

بررسی اثر ترکیبات مکمل بر زنده‌مانی باکتری‌ها در پودر ماست پروبیوتیک

معصومه ایزدی^۱، محمد‌هادی اسکندری^۲، مهرداد نیاکوثری^{۳*}، شهرام شکر فروش^۴،
محمد‌امین حنیف پور^۵، زهرا ایزدی^۶

- ۱- دانش آموخته کارشناسی ارشد علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی - دانشگاه شیراز
 - ۲- استادیار بخش علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی - دانشگاه شیراز
 - ۳- دانشیار بخش علوم و صنایع غذایی دانشکده کشاورزی - پژوهشکده نانوتکنولوژی دانشگاه شیراز
 - ۴- استاد گروه بهداشت مواد غذایی دانشکده دامپردازی - دانشگاه شیراز
 - ۵- مدیر عامل شرکت پگاه فارس - شیراز
 - ۶- دانشجوی دکتری علوم و صنایع غذایی دانشگاه صنعتی اصفهان - عضو باشگاه پژوهشگران جوان، دانشگاه آزاد اسلامی - واحد شهرکرد
- (تاریخ دریافت: ۸۹/۱۲/۲۳ تاریخ پذیرش: ۹۰/۸/۳)

چکیده

ماست پروبیوتیک معمول‌ترین و مهم‌ترین ماده غذایی پروبیوتیکی محسوب می‌شود. تحقیقات اخیر نشان‌داده که زنده‌مانی باکتری‌های پروبیوتیک در طی نگهداری ماست کاهش می‌یابد. یکی از روش‌های حفظ زنده‌مانی این باکتری‌ها، تبدیل ماست پروبیوتیک به پودر، با استفاده از خشک کن پاششی در شرایط ملایم می‌باشد. هدف از این تحقیق، بررسی اثر ترکیبات مکمل بر زنده‌مانی باکتری‌های ماست پروبیوتیک در طی خشک کردن پاششی می‌باشد. اثر افزودن ترکیبات مکمل (پروتئین آب پنیر تغییط شده، مالتودکسترن، لاکتوز، کازئینات سدیم و شیر خشک بدون چربی) در سطح (w/v) ۱/۵ به شیر، بر زنده مانی باکتری‌های ماست پروبیوتیک در طی خشک کردن پاششی با دمای هوای ورودی ۱۵۰°C و دمای هوا ورودی ۴۷۸ m³/h و دبی خوارک ۲ L/h شد. نتایج نشان داد که افزودن ترکیبات مکمل به شیر می‌تواند سبب رشد باکتری‌ها در ماست پروبیوتیک شود، همچنین سبب افزایش درصد زنده مانی باکتری‌ها، در طی خشک کردن پاششی ماست پروبیوتیک گردد.

کلید واژگان: ماست پروبیوتیک، خشک کردن پاششی، ترکیبات مکمل، درصد زنده‌مانی

* مسئول مکاتبات: Niakosar@shirazu.ac.ir

۱- مقدمه

پروپوتوتیک‌ها، تنظیم pH، انکپسوله کردن میکروبی می‌باشد.
[۵]

در سال‌های اخیر مطالعاتی در ارتباط با بهبود زنده‌مانی باکتری‌های پروپوتوتیک در طی خشک کردن پاششی و نگهداری انجام شده است [۱۰-۷]. Ananta و همکاران (۲۰۰۵) آسیب سلولی و پایداری لاکتوباسیلوس رامنوسوس جی جی را در طی خشک کن پاششی بررسی نمودند و نشان دادند که با استفاده از شیر بازسازی شده بدون چربی، به عنوان حامل باکتری و در دمای خروجی C° ۸۰٪ زنده‌مانی بالای ۶۰٪ به دست آمد [۷].

تحقیقاتی در رابطه با بهبود رشد و زنده‌مانی باکتری‌های پروپوتوتیک با افزودن ترکیبات مکمل به شیر انجام شده است. Dave و Shah (۱۹۹۸) تأثیر افزودن سیستئین، پودر آب پنیر، پروتئین تغییض شده آب پنیر، کائزین هیدرولیز شده توسط آسید یا تریپتون را بر زنده‌مانی باکتری‌های ماست پروپوتوتیک مورد مطالعه قرار دادند. نتایج نشان داد که اضافه کردن هر کدام از این افزودنی‌ها به جزء پودر آب پنیر، زنده‌مانی بیفیدو باکترها را تا حد زیادی در ماست حاوی آغازگر ABT (استرپتوكوکوس ترموفیلوس، لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس، بیفیدو باکتریوم) افزایش می‌دهد. منع نیتروژن به شکل پیتید و اسیدهای آمینه زنده‌مانی بیفیدو باکترها را بهبود می‌بخشد [۳].

اکثر تحقیقات انجام شده با استفاده از کشت‌های آغازگر ABT (لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس، بیفیدو باکترها و استرپتوكوکوس ترموفیلوس) صورت گرفته است که فاقد لاکتوباسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس می‌باشند، لاکتوباسیلوس دلبروکی زیر گونه بولگاریکوس، اسید لاتکتیک را در طی نگهداری تولید می‌نماید. این فرآیند اسیدی شدن باعث از دست رفتن زنده‌مانی باکتری‌های پروپوتوتیک می‌شود. بنابراین به منظور حفظ زنده‌مانی باکتری‌های پروپوتوتیک در ماست بهتر است که تولید آن به شکل پودر صورت گیرد. همچنین میزان رطوبت پودر بر درصد زنده‌مانی باکتری‌ها و سایر ویژگی‌های پودر نقش مؤثری دارد که میزان آن باید ۴-۵٪ باشد [۱۱].

تحقیقی در رابطه با اثر افزودن ترکیبات مکمل بر درصد زنده‌مانی باکتری‌های ماست پروپوتوتیک در طی خشک کردن پاششی در دست نیست.

