



## بررسی اثر شیر سویا بر ویژگی های میکروبی، فیزیکو شیمیایی و ارگانولپتیکی ماست پروبایوتیک

\*سمیرا یگانه زاد<sup>۱</sup>، مصطفی مظاهری تهرانی، فخری شهیدی، الهام زایر زاده<sup>۱</sup>

### چکیده:

پری بایوتیک ها اجزای غذایی غیر قابل هضمی هستند که با تحریک انتخابی رشد یا فعالیت یک یا تعداد محدودی از باکتری ها در روده، اثرات مفیدی را در میزبان به جای می گذارند. فرآورده های پروبایوتیک با بهبود میکروفلور داخلی بدن به طور مؤثری از نظر تغذیه ای و تأمین سلامت بر میزبان اثر می گذارند. مصرف فرآورده های سین بایوتیک (حضور همزمان پروبایوتیک و پری بایوتیک) اثرات سودمند بیشتری بر سلامت مصرف کننده دارد. در این مطالعه، اثر جایگزینی شیر سویا (حاوی ترکیبات پری بایوتیک) در ۳ سطح (۱۰، ۲۰ و ۳۰ درصد) بر ویژگی های میکروبی، فیزیکوشیمیایی و ارگانولپتیکی ماست پروبایوتیک در طی ۲۱ روز نگهداری ماست (روزهای ۱، ۲۱، ۱۴، ۷) بررسی گردید. آغاز گر مورد استفاده در این پژوهش لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس LA5 بود. بررسی آماری نتایج نشان داد که جایگزینی شیر سویا باعث کاهش معنی دار ( $P < 0.05$ ) pH و سینرزیس و سفتی، افزایش شمارش کلی باکتری های پروبایوتیک و اسیدیته نمونه های ماست می شود. بهترین طعم مربوط به نمونه های بدون شیر سویا و بهترین بافت مربوط به نمونه های حاوی ۱۰ و ۲۰ درصد سویا بود. به طور کلی، در کلیه نمونه ها با گذشت زمان نگهداری، شمارش کلی باکتری های پروبایوتیک، pH و سینرزیس (به جز نمونه های حاوی ۲۰ درصد سویا) کاهش، اسیدیته و سفتی افزایش یافت. از بین کلیه نمونه ها فقط نمونه های حاوی ۱۰ و ۲۰ درصد سویا در پایان ۲۱ روز حداقل تعداد باکتری های پروبایوتیک ( $6 \log \text{CFU/g}$ ) طبق استاندارد FIL/IDF برای محصولات پروبایوتیک را دارا بودند.

### مقدمه:

ماست فرآورده ای است که در بین عموم از مطلوبیت زیادی برخوردار است و بیشتر افراد آن را به عنوان غذای سالم تلقی می کنند. این مطلوبیت و پیشینه ذهنی خوب از ماست باعث شده تا برای تولید فرآورده های پروبایوتیک بیشتر از محصولات غذایی با پایه لبنی و بویژه ماست استفاده شود. نیازمند و همکاران (۱۳۸۴) اثر ماست غنی شده با لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس LA5 را بر متابولیت های چربی و فلور میکروبی روده در تعداد محدودی از افراد سالم ایرانی مورد مطالعه قرار دادند. نتایج مطالعات آنان حاکی از افزایش معنی دار تعداد باکتری های لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس LA5 در نمونه های فلور میکروبی روده افراد و کاهش کلسترول در آنها بود (۳). لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس LA5 با دارا بودن ویژگی هایی نظیر ایجاد تعادل در فلور میکروبی روده، افزایش ایمنی بدن و محافظت در برابر اسهال مسافرتی نقش مهمی در ایجاد سلامتی در افراد دارد (۷). اگر چه که هنوز توافق کلی بر روی حداقل تعداد باکتری های پروبایوتیک در محصول نهایی وجود ندارد ولی برخی محققان  $10^6$ ، برخی  $10^7$  و برخی حداقل  $10^8 \text{CFU/ml}$  را برای بروز اثرات سلامتی بخش ضروری می دانند. گر چه که این تعداد، بسته به نوع جنس و گونه باکتری متغیر خواهد بود.

