

مقایسه استفاده از انواع مختلف خمیر ترش در میزان اسید فیتیک نان سنتی ایران (لواش)

زهره دیدار*^۱، سید مهدی سیدین اردبیلی^۲، مریم میزانی^۲، محمد حسین حداد خداپرست^۳، علیرضا قائمی^۴

تاریخ پذیرش: ۸۷/۱۰/۳۰

تاریخ دریافت: ۸۷/۱/۳۱

چکیده:

استفاده از گونه‌های مختلف باکتریهای اسید لاکتیک از جمله روشهای کاهش میزان اسید فیتیک در محصولات پخت محسوب می‌گردد. در این تحقیق تأثیر تهیه خمیر ترش توسط گونه‌های های لاکتوباسیلوس پلانٹاروم و لاکتوباسیلوس روتری با مقادیر بازدهی خمیر ۱۶۰ و ۲۰۰ و نسبت‌های جایگزینی ۱۰، ۲۰ و ۳۰ درصد به جای آرد در فرمولاسیون خمیر، بر میزان اسید فیتیک نان لواش مورد بررسی قرار گرفت. بیشترین کاهش اسید فیتیک مربوط به استفاده از خمیر ترش حاصل از لاکتوباسیلوس پلانٹاروم با بازدهی خمیر ۲۰۰ و ۳۰ درصد جایگزینی خمیر ترش است (۴۴/۰۶ درصد). استفاده از خمیر ترش سبب بهبود ویژگیهای عطر و طعم و قابلیت جویدن نان می‌گردد. بهترین عطر و طعم مربوط به نان تهیه شده توسط خمیر ترش حاصل از لاکتوباسیلوس پلانٹاروم با بازدهی خمیر ۲۰۰ و ۳۰ درصد جایگزینی است. اما ویژگیهای بافت، فرم و شکل، ویژگیهای سطح روئی و زیرین نان در شرایط استفاده از خمیر ترش امتیاز کمتری نسبت به نان تهیه شده توسط مخمر به دست آورد.

کلمات کلیدی: اسید فیتیک، نان لواش، لاکتوباسیلوس پلانٹاروم، لاکتوباسیلوس روتری

مقدمه

ای فسفر در گیاه است و به دلیل امکان تشکیل پیوند با کاتیونهای دو و سه ظرفیتی مانند کلسیم، کبالت، مس، آهن، منیزیم، منگنز، نیکل و روی باعث کاهش زیست دسترسی به این عناصر می‌گردد [۱۷]. نتایج تحقیقات در ایران بیانگر وجود فقر ریز مغذی‌های مختلف در بین جمعیت است [۱۴، ۱۰، ۹، ۸، ۵] از جمله میزان کم خونی تا حد ۳۰٪ گزارش شده است [۷]. محققین برای کاهش میزان اسید فیتیک نان روشهای مختلفی را پیشنهاد کرده اند. کاهانی زاده (۱۳۷۷) در بررسی اثر دو روش یک مرحله ای و دو مرحله ای تهیه خمیر بر کیفیت نان لواش و باگت، گزارش نمود که روش تخمیر دو مرحله ای ۱۱/۷٪ بیش از روش یک مرحله ای در کاهش میزان اسید فیتیک مؤثر است و

نان غذای اصلی بسیاری از مردم جهان را تشکیل می‌دهد [۴]. از حدود ۱۰ میلیون تن نان مصرفی سالیانه در ایران، قسمت عمده آن مربوط به نان لواش است [۳]. غلات از جمله محصولات گیاهی هستند که مقدار قابل توجه اسید فیتیک را در خود ذخیره می‌نمایند. اسید فیتیک فرم ذخیره

۱- عضو هیأت علمی دانشگاه آزاد اسلامی واحد نیشابور.

Email: z_didar57@yahoo.com

نویسنده مسئول مکاتبات:

۲- استادیار دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم و تحقیقات، دانشکده علوم و مهندسی صنایع غذایی

۳- دانشیار دانشگاه فردوسی مشهد، دانشکده علوم و مهندسی صنایع غذایی

۴- استادیار مرکز تحقیقات کشاورزی مشهد

توسط *Leuc. acidophilus*، *L. plantarum* و *mesenteroides* در محیط آرد کامل شناسایی نموده‌اند [۳۶]. انواع مختلف گونه‌های هومو و هتروفرماتاتیو از باکتریهای اسید لاکتیک در تهیه خمیر ترش کاربرد دارند. گونه‌های هوموفرماتاتیو قادر به تبدیل قندهای هگزوز تا بیش از ۸۵٪ به اسید لاکتیک هستند، در حالی که باکتریهای اسید لاکتیک هتروفرماتاتیو قندهای هگزوز را تبدیل به اسید لاکتیک، اسید استیک، اتانل و دی‌اکسید کربن می‌کنند [۴۵].

تحقیقات زیادی در خصوص استفاده از خمیر ترش حاصل از گونه‌های مختلف باکتریهای اسید لاکتیک در تهیه انواع نان حجیم صورت پذیرفته است. در این تحقیق استفاده از گونه‌های مختلف باکتریهای اسید لاکتیک در تهیه نان مسطح (لواش) و تأثیر این گونه‌ها بر میزان اسید فیتیک و برخی خصوصیات کیفی این نوع نان مورد بررسی قرار گرفته است.

مواد و روش‌ها

آرد:

آرد مورد نیاز این تحقیق از گندم نوع الوند است که از مرکز تحقیقات کشاورزی نیشابور تهیه شد و پس از طی مراحل تمیز کردن و مشروط کردن^۷ توسط آسیاب آزمایشگاهی نوع Agromatic AG 109 آسباب گردید. در این آرد میزان پروتئین ۱۰/۷۳ درصد، خاکستر ۱/۳۰ درصد و میزان اسید فیتیک ۵۲۸/۶۶ میلی گرم در صد گرم است. اندازه گیری پروتئین آرد مطابق روش استاندارد ایران به شماره ۲۸۶۳ [۱۲]، مقدار خاکستر آرد و رطوبت با استفاده از روشهای AACC به شماره‌های 08-01 [۱۶]، 46-16A [۱۶] اندازه گیری شدند.

