	روز ۲۸	روز ۰	
G	۴/۶۴۵ ^{abA}	۴/۵۶ ^{abA}	۴/۴۰۵ ^{bB}	۴/۳۳۵ ^{bcB}	۴/۳۴ ^{bB}	۴/۹۰۵ ^{bcD}	۰/۹۲۵ ^{fCD}	۱/۰۳ ^{eBC}	۱/۱۲ ^{eAB}	۱/۱۱ ^{eAB}	۱/۱۲ ^{eAB}	۱/۱۱ ^{deA}
L	۴/۶۱۵ ^{abA}	۴/۳۲۵ ^{deB}	۴/۲۸۰ ^{cDB}	۴/۱۲۵ ^{dC}	۳/۹۲۵ ^{dD}	۱/۳۶۰ ^{aC}	۱/۶۶۰ ^{aB}	۱/۷۱۰ ^{aAB}	۱/۷۵۵ ^{aA}	۱/۷۷۵ ^{aA}	۱/۷۷۵ ^{aA}	
S	۴/۶۲۰ ^{abA}	۴/۵۲۵ ^{abA}	۴/۴۱۰ ^{bB}	۴/۳۷۵ ^{bB}	۴/۱۶۰ ^{cC}	۱/۱۶۵ ^{cdBC}	۱/۲۵۰ ^{bcdAB}	۱/۳۱۰ ^{cdAB}	۱/۳۵۵ ^{cA}	۱/۳۱۰ ^{cA}	۱/۳۱۰ ^{cA}	
GL	۴/۶۱۵ ^{abA}	۴/۶۰۵ ^{bA}	۴/۶۱۰ ^{bA}	۴/۳۰۵ ^{bC}	۴/۳۱۵ ^{bcC}	۰/۹۹۵ ^{efBC}	۰/۹۲۰ ^{bcC}	۱/۱۸۰ ^{cdeAB}	۱/۳۰۰ ^{cdA}	۱/۳۶۰ ^{cA}	۱/۳۶۰ ^{cA}	
GS	۴/۶۱۰ ^{bA}	۴/۵۴۰ ^{abB}	۴/۶۱۰ ^{bA}	۴/۳۰۵ ^{bC}	۴/۳۱۵ ^{bcC}	۰/۹۳۰ ^{bcD}	۱/۰۵۵ ^{deCD}	۱/۱۱۵ ^{deBC}	۱/۱۹۵ ^{deAB}	۱/۲۶۰ ^{dA}	۱/۱۹۵ ^{dA}	
LS	۴/۶۰۵ ^{bA}	۴/۲۴۵ ^{eB}	۴/۶۰۵ ^{bA}	۴/۰۹۰ ^{cD}	۴/۱۴۰ ^{dCD}	۰/۹۳۵ ^{bcC}	۱/۳۲۰ ^{bB}	۱/۳۵۵ ^{bB}	۱/۴۴۰ ^{bAB}	۱/۵۰۵ ^{bA}	۱/۴۴۰ ^{bA}	
GLS	۴/۶۳۵ ^{abA}	۴/۶۳۵ ^{abA}	۴/۶۳۵ ^{abA}	۴/۰۶۰ ^{cD}	۴/۱۴۵ ^{dD}	۱/۰۲۵ ^{bcC}	۱/۲۴۰ ^{bcBC}	۱/۳۳۵ ^{bcAB}	۱/۴۱۵ ^{bcAB}	۱/۵۶۰ ^{bA}	۱/۴۱۵ ^{bA}	
۱	۴/۶۷۰ ^{aA}	۴/۶۱۵ ^{aAB}	۴/۶۱۰ ^{eB}	۰/۸۹۰ ^{fC}	۰/۸۲۵ ^{cC}	۴/۴۶۵ ^{aD}	۴/۵۰۰ ^{aCD}	۴/۵۶۵ ^{aBC}	۴/۶۱۵ ^{aAB}	۱/۱۴۰ ^{eA}	۱/۱۱۰ ^{eAB}	

^۱ ماست کم‌چرب تهیه شده از شیر درصد ۱/۵ چربی بدون افزودن صمغ زاندان و میکروارگانیسم‌های پروپیوتیک

حرروف بزرگ متفاوت نشان‌دهنده تفاوت معنی دار ($P \leq 0/05$) در هر در هر سطر است.

حرروف کوچک متفاوت نشان‌دهنده تفاوت معنی دار ($P \leq 0/05$) در هر ستون است.

G: بیفیدوپاکتریوم سودوکاتنولاتوم G4، L: لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس، S: استرپتوکوکوس ترموفیلوس، GL: بیفیدوپاکتریوم سودوکاتنولاتوم G4+لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس، GS: بیفیدوپاکتریوم سودوکاتنولاتوم G4 + استرپتوکوکوس ترموفیلوس، LS: لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس + استرپتوکوکوس ترموفیلوس، GLS: بیفیدوپاکتریوم سودوکاتنولاتوم G4+لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس+استرپتوکوکوس ترموفیلوس

حاضر بهینا و همکاران گزارش کردند میزان آب اندازی ماست‌های کم‌چرب حاوی صمغ زاندان آب شاهی طی دوره نگهداری افزایش داشت (۳۲).

تغییرات میزان زنده‌مانی (\log_{10} CFU/ml) باکتری‌های پروپیوتیک ماست قالبی کم‌چرب پروپیوتیک حاوی صمغ زاندان

نتایج نشان داد در تمامی تیمارهای حاوی باکتری‌های پروپیوتیک قابلیت زنده‌مانی آن‌ها با افزایش زمان نگهداری کاهش یافت (جدول ۳). با افزایش زمان نگهداری و فعالیت باکتری‌ها اسیدیته نمونه‌ها افزایش و میزان مواد غذی موجود در محیط کاهش می‌یابد که احتمالاً سبب کاهش تعداد باکتری‌ها با افزایش زمان نگهداری خواهد شد. در این مطالعه در پایان هفته چهارم نگهداری کمترین قابلیت زنده‌مانی (\log_{10} CFU/ml ۶/۸۹۵) مربوط به تیمار حاوی باکتری لاکتوپاسیلوس بولگاریکوس و بیشترین قابلیت

کاستیلو^۱ و همکاران (۲۰۰۶)، به بررسی اثر دما و میزان تلقیح بر روند آب اندازی پنیر کاتیج پرداختند. نتایج نشان داد که افزایش دما به صورت معناداری منجر به افزایش نرخ آب اندازی شد که به علت سست شدن پیوندها می‌باشد. افزایش میزان تلقیح نیز منجر به کاهش میزان آب اندازی گردید که نشان می‌دهد اسیدی شدن سریع از بازآرایی شبکه در طی خروج آب پنیر ممانعت می‌کند (۳۰). نتایج حاصل از تحقیق حاضر با یافته‌های سایر محققین مطابقت داشت (۳۱).

