

ارزیابی اثر اسانس آویشن شیرازی بر رفتار *Staphylococcus aureus* در پنیر فتا

آرش عباسی فر^۱، افشین آخوندزاده بستی^{۲*}، گیتی کریم^۱، علی میثاقی^۳، سعید بکایی^۲، حسن گندمی^۱، اشکان جبلی جوان^۱، حسن حامدی^۱، عباسعلی ساری^۱

۱- دستیار، گروه بهداشت و کنترل مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران

۲- دانشیار، گروه بهداشت و کنترل مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران

۳- استاد، گروه بهداشت و کنترل مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران

۴- استادیار، گروه بهداشت و کنترل مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران

* آدرس مکاتبه: تهران، خیلیان آزادی، دانشکده دامپزشکی، گروه بهداشت مواد غذایی،

صندوق پستی: ۶۴۵۳ - ۱۴۱۵۵، تلفن: ۰۲۱-۶۶۹۲۳۵۱۰، نمبر: ۰۲۱-۶۶۹۳۲۲۲۲

پست الکترونیک: aakhond@ut.ac.ir

تاریخ تصویب: ۸۷/۳/۱۱

تاریخ دریافت: ۸۵/۱۰/۹

چکیده

مقدمه: گیاه آویشن شیرازی *Zataria multiflora* Boiss از گیاهان دارویی در طب سنتی ایران بوده و بررسی اثر ضدمیکروبی آن در زمینه مواد غذایی بر روی باکتری‌های بیماری‌زا مهمنی که از عوامل مسمومیت‌های غذایی رایج هستند لازم و ضروری به نظر می‌رسد.

هدف: هدف این بررسی ارزیابی اثر ضدمیکروبی اسانس این گیاه بر باکتری استافیلوکوکوس اورئوس در پنیر فتا بود.

روش بررسی: اسانس گیاه آویشن شیرازی به روش تقطیر با بخار آب استخراج و ترکیب آن با دستگاه گاز کروماتوگرافی طیف سنج جرمی GC/MS تعیین گردید. تاثیر غلظت‌های مختلف اسانس مذکور بر باکتری مورد نظر که به شیر پنیر افزوده شده بود از طریق سنجش میزان رشد باکتری در محیط کشت اختصاصی در آزمایشگاه و در پنیر فتا صورت پذیرفت.

نتایج: نتایج نشان داد که اسانس مذکور دو غلظت ۳۰۰ ppm و ۱۵۰ به ترتیب از بالاترین تاثیر بر رشد استافیلوکوکوس اورئوس برخوردار بوده و در ترکیب با استارتر پنیر به میزان ۰/۵ درصد به طور معنی داری از رسیدن شمار این باکتری به دز مسمومیت‌زا خود در فراورده غذایی مورد بررسی جلوگیری کردند.

نتیجه‌گیری: تاثیر ضدمیکروبی اسانس آویشن شیرازی در غلظت ۳۰۰ ppm بالاتر از مقادیر پایین‌تر آن بود و با توجه به گروه‌های شاهد برای حصول این تاثیر مهاری به اثر سینه‌زیک آن در کنار استارترهای پنیر نیاز است.

گل واژگان: آویشن شیرازی، استافیلوکوکوس اورئوس، استارتر، پنیر



مقدمه

به توان به ترکیب سینزیستی مطمئن و مناسبی از نگهدارنده‌های طبیعی با بیشترین اثر ضدپاتوژنی و در عین حال با کمترین اثر معکوس ارگانولپتیکی دست یافت [۶، ۵، ۴، ۳]. استافیلوکوکوس اورئوس یک باکتری بیماری‌زای مهم با دامنه وسیعی از عفونت‌های انسانی و حیوانی است که شامل بیماری‌های غذایی ناشی از تولید توکسین است. در بسیاری از کشورها، این باکتری پس از سالمونلا و کلستریدیوم پرفرینجنس به عنوان دومین یا سومین باکتری از سه باکتری بیماری‌زایی است که موجب شیوع مسمومیت‌ها و عفونت‌های غذایی می‌گردد. انسان‌ها و اغلب حیوانات اهلی به عنوان پناهگاهی برای این باکتری هستند و بنابراین ما انتظار داریم که استافیلوکوک‌ها در اغلب یا تمام محصولات غذایی با منشا دامی یا آن‌هایی که به طور مستقیم توسط انسان‌ها دستکاری می‌شوند حضور داشته باشند. به علاوه، استافیلوکوکوس اورئوس عامل رایجی برای بیماری‌های پستان در گاوها شیری است، بنابراین اگر شیر مربوط به حیوانات مبتلا به بیماری ورم پستان مصرف شود یا برای تهیه پنیر به کار رود، احتمال خطر بالایی از نظر مسمومیت غذایی وجود خواهد داشت [۷].

افزایش بیماری‌های غذایی، همراه با مشکلات اجتماعی و اقتصادی حاصل، به معنای آن است که لزوم کوشش مداومی برای تولید غذای سالم‌تر و توسعه عوامل ضدمیکروبی جدید وجود دارد. توجه به سلامت برخی نگهدارنده‌های شیمیایی و عکس‌العمل منفی مصرف‌کننده به نگهدارنده‌های مصنوعی و شیمیایی، باعث افزایش تمایل به استفاده از ترکیبات طبیعی تر گردید. این امر مخصوصاً در مورد محصولاتی که به عنوان ماده آلی وارد بازار می‌شوند حائز اهمیت است، یعنی جایی که نیاز به جایگزین‌های سالم و موثر برای تیمارها و نگهدارنده‌های شیمیایی است. تمایل ویژه بر روی کاربردهای بالقوه اسانس‌های گیاهی متتمرکز شده و خصوصیات ضدمیکروبی اسانس‌های گیاهی علیه طیف وسیعی از میکرووارگانیسم‌ها، شامل باکتری‌ها، مخمراها و کپک‌ها تایید شده است. اما اغلب این تحقیقات در محیط آزمایشگاهی انجام گرفته و بدین ترتیب

اسانس‌های گیاهی و اجزای تشکیل‌دهنده آن‌ها دارای اثرات شناخته شده ضدبакتریایی هستند [۱، ۲]. کاربردهای فراوان آن‌ها به منظور کنترل رشد باکتری‌های بیماری‌زا با منشا غذایی و یا باکتری‌های عامل فساد، موجب به کارگیری آن‌ها به عنوان نگهدارنده‌های غذایی شده است. استقبال از این موضوع از یک طرف به علت رویکرد جدید عموم مردم و از طرف دیگر سازمان‌های بین‌المللی و ملی مسؤول در زمینه بهداشت مواد غذایی و نیز صنایع غذایی در استفاده از نگهدارنده‌های طبیعی مختلف به جای شیمیایی (که در حال حاضر مورد استفاده قرار می‌گیرد) است.

