

مطالعه روند تغییرات فیزیکو شیمیایی و حسی ماست پروبیوتیک حاوی لاکتوباسیلوس پلاتناروم ($\text{PTCC} = 1058$) آزاد و ریزپوشانی شده در طول زمان نگهداری

*¹ یحیی شفیعی

استادیار گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده علوم کشاورزی و منابع طبیعی، واحد خوی، دانشگاه آزاد اسلامی، خوی، ایران.

تاریخ دریافت: ۹۳/۶/۳ تاریخ پذیرش: ۹۴/۱/۱۷

چکیده

نمونه های ماست پروبیوتیک حاوی لاکتوباسیلوس پلاتناروم آزاد (F) و ریزپوشانی شده (M) به روش صنعتی تولید گردید و با ماست شاهد (C) مقایسه شد. برای ریزپوشانی از تکنیک امولسیون سازی و مخلوطی از ژل آلثینات و نشاسته مقاوم استفاده گردید. نمونه های ماست هر هفته و به مدت ۸ هفته از نظر ویژگی های فیزیکو شیمیایی و حسی مطابق با روش های استاندارد مورد ارزیابی قرار گرفتند. نتایج از ۳ بار تکرار حاصل گردید و برای تجزیه و تحلیل داده ها از نرم افزار SPSS استفاده گردید. بعد از ۸ هفته ذخیره سازی در دمای 4°C ، درصد چربی و پروتئین، آب اندازی و pH در هر سه نوع نمونه ماست بطور معنی داری کاهش یافته بود ($p < 0.05$). درصد اسیدیته نمونه های M و F بطور معنی داری کمتر از C بود. درصد مواد خشک کل نمونه های M و F بطور معنی داری افزایش یافته بود ($p < 0.05$). فاکتور رنگ و مزه نمونه های M بطور غیر معنی داری بهتر شده بود ($p < 0.05$). بافت و قوام در نمونه های M و C افت کرده بود که این افت در خصوص نمونه های C معنی دار بود ($p < 0.05$). نمره پذیرش کلی در نمونه های ماست C افت داشت، درحالیکه در نمونه های ماست پروبیوتیک M و F بطور غیر معنی داری بهتر شده بود ($p < 0.05$). نتیجه گرفته شد که می توان ماست پروبیوتیکی حاوی لاکتوباسیلوس پلاتنارومی با ویژگی های فیزیکی و شیمیایی قابل مقایسه با ماست معمولی تولید نمود.

واژه های کلیدی: ماست پروبیوتیک، ویژگی های فیزیکو شیمیایی و حسی، ریزپوشانی، لاکتوباسیلوس پلاتناروم

۱- مقدمه

می باشند بنابراین نمی توانند در حد قابل قبول زنده مانده و به روده برسند. از اینرو در مورد اینکه این باکتریها می توانند بعنوان پروبیوتیک محسوب گردند یا خیر، تردید وجود دارد (۲۱ و ۳۳). بنابراین بمنظور تقویت خواص پروبیوتیکی ماست و تبدیل آن به یک فرآورده فراسودمند یکسری از سویه‌های پروبیوتیک از جمله لاکتوباسیلوس‌ها و بیفیدوباکتریوم‌ها به آن اضافه می گردد. در این مطالعه از لاکتوباسیلوس پلاتارتاروم بعنوان یک سویه پروبیوتیک استفاده گردید. افزودن باکتریهای پروبیوتیک ممکن است باعث تداخل با باکتریهای مایه ماست شده و خواص فیزیکوشیمیایی و حسی محصول را تغییر دهد. بنابراین ممکن است ماست پروبیوتیک از نظر این ویژگی‌ها با ماست معمولی متفاوت باشد. با استفاده از تکنیک ریزپوشانی باکتریهای پروبیوتیک علاوه بر اینکه بقا این باکتریها در شرایط نامساعد ماده غذایی افزایش می یابد از طرف دیگر می تواند از تداخل با باکتریهای مایه ماست جلوگیری نماید. با توجه به اینکه ریزپوشانی باعث افزایش زنده مانی و بقاء این میکرووارگانیسم‌ها در داخل فرآورده و در داخل دستگاه گوارشی می گردد بنابراین می توان از این تکنیک در جهت بالا بردن مقاومت پروبیوتیک‌ها استفاده نمود. ولی باستی توجه داشت که ویژگی‌های فیزیکوشیمیایی و حسی محصول دستخوش تغییرات نامطلوب نگردد.

در تعداد زیادی از تحقیقات تأثیر ریزپوشانی بر روی بقاء لاکتوباسیلوس پلاتارتاروم و سایر گونه‌های پروبیوتیک در داخل ماست مورد بررسی قرار گرفته و در برخی از آنها خواص فیزیکوشیمیایی و حسی محصول نیز توانمند مورد مطالعه قرار گرفته است (۸، ۹، ۱۱، ۱۸، ۲۲ و ۲۹). حسین و همکاران (۲۰۰۹) نشان دادند که ماست پروبیوتیک در مقایسه با ماست معمولی pH، محتوای چربی و مواد جامد بدون چربی (SNF) بالایی دارد، درحالیکه اسیدیته و محتوای مواد جامد کل ماست پروبیوتیک نسبت به ماست معمولی پائین تر بود. از نظر ارگانولپتیکی ماست پروبیوتیک در مقایسه با ماست معمولی نمره پذیرش بالایی داشت (۱۵). دریک تحقیق حکمت‌ب و رید (۲۰۰۶)، که از لاکتوباسیلوس رامنوزوس GR-1 و لاکتوباسیلوس روتی RC-14 بعنوان سویه‌های پروبیوتیک استفاده نموده بودند، گزارش کردند که ظاهر، طعم، بافت و کیفیت کلی نمونه‌های ماست پروبیوتیک حاوی ۱٪ چربی مشابه

بررسی ویژگی‌های فیزیکو شیمیایی و حسی مواد غذایی از اهمیت بالایی برخوردار بوده و تولید یک فرآورده غذایی مطلوب با کیفیت بالا بدون توجه به این ویژگی‌ها غیرممکن می باشد. همچنین بررسی روند این تغییرات در یک محصول غذایی به ما این اجازه را می دهد تا طول عمر نگهداری محصول را تخمين بزنیم. اخیراً فرآورده‌های متعدد پروبیوتیکی از جمله ماست، بستنی، کفیر و پنیر پروبیوتیکی تولید گردیده و تحقیقات ارزشمند فراوانی در این خصوص صورت پذیرفته است (۲). ماست یکی از پر مصرف ترین فرآورده‌های تخمیری شیر است، که به دلیل ارزش غذایی ای بالا تأثیر مثبتی در سلامتی انسان و اهمیت ویژه ای در رژیم غذایی افراد دارد. در سالهای اخیر مقدار تولید ماست بسته بندی در کشور رو به افزایش بوده است. از طرف دیگر، انواع ماست پروبیوتیک با نام‌های تجاری مختلف مانند بیو ماس و پروماس توسط شرکت‌های مختلف تولید گردیده و مصرف این فرآورده‌ها نیز رو به افزایش می باشد (۱).

پروبیوتیک‌ها مکمل‌های میکروبی زنده‌ای هستند که به رژیم غذایی افروده می شوند و با بهبود تعادل میکروفلور روده اثرات مفیدی بر روی میزان می گذارند (۲). از جمله باکتریهای پروبیوتیک می توان به لاکتوباسیلوس پلاتارتاروم اشاره کرد که دارای فواید بیشماری از جمله اثر کاهش دهنده‌گی کلسترول خون و فیرینوژن خون، اثر آنتی پاتوژنیک در نتیجه تولید باکتریوسینی تحت عنوان پلاتارتاروسین، کاهش نفع شکم در ستدرم روده تحریک پذیر در انسان می باشد (۲۵). با وجود اینکه انواع مختلفی از فرآورده‌های لبنی بعنوان حامل‌های پروبیوتیک استفاده گردیده ولی با این وجود ماست و شیرهای تخمیری جزو حامل‌های اصلی پروبیوتیک محسوب می گردند (۱۰، ۲۳ و ۲۴). ماست علاوه بر اینکه حاوی مواد مغذی ضروری مانند پروتئین ها، کلسیم و فسفر می باشد بعنوان یک فرآورده پروبیوتیک نیز ممکن است مطرح گردد. گفته می شود که باکتریهایی که بعنوان مایه کشت در ماست استفاده می شوند (استرپتوکوکوس ترموفیلوس و لاکتوباسیلوس دلبروکی تحت گونه بولگاریکوس) خود دارای خواص پروبیوتیکی بوده از جمله اینکه باعث بهبود هضم لاکتوز شده و خاصیت تقویت کننده‌گی سیستم ایمنی را دارند ولی با این وجود تمامی معیارهای تعریف شده برای یک پروبیوتیک را دارا نمی باشند چون به شرایط اسیدی معده حساس

