

ارزیابی ترکیبات شیمیایی و فعالیت خدمیکروبی اسانس پونه کوهی (*Mentha longifolia L.*) و دانه زیره سبز (*Cuminum cyminum L.*) به تنها بیانی و توأم با نیسین

دکتر محمدرضا پژوهی^۱، دکتر حسین تاجیک^{۲*}، دکتر افشن آخوندزاده^۳، دکتر حسن گندمی^۴، دکتر علی احسانی^۵،
دکتر فرنود شکری ثابت جلالی^۶

تاریخ دریافت: ۸۹/۷/۲۴، تاریخ پذیرش: ۸۹/۶/۳

چکیده

پیش زمینه و هدف: گیاه پونه کوهی و دانه زیره سبز از زمان‌های قدیم به عنوان ادویه و داروی طب سنتی به خوبی شناخته شده‌اند. هدف از این مطالعه ارزیابی ترکیب شیمیایی اسانس گیاهان پونه کوهی و دانه زیره سبز و فعالیت خدمیکروبی آن‌ها روی فرم‌های روشی باکتری‌های باسیلوس سرئوس و باسیلوس سوبتیلیس به تنها بیانی و در ترکیب با نیسین بوده است.

مواد و روش کار: استخراج اسانس گیاهان مورد مطالعه با استفاده از روش تقطیر با بخار آب و به کمک دستگاه کلونجر صورت پذیرفت و به کمک دستگاه گازکروماتوگرافی-طیف نگار جرمی ترکیب شیمیایی آن‌ها آنالیز شد. به منظور تعیین حداقل غلظت ممانعت کنندگی اسانس‌ها و نیسین از روش Broth microdilution susceptibility assay استفاده شد.

یافته‌ها: بیشترین ترکیب تشکیل دهنده اسانس پونه کوهی و زیره سبز به ترتیب پولگون با ۱/۵۴ درصد و کومین آلدهید با ۰/۰۲ درصد بود. نتایج ارزیابی فعالیت خدمیکروبی نشان داد که اسانس پونه کوهی، زیره سبز و نیسین هر کدام به تنها بیانی به ترتیب در غلظت‌های $1\text{ }\mu\text{g/ml}$ ٪ ۰/۰۲۵، ٪ ۰/۰۲۵ و ٪ ۰/۰۲۵ بر روی باسیلوس سرئوس و در غلظت‌های $1\text{ }\mu\text{g/ml}$ ٪ ۰/۰۱۲۵، ٪ ۰/۰۱۲۵ و ٪ ۰/۰۱۲۵ بر روی باسیلوس سوبتیلیس موثر بودند.

بحث و نتیجه گیری: با توجه به نتایج بدست آمده تأثیر خدمیکروبی اسانس دانه زیره سبز به تنها بیانی و توأم با نیسین بیشتر از اسانس پونه کوهی می‌باشد. با توجه به فعالیت خدمیکروبی این ترکیبات می‌توان فعالیت آن‌ها را بر روی دیگر پاتوژن‌های بیماری‌زا بررسی و به راهکار مناسبی برای غلبه بر آن‌ها دست یافت.

کلید واژه‌ها: پونه کوهی، زیره سبز، اثر خدمیکروبی، نیسین

مجله پژوهشی ارومیه، دوره بیست و یکم، شماره چهارم، ص ۳۳۱-۳۲۴، آذر و دی ۱۳۸۹

آدرس مکاتبه: ارومیه، پردیس نازلو، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه ارومیه، تلفن: ۰۴۴۱۲۷۷۰۵۰۸

E-mail: h.tajik@urmia.ac.ir

مقدمه

بیماری‌های غذایی محسوب می‌شوند. محققان، تولیدکنندگان مواد غذایی و موسسات ناظر بهداشتی پیوسته نگران رشد و افزایش تعداد موارد شیوع بیماری‌های ایجاد شده بوسیله میکروگانیسم‌های فسادزا و پاتوژن در مواد غذایی می‌باشند.

سمومیت‌های غذایی در انسان به واسطه مصرف غذاهای حاوی مقادیر قابل توجه میکروگانیسم‌های توکسین زایجاد می‌شود که در این میان باکتری‌ها، مهم‌ترین عوامل میکروبی

^۱ دستیار بهداشت و کنترل کیفی مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه ارومیه

^۲ دانشیار بهداشت و کنترل کیفی مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه ارومیه (نویسنده مسئول)

^۳ استاد بهداشت و کنترل کیفی مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه تهران

^۴ استادیار بهداشت و کنترل کیفی مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه تهران

^۵ استادیار بهداشت و کنترل کیفی مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه ارومیه

^۶ استادیار علوم درمانگاهی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه ارومیه