وجود نارسایی هایی حین عملیات تولید، نگهداری و توزیع فرآورده ها و همچنین عبور از شرایط نامطلوب دستگاه گوارش (محیط اسیدی معده و وجود نمک های صغراوی) از جمله مواردی هستند که باکتری ها باید در مقابل آن حفظ شوند. لازمی

<sup>۱</sup> گروه علوم و صنایع غذایی دانشکده کشاورزی دانشگاه فردوسی مشهد، yeganehzad@yahoo.com

<sup>۲</sup> شهرک فناوری صنایع غذایی و بیوتکنولوژی شمالشرق کشور

بروز آثار مثبت پروبیوتیک ها، بقای آنها تا رسیدن به محل فعالیتشان (روده بزرگ) است. بنابراین باید روش هایی برای حفظ پروبیوتیک ها اتخاذ گردد که افزودن زیر مغذی ها ( نظیر پپتیدها و اسیدهای آمینه که زمان تخمیر راکاهش و بقای پروبیوتیک ها را افزایش می دهد) و پری بیوتیک ها از جمله آنهاست. (۸،۱۹،۹).

پری بیوتیک ها اجزای غذایی غیر قابل هضمی هستند که با تحریک انتخابی رشد یا فعالیت یک یا تعداد محدودی از باکتری ها در روده، اثرات مفیدی را در میزبان به جای می گذارند (۵). برای اینکه یک ترکیب در دسته ی پری بیوتیک ها طبقه بندی شود باید، در قسمت بالایی مجاری روده ای- معدی<sup>۱</sup>، جذب یا هیدرولیز نشود؛ قادر به تغییر فلور روده ای به نفع ترکیبات سالمتر از طریق تخمیر انتخابی باشد؛ اثرات سیستمیک یا لومینال<sup>۲</sup> که مفید برای سلامتی میزبان هستند را القاء کند (۱۳). کربوهیدرات های غیر قابل هضم (از قندهای الکلی کوچک و دی ساکاریدها تا الیگوساکاریدها و پلی ساکاریدهای بزرگ)، برخی پروتئین ها و پپتیدها، همچنین برخی لیپیدهای خاص در دسته پری بیوتیک ها قرار می گیرند. برخی از پری بیوتیک هایی که تا کنون توسعه یافته اند، الیگوساکاریدهای غیر قابل هضم<sup>۳</sup> (NDOS) نظیر: فروکتوالیگو ساکاریدها (FOS)؛ گالاکتو الیگوساکاریدها (GOS) و الیگوساکارید های سویا (SOS) هستند (۱۲).

مصرف فراورده های سین بیوتیک (حضور همزمان پروبیوتیک و پری بیوتیک) اثرات سودمند بیشتری بر سلامت مصرف کننده دارد، به علاوه اینکه در فراورده های سین بیوتیک بقای باکتری های پروبیوتیک در مدت نگهداری فراورده و نیز عبور آنها از دستگاه گوارش بیشتر می شود.

در برخی مطالعات محدود انسانی، گزارش شده است که مصرف الیگوساکاریدها موجب افزایش بیفیدوباکتری ها در مدفوع می شود (۱۵،۱۷،۱۰). گزارش شده است که مصرف ۱۰ گرم از الیگوساکاریدهای دانه سویا در روز به طور معنی داری جمعیت بیفیدوباکتریوم های مدفوع را افزایش می دهد. حتی مصرف ۲-۱ گرم در روز، سبب تحریک افزایش جمعیت بیفیدوباکتریوم ها در مدفوع برخی افراد شده است. مصرف ۱۵ گرم رافینوز در روز و به مدت ۴ هفته سبب افزایش تعداد بیفیدوباکتری ها و کاهش تعداد کلاستریدیوم و باکتریودیوم ها می گردد. مارتینز ویلاونگا<sup>۴</sup> و همکاران (۲۰۰۳) نشان دادند که بقای لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس LA5 در شیر تخمیری حاوی الیگوساکارید های خانواده رافینوز بیشتر است (۱۱).

با در نظر گرفتن عمل اختصاصی پری بیوتیک ها برای تقویت رشد پروبیوتیک ها و با توجه به نقش پری بیوتیکی الیگو سارید های سویا در تقویت رشد لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس LA5 و با توجه به در دسترس بودن شیر سویا، امکان جایگزینی بخشی از شیر مورد استفاده در تولید ماست با آن و قیمت مناسب آن نسبت به سایر پری بیوتیک ها، در این تحقیق اثر شیر سویا به عنوان پری بیوتیک بر ویژگی های میکروبی، فیزیکی و شیمیایی و ارگانولپتیکی ماست پروبیوتیک مورد بررسی قرار گرفت.