به طور کلی غلظت‌های بالای اسانس‌های گیاهی در غذا نسبت به محیط‌های آزمایشگاهی به منظور اثر بخشی اثرات ضدبакتریایی آن‌ها لازم است [۳، ۴]. این امر از یک طرف به دلیل اثرات معکوس احتمالی که در طعم، مزه، بو و رنگ می‌گذارد و از طرف دیگر اقتصادی نبودن استفاده از یک نگهدارنده در مقادیر زیاد، استفاده تنها از اسانس‌های گیاهی (به عنوان یک نگهدارنده غذایی) یا هرگونه نگهدارنده غذایی طبیعی را در مواد غذایی محدود ساخته است. باکتریوسمین‌ها یا باکتری‌های اسید لاکتیک مولد باکتریوسمین^۱ نیز ممکن است شمار برخی از پاتوژن‌ها، از جمله استافیلوکوکوس اورئوس^۲ را در پنیر آلوهه کاهش دهند. افزودن باکتریوسمین به شیر یا تلقیح شیر با BP-LAB می‌تواند در ترکیب با سایر روش‌ها، این باکتری را از پنیر حاصل از شیر خام حذف نماید [۵]. بنابراین مخصوصان بهداشت مواد غذایی با به کارگیری سیستم تحقیقاتی جدید یعنی سیستم تکنولوژی مانعی، ابتدا در مدل‌های آزمایشگاهی و سپس در مدل‌های اصلی یعنی ابتدا اسانس‌های گیاهی به تنهایی و توأم با سایر نگهدارنده‌های طبیعی دیگر در غلظت‌ها و درجهات ترکیبی مختلف با اثر بر روی باکتری‌های بیماری‌زای مهم با منشا غذایی^۳ نموده‌اند تا

¹ BP-LAB

² *Staphylococcus aureus*

³ Hurdle Technology

⁴ Emerging Food-borne Pathogens



انتشار عمومی این گیاه در ایران، افغانستان و پاکستان بوده و در ایران مناطق اصفهان (۱۰ کیلومتر شمال نجف‌آباد، ۷ کیلومتری جنوب اصفهان، منطقه حفاظت شده کلاه قاضی، جنوب شرقی اصفهان، شاه کوه؛ لرستان (شاهبازان)؛ خوزستان (شمال شرقی دزفول)؛ فارس (فیروزآباد، کوه سیوند، کوه موزموج نزدیک بوشهر و لار)؛ کرمان (بین کرمان و زرند، علی‌آباد به سمت گاوکشی، شرق حاجی‌آباد، گوهره در شمال بندرعباس، کوههای گنو و آب‌گرم فارس؛ شمال غربی فورگ، بین جهرم و منصورآباد نزدیک طارم)؛ بلوچستان (۱۰ کیلومتری خاش به سمت ایرانشهر، شمال بزمان؛ جنوب شرقی تنگه سرخ)؛ خراسان (گردو در جنوب ازبیگو)؛ یزد (غرب چاهنگ، خورمیز در جنوب غربی مهریز، بین جندق و یزد) گزارش شده است [۳، ۴، ۱۰].

سر شاخه هوایی آویشن شیرازی حداقل ۰/۶ درصد اسانس، اسیدهای چرب، اسید الثانولیک، بتاپیوتسترون و بتولین دارد. اسانس گیاه به طور متوسط حاوی ۶۹ درصد فنل و غالباً کارواکرول^۱ بوده و پاراسیمن^۲ جزء اصلی ترکیبات غیر فنلی آن است. ترکیبات عمدۀ موجود در اسانس گیاه ایرانی کارواکرول و تیمول^۳ و پس از این دو، لینالول^۴ و پاراسعین است که به ترتیب حدود ۶۱/۲۹، ۲۵/۱۸ و ۱/۹۰ درصد از اسانس حاصل از نمونه خشک گیاه را تشکیل می‌دهد. اسانس این گیاه باید در ظروف دریسته و دور از نور نگهداری شود [۳].

مواد و روش‌ها

فرضیات

بررسی رفتار باکتری بیماری‌زای مهم با منشا غذایی، یعنی گیاه آویشن شیرازی در فصل تابستان از استان فارس جمع‌آوری مختلف (ppm صفر، ۵۰، ۱۵۰، ۳۰۰) آویشن شیرازی در دمای پیشرسانی است.

تهیه اسانس و آنالیز آن

گیاه آویشن شیرازی در فصل تابستان از استان فارس جمع‌آوری شد و توسط گروه گیاه‌شناسی پژوهشکده گیاهان دارویی

¹ Carvacrol
³ Thymol



مطلوب کمی پیرامون تاثیر آن‌ها در زمان به کارگیری در ماده غذایی، روشن شده است [۲].