ترکیبات شناخته شده اسانس دانه زیره سبز شامل کومین آلدھید، مشتقات منتون، گاما ترپینن و پارا سیمن می باشند که مسئول بو و اثرات بیولوژیکی آن هستند (۱۰). فعالیت ضدمیکروبی اسانس زیره سبز بر روی پاتوژن های غذازاد از جمله لیستریا مونوسیتوفیز و اشرشیاکلی به خوبی نشان داده است (۱۱). در رابطه با فعالیت ضدمیکروبی اسانس ها و کارایی آن ها بر علیه انواع میکروارگانیسم ها به تنهایی و یا در ترکیب با سایر مواد و روش های محافظت مواد غذایی مطالعات متعددی صورت گرفته است (۱۲-۱۴). کاربرد صنعتی و تکنولوژیکی اسانس ها در مواد غذایی مستلزم استفاده از غلظت های بالاتری از اسانس های گیاهی در مقایسه با محیط کشت آزمایشگاهی می باشد. در حالی که استفاده از این غلظت ها علاوه بر عدم صرفه اقتصادی، ممکن است اثرات نامطلوبی بر روی طعم ماده غذایی داشته باشد. بنابراین برای کاهش خطرات و معضلات ناشی از ارگانیسم های پاتوژن و فسادزا تعیین میزان فعالیت ضدمیکروبی اسانس ها در ترکیب با دیگر مواد ضدمیکروبی، بهمنظور کاهش میزان غلظت مورد استفاده از آن ها و همچنین اجتناب از تغییرات طعمی در مواد غذایی ضروری می باشد (۱۳). یکی دیگر از ترکیبات ضدمیکروبی طبیعی که بهطور وسیعی در صنعت مواد غذایی کاربرد پیدا کرده، نیسین است. نیسین، باکتریوسمین پلی پپتیدی مقاوم به حرارت تولید شده به وسیله سویه های معینی از لاکتوکوکوس لاکتیس تحت گونه لاکتیس می باشد که مورد تأیید سازمان جهانی سلامت (WHO) به عنوان یک ترکیب محافظت کننده ضدمیکروبی طبیعی در مواد غذایی قلمداد شده و در بیش از ۵۰ کشور از آن به عنوان افزودنی غذایی استفاده می شود (۱۵). اهداف این مطالعه شامل ارزیابی ترکیب شیمیایی اسانس های دانه زیره سبز و پونه کوهی و ارزیابی فعالیت ضدمیکروبی آن ها بر علیه سلول های رویشی باسیلوس سرئوس و باسیلوس سوبتیلیس در محیط آزمایشگاهی و همچنین بررسی تأثیر اسانس های مورد مطالعه در ترکیب با نیسین بر علیه باکتری های ذکر شده می باشد.

مواد و روش کار استخراج اسانس

روغن فرار گیاه خشک شده پونه کوهی و دانه زیره سبز پس از تأیید نام علمی توسط گیاه شناس پژوهشکده گیاهان دارویی تهران وابسته به جهاد دانشگاهی، به روش تقطیر با آب^۳ و با استفاده از دستگاه کلونجر استخراج شد.

³ Hydro-distillation

باسیلوس ها باکتری های گرم مثبت، میله ای اسپورزا با گسترش همه جایی می باشند. باسیلوس سرئوس از جمله پاتوژن های غذازاد بوده که علاوه بر مسمومیت غذایی عامل فساد مواد غذایی نیز می باشد (۱). این باکتری انواع مختلفی توکسین تولید می کند که همراه با دو سندرم اسهال زا و استفراغ آور است (۲). باسیلوس سوبتیلیس به عنوان یک ارگانیسم فسادزا در مواد غذایی، همچون باسیلوس سرئوس می تواند توکسین مقاوم به حرارتی تولید کند که علایم مشابه سندرم استفراغ آور باسیلوس سرئوس دارد. بیشترین غذاهای آلوده به باسیلوس ها شامل ادویه ها، آرد، غلات، فراورده های گیاهی، گوشت و محصولات برج می باشد (۳). در سال های اخیر بروز بیماری های غذازاد علی رغم پیشود شرایط بهداشتی رو به افزایش می باشد. بنابراین در جهت اطمینان از بهداشت و سلامت مواد غذایی توجه بیشتری برای کنترل آلودگی ناشی از این ارگانیسم ها ضروری به نظر می رسد. به منظور جلوگیری از رشد میکروارگانیسم های پاتوژن و فسادزا در مواد غذایی از افروزنده های شیمیایی مختلف استفاده می شود که امروزه بهدلیل اثرات نامطلوب شان از جمله سرطان زایی، سمیت و ایجاد مقاومت در میکروارگانیسم ها، اکثر مصرف کنندگان مواد غذایی خواستار استفاده از نگهدارنده های طبیعی مشتق از منابع گیاهی، حیوانی و میکروبی هستند تا علاوه بر افزایش زمان ماندگاری غذا از اثرات زیان بار نگهدارنده های شیمیایی مصنوع باشند (۴). از جمله ترکیبات طبیعی که امروزه به طور فزاینده ای در مواد غذایی مورد بررسی و استفاده قرار گرفته، اسانس ادویه ها و گیاهان می باشد که نه تنها مانع رشد میکروارگانیسم ها می شود بلکه به عنوان طعم دهنده در مواد غذایی کاربرد فراوانی دارد (۴،۵). گیاه پونه کوهی^۱ از جنس L. Mentha در خانواده Laminaceae قرار دارد. اساساً به صورت وحشی در مکان های مرطوب مانند حاشیه رودخانه ها روییده و در سواحل مناطق معتدل نواحی مرکزی و جنوب اروپا، جنوب غربی آسیا و استرالیا رشد می کند. برگ، گل و ساقه گونه های پونه در چای های گیاهی یا به عنوان افزودنی در مخلوط های ادویه های تجاری برای طعم دادن به غذاها استفاده می شود. این گیاه در طب سنتی برای درمان تهوع، برونشیت، نفخ و بی اشتہایی بکار گرفته می شود (۷). مطالعات متعددی به منظور ارزیابی فعالیت ضدمیکروبی اسانس این گیاه صورت گرفته است (۹،۸). دانه زیره سبز^۲ از زمان های قدیم به عنوان ادویه و داروی طب سنتی بخوبی شناخته شده است. گیاه زیره سبز به طور وحشی در نواحی وسیعی با آب و هوای مدیترانه ای می روید. بیشترین