## مواد و روشها

شیر پس چرخ، پاستوریزه، هموژنیزه و میکروفیلتر شده از کارخانه شیر پگاه خراسان با میزان حداکثر ۰/۰۹٪ چربی تهیه شد و مایه کشت لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس (Freeze-Dried LA5 DVS)، از نمایندگی شرکت کریستین هانسن در تهران تهیه گردید. مواد شیمیایی مورد استفاده در آزمایش ها شامل محیط کشت MRS آگار و پپتون واتر (ساخت شرکت مرک آلمان) بود. سایر مواد مورد استفاده در آزمون ها شامل: محلول سود ۰/۱ نرمال و معرف فنل فتالین، بافر ۷و۴ برای کالیبره کردن pH متر بودند.

**آماده سازی شیر:** شیر اولیه در دمای ۹۵<sup>o</sup>C به مدت ۵ دقیقه حرارت داده شد.

1 Gastrointestinal Tract

2 Luminal

3 Non Digestible Oligosaccharides

4 Martinez-Villaluenga

**آماده سازی کشت آغازگر:** به منظور آماده سازی بسته های آغازگر برای استفاده در مقیاس کوچک طبق دستورالعمل شرکت سازنده، عمل شد و تا زمان حل شدن کامل گرانولهای آغازگر در داخل شیر مخلوط به آرامی به هم زده شد و به میزان ۰.۵٪ به شیر مورد نظر برای تهیه ماست اضافه شد.

**آماده سازی شیر سویا:** شیر سویا از بازسازی آرد سویا (هر ۱۰۰ گرم محتوی ۳۵٪ پروتئین، ۲۲٪ چربی، ۳۳٪ کربوهیدرات) خریداری شده از شرکت سویان تهیه گردید، بدین ترتیب که مقدار ۵۰ گرم آرد سویا، بسته به رقت مورد نظر با حداقل ۵۰۰ میلی لیتر آب رقیق شده و در مخلوط کن با دور متوسط به مدت ۱۰ دقیقه به هم زده شد. مخلوط حاصل سپس صاف شده و قسمت صاف شده پس از پاستوریزاسیون در ۸۵°C به مدت ۱۰ دقیقه به عنوان شیر سویا مورد استفاده قرار گرفت.

**تهیه ماست پروبیوتیک:** مخلوطی از شیر و شیر سویا با سطوح جایگزینی ۱۰، ۰ و ۲۰ درصد حجمی/حجمی آماده شد. مخلوط مذکور تا دمای ۴۳-۴۲°C گرم شده و با آغازگر آماده سازی شده در مرحله قبل به میزان ۰.۵٪ وزنی/وزنی تلقیح شد. نمونه ها داخل ظروف پلاستیکی ۵۰ و ۱۵۰ گرمی (جهت آزمون بافت) که قبلاً با آب گرم شسته شده بودند، تقسیم شدند. بر اساس مطالعات بورن<sup>(۲۰۰۲)</sup>، به منظور کاهش اثرات دیواره ظرف در سنجش دستگامی بافت، قطر ظرف محتوی ماست بایستی حداقل ۳ برابر بیشتر از قطر پروب باشد (۶) و چون قطر پروب مورد استفاده در این پژوهش ۳۵ میلی متر بود، ظرفی ۱۵۰ گرمی با قطری حدود ۱۲۰ میلی متر (۳/۵ برابر) انتخاب شد. سپس نمونه ها در دمای ۴۲°C گرمخانه گذاری شدند و به محض رسیدن اسیدیته نمونه ها به ۹۵/۰-۹۳/۰ دمای گرمخانه بر روی ۴°C تنظیم و به مدت ۲۱ روز در این دما قرار گرفتند.

**تیمارهای مورد بررسی:** تیمارهای مورد بررسی شامل جایگزینی شیر سویا با شیر در ۳ سطح ( $P_2=20, P_1=10, P_0=0$ ) درصد) و و زمان در ۴ سطح (۱، ۲، ۷، ۱۴، ۲۱ روز) بود.

#### آزمونها:

نمونه های تخمیر شده در دمای ۴°C نگهداری شده و در روزهای ۱ (پس از یک شب نگهداری)، ۷، ۱۴ و ۲۱ آزمونهای ذیل در مورد آنها انجام شد.

**اندازه گیری pH و اسیدیته:** با استفاده از pH متر Metrohm مدل ۶۹۱ ساخت سوئیس و اسیدیته طبق استاندارد ملی ایران به شماره ۲۸۵۲ انجام گرفت (۱).

