

بررسی افزودن آنزیم ترانس گلوتامیناز میکروبی بر ترکیبات فرار نوشیدنی سنتی کفیر

فاطمه بیرمی سریزکانی^۱، محمد حجتی^{۲*}، حسین جوینده^۲

۱- دانشجوی کارشناسی ارشد، گروه علوم و صنایع غذایی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی خوزستان

۲- دانشیار، گروه علوم و صنایع غذایی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی خوزستان

(تاریخ دریافت: ۹۸/۰۴/۰۷ تاریخ پذیرش: ۹۸/۰۷/۰۳)

چکیده

کفیر نوعی نوشیدنی لبنی با عطر و طعم بی نظیر و خاص است که به طور سنتی از تخمیر شیر توسط دانه های کفیر که مجموعه هم زیستی از باکتری ها و مخمرها است تولید می شود. جداسازی فازی در طول نگهداری کفیر منجر به ظاهری نامطلوب شده و به عنوان یک نقص شناخته می شود که با ایجاد پیوندهای عرضی بین پروتئین های شیر می توان آن را کنترل کرد. در این تحقیق افزودن آنزیم ترانس گلوتامیناز میکروبی به کفیر جهت کاهش آب-اندازی و تاثیر بر ترکیبات معطر آن طی مدت یک ماه نگهداری در دمای یخچال با استفاده از روش ریز استخراج با فاز جامد به همراه دستگاه کروماتوگرافی گازی متصل به طیف نگار جرمی بررسی گردید. نتایج نشان داد که افزودن آنزیم ترانس گلوتامیناز میکروبی تاثیر معنی داری بر آب اندازی کفیر داشت و موجب کاهش چشم گیری در جداسازی فازی کفیر طی نگهداری شد. در مجموع، ۵۱ ترکیب از نمونه های کفیر توسط ریز استخراجی فاز جامد متصل به گاز کروماتوگرافی متصل به طیف نگار جرمی جداسازی و شناسایی شد. بیشتر ترکیبات فرار شناسایی شده به ترتیب شامل اسیدها، الکل ها، کتون ها، استرها و آلدئیدها بودند. نتایج نشان داد که زمان نگهداری تاثیر معنی داری بر مقادیر ترکیبات معطر کفیر داشت به طوری که برخی ترکیبات فرار افزایش و برخی ترکیبات طی دوره نگهداری کاهش یافتند. آنزیم ترانس گلوتامیناز در مقادیر ترکیبات فرار به جز در مقدار الکل ها تاثیر معنی داری نداشت. یافته های این تحقیق تبیین کرد که مقادیر کل ترکیبات الکلی و اسیدی به همراه گاز دی اکسید کربن طی نگهداری افزایش یافت. از طرفی مقادیر کل ترکیبات کتونی، آلدئیدی و استری در کفیر طی زمان نگهداری کاهش یافت. براساس یافته های این تحقیق، می توان نتیجه گرفت که استفاده از آنزیم ترانس گلوتامیناز میکروبی بدون آن که تاثیر معنی داری بر خصوصیات ترکیبات معطر کفیر داشته باشد موجب کاهش آب اندازی آن طی نگهداری می شود.

کلیدواژگان: نوشیدنی لبنی تخمیری، ترانس گلوتامیناز میکروبی، آب اندازی، کروماتوگرافی گازی

* مسئول مکاتبات: hojjati@asnruk.ac.ir

۱- مقدمه

کفیر سستی یک نوشیدنی لبنی تخمیری گازدار با طعم ترشی خاص و ویژگی‌های حسی شبیه به ماست می‌باشد که خاستگاه آن را مناطق قفقاز و آناتولی می‌دانند و از تلقیح دانه‌های کفیر کوچک و گل‌کلم مانند به شیر در دمای معمول به مدت ۲۴ ساعت حاصل می‌شود [۱]. عطر و طعم بی‌نظیر کفیر سستی نتیجه فعالیت متابولیکی هم‌زیستی شماری از انواع باکتری‌ها و مخمرهایی است که دانه‌های آغازگر کفیر را تشکیل داده‌اند و این طعم خاص کفیر به دلیل تولید اسیدلاکتیک، دی-اکسیدکربن، اتانول و دیگر ترکیباتی است که طی تخمیر شکل می‌گیرند [۲]. امروزه محققان و شرکت‌های تولیدکننده در تلاش برای تولید کفیر با عطر و طعم شبیه کفیر سستی به‌وسیله آغازگرهای مختلف مانند باکتری‌های اسیدلاکتیک مزوفیل و ترموفیل یا دیگر آغازگرهای خالص جدا شده از دانه‌های کفیر در صنعت هستند که به علت تنوع میکروبی موجود در دانه‌های کفیر سستی و ارتباط گسترده بین آنها دارای محدودیت می‌باشند [۳]. عطر و طعم از مهمترین ویژگی‌های فرآورده‌های غذایی است و خصوصیات حسی و گاهی عمر مفید فرآورده‌های لبنی وابستگی زیادی به مقادیر ترکیبات معطر مشتق شده از چربی، کربوهیدرات و پروتئین شیر دارد که این ترکیبات طی نگهداری در اثر عوامل مختلفی دچار تغییر می‌شوند که بر ارزش اقتصادی و پذیرش محصولات لبنی توسط مصرف‌کننده تاثیر به‌سزایی دارد [۴، ۵]. روش ریز استخراج با فاز جامد^۱ به عنوان یک روش سریع در آنالیز ترکیبات فرار در دهه ۱۹۹۰ معرفی گردید و بعدها ترکیب این روش با گازکروماتوگرافی متصل به طیف سنج جرمی^۲ توانست با توجه به سهولت کار، کمترین ایجاد تغییرات در نمونه، عدم نیاز به حلال جهت استخراج نمونه و حساسیت بالا در تشخیص ترکیبات فرار موجود در مقادیر کم نمونه در بسیاری از مواد غذایی از جمله فرآورده‌های لبنی تخمیری مختلف به کار گرفته شود [۶-۸]. یکی از مشکلات نوشیدنی‌های لبنی اسیدی طی دوره نگهداری، دو فاز شدن آن‌ها به علت از هم گسستگی شبکه کازئینی و تجمع و رسوب پروتئین‌ها در اثر گرانی و

pH پائین این محصولات است که مصرف‌کننده را تحت تاثیر خود قرار می‌دهد [۹]. از آنجایی که پروتئین‌ها نقشی اساسی در ساختار شبکه‌ای محصولات لبنی تخمیری دارند ایجاد پیوندهای عرضی بین پروتئین‌های شیر موجب بهبود بافت محصولات لبنی و کاهش آب‌اندازی می‌گردد [۱۰، ۱۱]. ترانس گلوتامیناز میکروبی (m-TG) آنزیمی است که به طور گسترده در فرآورده‌های مختلف غذایی از جمله لبنیات به کار می‌رود. این آنزیم فرایند آسیل ترانسفراز را کاتالیز کرده و اتصالات عرضی ایزوپپتیدی بین مولکولی و درون مولکولی بین لیزین و گلوتامین ایجاد کرده و در نتیجه پلی‌مرهای پروتئینی با وزن مولکولی بالا ایجاد می‌کند [۱۲]. کاربرد این آنزیم در فرآورده‌های تخمیری لبنی جهت بهبود بافت، افزایش ویسکوزیته و کاهش آب‌اندازی محصولاتی نظیر پنیر کوآرک و کاتیج [۱۳]، ماست قالبی [۱۴]، دوغ [۱۵]، ماست بی‌چربی [۱۰] و آیران [۱۱] گردیده است بدون اینکه تاثیر معنی‌داری بر ویژگی‌های حسی و میکروبی آن‌ها داشته باشد. طی سال‌های اخیر مصرف کفیر به علت تسکین علائم عدم تحمل به لاکتوز و فواید سلامت‌بخشی هم‌چون اثرات ضد دیابتی، ضد فشار خون، ضد التهابی، ضد سرطانی، ضد بیماری‌زایی و کاهش کلسترول افزایش یافته است [۱۶، ۱۷]. با توجه به مصرف روزافزون نوشیدنی کفیر و از طرفی مشکل آب‌اندازی آن طی نگهداری و اهمیت عطر و طعم خاص آن نزد مصرف‌کنندگان و از آنجایی که در ایران هیچ مطالعه‌ای در خصوص جداسازی و شناسایی مواد فرار معطر کفیر صورت نپذیرفته است، هدف از انجام این تحقیق افزودن آنزیم ترانس گلوتامیناز میکروبی به کفیر جهت کاهش دو فاز شدن و بررسی ترکیبات فرار آن طی مدت یک ماه نگهداری در دمای یخچال بود.