¹ *Mentha longifolia* L

² *Cuminum cyminum* L

برای تعیین حداقل غلظت ممانعت کنندگی (MIC) اسنس‌ها و نیسین از روش Broth microdilution susceptibility assay استفاده شده. برای افزایش حلالیت و گسترش یکنواخت اسنس‌ها در محیط کشت از دی متیل سولفوکساید درصد به عنوان امولسیفایر و آگار آگار به میزان ۰/۰۵ درصد (به عنوان پایدار کننده) استفاده گردید. غلظت‌های مورد مطالعه نیسین از ۰/۰۱۶ تا ۲۰ میکروگرم در میلی لیتر و غلظت‌های اسنس‌های مورد مطالعه از ۰/۰۳۲ تا ۱ درصد (به صورت رقت‌های سریالی) بود. به طور خلاصه در هر چاهک ۸۰ میکرولیتر محیط آبگوشت BHI استریل، ۵۰ میکرولیتر از رقت‌های متوالی اسنس‌های مورد مطالعه و ۵۰ میکرولیتر از رقت‌های متوالی نیسین و در نهایت ۲۰ میکرولیتر کشت باکتریایی (حاوی حدود 5×10^6 CFU ml⁻¹) در هر چاهک اضافه گردید. کنترل مثبت (چاهک حاوی باکتری + آبگوشت BHI بدون ترکیب ضدمیکروبی) و کنترل منفی (ترکیب ضدمیکروبی + آبگوشت BHI بدون باکتری) نیز در هر مرحله آزمایش در نظر گرفته شد. پس از افزودن غلظت‌های مورد نظر از ترکیبات ضد میکروبی و باکتری‌های مورد مطالعه، پلیت‌های میکروتیپر به مدت ۲۴ ساعت در دمای تقریبی ۳۷ درجه سانتی‌گراد با دور ۳۰۰ rpm در دستگاه PST- 60HL PLUS، BOECO، TromoShyker میکروپلیت (Germany) برای مخلوط شدن و گرمخانه گذاری قرار داده شدند. بعد از طی شدن زمان گرمخانه گذاری برای تعیین MIC، چاهک‌ها برای وجود کدورت به طریق جشمی بررسی شدند. حداقل غلظتی که ایجاد حالت عدم رشد یا عدم کدورت مشهود در مقایسه با گروه کنترل کند به عنوان MIC تعیین گردید.

ارزیابی اثر ترکیبی اسنس‌های مورد مطالعه و نیسین برای تعیین اثر متقابل اسنس‌های مورد مطالعه و نیسین از شاخصی به نام FIC Index استفاده گردید که از فرمول زیر محاسبه می‌شود.

$$\text{شاخص FIC} = \frac{\text{اسنس در حالت توان با نیسین}}{\text{اسنس به تنهایی}} + \frac{\text{نیسین در حالت توان با نیسین}}{\text{نیسین به تنهایی}}$$

باکتری‌های باسیلوس سرئوس و باسیلوس سوبتیلیس به وسیله ارزیابی رشد آن‌ها در محیط آبگوشت BHI بررسی گردید. بدین ترتیب که فلاسک‌های حاوی آبگوشت BHI استریل تهیه و غلظت‌های subMIC از اسنس‌های مورد مطالعه و نیسین به صورت تنهای و ترکیبی به فلاسک‌ها اضافه شد. سپس از هر باکتری به میزان تقریبی 5×10^6 CFU ml⁻¹ به فلاسک تلقیح و به مدت شش ساعت در دمای ۳۵ درجه سانتی‌گراد گرمخانه گذاری

آنالیز گاز کروماتوگرافی اسنس برای ارزیابی و شناسایی ترکیبات شیمیایی و غلظت آن‌ها در اسنس‌های مورد مطالعه از دستگاه گاز کروماتوگرافی مدل Agilent 6890 متعلق به طیف نگار جرمی از نوع ۵۹۷۳ (GC/MS) استفاده شد.

نیسین پودر نیسین استفاده شده در این مطالعه حاوی ۲.۵ درصد نیسین فعال، از شرکت SIGMA-ALDRICH (United Kingdom, EC 215-807-5) خریداری شد. جهت آماده سازی نیسین از اسید کلربیدریک ۰/۰۲ مول در لیتر (با pH حدود ۱/۶) استفاده گردید. غلظت‌های نیسین در این مطالعه به صورت نیسین فعال بیان می‌شود.