با توجه به نتایج جدول ۳، میزان آب اندازی در تمامی تیمارهای مورد آزمون و شاهد طی دوره نگهداری به شکل معنی‌داری افزایش داشت ($P \leq 0/05$)؛ که این می‌تواند به دلیل تأثیر زمان باشد که عامل بسیار مهمی در افزایش آب اندازی شبکه ژلی ماست می‌باشد. مطابق با نتایج تحقیق

¹ Castillo

جدول (۳) بررسی سینزیس و شمارش میکروبی ماست کم چرب پروپیوتیک تلخیج شده با بیفیدو باکتریوم سودوکاتنولا توم، لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس و استرپتوکوکوس ترموفیلوس و شاهد طی ۲۸ روز نگهداری

شمارش میکروبی (\log_{10} CFU/ml)					سینزیس (%)					کد تیمار
روز ۲۸	روز ۲۱	روز ۱۴	روز ۷		روز ۲۸	روز ۲۱	روز ۱۴	روز ۷		
V/۱۱۵ ^{bcC}	V/۲۶۵ ^{bBC}	V/۴۶۰ ^{bAB}	V/۶۴۵ ^{bcA}		۲۱/۴۵۰ ^{bA}	۲۰/۱۷۵ ^{bB}	۱۹/۵۸۰ ^{bB}	۱۷/۱۸۰ ^{bC}		G
۶/۸۹۵ ^{cC}	V/۰۴۵ ^{cBC}	V/۱۸۵ ^{dAB}	V/۲۴۰ ^{eA}		۲۱/۲۲۵ ^{bA}	۲۰/۰۰۵ ^{bB}	۱۹/۱۵۵ ^{bC}	۱۷/۳۴۰ ^{bD}		L
V/۵۳۵ ^{aC}	V/۶۷۵ ^{aBC}	V/۷۶۵ ^{aAB}	V/۸۶۰ ^{aA}		۲۱/۳۷۵ ^{bA}	۲۰/۲۰۰ ^{bAB}	۱۹/۱۰۰ ^{bB}	۱۷/۲۴۵ ^{bC}		S
V/۰۷۵ ^{bcB}	V/۱۷۵ ^{bcB}	V/۳۶۰ ^{bcA}	V/۴۸۰ ^{cdA}		۲۱/۲۴۵ ^{bA}	۲۰/۲۵۰ ^{bAB}	۱۹/۴۲۰ ^{bB}	۱۷/۲۳۰ ^{bC}		GL
V/۲۷۵ ^{abC}	V/۵۴۰ ^{aB}	V/۷۲۵ ^{aAB}	V/۸۱۵ ^{abA}		۲۱/۲۳۵ ^{bA}	۲۰/۷۵۰ ^{bA}	۱۹/۱۳۰ ^{bB}	۱۷/۲۲۰ ^{bC}		GS
V/۰۷۵ ^{bcB}	V/۱۸۰ ^{bcAB}	V/۲۳۵ ^{cdAB}	V/۳۵۵ ^{deA}		۲۱/۵۵۰ ^{bA}	۲۰/۵۶۵ ^{bA}	۱۹/۰۰۰ ^{bB}	۱۷/۵۸۰ ^{bC}		LS
۶/۹۸۰ ^{cB}	V/۱۱۵ ^{bcAB}	V/۱۸۵ ^{dAB}	V/۳۲۵ ^{deA}		۲۱/۳۷۵ ^{bA}	۲۰/۶۲۰ ^{bA}	۱۹/۲۳۵ ^{bB}	۱۷/۲۴۰ ^{bC}		GLS
-	-	-	-		۲۱/۳۴۵ ^{aA}	۳۰/۲۶۰ ^{aAB}	۲۹/۲۰۰ ^{aB}	۲۷/۲۷۰ ^{aC}		شاهد ۱

^۱ ماست کم چرب تهیه شده از شیر درصد ۱/۵ چربی بدون افزودن صمغ زاندان و میکرووار گانیسم های پروپیوتیک حروف بزرگ متفاوت نشان دهنده تفاوت معنی دار ($P \leq 0.05$) در هر در هر سطر است.
حروف کوچک متفاوت نشان دهنده تفاوت معنی دار ($P \leq 0.05$) در هر ستون است.

G: بیفیدو باکتریوم سودوکاتنولا توم G4، L: لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس، S: استرپتوکوکوس ترموفیلوس، GL: بیفیدو باکتریوم سودوکاتنولا توم G4+لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس، GS: بیفیدو باکتریوم سودوکاتنولا توم G4+استرپتوکوکوس ترموفیلوس، LS: لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس+سترپتوکوکوس ترموفیلوس، GLS: بیفیدو باکتریوم سودوکاتنولا توم G4+لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس+سترپتوکوکوس ترموفیلوس

جدول (۴) ارزیابی اسیدهای آمینه آزاد ماست کم چرب پروپیوتیک تلخیج شده با بیفیدو باکتریوم سودوکاتنولا توم، لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس و استرپتوکوکوس ترموفیلوس و شاهد