زمان تخمیر به مدت ۲ ساعت را جهت کاهش میزان اسید فیتیک پیشنهاد نموده است [۱۱]. اخوی پور (۱۳۷۷) در مطالعه نان‌های تافتون و بربری تهیه شده به روش خمیر ترش و تخمیر مایع^۱ گزارش کرد استفاده از خمیر ترش به دلیل اسیدیته بالاتر، ۸-۱۰ درصد کاهش بیشتر در میزان اسید فیتیک ایجاد می‌کند [۱]. استفاده از خمیر ترش سنتی، جهت کاهش اسید فیتیک و بهبود کیفیت نان، همواره مورد توجه بوده است اما با توجه به نیاز صنعت به زمان کوتاه‌تر، قابلیت کنترل بیشتر در طول عملیات، مؤثرتر بودن و نیز قابلیت تولید در مقیاس صنعتی خمیر ترش نوع تسریع شده^۲ ایجاد شده است در تهیه این نوع خمیر ترش از گونه‌های مختلف باکتریهای اسید لاکتیک استفاده می‌شود [۳۳]. خمیر ترش نقش مهمی در تهیه نان از لحاظ تکنولوژیکی، بهبود خاصیت قالب پذیری خمیر^۳ و خصوصیات تغذیه‌ای (مانند هیدرولیز فیتات)، خصوصیات ارگانولپتیک و حجم نان، بافت مغز نان، عطر و طعم خاص، خاصیت نگهداری نان و مدت ماندگاری نان ایفا می‌کند که این اثرات توسط محققین مختلف بررسی شده است. از جمله شیرایی^۴ و همکاران (۱۹۹۴) گزارش نمودند که باکتریهای اسید لاکتیک ایزوله شده از خمیر ترش به دلیل توان تولید آنزیم فیتاز دارای قدرت هیدرولیز اسید فیتیک هستند [۴۴]. اسکریرامولو^۵ و همکاران (۱۹۹۶)، ۱۹ گونه از اسید لاکتیک باکتریها از گونه‌های لاکتوباسیلوس و استریتوکوکوس را برای تولید آنزیم فیتاز خارج سلولی، گزارش نمودند که *L. plantarum* و *L. amylovorus* بیشترین تولید فیتاز را دارا هستند [۴۳]. لویز^۶ و همکاران (۲۰۰۰) فعالیت فیتاز بالایی

۱- تهیه خمیر اولیه توسط میزان زیادی آب و مخلوط نمودن خمیر حاصل به فرمولاسیون پس از مرحله تخمیر

2- Accelerated sourdough
3- Mechinability
4- Shirai
5- Screeramulu
6- Lopez

تهیه خمیر ترش و خمیر:

جهت ایجاد خمیر ترش اولیه از باکتری‌های *Lactobacillus plantarum* (PTCC 1058) و *Lactobacillus reuteri* (PTCC1655) استفاده شد. *L. plantarum* از گونه‌های هوموفرماتاتیو اختیاری^۱ و *L. reuteri* هتروفرماتاتیو^۲ می‌باشد. سوشهای باکتریایی به صورت آمپول لیوفلیزه از مرکز پژوهشهای علمی و صنعتی ایران تهیه شدند. تهیه خمیر ترش به روش کلارک^۳ [۲۱] انجام شد. بدین منظور آمپولهای لیوفلیزه محتوی باکتری‌ها در شرایط سترون شکسته شد، سپس در محیط کشت MRS. broth به مدت ۱۸ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتیگراد گرمخانه گذاری گردید. سلولهای میکروبی توسط سانتریفوژ مدل ALC4232 با دور ۴۰۰۰ rpm به مدت ۱۰ دقیقه جدا شدند. میزان بازدهی خمیر ۱۶۰ و ۲۰۰ برای تهیه خمیر ترش انتخاب گردید. پس از تهیه خمیر ترش با میزان بازدهی خمیر مورد نظر، سوشهای باکتریایی به طور جداگانه با جمعیت تقریبی 10^7 cfu/g به خمیر تلقیح گردید و به مدت ۲۰ ساعت در دمای ۳۷°C گرمخانه گذاری گردید. جهت تهیه خمیر نان لوآش فرمولاسیون پیشنهادی در استاندارد شماره ۵۸۱۰ [۱۳] به کار برده شد. نان شاهد با به کار بردن این فرمولاسیون تهیه گردید و در مورد سایر تیمارها مقادیر ۱۰، ۲۰ و ۳۰ درصد جایگزینی خمیر ترش در فرمولاسیون خمیر به جای آرد صورت پذیرفت. متغیرهای این تحقیق شامل نوع سوش باکتریایی به کار برده شده جهت تهیه خمیر ترش، درصد جایگزینی خمیر ترش و میزان بازدهی خمیر^۴ می‌باشد.

$$\text{میزان آب} + \text{میزان آرد} = \frac{\text{میزان آب}}{\text{بازدهی خمیر (DY)}} \times 100$$

میزان آرد

صفات مورد بررسی:

میزان pH نهائی خمیر پس از تخمیر مطابق روش استاندارد [۲۵] و با استفاده از pH متر مدل HoribaF12 تعیین گردید. اندازه گیری اسید فیتیک به روش معرفی شده توسط گارسیا استپا^۵ انجام شد [۲۶]. آزمونهای حسی مطابق روش ارزیابی حسی نانهای مسطح مرکز پژوهشهای غلات صورت پذیرفت [۱۵]. آزمایش بصورت فاکتوریل در قالب طرح کاملا تصادفی با سه تکرار انجام شد. تجزیه داده ها با نرم افزار MSTAT-C و مقایسه میانگین برای تیمارها به روش چند دامنه ای دانکن [۲] و جهت مقایسه امتیاز تیمارهای مختلف با نان شاهد از روش LSD^۶ استفاده شد. رسم نمودارها توسط نرم افزار Excel انجام شد.

نتایج و بحث

تأثیر سوش باکتریایی و میزان بازدهی خمیر بر pH

نهائی خمیر

سوشهای باکتریایی اثر معنی داری بر میزان pH خمیر داشت. ($\alpha=1\%$). *L. plantarum* در بازدهی خمیر ۲۰۰ اثر بیشتری بر کاهش pH نشان داد (جدول شماره ۱).

جدول شماره ۱- مقایسه اثر نوع سوش باکتریایی و میزان بازدهی خمیر بر pH نهائی خمیر در نان لوآش (علائم آماری بر اساس $\alpha=0/01$)

نوع سوش باکتریایی و میزان بازدهی خمیر	pH خمیر
<i>L. plantarum</i> , DY=۱۶۰	۵/۰۶۶ ^{b*}
<i>L. plantarum</i> , DY=۲۰۰	۴/۷۶۸ ^c
<i>L. reuteri</i> , DY=۱۶۰	۵/۵۳۱ ^a
<i>L. reuteri</i> , DY=۲۰۰	۵/۰۷۷ ^b

*: تیمارهایی که دارای حروف یکسان هستند از نظر آماری تفاوت معنی داری با هم ندارند

5- Garcia-Estepa

6- Least significant difference

1- Facultative homofermentative

2- Heterofermentative

3- Clarke

4- Dough yield

با افزایش درصد جایگزینی خمیر ترش در فرمولاسیون خمیر میزان کاهش pH بیشتر است. در طی زمان تخمیر خمیر ترش اسیدهای مختلف توسط گونه‌های باکتریایی ایجاد می‌گردد. کلار^۳ و همکاران (۱۹۹۴) نشان دادند میزان pH نهایی خمیر بسته به میزان خمیر ترش استفاده شده نان متفاوت است [۲۲].