گردید. برای شمارش باکتری ها، ۱ میلی لیتر از محیط کشت MRS-براث کشت داده شده برداشته و پس از تهیه رقت های سری، در محیط کشت MRS-آگار کشت داده و در دمای $^{\circ}\text{C}$ ۳۷ به مدت ۴۸ تا ۷۲ ساعت گرمخانه گذاری گردید. برای شمارش باکتری های داخل میکروکپسول ها، ابتدا آزاد سازی باکتری ها از میکروکپسول ها انجام پذیرفت و پس از تهیه رقت های سری، کشت و شمارش باکتری ها به روش ذکر شده صورت پذیرفت. برای این منظور، ۱ گرم از میکروکپسول ها به داخل ۹ میلی لیتر محلول بافرفسفات ($\text{pH} = ۷$) اضافه گردیده و به مدت ۳۰ دقیقه با شدت 400 rpm بهم زده شد.^(۲۷)

۳-۲- ریزپوشانی باکتری پروپیوتیک

در این پژوهش، ریزپوشانی باکتری های پروپیوتیک با روش امولسیون سازی و با استفاده از محلول از ژل آثینات کلسیم و نشاسته مقاوم انجام پذیرفت. ابتدا محلول ۲٪ وزنی-حجمی آثینات سدیم در آب مقطر تهیه گردید و بعد از سترون شدن در دمای $^{\circ}\text{C}$ ۱۲۱ به مدت ۱۵ دقیقه، به مدت ۲۴ ساعت در یخچال بالای صفر درجه نگهداری گردید تا جذب آب در ژل بطور کامل صورت پذیرد. سپس به میزان ۲٪ وزنی-حجمی از نشاسته مقاوم که قبلاً سترون گردیده بود به آن اضافه گردید و یک محلول یکنواختی به نسبت مساوی از این دو ماده حاصل شد. سپس در شرایط سترون، ۱٪ حجمی-حجمی از سوسپانسیون میکروبی حاوی لاکتوباسیلوس پلاتناروم به ترکیب ژل اضافه گردید و بطور کامل با آن محلول شد. یک قسمت (۲۰۰ گرم) از این محلول بداخل ۵ قسمت (۱ لیتر) از روغن آفتابگردان خالص حاوی ۰/۲٪ حجمی-حجمی تویین 400 rpm به مدت ۱۵ دقیقه اضافه گردید و با دور یکنواخت 400 rpm به مدت ۱۵ دقیقه بهم زده شد (با استفاده از بهم زن ای کا، آلمان)، تا زمانیکه محلول بطور کامل در داخل روغن به حالت امولسیون درآمد. سپس سپس محلول کلرید کلسیم $0/01$ مولار به آرامی به امولسیون اضافه گردید. در اثر تماس آثینات با یون های کلسیم، دیواره کپسولی شکل گرفته و میکروکپسول های تشکیل شده در ته ارن ته نشین شدند. بعد از حدود ۳۰ دقیقه میکروکپسول ها از

نمونه های ماست معمولی حاوی ۱٪ چربی بود. در صورتیکه در خصوص نمونه های ماست معمولی پرچرب نمره پذیرش بیشتر از نمونه های ماست پروپیوتیک بود.^(۱۴)

هدف از این تحقیق بررسی تأثیر اضافه کردن لاکتوباسیلوس پلاتناروم (PTCC ۱۰۵۸) بصورت آزاد و ریزپوشانی شده با آثینات و نشاسته مقاوم بر روی شمارش لاکتوباسیلوس پلاتناروم ویژگی های فیزیکو شیمیایی و حسی نمونه های ماست تولید شده در طول مدت زمان نگهداری بود.

۲- مواد و روش ها

۱-۱- مواد

باکتری پروپیوتیک لاکتوباسیلوس پلاتناروم (PTCC ۱۰۵۸) بصورت سوش خالص از مؤسسه تحقیقاتی پاستور ایران و مایه کشت تجاری ماست با عنوان یوفلکس اکسپرس^۱ (حاوی استریتوکوکوس ترموفیلوس و لاکتوباسیلوس بولگاریکوس) از شرکت کریستین هانسن دانمارک تهیه گردید. آثینات سدیم از شرکت سیگما آمریکا، نشاسته مقاوم از شرکت آکروس آمریکا، توئین ۸۰ و کلرید کلسیم از شرکت مرک آلمان، روغن آفتابگردان خالص از شرکت نینای ایران و محیط های کشت MRS-براث و MRS-آگار از شرکت مرک آلمان تهیه گردید.

۲-۲- کشت و شمارش باکتری پروپیوتیک

برای فعال سازی سوش خالص باکتری لاکتوباسیلوس پلاتناروم PTCC ۱۰۵۸، چندین مرحله پاساز میکروبی انجام گردید و سپس در محیط کشت MRS-براث تلقیح گردید و به مدت ۴۸ ساعت در دمای $^{\circ}\text{C}$ ۳۷ گرمخانه گذاری گردید. سپس برای جداسازی رسوب باکتریایی، ۱ میلی لیتر از محیط کشت در داخل لوله های پلاستیک $1/5$ میلی لیتری سترون ریخته شد و با دور ۱۱۰۰۰ در دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه در دمای $^{\circ}\text{C}$ ۴ سانتریفیوژ گردید (با استفاده از سانتریفیوژ دور بالای ستوریون^۲، انگلستان). مایع رویی بیرون ریخته شد و رسوب باکتریایی چندین بار با سرم فیزیولوژی سترون شستشو گردید و دوباره سانتریفیوژ گردید. در نهایت سوسپانسیون میکروبی حاوی تعداد مشخصی از باکتری پروپیوتیک لاکتوباسیلوس پلاتناروم تهیه گردید و بصورت آزاد و ریزپوشانی شده به نمونه های ماست اضافه

نمونه‌های ماست نگهداری شده در دمای 4°C ۴ ساعت شمارش لاکتوباسیلوس پلاتارتوم آزاد و ریزپوشانی شده و خواص فیزیکوشیمیایی و حسی مورد ارزیابی قرار گرفتند.

۵-۲- بررسی زنده مانی باکتری‌های آزاد و ریزپوشانی شده در ماست

۲۴ ساعت بعد از تولید و همچنین هر هفته از هفته اول تا هشتم، نمونه‌های ماست از نظر زنده مانی لاکتوباسیلوس پلاتارتوم در دو حالت آزاد و ریزپوشانی شده مورد بررسی قرار گرفتند. برای این منظور در زمان‌های گفته شده از نمونه‌های ماست رقت‌های مناسب تهیه گردید و در محیط کشت MRS-آگار بصورت خطی کشت داده شدند و پس از ۷۲ ساعت گرمخانه گذاری در دمای 15°C شمارش پرگنه‌ها صورت گرفت. در این دما باکتری‌های مایه ماست توانایی رشد نداشتند، بنابراین برای کشت انتخابی لاکتوباسیلوس پلاتارتوم در حضور باکتری‌های مایه ماست از این دما استفاده گردید. در مورد ماست حاوی باکتری ریزپوشانی شده ابتدا آزاد سازی باکتری از کپسول انجام گرفته و سپس رقت‌سازی و کشت انجام پذیرفت. برای این منظور ۱۰ میلی لیتر از نمونه ماست یکنواخت شده در داخل ۹۰ میلی لیتر محلول بافر فسفات استریل به مدت ۳۰ دقیقه و با شدت 400 rpm بهم زده شد. این محلول بعنوان رقت ۱- برای تهیه رقت‌های بعدی مورد استفاده قرار گرفت.

۶-۲- آزمون ویژگی‌های فیزیکو شیمیایی نمونه‌های ماست

۶-۲-۱- اندازه گیری اسیدیته و pH

اندازه گیری pH نمونه‌ها با استفاده از pH متر دیجیتالی (هوریبا، ژاپن) بعد از کالیبره کردن انجام شد و میزان اسیدیته نمونه‌ها بر طبق استاندارد ملی ایران شماره ۲۸۵۲ مشخص گردید.^(۳)

۶-۲-۲- اندازه گیری رطوبت، چربی، پروتئین، لاکتوز و خاکستر ماست

اندازه گیری این ویژگی‌ها به ترتیب با استفاده از روش‌های وزنی، ژربر، ماکروکلدار، لین-آینون و کوره الکتریکی

فاز آبی جمع آوری گردید و به مدت ۱۲ ساعت در دمای 4°C نگهداری شدند تا بطور کامل سفت گردند.^(۹)

۱-۳-۲- بررسی مورفولوژی میکروکپسول‌ها

اندازه و شکل میکروکپسول‌های حاصل و طرز قرارگیری باکتریها درون میکروکپسول‌ها بوسیله میکروسکوپ نوری (الیمپوس^۱، ژاپن) مجهر به دوربین (های پیک^۲، چین) مورد بررسی قرار گرفت. برای رنگ آمیزی دانک‌ها از لوگول استفاده گردید و وجود یا عدم وجود سلول‌های باکتریابی، تعداد و زنده مانی آنها در داخل میکروکپسول‌ها مورد ارزیابی قرار گرفت.