پروپوتوتیک‌ها میکروارگانیسم‌های زنده‌ای هستند که در پی مصرف خوراکی موجب بهبود عملکرد میکروفلور طبیعی دستگاه گوارش می‌شوند و اثرات مفیدی بر سلامت مصرف کننده دارند [۱]. مصرف منظم تعداد مناسبی از سلول‌های زنده که "حداقل درمانی" نامیده می‌شود برای ایجاد فواید پروپوتوتیک‌ها در مصرف کننده ضرورت دارد [۲]. حداقل تعداد باکتری‌های پروپوتوتیک پیشنهادی در زمان مصرف 10^6 cfu/g می‌باشد [۳].

در سال‌های اخیر باکتری‌های پروپوتوتیک در رژیم‌های غذایی مختلفی به کار رفته‌اند، که در این میان فرآورده‌های لبنی تخمیری به ویژه ماست نقش مهمی را برای حمل این باکتری‌ها (مانند بیفیدو باکتریوم بیفیدیوم و لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس) ایفا می‌کنند [۲].

تحقیقات متعدد نشان داده اند که معمولاً در طی نگهداری ماست زنده‌مانی باکتری‌های پروپوتوتیک آن کاهش می‌یابد [۳]. کاهش pH محیط و تجمع اسیدهای آلی طی رشد و تخمیر از عوامل مؤثر بر کاهش زنده‌مانی باکتری‌های پروپوتوتیک در ماست پروپوتوتیک می‌باشد [۴].

یکی از روش‌های حفظ زنده‌مانی باکتری‌های پروپوتوتیک در طی نگهداری، خشک کردن پاششی می‌باشد. خشک کردن باعث توقف نسبی رشد و متابولیسم باکتریها در ماست شده و زنده مانی آنها را افزایش می‌دهد. فرآیند خشک کردن پاششی فرآیندی اقتصادی با سرعت بالای تولید و هزینه پایین عملیات می‌باشد. در فرآیند خشک کردن پاششی، ماده غذایی در مدت زمان کوتاهی در معرض دمای بالا قرار می‌گیرد که اثر تعیین کننده بر زنده‌مانی باکتری‌ها دارد [۵].

با توجه به اینکه پروپوتوتیک‌ها میکروارگانیسم‌های حساس به گرمای می‌باشند، بنابراین لازم است که فرآیند خشک کردن پاششی در شرایط ملایم صورت گیرد تا از آسیب به آنها جلوگیری شود [۶]. چندین روش جهت غلبه بر، غیر فعال شدن میکروب‌ها در طی خشک کردن پاششی و نگهداری پیشنهاد شده است که شامل افزودن عوامل حفاظت کننده مانند

در $1^{\circ}\text{C} \pm 30$ به وسیله‌ی همزن مغناطیسی هیتردار Labinco BV) هلند، مدل L-81، ثابت نگه داشته شد. هوای خشک کننده ورودی پس از عبور از یک گرم‌کن الکتریکی، به صورت جریان مخلوط با جریان خوراک وارد محفظه خشک کن شد. با توجه به مطالعه پیشین شرایط بهینه خشک کردن پاششی با هدف تولید پودر ماست پروپیوتیک که بالاترین درصد زنده‌مانی باکتری‌ها و ویژگی‌های مطلوب پودری را داشته باشد به صورت دمای هوای ورودی $150 \pm 10^{\circ}\text{C}$ ، دبی هوای ورودی $2 \text{ m}^3/\text{h} \pm 478$ و دبی خوراک $0/1 \text{ L/h} \pm 2$ تعیین شد. دمای هوای خروجی در این شرایط $64 \pm 1^{\circ}\text{C}$ به دست آمد. سرانجام پودر تولید شده در یک ظرف شیشه‌ای که به یک سیکلون متصل بود جمع آوری شد. پودرهای تولیدی تحت خلاء (Webo Matic، آلمان) بسته‌بندی و در دمای 4°C نگهداری گردید.

۳-۲- تعیین میزان رطوبت

میزان رطوبت با روش خشک کردن در دمای $2^{\circ}\text{C} \pm 2$ در $102 \pm 10^{\circ}\text{C}$ اندازه‌گیری شد [۱۲].

۴-۲- آزمایش میکروبی

تعداد سلول‌های زنده استرپتوکوکوس ترموفیلوس، لاکتوباسیلوس بولگاریکوس، لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس و بیفیدوباکتریوم در ماست و پودر ماست پروپیوتیک تولیدی ۳-۱ روز بعد از تولید شمارش شد. برای تهیه سری رقت جهت کشت باکتری‌ها از نرمال سیلین استریل استفاده شد. پس از همگن نمودن نمونه‌های ماست ۱ میلی لیتر از نمونه به ۹ میلی لیتر نرمال سیلین استریل اضافه و با تکان دادن کاملاً همگن شد. پس از آن رقت‌های بعدی تهیه گردید. در نمونه پودرهای ماست تهیه شده، مقدار ماده خشک نمونه‌های پودر با توجه به میزان رطوبت آن، با آب مقطر به ماده خشک ماست تازه رسانده شد. مقدار ۱ میلی لیتر از رقت‌های مورد نظر به صورت پور پلیت کشت داده شد. شمارش استرپتوکوکوس ترموفیلوس در محیط M17-Agar (مرک، آلمان) و گرمانه‌گذاری Leec، انگلستان در دمای 37°C به مدت ۴۸ ساعت در شرایط هوایی انجام شد [۱۲]. شمارش لاکتوباسیلوس

هدف از این پژوهش، مطالعه اثر افزودن ترکیبات مکمل بر رشد و زنده‌مانی باکتری‌های ماست پروپیوتیک و زنده‌مانی آن‌ها در پودر آن، در شرایط ملایم فرآیند خشک کردن پاششی با دمای هوای ورودی 150°C ، دبی هوای ورودی $478 \text{ m}^3/\text{h}$ و دبی خوراک 2 L/h می‌باشد.

