



تأثیر شرایط شبیه‌سازی شده معده و روده بر زنده‌مانی باکتری پروبیوتیک ریزپوشانی شده

لاکتوباسیلوس کازئی (*Lactobacillus casei*) در بستنی ماستی سین‌بیوتیک

الناز میلانی^{۱*} - هاجر نعیمی^۲ - سید علی مرتضوی^۳ - آرش کوچکی^۴

تاریخ دریافت: ۸۹/۱۰/۲۰

تاریخ پذیرش: ۹۰/۵/۱۳

چکیده

در این تحقیق، بستنی ماستی سین‌بیوتیک حاوی سطوح مختلف اینولین (صفر، ۲/۵ و ۵ درصد) و باکتری *Lactobacillus casei* به عنوان باکتری پروبیوتیک، در دو شکل آزاد و ریزپوشانی شده با آلزینات‌پروتئین آب پنیر تولید شد و بقای این باکتری‌ها در شرایط شبیه‌سازی شده معده و روده، طی ۳۰ روز انبارمانی در ۰°C، بررسی شد. بعد از یک ساعت قرارگیری در شرایط شبیه‌سازی شده معده (pH=۲)، آنزیم پیسین، تعداد باکتری آزاد از ۷/۶۴ log cfu/ml به ۸/۱۲ log cfu/ml کاهش یافت در حالی که در نمونه‌های حاوی باکتری کپسوله از ۸/۶۶ log cfu/ml بعد از ۰/۱۵ log cfu/ml به ۸/۰۰-۷/۰۹ log cfu/ml کاهش یافت. بعد از قرارگیری نمونه‌ها تحت شرایط شبیه‌سازی شده معده به مدت یک ساعت، به مدت ۲/۵ ساعت تحت شرایط شبیه‌سازی شده روده (pH=۷/۴)، آنزیم پاکرکاتین، قرار گرفتند که تعداد باکتری‌های آزاد بعد از این مدت از ۸/۰۰-۹/۳۵ log cfu/ml به ۸/۰۰-۹/۳۵ log cfu/ml کاهش یافت، در حالی که تعداد باکتری‌های ریزپوشانی شده تحت شرایط شبیه‌سازی شده روده به مدت ۲/۵ ساعت بعد از قرارگیری تحت شرایط شبیه‌سازی شده معده از ۸/۲۰ log cfu/ml به ۷/۳۸ log cfu/ml کاهش یافت. نتایج نشان داد که تفاوت معنی‌داری در هر دو محیط بین نمونه‌های حاوی باکتری آزاد و ریزپوشانی شده وجود داشت ($p < 0.05$). همچنین باکتری‌های ریزپوشانی شده حفاظت بهتری نشان دادند، تعداد باکتری‌های زیست پذیر، در این حالت در دامنه پیشنهادی توسط کمیته بین‌المللی لبیات (10^7 cfu/g) بود.

واژه‌های کلیدی: بستنی ماستی، ریزپوشانی، آلزینات سدیم-پروتئین آب پنیر تغییط شده، سین‌بیوتیک، اینولین، SEM، محیط شبیه‌سازی شده معده-روده، میکروسکوپ الکترونی

فرآوری و مصرف محصول غذایی زنده بمانند واژ شرایط اسیدی بالای معده و آنزیم‌ها و نمک‌های صfra در روده‌ی کوچک عبور کنند. مصرف پروبیوتیک‌ها در سطح 10^9 cfu/g در هر روز مقدار معمول برای مصرف کافی پروبیوتیک است که برابر است با 100 گرم محصول غذایی با 10^7 cfu/g (Kailasa pathy, 2002). *Lactobacillus casei* یک باکتری پروبیوتیک، گرم مثبت، میله‌ای، غیر اسپورساز، هتروفرمتاتیو و غیر متحرک است. اسید لاکتیک تولیدی این گونه از نوع (+) L است. *Lactobacillus casei* از مقاومت مطلوب به ونکومایسین بخوردار می‌باشدند (همایونی، ۱۳۸۷).

بستنی ماستی یک دسر لبی منجمد تخمیری پیچیده است که ویژگی‌های فیزیکی بستنی را با ویژگی‌های حسی و تغذیه‌ای فرآورده‌های شیر تخمیری ترکیب می‌کند. بستنی ماستی می‌تواند یک جایگزین سالم بستنی برای افرادی که از چاقی، بیماری‌های قلبی-

مقدمه

طبق تعاریف مختلف "پروبیوتیک" را می‌توان به عنوان میکرووارگانیسم زنده تعریف کرد که می‌تواند برای سلامت بدن انسان/حیوان بهدلیل حفظ و بهبود تعادل میکروبی محیط روده مفید باشد. گزارش شده که پروبیوتیک‌ها با تعديل اینمی، کاهش کلسترول، بهبود تحمل نسبت به لاکتوز و جلوگیری از برخی سرطان‌ها نقش درمانی ایفا می‌کنند (Kailasa pathy, 2002).

زیست‌پذیری باکتری‌های پروبیوتیک در یک محصول هنگام مصرف، موضوعی مهم برای کارآیی آن‌هاست چون آن‌ها باید طی

۱- مریم پژوهشی، پژوهشکده علوم و فناوری مواد غذایی جهاد دانشگاهی مشهد (Email: e_milani81@yahoo.com)

۲- دانش آموخته کارشناسی ارشد دانشگاه آزاد اسلامی واحد سبزوار

۳- استاد و استادیار گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد

ویسکوزیته متوسط و آنزیم پانکراتین از شرکت مرک آلمان، نمک املاح صفوای از شرکت سیگما، کنسانتره پروتئین آب پنیر ۸۰ درصد، روغن کلزا، توتین ۸۰، کلرور کلسیم، پیتون واتر، پودر شیر خشک پس چرخ (شرکت مولتی خراسان)، پانیسول، امولسیفایر، ترکیب پری‌بیوتیکی اینولین با نام تجاری HP[®] orafiti، خامه ۳ درصد پگاه، وانیل، شکر، نمک طعام، اسید کلریدریک، میکروفیلتر ۰/۴۵.

آماده‌سازی کشت پروبیوتیکی

جهت آماده‌سازی باکتری *Lactobacillus casei* مقدار یک گرم از کشت به ۱۰۰ میلی لیتر از محیط کشت MRS Broth تلقیح در دمای ۳۷°C به مدت ۱۰ تا ۱۲ ساعت گرمخانه‌گذاری شد. مقدار یک میلی لیتر از محیط فوق به ۹۹ میلی لیتر از محیط کشت MRS Broth منتقل و در دمای ۳۷°C به مدت ۱۰ تا ۱۲ ساعت گرمخانه‌گذاری گردید. کشت مذکور در طول هفته بر حسب تعداد سلول مورد نیاز به محیط کشت تازه انتقال داده و بعد از ۱۰ تا ۱۲ ساعت گرمخانه‌گذاری در یخچال و در دمای ۴°C نگهداری شد. هدف از انجام این کار دسترسی دائم به فاز لگاریتمی بود. سلول‌های پروبیوتیکی حاصل بعد از سانتریفوژ در ۴۵۰×g در ۰-۱۰ دقیقه، در دمای ۴°C جدازی و سپس عمل شستشوی سلول‌های جدا شده، دوبار با استفاده از محلول ۱/۰ درصد پیتون واتر تحت شرایط مذکور صورت گرفت و از آن جهت تلقیح مستقیم استفاده شد (Mokarram *et al.*, 2009).