در مورد ضرورت انجام تحقیق، از آنجا که سلامت غذا یک مسئله بنیادی، چه از دیدگاه مصرف‌کننده مواد غذایی و چه از دیدگاه صاحبان صنایع غذایی بوده است و با عنایت به گزارش‌های مرتبط با موارد متعدد عفونت‌های حاصل از مواد غذایی آلوده، توجه به سلامت غذا و ارائه راهکارهایی جهت حفظ هر چه بیشتر سلامت مواد غذایی در حال گسترش است. به علت دیدگاه منفی روز افرون و ناخوشایند مصرف‌کنندگان در استفاده از مواد غذایی که در آن‌ها از نگهدارنده‌های شیمیایی استفاده شده از یک طرف و از طرف دیگر مشکلات متعدد مسؤولان در روش‌ها و سیستم‌های کنترلی مواد غذایی که گران و وقت‌گیر است، توجه روز افرون تولیدکنندگان و مسؤولین بهداشتی به استفاده از نگهدارنده‌های طبیعی و گیاهی طرف و نیز به کارگیری روش‌های کنترلی کم‌هزینه و مطمئن، از جمله استفاده از مدل‌سازی و مدل‌های پیشگو در کنار یا به جای روش‌های کنترلی رایج از جمله روش‌های قایمی کنترل محصول نهایی و یا روش HACCP و غیره معطوف شده است. در این بررسی، برای اولین بار در یک مدل غذایی (پنیر فتا)، (با استفاده از Hurdle Technolog [۸] سعی به بررسی اثر اسانس آویشن شیرازی (که یک گیاه بومی ایرن بوده و به صورت سنتی به عنوان طعم‌دهنده مواد غذایی در بسیاری از تقاط ایران استفاده می‌شود) به تهایی یا توان با باکتری‌های مولد اسید لاکتیک (گونه‌های لاکتوکوباسیلوس بولگاریکوس و استرپتوکوکوس ترموفیلوس) در یک مدل غذایی پنیر فتا بر روی باکتری بیماری‌زای مهم با مشای غذایی یعنی استافیلوکوکوس اورئوس، در مراحل مختلف پنیرسازی شده است [۳، ۴، ۵، ۶].

آویشن شیرازی، سر شاخه‌های گل دار خشک شده گیاه (*Zataria multiflora* Boiss.) از خانواده نعناع (*Lamiaceae*) است که حداقل واجد ۰/۶ درصد اسانس (حجم/ وزن) است. در خانواده نعناع بالغ بر ۲۰۰ جنس و حدود ۴۰۰۰ گونه وجود دارد که عموماً دارای اسانس هستند. سابقه انتشار آن‌ها در منطقه مدیترانه بوده و گیاهان معروفی چون نعناع، اسطوخودوس، بادرنجبویه، پونه، مریم‌گلی، آویشن، مرزه، ریحان، مرزنجوش و آویشن شیرازی در این خانواده قرار دارند [۱، ۳، ۹].

برات (BHI) بردہ با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر در طول موج ۶۰۰ نانومتر خوانده شد۔ سپس این لوله‌های Cuvett جهت شمارش تعداد باکتری‌ها استفاده گردید تا در نهایت لوله Cuvett که دارای 2×10^7 باکتری در هر میلی‌لیتر باشد، مشخص گردد (که با کشت بر روی آگار شمارش تایید می‌شود)۔ سپس، همان‌گونه که بعداً بیان می‌شود از این لوله Cuvett حاوی 2×10^7 باکتری در هر میلی‌لیتر سریال‌های رقت ۱۰ تایی از 10^0 باکتری در هر میلی‌لیتر تا 10^2 باکتری در هر میلی‌لیتر با استفاده از سوبسترای برات^۱ در ترکیب با فاکتورهای مورد نظر آزمایش، که در قسمت بعدی توضیح داده می‌شود، تهیه گردید۔ سپس از این لوله Cuvett حاوی 2×10^7 باکتری جهت تهیه دوز تلقیح مورد استفاده در تحقیق یعنی 10^3 باکتری در هر میلی‌لیتر استفاده شد.

آماده‌سازی استارتر جهت تلقیح در شیر پنیر: از باکتری‌های لیوفیلیزه لاکتوباسیلوس بولگاریکوس و استرپتوکوس ANISCO/Bulk Set تهیه شده از شرکت‌های CHR HANSEN Culture و ترموفلوس تهیه شده از شرکت‌های

تویید پنیر فتا: برای تهیه پنیر فتا، شیر تازه و کامل گاو که در دمای 22 ± 2 درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۵ ثانیه پاستوریزه شده بود، استفاده گردید. قبل از شروع به انجام مراحل مختلف پنیرسازی، دمای شیر را به ۳۵ درجه سانتی‌گراد رسانده و در هریک از ظروف استریل مخصوص تهیه پنیر مقدار ۵ لیتر از شیر ریخته شد. سپس با دوز مورد نظر از کشت ۱۸ ساعته استافیلوکوکوس اورئوس یعنی 10^7 باکتری در هر میلی‌لیتر محیط آبگوشت BHI با حجم مناسب به گونه‌ای آلوده گردید که در نهایت دوز تلقیح مورد نظر یعنی 10^3 باکتری در هر میلی‌لیتر از شیر پنیر به دست آمد. پس از آن، استارتر به مقدار ۰/۵ درصد (حجم به حجم) به شیری که از آن نمونه‌های پنیر دارای استارتر تهیه می‌گردید اضافه شد.

مقدار ۰/۰۲ درصد (وزن به حجم) از کلرور کلسیم^۲ را در ۲۰ میلی‌لیتر آب مقطر استریل در دمای ۴۰ درجه سانتی‌گراد کاملاً حل نموده و به طور یکنواخت به شیر پنیر اضافه گردید.

Zataria multiflora نام علمی آن تایید شد (Boiss.). پس از تهیه اسانس گیاه به روش Steam distillation از سرخاخهای هوایی گیاه، آنالیز اسانس توسط دستگاه گاز کروماتوگراف متصل به طیف نگار جرمی (GC/MS) انجام شد. دستگاه GC/MS از نوع Thermoquest Finnigan با ستون مویینه به طول ۳۰ متر و قطر داخلی ۲۵۰ میکرومتر و ضخامت لایه داخلی ۰/۲۵ میکرومتر، با برنامه دمایی ۰ تا ۲۶۵ و همراه با افزایش تدریجی ۲/۵ در هر دقیقه و نگهداری ستون در ۲۶۵ به مدت ۳۰ دقیقه استفاده شد. دمای اتفاقک تزریق ۲۵۰ درجه فارنهایت و گاز حاصل از هلیم با سرعت ۱/۵ میلی‌متر در دقیقه بود. شناساگر EI انرژی یونیزاسیون ۷۰ الکترون ولت و دمای منبع یونیزاسیون ۲۵۰ درجه فارنهایت بود.