۲- مواد و روش‌ها

۲-۱- تولید ماست پروپیوتیک

شیر پاستوریزه و هموژنیزه محتوی $2/5\%/\text{چربی}$ و $10/5\%/\text{ماده}$ جامد کل از کارخانه پگاه فارس تهیه و تا دمای 45°C گرم شد. سپس با ترکیبات مکمل از جمله پروتئین آب پنیر تغليظ شده 80% (شرکت مگله، آلمان)، مالتودکسترن (معادل دکستروز $12-10$ ، چین)، لاکتوز (مرک، آلمان) و شیر خشک بدون چربی (تهیه شده از کارخانه پگاه فارس) در سطح (W/V) $1/5\%$ غنی‌سازی شد. کازئینات سدیم (کارخانه پگاه فارس) به دلیل حلالیت بیشتر در شیر سرد به آن اضافه شد. یک نمونه نیز به عنوان شاهد (فاقد ترکیبات مکمل) تهیه گردید. مخلوط در دمای 90°C به مدت ۲۰ دقیقه پاستوریزه شد و پس از سرد کردن آن تا دمای 43°C ، کشت آغازگر ABY-3 (شرکت کریستین هانسن، دانمارک) پروپیوتیک حاوی استرپتوکوکوس ترموفیلوس، لاکتوباسیلوس بولگاریکوس، لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس و بیفیدوفیلوس 43°C طبق توصیه شرکت سازنده به آن افزوده شد و در دمای 40°C تا زمانیکه pH ۴/۶ برسد گرمانه‌گذاری و سپس در دمای 4°C نگهداری گردید.

۲-۲- خشک کردن پاششی

در این تحقیق از خشک کن پاششی آزمایشگاهی (مهام صنعت، نیشابور) برای فرآیند خشک کردن استفاده گردید. محفظه خشک کن به شکل استوانه‌ای با قطر ۱ متر و ارتفاع کل ۲ متر با قسمت تحتانی مخروطی شکل بود. برای ارسال خوراک به افشاره یک پمپ پریستالیک استفاده شد. فرآیند پاشش توسط نازل دو سیاله با قطر $1/5 \text{ mm}$ صورت گرفت. دمای خوراک

جدول ۱ میزان رطوبت نمونه‌های پودر

نمونه	رطوبت (%)
شاهد	۵/۳۲±۰/۳۹ ^c
پروتئین آب پنیر تغليظ شده	۴/۳±۰/۲۹ ^b
مالتودکسترين	۴/۱۴±۰/۲۱ ^b
لاكتوز	۴/۰±۰/۱۴ ^b
کازئینات سدیم	۲/۸۹±۰/۱۵ ^a
شیر خشک بدون چربی	۵/۳۱±۰/۱۵ ^c

اعداد میانگین سه تکرار و به صورت میانگین \pm انحراف معیار می-باشد.

حروف تفاوت در ستون نشان‌دهنده اختلاف آماری معنی دار می‌باشد ($p < 0.05$).

اثر ترکیبات مکمل بر رشد باکتری‌ها در ماست پروپیوتیک و درصد زندگانی آن‌ها در پودر آن، تحت شرایط خشک کن پاششی در جدول‌های ۲ تا ۵ آمده است.

همان‌گونه که جدول ۲ نشان می‌دهد در بین نمونه‌های ماست پروپیوتیک شاهد و ترکیبات مکمل در سطح (W/V)٪ ۱/۵ تفاوت معنی داری در رشد استرپتوكوکوس ترموفیلوس مشاهده نشد، اگرچه در ماست پروپیوتیک مکمل با لاکتوز رشد آن در مقایسه با ماست شاهد $\log \text{cfu/ml}$ ۰/۶۴ کاهش نشان داد اما میزان آن معنی دار نبود. ترکیبات مکمل نظیر مالتودکسترين، لاکتوز، کازئینات سدیم و شیر خشک بدون چربی در فرآیند خشک کردن پاششی اثر حفاظتی بر استرپتوكوکوس ترموفیلوس داشته‌اند، به طوری که در نمونه‌های پودر ماست پروپیوتیک تفاوت معنی داری با ماست آن‌ها مشاهده نگردید. درصد زندگانی استرپتوكوکوس ترموفیلوس در حضور ترکیبات مکمل افزایش یافت، اگرچه تفاوت معنی داری در نمونه مکمل با لاکتوز و شاهد مشاهده نشد. بین درصد زندگانی استرپتوكوکوس ترموفیلوس در پودر ماست پروپیوتیک با ترکیبات مکمل پروتئین آب پنیر تغليظ شده، مالتودکسترين، کازئینات سدیم و شیر خشک بدون چربی افزایش معنی داری (p < 0.05) با نمونه شاهد مشاهده شد. بالاترین درصد زندگانی استرپتوكوکوس ترموفیلوس در حضور مالتودکسترين (٪ ۴۵/۱۸) به دست آمد.

بولگاریکوس با کشت در محیط MRS-Agar (مرک، آلمان) pH (Crison) آن با استفاده از اسید کلریدریک ۱ نرمال روی ۵/۲ تنظیم شد، صورت گرفت [۱۳]. شمارش لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس (مرک، آلمان) با کشت در محیط MRS-Agar همراه با ۱۰ میلی گرم در لیتر سپروفلوکساسین (شرکت داروسازی فارابی) و ۰/۱ میلی گرم در لیتر کلایندومایسین (شرکت داروسازی سهها) [۱۴] و شمارش بیفیدوباکتریوم با استفاده از محیط کشت MRS-Agar همراه با ۱۰۰ تا ۵۰ میلی گرم در لیتر آنتی‌بیوتیک موپروسین (های مدیا، هند) و ۵ میلی لیتر سیستئین هیدروکلراید ۱۰٪ (مرک، آلمان) انجام شد [۱۵]. جهت رشد لاکتوباسیلوس دلبروکی زیر گونه بولگاریکوس، لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس و بیفیدوباکتریوم، گرمخانه گذاری در دمای ۷۲°C به مدت ۷۲ ساعت در شرایط بی‌هوایی با استفاده از گاز پک نوع A (مرک، آلمان) صورت گرفت. در نهایت پلیت‌های حاوی ۳۰-۳۰۰ کلنی با استفاده از پرگنه‌شمار (Zurich سوئیس، مدل ۴۳) شمارش شد. نتایج به صورت لگاریتم تعداد کلنی بر میلی لیتر نمونه بیان گردید. همچنین درصد زندگانی از رابطه تعداد باکتری‌ها در پودر ماست پروپیوتیک به تعداد اولیه آن‌ها در ماست محاسبه شد [۱۱].