ریزپوشانی باکتری پروبیوتیکی

روش آماده‌سازی مواد تشکیل دهنده دیواره طبق روشی که چن و سایرداد (۲۰۰۶) استفاده کردند، انجام شد، بدین صورت که ابتدا مقدار ۲ گرم از آژینات سدیم با ویسکوزیته متوسط در ۱۰۰ میلی لیتر آب مقطع با استفاده از همزن مغناطیسی حل شد. سپس به مدت یک شب در یخچال، در دمای ۴°C نگهداری شد تا آژینات به خوبی آب جذب کند. سپس به بیرون از یخچال منتقل و مدتی در دمای آزمایشگاه قرار گرفت تا با محیط هم‌دمای شود. مقدار ۸ گرم از پودر پروتئین آب پنیر ۸۰ درصد را در ۱۰۰ میلی لیتر آب دیونیزه برای مدت یک ساعت بر روی همزن مغناطیسی قرار داده، سپس سوسپانسیون فوق را به مدت ۲ ساعت در دمای اتاق قرار داده، بعد با استفاده از سود ۱ نرمال، pH آن را به ۸ رسانیده، به مدت ۳۰ دقیقه در دمای ۸۰ درجه سانتی گراد حرارت داده، به دمای محیط رسانده و ۲ ساعت در دمای محیط نگهداری شد، سپس به نسبت ۱:۲ با محلول آژیناتی که قبلاً تهیه شد، مخلوط گردید، به مدت نیم ساعت در دمای محیط توسط همزن همزده و به مدت یک شب در یخچال ۱۰ درجه سانتی گراد قرار گرفت. عمل ریزپوشانی باکتری پروبیوتیکی

عروقی و عدم تحمل لاکتوز رنج می‌برند، تلقی می‌گردد (Soukoulis *et al.*, 2008). اینولین و الیگوفروکتوز، جز مشهورترین پری‌بیوتیک‌ها بوده و نسبت به هیدرولیز در معده و روده‌ی کوچک مقاوم می‌باشد از این رو؛ به عنوان فیبر رژیمی و جایگزین چربی بر بافت و طعم فراورده اثر می‌گذارد (Akalin *et al.*, 2008).

ریز پوشانی فرایندی است که در آن سلول‌ها در یک بافت یا غشای کپسول دار نگهداری می‌شوند. یک میکروکپسول شامل یک هسته‌ی جامد/اماچ را دربرگرفته و قطر آن از چند میکرون تا یک میلی‌متر متغیر است (Doherty *et al.*, 2010). ظاهرآ پروتئین‌های آب پنیر^۱ کاندیدای بالقوه هستند چون کلاً از نظر زیستی قابل تجزیه‌اند و به طور گسترده در غذاهای مختلف کاربرد دارند. یکی از ویژگی‌های قابل توجه کنسانتره پروتئین آب پنیر، توانایی آن در نگهداری آب پس از دناتوره‌شدن می‌باشد. خاصیت تشکیل ژل کنسانتره پروتئین آب پنیر در بهبود قوام مواد غذایی بسیار موثر است که در نتیجه تشکیل ژل حین فرایند حرارتی غذا می‌باشد. تشکیل ژل توسط کنسانتره پروتئین بستگی به ترکیب آن، درجه حرارت، pH و فرایند تولید دارد. هر چه درصد پروتئین کنسانتره بیشتر باشد، تشکیل ژل بهتر صورت می‌گیرد. وجود مقادیر بالای لاکتوز و چربی مانع در برابر ژلهای شدن به شمار می‌آید. pH اسیدی باعث تشکیل ژل ضعیف می‌شود. علت این امر تجمع و رسوب پروتئین‌ها می‌باشد. در نهایت باید به این نکته توجه داشت که انتخاب یک کنسانتره پروتئین در فرمولاسیون غذایی بستگی به ویژگی‌های مورد نظر در محصول نهایی دارد. در یک فراورده غذایی ممکن است به کنسانتره پروتئین با ویژگی تشکیل ژل قوی و در فراوردهای دیگر به کنسانتره پروتئین با ویژگی تشکیل ژل ضعیفتر نیاز باشد تا ویژگی‌های بافتی مورد پسند مصرف کننده نهایی حاصل گردد (Chandramouli *et al.*, 2004). هدف از این تحقیق تولید بستنی ماستی سین بیوتیک و ارزیابی بقای باکتری پروبیوتیک در دو فرم آزاد و ریز پوشانی شده، تحت شرایط شبیه‌سازی دستگاه گوارش می‌باشد.

مواد و روش‌ها

باکتری پروبیوتیکی *Lactobacillus casei* دارای شماره ۲۴۶۸۳۳^۲ به صورت لیوپلیزه از شرکت DSM، کشت‌های آغازگر MRS، ماست از لاکتینا، سیترات سدیم، سود ۱ نرمال، محیط کشت آنتی‌بیوتیک ونکومایسین^۳، آنزیم پیسین، آژینات سدیم با

1-WPC(whey protein concentration)

2-Batch number

3-Vancomycine

نمونه‌هایی که حاوی دیگر باکتری‌ها هستند، از جمله باکتری‌های موجود در ماست و پنیر، فراهم می‌آورد، بدین صورت که این آنتی‌بیوتیک از رشد باکتری‌های ماست و پنیر جلوگیری کرده و فقط *Lactobacillus casei* رشد می‌نماید. بعد از انجام مخلوط در دستگاه بستنی ساز نیز طبق روشی که بیان شد، کشت صورت گرفت و همه نمونه‌ها به مدت ۴۸ تا ۷۲ ساعت و در دمای ۳۷°C تحت شرایط هوایی گرمخانه‌گذاری گردید. میانگین همه نتایج به دست آمده به عنوان واحدهای شکل‌گیری کلنجی^۱ در هر گرم از نمونه (cfu/g) بیان گردید. نمونه‌های بستنی ماستی حاوی باکتری‌های آزاد نیز در روش مشابهی (جاگزینی پیتون واتر ۱٪ درصد با سیترات سدیم ۱٪ w/w) به منظور حفظ شرایط یکسان، کشت مخلوط داده شد.

شرایط شبیه‌سازی شده معده

مطابق روش آنان^۲ و همکاران (۲۰۰۸)، پیسین به نمک طعام (۰.۲%w/v) اضافه گردید، تا غلظتنهایی آن در نمک به ۰.۰۵M بررسی pH را توسط HCl غلیظ به ۰.۳g/l رسانده و با میکروفیلتر ۰/۴۵ استریل شد. سپس براساس روش رضایی مکرم و همکاران (۲۰۰۸)، مقدار یک گرم از نمونه بستنی ماستی را داخل تیوب حاوی ۲۰ میلی‌لیتر از این محیط ریخته، مدت یک ساعت در انکوباتور ۳۷ درجه سانتی‌گراد قرار داده، سپس خارج نموده، با محلول سود خنثی نموده، نمونه‌های حاوی پروبیوتیک به صورت آزاد را با استفاده از روش رقیق‌سازی توسط پیتون واتر و کشت مخلوط، کشت می‌دهیم، درحالی که نمونه‌های حاوی دانک را ابتدا در محلول سیترات سدیم ۱ درصد، بر روی همزن، همزده تا دیواره حل شده و بتوان توسط روش رقت‌سازی و کشت مخلوط، تعداد پروبیوتیک باقی‌مانده را بعد از ۴۸ تا ۷۲ ساعت که در دمای ۳۷°C در محیط کشت انتخابی MRS-Agar Doherty همراه با ونکومایسین، گرمخانه‌گذاری شده، شمارش نمود (et al., 2010). این کار با ۳ تکرار برای هر نمونه انجام شد.