باکتری مورد بررسی

شامل باکتری استافیلوکوکوس اورئوس، زیر گونه اورئوس ATCC 6538 بود. این باکتری‌های لیوفیلیزه در محیط آبگوشت در ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۸ - ۱۶ ساعت (over night) حداقل ۲ مرتبه به طور متوالی کشت شده، سپس از کشت دوم به نسبت ۱ به ۵ با گلیسیرین استریل مخلوط و در حجم‌های ۵۰۰ میکرولیتری در میکروتیوب‌های اپندروف در -۲۰ درجه سانتی‌گراد نگهداری شد و برای هر آزمایش از این کشت‌های نگهداری شده در دمای -۲۰ درجه سانتی‌گراد استفاده گردید و این کشت دوم جهت انجام تحقیق به کار گرفته شد.

تهیه میزان تلقیح باکتریابی: تهیه میزان تلقیح باکتری با انتقال کشت نگهداری شده در -۲۰ درجه سانتی‌گراد بر روی محیط کشت برات (BHI) و نگهداری در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۸ - ۱۶ ساعت و مجدداً کشت دومی از این آبگوشت ۱۸ ساعته اول بر روی برات دیگر به مدت ۱۸ ساعت و ۳۷ درجه سانتی‌گراد صورت گرفت. سپس لوله‌های استریل تهیه شده و به آن‌ها ۵ میلی‌لیتر از محیط مایع^۱ استریل اضافه گردید. ابتدا برای بار اول مقادیر مختلفی از آبگوشت ۱۸ ساعته دوم بر روی لوله‌های Cuvett حاوی ۵ میلی‌لیتر

¹ BHI

² CaCl₂

¹ BHI



محیط آگار اختصاصی برد پارکر^۱ همراه با ذخیره انتخابی برای برد پارکر پس از گرم خانه گذاری در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد به مدت ۴۸ ساعت تعیین گردید.

تحلیل آماری: تحلیل واریانس کشت BP-LAB

غلظت‌های اسانس آویشن شیرازی، روزهای مرحله رسیدن و آزمون تولید پنیر به عنوان عوامل اصلی موثر بر روی شمارش‌های استافیلوکوکوس اورئوس و مقادیر pH پنیر با استفاده از برنامه spss با نرم‌افزار Win 9.0 اختلافات شاخص توسط آزمون Tukey در $p < 0.05$ ضمن استفاده از همین برنامه انجام گرفت.

نتایج

اسانس گیاه آویشن شیرازی استخراج و فعالیت ضدمیکروبی آن در پنیر فتا بررسی شد. از آنجا که استارتتر مورد استفاده در پنیر خود می‌تواند با رقابت میکروبی و تولید باکتریوسین‌ها تا حدودی رشد باکتری استافیلوکوکوس اورئوس را مهار سازد، بنابراین ضمن استفاده از غلظت‌های مختلف اسانس، نمونه‌های مورد بررسی به دو گروه حاوی استارتتر (در غلظت 0.5 ppm) و بدون استارتتر تقسیم شدند و نیز جهت حصول اطمینان از عدم اثر ممانعت‌کنندگی این اسانس بر رشد استارتترها، در تمامی مراحل نمونه‌برداری، اندازه‌گیری pH نیز انجام گرفت که نتایج آن در جدول شماره ۱ نشان داده شده است و با توجه به اختلاف آن در دو گروه مذکور و پایین‌تر بودن pH در گروه حاوی استارتتر، می‌توان چنین نتیجه گرفت که این اسانس به طور معنی‌داری بر رشد استارتتر پنیر تاثیر ندارد ($p > 0.05$). نتایج حاصل از بررسی میزان رشد باکتری مورد نظر در بافت پنیر در نمودارهای شماره ۱ و ۲ ارایه شده است. با مقایسه رشد باکتری *Staphylococcus aureus* گرفت که این اسانس در دو غلظت 150 ppm و 300 ppm قادر به مهار رشد این باکتری بوده و در غلظت 300 ppm

¹ Merck



نهایتاً پس از آنکه pH شیر به $5/6$ رسید، رنت به مقدار $۰/۰۰۱$ درصد (وزن به حجم) پس از حل نمودن آن در آب مقطر استریل به شیر افزوده شده و در همین زمان اسانس آویشن شیرازی نیز در غلظت‌های مذکور اضافه گردید.

به منظور کارایی بهتر رنت، دمای شیر در مدت زمان تشکیل لخته در حدود ۳۵ درجه سانتی گراد حفظ شد. پس از گذشت مدت زمان یک ساعت، لخته تشکیل شده به قطعات $۲ \times ۱ \times ۸ \times ۱۲$ سانتی‌متر مکعبی برش داده شد و طبق دستورالعمل ساخت پنیر فنا جهت آب‌گیری به مدت شش ساعت تحت فشار وزنه استریل ۱۰ کیلوگرمی قرار گرفت. سپس لخته به صورت قطعاتی به ابعاد $۶ \times ۱۲ \times ۱۲$ سانتی‌متری برش داده شده و در آب نمک ۲۰ درصد (وزن به حجم) استریل به مدت ۸ ساعت در دمای $۱۴-۱۶$ درجه سانتی گراد قرار گرفت. بعد از آن نمونه‌های پنیر ضمن انتقال به آب نمک ۸ درصد استریل، تا ۱۵ روز در دمای $۱۲-۱۴$ درجه سانتی گراد نگهداری شدند. پس از طی دوره رسیدن اولیه جهت دوره رسیدن نهایی نمونه‌ها به مدت ۴۵ روز در دمای ۴ درجه سانتی گراد نگهداری گردیدند.