۵-۲-۵- آزمون‌های آماری

جهت بررسی تأثیر ترکیبات مکمل بر زندگانی باکتری‌ها در ماست پروپیوتیک و پودر آن آنالیز واریانس (ANOVA) در سطح p < 0.05 مورد استفاده قرار گرفت و مقایسه بین میانگین‌ها با استفاده از آزمون دانکن و نرم‌افزار آماری SPSS 17 صورت گرفت. آزمون‌ها در سه تکرار انجام شد و سپس میانگین و انحراف معیار بدست آمد.

۳- نتایج

میزان رطوبت نمونه‌های پودر در حضور ترکیبات مکمل در جدول ۱ نشان داده شده است.

جدول ۲ اثر ترکیبات مکمل بر رشد و درصد زنده‌مانی استرپتوبکوکوس ترموفیلوس در ماست پروبیوتیک و زنده‌مانی آنها در پودر آن تحت شرایط بهینه خشک کن پاششی

نمونه	پودر ماست پروبیوتیک	ماست پروبیوتیک	درصد زنده‌مانی
log cfu/ml			
شاهد	۱۱/۵۴±۰/۱۹ ^A	۱۰/۸۳±۰/۱۶ ^{ab,B}	۱۹/۷۰±۳/۳۱ ^b
پروتئین آب پنیر تغییض شده	۱۱/۱۷±۱۱ ^A	۱۰/۷۸±۰/۰۹ ^{ab,B}	۴۱/۲۰±۴/۷۵ ^a
مالتودکستربن	۱۱/۳۷±۰/۵	۱۱/۰۲±۰/۴۸ ^{ab}	۴۵/۱۸±۳/۵۸ ^a
لакتوز	۱۰/۹±۰/۵۷	۱۰/۳±۰/۰۹ ^b	۲۵/۱۹±۱/۰۵ ^b
کازئینات سدیم	۱۱/۶۳±۰/۵۶	۱۱/۲۴±۰/۴۸ ^a	۴۰/۹۱±۷/۴۴ ^a
شیر خشک بدون چربی	۱۱/۲±۰/۴۳	۱۰/۸±۰/۴۴ ^{ab}	۴۰/۰۱±۲/۶۲ ^a

اعداد میانگین سه تکرار و به صورت میانگین ± انحراف معیار می‌باشد.

حروف کوچک متفاوت در هر ستون نشان‌دهنده اختلاف آماری معنی دار می‌باشد ($p < 0.05$).

حروف بزرگ متفاوت در هر ردیف نشان‌دهنده اختلاف آماری معنی دار می‌باشد ($p < 0.05$).

همان گونه که جدول ۳ نشان می‌دهد در بین نمونه‌های ماست پروبیوتیک، ماست حاوی کازئینات سدیم دارای بیشترین تعداد لاكتوباسیلوس بولگاریکوس می‌باشد. ماست مکمل با مالتودکستربن و لакتوز تفاوت معنی داری با نمونه شاهد نشان ندادند. در نمونه‌های پودر ماست پروبیوتیک پس از فرآیند خشک کردن پاششی، تعداد لاكتوباسیلوس بولگاریکوس در نمونه پودر ماست پروبیوتیک شاهد و دارای ترکیبات مکمل در مقایسه با نمونه‌های دیگر بیشتر می‌باشد.

همان گونه که جدول ۳ نشان می‌دهد در بین نمونه‌های ماست پروبیوتیک، ماست حاوی کازئینات سدیم دارای بیشترین تعداد لاكتوباسیلوس بولگاریکوس می‌باشد. ماست مکمل با مالتودکستربن و لакتوز تفاوت معنی داری با نمونه شاهد نشان ندادند. در نمونه‌های پودر ماست پروبیوتیک پس از فرآیند خشک کردن پاششی، تعداد لاكتوباسیلوس بولگاریکوس در نمونه پودر ماست پروبیوتیک شاهد و دارای ترکیبات مکمل در مقایسه با نمونه‌های دیگر بیشتر می‌باشد.

جدول ۳ اثر ترکیبات مکمل بر رشد و درصد زنده‌مانی لاكتوباسیلوس بولگاریکوس در ماست پروبیوتیک و زنده‌مانی آنها در پودر آن تحت شرایط بهینه خشک کن پاششی

نمونه	پودر ماست پروبیوتیک	ماست پروبیوتیک	درصد زنده‌مانی
log cfu/ml			
شاهد	۷/۰۵۷±۰/۰۴ ^{c,A}	۶/۴±۰/۱۷ ^{b,B}	۶/۸۰±۱/۴۳ ^{bc}
پروتئین آب پنیر تغییض شده	۸/۱±۰/۲۸ ^{b,A}	۷/۱۴±۰/۲۵ ^{a,B}	۸/۹۹±۱/۷۵ ^{ab}
مالتودکستربن	۷/۴۵±۰/۴۰ ^{c,A}	۶/۴۶±۰/۱۰ ^{b,B}	۱۰/۴۴±۱/۳۴ ^a
لакتوز	۷/۷۷±۰/۲۱ ^{c,A}	۶/۴۷±۰/۱۴ ^{b,B}	۵/۸۳±۱/۴۸ ^c
کازئینات سدیم	۸/۶۷±۰/۴ ^{a,A}	۷/۳۱±۰/۳۷ ^{a,B}	۴/۴۱±۱/۳۵ ^c
شیر خشک بدون چربی	۸/۲۷±۰/۲۸ ^{ab,A}	۷/۱۱±۰/۲۶ ^{a,B}	۶/۹۰±۱/۶۰ ^{bc}

اعداد میانگین سه تکرار و به صورت میانگین ± انحراف معیار می‌باشد.