۴-۲- تهیه نمونه‌های ماست

در این تحقیق سه نوع نمونه ماست تولید گردید و خواص فیزیکوشیمیایی و حسی آنها مورد ارزیابی و مقایسه قرار گرفت:

(الف) نمونه ماست معمولی بعنوان شاهد (C)

(ب) نمونه ماست پروبیوتیک حاوی لاکتوباسیلوس پلاتارتوم آزاد (F)

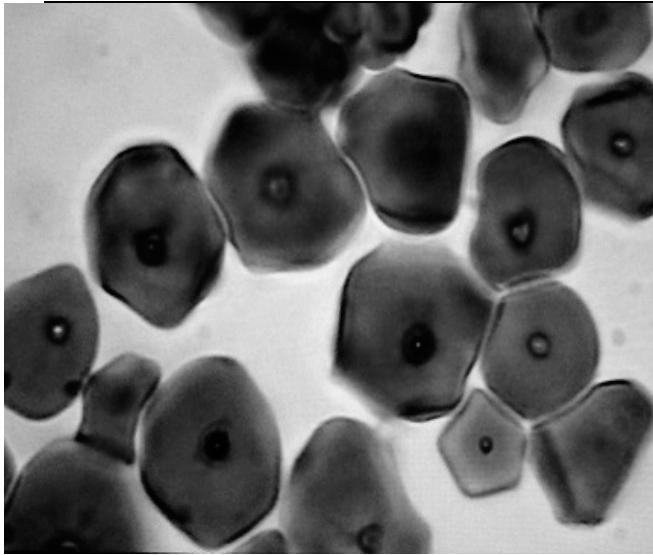
(ج) نمونه ماست پروبیوتیک حاوی لاکتوباسیلوس پلاتارتوم ریزپوشانی شده (M)

تهیه نمونه‌های ماست در کارخانه شیر پگاه تبریز و مطابق با روش پیشنهادی توسط تمیم و راینسون انجام شد.^(۳۱) ابتدا شیر در دمای 95°C به مدت ۵ تا ۱۰ دقیقه حرارت داده شد. سپس دمای آن تا $42^{\circ}\text{C} - 43^{\circ}\text{C}$ پائین آورده شد و به میزان ۲٪ W/W مایه کشت تجاری آماده سازی شده به آن تلقیح گردید. سپس شیر تلقیح شده در ظرف‌های پلی اتیلن ۱۰۰ گرمی پر شده و در دمای $42-43^{\circ}\text{C}$ به مدت ۳ تا ۴ ساعت گرمخانه گذاری گردیدند و سپس از انکوباتور خارج گردیده و به مدت ۲۴ ساعت در دمای 4°C قرار داده شدند. برای تهیه نمونه‌های ماست پروبیوتیک قبل از پر کردن شیر تلقیح شده، به میزان ۱ میلی لیتر از سوسپانسیون میکروبی حاوی $8/23 \log \text{CFU/ml}$ از سلول‌های آزاد لاکتوباسیلوس پلاتارتوم به داخل ظرف نمونه‌های ماست F و ۱ میلی لیتر از سوسپانسیون میکروکپسولی حاوی $8/64 \log \text{CFU/ml}$ لاکتوباسیلوس پلاتارتوم ریزپوشانی شده به داخل ظرف نمونه‌های ماست M، بصورت دستی و در شرایط استریل اضافه گردید. در هفته‌های اول تا هشتم بعد از تلقیح،

¹ Olympus

² Hi-peak

(استوآرت^۱، انگلستان) مطابق با استاندارد مربوطه انجام پذیرفت (۴ و ۵).



شکل ۱- تصویر میکروکپسول های تولید شده در زیر میکروسکوپ نوری با درشت نمایی $1000\times$ برابر بعد از رنگ آمیزی با لوگل. باکتری های ریزپوشانی شده لاکتوباسیلوس پلاتناروم در مرکز میکروکپسول ها و بصورت نواحی پر رنگ تر مشاهده می شوند

۲-۳- شمارش لاکتوباسیلوس پلاتناروم آزاد و ریزپوشانی شده در نمونه های ماست
نتایج مربوط به شمارش تعداد لاکتوباسیلوس پلاتناروم آزاد و ریزپوشانی شده در نمونه های ماست در طول ۸ هفته نگهداری در دمای 4°C به ترتیب در جدول ۱ آورده شده است. یافته های حاصل از این تحقیق نشان داد که نمونه های ماست حاوی لاکتوباسیلوس پلاتناروم ریزپوشانی شده حتی در پایان هفته هشتم حاوی تعداد قابل قبولی از باکتری پروبیوتیک بودند، در صورتی که در نمونه های ماست حاوی لاکتوباسیلوس پلاتناروم آزاد تعداد باکتری کمتر از حد قابل قبول بود (جدول ۱).

۳- ویژگی های فیزیکو شیمیایی نمونه های ماست تولید شده در طول مدت زمان نگهداری
رونده تغییرات در ویژگی های فیزیکو شیمیایی نمونه های ماست تولید شده در طول ۸ هفته نگهداری در دمای 4°C در شکل ۲ نشان داده شده است. همچنین ویژگی های فیزیکو شیمیایی نمونه های ماست بعد از ۲۴ ساعت و ۸ هفته به ترتیب در جداول ۲ و ۳ آورده شده است.

۳-۶-۲- آزمون آب اندازی ماست

میزان آب اندازی نمونه های ماست با برگرداندن یک نمونه ۱۰۰ گرمی روی یک الک از جنس استیل ضد زنگ با مش ۴۰ و اندازه گیری درصد آب خارج شده از نمونه در مدت یک ساعت در دمای 10°C تعیین گردید (۷ و ۱۹).

۷-۲- ارزیابی حسی نمونه های ماست

ارزیابی حسی نمونه های ماست توسط ۳۰ نفر داور بصورت تست چشایی انجام پذیرفت. نمونه های ماست توسط این داوران و با استفاده از آزمون هدونیک^۲ پنج امتیازی، از نظر خصوصیات ارگانولپتیکی (طعم، مزه، بافت، رنگ و پذیرش کلی) مورد ارزیابی قرار گرفتند (۳۴).

۸- تجزیه و تحلیل آماری

تجزیه و تحلیل داده ها بواسیله نرم افزار آماری (version 20) SPSS و با استفاده از روش های آماری تجزیه و تحلیل واریانس ها (ANOVA) و آزمون تعییسی (Scheffe) انجام پذیرفت (۲۸). برای مقایسه میانگین های یک گروه در زمان های مختلف از آزمون تی جفتی (Paired T-Test) استفاده گردید. میانگین ها و خطای معیارها بر اساس داده های حاصل از ۳ بار تکرار محاسبه گردید. سطح معنی دار بودن تفاوت میانگین ها، <0.05 بود.

۳- نتایج و بحث

۱-۳- مورفولوژی میکروکپسول ها
مورفولوژی دانک ها در زیر میکروسکوپ نوری نیز در شکل ۱ نشان داده شده است. شکل دانک ها عموماً "کروی بود و اندازه متوسط آنها با استفاده از عدسی چشمی مدرج $1/49 \pm 1/87$ $\times 10^9$ CFU/g میکرومتر بدست آمد. همچنین نتایج کشت و شمارش میکروبی نشان داد که دانک های تهیه شده حاوی $10^9 \times 1/7$ CFU/g سلول زنده باکتری لاکتوباسیلوس پلاتناروم بودند.

¹ Stuart

² Hedonic Test

جدول ۱- شمارش لاكتوباسیلوس پلاتنتاروم آزاد و ریزپوشانی شده در نمونه‌های ماست پروبیوتیک در طول ۸ هفته نگهداری در دمای 4°C

شمارش لاكتوباسیلوس پلاتنتاروم ($\log \text{cfu/ml}$)								نمونه ماست	
نمونه های ماست	آزمایش	آب اندازی (%)	رطوبت (%)	T.S (%)	S.N.F (%)	چربی (%)	لакتوز (%)	خاکستر (%)	pH
آب اندازی (%)	آب اندازی (%)	۳۹/۹۶ $\pm ۲/۰^{ab}$	۳۶/۶۹ $\pm ۱/۳۱^b$	۴۳/۸۰ $\pm ۳/۰^a$	۴۳/۸۰ $\pm ۳/۰^a$	۸۸/۵ $\pm ۰/۲۵^b$	۸۹/۳۳ $\pm ۰/۲۸^a$	۸۹/۱۶ $\pm ۰/۲۸^{ab}$	آب اندازی (%)
رطوبت (%)	رطوبت (%)	۱۱/۵ $\pm ۰/۲۵^b$	۱۰/۶۶ $\pm ۰/۲۸^a$	۱۰/۸۳ $\pm ۰/۲۸^{ab}$	۱۰/۸۳ $\pm ۰/۲۸^{ab}$	۹/۱ $\pm ۰/۲۲^b$	۸/۲ $\pm ۱/۰^a$	۸/۵ $\pm ۰/۳۶^{ab}$	رطوبت (%)
T.S (%)	T.S (%)	۲/۴۰ $\pm ۰/۰۳^a$	۲/۴۶ $\pm ۰/۲۰^a$	۲/۳۳ $\pm ۰/۱۱^a$	۲/۳۳ $\pm ۰/۱۱^a$	۲/۸۹ $\pm ۰/۲۹^a$	۲/۷۸ $\pm ۰/۱۱^a$	۲/۳۸ $\pm ۰/۲۹^a$	T.S (%)
S.N.F (%)	S.N.F (%)	۰/۲۵ $\pm ۰/۰۳^a$	۰/۳۶ $\pm ۰/۰۸^a$	۰/۳۹ $\pm ۰/۰۶^a$	۰/۳۹ $\pm ۰/۰۶^a$	۰/۹۶ $\pm ۰/۰۵^a$	۰/۸۵ $\pm ۰/۰۸^a$	۱/۰ $\pm ۰/۱^a$	S.N.F (%)
چربی (%)	چربی (%)	۰/۴۳ $\pm ۰/۰۶^b$	۴/۴۲ $\pm ۰/۰۲^b$	۴/۶۱ $\pm ۰/۱^a$	۴/۶۱ $\pm ۰/۱^a$	۶۹/۳۳ $\pm ۶/۴۲^a$	۷۳/۶۶ $\pm ۰/۰۷^a$	۶۴/۶۶ $\pm ۲/۵۱^a$	چربی (%)
لакتوز (%)	لакتوز (%)	۰/۶۹ $\pm ۰/۰۶^a$	۰/۷۳ $\pm ۰/۰۵^a$	۰/۶۴ $\pm ۰/۰۲^a$	۰/۶۴ $\pm ۰/۰۲^a$	درجه اسیدیته (درنیک) (%)	درجه اسیدیته (درنیک) (%)	درجه اسیدیته (درنیک) (%)	لакتوز (%)
خاکستر (%)	خاکستر (%)								خاکستر (%)
pH	pH								pH
اسیدیته (%)	اسیدیته (%)								اسیدیته (%)