۲- مواد و روش‌ها

شیرگاو از ایستگاه تحقیقاتی دامپروری دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی خوزستان (ملاثانی-خوزستان-ایران) تهیه شدند.

۲-۱- فعال‌سازی دانه‌های کفیر

1. Solid Phase Micro Extraction Method

2. Gas Chromatography–Mass Spectrometry (GC-MS)

برای بررسی میزان آب‌اندازی یا جدا شدن فازی نمونه‌های کفیر پنج گرم از هر نمونه در لوله آزمایش ریخته شده و پس از سانتریفیوژ در دور ۲۵۰۰ g به مدت ۱۰ دقیقه، فاز سرمی روئی جدا، توزین و بر وزن کل نمونه تقسیم و بدین ترتیب، میزان آب‌اندازی نمونه‌ها برحسب درصد بیان گردید [۱۸].

۲-۴- بررسی ترکیبات فرار

ترکیبات معطر و فرار نمونه‌های کفیر به روش پلیسا و همکاران [۱۹] با اندکی تغییرات و با استفاده از ریز استخراج با فاز جامد (SPME) و دستگاه گاز کروماتوگرافی متصل به طیف سنج جرمی (GC-MS) مورد بررسی قرار گرفت. برای استخراج ترکیبات معطر، ۵ میلی‌لیتر از نمونه کفیر به ظرف شیشه‌ای درب پیچی با ظرفیت ۲۰ میلی‌لیتر که حاوی مگنت آهن‌ربایی کوچک بود ریخته شد و در حمام آب گرم که دمای آن 55°C بود و میزان چرخش آن قابل تنظیم بود قرار گرفت. سپس فیبر ریز استخراج فاز جامد 2 cm-50/30 mm (DVB/CAR/PDMS fiber Supelco, Bellefonte, PA) به درون شیشه فرو برده شد به طوری‌که پس از باز شدن فیبر از غلاف، حدود ۱ سانتی‌متر با سطح نمونه کفیر فاصله داشت و به مدت ۵۰ دقیقه در این شرایط جهت جذب مواد فراری که از نمونه خارج می‌شدند قرار گرفت. پس از اتمام این زمان، فیبر جاذب درون غلاف جمع و ترکیبات معطر جذب شده برای شناسایی بلافاصله به دستگاه گازکروماتوگرافی مدل Agilent 6890A متصل به طیف سنج جرمی مدل Agilent 5975 که دمای محفظه تزریق آن 240°C بود تزریق گردید. آنالیز ترکیبات معطر با نسبت شکافتی ۱ به ۲۰ و با استفاده از ستون HP-5MS (طول ۳۰m، قطر داخلی 0.25 mm و ضخامت فاز ثابت $0.25\text{ }\mu\text{m}$) و گاز حامل هلیوم با سرعت ۱ میلی-لیتر در دقیقه انجام پذیرفت. برنامه دمایی بدین ترتیب بود که دمای اولیه ستون 40°C بود که پس از ۵ دقیقه ماندگاری در این دما، درجه حرارت ستون با گرادیان دمایی 5°C در دقیقه به 100°C افزایش یافت و ۵ دقیقه در این دما توقف داشت، سپس با گرادیان دمایی 5°C در دقیقه دما به 180°C رسید و باز هم ۵ دقیقه در این دما توقف داشت و در نهایت دما با سرعت 15°C در دقیقه به 240°C افزایش یافت و در این دما

دانه‌های کفیر از آزمایشگاه میکروبیولوژی مواد غذایی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی خوزستان (ملاثانی-خوزستان-ایران) که درون شیر پاستوریزه شده و در یخچال با دمای 4°C نگهداری می‌شدند تهیه گردید. فعال‌سازی دانه‌های کفیر با قرار گرفتن آن‌ها به مدت ۱۸-۲۴ ساعت درون انکوباتور (Binder-TOBGVD45-Germany) با دمای 25°C انجام پذیرفت.

۲-۲- تولید نوشیدنی کفیر

برای تهیه نوشیدنی کفیر، ابتدا چربی شیر گاو با استفاده از یک دستگاه خامه‌گیر آزمایشگاهی (Hermle Labortechnik Gmb Z206, Germany) در حد ۲/۵ درصد تنظیم و سپس در دمای 90°C به مدت ۱۰ دقیقه حرارت داده شد و با استفاده از آب‌سرد تا دمای 50°C سرد شد. مقدار ۰/۰۴ درصد آنزیم ترانس-گلوتامیناز میکروبی (BDF Natural Ingredients, SL, Girona, Spain) با فعالیت ۱۰۰ واحد در هر گرم پروتئین جهت بررسی تاثیر این آنزیم بر محصول تولیدی اضافه شد و جهت فعالیت آنزیم به مدت یک ساعت در دمای 50°C نگهداری شد و سپس برای غیر فعال کردن آنزیم، شیر حاوی آنزیم تا دمای 80°C حرارت داده شد و به مدت ۲ دقیقه در آن دما نگه داشته شد [۱۷] و در نهایت تا دمای 25°C خنک و در این دما مقدار ۳ درصد (وزنی/حجمی) دانه کفیر تازه فعال شده اضافه و به مدت ۲۴ ساعت در دمای 25°C گرمخانه‌گذاری شد. پس از طی این مدت، دانه‌های کفیر با استفاده از یک صافی پلاستیکی از نمونه جدا شده و کفیر حاصل در یخچال با دمای $4-6^{\circ}\text{C}$ به مدت سی روز نگهداری و در روزهای اول، پانزدهم و سیام میزان آب‌اندازی و ترکیبات فرار آن مورد بررسی قرار گرفت. همه مراحل فوق بدون افزودن آنزیم برای نمونه شاهد به‌کار گرفته شد.

۲-۳- میزان آب‌اندازی

به مدت ۱۰ دقیقه متوقف گردید. در این تحقیق طیف سنج جرمی با ولتاژ یونیزاسیون ۷۰ e.V و گستره طیفی ۴۵۰-۳۵ به کار گرفته شد. شناسایی نوع ترکیبات فرار براساس زمان و شاخص بازدارندگی هر یک از ترکیبات و به کمک طیف نرمال آلکان‌ها (C₈-C₂₄) با مقایسه طیف جرمی هر یک از اجزای ترکیبات با طیف جرمی موجود در کتابخانه wiley7n.1 موجود در دستگاه GC/MS و انجمن ملی استاندارد و فناوری^[۲۰] صورت پذیرفت و میزان هر ترکیب با استفاده از سطح زیر منحنی پیک‌ها بر حسب درصد محاسبه گردید.

۲-۵- تجزیه و تحلیل آماری

این پژوهش در قالب یک طرح کامل تصادفی و در سه تکرار انجام شد و میانگین داده‌ها با استفاده از آزمون میانگین دانکن و با استفاده از نرم افزار آماری SPSS نسخه ۲۰ مورد بررسی قرار گرفت.