حروف کوچک متفاوت در هر ستون نشان‌دهنده اختلاف آماری معنی دار می‌باشد ($p < 0.05$).

حروف بزرگ متفاوت در هر ردیف نشان‌دهنده اختلاف آماری معنی دار می‌باشد ($p < 0.05$).

بیشترین و کمترین درصد زنده‌مانی لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس بعد از فرآیند خشک کردن پاششی در حضور شیر خشک بدون چربی (۱۵/۱۶٪) و کازئینات سدیم (۹/۰۳٪) به دست آمد. بین درصد زنده‌مانی لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس در نمونه‌های مکمل با آب پنیر تغیلیظ شده، مالتودکسترین، لاکتوز و شیر خشک بدون چربی افزایش معنی‌داری در مقایسه با شاهد مشاهده نگردید.

همان گونه که جدول ۴ نشان می‌دهد تعداد لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس در ماست مکمل با ترکیبات پروتئین آب پنیر تغیلیظ شده و کازئینات سدیم افزایش معنی‌داری ($p < 0.05$) در مقایسه با سایر نمونه‌ها نشان داد. حضور ترکیبات مکمل در نمونه‌های ماست پروبیوتیک در طی خشک کردن پاششی اثر حفاظتی بر لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس نداشته است به طوری‌که تعداد آن‌ها در نمونه‌های پودر ماست پروبیوتیک کاهش معنی‌داری ($p < 0.05$) را نشان داده است. طبق جدول ۴

جدول ۴ اثر ترکیبات مکمل بر رشد و درصد زنده‌مانی لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس در ماست پروبیوتیک و زنده‌مانی آن‌ها در پودر آن تحت شرایط بهینه خشک کن پاششی

درصد زنده‌مانی	پودر ماست پروبیوتیک	ماست پروبیوتیک	نمونه
log cfu/ml			
۱۲/۴±۱/۳۸ ^{ab}	۶/۴۷±۰/۱۲ ^{c,B}	۷/۳۸±۰/۱۴ ^{b,A}	شاهد
۹/۹۲±۱/۳۶ ^{bc}	۶/۷۸±۰/۲۷ ^{ab,B}	۷/۷۹±۰/۲۴ ^{a,A}	پروتئین آب پنیر تغیلیظ شده
۱۱/۲۴±۱/۸۴ ^{bc}	۶/۳۸±۰/۰۹ ^{c,B}	۷/۳۳±۰/۱۱ ^{b,A}	مالتودکسترین
۱۱/۸۴±۱/۴۴ ^{bc}	۶/۳۷±۰/۰۶ ^{c,B}	۷/۳±۰/۰۷ ^{b,A}	لاکتوز
۹/۰۳±۱/۵۹ ^c	۶/۹۵±۰/۲۲ ^{a,B}	۸/۰±۰/۱۷ ^{a,A}	کازئینات سدیم
۱۵/۱۶±۲/۰۴ ^a	۶/۵۹±۰/۰۴ ^{bc,B}	۷/۴۱±۰/۱۱ ^{b,A}	شیر خشک بدون چربی

اعداد میانگین سه تکرار و به صورت میانگین ± انحراف معیار می‌باشد.

حروف کوچک متفاوت در هر ستون نشان‌دهنده اختلاف آماری معنی‌دار می‌باشد ($p < 0.05$).

حروف بزرگ متفاوت در هر ردیف نشان‌دهنده اختلاف آماری معنی‌دار می‌باشد ($p < 0.05$).

حضور کازئینات سدیم، بالاتر و تعداد آن $7/۰۳ \text{ log cfu/ml}$ می‌باشد. بین نمونه‌های ماست پروبیوتیک شاهد و با ترکیبات مکمل، خشک کردن پاششی باعث کاهش معنی‌دار ($p < 0.05$) در تعداد بیفیدو باکتریوم در پودر ماست پروبیوتیک شد. درصد زنده‌مانی بیفیدو باکتریوم در پودر ماست پروبیوتیک در حضور لاکتوز کاهش معنی‌داری ($p < 0.05$) را در مقایسه با سایر نمونه‌ها نشان داده است.

همان گونه که جدول ۵ نشان می‌دهد در بین نمونه‌های ماست پروبیوتیک، حضور کازئینات سدیم در مقایسه با نمونه شاهد افزایش معنی‌داری ($p < 0.05$) را در تعداد بیفیدو باکتریوم نشان داد، اگرچه تعداد آن در نمونه‌های مکمل با پروتئین آب پنیر تغیلیظ شده، لاکتوز و شیر خشک بدون چربی تفاوت معنی‌داری را با نمونه شاهد و کازئینات سدیم نشان نداد. همچنین تعداد بیفیدو باکتریوم در بین پودرهای پروبیوتیک مکمل، در

جدول ۵ اثر ترکیبات مکمل بر رشد و درصد زنده‌مانی گونه‌های بیفیدو باکتریوم در ماست پروبیوتیک و زنده‌مانی آن‌ها در پودر آن تحت شرایط بهینه خشک کن پاششی