اثر متقابل نوع سوش باکتریایی، میزان بازدهی خمیر و درصد جایگزینی خمیر ترش بر pH نهایی خمیر

داده‌ها بیانگر آن است که اثر متقابل نوع سوش باکتریایی به کار رفته جهت تهیه خمیر ترش، میزان بازدهی خمیر و درصد جایگزینی خمیر ترش در pH نهایی خمیر دارای اختلاف معنی دار است ($\alpha=1\%$). کمترین میزان pH خمیر نان لواش مربوط به استفاده از خمیر ترش حاصل از *L. plantarum* با میزان بازدهی خمیر ۲۰۰ و ۳۰٪ جایگزینی در فرمولاسیون می‌باشد. بالاترین میزان pH مربوط به خمیر تهیه شده توسط خمیر ترش حاصل از *L. reuteri* با میزان بازدهی خمیر ۱۶۰ و ۱۰٪ جایگزینی است. میزان pH ایجاد شده در خمیر وابسته به عوامل متعدد می‌باشد از جمله روش تهیه خمیر [۱]، نوع سوشهای باکتریایی [۲۳]، هومو یا هتروفرمانتاتیو بودن باکتریهای اسید لاکتیک مورد استفاده [۲۷] و مدت زمان تخمیر [۳۷]. دال بلو^۴ و همکاران (۲۰۰۷) گزارش نمودند، میزان pH ایجاد شده در خمیر ترش حاصل از *L. plantarum* و *L. sanfranciscensis* پس از مدت زمان ۴۸ ساعت در دمای ۳۰°C، به ترتیب ۴/۴۳ و ۴/۱۳ می‌باشد و در خمیر حاصل از این خمیر ترش پس از ۸۰ دقیقه تخمیر به ترتیب ۵/۵۸ و ۵/۳۷ است [۲۳].

تجزیه داده‌ها بیانگر اثر معنی دار نوع سوش باکتریایی و میزان بازدهی خمیر ترش بر میزان pH خمیر حاصل است. *L. plantarum* ($\alpha=1\%$) اثر بیشتری در کاهش pH خمیر دارد، همچنین به کار بردن مقادیر بالاتر بازدهی خمیر کاهش بیشتری در مقادیر pH نهایی ایجاد می‌کند. سوش باکتریایی هومو فرمانتاتیو (*L. plantarum*) تولید اسیدیته بیشتر نسبت به گونه هتروفرمانتاتیو (*L. reuteri*) می‌کند. گیانوتی^۱ و همکاران (۱۹۹۷) گزارش نمودند قوام خمیر ترش عامل مهمی در اسیدیفیکاسیون است و در خمیر ترش دارای مقادیر بالاتر بازدهی خمیر سرعت اسیدیفیکاسیون بیشتر است و قندهای قابل تخمیر بیشتر مصرف می‌شوند [۲۸]. مطابق تحقیق اسپیچر^۲ و همکاران (۱۹۸۰) در مقادیر بازدهی بالاتر خمیر، سرعت اسیدیفیکاسیون بیشتر است که این اثر احتمالاً به دلیل دیفوزیون بهتر اسیدهای آلی تولیدی در محیط است [۴۵].

تأثیر درصد جایگزینی خمیر ترش بر pH نهایی خمیر

استفاده از مقادیر مختلف خمیر ترش در فرمولاسیون تأثیر معنی داری بر کاهش pH داشت ($\alpha=1\%$). مقایسه میانگین‌ها نشان داد که بیشترین میزان کاهش pH در تیمار ۳۰ درصد جایگزینی و کمترین مقدار آن در تیمار ۱۰ درصد جایگزینی خمیر ترش بود (جدول شماره ۲).

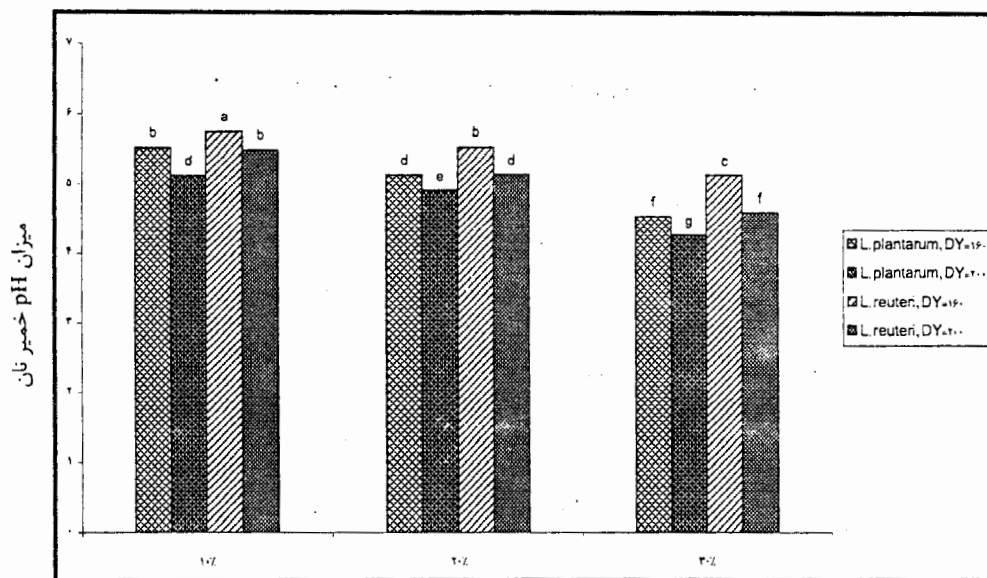
جدول شماره ۲- مقایسه اثر درصد جایگزینی خمیر ترش بر pH نهایی خمیر نان لواش (علائم آماری بر اساس $\alpha=0/01$)

درصد جایگزینی خمیر ترش	pH خمیر
۱۰٪	۵/۴۷۲ ^a
۲۰٪	۵/۱۸۱ ^b
۳۰٪	۴/۶۷۸ ^c

*: تیمارهایی که دارای حروف یکبنا هستند از نظر آماری تفاوت معنی داری با هم ندارند

3- Collar
4- Dal Bello

1- Gianotti
2- Spicher



درصد جایگزینی خمیر ترش در فرمولاسیون نان

شکل شماره ۱- مقایسه اثر نوع سوش باکتریائی، بازدهی و میزان درصد جایگزینی خمیر ترش بر pH خمیر نان لواش، حروف متفاوت نشانه اختلاف معنی دار در سطح ۱٪ است.

مقایسه میانگین ها بیانگر آن است که کمترین میزان اسید فیتیک از باکتری *L. plantarum* با بازدهی خمیر ۲۰۰ و بیشترین میزان اسید فیتیک مربوط به *L. reuteri* با میزان بازدهی خمیر ۱۶۰ بدست آمد.

تأثیر نوع سوش باکتریائی و میزان بازدهی خمیر ترش بر اسید فیتیک نان لواش

نوع سوش باکتریائی و میزان بازدهی خمیر تأثیر معنی داری بر تغییرات اسید فیتیک نشان داد (جدول شماره ۳).

جدول شماره ۳- مقایسه میانگین اثر نوع سوش باکتریائی و میزان بازدهی خمیر ترش بر میزان و درصد کاهش اسید فیتیک نان لواش) علائم آماری بر اساس $\alpha=0.01$

نوع سوش باکتریائی و میزان بازدهی خمیر	میزان اسید فیتیک (mg/100g)	درصد کاهش
<i>L. plantarum</i> , DY=200	337/9 ^c	a* 34/35
<i>L. plantarum</i> , DY=160	373/7 ^b	b 29/31
<i>L. reuteri</i> , DY=200	373/8 ^b	b 29/28
<i>L. reuteri</i> , DY=160	397/3 ^a	c 24/83

*: تیمارهایی که دارای حروف یکسان هستند از نظر آماری تفاوت معنی داری با هم ندارند

در این تحقیق مربوط به اسید فیکاسیون خمیر و ایجاد شرایط مناسب جهت فعالیت فیتاز اندوژن [۳۹]، تولید فیتاز میکروبی [۴۳] و تشکیل کمپلکسهای محلول از کمپلکسهای نامحلول اسید فیتیک توسط اسیدهای تولیدی در حین تخمیر [۲۹] باشد.