تهیه سوسپانسیون باکتریایی در این مطالعه باکتری‌های Bacillus cereus ATCC 11778 و Bacillus subtilis ATCC 6633 کنترل کیفی مواد غذایی دانشکده دامپزشکی تهران مورد استفاده قرار گرفت. به منظور تهیه و محاسبه میزان تلقیح باکتری‌های مورد مطالعه از روش اسپکتروفوتومتری استفاده شد. بدین ترتیب که یک کلونی از کشت باکتری‌های مورد مطالعه به محیط آبگوشت BHI انتقال داده و به مدت ۱۸ ساعت در دمای ۳۵ درجه سانتی‌گراد گرمخانه گذاری شد این کار حداقل برای دو بار متوالی انجام گردید. برای این منظور از سوسپانسیون کشت‌های باکتریایی رقت‌های مختلف تهیه شده و بعد از قرائت جذب نوری آن‌ها به وسیله دستگاه اسپکتروفوتومتر (Pharmacia LKB-Nova (Spacell England) در طول موج ۶۰۰ نانومتر، شمارش باکتریایی به روش کشت سطحی (Spread Plate Count) در محیط آغاز صورت گرفته و جذب نوری معادل 10^7 CFU/ml محاسبه گردید. بدین ترتیب در هر بار انجام آزمایش سوسپانسیون باکتریایی با جذب نوری محاسبه شده، تهیه و جهت تلقیح استفاده گردید.

ارزیابی فعالیت ضدمیکروبی

بنابراین در صورتی که شاخص FIC ترکیبات ضدمیکروبی کوچکتر از یک باشد اثر متقابل ترکیبات ضدمیکروبی سینرژیستی، اگر برای یک باشد برهم کنش افزایشی و در صورتی که بزرگتر از یک باشد آنتاگونیستی است (۱۶).

ارزیابی منحنی رشد تأثیر متقابل غلظت‌های تحت بازدارنده (subMIC) ترکیب اسنس‌های مورد مطالعه به همراه نیسین بر علیه فرم رویشی

**جدول شماره(۱): ترکیب شیمیایی اسانس پونه کوهی
شناسایی شده بهوسیله دستگاه GC/MS**

درصد	شاخص بازداری	ترکیب
۱/۸۶	۹۳۹	آلfa پین
۳/۰۷	۹۸۰	۲ بتا پین
۱۵/۸۹	۱۰۳۱	۱و۸ سینئول
۰/۹۱	۱۰۹۹	ایزوپنتیل ۲ متیل بوتانوات
۷	۱۱۴۹	پارامنت ۳ ان ۸ ال
۱۱/۱۸	۱۱۶۳	منتوفوران
۹/۷۴	۱۱۷۵	سیس ایزو پولگون
۱/۰۱	۱۱۹۰	بورنیول
۱/۷۸	۱۲۲۰	نحو ایزو دی هیدرو کاروئول
۳۱/۵۴	۱۲۴۵	پولگون
۳/۸۰	۱۳۴۲	۲ سیکلوهگزان ۱ وان
۱/۵۸	۱۳۵۰	ادسن
۱/۶۰	۱۵۸۰	کاریوفیلن اکساید
۹۰/۹۶		جمع کل

**جدول شماره(۲): ترکیب شیمیایی اسانس دانه زیره سبز
شناسایی شده بهوسیله دستگاه GC/MS**

درصد	شاخص بازداری	ترکیب
۰/۶۸	۹۳۹	آلfa پین
۷/۷۲	۹۸۰	بتا پین
۱/۱	۹۹۱	میرسن
۰/۷۹	۱۰۰۳	آلفالاندرن
۸/۵۵	۱۰۲۷	پاراسیمن
۰/۸۴	۱۰۳۳	باتافالاندرن
۱۲/۹۴	۱۰۶۱	گاما ترپین
۴/۴۵	۱۱۹۵	سین دیهیدرو کارون
۲۹/۰۲	۱۲۴۷	کومین آلدهید
۲۰/۷۰	۱۲۸۹	آلfa ترپین ۷ آل
۸/۹۰	۱۳۰۴	گاما ترپین ۷ آل
۹۵/۶۹		جمع کل

گردید. به منظور ارزیابی رشد باکتری‌ها هر ساعت یک بار (ساعت ۱، ۲، ۳، ۴، ۵) از فلاسک‌ها شمارش کلونی یه روش کشت سطحی صورت گرفت.

یافته‌ها

نتایج آنالیز ترکیبات شیمیایی اسانس پونه کوهی و دانه زیره سبز بهوسیله دستگاه GC/MS به ترتیب در جداول شماره ۱ و ۲ نشان داده شده است. میزان بازده استخراج اسانس پونه کوهی ۲/۷ درصد و دانه زیره سبز ۲/۵ درصد بر اساس وزن خشک نمونه بود. بیشترین ترکیبات اسانس پونه کوهی را پولگون (۳۱/۵۴ درصد)، او ۸ سینئول (۱۵/۸۹ درصد)، منتوفوران (۱۱/۱۸ درصد) و سیس ایزو پولگون (۹/۷۴ درصد) و در مورد دانه زیره سبز کومین آلدهید (۰/۲۹ درصد)، آلفا ترپین ۷ آل (۰/۲۰ درصد)، گاما ترپین (۱۲/۹۴ درصد)، گاما ترپین ۷ آل (۰/۸۰ درصد)، پارا سیمن (۸/۵۵ درصد) و بتا پین (۷/۷۲ درصد) تشکیل دادند. مقدار MIC اسانس پونه کوهی، دانه زیره سبز و نیسین به تنها یابی و در حالت ترکیبی بر روی باکتری‌های مورد مطالعه در جدول شماره ۳ نشان داده شده است.