نمونه	ماست پروبیوتیک log cfu/ml	ماست پروبیوتیک	درصد زنده‌مانی
شاهد	۷/۲۱±۰/۳۷ ^b	۶/۴۷±۰/۳۲ ^b	۱۸/۱۱±۲/۶۲ ^a
پروتئین آب پنیر تغییض شده	۷/۴۶±۰/۳۴ ^{ab,A}	۶/۶۹±۰/۲۵ ^{ab,B}	۱۷/۳۷±۳/۳۴ ^a
مالتدکسترين	۷/۱۵±۰/۱۵ ^{b,A}	۶/۴۱±۰/۱۱ ^{b,B}	۱۷/۹۲±۱/۸۹ ^a
لاكتوز	۷/۴۷±۰/۴۱ ^{ab,A}	۶/۴۷±۰/۲۳ ^{b,B}	۱۰/۲۴±۲/۶۴ ^b
کازئینات سدیم	۷/۷۸±۰/۰۸ ^{a,A}	۷/۰۳±۰/۱۱ ^{a,B}	۱۷/۴۴±۱/۴۳ ^a
شیر خشک بدون چربی	۷/۲۹±۰/۱۹ ^{ab,A}	۶/۵۴±۰/۰۹ ^{b,B}	۱۸/۱۳±۴/۱۶ ^a

اعداد میانگین سه تکرار و به صورت میانگین \pm انحراف معیار می‌باشد.

حروف کوچک متفاوت در هر ستون نشان‌دهنده اختلاف آماری معنی دار می‌باشد ($p < 0.05$).

حروف بزرگ متفاوت در هر ردیف نشان‌دهنده اختلاف آماری معنی دار می‌باشد ($p < 0.05$).

لاكتوز به دلیل داشتن گروه هیدروکسیل قادر به تشکیل باند هیدروژنی با پروتئین‌ها می‌باشد که در مطالعه حاضر در میان باکتری‌ها، تنها اثر حفاظتی آن بر استرپتوکوکوس ترموفیلوس در طی خشک کردن پاششی مشاهده گردید، که احتمالاً به دلیل اختصاصی نبودن پیوند آن با پروتئین‌های دیواره سلولی باکتری، اثر حفاظتی پایینی را نشان داده است.

لاكتوباسیلوس بولگاریکوس توانایی تبدیل کازئینات سدیم و پروتئین آب پنیر تغییض شده را به آمینواسیدها و پپتیدها دارد که برای رشد آن‌ها ضروری می‌باشد. همچنین شیر خشک بدون چربی غنی از کربوهیدرات و پروتئین است که پروتئین آن قابل استفاده برای لاكتوباسیلوس بولگاریکوس می‌باشد که موجب افزایش تعداد آن در مقایسه با سایر نمونه‌ها شد. پروتئین‌زای لاكتوباسیلوس تاثیر بیشتری بر کازئین نسبت به پروتئین‌های آب پنیر دارد [۱۹] و با توجه به تعداد باکتری در ماست مشخص می‌شود که تعداد باکتری در حضور کازئینات سدیم بیشتر از پروتئین آب پنیر تغییض شده می‌باشد.

پودر شیر بدون چربی غنی از ترکیبات پروتئین و آمینواسیدها می‌باشد که اثر حفاظتی در طی خشک کردن پاششی دارند. پروتئین‌های شیر با پایدار نمودن ترکیبات غشای سلولی از آسیب سلولی در طی خشک کردن ممانعت می‌کنند. همچنین شیر خشک می‌تواند پوشش حفاظتی را روی پروتئین‌های دیواره سلولی ایجاد نماید [۲۰]. شیر خشک بدون چربی

۴ - بحث

محتوی رطوبت نمونه‌های پودر بین ۵/۳۲-۵/۲۸۹٪ متغیر بود که این میزان در دامنه مطلوب برای ثبات پودر در طی نگهداری می‌باشد. میزان رطوبت پودر اثر مهمی روی پایداری فیزیکوشیمیابی پودر شیر در طی نگهداری و توزیع دارد و پایداری اکسیداتیو آن بسته به میزان رطوبت تغییر می‌نماید [۱۶]. همچنین ویژگی‌های تکنولوژیک پودر نظیر حلالیت و قابلیت خیس شدن تحت تأثیر میزان رطوبت می‌باشد [۱۷]. Koc و همکاران (۲۰۱۰) گزارش نمودند که فعالیت آبی پودر باید کمتر از ۰/۲۵-۰/۲۰٪ و میزان رطوبت آن کمتر از ۴-۵٪ باشد تا در طی نگهداری پایدار بماند [۱۱].

نتایج این تحقیق نشان داد که در حضور لاكتوز تعداد استرپتوکوکوس ترموفیلوس در ماست پروبیوتیک کاهش یافته است که احتمالاً به دلیل pH اسیدی، در اثر تبدیل لاكتوز به اسیدلاکتیک، می‌باشد. Robinson و Tamime بیان کردند که حضور کازئین هیدرولیز شده به دلیل افزایش آمینو اسیدها رشد استرپتوکوکوس ترموفیلوس به میزان ۱/۵ برابر افزایش می‌دهد [۱۸]. در این مطالعه نیز تأثیر کازئینات سدیم بر افزایش رشد استرپتوکوکوس ترموفیلوس در ماست پروبیوتیک مشاهده گردید، اما تفاوت معنی داری با سایر نمونه‌ها نشان نداد.

تأثیر ترکیبات مکمل را بر درصد زنده‌مانی بررسی شد که درصد زنده‌مانی تنها در نمونه پودر مکمل با لاکتوز کاهش معنی داری را نسبت به سایر نمونه‌ها نشان داده است.

نتایج Rascón-Díaz و همکاران (۲۰۱۰) اثر حفاظتی هیدروکلوریک‌ها را بر زنده‌مانی کشت‌های آغازگر در مقایسه با ماست شاهد بررسی کردند. در بین تیمارها پکتین به عنوان عامل حفاظت کننده زنده‌مانی آن‌ها را بهبود داده است [۲۵].

Luna-solano و همکاران (۲۰۰۰) اثر حفاظت گرمایی مالتودکسیرین بر مخمر را در طی فرآیند خشک کردن پاششی گزارش کردند [۲۶].