شرایط شبیه‌سازی شده روده

تهیه این محیط طبق روشی که آنان و همکاران (۲۰۰۸) بیان نمودند، صورت گرفت، بدین صورت که پانکراتین و نمک صفرایی در ۰.۱ mol/L, pH=8(PB) NaH2PO4 ۰.۰۵ mol/L، gr/L ۴/۵ برسد و بعد، با استفاده از mol/L غلظتنهایی ۱، gr/L ۷/۴ pH را به ۰.۱ NaOH و با فیلتر ۰/۴۵ استریل شد. سپس مطابق روش رضایی مکرم و همکاران (۲۰۰۸) انجام داد، بعد از اینکه نمونه بستنی ماستی تحت تاثیر محیط شبیه‌سازی شده معدی

با استفاده از روش ژلاتیناسیون خارجی که توسط تراستراپ (۲۰۰۲) و الان (۲۰۰۸) و رضایی مکرم و همکاران (۲۰۰۸) گزارش گردید، انجام شد. دانکهای تشکیل شده، سپس با استفاده از سانتریفیوژ در ۵۰۰ × g و در دمای ۴°C به مدت ۵ دقیقه جداسازی و شستشو گردید. دانکهای آژینات سدیم-وی پروتئین حاصل، همانند بیومس، از آن جهت تلقیح مستقیم استفاده به عمل آمد (Homayouni et al., 2004).

شمارش تعداد باکتری‌های به دام افتاده در دانکها
جهت تعیین کارایی فرایند ریزپوشانی باکتری پروبیوتیکی، از روش رضایی مکرم و همکاران (۲۰۰۸) استفاده شد. این شمارش در سه تکرار صورت پذیرفت.

تولید بستنی ماستی

تولید بستنی ماستی مطابق روش میلانی و همکاران (۲۰۱۰) صورت گرفت. مقدار ۱/۰ میلی‌لیتر آب مقطر با ۹/۱ گرم پودر شیر پس چرخ مخلوط، هموژنیزه و در دمای ۸۵°C به مدت ۵ دقیقه پاستوریزه شد. برای تولید ماست، ۷۰ درصد از کل شیر محاسبه شده برای تهیه بستنی ماستی، در دمای ۴۲°C با آغازگر آماده‌سازی شده تلقیح شد و برای تهیه ماست گرمخانه‌گذاری گردید. پایان گرمخانه‌گذاری، رسیدن به pH حدود ۴/۸ بوده است (Milani et al., 2010). برای تولید فاز غیرماستی، ۳۰ درصد از شیر باقی‌مانده، ابتدا تا دمای ۴۵°C در حمام آب حرارت داده شد، سپس ترکیبات دیگر (مواد جامد) به آرامی به شیر اضافه شد و عمل هموژنیزاسیون مخلوط تا آنجایی که هیچ ذره یا کلوخه‌ای باقی نماند، صورت گرفت. سپس، خامه با ۳۰ درصد چربی به مخلوط اضافه شد. این مخلوط به مدت ۲۰ ثانیه در حرارت ۸۰°C پاستوریزه و بعد دمای مخلوط به سرعت به زیر ۱۰°C رسانیده شد. ماست تهیه شده با فاز غیرماستی مخلوط و به مدت ۱۲ الی ۱۴ ساعت در دمای ۴°C نگهداری شد تا عمل رسانیدن مخلوط، کامل گردد. پس از اتمام این مرحله، دانکهای آژینات سدیم-پروتئین آب پنیر حاوی بیومس پروبیوتیکی به مخلوط بستنی ماستی تلقیح شد، عمل شمارش تعداد سلول پروبیوتیکی قبل و بعد از انجام داده شد. بدین ترتیب که مقدار ۱۰۰ گرم از نمونه بستنی ماستی در ۰.۰۵M لیتر از بافر سیترات سدیم ۱٪ w/v پراکنده شده و بعد به مدت ۱۰ دقیقه در دمای اتاق با استفاده از همزن مغناطیسی همزده شد. سپس یک میلی‌لیتر از محلول فوق داخل پلیت ریخته شده و با استفاده از محیط کشت انتخابی MRS-Agar به همراه ونکومایسین مخلوط شد (۱۴ و ۱۷). این محیط کشت به عنوان محیط کشت انتخابی برای *Lactobacillus casei* که امکان شمارش این باکتری‌ها را در

1-Colony forming units

2-Annan

شکل ریز پوشانی شده و یا آزاد تلقیح شد، بریقای پروپیوتیک در محیط شبیه‌سازی شده معدی، معنی دار بود. ($p < 0.05$) مشاهده گردید، با اضافه کردن باکتری به شکل ریز پوشانی شده، بقاء بیشتر سلول‌های زیست‌پذیر، به دست آمد. با سپری شدن سی روز دوره انبارمانی، در -18°C ، از تعداد باکتری‌های قابل زیست کاسته شد. تعداد باکتری‌ها در اولین روز تولید و پس از انجام عمل انجماد، شمارش شد و در طی دوره انبارمانی، در روزهای مختلف (۱، ۲۰، ۲۰، ۳۰) بقاء پروپیوتیک‌ها بعد از یک ساعت قرارگیری نمونه‌های بستنی‌ماستی خواهی لاكتوباسیلوس کاژئی به صورت آزاد و ریز پوشانی شده و سطوح مختلف اینولین (صفر، ۵، ۵ درصد) بررسی شد.

Lactobacillus casei در مورد نمونه‌های خواهی پروپیوتیک در شکل ریز پوشانی شده، با افزایش اینولین تا سطح ۵ درصد، بقاء بالاتر باکتری‌ها مشاهده گردید که با توجه به شبیه‌مایی تر این نمونه‌ها، می‌توان به این موضوع پی‌برد.

اما در مورد نمونه‌های خواهی *Lactobacillus casei* آزاد، در حضور سطوح مختلف اینولین، کاهش زندگانی باکتری پروپیوتیک، روند کاهشی ثابتی را در طی سی روز انبارمانی و بعد از قرارگیری در معرض محیط شبیه‌سازی شده معده به مدت یک ساعت نشان داد. با مقایسه میانگین داده‌ها، زمانی که سطوح اینولین ۲/۵ و ۵ درصد بود، در مورد نمونه‌های خواهی باکتری آزاد و ریز پوشانی شده، تفاوت معنی داری مشاهده نشده ($p > 0.05$). کاهش بقاء باکتری‌ها هنگامی که نمونه فاقد اینولین بود، بعد از یک ساعت قرارگیری در معرض محیط شبیه‌سازی شده معدی، بین روزهای یکم و دهم، اختلاف معنی داری با هم نداشت ($p > 0.05$). ولی بین روزهای دهم با روزهای بیستم و سیام، اختلاف معنی دار بود ($p < 0.05$). که این مورد، درباره نمونه‌های خواهی $2/5$ و ۵ درصد اینولین هم مشاهده شد. و بین روزهای مختلف اختلاف معنی داری وجود داشت ($p < 0.05$). در مورد نمونه‌های خواهی باکتری آزاد، در طول دوره ۳۰ روز انبارمانی، اختلاف معنی داری در بقاء باکتری‌ها مشاهده شد ($p < 0.05$).