گزارشات بیانگر آن است که تهیه نان توسط خمیر ترش سبب کاهش میزان اسید فیتیک می شود [۱۸]. داده های جدول شماره ۳ بیانگر آن است که بیشترین میزان کاهش pH مربوط به خمیر تهیه شده توسط خمیر ترش *L. plantarum* با میزان بازدهی خمیر ۲۰۰ می باشد. به نظر می رسد کاهش میزان اسید فیتیک در نانهای تهیه شده

آنجلیس^۱ و همکاران (۲۰۰۳) نشان دادند تهیه نان توسط خمیر ترش دارای pH مناسب، سبب تجزیه فیتین به وسیله فیتاز گندم و فیتاز منابع میکروبی است [۱۸].

است و کاهش تدریجی pH برای کاهش قابل توجه فیتات در آرد کامل کافی است [۳۵].

اثر میزان درصد جایگزینی خمیر ترش در فرمولاسیون خمیر نهائی بر اسید فیتیک

اثر متقابل نوع سوش باکتریائی، میزان بازدهی خمیر و درصد جایگزینی خمیر ترش بر میزان اسید فیتیک

درصد جایگزینی خمیر ترش اثر معنی داری بر کاهش میزان اسید فیتیک نشان داد ($\alpha=1\%$). بیشترین و کمترین میزان کاهش به ترتیب با درصد جایگزینی ۳۰ و ۱۰ درصد حاصل شد (جدول شماره ۴).

به کار بردن خمیر ترش حاصل از *L. plantarum* با بازدهی خمیر ۲۰۰ و میزان جایگزینی ۳۰٪ در فرمولاسیون تهیه نان، سبب می گردد که نان حاصل دارای ۲۶۸/۳ میلی گرم در صد گرم نان لوآش اسید فیتیک باشد که نسبت به آرد اولیه به میزان ۴۴/۰۶٪ کاهش را نشان می دهد. بالاترین مقدار اسید فیتیک مربوط به استفاده از خمیر ترش حاصل از *L. reuteri* با بازدهی خمیر ۱۶۰ و ۱۰٪ جایگزینی خمیر ترش در فرمولاسیون خمیر در تهیه نان می باشد. میزان اسید فیتیک اندازه گیری شده در نان لوآش ۴۶۲ میلی گرم بر ۱۰۰ گرم نان می باشد.

جدول شماره ۴- مقایسه میانگین اثر درصد جایگزینی

خمیر ترش بر میزان و درصد کاهش اسید فیتیک نان لوآش (علائم آماری بر اساس $\alpha=0/01$)

درصد کاهش	میزان اسید فیتیک (mg/۱۰۰g)	درصد جایگزینی خمیر ترش
۱۷/۸۹ ^{c*}	۴۳۴ ^a	۱۰٪
۳۱/۷۰ ^b	۳۶۱ ^b	۲۰٪
۳۸/۷۴ ^a	۳۱۷ ^c	۳۰٪

*: تیمارهایی که دارای حروف یکسان هستند از نظر آماری تفاوت معنی داری با هم ندارند

از جمله دلایل احتمالی کاهش میزان اسید فیتیک در نانهای تهیه شده توسط خمیر ترش، فعالیت فیتازی باکتریهای اسید لاکتیک می باشد که این اثر توسط محققین مختلف اثبات شده است از جمله پالاکیوس^۳ و همکاران (۲۰۰۷)، فعالیت فیتاز بالائی توسط *L. reuteri* گزارش نموده است و نان حاصل از خمیر ترش ۲۴ ساعته (خمیر ترشی که به مدت ۲۴ ساعت تخمیر گردیده است) حاصل از این سوش، دارای اسید فیتیک بسیار کمی می باشد [۳۸]. لویز^۴ و همکاران (۲۰۰۱) گزارش کردند تخمیر به مدت ۱ ساعت با مخمر ۱۰٪ و خمیر ترش حاصل از گونه های *L. plantarum* و *Leuc. mesenteroides*، سبب ۲۵٪ کاهش در میزان اسید فیتیک می شود [۳۷]. چائوی^۵ و همکاران (۲۰۰۶) گزارش نمودند استفاده از نان

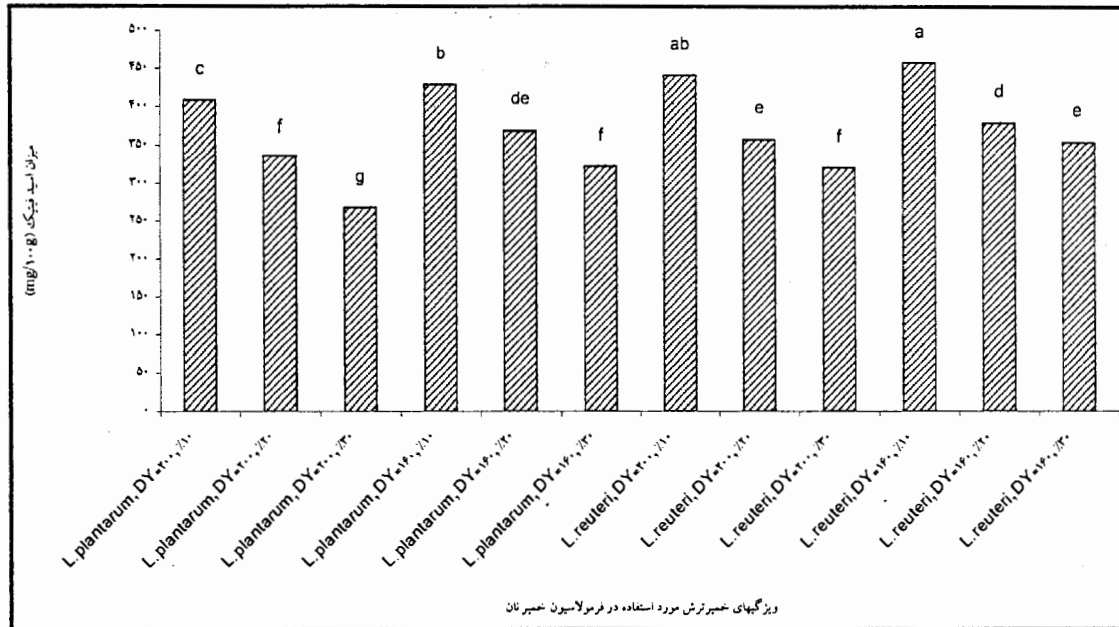
تجزیه اسید فیتیک در طی مرحله تخمیر سبب کاهش میزان اسید فیتیک در خمیر ترش می گردد و هر قدر نسبت افزودن خمیر ترش به فرمولاسیون افزایش یابد، نان حاصل دارای میزان کمتری اسید فیتیک است. لین هاردت^۲ و همکاران (۲۰۰۵) اظهار نمودند، کاهش تدریجی pH توسط تخمیر باکتریهای اسید لاکتیک یا افزودن اسید لاکتیک (pH=۵/۵) سبب تجزیه قابل ملاحظه اسید فیتیک می شود، علاوه بر این تأثیر فیتاز غلات قابل توجه تر از فیتاز فلور میکروبی خمیر ترش در طی زمان تخمیر آهسته خمیر ترش

3- Palacios
4- Lopez
5- Chaoui

1- Angelis
2- Leenhardt

و دلیل احتمالی آن را وجود باکتریهای اسید لاکتیک در خمیر ترش سنتی و فعالیت بالای فیتاز مربوط به این نوع باکتریها اعلام نمودند [۲۰].