۳- نتایج و بحث

۳-۱- میزان آب‌اندازی

یکی از عمده‌ترین مشکلات در تولید نوشیدنی‌های اسیدی شیر، آب‌اندازی آن‌ها در طی تولید و نگهداری است [۹،۲۱] و آب‌اندازی یک عامل مهم برای پذیرش کیفیت نوشیدنی کفیر از طرف مصرف کنندگان است و در محصولات تخمیری شیر، به دلیل تجمع و رسوب ذرات کازئین در طول دوره ذخیره سازی رخ می‌دهد [۲۲،۱۱]. قرار گرفتن کاپا کازئین‌ها در سطح میسل کازئین باعث پایداری میسل‌های کازئین در pH طبیعی شیر می‌شود که با سازوکارهای دافعه فضایی و الکترواستاتیک و تشکیل لایه‌های نازک در سطح آن‌ها، از نزدیک شدن میسل‌ها به یکدیگر ممانعت می‌کند. در صورتی که این لایه‌ها توسط آنزیم‌های دلمه کننده شیر شکسته و جدا شوند و یا به علت از دست دادن بار خالص موثر با کاهش pH افزایش قدرت یونی و کاهش قابلیت انحلال متلاشی شوند [۲۳،۲۴]، میسل‌های کازئین ناپایدار می‌شوند، زیرا فسفات کلسیم در اثر اسیدی

شدن محیط، به تدریج از میسل خارج شده، بار الکتریکی منفی میسل کاهش می‌یابد و میسل کازئین متلاشی می‌شود. در این تحقیق، بیشترین میزان آب‌اندازی در نمونه شاهد و در روز سی‌ام نگهداری (۵۰/۳۳٪) و کمترین میزان آب‌اندازی در نمونه حاوی آنزیم ترانس گلوتامیناز و در روز اول نگهداری (۱۴/۸۶٪) مشاهده شد (شکل ۱). نتایج نشان داد که مدت زمان نگهداری نمونه‌های کفیر بر میزان آب‌اندازی نمونه‌ها تاثیر معنی‌داری داشت ($p < 0.05$)، به‌طوری که با افزایش زمان نگهداری، مقدار آب‌اندازی افزایش یافت که می‌تواند به دلیل اسیدیته بالای محصولات تخمیری در نتیجه تجمع و رسوب کازئین باشد [۲۵،۱۱]. همچنین نتایج نشان داد که آنزیم ترانس‌گلوتامیناز بر میزان آب‌اندازی نمونه‌های کفیر تاثیر معنی‌داری داشت به طوری که با افزودن آنزیم، میزان آب‌اندازی کاهش یافت و در هرکدام از روزهای نگهداری، میزان آب‌اندازی در کفیر حاوی آنزیم به طور معنی‌داری از نمونه شاهد کمتر بود. نتایج مشابهی توسط دیگر محققین در خصوص کاهش میزان آب‌اندازی ماست بدون چربی و دوفاز شدن دوغ در اثر استفاده از آنزیم ترانس‌گلوتامیناز طی نگهداری در دمای یخچال نیز گزارش شده است [۱۱،۱۰]. در مطالعه کاربرد ترانس‌گلوتامیناز در ماست، مشاهده شد که در ماست‌های تیمار شده با آنزیم ترانس‌گلوتامیناز آب‌اندازی کاهش، ظرفیت نگهداری آب و ویسکوزیته افزایش یافت [۲۶]. در پژوهشی دیگر شیرخانی و همکاران اثر آنزیم ترانس گلوتامیناز بر خصوصیات فیزیکوشیمیایی و حسی نوشیدنی تخمیری شیر (دوغ) را بررسی و مشاهده کردند که دوغ تهیه شده از طریق تخمیر شیر رقیق شده، محصولات پایداری با جدایی فاز کمتر تولید نمود [۱۵]. همچنین در پژوهشی اثر آنزیم ترانس گلوتامیناز بر شیر تخمیری پروبیوتیک تولید شده با استفاده از شیر گاو و شیر سویا بررسی و مشاهده گردید که نمونه‌های حاوی آنزیم آب‌اندازی کمتری نسبت به نمونه شاهد داشته و با افزایش درصد آنزیم میزان آب‌اندازی شیر تخمیری کاهش یافت [۲۷]. آنزیم ترانس گلوتامیناز، ویسکوزیته را با افزایش ظرفیت نگهداری آب افزایش می‌دهد و با اتصال به پروتئین‌های شیر باعث ایجاد یک ژل محکم و قوی می‌شود در نتیجه باعث کاهش آب‌اندازی می‌شود [۱۱].

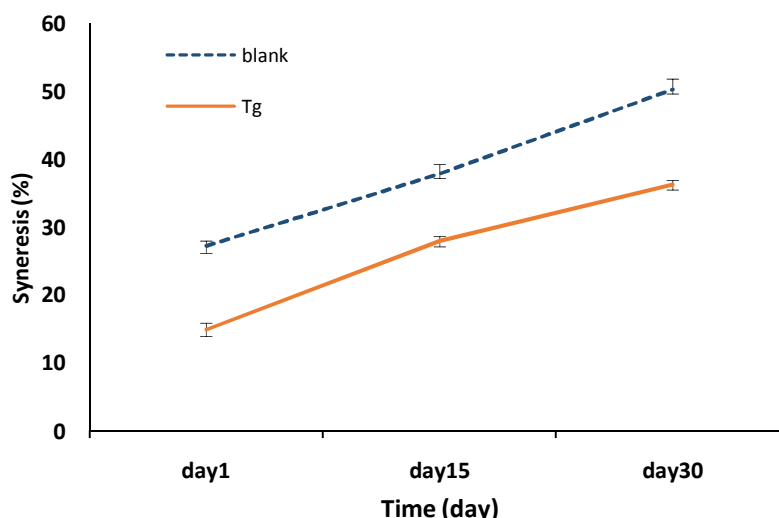


Fig 1 Effect of adding transglutaminase on syneresis of kefir during one-month storage at 4-6°C

۳-۲- ترکیبات معطر فرار

نتایج حاصل از استخراج و شناسایی ترکیبات معطر فرار موجود در نمونه های کفیر در شکل ۲ و جداول ۱ تا ۵ نشان داده شده است. نتایج نشان داد که ۵۱ ترکیب فرار از نمونه های کفیر حاوی آنزیم ترانس گلوتامیناز و نمونه شاهد که تشکیل دهنده حدود ۹۰٪ ترکیبات استخراج شده توسط ریز استخراج با فاز جامد بودند توسط گاز کروماتوگرافی متصل به طیف سنج جرمی شناسایی گردید که غالب این ترکیبات به پنج گروه اسیدها، الکلها، استرها، کتونها و آلدهیدها تعلق داشتند. نتایج این تحقیق تا حد زیادی با مشاهدات سایر محققینی که اخیراً ترکیبات معطر کفیر را بررسی کرده بودند مطابقت داشت [۱،۱۸،۱۷،۲۸] و تنها تفاوت واضح با برخی از آنها در تعداد ترکیبات شناسایی شده و عدم وجود ترکیبات سولفوره در تحقیق حاضر بود. نتایج حاصل از آنالیز ترکیبات معطر نمونه های کفیر نشان از شناسایی ۱۶ نوع ترکیب الکلی، ۱۳ نوع ترکیب استری، ۹ نوع ترکیب اسیدی، ۶ ماده کتونی و ۴ ترکیب آلدهیدی داشت. همچنین یک ترکیب ترپنی، یک ترکیب نیتروژنی علاوه بر گاز دی اکسید کربن شناسایی شد (شکل ۲). نتایج نشان داد که مقدار اسیدها بیش از سایر ترکیبات در کفیر بودند و پس از اسیدها، به ترتیب کتونها، استرها، الکلها و آلدهیدها تشکیل دهنده ترکیبات معطر کفیر در هر دو نمونه کفیر حاوی آنزیم و شاهد بودند. این ترتیب از مقدار ترکیبات شناسایی شده در نمونه های کفیر با نتایج تحقیقاتی که تاثیر

تنوع و توالی میکروبی دانه های کفیر مناطق مختلف اروپا بر عطر کفیر را مورد بررسی قرار داده بودند مطابقت داشت [۱،۱۷]. وجود اختلاف در نوع و مقدار برخی ترکیبات فرار شناسایی شده با سایرین به روش های استخراج ترکیبات معطر، روش های فرآوری شیر مورد استفاده، ترکیبات شیمیایی شیر مصرفی و محل جغرافیایی که گاو پرورش یافته بستگی دارد [۱۷]. یافته های این تحقیق نشان داد که افزودن آنزیم ترانس گلوتامیناز تاثیر معنی داری بر مقادیر کل ترکیبات تشکیل دهنده عطر و طعم کفیر نداشته اگرچه در برخی از ترکیبات خاص این تاثیر معنی دار بوده است، در حالی که زمان نگهداری بر مقادیر همه ترکیبات فرار کفیر در نمونه شاهد و نمونه حاوی آنزیم تاثیر معنی داری داشته است ($p < 0.05$).