نیسین به تنها یابی در غلظت ۱۰ و ۰/۲۵ میکروگرم در هر میلی لیتر به ترتیب سبب مهار باسیلوس سرئوس و باسیلوس سوبتیلیس شد. میزان پونه کوهی بر علیه باکتری‌های مورد مطالعه یکسان بود در حالی که دانه زیره سبز و نیسین به ترتیب در غلظت ۱۰/۰ درصد و ۰/۲۵ میکروگرم در هر میلی لیتر مانع رشد باکتری باسیلوس سوبتیلیس شدند. نتایج محاسبه شاخص FIC اسانس پونه کوهی، دانه زیره سبز و نیسین، برای ارزیابی اثر مقابله‌شان بر روی هم نشان داد که ترکیب پونه کوهی با نیسین و دانه زیره سبز به همراه نیسین، اثر سینرژیستی بر علیه باکتری‌های FIC باسیلوس سرئوس و باسیلوس سوبتیلیس دارد. مقدار شاخص FIC ترکیب اسانس‌های مورد مطالعه با نیسین کوچکتر از یک بود. اثر ترکیبی غلظت‌های تحت بازدارنده اسانس‌های مورد مطالعه و نیسین بر روی منحنی رشد باکتری‌های باسیلوس سرئوس و سوبتیلیس در جداول شماره ۴ و ۵ نشان داده شده است.

همان طور که در جداول نشان داده شده نیسین به صورت سینرژیستی تأثیر هر دو اسانس را بر علیه باکتری‌های مورد مطالعه افزایش داده است. از طرف دیگر غلظت تحت بازدارنده نیسین بیشتر از هر دو اسانس موجب کاهش لگاریتم باکتری‌های باقیمانده شده است. بکارگیری توازن اسانس دانه زیره سبز و نیسین نسبت به ترکیب اسانس پونه کوهی و نیسین، بیشترین تأثیر را در کاهش تعداد سلول‌های فرم رویشی هر دو باکتری داشت.

جدول شماره (۳): حداقل غلظت ممانعت کنندگی انسس پونه کوهی، دانه زیره سبز (درصد) و نیسین ($\mu\text{g}/\text{ml}$) به تنها یی و در ترکیب

سویههای باکتری	نیسین	پونه کوهی	دانه زیره سبز	پونه کوهی + نیسین	دانه زیره سبز	دانه زیره سبز + نیسین
ATCC 11778	۱۰	۰/۲۵	۰/۲۵	۱/۲۵+۰/۰۳۱ ۲/۵+۰/۰۱۵	۱/۲۵+۰/۰۶۲	۱/۲۵+۰/۰۳۱
ATCC 6633	۰/۲۵	۰/۱۲۵	۰/۱۲۵	۰/۰۸۳+۰/۰۶۲ ۰/۱۲۵+۰/۰۳۱	۰/۰۸۳+۰/۰۱۲۵ ۰/۱۲۵+۰/۰۶۲	۰/۰۸۳+۰/۰۶۲

جدول شماره (۴): لگاریتم تعداد سلول‌های رویشی باسیلوس سرئوس تحت تأثیر نیسین ($\mu\text{g}/\text{ml}$)، پونه کوهی (۱۲۵)، زیره سبز (۰/۰۱۲۵) و اثر ترکیبی آن‌ها در مدت ۶ ساعت گرم‌خانه گذاری

میانگین لگاریتم تعداد سلول‌های باسیلوس سرئوس \pm انحراف استاندارد							تیمارها
ساعت ۶	ساعت ۵	ساعت ۴	ساعت ۳	ساعت ۲	ساعت ۱	ساعت ۰	
۶/۸۰±۰/۰۳	۶/۵۴±۰/۰۰	۶/۲۳±۰/۰۲	۵/۷۵±۰/۱۱	۵/۵۶±۰/۰۱	۵/۲۴±۰/۰۱	۵/۱۷±۰/۰۲	کنترل
۴/۰۷±۰/۰۱	۴/۱۸±۰/۰۲	۴/۲۵±۰/۰۱	۴/۳۰±۰/۰۳	۴/۳۷±۰/۰۴	۴/۶۵±۰/۰۱	۵/۰۲±۰/۰۱	نیسین
۴/۹۲±۰/۰۰	۴/۹۰±۰/۰۱	۴/۸۰±۰/۰۴	۴/۷۷±۰/۰۲	۴/۶۶±۰/۰۰	۴/۸۳±۰/۰۲	۵/۰۴±۰/۰۵	پونه کوهی
۴/۸۰±۰/۰۱	۴/۷۴±۰/۰۱	۴/۷۰±۰/۰۱	۴/۶۰±۰/۰۱	۴/۵۸±۰/۰۱	۴/۸۰±۰/۰۰	۴/۹۷±۰/۰۳	زیره سبز
۳/۱۶±۰/۰۲	۳/۲۷±۰/۰۳	۳/۳۵±۰/۰۱	۳/۶۴±۰/۰۰	۳/۷۷±۰/۰۲	۴/۲۱±۰/۰۴	۵/۱۴±۰/۰۰	نیسین + پونه کوهی
۲/۷۰±۰/۰۱	۲/۸۴±۰/۰۱	۲/۹۸±۰/۰۳	۳/۲۰±۰/۰۱	۳/۴۱±۰/۰۱	۳/۸۶±۰/۰۱	۴/۹۵±۰/۰۲	نیسین + زیره سبز