حاصل از خمیر ترش سنتی در وعده های غذایی موش های آزمایشگاهی سبب افزایش میزان آهن، فریتین سرم، هموگلوبین و هماتوکریت نسبت به رژیم غذایی حاوی نان حاصل از تخمیر با مخمر و نان شاهد (بدون تخمیر) می شود



شکل شماره ۲- اثر متقابل نوع سوش باکتریائی، بازدهی خمیر و درصد جایگزینی خمیر ترش بر میزان اسیدفیتیک نان لواش، حروف متفاوت نشانه اختلاف معنی دار در سطح ۱٪ است.

ترش در فرمولاسیون خمیر نان گردید (جدول شماره ۵). بهترین عطر و طعم مربوط به نان تهیه شده توسط خمیر ترش حاصل از *L. plantarum* با میزان بازدهی خمیر ۱۶۰ و ۲۰٪ جایگزینی و نیز *L. plantarum* با بازدهی خمیر ۲۰۰، ۲۰ و ۳۰٪ جایگزینی و *L. reuteri* با بازدهی خمیر ۱۶۰ و ۲۰٪ جایگزینی می باشد. فعال شدن آنزیم های پروتئولیتیک موجود در سیستم خمیر ترش سبب تجزیه پروتئین های مختلف غلات می گردد [۴۷] و این پروتئولیز سبب تولید اسیدهای آمینه آزاد می گردد که به عنوان پیش ساز عطر و طعم عمل می کنند [۳۱، ۳۰]. نتایج سایر تحقیقات انجام شده در زمینه کاربرد گونه های مختلف باکتریهای اسید لاکتیک در تهیه نان بهبود عطر و طعم در نان را نشان می دهد.

خصوصیات کیفی نان

فاکتورهای کیفی نان لواش به طور متفاوتی تحت تأثیر نوع سوش باکتریائی، میزان بازدهی خمیر و درصد های مختلف جایگزینی خمیر ترش قرار گرفت (جدول شماره ۵). نان لواش حاصل از خمیر ترش *L. reuteri* با میزان بازدهی خمیر ۱۶۰ و درصد جایگزینی ۲۰٪ دارای بالاترین امتیاز نهائی معادل ۷۱/۸۶ می باشد.

تأثیر خمیر ترش بر عطر و طعم نان

استفاده از خمیر ترش جهت تهیه انواع نان، سبب بهبود عطر و طعم نان در نسبت های خاصی از جایگزینی خمیر

جدول شماره ۵- مقایسه تجزیه واریانس آنوا مربوط به تأثیر نوع خمیر ترش بر ویژگیهای حسی نان لواش (علائم آماری بر اساس $\alpha=0.01$)

امتیاز کل	ویژگیهای سطح زیرین نان	ویژگیهای سطح روئی نان	فرم و شکل نان	قابلیت جویدن	عطر و طعم نان	ویژگیهای خمیر ترش مورد استفاده در فرمولاسیون نان
۶۹/۵۰ ^{ab}	۸/۱۴۳ ^a	۹/۸۵۷ ^{bcd}	۵/۷۱۴ ^a	۲۰/۱۴ ^{cde}	۲۵/۶۴ ^{ab*}	<i>L. plantarum</i> , DY=۱۶۰,٪۱۰
۶۹/۷۹ ^{ab}	۷/۷۸۶ ^{ab}	۸/۸۵۷ ^{de}	۵/۲۸۶ ^{ab}	۲۱ ^{bc}	۲۶/۸۶ ^a	<i>L. plantarum</i> , DY=۱۶۰,٪۲۰
۶۱/۷۹ ^d	۶/۲۱۴ ^{cde}	۷/۱۴۳ ^f	۴/۴۲۹ ^{bc}	۲۰/۷۱ ^{bcd}	۲۳/۲۹ ^{cd}	<i>L. plantarum</i> , DY=۱۶۰,٪۳۰
۶۴/۹۳ ^{cd}	۶/۷۸۶ ^{bcd}	۱۰/۵۷ ^b	۵/۲۱۴ ^{ab}	۱۹/۳۶ ^{de}	۲۳ ^d	<i>L. plantarum</i> , DY=۲۰۰,٪۱۰
۶۹/۴۳ ^{ab}	۶/۲۸۶ ^{cde}	۸/۲۸۶ ^c	۵/۰۷۱ ^{ab}	۲۲/۶۴ ^{ab}	۲۷/۱۴ ^a	<i>L. plantarum</i> , DY=۲۰۰,٪۲۰
۵۷/۷۹ ^c	۵/۲۱۴ ^c	۶/۰۷۱ ^b	۳/۶۴۳ ^c	۲۳/۹۳ ^a	۲۸/۹۳ ^a	<i>L. plantarum</i> , DY=۲۰۰,٪۳۰
۶۹/۵۰ ^{ab}	۸/۲۱۴ ^a	۱۱/۹۳ ^a	۵/۷۱۴ ^a	۲۴/۹۳ ^a	۲۴/۷۱ ^{bc}	<i>L. reuteri</i> , DY=۱۶۰,٪۱۰
۷۱/۸۶ ^a	۷/۴۲۹ ^{abc}	۱۰/۵۷ ^b	۴/۵ ^{bc}	۲۲/۲۱ ^{abc}	۲۷/۱۴ ^a	<i>L. reuteri</i> , DY=۱۶۰,٪۲۰
۶۶/۸۶ ^{bc}	۷/۹۲۹ ^{ab}	۹/۳۵۷ ^{cde}	۴/۷۸۶ ^{ab}	۲۲ ^{ab}	۲۲/۷۹ ^d	<i>L. reuteri</i> , DY=۱۶۰,٪۳۰
۶۶/۷۹ ^{bc}	۶/۲۸۶ ^{cde}	۱۰/۲۹ ^{bcd}	۵/۵۷۱ ^a	۱۹/۲۱ ^{de}	۲۵/۴۳ ^{ab}	<i>L. reuteri</i> , DY=۲۰۰,٪۱۰
۶۸/۹۳ ^{ab}	۷/۳۵۷ ^{abcd}	۹ ^{de}	۴/۹۲۹ ^{ab}	۲۲/۱۴ ^{ab}	۲۶/۱۴ ^{ab}	<i>L. reuteri</i> , DY=۲۰۰,٪۲۰
۶۲/۲۱ ^c	۶/۱۴۳ ^{de}	۶/۷۱۴ ^{fg}	۳/۷۸۶ ^c	۲۱/۷۹ ^b	۲۳/۷۹ ^{cd}	<i>L. reuteri</i> , DY=۲۰۰,٪۳۰

*: تیمارهایی که دارای حروف یکسان هستند از نظر آماری تفاوت معنی داری با هم ندارند

در نان حاصل از خمیر ترش نسبت به نان شاهد بدون خمیر ترش افزایش می‌یابد. همچنین میزان عطر و طعم برشتگی در پوسته نان با استفاده از سوش‌های باکتریهای اسید لاکتیک، افزایش می‌یابد [۳۳].