به منظور شمارش استافیلوکوکوس اورئوس، اندازه‌گیری pH، تعیین درصد ماده خشک، درصد رطوبت و درصد نمک نمونه‌های پنیر، آزمایش‌های میکروبی و شیمیایی در مراحل زیر انجام پذیرفت:

الف- ساعت صفر (بلافاصله پس از تلقیح استافیلوکوکوس اورئوس در شیر)

ب- بعد از افزودن استارتتر و پایین آمدن pH

ج- پس از ایجاد لخته

د- پس از آب‌گیری لخته

ر- روز ۷

ز- روز ۱۵ (متعاقب اتمام دوره رسیدن اولیه پنیر در انبار سبز با دمای $۱۴-۱۶$ درجه سانتی گراد)

و- روز ۲۰

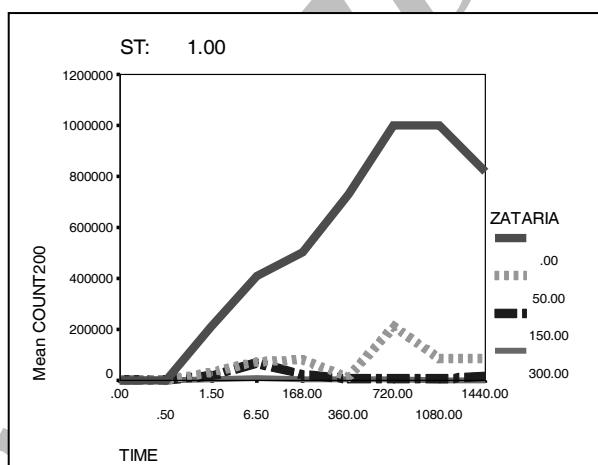
ه- روز ۴۵

ی- روز ۶۰

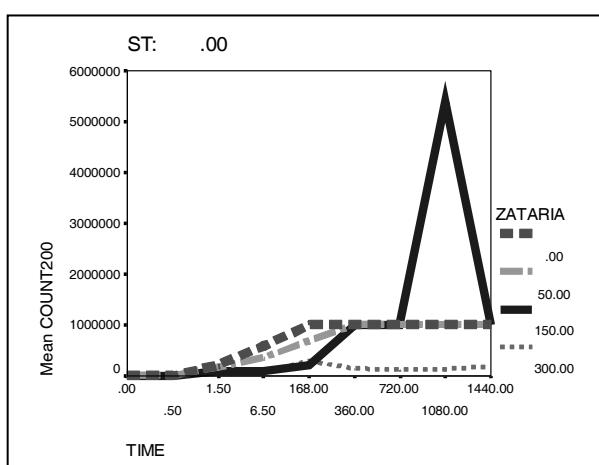
تفسیر میکروبی: پرگنه‌های قابل مشاهده استافیلوکوکوس اورئوس به عنوان شمار شاخص بر روی پلیت‌های تکرار شده

جدول شماره ۱- تغییرات میزان pH در پنیر فتا. A: دارای استارتر، B: بدون استارتر، ۱: بدون تیمار با اسانس آویشن شیرازی، ۲: تیمار با ۵۰ ppm اسانس، ۳: تیمار با ۱۵۰ ppm اسانس، ۴: تیمار با ۳۰۰ ppm اسانس

روز	روز	روز	روز	روز	روز	بعد از	یک ساعت بعد از	سی دقیقه بعد از	زمان تلقیح	pH
۶۰	۴۵	۳۰	۱۵	۷		آب‌گیری لخته	افزودن رنت	تلقیح استارتر	باکتری	
۵/۲۹	۵/۳۹	۵/۳۶	۵/۴۳	۵/۳۸	۵/۸۸	۶/۳۸	۶/۴۲	۶/۴۸	A1	
۵/۳۳	۵/۳۴	۵/۳۳	۵/۴۳	۵/۰۸	۵/۸۷	۶/۳۵	۶/۴۲	۶/۴۸	A2	
۵/۱۰	۵/۲۰	۵/۴۰	۵/۱۷	۵/۲۲	۵/۶۰	۶/۳۸	۶/۴۲	۶/۴۷	A3	
۵/۲۱	۵/۱۹	۵/۲۲	۵/۲۵	۵/۳۳	۵/۳۶	۶/۳۴	۶/۴۲	۶/۴۹	A4	
۵/۶۳	۵/۶۳	۵/۸۰	۵/۸۴	۶/۲۷	۶/۳۸	۶/۳۹	۶/۴۴	۶/۴۷	B1	
۵/۶۱	۵/۶۱	۵/۸۰	۵/۸۴	۶/۲۵	۶/۳۹	۶/۳۹	۶/۴۴	۶/۴۸	B2	
۵/۶۱	۵/۶۰	۵/۷۸	۵/۸۱	۶/۲۶	۶/۳۶	۶/۴۰	۶/۴۴	۶/۴۸	B3	
۵/۵۵	۵/۵۸	۵/۷۵	۵/۷۸	۶/۲۲	۶/۳۵	۶/۳۸	۶/۴۴	۶/۴۸	B4	



نمودار شماره ۱- میزان رشد استافیلوکوکوس اورئوس (cfu/gr) در نمونه‌های دارای استارتر در پنیر فتا در حضور مقداری مختلف اسانس آویشن شیرازی (ppm) بر حسب ساعت



نمودار شماره ۲- میزان رشد استافیلوکوکوس اورئوس (cfu/gr) در نمونه‌های بدون استارتر در پنیر فتا در حضور مقداری مختلف اسانس آویشن شیرازی (ppm) بر حسب ساعت



تغییرات حداقل غلظت نگهدارنده^۱ بر روی آ سویه لیستریا منوسیتوژنز در یک مدل محیط کشت مایع Triptose phosphate broth بررسی شد و یک تاثیر سینزیک ضدبacterیایی بر روی سویه‌های لیستریا در هنگام استفاده این دو ماده با هم مشاهده شد. علاوه بر این، تاثیر سایر فاکتورهای رشدی از قبیل pH و دماهای ۴ و ۲۰ درجه سانتی‌گراد مورد بررسی قرار گرفت و نشان داد که افزایش pH باعث کاهش تاثیر هر دو ماده (AGE و Nisin) شد. در ضمن تاثیر هر دو ماده در دماهای ۴ درجه سانتی‌گراد بیشتر از ۲۰ درجه سانتی‌گراد بود [۱].