**میزان آب اندازی:** میزان آب اندازی نمونه های ماست با تغییر اندکی در روش پیشنهادی توسط آلدادامانی و همکاران (۲۰۰۳) انجام گرفت (۴). برای این منظور مقدار ۱۰ گرم نمونه روی کاغذ واتمن شماره ۲ گسترده شده و در داخل قیف بوختر قرار داده شد. میزان آب اندازی نمونه ها بعد از فیلتر کردن تحت خلاء به مدت ۶ دقیقه در دمای اتاق از رابطه زیر محاسبه شد:

$$100 * \text{وزن اولیه نمونه} / (\text{وزن اولیه نمونه} - \text{وزن نمونه بعد از فیلتر کردن}) = \text{آب خارج شده (گرم/۱۰۰گرم)}$$

**سنجش بافت:** برای سنجش قدرت شبکه کازئینی، سفتی<sup>۲</sup> نمونه های ماست مورد ارزیابی قرار گرفت. بدین منظور از دستگاه آنالیز بافت QTS Texture Analyser ساخت شرکت CNS Farnell کشور امریکا استفاده گردید و نیروی نفوذ پروب استوانه ای تا عمق ۱۵mm با سرعت ۱ mm/s ثابت شد (۱۸).

**شمارش باکتری های پروبیوتیک:** برای شمارش باکتری های لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس یک میلی لیتر از ماست توسط ۹ میلی لیتر محلول پپتون واتراستریل (۱٪) ۹ بار به طور متوالی رقیق شده و پس از یکنواخت شدن، یک میلی لیتر از ۴ رقت آخر در ۲ تکرار به ۲ پلیت دارای محیط کشت MRS آگار به صورت سطحی اضافه شده و پلیت ها در شرایط هوازوی در ۳۷°C به مدت ۳ روز قرار گرفتند (۱۶). پس از ۳ روز گرمخانه گذاری شمارش کلی باکتری های پروبیوتیک توسط کلنی کانتر صورت گرفت.

<sup>1</sup> Bourne

<sup>2</sup> Hardness

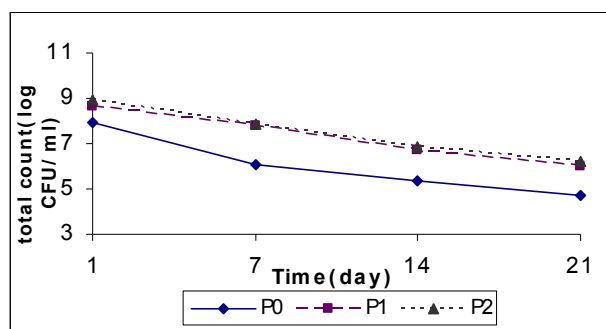
ارزیابی حسی: ارزیابی حسی نمونه‌های ماست با استفاده از آزمون هدونیک<sup>۱</sup> ۵ امتیازی انجام شد. نمونه‌های ماست در دمای اتاق از نظر ویژگیهای ارگانولپتیکی طعم و بافت مورد ارزیابی قرار گرفتند.

طرح آماری: کلیه آزمایش‌ها در قالب طرح کاملاً تصادفی در ۳ تکرار انجام گرفت. تیمارهای مورد بررسی شامل جایگزینی شیر سویا در ۳ سطح و در زمان در ۴ سطح بود. آزمایش‌ها در ۳ تکرار انجام شد و ۳۶ نمونه مورد بررسی قرار گرفت. تجزیه و تحلیل داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار Mstac و مقایسات میانگین با آزمون دانکن انجام گرفت. رسم منحنی‌ها با استفاده از نرم‌افزارهای Excel و Minitab انجام گرفت.