روز ۲۸	بلافاصله پس از تولید(روز ۰)	کد تیمار
۱۳/۵۰۱ \pm ۰/۰۸۵ ^{fA}	۱/۲۴۱ \pm ۰/۰۰۶ ^{fB}	G
۱۵/۶۸۶ \pm ۰/۲۱۹ ^{deA}	۳/۱۶۶ \pm ۰/۰۱۴ ^{eB}	L
۱۴/۸۲۶ \pm ۰/۱۲۱ ^{eA}	۲/۸۲۶ \pm ۰/۱۲۰ ^{eB}	S
۱۷/۹۶۴ \pm ۰/۲۵۹ ^{cA}	۵/۳۷۳ \pm ۰/۲۸۴ ^{cB}	GL
۱۶/۶۴۵ \pm ۰/۱۴۸ ^{dA}	۴/۲۸۵ \pm ۰/۰۰۶ ^{dB}	GS
۲۰/۴۹۵ \pm ۰/۵۱۶ ^{bA}	۶/۳۸۵ \pm ۰/۳۰۴ ^{bB}	LS
۲۲/۴۶۰ \pm ۰/۴۲۲ ^{aA}	۷/۳۲۵ \pm ۰/۲۴۷ ^{aB}	GLS
۸/۵۹۰ \pm ۰/۳۸۲ ^{gA}	۱/۰۰۰ \pm ۰/۰۷۰ ^{fB}	شاهد ^۱
۱۳۰/۱۶۷ \pm ۲/۱۵۴	۳۱/۶۰۱ \pm ۱/۰۴۹	کل

^۱ ماست کم چرب تهیه شده از شیر درصد ۱/۵ چربی بدون افزودن صمغ زاندان و میکرووار گانیسم های پروپیوتیک حروف بزرگ متفاوت نشان دهنده تفاوت معنی دار ($P \leq 0.05$) در هر در هر سطر است.
حروف کوچک متفاوت نشان دهنده تفاوت معنی دار ($P \leq 0.05$) در هر ستون است.

G: بیفیدو باکتریوم سودوکاتنولا توم G4، L: لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس، S: استرپتوکوکوس ترموفیلوس، GL: بیفیدو باکتریوم سودوکاتنولا توم G4+لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس، GS: بیفیدو باکتریوم سودوکاتنولا توم G4+استرپتوکوکوس ترموفیلوس، LS: لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس+سترپتوکوکوس ترموفیلوس، GLS: بیفیدو باکتریوم سودوکاتنولا توم G4+لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس+سترپتوکوکوس ترموفیلوس

بررسی اثر باکتری‌های پروپیوتیک بر ویژگی‌های فیزیکوشیمیایی و حسی ماست قالبی...

تجزیه کننده پروتئین در ماست در طی ۴ هفته ادامه دارد و سبب تولید طیف گسترده‌ای از اسیدهای آمینه مختلف در ماست شده است.

کاهش میزان ترئونین در ماست را می‌توان بر این مبنای تفسیر نمود که این اسیدآمینه توسط باکتری‌های آغازگر ماست بهمنظور تولید استالدئید (مولکولی که عامل ایجاد آرومما در ماست است) مورداستفاده قرار می‌گیرد. ترئونین آلدولاز آنزیمی است که مسئول شکستن ترئونین به استالدئید و گلایسین می‌باشد (۳۷). مطابق با نتایج تیمارهای تلقیح شده با هر سه نوع باکتری پروپیوتیک در مقایسه با سایر تیمارها بالاترین میزان مجموع اسیدهای آمینه آزاد و اسیدآمینه کل را داشت که این می‌تواند به دلیل اثر مکملی هر ۳ باکتری پروپیوتیک موجود در نمونه‌های مذکور باشد که منجر به فعالیت پروتئولیزی بیشتر نسبت تیمارهای حاوی باکتری‌های تکی یا در ترکیب دو تایی باشد. جرمنی^۲ و همکاران (۲۰۱۴)، به بررسی تغییرات پروفایل اسیدهای آمینه آزاد سه نوع ماست ساده، شیرین و میوه‌ای در طی مدت زمان نگهداری پرداختند. نتایج، در ماست ساده افزایش معناداری در مقدار اسیدهای آمینه آزاد در طی نگهداری (۹۷ درصد) را نشان داد.

زنده‌مانی ($7/535 \text{ logCFU/ml}$) مربوط تیمار حاوی باکتری استرپتوكوس ترموفیلوس بود. گزارش شده است که افت قابلیت زنده‌مانی پروپیوتیک در محصولات به دلیل آسیب ناشی از میزان بالای اسید به میکروارگانیسم‌ها می‌باشد (۳۳). افت نامطلوب pH عمدها به دلیل رشد کنترل نشده گونه‌های لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس در اسیدیته بالا در طول نگهداری یخچالی است (۳۴).

دانکور^۱ و همکاران (۲۰۰۶)، به بررسی میزان زنده‌مانی و فعالیت میکروارگانیسم‌های پروپیوتیک در ماست قالبی در طی مدت زمان نگهداری پرداختند. نتایج نشان داد که غنی‌سازی ماست با پری‌پیوتیک‌ها مخصوصاً اینولین، منجر به بهبود زنده‌مانی لاکتوپاسیلوس اسیلوفیلوس و لاکتوپاسیلوس کازئی ماست در طی دوره نگهداری می‌شود (۳۵). یافته‌های حاصل از این مطالعه با نتایج سایر پژوهش‌ها مطابقت داشت (۳۶).

تغییرات اسیدهای آمینه آزاد و پروفایل کلی اسیدهای آمینه ماست قالبی کم‌چرب پروپیوتیک حاوی صفحه زاتنان و شاهد

نتایج حاصل از این مطالعه (جدول ۴) نشان داد که بالاترین میزان اسیدهای آمینه آزاد مربوط به تیمار ترکیبی لاکتوپاسیلوس بولگاریکوس، استرپتوكوس ترموفیلوس و بیفیلوباكتریوم سودوکاتنولاتوم در هفته چهارم نگهداری بود که به طور معنی‌داری ($p \leq 0.05$) بالاتر از سایر تیمارها بود، اما کمترین میزان اسیدهای آمینه آزاد مربوط به نمونه شاهد در پایان هفته چهارم نگهداری بود که به طور معنی‌داری ($p \leq 0.05$) کمتر از سایر تیمارها بود.