در بررسی دیگری از سوی Smith و همکاران (۲۰۰۱) اثرات چهار اسانس طبیعی گیاهی یعنی اسانس برگبو، میخک، دارچین و آویشن، به عنوان یک نگهدارنده غذایی طبیعی در غلظت‌های صفر، ۰/۵ و ۱ درصد در پنیرهای نرم با چربی کم (Full-fat) و زیاد (Low-fat) مورد بررسی قرار گرفت. در پنیر با چربی کم هر چهار اسانس طبیعی در غلظت ۱ درصد باعث کاهش رشد لیستریا منوسیتوژنزا کمتر از یک کلنی در هر گرم شدند، در مقابل در پنیر با چربی زیاد اسانس میخک تنها اسانسی بود که باعث کاهش مشابه گردید [۲].

همین افراد در بررسی دیگری در سال ۲۰۰۴، توانایی غلظت‌های زیرمهاری اسانس‌های گیاهی را برای تاثیر بر تولید انتروتوکسین‌های A، B و توکسین آلفا از استافیلوکوکوس اوئوتوکسین‌های برگبو، میخک، دارچین، جوزهندی و آویشن اثر شاخصی بر کمیت کلی پروتئین خارج سلولی تولید شده نداشتند. همولیز مریبوط به اثر توکسین آلفا به طور شاخصی پس از کشت با پنج اسانس گیاهی مذکور کاهش یافت. بالاترین کاهش در نمونه‌های حاوی برگبو، دارچین و میخک بود. همچنین، این سه اسانس به طور شاخصی تولید انتروتوکسین A را کاهش دادند [۱۲].

^۱ MIC (Minimum Inhibitory Concentration)

فصلنامه گیاهان دارویی، سال هفتم، دوره اول،
شماره مسلسل بیست و پنجم، زمستان ۱۳۸۶

کاملاً از نزدیک شدن شمار این باکتری به دوز مسمومیت‌زا خود یعنی $\log 6 \text{ cfu/gr}$ جلوگیری نموده است که البته ضمن مقایسه آن با گروه فاقد استارتتر چنین نتیجه‌گیری شد که این اثر تنها به طور سینزیک و در ترکیب با استارتتر پنیر حاصل گردید. همچنین با در نظر گرفتن میزان رشد استافیلوکوکوس اوئوتس در آب پنیر حاصل از آبگیری لخته، متعاقباً طبق نتایج ارائه شده در نمودارهای شماره ۳ و ۴، کمترین میزان آلدگی و بیشترین اثر بازدارنده‌گی در گروه دارای استارتتر و غلظت ۳۰۰ ppm اسانس آویشن شیرازی و بالاترین میزان آلدگی در گروه فاقد این دو متغیر مشاهده شد.

بحث

با توجه به نگرانی مصرف کنندگان و متولیان بهداشتی در مورد استفاده از نگهدارنده‌های شیمیایی و مضرات آنها، در سال‌های اخیر تولید کنندگان مواد غذایی گرایش به استفاده از نگهدارنده‌های طبیعی در مواد غذایی پیدا نموده‌اند. لذا بررسی‌های مختلف در ارتباط با اثر اسانس‌ها و عصاره‌های گیاهی مختلف بر روی پاتوژن‌های مهم غذایی در محیط کشت و غذا انجام گرفته است [۱،۳،۶،۹،۱۱،۱۷].

همان‌گونه که عنوان شد، بررسی‌هایی در مورد اثر ترکیبی نیسین و کارواکرول که یکی از ترکیبات ضدمیکروبی آویشن شیرازی است انجام شده و هیچ پژوهشی در مورد اثر توان ضدمیکروبی اسانس آویشن شیرازی (که اضافه بر کارواکرول دارای ترکیبات ضدمیکروبی دیگری نیز است) و باکتری‌های مولد اسید لاکتیک بر روی استافیلوکوکوس اوئوتس انجام نپذیرفته است. بررسی‌های دیگر بر روی نقش و اثرات اسانس‌ها و عصاره‌های گیاهی دیگر بر روی پاتوژن‌های مهم غذایی و سلامت غذا، در مدل‌های محیط کشت و غذایی انجام شده است:

در پژوهش انجام شده توسط Bhurinder singh و همکاران در سال (۲۰۰۱) اثرات سینزیک عصاره آلی سیر^۱ و نیسین^۲ که یکی از نگهدارنده‌های طبیعی دیگر است به صورت

^۱ Aoreous Garlic Extract, AGE

^۲ Nisin

دو دما و هر دو مدل غذایی گردید. بنابراین، چنین نتیجه‌گیری شد که اسانس میخک دارای یک اثر بالقوه به عنوان یک نگهدارنده طبیعی در گوشت و پنیر است [۱۳].

بررسی‌های مشابه دیگر توسط Pao chuan hedieh و همکاران و Skandamis و همکاران (۲۰۰۱) پیرامون اثرات ضدبacterیایی و ضدقارچی برخی از اسانس‌های طبیعی گیاهی بر روی پاتوژن‌های مهم غذایی در مدل‌های غذایی و محیط کشت انجام شده است [۱۴، ۱۵].

هم‌چنین Arques و همکاران (۲۰۰۵) اثر ترکیبی تیمار با فشار بالا (HP) و بакتری‌های اسیدلاکتیک مولد باکتریوسین (BP-LAB) را بر روی بقای لیستریامونوستیوژنر Scott A در لگاریتم $4/80$ cfu/mL در پنیر حاصل از شیرخام بررسی کردند. در روز سوم، شمار لیستریا منوستیوژنر در پنیر کنترل (بدون BP-LAB) و تیمار با (HP) به $\log \text{cfu/g}$ ۷/۰۳ در پنیرهای حاوی BP-LAB به $\log \text{cfu/g}$ ۶/۰۶-۶/۷۴ در یک پنیر فاقد BP-LAB که در روز دوم با فشار 300 MPa تیمار شده بود به $\log \text{cfu/g}$ ۷/۱۳ در نمونه دیگر با فشار BP-LAB به 500 MPa در روز دوم با فشار 300 MPa تیمار شده بودند به $5/43$ $\log \text{cfu/g}$ - ۳/۸۳ در نمونه‌های مشابهی که با فشار 500 MPa تیمار شدند به $\log \text{cfu/g}$ ۱/۸۱ یا کمتر رسید [۵].