ترکیبات اسیدی نقش مهمی در ویژگی های حسی فرآورده های لبنی تخمیری دارند که در پذیرش آن توسط مصرف کنندگان موثر می باشند و از طرفی اسیدهای آلی به عنوان ترکیبات نگهدارنده طبیعی شناخته شده اند که مانع از رشد باکتری های بیماری زا می گردند و در سلامت انسان مفید هستند [۲۹]. نتایج نشان داد که ترکیبات معطر اسیدی بیش از نیمی از ترکیبات شناسایی شده را تشکیل دادند و اسیدها عمده ترکیبات تشکیل دهنده مواد معطر موجود در کفیر بودند که مطابق با مشاهدات محققینی بود که میزان ترکیبات اسیدی موجود در کفیر چهار منطقه مختلف ترکیه را ۳۴/۹۵-۵۶/۶۰٪ کل ترکیبات معطر شناسایی شده گزارش کرده بودند [۱].

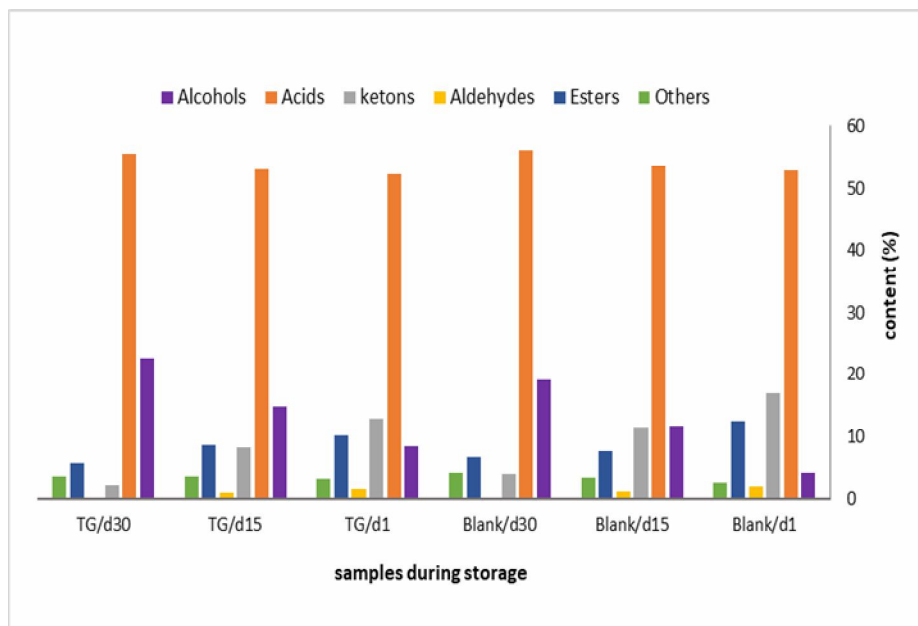


Fig 2 Classification of volatile compounds isolated and identified in kefir samples during one-month storage at 4-6°C

همانطور که در جدول ۱ نشان داده شده است در تحقیق حاضر نه ترکیب اسیدی شامل استیک اسید، بوتانویک اسید، هگزانویک اسید، بنزویک اسید، اکتانویک اسید، نونانویک اسید، دکانویک اسید، دودکانویک اسید و ان-هگزادکانویک اسید در هر دو نمونه کفیر شاهد و حاوی آنزیم شناسایی گردید که مقادیر کل آن‌ها طی زمان نگهداری افزایش یافت، به طوری که مقدار کل ترکیبات اسیدی در نمونه کفیر شاهد طی نگهداری از روز اول تا سی‌ام از ۵۲/۸۹ به ۵۶/۱۴ درصد و در نمونه کفیر حاوی آنزیم از ۵۲/۳۳ به ۵۵/۴۶ درصد رسید. به-طور کلی در فرآورده‌های شیر، اسیدها از تجزیه چربی‌ها، لاکتوز و اسیدهای آمینه مشتق شده و طعم خاص و قابل درک محصول را موجب می‌گردند [۵]. اسیدها نه تنها به خاطر عطر و طعمی که به شیر می‌دهند بلکه به دلیل این‌که به عنوان پیش-ساز ترکیباتی نظیر کتون‌ها، آلدئیدها، الکل‌ها و استرها هستند نیز قابل اهمیت هستند [۳۰]. همه اسیدهای شناسایی شده در کفیرهای مورد مطالعه به جز اسید استیک حاصل متابولیسم چربی‌های موجود در شیر هستند و اسید استیک از متابولیسم کربوهیدرات‌ها تولید می‌شود که همگی با داشتن رایحه‌های متنوع موجب عطر و طعم خاصی در کفیر می‌شوند [۱۷]. اسیداستیک با داشتن طعم ترش، اسیدی و سرکه‌ای و هگزانویک اسید با رایحه‌ای تند و گلی نافذ به عنوان دو ترکیب اصلی در ایجاد عطر و طعم ماست مطرح هستند [۶]. در تحقیق حاضر مقدار اسید استیک در هر دو نمونه کفیر و در

همه روزهای نگهداری از سایر اسیدها بیشتر بود به طوری که مقدار آن در روز آخر در نمونه کفیر شاهد و حاوی آنزیم به-ترتیب ۱۲/۹۶ و ۱۳/۲۱ درصد رسیده بود. نتایج این تحقیق نشان داد که با افزودن آنزیم ترانس گلوتامیناز میکروبی به کفیر مقدار اسیدهای شناسایی شده افزایش یافت که با مشاهدات محققینی که مقادیر مختلف آنزیم را به کفیر تهیه شده از مخلوط شیر گاو و سویا اضافه کرده بودند مطابقت داشت [۱۸]. اگرچه لاکتوباسیلوس کفیر که نوعی باکتری هتروفرمنتاتیو^۴ شناسایی شده در انواع کفیر هست، توانایی تولید اتانول را دارد ولی مخمرها اصلی‌ترین تولیدکنندگان ترکیبات الکلی در کفیر هستند و مخمرهایی که تاکنون از انواع کفیر جداسازی و شناسایی شده‌اند همگی توانایی بالایی در تولید الکل نشان داده‌اند و به همین دلیل کفیر اندکی عطر مخمری^۵ دارد [۳۱] و عطر و طعم خاصی که ویژه کفیرهای سنتی و بومی منطقه قفقاز است به دلیل وجود مقداری الکل است [۲]. الکل موجود در فرآورده‌های تخمیری شیر از احیای آلدئیدها، متابولیسم اسیدهای آمینه، متابولیسم کربوهیدرات‌ها به ویژه تخمیر لاکتوز و متابولیسم چربی‌ها شکل می‌گیرند و اغلب الکل‌ها چون آستانه تشخیص بوی بالایی دارند اثرات ناچیزی بر عطر و طعم غذا دارند مگر آن‌که مقدار الکل موجود خیلی زیاد باشد [۱۷، ۵].