همان‌طور که نتایج حاصل از این پژوهش نشان داد (جدول ۵)، به طور کلی میزان اسیدهای آمینه (به استثنای اسیدآمینه ترئونین) در طول دوره نگهداری روند صعودی و افزایشی داشت که این بیانگر آن است که فعالیت پروتولیتیکی باکتری‌ها به دلیل آزاد نمودن آنزیم‌های

² Germani

¹ Donkor

جدول (۵) ارزیابی اسیدهای آمینه ماست کم چرب پروپیوتیک تلقیح شده با بیفیدو-باکتریوم سودو-کاتنولاتوم، لاکتو-بایسیلوس دلبروکی زیرگونه بوگاریکوس و استرپتو-کوکوس ترموفیلوس و شاهد

S		L		G		شاهد ^۱		اسید آمینه
روز ۲۸	روز ۰	روز ۲۸	روز ۰	روز ۲۸	روز ۰	روز ۲۸	روز ۰	
(nmol/g)								
۰/۶۵۵ ^{cA}	۰/۵۶۰ ^{dA}	۱/۱۱۵ ^{bA}	۰/۹۰۵ ^{cB}	۰/۴۷۰ ^{cdA}	۰/۳۵۰ ^{deA}	۰/۲۶۰ ^{dA}	۰/۱۳۵ ^{eA}	Arg
۲/۸۱۰ ^{dA}	۲/۳۸۰ ^{cB}	۳/۱۸۰ ^{cdA}	۲/۶۷۰ ^{cB}	۲/۲۱۵ ^{eA}	۱/۸۹۰ ^{dA}	۱/۷۴۰ ^{eA}	۱/۰۸۵ ^{eB}	His
۳/۳۷۰ ^{eA}	۳/۲۲۰ ^{deA}	۴/۰۵۵ ^{dA}	۳/۶۹۰ ^{cdA}	۳/۱۰۰ ^{eA}	۲/۶۶۵ ^{efA}	۳/۱۵۵ ^{eA}	۲/۱۸۰ ^{fB}	Gly
۹/۷۳۵ ^{eA}	۹/۱۰۰ ^{dA}	۱۰/۳۱۵ ^{eA}	۹/۷۹۰ ^{dA}	۸/۱۷۵ ^{fA}	۷/۵۹۰ ^{eB}	۶/۵۴۰ ^{gA}	۵/۵۰۰ ^{faA}	Ala
۴/۱۰۰ ^{dA}	۳/۴۲۰ ^{deA}	۵/۳۶۵ ^{cA}	۴/۲۹۵ ^{cdA}	۳/۷۴۰ ^{dA}	۳/۲۷۵ ^{eA}	۳/۳۰۵ ^{dA}	۲/۸۶۵ ^{eA}	Ser
۱/۷۱۵ ^{eA}	۱/۲۷۰ ^{deB}	۱/۸۸۰ ^{eA}	۱/۵۴۰ ^{dA}	۱/۶۵۵ ^{eA}	۱/۲۲۰ ^{deA}	۰/۹۵۵ ^{eA}	۰/۸۳۵ ^{eA}	Tyr
۲۹/۹۱ ^{aA}	۲۴/۸۱۵ ^{cB}	۳۲/۶۹ ^{aA}	۲۹/۶۴۵ ^{bB}	۲۳/۳۰ ^{aA}	۲۱/۶۵۵ ^{dA}	۱۹/۴۰ ^{aA}	۱۵/۳۲۵ ^{eB}	Glu
۳/۹۱۵ ^{dA}	۳/۴۱۵ ^{efA}	۲/۲۹۰ ^{eB}	۴/۵۳۰ ^{deA}	۲/۸۵۰ ^{deA}	۲/۴۱۰ ^{fgB}	۲/۱۶۰ ^{eA}	۱/۶۹۰ ^{gA}	Val
۳/۳۴۰ ^{dA}	۲/۷۴۰ ^{dA}	۴/۳۶۵ ^{bA}	۳/۶۸۰ ^{cB}	۱/۶۲۵ ^{eA}	۱/۳۷۵ ^{eA}	۱/۲۷۵ ^{eA}	۰/۹۴۰ ^{eA}	Asp
۲/۲۴۵ ^{eA}	۱/۶۵۰ ^{efA}	۳/۶۷۵ ^{dA}	۲/۴۰۰ ^{deA}	۰/۸۹۵ ^{fA}	۰/۶۳۰ ^{fgA}	۰/۵۷۵ ^{fA}	۰/۲۶۰ ^{gB}	Lys
۱۳/۱۰۰ ^{dA}	۱۱/۱۲۵ ^{dB}	۲۰/۰۶۰ ^{cA}	۱۸/۳۰۵ ^{cB}	۹/۷۶۵ ^{eA}	۹/۱۰۰ ^{eA}	۴/۶۹۰ ^{fA}	۳/۶۵۰ ^{fA}	Phe
۹/۹۴۰ ^{dA}	۵/۶۴۰ ^{eB}	۱۰/۴۸۵ ^{dA}	۶/۷۶۵ ^{deB}	۶/۵۶۵ ^{eA}	۳/۳۳۰ ^{fB}	۴/۴۹۵ ^{eA}	۲/۲۳۰ ^{fB}	Leu
۳/۳۷۵ ^{dA}	۱/۵۶۰ ^{cB}	۲/۲۹۰ ^{eA}	۱/۸۲۵ ^{cA}	۰/۸۷۵ ^{fA}	۰/۴۷۰ ^{dB}	۰/۸۷۵ ^{fA}	۰/۴۵۵ ^{dA}	Ile
۰/۳۷۰ ^{dA}	۰/۲۹۰ ^{cA}	۰/۴۷۰ ^{dA}	۰/۳۴۰ ^{cA}	۰/۴۷۰ ^{dA}	۰/۲۱۵ ^{cB}	۰/۲۸۰ ^{dA}	۰/۱۱۵ ^{cA}	Met
۰/۱۳۵ ^{dB}	۰/۵۱۵ ^{dA}	۰/۲۹۵ ^{cB}	۰/۸۱۰ ^{cA}	۰/۰۷۰ ^{dA}	۰/۱۲۰ ^{eA}	۰/۰۰۰ ^{dB}	۰/۰۶۵ ^{eA}	Thr
۸۸/۷۱۵	۷۱/۷	۱۰۲/۵۳	۹۱/۱۹	۶۵/۷۷	۵۶/۲۰۵	۴۹/۷۰۵	۳۷/۳۳	کل

^۱ ماست کم چرب تهیه شده از شیر درصد ۱/۵ چربی بدون افزودن صبح زانثان و میکرووار گانیسم های پروپیوتیک حروف کوچک متفاوت نشان دهنده تفاوت معنی دار ($p \leq 0/05$) بین تیمارها در یک روز یکسان در هر سطر است. حروف بزرگ متفاوت نشان دهنده تفاوت معنی دار ($p \leq 0/05$) بین روزهای متفاوت در یک تیمار یکسان است. G: بیفیدو-باکتریوم سودو-کاتنولاتوم G4، L: لاکتو-بایسیلوس دلبروکی زیرگونه بوگاریکوس، S: استرپتو-کوکوس ترموفیلوس.