مطالعه حاضر امکان تولید پودر ماست پروپیوتیک با زنده‌مانی بالای باکتری‌ها را نشان داد که می‌توان از آن به عنوان یک ترکیب مفید در مواد غذایی استفاده نمود. درصد زنده‌مانی باکتری‌ها در پودر ماست پروپیوتیک در حضور ترکیبات مکمل به حساسیت آن‌ها به دمای خشک کن پاششی و تعداد آن‌ها در ماست قبل از خشک کردن پاششی، بستگی دارد. درصد زنده‌مانی استرپتوكوکوس ترموفیلوس در مقایسه با لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس، لاکتوپاسیلوس اسیدوفیلوس و بیفیدوباکتریوم بالاتر می‌باشد.

۵- تشكير و قدردانی

از کارشناسان و کارکنان کارخانه پگاه فارس به خاطر تأمین بخشی از مواد اولیه و همکاری‌هایشان در انجام پایان‌نامه سپاسگزاری می‌گردد.

۶- منابع

- [1] Ehsani, A., Mahmudi, R., Tokmechi, A., Pajohi, M.R. (2011). Iranian white cheese as a food carrier for probiotic bacteria. *IJFST*; 8(31): 77-83.
- [2] Lourens-Hattingh, A., Viljoen, B.C. (2001). Yogurt as probiotic carrier food. *Int Dairy J*; 11: 1-17.
- [3] Dave, R.I., Shah N.P. (1998). Ingredient supplementation effects on viability of probiotic bacteria in yogurt. *J Dairy Sci*; 81: 2804-2816.
- [4] Donkor, O.N., Henriksson, A., Vasiljevic, T., Shah, N.P. (2006). Effect of acidification on the activity of probiotics in yoghurt during cold storage. *Int Dairy J*; 16: 1181-1189.
- [5] Wirjantoro, T.I., Phianmongkhol, A. (2009). The viability of lactic acid bacteria and

غلظت پروتئین و آمینواسیدها را در شیر افزایش می‌دهد که رشد کشت‌های آغازگر ماست را تحریک می‌نماید [۲۱].

باکتری‌های پروپیوتیک قادر فعالیت پروتئولیتیکی می‌باشند و باید آمینواسیدها و پپتیدها جهت رشد آن‌ها در اختیارشان قرار گیرد. در ماست‌های مکمل با ترکیبات کازئینات سدیم و پروتئین آب پنیر تغییط شده به دلیل فعالیت پروتئولیتیکی لاکتوپاسیلوس بولگاریکوس، این ترکیبات به آمینواسیدها و پپتیدها تبدیل می‌شوند که جهت رشد لاکتوپاسیلوس اسیدوفیلوس ضروری می‌باشد و سبب افزایش تعداد آن‌ها در نمونه‌های ماست و پودر آن‌ها شده است. این نتایج، با یافته-های Supriadi و Kailasapathy در سال ۱۹۹۶ مطابقت دارد که تأثیر پروتئین آب پنیر تغییط شده را بر زنده‌مانی لاکتوپاسیلوس اسیدوفیلوس بررسی کردند و نشان دادند که جایگزینی نسبی شیر خشک با پروتئین آب پنیر تغییط شده موجب افزایش تعداد لاکتوپاسیلوس اسیدوفیلوس در طی ۲۱ روز نگهداری در دمای یخچال می‌گردد [۲۲].

اضافه نمودن ۱-۲٪ پروتئین آب پنیر تغییط شده به محیط بر پایه آب پنیر، اثر تحریک کننده بر رشد باکتری‌های اسید لاکتیک داشته است [۲۳].

در مطالعه حاضر در پودر ماست پروپیوتیک تعداد کلنی‌های زنده استرپتوكوکوس ترموفیلوس 10^{11} - 10^{12} و تعداد لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس، لاکتوپاسیلوس اسیدوفیلوس و بیفیدوباکتریوم 10^6 - 10^7 کلنی در هر میلی‌لیتر به دست آمد.

بر اساس مطالعات انجام شده توسط Kearney و همکاران (۲۰۰۹) در پودر ماست پروپیوتیک حاوی لاکتوپاسیلوس پاراکائزی و باکتری‌های آغازگر ماست در اثر خشک کردن پاششی، زنده مانی لاکتوپاسیلوس پاراکائزی و استرپتوكوکوس ترموفیلوس بیش از 10^8 و لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس 4×10^5 کلنی در هر گرم پودر می‌باشد. زنده مانی کمتر (0.02%) لاکتوپاسیلوس دلبروکی زیرگونه بولگاریکوس بعد از خشک کردن پاششی احتمالاً به دلیل آسیب غشایی می-باشد که ممکن است در طی فرآیند رخت داده باشد [۲۴].

Lian و همکاران (۲۰۰۲) گزارش کردند که در طی خشک کردن پاششی بیفیدوباکترها در معرض غیر فعال شدن گرمایی قرار می‌گیرند که میزان زنده‌مانی آن‌ها بسته به حامل به کار رفته و سوش باکتری متفاوت می‌باشد [۱۰]. در مطالعه حاضر نیز