4. heterofermentative
5. yeasty flavor

Table 1 Changes in acidic compounds (%) detected in kefir samples during one-month storage at 4-6°C

Compounds	RT (min)	Blank			TG		
		Day 1	Day 15	Day 30	Day 1	Day 15	Day 30
Acids							
Acetic acid	3.503	11.15	12.04	12.96	10.59	12.88	13.21
Butanoic acid	6.631	2.33	3.39	3.68	3.11	3.56	3.84
Hexanoic acid	13.749	7.82	8.98	9.68	8.87	9.17	9.96
Benzoic acid	20.282	4.22	5.01	5.34	3.47	4.77	5.89
Octanoic acid	20.405	9.56	9.62	9.88	8.2	8.99	9.97
Nonaoic acid	25.616	2.12	2.98	4.02	3.11	3.83	4.23
Decanoic acid	28.652	3.76	1.66	0.88	2.88	1.03	0.06
Dodecanoic acid	34.262	9.43	6.12	4.57	9.88	5.13	4.12
n-Hexadecanoic acid	42.867	2.5	3.73	5.13	2.22	3.67	4.18

از میان ۱۶ نوع الکل شناسایی شده در نمونه‌های کفیر بودند که غلظت همگی با گذشت زمان افزایش پیدا کرد. از این میان نیز در هر دو نمونه کفیر شاهد و حاوی آنزیم مقادیر دو ترکیب ۱-بوتانول، ۳-متیل و اتانول که غالباً به ترتیب از متابولیسم اسیدهای آمینه و تخمیر کربوهیدرات‌ها حاصل می‌شوند [۱۷] بیشتر از سایرین بود. نتایج حاصل از شناسایی ترکیبات الکی کفیر مناطق مختلف ترکیه شباهت زیادی با تحقیق حاضر داشت و در آن تحقیق نیز به ترتیب ۱-بوتانول، ۳-متیل و اتانول به عنوان الکل غالب تولید شده در کفیر معرفی شدند [۱]. از طرفی ۱-بوتانول، ۳-متیل و اتانول به عنوان دو ترکیب الکی مهم در همه نمونه‌های لبنی (شیر تخمیری تونسی) شناسایی و گزارش شده بود [۸].

نتایج این تحقیق نشان داد که مقادیر ترکیبات الکی در نمونه شاهد از روز اول تا سی‌ام نگهداری از ۴/۱۷ به ۱۹/۰۴ درصد و در نمونه حاوی آنزیم از ۸/۴ به ۲۲/۵۵ درصد رسید یعنی ترکیبات الکی هر دو نوع کفیر پس از یک ماه نگهداری تقریباً سه برابر شد (جدول ۲)، که با نتایج سایر محققین که افزایش قابل توجه مقدار الکل در کفیر طی نگهداری را مشاهده کرده بودند مطابقت داشت [۲۹، ۲۰]. نتایج نشان از عدم تاثیر آنزیم ترانس‌گلوتامیناز میکروبی بر نوع و مقادیر الکل‌های شناسایی شده بود که با نتایج پژوهشگرانی که از این آنزیم در تولید ماست بدون چربی استفاده کرده بودند مطابقت داشت [۱۰]. در این تحقیق ۱-بوتانول، ۳-متیل، اتانول، ۱-هگزانول، ۱-دکانول، ۱-دودکانول و ۱-اکتانول عمده ترکیبات الکی موجود

Table 2 Changes in alcoholic compounds (%) detected in kefir samples during one-month storage at 4-6°C

Compounds	RT (min)	Blank			TG		
		Day 1	Day 15	Day 30	Day 1	Day 15	Day 30
Alcohols							
Ethanol	1.740	0.77	1.83	4.03	1.96	2.12	4.22
Cyclobutanol	2.671	0.08	0.05	0.07	0.06	0.06	0.09
1-Butanol, 3-methyl	4.180	1.88	3.84	4.67	2.34	3.56	5.01
1-Hexanol	8.877	0.13	1.52	2.34	0.19	2.45	4.12
2-Methyl-5-pentanol	8.908	0	0.06	0.08	0	0	0.12
2-Heptanol	10.005	0.05	0.14	0.25	0.07	0.18	0.32
3-Methyl-2-pentanol	11.739	0.06	0.12	0.18	0.12	0.22	0.43
1-Hepnalol	12.631	0	0.11	0.22	0.09	0.18	0.38
4-Heptanol, 2,6-dimethyl	15.585	0.08	0.26	0.29	0.69	1.2	0.23
2-Heptanol, 4-methyl	15.944	0	0.05	0.09	0.05	0.06	0.09
1-Octanol	16.067	0.13	0.48	0.98	0.34	0.62	0.93
2-Nonanol	17.001	0.17	0.34	0.54	0.45	0.49	0.51
Benzeneethanol	17.503	0.14	1.28	2.45	0.44	1.33	2.41
Nonanol	19.647	0.07	0.45	1.23	0.59	1.11	1.95
1-Decanol	24.908	0.38	0.56	0.73	0.46	0.63	0.76
1-dodecanol	32.354	0.23	0.67	0.89	0.55	0.67	0.98

لبنی نظیر شیرهای تخمیری، ماست و کفیر به عنوان استرهای غالب نیز گزارش شده‌اند [۴،۶]. تعداد ترکیبات استری شناسایی شده در نمونه‌های کفیر این تحقیق بیش از انواع استرهای گزارش شده توسط سایر محققین در نمونه‌های کفیر مناطق مختلف اروپا بود [۱،۱۷]. یافته‌های این تحقیق نشان داد که مقدار کل استرها با افزودن آنزیم ترانس گلو تامیناز میکروبی و همچنین تحت تاثیر زمان کاهش یافت، اگرچه در برخی از انواع استرها افزایش وجود داشت ولی مقادیر کل ترکیبات استری نمونه‌های شاهد و حاوی آنزیم طی نگهداری از روز اول تا آخر به ترتیب از ۱۲/۴۶ به ۶/۶۸ درصد و از ۱۰/۲۳ به ۵/۸۴ درصد کاهش یافتند که با نتایج محققینی که تاثیر محیط-های کشت مختلف را در تهیه کفیر بررسی و کاهش میزان استرها را بعد از یک هفته نگهداری مشاهده کرده بودند مطابقت داشت [۲].

استرها غالباً از ترکیب الکل‌ها با اسیدهای آمینه آزاد [۴] و متابولیسم کربوهیدرات‌ها در فرآورده‌های لبنی حاصل می‌شوند و حاوی بوی گل و انواع میوه چون سیب، موز، آناناس و پرتقال هستند [۱۷] که سهم بی‌بدیلی در رایحه انواع غذا دارند. استرهای کم‌کربن ترکیباتی بسیار فرار هستند که در دمای ثابت بیش از ده برابر آستانه تشخیص پائین‌تری نسبت به الکل‌های پیش‌سازشان دارند و در غلظت‌های بسیار کم هم ایجاد رایحه می‌کنند [۵]. همان‌طور که در جدول ۳ مشاهده می‌گردد در این تحقیق تعداد ۱۳ نوع ترکیب استری از نمونه‌های کفیر جداسازی و شناسایی شد که از مقدار کل آن‌ها طی زمان نگهداری کاسته شد. استیک اسید اتیل استر، اکتانویک اسید اتیل-استر، استیک اسید-۲-فناتیل استر، اتیل-۹-دکنوئیت، دکانویک-اسید اتیل استر، دودکانویک اسید اتیل استر و هگزانادیوئیک اسید-بیس-۲ اتیل هگزیک استر عمده ترکیبات استری شناسایی شده در این تحقیق بودند که برخی از آن‌ها در فرآورده‌های

Table 3 Changes in esters compounds (%) detected in kefir samples during one-month storage at 4-6°C

Compounds	RT (min)	Blank			TG		
		Day 1	Day 15	Day30	Day 1	Day 15	Day 30
Esters							
Acid acetic, ethyl ester	2.426	1.07	1.23	2.01	1.34	1.66	2.02
Isobutyl acetate	5.308	0.05	0.07	0.06	0.05	0.06	0.06
Butyric asid, ethyl ester	6.231	0.45	0.41	0.52	0.17	0.66	0.77
Lactic acid, ethyl ester	6.734	0.12	0.34	0.44	0.17	0.21	0.28
1-Butanol, 3-methyl,acetate	9.082	0.32	0.28	0.43	0.43	0.29	0.39
1-Butanol,2-methyl,acetate	9.152	0.23	0.05	0.05	0.34	0.05	0.06
Heptanoic asid,ethyl ester	16.908	0.09	0.17	0.08	0.12	0.18	0.08
Octanoic asid, ethyl ester	20.795	2.7	1.13	0.87	3.11	2.98	1.12
Acetic acid, 2-phenethyl ester	23.862	1.06	0.44	0.98	1.08	0.88	1.14
Ethyl 9-decenoate	29.041	1.35	1.26	0.56	0.88	1.01	0.65
Decanoic acid, ethyl ester	29.298	2.76	1.37	1.05	1.44	1.12	0.61
Dodecanoic acid, ethyl ester	34.97	1.15	1.04	0.76	0.77	0.89	0.56
Hexanedioic acid,bis (2-ethylhexyl) ester	48.106	2.18	1.14	0.88	1.67	0.34	0.12