ادامه جدول(۵) ارزیابی اسیدهای آمینه ماست کم‌چرب بروپیوتیک تلقیح شده با بیفیدویاکتریوم سودوکاتنولاتوم، لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس و استرپتوكوکوس ترموفیلوس و شاهد

GS	GL	امید آمینه (nmol/g)	GLS	LS	روز	روز	امیده آمینه (nmol/g)
روز	روز	روز	روز	روز	روز	روز	
۱/۶۵۰ ^{aA}	۱/۵۵۵ ^{aA}	۱/۵۰۰ ^{aA}	۱/۲۶۰ ^{bA}	۱/۱۹۰ ^{bA}	۰/۹۷۰ ^{cB}	۱/۲۵۵ ^{bA}	۱/۰۵۰ ^{bcA}
۴/۸۷۵ ^{aA}	۴/۲۲۵ ^{aB}	۴/۵۱۰ ^{abA}	۳/۹۶۵ ^{aB}	۳/۵۳۵ ^{cA}	۳/۲۱۰ ^{bA}	۴/۰۶۰ ^{bA}	۳/۴۱۰ ^{bB}
۷/۲۴۰ ^{aA}	۶/۷۳۵ ^{aA}	۵/۶۸۰ ^{bA}	۵/۲۳۰ ^{bA}	۴/۵۹۵ ^{cA}	۴/۴۷۵ ^{cdA}	۴/۴۷۵ ^{cdA}	۴/۱۷۰ ^{cA}
۲۱/۳۶۰ ^{aA}	۱۹/۶۳۵ ^{aA}	۱۵/۷۵۵ ^{bA}	۱۵/۲۹۰ ^{bA}	۱۲/۷۸۰ ^{dA}	۱۲/۱۸۰ ^{cA}	۱۳/۹۲۰ ^{cA}	۱۳/۱۶۰ ^{cB}
۸/۶۰۰ ^{aA}	۷/۳۱۰ ^{aB}	۷/۳۲۵ ^{bA}	۶/۷۸۰ ^{aA}	۵/۵۲۰ ^{cA}	۴/۷۱۰ ^{bcA}	۶/۲۹۰ ^{bcA}	۵/۵۳۰ ^{bA}
۸/۴۰۰ ^{aA}	۵/۶۷۰ ^{aB}	۶/۵۶۵ ^{bA}	۴/۶۴۵ ^{bB}	۳/۳۰۰ ^{dA}	۲/۸۴۰ ^{cA}	۴/۵۲۵ ^{cA}	۳/۱۱۰ ^{cB}
۲۶/۱۵ ^{aA}	۴۰/۴۹۰ ^{aA}	۴۷/۱۸ ^{aA}	۳۸/۴۵۵ ^{aA}	۲۹/۳۰ ^{aA}	۲۶/۵۹۵ ^{cB}	۳۲/۱۶ ^{aA}	۳۰/۵۴۰ ^{bA}
۱۲/۵۲۰ ^{aA}	۱۲/۸۱۵ ^{aA}	۱۰/۰۶۵ ^{bA}	۹/۶۲۵ ^{bA}	۷/۳۵۰ ^{cA}	۷/۱۸۰ ^{cA}	۶/۳۳۰ ^{cA}	۵/۳۵۵ ^{dA}
۶/۳۲۵ ^{aA}	۵/۲۶۰ ^{aB}	۴/۷۶۰ ^{bA}	۴/۲۴۵ ^{bA}	۳/۶۹۵ ^{cdA}	۳/۴۳۵ ^{cB}	۴/۲۶۵ ^{bcA}	۳/۵۹۵ ^{cB}
۱۱/۲۲۵ ^{aA}	۱۰/۱۲۵ ^{aB}	۷/۹۰۵ ^{bA}	۷/۲۹۰ ^{bB}	۶/۲۳۵ ^{cA}	۵/۷۵۵ ^{cA}	۳/۸۶۵ ^{dA}	۳/۳۷۵ ^{dA}
۲۹/۰۵۴ ^{aA}	۲۵/۸۵۰ ^{aA}	۲۸/۷۷۵ ^{aA}	۲۵/۷۴۵ ^{aA}	۲۲/۳۲۰ ^{cA}	۲۰/۱۵۰ ^{bcB}	۲۵/۵۸۰ ^{bA}	۲۰/۶۳۵ ^{bB}
۱۹/۹۳۵ ^{aA}	۱۴/۹۹۰ ^{aB}	۱۵/۹۵۰ ^{bA}	۱۰/۶۳۰ ^{bB}	۱۳/۸۱۵ ^{bcA}	۷/۵۳۰ ^{cdB}	۱۱/۹۷۰ ^{cdA}	۹/۱۱۰ ^{bcA}
۶/۵۰۰ ^a	۴/۸۸۵ ^a	۵/۸۲۵ ^{ab}	۳/۴۸۵ ^b	۴/۸۲۵ ^c	۳/۱۳۰ ^b	۵/۴۵۵ ^{bc}	۳/۷۲۵ ^b
۱/۶۹۰ ^a	۱/۳۱۰ ^a	۱/۵۱۰ ^{ab}	۱/۲۳۵ ^a	۱/۱۵۵ ^c	۰/۶۷۵ ^b	۱/۳۹۰ ^b	۰/۹۱۵ ^b
۰/۹۱۵ ^a	۱/۴۱۰ ^a	۰/۸۷۰ ^a	۱/۳۴۰ ^{ab}	۰/۴۳۰ ^c	۰/۹۶۰ ^c	۰/۶۹۵ ^b	۱/۱۹۰ ^b
۱۶۶/۴۵۹	۱۶۲/۲۶۵	۱۶۴/۱۷۵	۱۳۹/۲۲	۱۲۰/۰۴۵	۱۰۳/۸۲	۱۲۶/۲۳۵	۱۰۸/۸۷
کل							

حرروف کوچک متفاوت نشان‌دهنده تفاوت معنی دار ($p \leq 0.05$) بین تیمارها در یک روز یکسان در هر سطر است.