تأثیر خمیر ترش پروبیوتیک‌های بافت نان

استفاده از خمیر ترش حاصل از گونه‌های مختلف باکتریهای اسید لاکتیک اثرات مختلفی بر خصوصیات کیفی نان لواش ایجاد کرد (جدول شماره ۵). این اثر در درصد‌های بالای جایگزینی خمیر ترش در فرمولاسیون خمیر نان به صورت چسبنده شدن خمیر، کاهش تحمل خمیر، کاهش زمان هم زدن و پارگی بافت نان می‌باشد. محققین گزارش کردند تجزیه پروتئولیتیک گلوتن توسط پروتئینازهای باکتریهای اسید لاکتیک سبب آزاد شدن اجزای پروتئین محلول از پروتئین‌های گلوتن شده [۲۴، ۳۲] و ایجاد خمیر چسبنده و ضعیف می‌کند [۳۴]. مطابق تحقیق

سلیم الرحمان^۱ و همکاران (۲۰۰۷) گزارش نمودند نان حاصل از خمیر ترش تهیه شده توسط باکتری لاکتوباسیلوس بولگاریس نسبت به نان شاهد همراه با ۱٪ مخمر و نان حاصل از باکتری به همراه مخمر، از لحاظ عطر و طعم، بالاترین امتیاز را دارا می‌باشد [۴۱]. به نظر می‌رسد تشکیل اسید استیک سبب ایجاد طعم تند^۱ در نان می‌گردد و دلیل احتمالی کاهش امتیاز نان از لحاظ عطر و طعم در نان تهیه شده توسط خمیر ترش حاصل از *L. reuteri* در نسبت ۳۰٪ جایگزینی نیز تشکیل این نوع اسید در حین تخمیر می‌باشد. شیرایی^۲ و همکاران (۱۹۹۴) گزارش نمودند اسیدیفیکاسیون و تولید اسید استیک عامل مهمی در توسعه عطر و طعم تند در نان می‌باشد [۴۴]. کتینا^۴ و همکاران (۲۰۰۵) گزارش کردند به طور کلی شدت عطر و طعم تند یا طعم تازگی، طعم و مزه کل و ایجاد پس طعم

1- Salim -Ur-Rehman
2- Pungent
3- Shirai
4- Katina

حاصل از باکتری لاکتوباسیلوس پلانتروم علاوه بر کاهش بیشتر میزان اسید فیتیک، سبب بهبود ویژگیهای عطر، طعم و قابلیت جویدن نان ولی کاهش امتیاز فرم و شکل، ویژگیهای سطح روئی و زیرین نان گردید.

جدول شماره ۶- مقایسه امتیاز نان لواش تهیه شده با انواع خمیر ترش

و نان شاهد (LSD=3.195)

امتیاز کل	نوع نان تهیه شده با خمیر ترش
۸۱/۸۷	شاهد نان
۶۹/۵۰	<i>L. plantarum</i> , DY=۱۶۰, % ۱۰
۶۹/۷۹	<i>L. plantarum</i> , DY=۱۶۰, % ۲۰
۶۱/۷۹	<i>L. plantarum</i> , DY=۱۶۰, % ۳۰
۶۴/۹۳	<i>L. plantarum</i> , DY=۲۰۰, % ۱۰
۶۹/۴۳	<i>L. plantarum</i> , DY=۲۰۰, % ۲۰
۵۷/۷۹	<i>L. plantarum</i> , DY=۲۰۰, % ۳۰
۶۹/۵۰	<i>L. reuteri</i> , DY=۱۶۰, % ۱۰
۷۱/۸۶	<i>L. reuteri</i> , DY=۱۶۰, % ۲۰
۶۶/۸۶	<i>L. reuteri</i> , DY=۱۶۰, % ۳۰
۶۶/۷۹	<i>L. reuteri</i> , DY=۲۰۰, % ۱۰
۶۸/۹۳	<i>L. reuteri</i> , DY=۲۰۰, % ۲۰
۶۲/۳۱	<i>L. reuteri</i> , DY=۲۰۰, % ۳۰

به کار بردن خمیر ترش حاصل از لاکتوباسیلوس پلانتروم با بازدهی خمیر ۲۰۰ و میزان جایگزینی ۳۰٪ در فرمولاسیون تهیه نان، سبب کاهش میزان اسید فیتیک در نان تا میزان ۲۸۹/۳ mg/۱۰۰g اسید فیتیک گردید (۴۴/۰۶٪ کاهش). مقادیر متفاوت درصد جایگزینی و بازدهی خمیر سبب تغییر کیفیت نان گردید. تجزیه داده ها بیانگر آن است که نان های تهیه شده توسط باکتری لاکتوباسیلوس روتری با میزان بازدهی خمیر ۱۶۰ و درصد جایگزینی ۲۰٪ دارای بالاترین امتیاز نهائی معادل ۷۱/۸۶ است. از آنجائیکه کاهش میزان اسید فیتیک سبب بهبود در جذب زیستی کاتیون ها می گردد می توان با استفاده از سوش باکتریائی مناسب، میزان این ماده را در نان کاهش داد از طرفی برای حصول نتیجه بهتر توصیه می شود تا از درصد جایگزینی و بازدهی خمیر

زوتتا^۱ و همکاران (۲۰۰۷)، *L. plantarum* و *L. curvatus* دارای فعالیت پروتئولیتیک و پیتیداز بالائی هستند [۴۸]. علاوه بر این تولید اسید توسط باکتریهای اسید لاکتیک سبب ایجاد شرایط لازم جهت فعالیت اپتیمم پروتئازهای غلات می گردد. این پروتئینازها در pH=۴-۵ فعالیت اپتیمم را دارند [۱۹]. اسیدیته ایجاد شده توسط فعالیت باکتریهای اسید لاکتیک علاوه بر فعال نمودن آنزیمهای پروتئازی غلات، سبب حل شدن گلوتن در محیط اسیدی نیز می گردند [۴۶] این اثر توسط اسچویر^۲ و همکاران (۲۰۰۳) نیز گزارش شده است [۴۲].

تأثیر خمیر ترش بر امتیاز کلی نان

محققین افزایش امتیاز کلی نان از لحاظ خصوصیات حسی در نانهای حجیم تهیه شده توسط خمیر ترش حاصل از سوشهای مختلف باکتریهای اسید لاکتیک را گزارش کرده اند. مطابق گزارش روبرت^۳ و همکاران (۲۰۰۶)، تهیه نان با استفاده از تخمیر توسط *L. plantarum* و *Leuconostoc* سبب افزایش امتیاز نان از لحاظ خصوصیات حسی می گردد (نسبت به نان شاهد) و بین دو سوش تفاوت قابل توجهی وجود ندارد [۴۰]. اما در تحقیق حاضر کاهش امتیاز کلی نان تهیه شده توسط خمیر ترش نسبت به نان شاهد مشاهده گردید (جدول شماره ۶) که دلیل این کاهش اثرات منفی خمیر ترشهای استفاده شده در ویژگیهای بافت نان مسطح می باشد.