عامل اصلی بوی فرآورده‌های تخمیری شیر می‌دانند [۳۱]. ۳-۲ بوتاندیون که دی‌استیل هم نامیده می‌شود یک دی‌کتون است که عامل بوی کره‌ای در فرآورده‌های تخمیری شیر است [۶]. ۲-هپتانون و ۲-نونان دو ترکیب کتونی هستند که

ترکیبات کتونی موجود در شیر که غالباً از متابولیسم چربی‌ها و کربوهیدرات‌ها حاصل می‌شوند با داشتن بوی کره‌ای، پنیری، میوه‌ای، کاراملی و وانیلی و غیره در ایجاد رایحه شیر و فرآورده‌های آن نقش مهمی دارند [۱۷] و ترکیبات کتونی را

عامل بوی خامه‌ای و تازگی محصولات لبنی تخمیری هستند [۲]. براساس یافته‌های این تحقیق که در جدول (۴) نشان داده شده است، شش ترکیب کتونی جداسازی و شناسایی گردید که عبارت بودند از ۲-بوتانون، ۲ و ۳-بوتاندیون، ۲-هپتانون، ۲(۳-چ)-فوران-دی‌هیدرون، ۲-نونانون و ۲-اون دکانون که توسط سایر محققین نیز در نمونه‌های کفیر مناطق مختلف گزارش شده بودند [۱۸، ۱]. در تحقیق حاضر هیچ متیل کتونی که از عوامل موثر در عطر و طعم شیر هست [۵] مشاهده نشد. همچنین نوع ترکیبات کتونی شناسایی شده در این تحقیق اندکی با ترکیبات کتونی گزارش شده در پژوهشی دیگر [۲۸] مغایرت داشت که می‌تواند به دلیل استفاده آن‌ها از محیط کشت صنعتی به جای دانه‌های کفیر سنتی باشد. نتایج نشان داد که مقدار کل ترکیبات کتونی در نمونه‌های شاهد و حاوی آنزیم طی سی روز نگهداری به ترتیب از ۱۶/۹۲ به ۳/۹۶ درصد و از ۱۲/۸۳ به ۱/۹۳ درصد رسید. در تحقیق حاضر که میزان کل ترکیبات کتونی طی دوره نگهداری کاهش یافت که با نتایج محققینی که سوژه‌های مختلف باکتریایی جهت تولید شیر تخمیری استفاده کرده و کاهش میزان ترکیبات کتونی را طی دو هفته نگهداری بررسی کرده بودند مطابقت داشت [۶]. همچنین یافته‌های این تحقیق نشان داد که افزودن آنزیم ترانس‌گلوتامیناز موجب کاهش مقدار ترکیبات کتونی کفیر گردید، اگرچه بر نوع ترکیبات کتونی تاثیری نداشت که با مشاهدات محققینی که مقادیر مختلف آنزیم را به کفیر تهیه شده از مخلوط شیر گاو و سویا افزوده بودند مطابقت داشت [۱۸] و با نتایج پژوهشگرانی مبنی بر بی‌تاثیر بودن افزودن آنزیم ترانس‌گلوتامیناز بر ترکیبات کتونی دوغ مغایرت داشت [۱۱]. ترکیبات آلدیدی متابولیت‌های ثانویه حاصل از تخمیر لاکتوز توسط لاکتیک‌اسید باکتری‌ها می‌باشند [۲۸] که سطح آستانه پائینی برای حس آنها لازم است و حاوی هم بوی خوشایند و هم تند هستند [۵]. در این تحقیق هپتانال و فنیل-استالدئید به ترتیب با داشتن عطر شیرین^۶ و گل^۷ [۴] عمده-ترین ترکیبات آلدیدی موجود در هر دو نمونه کفیر بودند که

با گذشت زمان روند کاهشی در مقادیر همه ترکیبات آلدیدی برای نمونه‌های شاهد و حاوی آنزیم مشاهده گردید (جدول ۴). هپتانال توسط لاکتوباسیلوس دلبروکی طی تخمیر شیر و غالباً از طریق متابولیسم چربی‌ها تولید می‌شود و عطری خوشایند با رایحه میوه‌ای، سبزی و چوبی دارد [۱۷، ۶]. فنیل‌استالدئید در فرآورده‌های لبنی نظیر پنیر چدار از تجزیه استرکر فنیل‌آلانین تولید می‌شود و در غلظت‌های زیاد طعمی گسی و تلخ ایجاد می‌کند [۳۲]. مقدار انواع آلدئیدها نسبت به سایر ترکیباتی معطری که از نمونه‌های کفیر جداسازی و شناسایی شده بود به مراتب کمتر بود که تأیید کننده نتایج سایر محققینی بود که کمترین مقدار ترکیبات معطر موجود در کفیر را آلدئیدها گزارش کرده بودند [۱]. مقدار کل ترکیبات آلدیدی در روز اول تخمیر در هر دو نمونه شاهد و حاوی آنزیم به-ترتیب ۱/۸۹ و ۱/۵۵ درصد و در روز پانزدهم تخمیر به ترتیب ۱/۱۸ و ۰/۹۲ درصد بود، درحالی‌که در روز آخر نگهداری هیچ ترکیب آلدیدی در نمونه حاوی آنزیم مشاهده نشد و فقط هپتانال به مقدار بسیار جزئی در نمونه شاهد مشاهده گردید. کاهش ترکیبات آلدیدی طی تخمیر به علت راحت اکسیده شدن آلدئیدها با گذشت زمان است و آلدئیدها به‌ویژه استالدئیدها طی نگهداری در فرآورده‌های تخمیری لبنی به دلیل اکسیده شدن کاهش می‌یابند [۳۳] و از طرفی استالدئیدها از همان روز اول توسط آنزیم الکل دهیدروژناز به اتانول تبدیل می‌شوند [۱۸] و به همین دلیل هرچه از زمان نگهداری کفیر می‌گذرد مقدار اتانول زیاد و مقدار آلدئیدها کاهش می‌یابد. نتایج این تحقیق با گزارش محققینی که تاثیر افزودن آنزیم ترانس‌گلوتامیناز بر مقدار آلدئیدها در دوغ و ماست را معنی-دار ندانسته بودند مطابقت داشت [۱۰، ۱۱]. همانطور که در جدول (۵) مشاهده می‌گردد مقدار گاز دی-اکسیدکربن طی تخمیر در نمونه‌های کفیر افزایش می‌یابد به-طوری‌که مقدار آن در کفیر شاهد و حاوی آنزیم به ترتیب از ۱/۴۸ و ۱/۸۴ درصد در روز اول به ۲/۴۳ و ۲/۳۸ درصد در روز آخر نگهداری رسید که این افزایش با مشاهدات دیگر پژوهشگران مطابقت داشت [۱۸].