جدول شماره (۵): لگاریتم تعداد سلول‌های رویشی باسیلوس سوبتیلیس تحت تأثیر نیسین ($\mu\text{g}/\text{ml}$)، پونه کوهی (۱۲۵)، زیره سبز (۰/۰۷۵) و اثر ترکیبی آن‌ها در مدت ۶ ساعت گرم‌خانه گذاری

میانگین لگاریتم تعداد سلول‌های باسیلوس سوبتیلیس \pm انحراف استاندارد							تیمارها
ساعت ۶	ساعت ۵	ساعت ۴	ساعت ۳	ساعت ۲	ساعت ۱	ساعت ۰	
۶/۴۰±۰/۰۰	۶/۳۱±۰/۰۳	۶/۱۶±۰/۰۱	۵/۷۸±۰/۰۱	۵/۳۷±۰/۰۲	۵/۲۳±۰/۰۱	۵/۱۱±۰/۱۰	کنترل
۴/۵۰±۰/۰۰	۴/۵۶±۰/۰۴	۴/۵۱±۰/۰۱	۴/۴۵±۰/۰۲	۴/۵۵±۰/۰۱	۴/۷۷±۰/۰۳	۴/۹۶±۰/۰۱	نیسین
۵/۲۷±۰/۰۳	۵/۲۰±۰/۰۱	۵/۰۴±۰/۰۰	۴/۹۰±۰/۰۰	۴/۸۴±۰/۰۲	۵/۰۰±۰/۰۳	۵/۰۷±۰/۰۴	پونه کوهی
۵/۱۰±۰/۰۰	۵/۰۰±۰/۰۲	۴/۸۵±۰/۰۲	۴/۷۴±۰/۰۵	۴/۷۶±۰/۰۰	۴/۸۵±۰/۰۱	۵/۰۰±۰/۰۱	زیره سبز
۳/۷۶±۰/۰۲	۳/۸۵±۰/۰۱	۳/۹۲±۰/۱۲	۴/۱۱±۰/۰۱	۴/۲۵±۰/۰۲	۴/۶۲±۰/۰۳	۵/۰۴±۰/۰۴	نیسین + پونه کوهی
۳/۴۸±۰/۰۱	۳/۵۷±۰/۰۰	۳/۷۲±۰/۰۲	۳/۸۰±۰/۰۶	۴/۱۷±۰/۰۳	۴/۴۸±۰/۱۰	۵/۰۰±۰/۰۱	نیسین + زیره سبز

آلدهید و آلفا ترپینن ۷ آل بیشترین درصد را در انسس دانه زیره سبز دارا بودند. در مطالعه Gulluce و همکاران (۲۰۰۷) نشان داده شد که بیشترین ترکیبات انسس پونه کوهی از سیسین پیپریتون اپوکساید (۱۸/۴) و پولگون (۱۵/۵) (درصد) تشکیل شده است. در مطالعه Iacobellis و همکاران (۱۹) بیشترین ترکیبات انسس زیره سبز شامل کومین آلدهید، پارامنت، گاما ترپینن بود. ترکیب تشکیل دهنده انسس یک گونه از گیاهان نسبت به همان گونه در شرایط منطقه‌ای مختلف ممکن است اختلاف داشته باشد و این اختلافات می‌تواند ناشی از تفاوت در فصل برداشت، زمان

بحث و نتیجه گیری

با توجه به نگرانی مصرف کنندگان و متولیان بهداشتی در رابطه با استفاده از نگهدارنده‌های شیمیایی و مضرات آن‌ها، در سال‌های اخیر گرایش به استفاده از نگهدارنده‌های طبیعی به ویژه انسس گیاهان و ادویه‌ها و شناسایی ترکیبات آن‌ها افزایش یافته و نتایج مثبتی بر علیه پاتوژن‌های غذایی به همراه داشته است (۱۸، ۱۷). نتایج آنالیز ترکیب انسس پونه کوهی و دانه زیره سبز توسط GC/MS نشان داد که بیشترین ترکیب انسس پونه کوهی را پولگون و ۸ سینئول تشکیل می‌دهد، در حالی که کومین