## نتایج و بحث

### اثر شیر سویا بر بقای لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس

افزایش شیر سویا باعث افزایش تعداد باکتری‌های لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس زنده در نمونه‌های ماست، می‌شود. این افزایش در ۲۰٪ سویا بیشتر از ۱۰٪ است. در کلیه نمونه‌ها، تعداد باکتری‌های زنده در طی ۲۱ روز کاهش می‌یابد. روند کاهش در تمام نمونه‌ها در طی ۲۱ روز اختلاف معنی‌داری ( $P < 0.05$ ) داشته است (شکل ۱). علی‌رغم بالاتر بودن میزان اسیدیته در نمونه‌های با میزان شیر سویای بالاتر، بقای باکتریها در این نمونه‌ها بیشتر بوده است. بطوریکه در ۲۰٪ سویا بیشترین بقا و ۰٪ سویا، کمترین بقای لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس مشاهده شد، می‌توان نتیجه گرفت غیر از کاهش pH و افزایش اسیدیته عوامل دیگری در کاهش تعداد باکتری‌های زنده در طی نگهداری ماست دخیل اند. حضور الیگو ساکاریدهای سویا در شیر سویا یکی از دلایل بقای بیشتر این باکتری‌ها است. تعداد باکتری‌های زنده در تمامی نمونه‌ها در پایان ۱۴ روز و در ماست حاوی شیر سویا با میزان ۱۰٪ و ۲۰٪، در پایان ۲۱ روز میزان باکتری‌های زنده بالاتر از استاندارد (IDF/FIL)<sup>۶</sup> ۱۰ بوده است (۱۶). نرخ کاهش تعداد باکتری‌های زنده در طی ۷ روز در نمونه‌های بدون شیر سویا حدود یک سیکل لگاریتمی و در نمونه‌های حاوی شیر سویا کمتر از این مقدار بوده است. در صد مرگ اسیدوفیلوس در نمونه‌های ماست از ۴۰/۰۲٪ در ماست بدون شیر سویا تا ۳۰/۴۹٪ در ماست حاوی ۲۰٪ شیر سویا کاهش یافت. شیر سویا نه تنها باعث افزایش بقا می‌شود بلکه رشد را نیز تقویت می‌کند. شاکری و همکاران (۱۳۸۵) در مطالعات خود به این نتیجه رسیدند که رشد باکتریها به ویژه باکتری‌های پروبایوتیک در نمونه‌های حاوی پساب کره به عنوان پری بایوتیک بیشتر است (۲). مارتینز ویلاونگا و همکاران (۲۰۰۳) نشان دادند که بقای لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس LA5 در شیر تخمیری حاوی الیگوساکاریدهای خانواده رافینوز بیشتر است (۱۱).

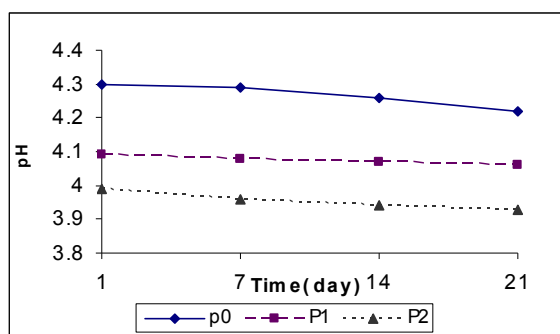


شکل ۱- بقای لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس در نمونه‌هایی با درصد شیر سویا مختلف در طی ۲۱ روز.

<sup>۱</sup>Hedonic

## اثر شیر سویا بر pH

نتایج اندازه گیری pH نمونه ها در طی ۲۱ روز نشان داد که pH کلیه نمونه ها در طی ۲۱ روز به طور معنی داری ( $P < 0.05$ ) کاهش می یابد (شکل ۲). علت این امر، فعالیت باکتری های آغاز گر در طی ۲۱ روز نگهداری ماست است. pH نمونه های ماست با میزان شیر سویای بالاتر در روز اول پایین تر از بقیه بوده و در طی مدت ۲۱ روز کاهش بیشتری نشان می دهد که به دلیل وجود شیر سویا و تعداد زیاد باکتری های زنده در ماست حاوی شیر سویای بالاتر و در نتیجه تولید سریع اسید لاکتیک در طی تخمیر می باشد.

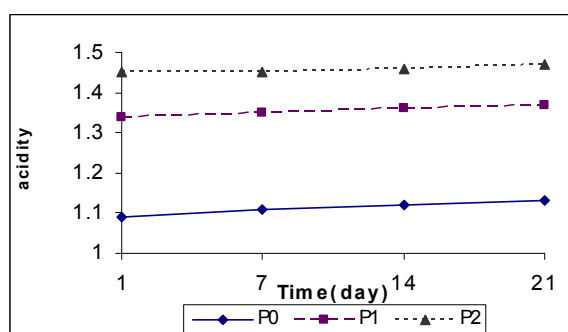


شکل ۲- کاهش pH در نمونه هایی با درصد شیر سویا مختلف در طی ۲۱ روز.