Oussalah و همکاران (۲۰۰۵) اثرات مهارکنندگی ۲۸ نوع اسانس گیاهی انتخاب شده را برروی رشد چهار بacterی پاتوژن شامل: اشرشیا کلی O157:H7، سالمونلا تیفی موریوم، استافیلوکوکوس اورئوس و لیستریا منوستیوژنر بررسی نمودند. نتایج نشان داد که Corydorhimus capitatus، Origanum heracleoticum Cassia و Cinnamomum فعال‌ترین اسانس‌ها علیه بacterی‌های مذکور هستند [۱۶].

Aercolini و همکارانش (۲۰۰۵) نشان دادند که علیرغم اعمال استرس حرارتی به میزان ۵۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴ ساعت در طی روند تولید پنیر‌گرانا پادانو و بیشترین میزان اثر آن در بخش مرکزی نسج پنیر، این فرآیند از تاثیری نسبی بر مهار بacterی‌های تلقیح شده اشرشیا کولی، سالمونلا تیفی موریوم و استافیلوکوکوس اورئوس برخوردار است [۱۰].

Tassou^۱ و Nychas^۲ در سال ۱۹۹۴ اوئوروپین^۳ و ترکیبات فنولیک خالص تجاری را از زیتون استخراج کرده و رشد و تولید انتروتوکسین استافیلوکوکوس اورئوس S-6 را در محیط مایع و هم‌چنین در شیر بازساخته (سیستم غذایی مدل) مهار نمودند. آنان دریافتند که مهار این ارگانیسم در محیط مایع انتروتوکسین B در محیط مایع با غلظت بالای اوئوروپین (۰/۶ درصد) و هم‌چنین در مورد شیر با غلظت اولیه عصاره، مهار گردید [۱۸]. در بررسی دیگری توسط Canillac و همکاران (۲۰۰۱) اثرات ضدبacterیایی، یعنی MIC و LBC (Lowest Bactericidal Concentration) اسانس طبیعی Picea excelsa بر روی یک سویه Staph. auerus، L. monocytogenes ۶ سویه Kelebsiella pneumoniae ۳ سویه E. coli، ۱ سویه Enterobacter cloacae، ۱ سویه pneumoniae گروه Tripticase soy broth یک مدل محیط کشت مایع یعنی *Enterobacter cloacae* در همراه با مکمل عصاره مخمر بررسی شد. غلظت‌ها به میزان ۰ تا ۱۶ درصد از اسانس مورد نظر در محیط کشت مذکور مورد استفاده قرار گرفت و بعد از تلقیح باکتری‌های گرم مثبت غلظت ۰/۰۷ درصد اسانس گیاه مذکور سبب جلوگیری از رشد حدود ۱۰۵ بacterی در هر میلی‌لیتر از محیط کشت گردید و غلظت‌های ۰/۲ و ۰/۳ درصد دارای خاصیت باکتریوسیدی برای حدود ۱۰۷ - ۱۰۵ بacterی در محیط کشت در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد بود. در حالی که کلی فرم‌ها در تعداد ۱۰۵ در هر میلی‌لیتر مقاوم بوده و در ۸ درصد از این اسانس طبیعی پایدار بودند.

در بررسی دیگری توسط Wierinck^۴ و همکاران، اثرات ضدلیستریایی روغن میخک در مدل‌های غذایی یعنی گوشت و پنیر در دو دمای ۷ و ۳۰ درجه سانتی‌گراد بررسی شد. غلظت ۱ درصد اسانس میخک سبب جلوگیری از رشد لیستریا منوستیوژنر در هر

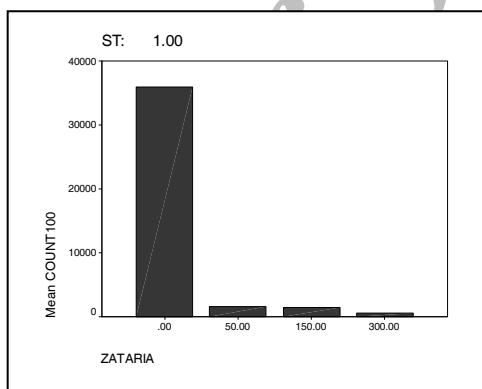
¹ Tassou
³ Oleuropein

² Nychas
⁴ Vrinda

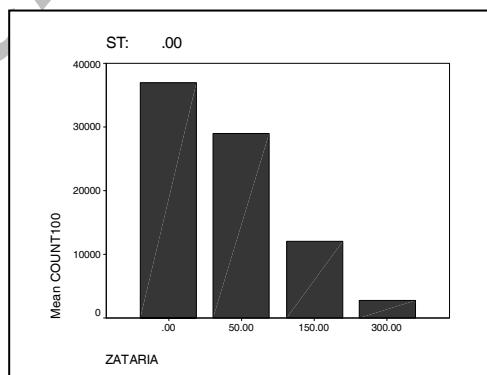


شیرازی از نظر تأثیر ضدمیکروبی است ($p < 0.05$). با مقایسه میزان تغییرات و کاهش مقادیر pH در جدول شماره ۱ و پایین‌تر بودن میزان آن در گروه حاوی استارتتر، به ویژه در دو هفته نخست دوره رسیدن پنیر، می‌توان چنین نتیجه‌گیری نمود که خوشبختانه این انسس گیاهی در کنار اثر مهارکنندگی خود بر باکتری استافیلولکوکوس اورئوس، تأثیر بازدارنده معنی‌داری بر فعالیت استارتتر پنیر نداشته و بدین ترتیب اختلالی در پنیر فنا و کیفیت آن نداشته است. با توجه به نتایج نمودارهای شماره ۳ و ۴ و از آنجا که در طول فرایند آب‌گیری لخته بیشترین تعداد باکتری‌ها در بافت لخته به دام افتاده و شمار کمتری وارد فاز آب پنیرشده، لذا در قسمت آب پنیر آلدگی کمتری حاصل گردیده است، به گونه‌ای که پایین‌ترین میزان آن در نمونه حاوی استارتتر و دارای انسس با غلظت ppm ۳۰۰ بالاترین میزان در نمونه‌های فاقد این دو متغیر مشاهده شد.