6. sweet
7. flowery

Table 4 Changes in carbonyl compounds (%) detected in kefir samples during one-month storage at 4-6°C

Compounds	RT (min)	Blank			TG		
		Day 1	Day 15	Day 30	Day 1	Day 15	Day 30
Aldehyde							
Butanal,3-methyl	2.888	0.06	0	0	0.05	0.05	0
Pentanal	2.929	0.07	0.05	0	0.06	0.05	0
Heptanal	10.006	0.98	0.76	0.06	0.79	0.49	0
Phenylacetaldehyde	15.113	0.78	0.37	0	0.65	0.33	0
Ketone							
2-Butanone	3.523	4.87	3.06	1.23	3.91	2.23	0.45
2,3-Butanedione	3.708	3.88	2.15	1.01	2.56	1.52	0.66
2-Heptanone	9.585	4.88	3.39	1.04	3.43	2.67	0.45
2(3H)-furanone,dihydro	10.539	0	0.08	0.08	0	0.08	0.06
2-Nonanone	16.693	2.06	1.91	0.23	1.88	1.05	0.14
2-Undecanone	25.503	1.23	0.98	0.45	1.05	0.65	0.23

سایر مونوترین‌ها بیشتر بوده و گاهی در فرآورده‌های تخمیری شیر از تبدیل سسکوئی‌ترین‌ها نیز حاصل می‌شود (جدول ۵) [۳۴]. هم‌چنین Oxime-,methoxy-phenyl تنها ترکیب نیتروژنه‌ای بود که در روز اول فقط در نمونه حاوی آنزیم و از روز پانزدهم در نمونه شاهد نیز شناسایی گردید. اطلاعات اندکی در مورد این ترکیب وجود دارد ولی در شیر فراپاستوریزه شده‌ای که در ظروف پلی‌اتیلنی تریفتالات بسته‌بندی شده و پنی‌های کم‌چرب تهیه شده از شیر بازسازی نیز جداسازی و گزارش شده است (جدول ۵) [۳۶،۳۵].

اهمیت تولید گاز دی‌اکسیدکربن در ترکیب با الکل و ایجاد عطر و طعمی خاص است، بدین صورت که ترکیب اتانول و گاز دی‌اکسیدکربن حاصل از تخمیر، تولید کننده طعم بی‌نظیر و شگفت‌انگیز نوشیدنی کفیر سنتی است که در جلب رضایت مصرف‌کننده نقشی مهم دارد [۲]. لیمونن تنها ترکیب ترپنی شناسایی شده در این تحقیق بود که در آخر زمان نگهداری مقدار آن در کفیر حاوی آنزیم و شاهد به ترتیب ۱/۰۹ و ۱/۵۶ درصد بود. لیمونن مونوترپنی با عطر و طعم مرکبات است که به همراه سایر ترپن‌ها از طریق گیاهانی که به مصرف خوراک دام رسیده‌اند به شیر گاو وارد می‌شود و مقدار آن نسبت به

Table 5 Changes in other compounds (%) detected in kefir samples during one-month storage at 4-6°C

Compounds	RT (min)	Blank			TG		
		Day 1	Day 15	Day 30	Day 1	Day 15	Day 30
Others							
Carbone dioxide	1.575	1.48	2.17	2.43	1.84	2.12	2.38
Oxim-methoxyl-phenyl	11.195	0	0.09	0.06	0.07	0.07	0.06
dl-Limonene	14.529	0.88	1.04	1.56	1.34	1.42	1.09

سنج جرمی طی یک ماه نشان داد که زمان نگهداری تاثیر معنی‌داری بر مقادیر ترکیبات معطر داشت و موجب کاهش برخی و افزایش برخی دیگر گردید ولی افزودن آنزیم ترانس-گلوتامیناز به جز در مقدار الکل‌ها در مقادیر سایر ترکیبات تاثیر آنچنانی نداشت. یافته‌های این تحقیق نشان داد که مقادیر کل ترکیبات الکلی و اسیدی در اثر زمان نگهداری افزایش یافت که افزایش مقدار الکل در نمونه حاوی آنزیم قدری بیشتر بود. هم‌چنین نتایج نشان داد که زمان نگهداری موجب کاهش مقادیر کل ترکیبات کتونی، آلدئیدی و استری در هر دو نمونه شاهد و حاوی آنزیم گردید. میزان گاز دی‌اکسیدکربن که در

۴- نتیجه‌گیری کلی

عطر و طعم خاص کفیر به همراه خصوصیات سلامت‌بخشی آن موجب افزایش مصرف این فرآورده تخمیری لبنی گردیده است. در این تحقیق افزودن ۰/۰۴ درصد آنزیم ترانس-گلوتامیناز به کفیر به منظور کاهش میزان آب‌اندازی طی نگهداری نشان از کاهش حدود ۴۰ درصد میزان آب‌اندازی کفیر طی سی روز نگهداری در دمای یخچال داشت. بررسی تغییرات مقادیر ترکیبات معطر کفیر با استفاده از روش ریزاستخراج با فاز جامد و گازکروماتوگرافی متصل به طیف

- [6] Dan, T., Wang, D., Jin, R., Zhang, H., Zhou, T. and Sun, T., 2017. Characterization of volatile compounds in fermented milk using solid-phase microextraction methods coupled with gas chromatography-mass spectrometry. *Journal of Dairy Science*, 100(4):2488-2500.
- [7] Ligor, M., Jarmalaviciene, R., Szumski, M., Maruška, A. and Buszewski, B., 2008. Determination of volatile and non-volatile products of milk fermentation processes using capillary zone electrophoresis and solid phase microextraction coupled to gas chromatography. *Journal of Separation Science*, 31(14):2707-2713.
- [8] Ziadi, M., Wathélet, J-P., Marlier, M., Hamdi, M. and Thonart, P., 2008. Analysis of Volatile Compounds Produced by 2 Strains of *Lactococcus lactis* Isolated from Leben (Tunisian Fermented Milk) Using Solid Phase Microextraction Gas Chromatography. *Journal of Food Science*, 73(6):S247-S252.
- [9] Koksoy, A. and Kilic, M., 2004. Use of hydrocolloids in textural stabilization of a yoghurt drink, ayran. *Food Hydrocolloids*, 18(4):593-600.
- [10] Ozer, B., Kirmaci, HA., Oztekin, S., Hayaloglu, A. and Atamer, M., 2007. Incorporation of microbial transglutaminase into non-fat yogurt production. *International Dairy Journal*, 17(3):199-207.
- [11] Şanlı, T., Sezgin, E., Şenel, E. and Benli, M., 2013. The effect of transglutaminase on some physicochemical and sensory properties of the Turkish drinking yoghurt Ayran. *International Journal of Dairy Technology*, 66 (3):410-416.
- [12] Romeih, E. and Walker, G., 2017. Recent advances on microbial transglutaminase and dairy application. *Trends in Food Science & Technology*, 62:133-140.
- [13] Kuraishi, C., Yamazaki, K. and Susa, Y., 2001. Transglutaminase: its utilization in the food industry. *Food Reviews International*, 17(2):221-246.
- [14] Oner, Z., Karahan, A., Aydemir, S. and Aloglu, H.S., 2008. Effect of transglutaminase on physicochemical properties of set-style yogurt. *International Journal of Food Properties*, 11(1):196-205.
- [15] Shirkhani, M., Madadlou, A. and Khosrowshahi, A., 2015. Enzymatic Modification to Stabilize the Fermented Milk Drink, D oogh. *Journal of Texture Studies*, 46(1):22-33.
- [16] Vardjan, T., Mohar, Lorbeg, P., Čanžek, and Majhenič, A., 2018. Stability of

ترکیب با اتانول موجب طعم خاص و بی نظیر کفیر می شود در هر دو نمونه کفیر شاهد و حاوی آنزیم طی مدت نگهداری افزایش یافت. یافته های این تحقیق نشان داد که استفاده از آنزیم ترانس گلوتامیناز میکروبی موجب کاهش چشمگیری در آب اندازی کفیر طی نگهداری می شود بدون آن که تاثیر معنی داری بر خصوصیات ترکیبات معطر آن داشته باشد و توصیه می گردد که به منظور بهبود ویژگی های ظاهری نوشیدنی های تخمیری شیر و جهت ممانعت از دوفاز شدن آن ها تحقیقات بیشتری در مورد استفاده از آنزیم ترانس گلوتامیناز میکروبی با سایر ترکیبات هیدروکلوئیدی صورت پذیرد.

۵-سپاسگزاری

نویسندگان از معاونت پژوهشی و فناوری دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی خوزستان به خاطر حمایت مالی انجام این تحقیق تشکر و قدردانی می نمایند.