a,b: بین اعداد دارای حروف غیر مشابه در یک ردیف اختلاف معنی دار وجود دارد ($p < 0/05$)

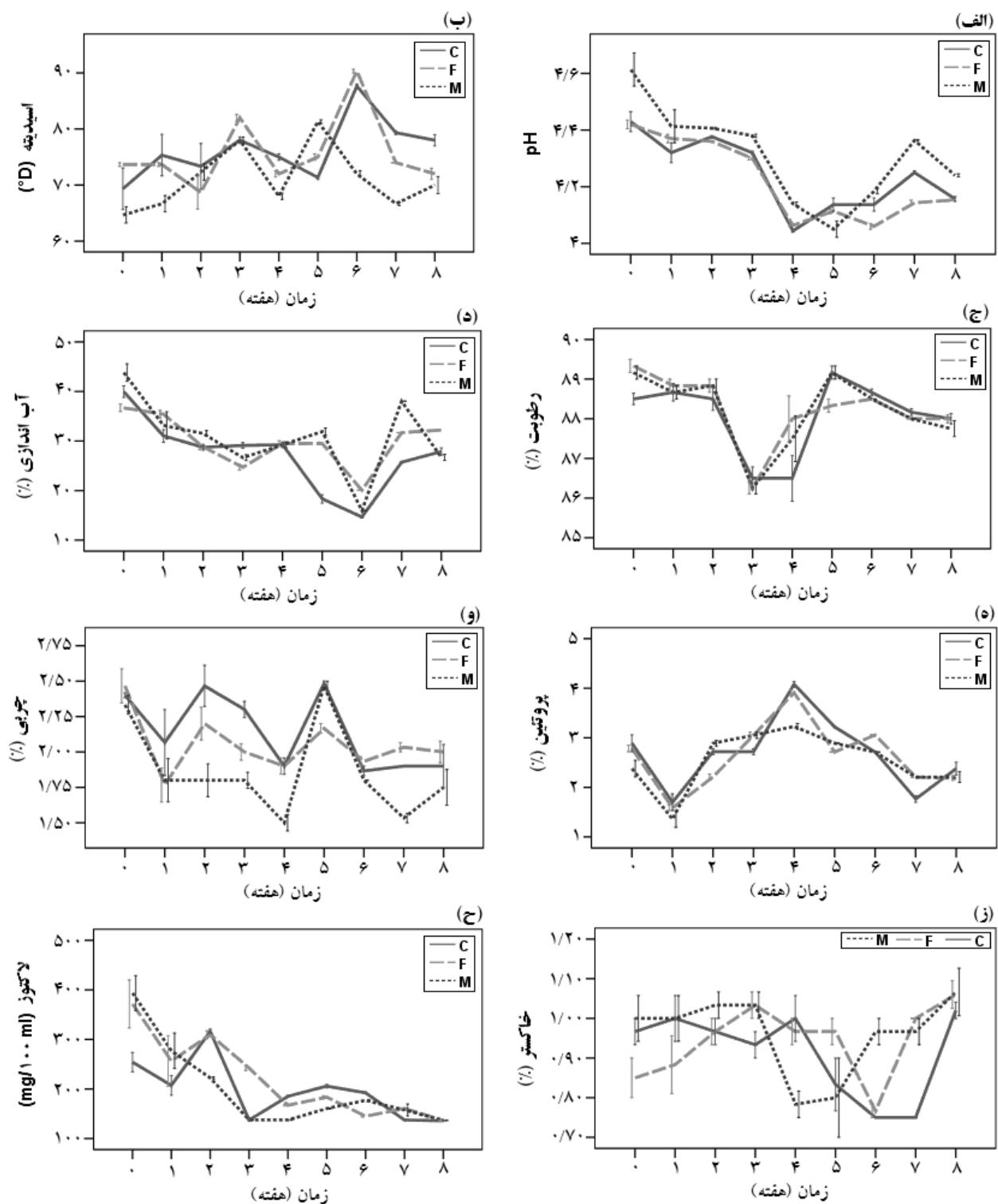
M: نمونه ماست پروبیوتیک حاوی لاكتوباسیلوس پلاتنتاروم ریزپوشانی شده، F: نمونه ماست پروبیوتیک حاوی لاكتوباسیلوس پلاتنتاروم آزاد، C: نمونه ماست معمولی یا شاهد. میانگین \pm انحراف معیار ($n=3$)

جدول ۲- ویژگی‌های فیزیکو شیمیایی نمونه‌های ماست پروبیوتیک و شاهد، بعد از ۲۴ ساعت نگهداری در دمای 4°C

نمونه های ماست			آزمایش
C	F	M	آب اندازی (%)
۲۷/۸۸ $\pm ۱/۲۸^a$	۲۰/۳۲ $\pm ۰/۰۴^b$	۲۶/۶۳ $\pm ۱/۰۷^a$	آب اندازی (%)
۸۸ $\pm ۰/۲۲^a$	۸۸ $\pm ۰/۱۷^a$	۸۷/۷۵ $\pm ۰/۳۵^a$	رطوبت (%)
۱۲ $\pm ۰/۲۲^a$	۱۲ $\pm ۰/۱۷^a$	۱۲/۲۵ $\pm ۰/۳۵^a$	T.S (%)
۱۰/۱۰ $\pm ۰/۳۵^a$	۱۰ $\pm ۰/۲۵^a$	۱۰/۷۵ $\pm ۰/۹۹^a$	S.N.F (%)
۱/۹ $\pm ۰/۲۶^a$	۲ $\pm ۰/۱۳^a$	۱/۵ $\pm ۰/۶۵^a$	چربی (%)
۲/۳۸ $\pm ۰/۲۲^a$	۲/۲۱ $\pm ۰/۰۹^a$	۲/۲۱ $\pm ۰/۱۸^a$	پروتئین (%)
۰/۱۳ $\pm ۰/۰۰^a$	۰/۱۳ $\pm ۰/۰۰^a$	۰/۱۳ $\pm ۰/۰۰^a$	لакتوز (%)
۱/۰۲ $\pm ۰/۰۳^a$	۱/۰۶ $\pm ۰/۰۶^a$	۱/۰۶ $\pm ۰/۱^a$	خاکستر (%)
۴/۱۶ $\pm ۰/۰۱^b$	۴/۱۵ $\pm ۰/۰۰^b$	۴/۲۴ $\pm ۰/۰۱^a$	pH
۷۸ $\pm ۱/۷۳^b$	۷۷ $\pm ۱/۷۳^a$	۷۰ $\pm ۲/۶۴^a$	درجه اسیدیته (درنیک) (%)
۰/۷۸ $\pm ۰/۰۱^b$	۰/۷۲ $\pm ۰/۰۱^a$	۰/۷۰ $\pm ۰/۰۲^a$	اسیدیته (%)

a,b: بین اعداد دارای حروف غیر مشابه در یک ردیف اختلاف معنی دار وجود دارد ($p < 0/05$)

M: نمونه ماست پروبیوتیک حاوی لاكتوباسیلوس پلاتنتاروم ریزپوشانی شده، F: نمونه ماست پروبیوتیک حاوی لاكتوباسیلوس پلاتنتاروم آزاد، C: نمونه ماست معمولی یا شاهد. میانگین \pm انحراف معیار ($n=3$)



شکل ۲- روند تغییرات در ویژگی های فیزیکو شیمیایی نمونه های ماست در طول ۸ هفته نگهداری در دمای 4°C ، (نمودار میانگین ± ۲ خطای معیار). pH (الف)، اسیدیته (ب)، رطوبت (ج)، آب اندازی (د)، پروتئین (ه)، چربی (و)، خاکستر (ز) و لاکتوز (ح).