جدول ۱ - بقاء *Lactobacillus casei* در بستنی‌ماستی فاقد اینولین در طی ۳۰ روز انبارمانی در -18°C و یک ساعت قرارگیری در معرض محیط شبیه‌سازی شده معده

حالت ریزپوشانی	تعداد باکتری پروپیوتیک $\log \text{cfu/ml}$	زمان	شنبه‌سازی شده معده	
			حال آزاد	استاندارد
۸/۶۶۱ ± ۰/۲۶	۹/۸۰۱ ± ۰/۱۴۴	(بعد انجماد و قبل از قرارگیری در محیط شبیه‌سازی شده)		
۷/۳۸۹ ± ۰/۱۲۴	۹/۲۲۷ ± ۰/۰۲۱	۱		
۷/۳۸۹ ± ۰/۰۱۲	۸/۹۹۸ ± ۰/۰۰۹	۱۰		
۷/۰۹۴ ± ۰/۰۷۴	۸/۳۳۱ ± ۰/۱۴۲	۲۰		
۶/۸۰۱ ± ۰/۱۴۴	۶/۹۷۲ ± ۰/۰۹۷	۳۰		
۰/۶۴۱۸	۰/۹۲۷۸	R^2 (ضریب تعیین)		

قرار گرفت، آن را به تیوبی که حاوی ۱۸ میلی لیتر محیط شبیه‌سازی شده روده می‌باشد، انتقال داده و ۲/۵ ساعت در انکوباتور ۳۷ درجه سانتی گراد قرار داده، و بقیه مراحل مانند آنچه در بخش ۵-۲ گفته شد، انجام پذیرفت.

بررسی تیمارهای انجام شده

در این تحقیق از اینولین به عنوان یک ترکیب پری‌پیوتیکی در سه سطح (صفر، ۲/۵ و ۵ درصد) استفاده شد. همچنین کشت پروپیوتیکی در دو حالت ریزپوشانی شده و آزاد به محصول تلقیح شد. و در نهایت محصول در سطوح مختلف زمان نگهداری صفر، ۱، ۱۰، ۲۰ و ۳۰ روز بعد از قرار گیری تحت شرایط شبیه‌سازی شده معده روده مورد ارزیابی قرار گرفت.

طرح آماری

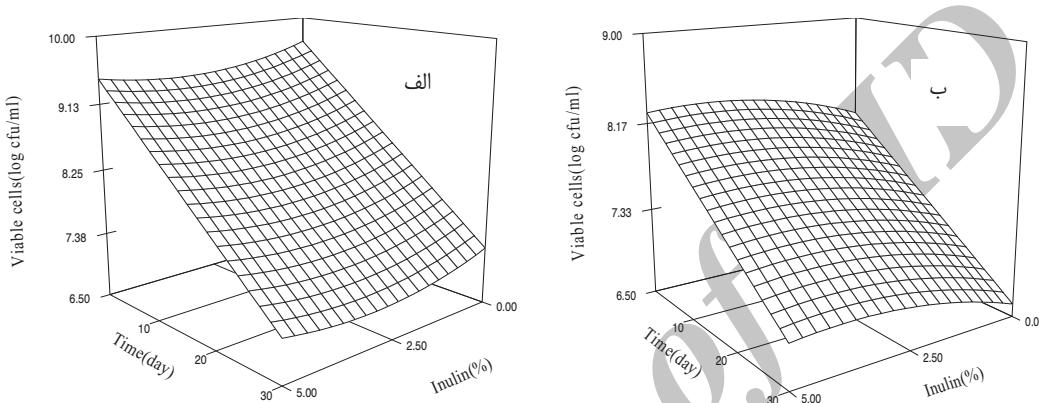
تجزیه و تحلیل نتایج در رابطه با بستنی‌ماستی با طرح آماری دو فاکتوره کاملاً تصادفی و در ۳ تکرار و مقایسه میانگین‌ها با استفاده از آزمون LSD در سطح اطمینان ۹۵ درصد انجام شد. برای انجام آنالیز واریانس از نرم‌افزار Minitab ver 13.1 و مقایسه میانگین‌ها از نرم‌افزار Mstatc استفاده شد. برآش خطوط و ترسیم منحنی‌ها نیز با استفاده از نرم‌افزار Slide Write انجام شد.

نتایج و بحث

تأثیر متقابل افزودن اینولین و مدت زمان رسیدگی بر بقای پروپیوتیک *Lactobacillus casei* در دو فرم آزاد و ریز پوشانی شده تحت شرایط شبیه‌سازی شده معدی با توجه به داده‌های به دست آمده از جدول آنالیز واریانس، تأثیر افزایش اینولین، زمانی که یک ساعت نمونه‌های منجمد خواهی باکتری‌های آزاد و ریز پوشانی شده پروپیوتیک، تحت تأثیر محیط شبیه‌سازی شده معده ($\text{pH}=2$ و آنزیم پیسین) قرار گرفت، معنی دار نبود ($p > 0.05$). اما تأثیر زمان و باکتری پروپیوتیک که به

جدول ۲- بقاء *lactobacillus casei* در بسته ماستی حاوی ۵ درصد اینولین در طی سی روز انبارمانی در ۱۸°C و بعد از یک ساعت قرارگیری در معرض محیط شبیه‌سازی شده معده

حالات ریزپوشانی	تعداد باکتری پروبیوتیک logcfu/ml ± خطای استاندارد	زمان
۸/۴۳۷ ± ۰/۰۹	۹/۷۸ ± ۰/۰۶	(بعد از انجماد و قبل قرارگیری در محیط شبیه‌سازی شده)
۸/۰۲۱ ± ۰/۰۳	۹/۳۵۵ ± ۰/۱	۱
۷/۷۷۲ ± ۰/۱	۸/۲۵۶ ± ۰/۲	۱۰
۷/۵۴ ± ۰/۰۸	۷/۷۵۹ ± ۰/۰۴	۲۰
۶/۸۰ ۱ ± ۰/۱۴	۷/۲۶۷ ± ۰/۰۱	۳۰
۰/۹۲۳۹	۰/۹۶۱۲	(ضریب تعیین) R ²



شکل ۱- اثر متقابل افزودن اینولین و زمان رسیدگی بر میزان بقاء *lactobacillus casei* آزاد (الف) و ریزپوشانی شده در نمونه‌های بسته ماستی تحت محیط شبیه‌سازی شده معده

pH=۲ پس از گذشت دو ساعت جمعیت اولیه آن‌ها پنج سیکل لگاریتمی کاهش یافت، که کپسولاسیون بالازینات، به شکل معنی داری فاصلیت زنده‌مانی این باکتری‌ها را افزایش داد. این نتایج با یافته‌هایی برخی از محققین تفاوت دارد. براساس نظر این گروه، در شرایط اسیدی، کپسولاسیون تأثیری بر زنده‌مانی باکتری‌های پروبیوتیک ندارد (Kim et al., 2008).