آویشن در ترکیب با غلظت‌های ۵۰۰ یا ۱۰۰۰ واحد نیسین در هر گرم، فعالیت سینرژیستی قوی بر علیه باکتری لیستریا مونوسیتوژن دارد. به طور کلی مطالعات بر روی عملکرد انسان‌ها از یک مکانیسم واحد تعیت می‌کند که مربوط به عمل تخریبی آن‌ها روی غشای سلولی می‌باشد (۲۴). در صورت بکارگیری نیسین به صورت ترکیبی با انسان‌های گیاهی طیف عملکردی نیسین به عنوان یک محافظت کننده غذایی وسیع تر می‌شود. از آنجا که هر دو نوع ترکیب بر روی غشا سیتوپلاسمی عمل می‌کنند می‌توان یک اثر سینرژیستی یا افزایشی را از یک ترکیب ضدمیکروبی طبیعی انتظار داشت و برای اثر ممانعت کننده‌گی آن‌ها به غلظت کمتری از هر دو ترکیب نیاز خواهد بود. با توجه به این که غلظت‌هایی مورد نیاز انسان پونه کوهی و دانه زیره سبز برای غیرفعال کردن فرم رویشی باسیلوس سرئوس و باسیلوس سوبتیلیس موجب تغییرات طعمی در ماده غذایی می‌شود، استفاده از نیسین به طور سینرژیستی در مقادیری کمتر به همراه غلظت‌هایی از انسان‌ها با پذیرش طعمی مناسب، می‌تواند کاربرد عملی در صنعت غذایی داشته باشد بیوژه در مواد غذایی که با وجود اعمال تیمار حرارتی احتمال حضور باکتری‌های فسادزا و پاتوژن در آن‌ها می‌باشد. استفاده از غلظت‌های تحت بازدارنده انسان و نیسین مورد استفاده در این مطالعه باعث افزایش فاز کمون در منحنی رشد باکتری گردید که این موضوع در میکروبیولوژی مواد غذایی از اهمیت ویژه‌ای برخوردار است. به طور کلی نتایج این مطالعه مبنی اثر ضدمیکروبی انسان‌های پونه و دانه زیره سبز و نیسین بخصوص بصورت توأم با یکدیگر می‌باشد. اما با وجود این جهت کاربرد عملی این ترکیبات، باقیتی اثر آن‌ها بر روی دیگر پاتوژن‌ها و عوامل فساد، در مدل‌های غذایی مختلف مطالعه شود.

تشکر و قدردانی

بدینویسیله از معاونت محترم تحصیلات تکمیلی دانشگاه ارومیه به دلیل مساعدت در تأمین هزینه‌های این پروژه و کارشناس محترم آزمایشگاه بهداشت مواد غذایی دانشکده دامپزشکی دانشگاه ارومیه، جناب آقای‌هادی قاسم مهدی به خاطر همکاری‌های بی‌دریغشان در انجام این تحقیق تشکر و قدردانی به عمل می‌آید.

References

- Varnam AH, Evans MG. Food poisoning: medical and microbiological overview; *Bacillus*. In: Varnam AH, Evans MG, Editors. *Foodborne pathogens, an illustrated text*. London: Mosby Year Book; 1991. P.9-19.
- Schoeni JL, Wong AC. *Bacillus cereus food poisoning and its toxins*. J Food Prot 2005; 68: 636-48.

استخراج انسان، مناطق مختلف جغرافیایی و حتی بخش‌های مختلف گیاه باشد (۱۷). نتایج این مطالعه نشان داد که انسان پونه کوهی و دانه زیره سبز بر علیه سلول‌های رویشی باسیلوس سرئوس و سوبتیلیس موثر می‌باشند. در این میان تأثیر ضدمیکروبی انسان دانه زیره سبز بیشتر مشهود بود. در ارتباط با اثر انسان‌های مختلف بر باکتریهای مذکور در این مطالعه بررسی‌های مختلفی صورت گرفته است. از جمله در مطالعه Jirovetz و همکاران (۲۰) نشان داده شد انسان زیره سبز بیشترین فعالیت ضدمیکروبی را در بین قارچ‌های مورد ارزیابی بر علیه آسپرژیلوس نایجر و در بین باکتری‌های گرم مثبت بیشترین تأثیر را بر باکتری باسیلوس سوبتیلیس دارد. در مطالعه حاضر نیز باسیلوس سوبتیلیس نسبت به باسیلوس سرئوس در برابر انسان زیره سبز حساستر بود. همچنین Iacobellis و همکاران (۱۹) نشان دادند که انسان زیره سبز بر روی اکثر باکتری‌های گرم مثبت و گرم منفی موثر واقع می‌شود اما تأثیر کمی بر روی گونه‌های باکتری پزودوموناس دارد. همچنین در ارزیابی فعالیت ضدمیکروبی عصاره مтанولی و انسان پونه کوهی توسط Gulluce و همکاران (۸) نشان داده شد که تأثیر ضدمیکروبی انسان پونه کوهی بیشتر از عصاره متانولی آن می‌باشد. در مطالعه حاضر در صورت استفاده توأم انسان‌های مورد مطالعه به همراه نیسین فعالیت آن‌ها به طور سینرژیستی افزایش می‌یابد و در نتیجه می‌توان با غلظت کمتری از هر دو نوع ترکیب ضدمیکروبی بر باکتری‌های مورد مطالعه فائق آمد. در همین رابطه، Pol و همکاران (۲۱) به ارتباط سینرژیستی بین نیسین و کارواکرول (یکی از اجزاء انسان مرزنجوش و آویشن) بر علیه سلول‌های رویشی باسیلوس سرئوس پی برندند. در مطالعه دیگری نشان داده شد که تأثیر ضدمیکروبی نیسین تولید شده به وسیله لاکتوکوکوس لاکتیس KE3 به طور فزاینده‌ای در ترکیب با غلظت‌های تحت بازدارنده تیمول بر روی باسیلوس سوبتیلیس موثر بوده و با افزایش غلظت تیمول این اثر بیشتر نمایان می‌شود (۲۲). همچنین Solomakos و همکاران (۲۳) اثر ضد میکروبی انسان آویشن، نیسین و ترکیب آن‌ها بر علیه لیستریا مونوسیتوژن در گوشت چرخ شده گاو در دمای پایین را مورد بررسی قرار دادند و به این نتیجه رسیدند که تیمار گوشت چرخ شده گاو با غلظت ۶۰ درصد انسان