## اثر شیر سویا بر اسیدیته

شکل ۳، روند افزایش اسیدیته را برای ۳ سطح شیر سویا نشان می دهد. همانطور که مشاهده می شود میزان اسیدیته نهایی در نمونه های با شیر سویای بالاتر بیشترین بوده است. اسیدیته در کلیه نمونه ها، اختلاف معنی داری داشته است و با اینکه کلیه نمونه ها در اسیدیته تقریبی ۰/۹۵ - ۰/۹۳ از گرمخانه خارج شده اند، میزان اسیدیته ی اولیه در نمونه های با میزان شیر سویای بالاتر، بیشتر است که این خود تاییدی دیگر بر رشد بهتر باکتری ها و مصرف لاکتوز و سایر الیگو ساکارید های سویا در ماست حاوی شیر سویا می باشد. افزایش اسیدیته در نمونه حاوی ۱۰٪ سویا روند کاملاً صعودی و در سایر نمونه ها روند منظم داشته است. همبستگی بین اسیدیته و زمان به ترتیب ذیل کاهش می یابد.

$$(P_1) R = 1 < (P_0) R = 0/96 < (P_2) R = 0/89$$



شکل ۳- افزایش اسیدیته در نمونه هایی با درصد شیر سویا مختلف در طی ۲۱ روز.

## اثر شیر سویا بر میزان آب اندازی<sup>۱</sup>

مقایسه میزان آب اندازی نمونه ها در شکل ۴ مشاهده می شود. میزان آب اندازی نمونه های حاوی شیر سویا به طور معنی داری ( $P < 0.05$ ) کمتر از سایر نمونه ها است. علت این امر افزایش میزان ظرفیت نگهداری آب به دلیل وجود مقادیری پپتید، پروتئین و فسفو لیپید در ماست حاوی شیر سویا است. سینرژیس در نمونه های حاوی ۰٪ و ۱۰ درصد در طی زمان کاهش یافت ولی در نمونه حاوی ۲۰٪ سویا به دلیل کاهش شدید pH افزایش یافت. پدیده آب انداختن مستقیماً به برخی عوامل دیگر نظیر میزان اختلال فیزیکی، بی دقتی در عمل آوری شیر، مانند pH بسیار پایین و عدم کنترل دما در مدت گرمخانه

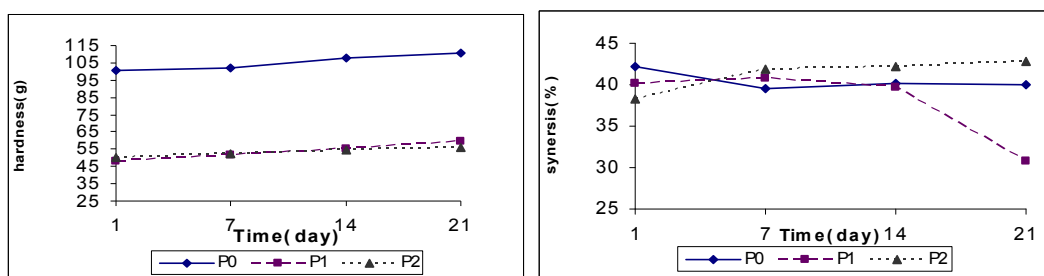
<sup>۱</sup> Synersis

گذاری نیز بستگی دارد که باعث به هم خوردن شبکه میسلهای پروتئینی می شود (۲). به طور کلی بیشترین میزان آب انداختگی در روزهای ۷ و ۱۴ و کمترین میزان آن در روز ۲۱ مشاهده شد. بین میزان آب انداختگی در روزهای ۷ و ۱۴ اختلاف معنی داری مشاهده نشد. در هیچ یک از نمونه ها، روند افزایشی یا کاهش منظمی در میزان آب اندازی مشاهده نمی شود.

### اثر شیر سویا بر سفتی

شکل ۵، اثر افزایش شیر سویا را بر سفتی نمونه های ماست نشان می دهد. با افزایش شیر سویا سفتی نمونه های ماست به طور معنی داری ( $P < 0.05$ ) به حدود نصف کاهش می یابد. که احتمالاً به علت ضعیف شدن ژل کازئینی به علت جایگزینی شیر سویا با شیر معمولی در ماست می باشد. سفتی نمونه های ماست در طی ۲۱ روز به دلیل محکم تر شدن ژل کازئینی افزایش می یابد. این میزان افزایش در نمونه های با ۱۰٪ شیر سویا بیشترین و در نمونه های با ۲۰٪ سویا کمترین بوده است. طبق نتایج یک مطالعه، وقتی که نسبت پروتئین کازئینی به غیر کازئینی برابر ۴/۶۲ باشد، در مقایسه با نسبت ۳/۲-۳/۴ نمونه ها سفت تر بودند (۱۴). هبستگی بالایی بین آب اندازی نمونه ها و زمان وجود دارد.

$$(P_0) R = 0/89 < (P_2) < R = 0/99 (P_1) R = 0/99$$



شکل ۴- اثر افزایش شیر سویا بر میزان آب اندازی نمونه ها.