حرروف بزرگ متفاوت نشان‌دهنده تفاوت معنی دار ($p \leq 0.05$) بین روزهای متفاوت در یک تیمار یکسان است.

GL: بیفیدویاکتریوم سودوکاتنولاتوم G4+لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس، GS: بیفیدویاکتریوم سودوکاتنولاتوم G4+استرپتوكوکوس ترموفیلوس، LS: لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس+استرپتوكوکوس ترموفیلوس، GLS: بیفیدویاکتریوم سودوکاتنولاتوم G4+لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس+استرپتوكوکوس ترموفیلوس

از لحاظ طعم و بافت دهانی تیمار حاوی باکتری بیفیدویاکتریوم سودوکاتنولاتوم به طور معنی داری دارای امتیاز حسی بیشتری نسبت به سایر تیمارها بود. از لحاظ ظاهر و بافت غیر دهانی تمامی تیمارهای حاوی باکتری‌های پروپیوتیک به طور معنی داری امتیاز حسی بالاتر نسبت به نمونه شاهد بودند، اما این تیمارهای پروپیوتیک از لحاظ آماری تفاوت معنی داری با یکدیگر نداشتند ($p > 0.05$). درنهایت از لحاظ پذیرش کلی دو تیمار حاوی بیفیدویاکتریوم سودوکاتنولاتوم به صورت تکی و همراه با استرپتوكوکوس ترموفیلوس دارای بالاترین امتیاز حسی

اما در ماست شیرین و میوه‌ای میزان افزایش اسیدهای آمینه آزاد کمتر و به ترتیب ۳۳ درصد و ۳۹ درصد بود (۳۷). این نتایج با یافته‌های سایر محققین نیز مطابقت داشت (۳۸ و ۳۹).

تغییرات ارزیابی حسی ماست قالبی کم‌چرب پروپیوتیک حاوی صمغ زاندان

همان‌طور که نتایج ارزیابی حسی نشان داد در تمامی فاکتورها امتیاز حسی تیمارهای حاوی پروپیوتیک به طور معنی داری ($p \leq 0.05$) بالاتر از نمونه شاهد بود (جدول ۶).

می توان با استفاده از میکروارگانیسم های پروپیوتیک (بخصوص بیفیدو باکتریوم ها) خواص حسی آن را بهبود داد (به علت افزایش پروتئولیز و تولید اسید های آمنه آزاد) و مشکل آب اندازی آن را نیز با افزودن صمغ زانتان می توان برطرف نمود و درنهایت ماستی عمل گرا با خواص کیفی مطلوب تولید کرد.

بودند و نمونه شاهد از کمترین امتیاز حسی برخوردار بود که این احتمالاً به دلیل آزادسازی مواد معطر و تشکیل پیش ساز های مواد معطر و مؤثر در طعم و مزه می باشد.

نتیجه گیری

نتایج حاصل از این مطالعه نشان داد که در جهت تولید ماست کم چرب پروپیوتیک با خواص حسی مطلوب

جدول (۶) بررسی ارزیابی حسی ماست های کم چرب پروپیوتیک تلخیح شده با بیفیدو باکتریوم سودو کاتنولاتوم، لاکتو بیاسیلوس دلبروکی زیر گونه بولگاریکوس و استرپتو کوکوس ترموفیلوس و شاهد

خصوصیات حسی						تیمارها
پذیرش کلی	بافت غیر دهانی	بافت دهانی	ظاهر	طعم		
۴/۳۸۰±۰/۱۴۱ ^a	۴/۲۶۰±۰/۱۹۸ ^a	۴/۱۱۵±۰/۰۴۹ ^a	۴/۴۳۰±۰/۰۹۹ ^a	۴/۱۶۰±۰/۰۱۴ ^a	G	
۳/۱۳۵±۰/۰۷۷ ^{de}	۴/۰۲۰±۰/۱۸۳ ^a	۳/۵۱۰±۰/۰۹۹ ^{bcd}	۴/۴۳۰±۰/۰۲۸ ^a	۳/۱۸۵±۰/۰۴۹ ^c	L	
۴/۰۰۰±۰/۱۴۱ ^{ab}	۴/۲۶۰±۰/۱۷۷ ^a	۳/۸۵۰±۰/۰۷۰ ^{ab}	۴/۴۶۵±۰/۱۶۲ ^a	۳/۷۷۵±۰/۰۳۵ ^b	S	
۳/۹۰۵±۰/۱۴۸ ^{abc}	۴/۱۷۰±۰/۰۴۲ ^a	۳/۷۵۰±۰/۲۱۲ ^{ab}	۴/۶۸۵±۰/۱۶۲ ^a	۳/۷۲۰±۰/۱۵۵ ^b	GL	
۴/۲۸۰±۰/۰۴۲ ^a	۴/۲۱۵±۰/۰۴۹ ^a	۳/۸۷۰±۰/۱۲۷ ^{ab}	۴/۳۷۵±۰/۱۷۶ ^a	۴/۰۳۵±۰/۱۲۰ ^{ab}	GS	
۳/۵۱۵±۰/۱۶۴ ^{cd}	۴/۰۸۵±۰/۱۰۶ ^a	۳/۵۶۵±۰/۰۹۱ ^b	۴/۵۲۵±۰/۲۴۷ ^a	۳/۷۲۵±۰/۱۰۶ ^b	LS	
۳/۵۷۰±۰/۰۹۹ ^{bcd}	۴/۲۰۵±۰/۱۲۴ ^a	۳/۷۲۰±۰/۰۸۴ ^{ab}	۴/۲۵۰±۰/۲۱۲ ^a	۳/۳۳۵±۰/۰۴۹ ^c	GLS	
۲/۸۸۰±۰/۱۱۳ ^e	۳/۳۶۵±۰/۰۶۳ ^b	۳/۱۰۰±۰/۰۷۰ ^c	۲/۶۵۰±۰/۲۱۲ ^b	۲/۵۵۰±۰/۰۷۰ ^d	شاهد ۱	

^۱ ماست کم چرب تهیه شده از شیر درصد ۱/۵ چربی بدون افزودن صمغ زانتان و میکروارگانیسم های پروپیوتیک حروف کوچک متفاوت نشان دهنده تفاوت معنی دار در هر ستون است ($p \leq 0.05$).