3. Granum PE. *Bacillus cereus*. In: Doyle M, Beuchat L, Editors. *Food microbiology: fundaments and frontiers*. 3rd Ed. Washington, D.C.: ASM Press; 2007. P. 445-56.
4. Roller S. The quest for natural antimicrobials as novel means of food preservation: status report on European research project. *Int Biodeter Biodegr* 1995; 36:333-45.
5. Ultee A, Bennik HJ, Moezelaar R. The phenolic hydroxyl group of carvacrol is essential for action against the food-borne pathogen *Bacillus cereus*. *Appl Environ Microb* 2002; 68: 1561-8.
6. Tajik T, Shokouhi Sabetjalali F, Sobhani A, Shahbazi Y, Soleimanzadeh M. In vitro assessment of antimicrobial efficacy of alcoholic extract of *Achillea millefolium* in comparison with Penicillin derivatives. *J Anim Vet Adv* 2008; 7(4): 508-11.
7. Iscan G, Kirimer N, Kurkcuoglu M, Baser KH, Demirci F. Antimicrobial screening of *Mentha piperita* essential oils. *J Agric Food Chem* 2002; 50: 3943-6.
8. Gulluce M, Sahin F, Sokmen M, Ozer H, Daferera D, Sokme A, et al. Antimicrobial and antioxidant properties of the essential oils and methanol extract from *Mentha longifolia* L. ssp. *Longifolia*. *Food Chem* 2007; 103: 1449-56.
9. Oyedeffi AO, Afolayan AJ. Chemical composition and antibacterial activity of the essential oil isolated from South African *Mentha longifolia* (L.) L. subsp. *capensis* (Thunb.) Briq. *J Essent Oil Res* 2006; 18: 57-9.
10. Lis-Balchin M, Deans SG, Eaglesham E. Relationship between bioactivity and chemical composition of commercial essential oils. *Flavour Frag J* 1998; 13: 98-104.
11. Gachkar L, Yadegari D, Rezaei MB, Taghizadeh M, Astaneh SA, Rasooli I. Chemical and biological characteristics of *Cuminum cyminum* and *Rosmarinus officinalis* essential oils. *Food Chem* 2007; 102:898-904.
12. Misaghi A, Akhondzadeh Basti A. Effects of *Zataria multiflora* Boiss. Essential oil and nisin on *Bacillus cereus* ATCC 11778. *Food Control* 2007; 8(9): 1043-9.
13. Moosavi MH, Akhondzadeh Basti A, Misaghi A, Zahraei Salehi T, Abbasifar R, Mousavi HA, et al. Effect of *Zataria multiflora* Boiss. Essential oil and nisin on *Salmonella typhimurium* and *Staphylococcus aureus* in a food model system and on the bacterial cell membranes. *Food Res Int* 2008; 41: 1050-7.
14. Shan B, Cai YZ, Brooks JD, Corke H. The in vitro antibacterial activity of dietary spice and medicinal herb extracts. *Int J Food Microb* 2007; 117: 112-19.
15. Delves-Broughton J. Nisin and its uses as a food preservative. *Food Technol* 1990; 44: 100-12.
16. Parish ME, Davidson PM. Methods for evaluation. In: Davidson PM, Branen AL, Editors. *Antimicrobials in foods*. 2nd Ed. New York: Marcel Dekker; 1993. P.597-615.
17. Burt S. Essential oils: their antibacterial properties and potential application in foods-a review. *Int J Food Microb* 2004; 94: 223-53.
18. Tajik H, Shokouhi F. Comparative evaluation of antimicrobial efficacy of aqueous and alcoholic extracts of yarrow against pathogenic microorganisms. *Urmia Med J* 2009; 19(4): 358 (Persian).
19. Iacobellis NS, Cantore PL, Capasso F, Senatore F. Antibacterial activity of *Cuminum cyminum* L. and *Carum carvi* L. *Essent Oils J Agric Food Chem* 2006; 53: 57-61.
20. Jirovetz L, Buchbauer G, Stoyanova AS, Georgiev EV, Damianova ST. Composition, quality control and antimicrobial activity of the essential oil of cumin (*Cuminum cyminum* L.) seeds from

- Bulgaria that had been stored for up to 36 years. Int J Food Sci Tech 2005; 40: 305-10.
21. Pol IE, Krommer J, Smid EJ. Bioenergetic consequences of nisin combined with carvacrol towards *Bacillus cereus*. Innov Food Sci Emerging Technol 2002; 3: 55-61.
22. Ettayebi K, Yamani JE, Rossi-Hassan BD. Synergistic effects of nisin and thymol on antimicrobial activities in *Listeria monocytogenes* and *Bacillus subtilis*. FEMS Microbiol Lett 2000; 183: 191-5.
23. Solomakos N, Govaris A, Koidis P, Botsoglou N. The antimicrobial effect of thyme essential oil against *Listeria monocytogenes* in minced beef during refrigerated storage. Food Microbiol 2008; 25: 120-7.
24. Tassou C, Koutsoumanis K, Nychas GJE. Inhibition of *Salmonella enteritidis* and *Staphylococcus aureus* in nutrient broth by mint essential oil. Food Res Int 2000; 33: 273-80.