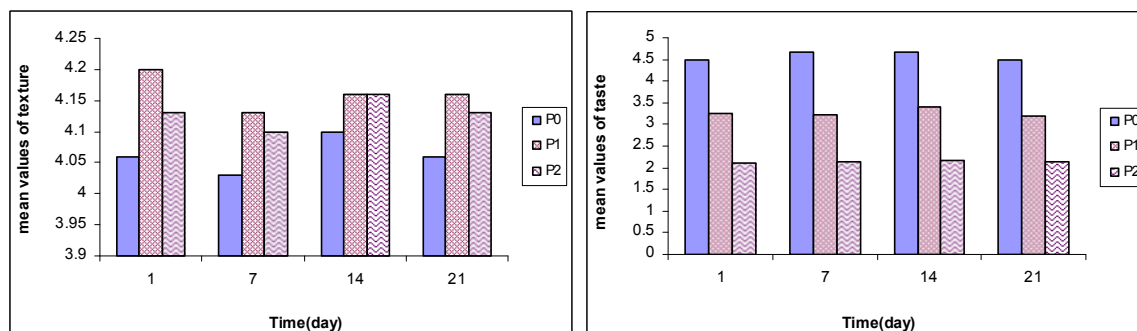
شکل ۵- اثر افزایش شیر سویا بر سفتی نمونه های ماست در طی زمان.

### اثر شیر سویا بر طعم

شکل ۶، میانگین نمره طعم نمونه های ماست غلیظ شده با درصد ماده جامد مختلف را نشان می دهد. مشاهده می شود که طعم سه نمونه ۰،۱۰،۲۰ درصد سویا در سطح ( $P < 0.05$ ) اختلاف معنی داری دارند. با افزایش میزان شیر سویا، میانگین طعم از خوب به سمت متوسط تغییر می کند. تولید ترکیبات حاصل از تخمیر شیر سویا و افزایش میزان اسیدیته ی نمونه ها، باعث کاهش میانگین طعم می شود. یک راه حل مناسب برای این مسأله افزودن مقدار کمی شکر یا ترکیبات طعم دهنده به ماست است. در مجموع کلیه نمونه قابلیت مصرف را داشتند و در طی ۲۱ روز نگهداری ماست اختلاف معنی داری در طعم نمونه ها بوجود نیامد.

### اثر شیر سویا بر بافت نمونه ها

شکل ۷، میانگین نمره بافت نمونه های ماست غلیظ شده با درصد ماده جامد مختلف را بعد از تخمیر نشان می دهد.



شکل ۷- میانگین امتیاز بافت نمونه ها.

شکل ۶- میانگین پذیرش طعم نمونه ها.

همانطور که مشاهده می شود، بهترین امتیاز بافت مربوط به نمونه های حاوی ۱۰٪ و ۲۰٪ شیر سویا بوده و نمونه ی بدون شیر سویا در رده ی بعدی قرار گرفتند. بافت نمونه های حاوی شیر سویا نسبت به سایر نمونه ها نرم تر و یکنواخت تر بوده و همین امر علت بالا بودن امتیاز بافت آنها محسوب می شود. بافت نمونه ها از نظر پانلیست ها در طی زمان اختلاف معنی داری با نمونه های روز اول نداشت.

## نتیجه گیری کلی

نتایج کلی این پژوهش نشان داد که افزایش شیر سویا باعث کاهش معنی دار ( $P < 0.05$ ) pH و سینرزیس و سفتی، افزایش شمارش کلی باکتری های پروبیوتیک و اسیدیته نمونه های ماست می شود. بهترین طعم از نظر پانلیستها مربوط به  $P_0$  و بهترین بافت مربوط به  $P_1$  و  $P_2$  بود. در کلیه نمونه ها با گذشت مدت زمان نگهداری، شمارش کلی باکتری های پروبیوتیک، pH و سینرزیس (به جز  $P_2$ ) کاهش، اسیدیته و سفتی افزایش یافت. از بین کلیه نمونه ها فقط نمونه های حاوی ۱۰ و ۲۰ درصد سویا در پایان ۲۱ روز حداقل تعداد باکتری های پروبیوتیک ( $6 \log \text{CFU/g}$ ) طبق استاندارد FIL/IDF برای محصولات پروبیوتیک را دارا بودند.