اسیدیته نمونه های ماست C و F در هفته ۶ ام به اوج خود رسید و سپس سیر نزولی نشان داد (شکل ۲). بعد از ۸ هفته ذخیره سازی در دمای 4°C نسبت به ۲۴ ساعت بعد، درصد اسیدیته در نمونه های ماست M افزایش معنی داری نشان داد ($p < 0.05$), در حالیکه در نمونه های ماست F درصد اسیدیته بطور غیر معنی

۱-۳-۳- اسیدیته و pH

۲۴ ساعت بعد از نگهداری نمونه های ماست در دمای 4°C ، تفاوت معنی داری بین درصد اسیدیته نمونه های ماست مشاهده نگردید ($p > 0.05$) (جدول ۲). درصد اسیدیته نمونه های ماست M در هفته ۵ ام به بیشترین مقدار خود رسید، در حالیکه درصد

گزارشات متعددی در خصوص زنده مانی باکتری‌های پروبیوتیک در محیط‌های اسیدی وجود دارد. مشکلی که در خصوص فرآورده‌های تخمیری مثل ماست وجود دارد این است که میزان اسید در طول مدت زمان ذخیره سازی محصول افزایش پیدا می‌کند که تحت عنوان اسیدی شدن بیش از حد^۱ و یا اسیدی شدن بعدی^۲ گفته می‌شود که علت آن فعل ماندن آنزیم بتا گالاكتوزیداز در دمای 5°C می‌باشد. در این موقع ممکن است pH حتی به زیر $4/2$ برسد و باعث جدا شدن سرم ماست شده و زنده مانی باکتری‌های مولد لاکتیک به دلیل افزایش یون‌های هیدروژن در مقایسه با یون‌های لاکاتات تحت تأثیر قرار بگیرد (۱۷). گزارش گردیده که اسیدی شدن بعدی در نمونه‌های ماست حاوی پروبیوتیک ریزپوشانی شده نسبت به نمونه‌های ماست حاوی باکتری پروبیوتیک آزاد کند تر صورت می‌گیرد.

۳-۳-۲- درصد رطوبت و مواد خشک

بر اساس آزمون‌های فیزیکو شیمیایی نمونه‌های ماست، ۲۴ ساعت بعد از نگهداری در دمای 4°C ، تفاوت معنی داری بین درصد چربی، پروتئین، لاکوز و خاکستر نمونه‌های ماست مشاهده نگردید ($p > 0.05$). درصد پروتئین در هر سه نمونه ماست از هفته اول تا ۴ ام افزایش و سپس کاهش نشان داد. لاکتوز سیر نزولی نشان داد و نوساناتی جزئی در درصد چربی و خاکستر نمونه‌ها مشاهده گردید. درصد رطوبت در هفته ۳ ام کمترین میزان را نشان داد که در خصوص نمونه‌های ماست C این میزان تا هفته ۴ ام نیز ادامه داشت و سپس سیر صعودی مشاهده گردید (شکل ۲). درصد ماده خشک کل و ماده خشک بدون چربی نمونه‌های ماست M بطور غیر معنی داری کمتر از نمونه‌های ماست C و بیشتر از نمونه‌های ماست F بود ($p < 0.05$). درصد ماده خشک کل و ماده خشک بدون چربی نمونه‌های ماست F بطور معنی داری کمتر از نمونه‌های ماست C بود ($p < 0.05$). در خصوص رطوبت نتایج عکس مواد خشک حاصل گردید (جدول ۲). پایین بودن درصد مواد خشک کل نمونه‌های ماست پروبیوتیک ممکن است بدلیل اضافه کردن سوپاپسیون میکروبی به حالت مایع و یا محلول حاوی دانک‌ها

¹ over acidification

² post acidification

داری کاهش یافت ($p < 0.05$). درصد اسیدیته در نمونه‌های ماست C بطور غیر معنی داری افزایش یافته بود. نتایج بدست آمده در این تحقیق تا حدودی با یافته‌های تاراکاجی و اردوغان (۲۰۰۳)، در توافق می‌باشد که گزارش نمودند اسیدیته ماست در طول زمان ذخیره سازی افزایش پیدا می‌کند (۳۲). علت عدم افزایش اسیدیته در نمونه‌های ماست F در مدت زمان ذخیره سازی محصول می‌تواند بدلیل تداخل رشد باکتری لاکتوپاسیلوس پلاتارتوم باشد. گفته شده است که باکتری‌های پروبیوتیک نسبت به باکتری‌های مایه ماست، تولید کننده‌های آهسته اسید هستند (۲۰)، در صورتیکه در این تحقیق نشان داده شد که اسیدی شدن در نمونه‌های ماست حاوی باکتری لاکتوپاسیلوس پلاتارتوم آزاد سریعتر از نمونه‌های ماست شاهد انجام پذیرفت. بعد از ۸ هفته نگهداری در دمای مذکور، درصد اسیدیته نمونه‌های ماست M و F بطور معنی داری کمتر از نمونه‌های ماست C بود ($p < 0.05$). ولی تفاوت معنی داری بین درصد اسیدیته نمونه‌های ماست M و F مشاهده نگردید ($p > 0.05$) (جدول ۳).

pH در خصوص pH، بعد از ۲۴ ساعت، تفاوت معنی داری بین pH نمونه‌های ماست F و C مشاهده نگردید ($p > 0.05$ ، ولی pH نمونه‌های ماست M بطور معنی داری بیشتر از دو نوع نمونه دیگر بود ($p < 0.05$) (جدول ۲). در خصوص نمونه‌های C و F پایین ترین حد pH در هفته ۴ ام مشاهده گردید که تا هفته ۶ ام ادامه داشت و سپس سیر صعودی پیدا کرد. در مورد نمونه‌های ماست M کمترین میزان pH در هفته ۵ ام مشاهده گردید و سپس سیر صعودی نشان داد (شکل ۲). بعد از ۸ هفته نگهداری در دمای 4°C نسبت به ۲۴ ساعت بعد، pH در هر سه نوع نمونه ماست بطور معنی داری کاهش یافته بود ($p < 0.05$). گفته شده که باکتری‌های مایه ماست حتی در شرایط داخل یخچال نیز فعل بوده و می‌توانند از تخمیر لاکتوز مقادیر کمی اسید تولید نمایند (۲۶). بعد از ۸ هفته نگهداری، pH نمونه‌های ماست M بطور معنی داری از نمونه‌های دیگر بیشتر بود ($p < 0.05$). ولی تفاوت معنی داری بین pH نمونه‌های ماست F و C مشاهده نگردید ($p > 0.05$) (جدول ۳). نتایج این تحقیق با یافته‌های کایلوسپاتی (۲۰۰۶)، در تضاد می‌باشد که نشان داد نمونه‌های ماست معمولی حاوی باکتری‌های مایه کشت ماست در مقایسه با نمونه‌های ماست حاوی باکتری‌های پروبیوتیک، pH پایین تری داشتند (۱۷).

ژل ماست و کاهش استحکام ژل ماست باشد. مشخص شده که دانک های آثیناتی بدلیل داشتن یکسری فضاهای خالی می تواند بخشی از یون های کلسیم موجود در ژل ماست را به خود جذب نماید (۱۶). در هر سه نمونه ماست درصد آب اندازی تا هفته ۶ ام کاهش نشان داد و در هفته ۶ ام به کمترین میزان خود رسید و سپس افزایش نشان داد (شکل ۲).

بعد از ۸ هفته ذخیره سازی در دمای C° نسبت به ۲۴ ساعت بعد، درصد آب اندازی در هر سه نوع نمونه ماست، بطور معنی داری کم شده بود ($p < 0.05$). دلیل این امر می تواند افزایش مواد خشک کل ماست با تبخیر تدریجی رطوبت باشد. مشخص شده که آب اندازی با افزایش درصد مواد خشک کل و درنتیجه افزایش سفتی ماست، کاهش پیدا می کند (۱۲ و ۱۳). مهدیان (۱۳۸۵)، نشان داد که با افزایش درصد چربی ماست میزان آب اندازی نمونه های ماست کاهش پیدا کرده و خصوصیات بافتی آن بهتر می شود (۶).

بعد از ۸ هفته ذخیره سازی، درصد آب اندازی نمونه های ماست M بطور غیر معنی داری کمتر از نمونه های ماست C بود ($p > 0.05$) و بطور معنی داری بیشتر از نمونه های ماست F بود ($p < 0.05$) (جدول ۳). خروج گرانول های نشاسته از داخل دانک ها و جذب آب توسط آنها می تواند علت پایین بودن درصد آب اندازی در نمونه های ماست حاوی دانک های آثیناتی باشد. همچنین تولید اگزوپلی ساکارید توسط باکتری های مایه ماست و باکتری های پروپیوتیک می تواند عامل پایین آمدن درصد آب اندازی نمونه های ماست و افزایش ویسکوزیته آنها با گذشت زمان باشد (۱۷).

۴-۳- ویژگی های حسی نمونه های ماست

روند تغییرات در ویژگی های حسی نمونه های ماست پروپیوتیک و شاهد، در طول ۸ هفته نگهداری در دمای C° ، در شکل ۳ نشان داده شده است.