۶-منابع

- [1] Dertli, E. and Çon, A.H., 2017. Microbial diversity of traditional kefir grains and their role on kefir aroma. *LWT-Food Science and Technology*, 85:151-157.
- [2] Beshkova, D., Simova, E., Frengova, G., Simov, Z. and Dimitrov, ZP., 2003. Production of volatile aroma compounds by kefir starter cultures. *International Dairy Journal*, 13(7):529-535.
- [3] Leite, A., Leite, D., Del Aguila, E., Alvares, T., Peixoto, R., Miguel, M., Silva, J. and Paschoalin, V., 2013. Microbiological and chemical characteristics of Brazilian kefir during fermentation and storage processes. *Journal of Dairy Science*, 96(7):4149-4159.
- [4] Cheng, H., 2010. Volatile flavor compounds in yogurt: a review. *Critical Reviews in Food Science and Nutrition*. 50(10):938-950.
- [5] Yue, T-X., Chi, M., Song, C-Z., Liu, M-Y., Meng, J-F., Zhang, Z-W. and Li, M-H., 2015. Aroma characterization of Cabernet Sauvignon wine from the Plateau of Yunnan (China) with different altitudes using SPME-GC/MS. *International Journal of Food Properties*, 18(7):1584-1596.

- mixture of bovine milk and soy drink. *International Journal of Dairy Technology*, 71(4):906-920.
- [28] Aghlara, A., Mustafa, S., Manap, Y.A. and Mohamad, R., 2009. Characterization of headspace volatile flavor compounds formed during kefir production: Application of solid phase microextraction. *International Journal of Food Properties*, 12(4):808-818.
- [29] Guzel-Seydim, Z., Seydim, A. and Greene, A.m., 2000. Organic acids and volatile flavor components evolved during refrigerated storage of kefir. *Journal of Dairy Science*, 83(2):275-277.
- [30] Delgado, F.J., González-Crespo, J., Cava, R., García-Parra, J. and Ramírez, R., 2010. Characterisation by SPME–GC–MS of the volatile profile of a Spanish soft cheese PDO Torta del Casar during ripening. *Food Chemistry*, 118(1):182-189.
- [31] Güzel-Seydim, Z., Seydim, A., Greene, A. and Bodine, A., 2000. Determination of organic acids and volatile flavor substances in kefir during fermentation. *Journal of Food Composition and Analysis*, 13(1):35-43.
- [32] McSweeney, PL. and Sousa, M.J., 2000. Biochemical pathways for the production of flavour compounds in cheeses during ripening: A review. *Le Lait*, 80(3):293-324.
- [33] Tamime, A.Y. and Robinson, R.K., 2007. *Tamime and Robinson's yoghurt: science and technology*. 3rd edn. Woodhead Publishing Limited, Cambridge, England, Page:791.
- [34] Kilcawley, K., Faulkner, H., Clarke, H., O'Sullivan, M. and Kerry, J., 2018. Factors influencing the flavour of bovine milk and cheese from grass based versus non-grass based milk production systems. *Foods*, 7(3):37.
- [35] Solano□Lopez, C.E., Ji, T. and Alvarez, V.B., 2005. Volatile compounds and chemical changes in ultrapasteurized milk packaged in polyethylene terephthalate containers. *Journal of Food Science*, 70(6):c407-c412.
- [36] Wang ,W., Zhang, L. and Li, Y., 2012. Production of volatile compounds in reconstituted milk reduced-fat cheese and the physicochemical properties as affected by exopolysaccharide-producing strain. *Molecules*, 17 (12):14393-14408.
- prevailing lactobacilli and yeasts in kefir grains and kefir beverages during ten weeks of propagation. *International Journal of Dairy Technology*, 71:51-60.
- [17] Walsh. AM., Crispie, F., Kilcawley, K., O'Sullivan, O., O'Sullivan, MG., Claesson, MJ. and Cotter, P.D., 2016. Microbial succession and flavor production in the fermented dairy beverage kefir. *Msystems*, 1(5):e00052-00016.
- [18] Temiz, H. and Dağyıldız, K., 2017. Effects of Microbial Transglutaminase on Physicochemical, Microbial and Sensorial Properties of Kefir Produced by Using Mixture Cow's and Soymilk. *Korean Journal for Food Science of Animal Resources*, 37(4):606.
- [19] Plessas, S., Bekatorou, A., Gallanagh, J., Nigam, P., Koutinas, A. and Psarianos, C., 2008. Evolution of aroma volatiles during storage of sourdough breads made by mixed cultures of *Kluyveromyces marxianus* and *Lactobacillus delbrueckii* ssp. *bulgaricus* or *Lactobacillus helveticus*. *Food Chemistry*, 107(2):883-889.
- [20] NIST. (2018). The National Institute of Standards and Technology, <http://webbook.nist.gov/chemistry/>.
- [21] De Kruif, C. and Tuinier, R., 2001. Polysaccharide protein interactions. *Food Hydrocolloids*, 15(4-6):555-63.
- [22] Lucey, J.A., 2001. The relationship between rheological parameters and whey separation in milk gels. *Food Hydrocolloids*, 15(4-6):603-608.
- [23] Dickinson, E. and Lorient, D., 1996. *Food macromolecules and colloids*. The Royal Society of Chemistry Cambridge, 328–339.
- [24] Walstra, P., 2003. *Colloidal interactions In Walstra Peditor. Physical Chemistry of Foods*, NewYork Marcel Dekker Inc, 437–476.
- [25] Hashemi, FS., Gharibzahedi, SMT. and Hamishehkar, H., 2015. The effect of high methoxyl pectin and gellan including psyllium gel on Doogh stability. *RSC Advances*, 5(53):42346-42353.
- [26] Gharibzahedi, S.M.T. and Chronakis, IS., 2017. Crosslinking of milk proteins by microbial transglutaminase: utilization in functional yogurt products. *Food Chemistry*, 245:620-32.
- [27] Temiz, H. and Çakmak, E., 2018. The effect of microbial transglutaminase on probiotic fermented milk produced using a

Study of adding microbial transglutaminase enzyme on the volatile compounds of traditional kefir beverage

Beirami-Serizkani, F.¹, Hojjati, M.^{2*}, Jooyandeh, H.²

1. MS Student, Department of Food Science and Technology, Agricultural Sciences and Natural Resources University of Khuzestan

2. Associate Professor, Department of Food Science and Technology, Agricultural Sciences and Natural Resources University of Khuzestan

(Received: 2019/06/28 Accepted: 2019/09/25)

Kefir is a kind of dairy drink with unique and exotic flavor that is traditionally produced from fermented milk with kefir grains included a mix of bacteria and yeasts. The phase separation during storage of kefir results in an unfavorable appearance, which is known as a defect, which can be controlled by making the cross- links between the milk proteins. In this research, the addition of the microbial transglutaminase enzyme (m-TG) to diminish the syneresis and its effect on the aromatic compounds of kefir was investigated during one-month storage at a refrigerated temperature using a solid phase microextraction method combined with a gas chromatography–mass spectrometer. The results showed that the adding of the m-TG to kefir significantly affected the syneresis of kefir and caused reduce in phase separation of kefir during storage. In total, 51 volatile compositions were isolated and identified from kefir samples using SPME-GC/MS. Most of the identified compounds include acids, alcohols, ketones, esters, and aldehydes, respectively. The results indicated that the storage time significantly affected the amount of all volatile compositions, so that some volatile compounds increased, while some volatile compounds decreased during storage. The m-TG had no effect the content of the volatile constituents except for alcohols. The findings of this study revealed that the total amounts of alcoholic and acidic compounds as well as carbon dioxide were increased during storage. On the other hand, total amounts of ketones, aldehydes and esters in kefir decreased during storage. Based on the findings of this study, it could be concluded that the use of m-TG without significant effect on the properties of aromatic compounds of kefir reduces its syneresis during storage.

Keywords: Fermented dairy drink, Microbial transglutaminase, Syneresis, Gas chromatography

* Corresponding Author E-Mail Address: hojjati@asnrkh.ac.ir