## منابع

۱. بی نام، استاندارد ملی ایران، شماره ی ۲۸۵۲
۲. شاکری، م.، ۱۳۸۲ شهیدی، ف.، مرتضوی، ع.، نصیری محلاتی، م.، بیرقی طوسی، ش. بررسی اثر پساب کره بر ویژگی های فیزیکوشیمیایی، میکروبی و ارگانولپتیکی ماست پروبیوتیک. مجله علوم و صنایع کشاورزی، جلد ۲۰، شماره ۲، ۱۳۸۵.
۳. نیازمند، ر.، عرب پوریانی، ن.، دعایی، ا.، نیازمند، ا.، سرابی جماب، م.، اثر ماست غنی شده با بیفیدوباکتریوم یا لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس بر متابولیت های چربی و فلور میکروبی روده در افراد سالم. مجله پژوهشهای علوم و صنایع غذایی ایران. سال اول. شماره ۲. ۱۳۸۴.
4. Al-kadamany, E., khattar, M., Haddad, T., and Toufeili, I. 2003. Estimation of shelf life of concentrated yoghurt by monitoring selected microbiological and physiological changes during storage. *Lebensm-wiss. U- Technol*, **36**, 407-414.
5. Boehm.,G.,Stahl,B.(2003).oligosaccharides. Functional dairy products, chapter 9.CRC press.
6. Bourne, M.C. 2002.Food Texture and viscosity concept and measurement, 2<sup>nd</sup> edition, Florida, academic press.
7. Founden,R.,Mogensen,G.,Tanaka,R.,and Salimen S.,2000,Culture-containing dairy products-effect on intestinal Microfelora,human nutrition and health-current knowledge and future perspectines,*Bull.Int.Dairy Fed*,352,1-37.
8. Hamann, W. T., a Marth, E. H. 1983. Survival of Streptococcus thermophilus and Lactobacillus bulgaricus in commercial and experimental yogurts. *Journal of Food protection*, **47**(10),781-786.
9. Kneifel, W., Jaros, D., a Erhard, F. 1993. Microflora and acidification properties of yogurt and yogurt-related products fermented with commercially available starter cultures. *International Journal of Food Microbiology*, **18**, 179-189.
10. K Hayakawa,J Mizutain, K Wada,T Masai,I Yoshihara, T MitsuokaT.Effect of soybean oligosaccharides on human fecal microflora.*Microb Ecol Health Dis* 3:293-303,1990.

11. Martinez-Villaluenga, C., Frias, J., Gomez, R., Vidal-Valverde, C. 2006. Influence of addition of raffinose family oligosaccharides on probiotic survival in fermented milk during refrigerated storage, *Int Dairy J.* **(16)**768-774.
12. Playne, M. 1994. Probiotic foods. *Food Australia*, **46**(8), 36.
13. Remacle C., Reusens B., 2004, functional foods ,ageing and degenerative disease, woodhead publishing pp:420.
14. Shaker, R. R., obeidat, B., and Abu-Ishmis, M.A. 2002. Influence of coagulum pH at draining on the quality and yield of concentrated yogurt (Labnen). *Egyptian J of Dairy sci.* **30** (1), 27-34.
15. T Hara, N Ikeda, K Hatsumi, J watabe, H Iino, T Mitsouoka. Effect of small amount ingestion of soybean oligosaccharides on bowel habits and fecal flora of volunteers. *Jpn J Nutr.* 55:79-84, 1997.
16. Vinerola, C.G., Reinhemir, J.A., culture media enumeration of Bifidobacterium bifidum and lactobacillus acidophilus in the presence of yoghurt bacteria, *Int. Dairy Journal* 9(1999)497-505.
17. Y Benno, K Endo, N Shiragani, K Sayama, T Mitsuoka. Effect of raffinose intake on human fecal microflora. *Bifidobacteria Microflora* 6:59-63, 1987.
18. Yazici, F., & Akgun, A. 2004. Effect of some protein based fat replacers on physical, chemical, textural and sensory properties of strained yoghurt. *Journal of food Engineering.* 62. 245- 254.
19. Young, C. K., & Nelson, F. E. 1978. Survival of Lactobacillus acidophilus in "Sweet Acidophilus Milk" during refrigerated storage. *Journal of Food Protection*, **41**(4), 248-250.