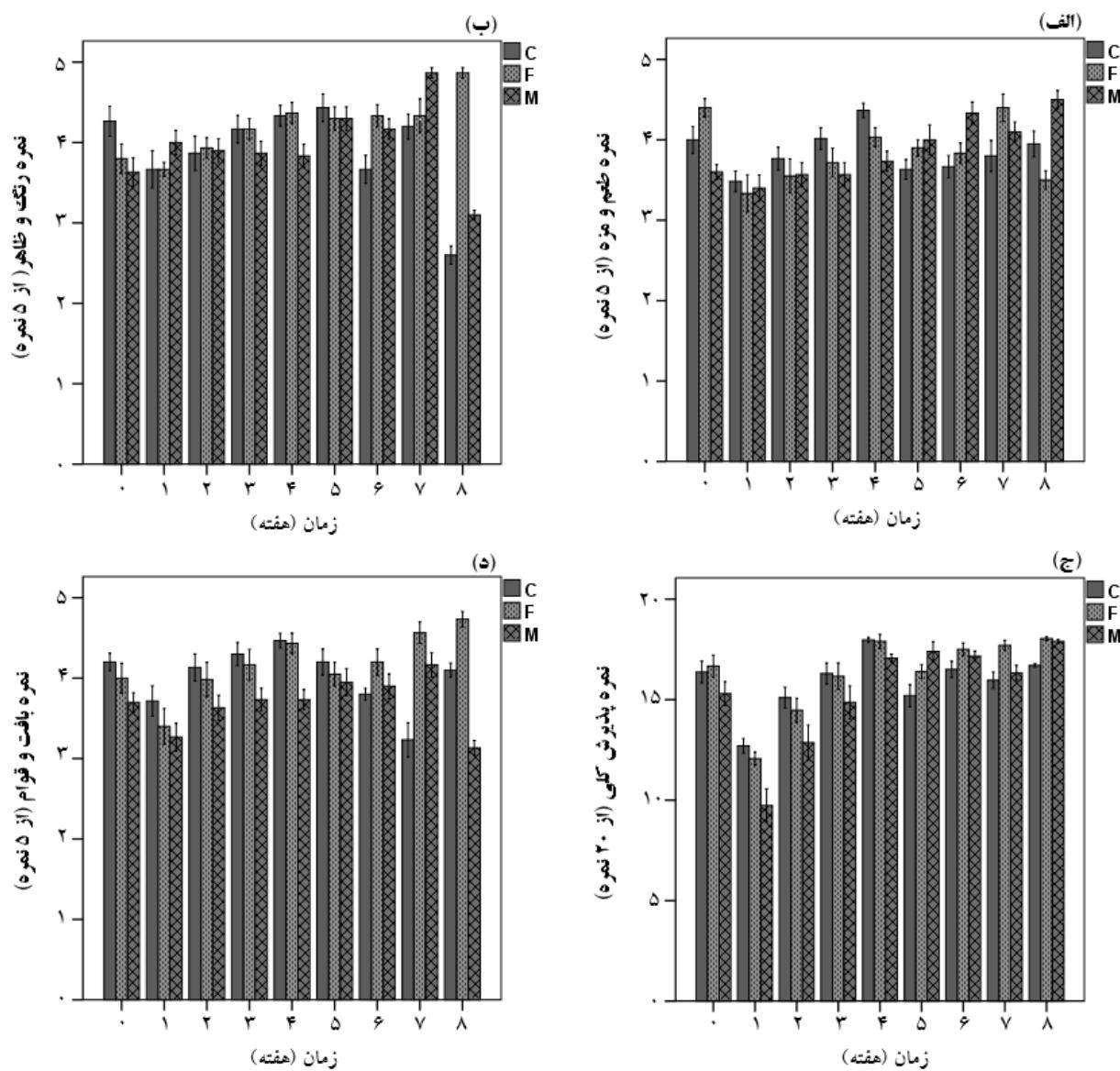
به نمونه های ماست پروپیوتیک باشد که منجر به افزایش درصد رطوبت و کاهش درصد مواد خشک کل نمونه های ماست پروپیوتیک گردیده است.

بعد از ۸ هفته ذخیره سازی در دمای C° نسبت به ۲۴ ساعت بعد، افزایش در درصد مواد خشک کل نمونه های ماست M و F بطور معنی دار ($p < 0.05$) و در نمونه های ماست C بطور غیر معنی دار بود ($p > 0.05$). درصد چربی و پروتئین در هر سه نوع نمونه ماست کاهش داشت، که این کاهش در خصوص نمونه های ماست F معنی دار بود ($p < 0.05$)، (جدول ۳).

در هر سه نوع نمونه ماست، درصد مواد خشک بدون چربی بطور معنی داری و درصد خاکستر بطور غیر معنی داری افزایش نشان داد. افزایش میزان مواد خشک کل و خاکستر نمونه های ماست ممکن است به علت از دست دادن تدریجی رطوبت در طول مدت زمان نگهداری باشد. افزایش مواد خشک بدون چربی نیز هم با کاهش رطوبت و هم با کاهش چربی در ارتباط می باشد. از طرف دیگر، کاهش معنی دار لاکتوز بدلیل تخمیر آن گردید ($p < 0.05$) (شکل ۲). کاهش معنی دار لاکتوز بدلیل تخمیر آن توسط باکتری های ماست و تبدیل آن به اسید لاکتیک اتفاق می افتد که بطور غیر مستقیم نشان دهنده پیشرفت تخمیر و بالا رفتن اسیدیته در نمونه های ماست می باشد (۲۶). بعد از ۸ هفته نگهداری، تفاوت معنی داری بین درصد رطوبت، ماده خشک کل، ماده خشک بدون چربی، چربی، پروتئین، لاکتوز و خاکستر سه نوع نمونه ماست مورد آزمایش مشاهده نگردید ($p > 0.05$) (جدول ۳).

۳-۳-۳- آب اندازی

۲۴ ساعت بعد از نگهداری در دمای C° ، درصد آب اندازی نمونه های ماست M بطور معنی داری بیشتر از نمونه های ماست F ($p < 0.05$)، و بطور غیر معنی داری بیشتر از نمونه های ماست C بود ($p > 0.05$). درصد آب اندازی نمونه های ماست F نیز بطور غیر معنی داری کمتر از نمونه های ماست C بود ($p > 0.05$) (جدول ۲). علت بالا بودن آب اندازی در نمونه های ماست حاوی دانک های آثیناتی می تواند بدلیل برهم خوردن ساختمان



شکل ۳- روند تغییرات در ویژگی‌های حسی نمونه‌های ماست در طول ۸ هفته نگهداری در دمای 4°C ، (نموده میانگین ± 2 خطای معیار).
فاکتور طعم و مزه (الف)، فاکتور رنگ و ظاهر (ب)، فاکتور پدیرش کلی (ج) و فاکتور بافت و قوام (د).

بود ($p<0.05$). در حالیکه، در نمونه‌های ماست F و C نمره رنگ و ظاهر بطور غیر معنی داری افت پیدا کرده بود ($p>0.05$). بعد از ۸ هفته نگهداری در دمای ذکر شده، نمره رنگ و ظاهر نمونه‌های ماست M بطور غیر معنی داری از نمونه‌های ماست C بیشتر بود و آن هم از نمونه‌های ماست F بیشتر بود ($p<0.05$) (شکل ۳). نتایج این تحقیق با نتایج کایلولوسپاتی (۲۰۰۶)، در توافق می باشد که نشان داد ماست پروپیوتیک حاوی باکتری ریز پوشانی شده با آثربینات و نشاسته مقاوم بطور غیر معنی داری دارای رنگ و ظاهر بهتری نسبت به ماست شاهد می باشد (۱۷). با وجود اینکه بنظر می رسد افزودن میکروبکسول های آثریناتی به داخل ماست ممکن است باعث تغییر رنگ جزئی در ماست گردد

۱-۴-۳- رنگ و ظاهر

۲۴ ساعت بعد از ذخیره سازی در دمای 4°C ، نمره رنگ و ظاهر نمونه‌های ماست F بطور غیر معنی داری از نمونه‌های ماست M نیست و از نمونه‌های ماست C کمتر بود ($p>0.05$). تفاوت معنی داری بین رنگ و ظاهر نمونه‌های ماست M و C وجود نداشت ($p>0.05$) (شکل ۳). فاکتور رنگ و ظاهر در نمونه‌های ماست F تا هفته هشتم و در نمونه‌های ماست M تا هفته هفتم رشد صعودی نشان داد، ولی در خصوص نمونه‌های ماست معمولی از هفته ۵ آم به بعد بصورت نامنظم رشد نزولی مشاهده گردید (شکل ۳). نمره رنگ و ظاهر نمونه‌های ماست M بعد از ۸ هفته نگهداری نسبت به ۲۴ ساعت بعد، بطور غیر معنی داری بهتر شده

عنوان یک گونه مفید پروبیوتیکی در تهیه ماست های پروبیوتیکی مورد استفاده قرار داد.