G: بیفیدو باکتریوم سودو کاتنولاتوم G4، L: لاکتو بیاسیلوس دلبروکی زیر گونه بولگاریکوس، S: استرپتو کوکوس ترموفیلوس، GL: بیفیدو باکتریوم سودو کاتنولاتوم G4+لاکتو بیاسیلوس دلبروکی زیر گونه بولگاریکوس، GS: بیفیدو باکتریوم سودو کاتنولاتوم G4+استرپتو کوکوس ترموفیلوس، LS: لاکتو بیاسیلوس دلبروکی زیر گونه بولگاریکوس+استرپتو کوکوس ترموفیلوس، GLS: بیفیدو باکتریوم سودو کاتنولاتوم G4+لاکتو بیاسیلوس دلبروکی زیر گونه بولگاریکوس+استرپتو کوکوس ترموفیلوس.

13. Christensen J. E, Dudley E. G, Pederson J. A, Steele J. L. Peptidases and amino acid catabolism in lactic acid bacteria. *Antonie van Leeuwenhoek*. 1999; 76(1-4): 217-246.
14. Rasic L, Kurmann A. *Yoghurt, Scientific Grounds, Technology, Manufacture and Preparations*. Copenhagen. Technical Dairy Publishing House. 1978.
15. استاندارد ملی ایران، ۱۳۹۰. ماست پروپویوتیک (ویژگی‌های و روش‌های آزمون). شماره ۱۱۳۲۵.
16. شاکری، م.الف. برقی طوسی، ش. مرتضوی، س.ع. اثر مکمل‌های پروتئین آب‌پنیر تغذیه شده و کازئین هیدرولیز شده بر ویژگی‌های فیزیکوшیمیایی و حسی ماست پروپویوتیک. *مجله علوم و صنایع غذایی*. شماره ۲، ص ۱۰-۱۸۵. ۱۳۸۵.
17. Tharmaraj N, Shah N.P. Selective enumeration of *L. delbrueckii* sp bulgaricus, *Streptococcus thermophilus*, *Lactococcus acidophilus*, *Bifidobacteria*, *Lactobacillus casei*, *L. rhamnosus* and *Propioniobacteria*. *Journal of dairy science*. 2003; 86(7): 2288-2296.
18. White J.A, Hart R.J, Fry J.C. An evaluation of the Waters Pico-Tag system for the amino-acid analysis of food materials *Journal of Automatic Chemistry*. 1986; 8(4): 170-177.
19. Garcia-Palmer F.J, Serra N, Palou A, Gianotti M. Free amino acids as indices of yogurt. *Journal of Dairy Science*. 1997; 80, 1908-1917.
20. Henderson J.W, Ricker R.D, Bidlingmeyer B.A, Woodward C. Rapid, Accurate, Sensitive, and Reproducible HPLC Analysis of Amino Acids. *Agilent Technical Note*. 2000; 5980-1193.
21. استاندارد ملی ایران، ۱۳۷۷. روش ارزیابی حسی بستنی. شماره ۴۹۳۷.
22. Guyot A. *Les yoghourts*. Le Lait Et Nous. 1992; 2, 6-12.
23. آفاجانی، ع. پوراحمد، ر. مهدوی عادلی، ح. اثر ترکیبات پروپویوتیک بر روی ماست پروپویوتیک حاوی لاکتوپاسیلوس کازئی. *مجله علوم غذایی و تغذیه*. شماره ۴، ص ۸۲-۸۳. ۱۳۹۰.
24. Ribeiro M.C.E, Chaves K.S, Gebara C, Infante F.N, Grosso C.R, Gigante M.L. Effect of microencapsulation of *Lactobacillus acidophilus* LA-5 on physicochemical, sensory and microbiological characteristics of stirred probiotic yoghurt. *Food Research International*. 2014; 66, 424-431.

منابع

1. صداقت، ز. زیبایی نژاد، م.ج. فاروئی، م. پاییندی بیماریزا مبتلا به پرفشاری خون به رعایت سبک زندگی سالم و رابطه آن با شاخص‌های آنتروپومتریک در سال. *فصلنامه آموزش بهداشت و ارتقاء سلامت*. شماره ۳، ص ۲۴۱-۲۴۲. ۱۳۹۴.
2. Aghajani A. R, Pourahmad R. Mahdavi adeli H. R. Study of physicochemical changes and survival of probiotic bacteria in synbiotic yogurt. *Journal of Food Bioscience & Technology*. 2012; 2, 13-22.
3. Behnia A, Karazhiyan H, Niazmand R. Nafchi, A.R.M. Rheological properties of low fat yogurt containing cress seed gum. *Journal of Agricultural Science*. 2013; 4, 29-32.
4. معتمد زادگان، ع. شهیدی، س. الف. حسینی پرور، س.ه. ابدالی، س. بررسی اثر نوع ژلاتین بر ویژگی‌های کاربردی ماست قالبی فاقد چربی. *فصلنامه علوم و صنایع غذایی*. شماره ۴۷، ص ۲۳۰-۲۲۱. ۱۳۹۴.
5. ابدالی، س. معتمد زادگان، ع. اثر جایگزینی بخشی از ماده خشک با ژلاتین بر خواص کاربردی ماست قالبی بدون چربی. *مجله علوم تغذیه و صنایع غذایی ایران*. شماره ۲، ص ۲۲۹-۲۲۱. ۱۳۹۲.
6. Smith J, Hong S. *Food additives data book*. Axford: Black Well Science, 2003.
7. Bahrami M, Ahmadi D, Alizadeh M, Hosseini F. Physicochemical and sensorial properties of probiotic yogurt as affected by additions of different types of hydrocolloid. *Korean Journal of Food Science*. 2013; 33(3): 363-368.
8. مرتضویان، ا.م. سهراب وندی، س. پروپویوتیک‌ها و فراورده‌های غذایی پروپویوتیک. *انشرات اتا*. ۱۳۸۵.
9. Kailasapathy K. Microencapsulation of Probiotic Bacteria: Technology and Potential Applications. *Current Issues in Intestinal Microbiology*. 2002; 3, 39-48.
10. Shihata A, Shah N. P. Proteolytic profiles of yogurt and probiotic bacteria. *International Dairy Journal*. 2000; 10(5): 401-408.
11. Liang M. T, Easa A.M, Lim P.T, Kang J. Y. Survival, growth characteristics and bioactive potential of *Lactobacillus acidophilus* in a soy-based cream cheese. *Journal of the Science of Food and Agriculture*. 2009; 89, 1382-1391.
12. Germani A, Luneia R, Nigro F, Vitiello V, Donini L. M, del Balzo V. The yogurt amino acid profile's variation during the shelf-life. *Annali di igiene: medicina preventiva e di comunità*. 2014; 26(3): 205-212.