کپسولاسیون *Lactobacillus rhamnosus* در آلتینات، بقاء آن را در pH=۲ تا ۴۸ ساعت بهبود بخشیده در حالی که سلول‌های آزاد، به طور کامل تخریب شدند (گودرسکا و همکاران ۲۰۰۳). در تحقیقی که مندل و همکاران (۲۰۰۶) انجام دادند غلظت سلول‌های آزاد 10×10^{11} cfu/ml بود که در پایان ۱ و ۳ ساعت در pH = ۱/۵ شدیداً تا 10×10^3 cfu/ml log cfu/ml تا $4/25 - 3/38$ کاهش یافت. به علاوه، بعد از سه ساعت در معرض شرایط شبیه‌سازی معدی قرار گرفت، بالاترین بقاء سلول‌ها در دانک‌های ۴ درصد آلتینات و بعد از آن ۳ و ۲ درصد، مشاهده شد. وی پروتئین ایزوله^۱ دنا توره شده، حفاظت پروبیوتیکی به دنبال ۳ ساعت انکوباسیون در شرایط معدی در

شمار باکتری‌های زیست‌پذیر بعد از انجماد در مورد نمونه‌های حاوی باکتری آزاد و سطوح مختلف اینولین بین log cfu/ml ۹/۷۸-۹/۸۱ بود که در پایان ۳۰ روز انبارمانی در ۱۸°C و یک ساعت قرارگیری در معرض محیط شبیه‌سازی شده معدی، به log cfu/ml ۶/۹۷-۷/۲۶ رسید که حدود ۳-۲/۵ سیکل لگاریتمی کاهش را نشان داد (جدول ۱-ب).

شمار باکتری‌های زیست‌پذیر بعد از انجماد در مورد نمونه‌های حاوی باکتری ریزپوشانی شده و سطوح مختلف اینولین بین log cfu/ml ۸/۱۵-۸/۶۶ بود که در پایان ۳۰ روز انبارمانی در ۱۸°C و یک ساعت قرارگیری در معرض محیط شبیه‌سازی شده معدی، به log cfu/ml ۷/۰۹-۷/۰۶ رسید که که حدود ۱-۱/۱۸ سیکل لگاریتمی کاهش را نشان می‌داد (شکل ۱-ب). از نتایج حاصل می‌توان دریافت که فرآیند ریزپوشانی به حفظ بقای پروبیوتیک تحت شرایط اسیدی بالا کمک کرده و افزایش اینولین نیز به عنوان ترکیب پریبیوتیکی، این اثر را تقویت می‌کند. نتایج به دست آمده از این تحقیق در تأیید نتایج رضایی مکرم و همکاران (۲۰۰۸) بود که بیان کردند که لاکتو باسیلوس اسید فیلوس در حالت فاقد کپسول در

۱ - WPI(whey protein isolate)

محیط شبیه‌سازی معدی، زمانی که نمونه‌های بستنی ماستی حاوی پروپویوتیک در شکل آزاد و سطوح مختلف اینولین بود، بین $\log_{10} / ۳۵ \text{cfu/ml}$ - $۸/۸۰$ بود. بعد از $۲/۵$ ساعت قرار گرفتن در معرض محیط شبیه‌سازی شده روده (آنژم پانکراتین و $\text{pH}=۷/۴$)، بعد از طی ۳۰ روز انبارمانی مقدار آن به $۵/۱۵-۵/۶ \log_{10} \text{cfu/ml}$ رسید. (جداول ۳) که نسبت به ابتدای فرآیند تولید و قبل از قرار گرفتن تحت شرایط شبیه‌سازی شده معدی- روده‌ای حدود $۴-۳$ سیکل لگاریتمی کاهش در را نشان داد، در صورتی که تعداد باکتری‌های با قابلیت زیستی، در نمونه‌های حاوی باکتری ریزپوشانی شده، در روز اول پس از تولید و بعد از یک ساعت قرارگیری در معرض محیط شبیه‌سازی شده معدی، بین $۸/۲۰ \log_{10} \text{cfu/ml}$ - $۷/۳۸$ بود که بعد از $۲/۵$ ساعت قرار گرفتن در معرض محیط شبیه‌سازی شده روده، $۶/۱۵-۶/۷۷ \log_{10} \text{cfu/ml}$ رسید که حدود $۲-۲/۵$ سیکل لگاریتمی کاهش در بقای باکتری‌ها را نشان داد (جداول ۳).

بقاء باکتری‌ها در بستنی ماستی حاوی باکتری‌های آزاد و دارای سطوح مختلف اینولین، روند کاهش، در طول ۳۰ روز انبار مانی بعد از $۲/۵$ ساعت قرار گرفتن در معرض محیط شبیه‌سازی شده روده را به صورت یکنواخت برای سه سطح اینولین (۰ ، $۰/۵$ و $۰/۱$ درصد) نشان داد (شکل ۲-الف). بقاء باکتری‌ها در بستنی ماستی حاوی باکتری‌های ریزپوشانی شده دارای سطوح مختلف اینولین، روند کاهشی در طول ۳۰ روز انبار مانی بعد از $۲/۵$ ساعت قرار گرفتن در معرض محیط شبیه‌سازی روده، برای نمونه‌های فاقد اینولین، بیشتر و با شبیت تندتر بود که با افزایش اینولین، شبیت نمودار مالایم‌تر شده و کاهش کمتری را نشان داد، به طوری که نمونه‌های حاوی $۰/۱$ درصد اینولین و باکتری ریزپوشانی شده، بقاء بیشتر باکتری‌های پروپویوتیک را نشان داد (شکل ۲-ب).

۳۷ درجه سانتی گراد را بهبود بخشد $(\Delta/\Delta \log_{10} \text{cfu/ml})$. مقاومت بهبود یافته GG در *Lactobacillus rhamnosus* طول سیستم‌های هیدرولیز شده و تیمار شده حرارتی، به طور احتمالی به خاطر ظرفیت بافry محیط پیرامون میکروبی می‌باشد و می‌تواند فاکتور کلیدی مسئول برای محافظت سلول توسط پروتئین‌های لبی باشد. از این رو ساکن‌سازی در WPI تیمار شده حرارتی، ممکن است یک مکانیسم موثر محافظتی برای *Lactobacillus rhamnosus* در محیط‌های اسیدی شدید، نظیر معده باشد که سرانجام اجازه دریافت روده‌ای موفق پروپویوتیک‌های زیست‌پذیر را می‌دهد (Doherty et al., 2008). تخریب در محیط معده با توجه به آنچه انتظار می‌رفت، ادامه پیدا نکرد، بنابراین ممکن است گفته شود که قطعات هیدروفوبیک در معرض حرارت بالا در نواحی مرکزی تجمع یافته تشکیل شده، پوشانده می‌شود که به طور بالقوه از رهاسازی سلول‌ها از شبکه پروتئینی جلوگیری می‌کند. (Bjöliو و همکاران، ۲۰۰۲). حدود $۳ \log_{10}$ کاهش در زیست‌پذیر سلول‌های *Lactobacillus acidophilus* cscC2400 از ۳ ساعت انکوباسیون در $\text{pH}=2$ در مقایسه با $۵ \log_{10}$ کاهش در سلول‌های آزاد وجود داشت در حالی که نژاد ریز پوشانی شده لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس cscC2409 ریزپوشانی شده، $۲ \log_{10}$ کاهش را در مقایسه با $۱ \log_{10}$ کاهش در تعداد سلول‌های آزاد تحت شرایط مشابه، نشان داد (Chandramouli et al., 2004).