نتیجه گیری کلی:

نتایج این تحقیق بیانگر آن است که استفاده از باکتری لاکتوباسیلوس پلانتروم سبب کاهش بیشتر میزان اسید فیتیک نسبت به باکتری لاکتوباسیلوس روتری می شود. تیمار

1- Zotta
2- Schober
3- Robert

مناسب برای هر سوش باکتریایی استفاده کرد.

فهرست منابع:

- ۱) اخوی پور، س. ۱۳۷۷. بررسی و مقایسه اثر دو روش تخمیر مایع و خمیر ترش بر کیفیت نان‌های تافتون و بربری. پایان نامه کارشناسی ارشد علوم و صنایع غذایی، انستیتو تحقیقات تغذیه ای و صنایع غذایی کشور، تهران.
- ۲) بصیری، ع. ۱۳۷۵. طرح‌های آماری در علوم کشاورزی. انتشارات دانشگاه شیراز
- ۳) پایان، ر. ۱۳۷۷. مقدمه ای بر تکنولوژی فرآورده‌های غلات. انتشارات نوپردازان
- ۴) رجب زاده، ن. ۱۳۷۵. تکنولوژی نان - انتشارات دانشگاه تهران.
- ۵) رف رف، م. ۱۳۸۶. بررسی میزان دریافت رژیمی کلسیم آهن و برخی عوامل مؤثر بر آن در دانش آموزان دختر ۱۸-۱۴ ساله در دبیرستانهای شهر عجب شیر. نهمین کنگره تغذیه ایران، تبریز.
- ۶) رف رف، م.، س، محبوب، ع، صفائیان، ش، میلانی. ۱۳۸۶. بررسی میزان دریافت غذایی کلسیم، آهن و روی در مادران باردار مراجعه کننده به مراکز بهداشتی - درمانی شهرستان مرند. نهمین کنگره تغذیه ایران، تبریز
- ۷) شیخ الاسلام، ر. ۷۶-۱۳۷۵. مجموعه آموزش پیشگیری، کنترل کمبود آهن و کم خونی ناشی از آن برای کارکنان رده‌های میانی در نظام شبکه‌های بهداشتی درمانی کشور
- ۸) صفوی، م.، ر، شیخ الاسلام، ر، عبداللهی، م، نقوی، س، محمدیان، س، صادقیان. ۱۳۸۶. بررسی فقر آهن در میانسالان ایران. نهمین کنگره تغذیه ایران، تبریز.
- ۹) صفوی، م.، ر، شیخ الاسلام، س، عبداللهی، س، صادقیان. ۱۳۸۶. بررسی وضعیت ریز مغذی‌ها در زنان بار دار ایرانی. نهمین کنگره تغذیه ایران، تبریز.
- ۱۰) صفوی، م.، ر، شیخ الاسلام، م، نقوی، ر، عبداللهی، س، محمدیان. ۱۳۸۶. بررسی وضعیت روی در زنان بار دار ایرانی در بهار سال ۱۳۸۰. نهمین کنگره تغذیه ایران، تبریز.
- ۱۱) کاهانی زاده، م. ح. ۱۳۷۷. بررسی و مقایسه اثر دو روش تهیه خمیر به روش یک مرحله ای و دو مرحله‌ای بر کیفیت نان باگت و لواش. پایان نامه کارشناسی ارشد علوم و صنایع غذایی. انستیتو تحقیقات تغذیه ای و صنایع غذایی کشور، تهران
- ۱۲) مؤسسه استاندارد و تحقیقات صنعتی ایران. ۱۳۶۷. روش اندازه گیری پروتئین خام غلات و فرآورده‌های آن شماره استاندارد ایران ۲۸۶۳.
- ۱۳) مؤسسه استاندارد و تحقیقات صنعتی ایران، غلات و فرآورده‌های آن - نان لواش - آئین کار تولید. شماره استاندارد ایران ۵۸۱۰.
- ۱۴) محمودی، م.، م، کیمیاگر. ۷۷-۱۳۷۶. بررسی اپیدمیولوژی کمبود روی در دانش آموزان مدارس راهنمایی شهر تهران در سال ۱۳۷۶. پایان نامه کارشناسی ارشد علوم تغذیه، انستیتو تحقیقات تغذیه ای و صنایع غذایی کشور، تهران.
- ۱۵) مرکز پژوهش‌های غلات. ۱۳۸۶. روشهای ارزیابی حسی نانهای سنتی ایران.

16) American Association of Cereal Chemists. 1995. Approved Methods of the AACC. St. Paul, Minnesota UAS.

17) Angel, R., T.J, Applegate., I.E. Ellestad., & A.S. Dhandu. [online].