۳-۴-۳- بافت و قوام

۲۴ ساعت بعد از ذخیره سازی در دمای 4°C ، نمره بافت و قوام نمونه های ماست M بطور معنی داری کمتر از نمونه های ماست C بود ($p < 0.05$). نمره بافت و قوام نمونه های ماست F بطور غیر معنی داری از نمونه های ماست C کمتر و از نمونه های ماست M بیشتر بود ($p < 0.05$) (شکل ۳). فاکتور بافت و قوام در نمونه های ماست F تا هفته هشتم و در نمونه های ماست M تا هفته هفتم رشد صعودی نشان داد، ولی در خصوص نمونه های ماست معمولی از هفته چهارم به بعد رشد نزولی مشاهده گردید (شکل ۳). در نمونه های ماست F نمره بافت و قوام بعد از ۸ هفته ذخیره سازی در دمای 4°C نسبت به ۲۴ ساعت بعد، بطور غیر معنی داری بهتر شده بود ($p < 0.05$). ولی در نمونه های ماست M و C بافت و قوام افت کرده بود و در خصوص ماست C این افت معنی دار بود ($p < 0.05$). بعد از ۸ هفته، نمره بافت و قوام نمونه های ماست F بطور معنی داری از نمونه های ماست M و بطور غیر معنی داری از نمونه های ماست شاهد C بیشتر بود ($p < 0.05$) (شکل ۳).

این یافته ها نشان می دهد که افزودن لاکتوپلیوس پلاترروم بصورت آزاد به ماست می تواند باعث بهبود بهبود بافت و قوام ماست در طول مدت زمان نگهداری محصول گردد. گزارش گردیده که باکتری های تولید کننده اگزولپلی ساکارید باعث بهبود پیسکوزیته و بافت ماست می شوند و مقاومت ژل ماست را در برابر آسیب های مکانیکی افزایش می دهد (۱۳ و ۳۰). مشخص گردیده که باکتریهای مایه ماست نیز توانایی تولید اگزولپلی ساکاریدها را در میزان کمتر دارا می باشند که بسته به سویه ای که استفاده می شود می تواند متفاوت باشد (۱۷). کاهش ویژگی های بافتی ماست های حاوی میکروکپسول ها ممکن است بدليل برهمن خوردن ساختار ژل ماست توسط میکروکپسول های افروده شده باشد. ولی از آنجائیکه میکروکپسول های تولید شده دارای اندازه بسیار ریز و حدود ۲۰ میکرومتر بودند بنابراین در هنگام مصرف قابل احساس نبودند. نتایج حاصل با یافته های کایلوسپاتی (۲۰۰۶)، در تضاد می باشد که نشان داد ماست پروبیوتیک حاوی میکروکپسول های آلتیناتی و نشاسته مقاوم

ولی چون در ترکیب آنها از نشاسته نیز استفاده شده بود بنابراین میکروکپسول های تهیه شده سفید رنگ بودند (۱۷)، بنابراین تغییر چندانی در رنگ طبیعی ماست ایجاد نشد و حتی با گذشت زمان باعث بهبود غیر معنی دار رنگ ماست نیز گردید. همچنین نتایج حاضر با یافته های حسین و همکاران (۲۰۰۹)، در توافق می باشد که نشان دادند نمره رنگ نمونه های ماست پروبیوتیک حاوی باکتری پروبیوتیک آزاد کمتر از نمونه های ماست شاهد می باشد (۱۵).

۲-۴-۳- طعم و مزه

۲۴ ساعت بعد از ذخیره سازی در دمای 4°C ، تفاوت معنی داری بین طعم و مزه نمونه های ماست M و C وجود نداشت ($p > 0.05$). طعم و مزه نمونه های ماست F بطور معنی داری از طعم و مزه نمونه های ماست M و بطور غیر معنی داری از نمونه های ماست C بهتر بود (شکل ۳). در کل فاکتور طعم و مزه در نمونه های ماست پروبیوتیک F و M از هفته اول تا هشتم رشد صعودی نشان داد (شکل ۳). بنابراین می توان نتیجه گرفت که افزودن باکتری پروبیوتیک لاکتوپلیوس پلاترروم بصورت آزاد باعث بهبود طعم و مزه ماست می شود. این نتایج با یافته های حسین و همکاران (۲۰۰۹)، در توافق می باشد که نشان دادند طعم و مزه نمونه های ماست پروبیوتیک بهتر از نمونه های ماست معمولی می باشد (۱۵). همچنین نتایج حاضر با یافته های کایلوسپاتی (۲۰۰۶)، در توافق می باشد که نشان داد ماست پروبیوتیک حاوی سلول های آزاد لاکتوپلیوس اسیدوفیلوس (DD920) و بیفیدوباکتریوم لاکتیس (DD910) بطور غیر معنی داری دارای طعم و مزه بهتری نسبت به ماست پروبیوتیک حاوی باکتری های ریزپوشانی شده و ماست شاهد می باشد (۱۷).

طعم و مزه نمونه های ماست M بعد از ۸ هفته ذخیره سازی در دمای 4°C نسبت به ۲۴ ساعت بعد، بطور غیر معنی داری بهتر شده بود ($p < 0.05$). ولی در نمونه های ماست F و C نمره طعم و مزه بطور غیر معنی داری افت پیدا کرده بود ($p < 0.05$). این امر می تواند بدليل آزاد شدن تدریجی سلول های ریزپوشانی شده لاکتوپلیوس پلاترروم و تأثیرگذاری آن در طعم و مزه ماست باشد. بعد از ۸ هفته نگهداری در دمای مذکور، تفاوت معنی داری در طعم و مزه نمونه های ماست مشاهده نگردید ($p > 0.05$) (شکل ۳). بنابراین باکتری لاکتوپلیوس پلاترروم را می توان

افت جزئی در یکسری از ویژگی‌های حسی ماست می‌گردد ولی با این وجود نمره پذیرش کلی نمونه‌های ماست پروپویوتیک نسبت به نمونه‌های ماست شاهد بیشتر بود.

۴-نتیجه‌ی گیری

یافته‌ها نشان داد که افزودن باکتری لاکتوبراسیلوس پلاتنتاروم (PTCC ۱۰۵۸) بصورت آزاد یا ریزپوشانی شده به ماست باعث بهبود برخی از ویژگی‌های حسی ماست شده و باعث افت برخی از ویژگی‌های حسی دیگر می‌گردد ولی در کل باعث افزایش پذیرش کلی محصول بعد از ۸ هفته نگهداری گردید. همچنین تفاوت معنی داری در ویژگی‌های فیزیکو شیمیایی نمونه‌های ماست پروپویوتیک در مقایسه با نمونه‌های ماست شاهد وجود نداشت. کاربرد عملی یافته‌های حاصل از این تحقیق در تولید ماست پروپویوتیک و سین بیوتیک حاوی لاکتوبراسیلوس پلاتنتاروم ریزپوشانی شده و نشاسته مقاوم در کارخانجات تولید کننده ماست پروپویوتیک می‌باشد.

۵-سپاس گزاری

بدین بوسیله از مساعدت‌های دانشگاه آزاد اسلامی واحد خوی تقدیر و تشکر می‌گردد. همچنین از زحمات فراوان آقای مهندس محمد حسین جدیری مدیر محترم تحقیق و توسعه (D&T) کارخانه شیر پگاه تبریز تشکر و قدردانی می‌گردد.

۶-منابع

- ۱- آمارنامه کشاورزی، ۱۳۸۰. جلد دوم (امور دام و آبزیان)، وزارت جهاد کشاورزی، معاونت برنامه ریزی و اقتصادی، دفتر آمار و فن آوری اطلاعات.
- ۲- شفیعی، ی. ۱۳۹۱. پروپویوتیک‌ها و پری بیوتیک‌ها در مواد غذایی. انتشارات دانشگاه آزاد اسلامی واحد خوی، چاپ اول، ص ۴.
- ۳- مؤسسه استاندارد و تحقیقات صنعتی ایران. ۱۳۸۵. شیر و فراورده‌های آن-تعیین اسیدیته و pH-روش آزمون. استاندارد ملی ایران، شماره ۲۸۵۲، چاپ اول.
- ۴- مؤسسه استاندارد و تحقیقات صنعتی ایران. ۱۳۸۷. ماست پروپویوتیک-ویژگیها و روشهای آزمون. استاندارد ملی ایران، شماره ۱۱۳۲۵، چاپ اول.