بدین ترتیب بررسی متون نشان می‌دهد که تاکنون در زمینه اثرات ضدمیکروبی انسس‌های گیاهی در طی مراحل تولید و رسیدن پنیر پژوهشی صورت نگرفته است. در این بررسی، غلظت ppm ۱۵۰ و ۳۰۰ انسس آویشن بالاترین اثر مهارکنندگی را بر روی رشد باکتری استافیلولکوکوس اورئوس نشان دادند، که در ترکیب با غلظت ۰/۵ درصد استارتتر پنیر توانستند به طور سینرژیک از رسیدن شمار این باکتری بیماری‌زا به دوز مسمومیتزا در پنیر ممانعت نمایند، زیرا استارترهای پنیر نیز قادرند با افزایش اسیدیته و رقابت میکروبی تا حدودی از رشد بسیاری از باکتری‌های دیگر جلوگیری نمایند. در گروه فاقد استارتتر، به غیر از نمونه‌های حاوی بالاترین غلظت انسس مذکور، میزان آلدگی بقیه نمونه‌ها به بالاتر از دوز مسمومیتزا این باکتری رسید، که نشانگر ارتباط معنی‌دار بین استارتتر پنیر و انسس آویشن



نمودار شماره ۳- میزان آلدگی به استافیلولکوکوس اورئوس در آب پنیر حاصل از پنیرسازی (cfu/ml) مربوط به نمونه‌های دارای استارتتر



نمودار شماره ۴- میزان آلدگی به استافیلولکوکوس اورئوس در آب پنیر حاصل از پنیرسازی (cfu/ml) مربوط به نمونه‌های بدون استارتتر



تشکر و قدردانی

بدین وسیله از مدیریت کارخانه‌های شیر پاستوریزه می‌ماس

و پگاه به خاطر همکاری‌هایشان در اجرای این تحقیق کمال
تشکر و قدردانی به عمل می‌آید.

منابع

1. Bhurinder S, Bernadette F, Martin R. Synergistic inhibition of *listeria monocytogenes* by nisin and garlic extract. *Food Microbiology*. 2001; 18: 133 - 9.
2. Smith P, Stewart J and Fyfe L. The potential application of plant essential oils as natural food preservatives in soft cheese. *Food Microbiology*. 2001; 18: 463 - 70.
3. Chi-Zhang Y, Yam K L and Chikindas M L. Effective control of *Listeria monocytogenes* by combination of nisin formulated and slowly released into a broth system. *Int. J. Food Microbiol.* 2004; 90: 15 - 22.
4. Ettayebi K, Yamani J and Rossi-Hassani B D. Synergistic effects of nisin and thymol on antimicrobial activities in *Listeria monocytogenes* and *Bacillus cereus*. *FEMS Microbiol Letters*. 2000; 183: 191 - 5.
5. Arques JL, Rodriguez E, Gaya P, Medina M and Nunez M. Effect of combinations of high-pressure Treatment and bacteriocin producing lactic acid bacteria on the survival of *Listeria monocytogenes* in raw milk cheese. *International Dairy Journal*. 2005; 15: 893 - 900.
6. Leistner, L and Gorris, L M G. Food preservation by hurdle technology. *Trends Food Sci. Technol.* 1995; 6: 35 - 67.
7. Munoz AS. et al. Inhibition of *Staphylococcus aureus* in products by enterocin AS-48 produced in situ and ex situ: Bactericidal synergism with heat. *International Dairy Journal*. 2006; 45: 281 - 8.
8. Yamazaki K, Yamamoto T, and Inoue N. Enhancement of antilisterial activity of essential oil constituents by nisin and diglycerol fatty acid ester. *Food Microbiology*. 2004; 21: 283 - 9.
9. Ali MS, Saleem M, Ali Z and Ahmad Z. Chemistry of zataria multiflora (lamiaceae). *Food microbiology*. 2000; 55 (8): 933 - 6.
10. Aercolini D¹ VF¹, Blaiotta G¹, Saghini F² and Coppola S¹. Response of *Escherichia coli*O157: H7, *Listeria monocytogenes*, *Salmonella Typhimurium* and *Staphylococcus aureus* to the Thermal Stress Occurring in Model Manufactures of Grana Padano Cheese. *J. Dairy Sci.* 2005; 88: 3818 - 25.
11. Canillac N and Moury. Antibacterialactivity for the essential oil of picea excelsa on listeria, *Staphylococcus aureus* and coliform bacteria. *Food Microbiology*. 2001; 18: 261 - 8.
12. Smith P, Stewart J A and Fyfe L. Influence of subinhibitory conditions of plant essential oils on the productions A and B and alfa-toxin by *Staphylococcus aureus*. *Journal of Medical Microbiology*. 2004; 53: 1023 - 7.
13. Vrinda MK and Grag R. Inhibitory effect of clove oil on *Listeria monocytogenes* in meat and Cheese. *Food Microbiology*. 2001; 18: 647 - 50.
14. Heieh PC, Mau JL and Huang SH. Antimicrobial effect of varius combination of plant exteracts. *Food Microbiology*. 2001; 18: 35 - 43.
15. Skandamis P, Tsingarida E and Nychas G. the effect of organoessentialoil on survival/ death of *salmonella thyphimurium* in meat stored at 5° under aerobic, VP/MAP Conditions. *Food Microbioloy* 2002; 19: 379 - 85.
16. Oussalah M, Caillet S, Saucier L and Lacroix M. Inhibitory effects of selected plant essential oils on The growth of four pathogenic bacteria: *E. coli* O157: H7, *Salmonella typhimurium*, *Staphylococcus*



aureus and *Listeria monocytogenes*. *Food Control*. 2007; 18: 414 - 20.

17. Hossienzadeh H, Ramezani Mand G and Salmani A. Chemistry of *zataria multiflora* Boiss exteracts in mice and rats. *Journal of Ethno*

Pharmacology. 2000; 73: 379 - 85.

18. Tassou C and NychasG. Inhibition of *Staphylococcus aureus* by Olive Phenolics in Broth and in a Model Food System. *Journal of Food Protection*. 1994; 57: 120 - 4.

Archive of SID