چند را مولی و همکاران (۲۰۰۴) افزایش قابل توجه در لاکتو باسیلوس اسیدوفیلوس زیست‌پذیر در $\text{pH}=۲$ را زمانی که در آریانات ریزپوشانی شده بود، گزارش کردند.

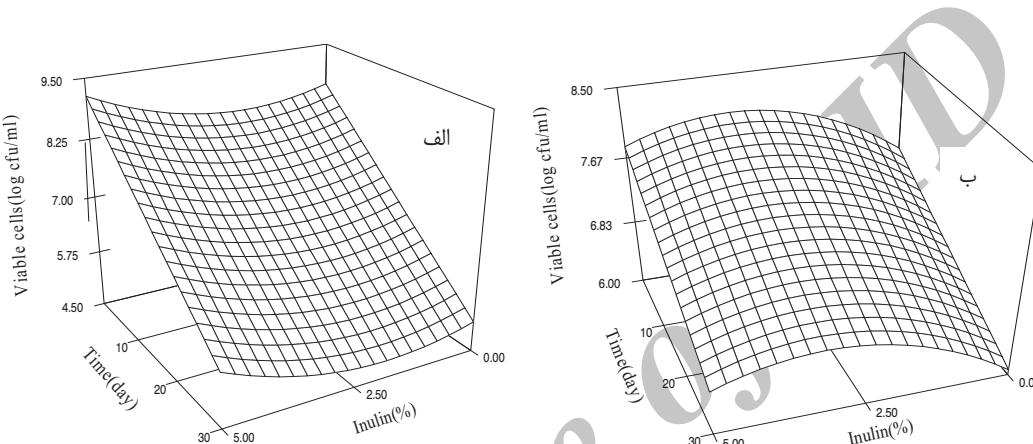
تأثیر متقابل افزودن اینولین و مدت زمان رسیدگی بر بقاء پروپویوتیک *Lactobacillus casei* در دو فرم آزاد و ریز پوشانی شده تحت شرایط شبیه‌سازی شده روده: در روز اول پس از تولید (بعد از انجام فرآیند انجماد) تعداد باکتری‌های با قابلیت زیستی، بعد از یک ساعت قرارگیری در معرض

جدول ۳- بقاء لاکتوباسیلوس کازائی در بستنی ماستی فاقد اینولین در طی ۳۰ روز انبار مانی در ۱۸°C - بعد از $۲/۵$ ساعت قرارگیری در معرض محیط شبیه‌سازی شده روده.

زمان	$\log_{10} \text{cfu/ml}$	تعداد باکتری پروپویوتیک $\log_{10} \text{cfu/ml}$	محتوای استاندارد	حالات ریزپوشانی	حالات آزاد
۰ (بعد از یک ساعت قرارگیری در محیط شبیه‌سازی شده معده)	$۹/۲۲۷ \pm ۰/۰۲$	$۷/۳۸ \pm ۰/۱$			
۱	$۸/۴۳ \pm ۰/۰۴$	$۷/۰۶ \pm ۰/۰۲$			
۱۰	$۷/۰۹۴ \pm ۰/۰۷$	$۶/۷۴ \pm ۰/۰۴$			
۲۰	$۶/۰۷۸ \pm ۰/۰۵$	$۶/۰۰۵۴ \pm ۰/۰۸$			
۳۰	$۵/۱۵۹ \pm ۰/۰۶$	$۶/۱۵۱ \pm ۰/۰۲$			
R^2 (ضریب تعیین)		$۰/۹۵۸۲$	$۰/۹۷۹۴$		

جدول ۴- زندگانی *Lactobacillus casei* بعد از ۲/۵ ساعت قرار گیری در معرض محیط شبیه سازی شده روده ای در بستنی ماستی حاوی ۵ درصد اینولین در طول ۳۰ روز انبار مانی در ۱۸°C

حالت ریزپوشانی	حالت آزاد	زمان
تعداد باکتری پروبیوتیک log cfu/ml ± خطای استاندارد		
۸/۰۲۱ ± ۰/۰۳	۹/۲۵۵ ± ۰/۱	۰ (بعد از یک ساعت قرار گیری در محیط شبیه سازی شده معده)
۷/۵ ± ۰/۲۸	۸/۰۵۳۷ ± ۰/۳۷	۱
۷/۱۸۲ ± ۰/۰۲	۷/۰۸۷ ± ۰/۰۲	۱۰
۷/۰۴ ± ۰/۰۶	۶/۹۶۲ ± ۰/۱۶	۲۰
۶/۷۷۲ ± ۰/۰۱	۵/۹ ± ۰/۰۷	۳۰
۰/۹۶۱۲	۰/۸۳۴۴	R ² (ضریب تعیین)



شکل ۲- اثر متقابل افزودن اینولین و زمان رسیدگی بر میزان بقاء *Lactobacillus casei* آزاد (الف) و ریزپوشانی شده در نمونه های بستنی ماستی تحت محیط شبیه سازی شده روده

میکروارگانیسم در برابر شرایط خاص می شود. علاوه برخلاف شرایط آزمایشگاهی، مقدار اسیدهای صفرایی در روده ثابت نیست و تا زمان مصرف غذاهای پرچرب، مقدار این ترکیبات در روده بسیار کم است، این خود عاملی است که می تواند در جهت سازگار شدن باکتری ها و افزایش مقاومت آن ها در برابر صفترا عمل کند. علاوه وجود مواد غذایی در روده می تواند سبب ایجاد سپر حفاظتی برای میکروارگانیسم ها شود و برخی از پروبیوتیک ها بدون اینکه با صفترا تماس یابند، در روده به فعالیت پردازنند.

فعالیت نمک های صفرایی در شرایط آزمایشگاهی ممکن است بسیار بیشتر از عمل واقعی آن ها در روده باشد، زیرا در روده امکان ترکیب این نمک ها با فسفولیپیدها نیز وجود دارد. از سوی دیگر، علت را می توان وجود آنزیم پانکراتین و اثر آن بر روی تجزیه دیواره سلولی باکتری های پروبیوتیک از طریق انجام فعالیت پروتئولیتیک آنزیم در مورد سلول های باکتریایی در حالت آزاد دانست و نیز در مورد سلول های باکتریایی ریز پوشانی شده، علت را می توان تجزیه دیواره دانک از طریق فعالیت پروتئولیتیک آنزیم بر روی WPC به کار رفته

در طول زمان نگهداری ۳۰ روزه در ۱۸°C، بعد از ۲/۵ ساعت قرار گیری در محیط شبیه سازی شده روده، کاهش معنی داری در بقاء پروبیوتیک ها در نمونه های بستنی ماستی حاوی سه سطح اینولین در روزهای مختلف (صفر، ۱، ۱۰، ۲۰ و ۳۰) وجود دارد (p < 0.05). تأثیر همه تیمارها (اینولین، زمان، حالت آزاد و ریزپوشانی شده پروبیوتیک ها) بر میزان بقاء در محیط شبیه سازی شده روده ۲/۵ ساعت، معنی دار بود (p < 0.05).