دارای بافت بهتری نسبت به ماست پروپویوتیک حاوی باکتری‌های آزاد و ماست شاهد می‌باشد (۱۷). آنها اذعان داشتند که نشاسته مقاوم با داشتن آمیلوز بالا قادر به جذب آب و متورم شدن بوده ولی نمی‌تواند بطور کامل ژلاتینه شود از این‌رو این نشاسته متورم شده می‌تواند باعث افزایش ویسکوزیته و سفتی ژل ماست شود. از طرف دیگر نیز ساختار متخلخل کپسولهای آژیناتی را مسبب اجازه به خروج گرانولهای نشاسته از کپسول بداخل ماتریکس ماست برشمده‌اند. (۱۷)

۴-۴-۳-پذیرش کلی

۲۴ ساعت بعد از ذخیره سازی در دمای 4°C ، نمره پذیرش کلی نمونه‌های ماست F از نمونه‌های ماست M و C بود ولی این تفاوت معنی دار نبود ($p > 0.05$). همچنین تفاوت معنی داری در نمره پذیرش کلی نمونه‌های ماست M و C وجود نداشت ($p > 0.05$) (شکل ۳). از هفته اول تا چهارم نمره پذیرش کلی هر سه نمونه ماست رشد صعودی داشت و بعد با نوسانات جزئی F ثابت ماند (شکل ۳). نمره پذیرش کلی نمونه‌های ماست M و F بعد از ۸ هفته ذخیره سازی در دمای 4°C بطور غیر معنی داری بهتر شده بود ($p < 0.05$). ولی در نمونه‌های ماست C نمره پذیرش کلی بطور غیر معنی داری افت کرده بود ($p < 0.05$) (شکل ۳). این نتایج با یافته‌های حسین و همکاران (۲۰۰۹)، در توافق می‌باشد که نشان دادند پذیرش کلی نمونه‌های ماست پروپویوتیک بهتر از نمونه‌های ماست معمولی می‌باشد (۱۵). نتایج این پژوهش با نتایج کایلوسپاتی (۲۰۰۶)، نیز در توافق می‌باشد که نشان داد تفاوت معنی داری در پذیرش کلی نمونه‌های ماست پروپویوتیک حاوی باکتری ریزپوشانی شده و آزاد و نمونه‌های ماست شاهد تفاوت معنی داری وجود ندارد (۱۷).

افزودن باکتری پروپویوتیک لاکتوبراسیلوس پلاتنتاروم بصورت آزاد باعث بهبود طعم و مزه ماست شده و افزودن باکتری ریزپوشانی شده با آژینات و نشاسته به ماست باعث بهبود رنگ ماست می‌شود و از آنجاییکه سه فاکتور رنگ، طعم و مزه جزو فاکتورهای مهم در پذیرش و یا رد یک محصول از طرف مصرف کننده می‌باشد (۳۱)، بنابراین نمره پذیرش کلی نمونه‌های ماست پروپویوتیک بیشتر از ماست شاهد بدست آمد. اگرچه مشخص گردید که افزودن باکتری لاکتوبراسیلوس پلاتنتاروم بصورت آزاد و یا ریزپوشانی شده با آژینات و نشاسته مقاوم به ماست باعث

- the sensory properties of yoghurt. *LWT Food Science and Technology*, 39 (10): 1221-1227.
- 18- Krasaekoopt, W., Bhandari, B., & Deeth, H. 2003. Evaluation of encapsulation techniques of probiotics for yoghurt. *International Dairy Journal*, 13, 3-13.
- 19- La Torre, L., Tamime, A. Y. and Muir, D. D. 2003. Rheology and sensory profiling of set type fermented milks made with different commercial probiotic and yoghurt starter cultures. *Int. J. Dairy Tech* 56 (3): 163-170.
- 20- Marshall, V. M. and Tamime, A. Y. 1997. Starter cultures employed in the manufacture of biofermented milks. *International Dairy Journal*, 50: 35-39.
- 21- Pestka, J. J., Ha, C. L., Warner, R. W., Lee, J. H. And Ustunol, Z. 2001. Effects of ingestion of yogurts containing *Bifidobacterium* and *Lactobacillus acidophilus* on spleen and Peyer's patch lymphocyte populations in the mouse. *J Food Prot.*, 64:392-65.
- 22- Picot A, Lacroix C 2004. Encapsulation of bifidobacteria in whey protein microcapsules and survival in simulated gastrointestinal conditions and in yoghurt. *Int Dairy J*. 14: 505-515.
- 23- Saad, S. M. I., Castro, I. A. and Harami, J. B. 2008a. Avaliacão sensorial de uma nova sobremesa l'actea congelada simbiótica. In: Proceedings of XXI Congresso Brasileiro de Ciência e Tecnologia de Alimentos, Belo Horizonte.
- 24- Saad, S. M. I., Corrêa, S. B. M. and Castro, I. A. 2008b. Probiotic potential and sensory properties of coconut flan supplemented with *Lactobacillus paracasei* and *Bifidobacterium lactis*. *International Journal of Food Science and Technology*, 43: 1560-68.
- 25- Shafiei, Y., Razavilar, V., Javadi, A. and Mirzaei, H. 2012. Survivability of free and microencapsulated *Lactobacillus plantarum* with alginate and resistant starch in simulated gastrointestinal conditions. *Journal of Food, Agriculture & Environment*, 10(3&4), 207-212.
- 26- Shah, N. P., Lankaputhra, W. E. V., Britz, M. and Kyle, W. S. A. 1995. Survival of *Lactobacillus acidophilus* and *Bifidobacterium bifidum* in commercial yoghurt during refrigerated storage. *International Dairy Journal*, 5: 515-521.
- 27- Sheu, T. Y. & Marshall, R. T. 1993. Microentrainment of *Lactobacilli* in calcium alginate gels. *Journal of Food Science*, 54(3): 557-561.
- 28- SPSS Institute, Inc. SPSS for Windows, version 11.5. SPSS Institute, Inc., USA.
- 29- Sultana, K., Godward, G., Reynolds, N., Arumugaswamy, R., Peiris, P., & Kailasapathy, K. 2000. Encapsulation of probiotic bacteria with -5 مؤسسه استاندارد و تحقیقات صنعتی ایران. ۱۳۸۷
ماست-ویژگیها و روشهای آزمون. استاندارد ملی ایران، شماره ۶۹۵، تجدید نظر چهارم.
- ۶- مهدیان، ا. ۱۳۸۵. مطالعه تأثیر چربی شیر روی رشد و فعالیت باکتریهای آغازگر در حین تخمیر ماست. شانزدهمین کنگره ملی صنایع غذایی ایران، گرگان، ایران، ص ۱۲-۳.
- 7- Augustin, M. A., Cheng, L. J. and Clarke, P. T. 1999. Effects of preheat treatment of milk powder on the properties of reconstituted set milk yogurts . *International Dairy Journal*, 9: 415-416.
- 8- Brinques GB., Ayub MAZ. 2011. Effect of microencapsulation on survival of *Lactobacillus plantarum* in simulated gastrointestinal conditions, refrigeration, and yogurt. *J of Food Engineering*. 103(2): 123-128.
- 9- Capela, P., Hay, T. K. C., & Shah, N. P. 2006. Effect of cryoprotectants, prebiotics and microencapsulation on survival of probiotic organisms in yoghurt and freeze-dried yoghurt. *Food Research International*, 39, 203-211.
- 10- Champagne, C. P., Roy, D. and Gardner, N. J. 2005. Challenges in the addition of probiotic cultures to foods. *Critical Reviews in Food Science and Nutrition*, 45: 61-84.
- 11- Gbassi GK., Vandamme T., Seri Yolou F., Marchioni E. 2011. In vitro effects of pH, bile salts and enzymes on the release and viability of encapsulated *Lactobacillus plantarum* strains in a gastrointestinal tract model. *Int. Dairy J*. 21(2): 97-102.
- 12- Ghoddusi, M. B. and Robinson, R. K. 1996. Enumeration of starter cultures in fermented milks. *Journal of Dairy Research*, 63: 151-158.
- 13- Griffin, A. M., Morris, V. J. and Gasson, M. J. 1996. The cps ABCDE genes involved in polysaccharide production in *Streptococcus salivarius* ssp *thermophilus* strain NCBF 2393. *Gene*, 183: 23-27.
- 14- Hekmatab, S., Reid, G. 2006. Sensory properties of probiotic yogurt is comparable to standard yogurt. *Nutrition Research*.26(4): 163-166.
- 15- Hussain, I., Rahman, A. U. and Atkinson, N. 2009. Quality Comparison of Probiotic and Natural Yogurt. *Pakistan Journal of Nutrition*, 8 (1): 9-12.
- 16- Kailasapathy, K. 1996. Polysaccharide ingredients in dairy product applications: Increase in cheese yield. *Food Australia*, 48: 458-461.
- 17- Kailasapathy, K. 2006. Survival of free and encapsulated probiotic bacteria and their effect on

- alginate-starch and evaluation of survival in simulated gastrointestinal conditions and in yoghurt. International Journal of Food Microbiology, 62(1/2) 47–55.
- 30- Tamime, A. Y. and Deeth, H. C. 1980. Yoghurt: Technology and biochemistry. Journal of Food Protection, 43, 939–977.
- 31- Tamime, A. Y. and Robinson, R. K. 1999. Yoghurt, Science and Technology. Cambridge, UK: woodhead publishing Limited.
- 32- Tarakci, Z. and Erdogan, K. 2003. Physical, chemical, microbiological and sensory characteristics of some fruit-flavored yogurt. Y.Y.U. Veteriner Fakultesi Dergisi, 14:10-14.
- 33- Tejada-Simon, M. V., Lee, J. H., Ustunol, Z. and Pestka, J. J. 1999. Ingestion of yogurt containing *Lactobacillus acidophilus* and *Bifidobacterium* to potentiate immunoglobulin A responses to cholera toxin in mice. J Dairy Sci., 82:649–60.
- 34- Watts, B. M., Ylimaki, G. L., Jeffery, L. E., and Elias, L. G. 1987. Basic Sensory Methods For Food Evaluation. International Development Research Center. Ottawa, Canada.