- Critical reviews in food science and nutrition. 2013; 53(5): 482-496.
35. Donkor O.N, Nilmini S.L.I, Stolic P, Vasiljevic T, Shah N.P. Survival and activity of selected probiotic organisms in set-type yoghurt during cold storage. International Dairy Journal.2007; 17(6): 657-665.
36. Gardini F, Lanciotti R, Guerzoni M.E, Torriani S. Evaluation of aroma production and survival of *Streptococcus thermophilus*, *Lactobacillus delbrueckii* subsp. *bulgaricus* and *Lactobacillus acidophilus* in fermented milks. International Dairy Journal.1999;9(2): 125-134.
37. Germani A, Luneia R, Nigro F, Vitiello V, Donini L.M, del Balzo V. The yogurt amino acid profile's variation during the shelf-life Annali di igiene. 2014; 26(3): 205-212.
38. Batista A.L, Silva R, Cappato L.P, Almada C.N, Garcia R.K, Silva M.C, Freitas M.Q. Quality parameters of probiotic yogurt added to glucose oxidase compared to commercial products through microbiological, physical-chemical and metabolic activity analyses. Food Research International.2015; 77(3): 627-635.
39. Settachaimongkon S, Nout M.R, Fernandes E.C.A, Hettinga K.A, Vervoort J.M, van Hooijdonk T.C, van Valenberg H.J. Influence of different proteolytic strains of *Streptococcus thermophilus* in co-culture with *Lactobacillus delbrueckii* subsp. *bulgaricus* on the metabolite profile of set-yoghurt. International journal of food microbiology.2014; 177, 29-36
25. Settachaimongkon S, Nout M.R, Fernandes E.C.A, van Hooijdonk T.C, Zwietering M.H, Smid E.J, van Valenberg H.J. The impact of selected strains of probiotic bacteria on metabolite formation in set yoghurt. International Dairy Journal.2014; 38(1): 1-10.
26. Gaspar P, Carvalho A.L, Vinga S, Santos H, Neves A.R. From physiology to systems metabolic engineering for the production of biochemicals by lactic acid bacteria. Biotechnology advances.2013; 31(6): 764-788.
۲۷. معتمد زادگان، ع. شهیدی، س.الف. حسینی پرور، س.ه. ابدالی، س. بررسی اثر نوع ژلاتین بر ویژگی های کاربردی ماست قالبی فاقد چربی. فصلنامه علوم و صنایع غذایی. شماره ۴۷، ص ۲۲۱-۲۳۰. ۱۳۹۴.
28. Everett D.W, McLeod R.E. Interactions of polysaccharide stabilisers with casein aggregates in stirred skim-milk yoghurt. International Dairy Journal.2005; 15, 1175-1183.
29. Ramchandran L. Physico-chemical and therapeutic properties of low-fat yogurt as influenced by fat replacers, exopolysaccharides and probiotics, PhD thesis, Victoria University. 2009.
30. Castillo M, Lucey J.A, Wang T, Payne F.A. Effect of temperature and inoculum concentration on gel microstructure, permeability and syneresis kinetics. Cottage cheese-type gels. International Dairy Journal.2006; 16(2): 153-163.
31. Doleires Y, Schaub L, Lacroix C. Comparison of the functionality of exopolysaccharides produced in situ or added as bioingredients on yogurt properties. Journal of dairy science. 2005; 88(12): 4146-4156.
۳۲. بهنیا، الف. کارازیان، ح. نیازمند، ر. محمدی نافچی، ع. تأثیر صمغ دانه شاهی بر خواص رئولوژیکی و بافتی ماست کم چرب. نشریه پژوهش و نوآوری در علوم و صنایع غذایی. شماره ۳، ص ۲۶۶-۲۵۵. ۱۳۹۳.
33. Shah N, Jelen P. Survival of lactic acid bacteria and their lactases under acidic conditions. Journal of Food Science.1990; 55(2): 506-509.
34. Shibly V.K, Mishra H.N. Fermented milks and milk products as functional foods—A review.

The effect of probiotic bacteria on the physicochemical and sensory characteristics of low-fat set yogurt containing xanthan gum during refrigerated storage

Leila Nateghi^{1*}

^{1*} Department of Food Science and Technology, Islamic Azad University, Varamin-Pishva Branch, Varamin, Iran (Corresponding author e-mail: leyланateghi@yahoo.com)

Abstract

Yogurt is a fermented dairy product that nowadays the use of reduced-fat varieties are interest to consumers. By reducing fat the firmness and sensory properties of yogurt is reducing. To improve the texture and sensory properties of yoghurt can be used hydrocolloids and adjunct starter cultures such as probiotics respectively. The aim of this study was to evaluate the effects of single and combined probiotic on physicochemical and sensory properties of low-fat yogurt containing the xanthan gum. Production samples from the point of view of microorganisms viable cell counts, pH, acidity, syneresis, total and free amino acid content and sensory properties during 28 days of storage at 4 °C were evaluated. Increasing the storage time resulted in increase the acidity and syneresis and decrease the viable cell counts. Treatments containing *S. thermophilus* have highest viability of probiotic microorganisms. Results of Measuring amino acid showed that the amount of total and free amino acids during storage were uptrend, however, only threonine amino acid amount decreased during storage period. The results of sensory evaluation of low-fat probiotic yoghurt samples showed that treatments contain *Bifidobacterium pseudocatenulatum* has the highest sensory scores compared to the control group and was introduced as the superior treatment.

Keywords: Low-fat set yogurt, Probiotic bacteria, Xanthan