- <http://ag.ansc.purdue.edu/poultry/multistate/Multi-state> [10 Dec2004]
- 18) Angelis, M.D., G, Gallo.,MR, Corbo.,L.H, Sweeney. 2003. "phytase activity in sourdough lactic acid bacteria: purification and characterization of phytase from *Lactobacillus sanfranciscensis CBI*". Int. J. Food. Microbiol, 87, 259-270.
 - 19) Belitz, H.-D., W, Grosch. 1992. Food Chemistry. Translation from the fourth German edition by Burghagen,M.M. Hadziyev,D. Hessel, P.Jordan, S and Sprinz, C. Springer Publication, pp,650-653
 - 20) Chaoui, A., F, Mohamed., R, Belahsen. 2006. Making bread with sourdough improves iron bioavailability from reconstituted fortified wheat flour in mice, J, Trace elements in medicine and biology, 20, 217-220
 - 21) Clarke, C. I., T.J, Schober., E. K, Arendt. 2002. Effect of single strain and traditional mixed strain starter cultures on rheological properties of wheat dough and on bread quality. Cereal.Chem,79(5), 640-647
 - 22) Collar, C., de Barber, C, Benedito., M.A, Martinez – Anaya. 1994a. Microbial sourdough influence acidification properties and bread making potential of wheat dough. J. Food. Sci, 59, 626-633.
 - 23) Dal Bello, F., C, Clarke., & L. A. M, Ryan., H, Ulmer., T. J, Schober., K, Strom., J, Sjogren., D, Van sindere., J, Schnurer., E.K, Arendt. 2007.Improvement of the quality and shelf life of wheat bread by fermentation with the antifungal strain *Lactobacillus platarum FST 1.7*. J. Cereal. Sci, 45, 309-318.
 - 24) Dicangno, R., M, De Angelis., A, Corsetti., P, Lavermico., P, Annault., P, Tossat., C, Gallo., & M, Gobbetti. 2003. Interaction between sourdough lactic acid bacteria and exogenous enzymes: effect on microbial kinetics of acidification and dough textural properties. Food. Microbiol, 20, 67-75
 - 25) Fretzdorff, B., J.M, Brummer. 1992. Reduction of phytic acid during breadmaking of whole-meal breads. Cereal. Chem, 62, 226-270.
 - 26) Garcia – Estepa, R.M., E; Guerra – Hernandez., B, Garcia – Villanova. 1999. Phytic acid content in milled cereal products and breads. Food. Res. Inter, 32, 217 – 221
 - 27) Gelinas, P.,C.M, Mc kinnon., M, Pelletier.1999. Sourdough – type bread from waste bread crumb. Food. Microbiol, 16, 37-43
 - 28) Gianotti, A., L, Vannini., M, Gobbetti., A, Corsetti., F, Gardini., M.E, Geurzoni. 1997. Modelling of the activity of selected starters during sourdough fermentation. Food. Microbiol, 14, 327-337
 - 29) Gibson, R.,F, Yeudall., N, Drost., &T, Callinan. 1998. " Dietary intervention to prevent Zinc deficiency ". Am. J. Clin. Nutr, 484S-487S.
 - 30) Gobbetti, G., A, Corsett., J, Rossi. 1995. Interaction between lactic acid bacteria and yeasts in sourdough using rheofermentometer. World. J. Microbiol. Biotechnol, 11, 625-63.
 - 31) Gobbetti, M., M.S, Simonetti., A, Corsetti., F, Santinelli., J, Rossi., & P, Pamiani. 1995. Volatile compound and organic acid productions by mixed wheat sourdough starters: influence of fermentation parameters and dynamics during baking. Food. Microbiol, 12, 497-507.
 - 32) Gobbetti, M., E, Smacchi., P, Fox., L, Stepaniak., & A, Corsetti. 1996. The sourdough microflora, cellular location and characteristics of proteolytic enzymes in lactic acid bacterium. LWT, 29, 561-569.
 - 33) Katina, K., E, Arendt., K, Liukkonen., K, Autio., L, Flände., K, Poutanen. 2005. Potential of sourdough for healthier cereal products .Trends in food science and Technology, 16, 104-112.
 - 34) Kawamura, Y., D, Yonezaw. 1982. Wheat flour protease and their action on gluten proteins on dilute acetic acid. Agric and Biol. Chem, 46, 767-773.
 - 35) Leenhardt, F., , M-A, Levart-Verny., E, Chanliand.,Ch, Remesy. 2005. Moderate decrease of pH by sourdough fermentation is sufficient to reduce phytate content of whole wheat flour through endogenous phytase activity. J. Agric. Food. Chem, 53(1), 98-102.
 - 36) Lopez, H.W., A, Ourry., E, Bervas.,Ch, Gay., A, Messenger.,Ch, Demigne.,Ch, Remesy. 2000. Strain of lactic acid bacteria isolated from sourdough degrade phytic acid and improve Ca and Mg solubility from whole wheat flour. J. Agri. Food. Chem, 48, 2281-90.
 - 37) Lopez, H.W., V, Krespin., C, Guy., A, Messenger., R.C, Demigne. 2001. "Prolonged fermentation of whole wheat sourdough reduces phytate level and increase soluble Mg. J. Agri. Food. Chem. 48:2281-2285.
 - 38) Palacios, M. C., M, Harson., Y, Sanz.,C.M, Rosell. 2007. Selection of lactic acid bacteria with high phytate degradation activity for application in whole wheat breadmaking. ww.sciencedirect.com.
 - 39) Reale, A.,U, Konietzny.,R, Coppola.,E, Sorretiono.,R, Greine.2007. The importance of lactic acid bacteria for phytate degradation during cereal dough fermentation.J.Agric.Food.Chem, 55(8), 2993-2997.

- 40) Robert, H., V, Gabriel., D, Lefebvre., P.H, Rabier.,Y, Vayssier.,C, Fontagne – Faucher. 2006. Study of the behavior of *Lactobacillus plantarum* and *Leuconostoc* starters during a complete wheat sourdough bread making process. LWT, 39, 256-265.
- 41) Salim – Ur – Rehman., H, Nawaz., S, Hussain., M.M, Ahmad. 2007. Effect of sourdough bacteria on the quality and shelf life of bread. Pakistan J. Nut, 6 (6), 262-265.
- 42) Schober, T.J., P, Dockery., E.K, Arendt. 2003. Model studies for wheat sourdough systems using gluten, lactate buffer and sodium chloride. Eur. Food. Res. Technol, 217, 235-243.
- 43) Screeramulu, G., D.S, Srinivasa., K, Nand., R, Joseph. 1996. "*Lacobacillus amylovorus* as a phytase procedure in submerged culture. Letters in Applied Microbial, 23, 385 -388.
- 44) Shirai, X.,S, Revah – Moiseev.,M, Garcia – Garibay.,V.M, Marshall.1994. Ability of some strain of lactic acid bacteria to degrade phytic acid. lett. Appl. Microbiol, 19, 366 – 369.
- 45) Spicher, G., E, Rabe. 1980. Die Mikroflora des sauersteiges. XI. Mitteilung. Der Einfluss der Temperatur auf die Lactat / Acetat bildung in mit heterofermentativen milchosaurebakterien angestellten sunertigen. Zeitschrift fur Lebensmittelun tersuchung und – forschung .171: 437-442.
- 46) Takeda, K., Y, Matsummura., M, Shimizu. 2001. Emulsifying and surface properties of wheat gluten under acidic condition. J. Food. Sci, 66, 393 – 399.
- 47) Thiele, C., G, Ganzle., R.F,Vogel. 2002. Contribution of sourdough Lactobacilli, yeast and cereal enzymes to the generation of amino acids in dough relevant for bread flavor. Cereal. Chem, 78, 45-51.
- 48) Zotta, T., A, Ricciardi., E, Parente. 2007. Enzymatic activities of lactic acid bacteria isolated from cornetto di Matera sourdough. Int. J. Food. Microbiol, 115, 165-172.

Comparison Application of Different Sourdough on Phytic Acid Content of Traditional Iranian Bread (Lavash)

Z. Didar^{1*}, S. M. Seyedain -Ardebili², M. Mizani², M.H. Haddad-Khodaparast³, A.R. Ghaemi⁴

Abstract:

Usage of different lactic acid bacteria strain is one of the reduction methods in phytic acid content of bakery products. In this study the effect of making sourdough with *L. plantarum* and *L. reuteri* with DY=160 and DY=200 and replacement ratio 10, 20 and 30% instead of flour in dough formulation on phytic acid content of Lavash bread was investigated. The highest decrease in phytic acid content is related to using sourdough involved *L. plantarum* with DY=200 and 30% replacement of sourdough (44.06%).

Usage of sourdough causes flavor and chew ability modification in bread. The best flavor is related to bread which is made of sourdough involved *L. plantarum* with DY=200 and 30% replacement. But biophysical properties containing texture, form, shape, and up and down surface in this sourdough application gain lower score than bread which is made of yeast.

Keywords: Phytic acid, Lavash bread, *Lactobacillus plantarum*, *Lactobacillus reuteri*

* - Corresponding Author, Email: z_didar57@yahoo.com

1- Member Of scientific board's of Food Science & Technology, Islamic Azad University, Neyshabur Branch, Iran. Email: z_didar57@yahoo.com

2- Assistance Professor of College of Food science & Technology, Islamic Azad University, Science & Research Branch, Tehran, Iran.

3- Associate professor of Ferdowsi University, Science and Research Branch, Mashhad, Iran.

4- Assistance Professor of Agricultural Research Center of Mashhad, Mashhad, Iran