به طور کلی قابلیت زندگانی *Lactobacillus acidophilus* در شرایط ترکیبی معده و روده، کمتر از حالت معده به تنها بی است که نتایج به دست آمده با نتایج تحقیق رضایی مکرم و همکاران (2008) همخوانی دارد، آن ها دلیل آن را نامناسب بودن pH روده (7/25) برای این باکتری اسید دوست دانستند. البته باید توجه داشت که مقاومت باکتری ها در شرایط آزمایشگاهی در برابر صفترا، گویای رفتار واقعی آن ها در دستگاه گوارش نیست، زیرا همانند سایر شوک های فیزیولوژیک، شبیه سازی واقعی آن ها مشکل است. بسیار مشهده می شود که عوامل محیطی باعث تقویت یا تضعیف رفتار

ریزپوشانی با روش امولسیونی، توانسته انداخته باشد. روشی که در این پژوهش استفاده شد، روش ژلاتیناسیون خارجی بود که قبلاً توسط تراستراپ (۲۰۰۲) و (۲۰۰۸) گزارش شد.

در این روش دانک‌هایی با قطر کمتر از ۱۰۰ میکرومتر تولید شد. این امر نشان می‌دهد که با این روش می‌توان دانک‌هایی با قطر میکرونی تهیه کرد و با استفاده از آن، بافت نرم‌تری را در مواد غذایی ایجاد کرد. در تحقیقی که رضایی مکرم و همکاران در (۲۰۰۹) انجام دادند، مشاهده با روش SEM از نظر شکل ظاهری، کپسول‌هایی با ظاهری کاملاً کروی را نتیجه داد. این نتایج با آنچه در این تحقیق به دست آمد، مطابقت داشته و همچنین با گزارش تراستراپ و همکاران (۲۰۰۲) که اظهار کردند دانک‌هایی بزرگ‌تر از یک میلی‌متر موجب خشن شدن بافت افروندی‌های غذایی می‌شود، مطابقت دارد. همان‌گونه که در شکل (۳) مشخص است، با روش امولسیونی می‌توان دانک‌هایی یک شکل، منظم و کروی تولید کرد. نیز مشاهده گردید که آرژیتات به خوبی باکتری‌ها را پوشش داده و دیواره‌ای کروی و یکنواخت را تشکیل داده، که WPC به عنوان ماده پوشش دهنده دانک عمل کرده و در بعضی قسمتها پوشش دو لایه‌ای دانک مشاهده گردید. شاه و مارشال (۱۹۹۳) گزارش کردند که قطر متوسط ۳۰ μm برای استفاده در دسرهای لبنی منجمد مناسب است. مهره‌های بزرگ باعث سختی بافت شیر یخی شد، در حالی که مهره‌های کوچک، حفاظت کافی را برای باکتری‌ها فراهم ننمود (Homayouni et al., 2006).

سلطانا و همکاران (۲۰۰۰) بهبود در بازده کپسولاسیون لاکتوبا سیلوس کاژی را در دانک‌های آرژینات، همان‌گونه که غلظت بیوپلیمر با افزایش نشاسته مقاوم *Hi-maize* در درصدهای وزنی از صفر تا ۲ افزایش یافت، را گزارش کردند. تراستراپ و همکاران (۲۰۰۵)، گزارش کردند که دانک‌های خیلی بزرگ ۱۰۰۰ μm منجر به زیرشدن بافت در غذاهای مکمل شده با باکتری‌های زنده شده، و دانک‌های کوچک با سایز کمتر از ۱۰۰ μm به گونه‌ای معنی‌دار، باکتری‌های پروپیوتیکی را در محیط معدی شبیه‌سازی شده در مقایسه با سلول‌های آزاد محافظت نمودند (Chandramouli et al., 2004).

پروپیوتیک‌ها هنگامی که در آرژینات کلسیم پوشش یافته بودند، ۳۰ درصد بیشتر از زمانی که پوشش نداشتند، زنده ماندند. مطالعات نشان داد که کنترل اندازه ریز دانک‌های آرژینات با استفاده از سرعت هم زدن (۴۰۰ rpm) برای ۲۰ دقیقه) امولسیون جهت تولید دانک‌هایی در محدوده ۱۰ تا ۳۰ میکرومتر را ممکن ساخت (Homayouni et al., 2006).

در پوشش دانک دانست. که آن را زودتر در معرض محیط روده و صفرا قرار می‌دهد نسبت به نتایج کار سایر محققان (رضایی مکرم و همکاران، ۲۰۰۸) که از آنزیم در محیط شبیه‌سازی استفاده نکردند. نتایج تحقیق مندل^۱ و همکاران (۲۰۰۶) نشان داد که سلول‌های آزاد

NCDC- *Lactobacillus casei*، وقتی به ترتیب در معرض ۱/۴۵ درصد نمک صفراوی به مدت ۱۲ ساعت قرار گرفتند، از ۵/۶۰ log cfu/ml به ۷/۲۹ و از ۹/۳۴ به ۵/۶۰ log cfu/ml متناسب با مدت زمانی که در معرض نمک صفراوی قرار گرفت، کاهش یافت و بقاء بالاتر سلول‌ها در کپسولاسیون با آرژینات به دست آمد (Mandal et al., 2006).

در تحقیق چاندرامولی^۲ و همکاران (۲۰۰۴)، نتایج به دست آمده نشان داد که یک سیکل لگاریتمی و ۸/۰ سیکل لگاریتمی کاهش در تعداد سلول‌های زیست‌پذیر *Lactobacillus acidophilus* CSMC ۲۴۰ و CSMC ۲۴۰۰ acidophilus به ترتیب وجود ۱/۵ درصد نمک صفراوی^۳ بعد از ۶ ساعت اندکوباسیون در ۳۷ درجه سانتی‌گراد فقط ۵/۰ سیکل لگاریتمی و log ۳/۰ کاهش در تعداد سلول‌های زیست‌پذیر لاکتو باسیلوس ریز پوشانی شده CSMC ۲۴۰ و CSMC ۲۴۰۰ به ترتیب تحت شرایط مشابه، وجود داشت (Chandramouli et al., 2004).

نتایج به دست آمده از این پژوهش، در تنافق با نتایج گیلداس و همکاران (۲۰۰۹) می‌باشد که بیان کردند ریزپوشانی باکتری‌ها در مهره‌های آرژینات، به شکل مؤثر از ارگانیسم‌ها در برابر اسیدیته‌ی بالا محافظت نکرد. چاندرا مولی و دیگران دریافتند که کپسول دار کردن *Lactobacillus acidophilus* در آرژینات به میزان زیادی زیست‌پذیری در نمک صفراوی یک درصد را افزایش داد (Mandal et al., 2006).

شمارش تعداد باکتری‌های بدام افتاده در دانک‌ها و تعیین

ریخت شناسی دانک‌ها:

نتایج به دست آمده نشان داد که تعداد سلول‌های زنده باکتری‌ای ب قبل از ریزپوشانی با آرژینات سدیم WPC برابر ۱۰/۱۱ log cfu/ml الی ۱۰/۱۱ log cfu/ml فرایند ریزپوشانی، تعداد سلول زنده باکتری‌ای به دام افتاده، برابر با ۹/۳۸ log cfu/ml الی ۹/۳۸ log cfu/ml بود.