- [16] Reh, C., Bhat, S.N., Berrut, S. (2004). Determination of water content in powdered milk. *Food Chem*; 86: 457–464.
- [17] Mathlouthi, M. (2001). Water content, water activity, water structure and the stability of food stuffs. *Food Control*; 12: 409–417.
- [18] Tamime, A.Y., Robinson, R.K., editors. (1999). *Yoghurt: Science and Technology*. 2th ed. Woodhead: Cambridge, UK.,
- [19] Zourari, A., Accolas, J.P., Desmazeaud, M.J. (1992). Metabolism and biochemical characteristics of yoghurt bacteria. A review. *Lait*; 72: 1–34.
- [20] Meng, X.C., Stanton, C., Fitzgerald, G.F., Daly, C., Ross, R.P. (2008). Anhydrobiotics: The challenges of drying probiotic cultures. *Food Chem*; 106: 1406–1416.
- [21] Serra, M., Trujillo, A.J., Guamis, B., Ferragut, V. (2009). Flavour profiles and survival of starter cultures of yoghurt produced from high-pressure homogenized milk. *Int Dairy J*; 19: 100–106.
- [22] Kailasapathy, K., Supriadi, D. (1996). Effect of whey protein concentrate on the survival of *Lactobacillus acidophilus* in lactose hydrolysed yoghurt during refrigerated storage. *Milchwissenschaft*; 51: 565–569.
- [23] Isleten M, Karagul-Yuceer, Y. (2008). Effects of functional dairy based proteins on nonfat yogurt quality. *J Food Quality*; 31: 265–280.
- [24] Kearney, N., Meng, X.C., Stanton, C., Kelly, J., Fitzgerald, G.F., Ross, R.P. (2009). Development of a spray dried probiotic yoghurt containing *Lactobacillus paracasei* NFBC 338. *Int Dairy J*; 19: 684–689.
- [25] Rascón-Díaz, M.P., Tejero, J.M., Mendoza-García, P.G., García, H.S., Salgado-Cervantes, M.A. (2010). Spray drying yogurt incorporating hydrocolloids: Structural analysis, acetaldehyde content, viable bacteria, and rheological properties. *Food Bioprocess Tech*; DOI 10.1007/s11947-009-0312-x.
- [26] Luna-Solano, G., Salgado-Cervantes, M.A., Garcia-Alvarado, M.A., Rodriguez-Jihtenes, G. (2000). Improved viability of spray dried brewer's yeast by using starch (grits) and maltodextrin as processing aids. *J Food Process Eng*; 23: 453–46.
- [27] *Bifidobacterium bifidum* in yoghurt powder during storage. *CMU J Nat Sci*; 8(1): 95–104.
- [6] Chávez, B.E., Leedeboer, A.M. (2007). Drying of probiotics: Optimization of formulation and process to enhance storage survival. *Drying Tech*; 25: 1193–1201.
- [7] Ananta, E., Volkert, M., Knorr, D. (2005). Cellular injuries and storage stability of spray-dried *Lactobacillus rhamnosus* GG. *Int Dairy J*; 15: 399–409.
- [8] Desmond, C., Ross, R.P., O'Callaghan, E., Fitzgerald, G., Stanton, C. (2002). Improved survival of *Lactobacillus paracasei* NFCB 338 in spray-dried powders containing gum acacia. *J Appl Microbiol*; 93: 1003–1011.
- [9] Desmond, C., Stanton, C., Fitzgerald, G.F., Collins K, Ross, R.P. (2001). Environmental adaptation of probiotic lactobacilli towards improvement of performance during spray drying. *Int Dairy J*; 11: 801–808.
- [10] Lian, W-C., Hsiao, H-C., Chou, C-C. (2002). Survival of bifidobacteria after spray-drying. *Int J Food Microbiol*; 74: 79–86.
- [11] Koc, B., Yilmazer, M.S., Balkır, P., Ertekin, F.K. (2010). Spray drying of yogurt: Optimization of process conditions for improving viability and other quality attributes. *Drying Tech*; 28: 495–507.
- [12] A/S Niro Atomizer. (1978). Determination of moisture. In: Sørensen IH, Krag J, Pisecky J, Westergaard V, editors. *Analytical methods for dry milk products*. 4th ed. Copenhagen, Denmark: De Forenede Trykkerier A/S. pp. 8–9.
- [13] Kim, S.S., Bhowmik, S.R. (1990). Survival of lactic acid bacteria during spray drying of plain yogurt. *J Food Sci*; 55: 1008–1010, 1048.
- [14] International Organization for Standardization and International Dairy Federation. (2005). Fermented milk-Enumeration of *lactobacillus acidophilus*-Colony-count technique at 37 °C. ISO/DIS 20128 IDF 192.
- [15] Institute of Standards and Industrial Research of Iran, (2009). Probiotic yogurt-Specifications and test methods. ISIRI no11325. 1rd revision, Karaj: ISIRI.

Investigating the effect of ingredients supplementation on survival rate of bacteria in probiotic yogurt powder

Izadi, M.¹, Eskandari, M. H.², Niakousari, M.^{3 *}, Shekarforoush, Sh.⁴, Hanifpour, M. A.⁵, Izadi, Z.⁶

1. M.Sc Graduated Student, Department of Food Science and Technology, Shiraz University, Shiraz
2. Assistant Professor, Department of Food Science and Technology, Shiraz University, Shiraz
3. Associate Professor, Department of Food Science and Technology and Nano Technology Research Institute, Shiraz University, Shiraz
4. Professor, Department of food hygiene, school of veterinary medicine, Shiraz University, Shiraz
5. Managing director, Pegah Fars Dairy Co., Shiraz
6. Ph.D Student Isfahan University of technology and Young Researchers Club, Islamic Azad University, Shahrekord Branch

(Received: 89/12/23 Accepted: 90/8/3)

Probiotic yogurt is one of the most common and important probiotic products in the market. Researchers have revealed that the survival of probiotic organisms in yogurt during storage has often been low. An appropriate technique to preserve the survival rate of these organisms is to prepare yogurt powder using spray drying. The objective of this study was to investigation the effect of ingredient supplementation on survival of bacteria in probiotic yogurt during spray drying process. Effect of supplementing milk before preparing probiotic yogurt with various of ingredient (including whey protein concentrate, maltodextrin powder (DE=10-12), lactose, sodium caseinate and skim milk powder at a level of 1.5% (w/v) on survival of bacteria in probiotic yogurt powder after spray drying using inlet air temperature of 150 °C, air flow rate of 478 m³/h and feed flow rate of 2 L/h was investigated. The results indicate that supplementing milk with various ingredients prior to preparing probiotic yogurt not only enhances the growth of bacteria in fresh yogurt but also improve the survival rate these bacteria following spray drying and preparation of probiotic yogurt powder.

Keywords: Probiotic yogurt, Spray drying, Ingredient supplementation, Percentage survival

* Corresponding Author E-Mail Address: niakosar@shirazu.ac.ir