بنابراین با مقایسه تعداد سلول زنده در این دو حالت، یعنی قبل و بعد از فرایند ریزپوشانی، این نتیجه حاصل می‌گردد که فرایند

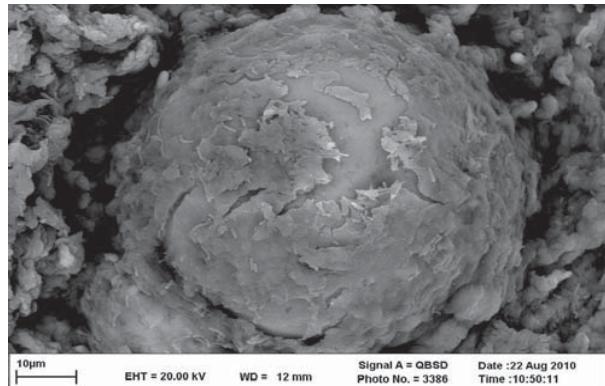
1 - Mandal et. al

2 - Chandramouli et. al

3 - Bile salt

نتیجه‌گیری

نتایج حاصل از این پژوهش، نشان داد که عمل ریزیوشنانی باکتری پریوپوتیک و افزودن ترکیب پریوپوتیک اینولین به محصول بستنی‌ماستی، نقش اساسی در حفظ و افزایش زندمانی *Lactobacillus casei* در شرایط شبیه‌سازی شده دستگاه گوارش



شکل ۳- تصویر میکروسکوپ الکترونی از دانک‌های آژینات-وی پروتئین (wpc) حاوی باکتری بدام افتاده *lactobacillus casei*

منابع

- رضایی مکرم، رضا. سیدعلی، مرتضوی. محمدباقر. حبیبی نجفی. فخری، شهیدی. مرتضوی، خمیری. ۱۳۸۸. اثر میکروانکسپولاسیون آژینات کلسیم بر قابلیت زنده مانی لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس ptcc1643 در شرایط شبیه‌سازی شده معده و روده انسان. هددهمین کنگره ملی علوم و صنایع غذایی ایران. مشهد. ۹۴-۹۳.
- میلانی، الناز. بقایی، هما. مرتضوی، سید علی. ۱۳۸۹. اثر جایگزینی عسل خرما و گوار بر ویژگی‌های فیزیکوشیمیایی و رئولوژیکی دسر بستنی‌ماستی کم چرب پرتقالی. مجله علمی-پژوهشی (پژوهش‌های علوم و صنایع غذایی ایران)، دانشگاه فردوسی مشهد. ۷(۲): ۱۲۰-۱۱۵.
- همایونی، عزیز. ۱۳۸۷. خواص سلامت بخش غذایی فراسودمند، پریوپوتیک، پریوپوتیک و سین بیوتیک. تبریز. انتشارات دانشگاه علم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی تبریز.
- Akalin A.S and Erisir .D. 2008. Effects of Inulin and oligo fructose on the Rheological characteristics and probiotic culture survival in low- fat probiotic Ice cream. *JFS M: Food Microbiology and Safty*, 73(4); 184-188
- Allan. P- L. Woj tas, truelstrup Hansen, Daulson. A. T. 2008. Micro structural studies of probiotic bacteria-loaded alginate microcapsules using standard electron microscopy techniques and a hydrous fixation. *LWT*, 41; 101-108.
- Annan.N.T, Borza.A.D, Truelstrup Hansen.L.2008.Encapsulation in alginate coated gelatin microspheres improves survival of the probiotic bifidobacterium adolescentis 15703T during exposure to simulated gastro-intestinal conditions.*Food Research International*, 41: 184-193.
- Chandramouli.V, Kailasapathy, .K. P.peireis, Jones .M. 2004. An improved method of microencapsulation and its evaluation to protect lactobacillus spp. In simulated gastric conditions. *Journal of Microbiological Methods*, 56: 27-35.
- Doherty. S.B, Gee. V.L., Ross, .R.P. Stanton. C, Fitzgerald .G-F, Brodkorb .A. 2010. Efficacy of whey protein gel networks, as potential viability- enhancing scaffolds for cell immobilization of lactobacillus

- rhamnosus GG. *Journal of Microbiological Methods*, 80; 231-241.
- Gildas komenan Gbassi, Thierry randamme, said Ennahar, Eric Marchionni .2009. Microencapsulation of lactobacillus plantarum spp in an alginate matrix coated with whey proteins. *International Journal of Food Microbiology*, 129: 103-105.
- Homayouni, A., Azizi, A., Ehsani, M. R., Yarmand, M. S. & Razavi, S. H., 2008. Effect of microencapsulation and resistant starch on the probiotic survival and sensory properties of synbiotic ice cream. *Food Chemistry*, 111; 50-55.
- Kailas pathy, Kaila. 2002. Microencapsulation of probiotics Bacteria. Technology and potential Applications. *Curr. Issues Intest. Microbial*, 3, 39-48.
- kim, S., Cho, S., kim, S., ok- Ja song, II- Shink shin, Dong su cha, Hyun Jin park. (2008). Effect of microencapsulation on viability and other, characteristics in *lactobacillus acidophilus* ATCC 43121. *LWT*, 41; 493-500.
- Lingyun Chen, Muriel subirade .2006. Alginate- whey protein granular mic rospheres as oral delivery vehicles for bioactive compounds. *Biomaterials*, 27; 4646-4654.
- Mandal, S, Puniy, A.K, singh, K. 2006. Effects of alginate concentrations on survival of microencapsulated *lactobacillus casei* NCDC. 298. *International Dairy Journal*.16; 1190- 1195.
- Michael, philip.Kailasapathy, kasipathy.Tran, Lai. 2006. Viability of commercial probiotic culture (*Lacidophilus*, *Bifidobacterium* sp., *L.casei*, *L.paracasei* and *L.rhamnosus*) in cheddar cheese. *International Journal of Food Microbiology*.108:276-280
- Milani, elnaz.Koocheki, arash. 2011. The effects of date syrup and guar gum on physical, rheological and sensory properties of low fat frozen yoghurt dessert. *International Journal of Dairy Technology*, 64(1): 121–129
- Mokarram, R., Mortazavi, S.A., Habibi Najafi M.B., F. Shahidi, 2009. The influence of alginate microencapsulation on survivability of microencapsulated probiotic *Lactobacillus acidophilus* PTCC 1643 in simulated gastric and intestinal juice. *Food Research International* 42:1040-1045
- Navidghasemizad,sahar.Hesari,Javad.Saris,Per and Nahaei,mohammad raza. 2009.Isolation of lactic acid bacteria from Lighvan cheese,a semi-hard cheese made from raw sheep milk in Iran.*International Journal of Dairy Technology*,260-264.
- O.Sandoval- castilla, C. lobato- calleros, H.S. Garcia- Galindo, J. Alvarez- Ramirez, E. J. Vernon- carter .2009. Textural properties of alginate- pectin beads and survivability of entrapped *lb. casei* in simulated gastro intestinal conditions and in yogurt. *Food Research International*, 43(1); 111-117
- Pimentel-Gonzalez.D.J., Campos-Montiel.R.G, Lobato-Calleros.C, Pedroza-Islas. R .2009. Encapsulation of *lactobacillus rhamnosus* in double emulsions formulated with sweet whey as emulsifier and survival in simulated gastrointestinal conditions. *Food Research International*, 42; 292-297.
- Soukoulis. Ch and Zia C .2008. Impact of the acidification process, hydrocolloids and protein fortifiers on the physical and sensory properties of fro Zen yogurt. *International Fournal of Dairy Technology*, 2: 170-177.