

ORIGINAL ARTICLE

The Effects of Chitosan Incorporated with Eucalyptus and Cuminum Essential Oils on Storage Time of *Oncorhynchus mykiss*

Reza Sharafati Chaleshtori¹,
Mohsen Taghizadeh²,
Ahmad Khanalizadeh³,
Sepideh Hesami³,
Zahra Heidaryan³,
Pegah Sahebjami³,
Mehdi Khatami³

¹ Assistant Professor, Research Center for Biochemistry and Nutrition in Metabolic Diseases, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, Iran

² Associate Professor, Research Center for Biochemistry and Nutrition in Metabolic Diseases, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, Iran

³ Research Center for Biochemistry and Nutrition in Metabolic Diseases, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, Iran

(Received August 31, 2015 Accepted November, 11, 2015)

Abstract

Background and purpose: Today, the use of natural preservatives in increasing meat products shelf life has gained much attention. In this study, we aimed at evaluating the effects of eucalyptus and cuminum essential oils on microbial quality of *Oncorhynchus mykiss*.

Materials and methods: In an experimental study the eucalyptus and cuminum essential oils were prepared and their antibacterial activities were evaluated against *Shigella dysenteriae*, *Listeria monocytogenes*, *Streptococcus pyogenes*, and *Salmonella typhi* by micro dilution method. Then, the effects of eucalyptus and cuminum essential oils were examined on microbial quality of *Oncorhynchus mykiss* at 8 ± 1 °C in zero, 3 and 6 days in different forms and concentrations (alone: eucalyptus 0.25% and cuminum 0.5%, combined: 0.5% + 0.5%, and also incorporated with chitosan: 0.25% and 0.5%). Data analysis was performed in SPSS ver.16 applying ANOVA and Duncan test.

Results: The minimum inhibitory concentration (MIC) and minimum bactericidal concentration (MBC) for the essential oils ranged between 0.351 and 11.25, and 1.406 and 11.25 mg/ml, respectively. Eucalyptus essential oil at 0.5% concentration was found to have the best effect on decreasing the total count of bacteria, enterobacteriaceae and psychrotrophic bacteria in fish. Also, combination of chitosan and the essential oils decreased the total count of bacteria, enterobacteriaceae and psychrotrophic bacteria ($P<0.05$). The antibacterial effects of essential oils (alone) were lower compared to synergistic antibacterial activities of essential oils with chitosan ($P<0.05$).

Conclusion: Eucalyptus and cuminum essential oils could be used as alternative for chemical preservatives and also in active packaging in meat industry.

Keywords: Eucalyptus, Cuminum, *Oncorhynchus mykiss*

J Mazandaran Univ Med Sci 2015; 26(133): 150-161 (Persian).

بررسی اثرات کیتوزان حاوی اسانس‌های اکالیپتوس و زیره بر مدت زمان نگهداری ماهی قزل آلا

رضا شرافتی چالشتري^۱

محسن تقی زاده^۲

احمد خانعلی زاده^۳

سپیده حسامی^۳

زهره حیدریان^۳

پگاه صاحب جمعی^۳

مهدی خاتمی^۳

چکیده

سابقه و هدف: امروزه جهت افزایش مدت زمان نگهداری گوشت‌ها و فراورده‌های گوشتی، استفاده از ترکیبات نگهدارنده طبیعی رو به افزایش است. هدف از این مطالعه بررسی اثرات کیتوزان حاوی اسانس‌های اکالیپتوس و زیره بر مدت زمان نگهداری ماهی قزل آلا بود.

مواد و روش‌ها: در این مطالعه تجربی، پس از تهیه اسانس اکالیپتوس و زیره، اثرات ضد میکروبی اسانس‌ها به روش میکرودایلوشن علیه باکتری‌های شیگلا دیزائرتی، لیستریا مونوسیتوئنر، استرپتوکوکوس پایوژنر و سالمونلا تایپی بررسی شدند. سپس اثرات اسانس‌های اکالیپتوس و زیره به صورت مجزا (غلظت‌های ۰/۰۵ درصد و ۰/۰۵ درصد)، ترکیبی (۰/۰۵ درصد) و هم‌چنین در ترکیب با کیتوزان (غلظت‌های ۰/۰۵ درصد و ۰/۰۵ درصد) بر روی کیفیت میکروبی ماهی قزل آلا در 8 ± 1 درجه سانتی‌گراد در روزهای صفر، ۳ و ۶ بررسی شدند. نتایج با استفاده از نرم‌افزار SPSS ۱۶ و آزمون واریانس و آزمون دانکن مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت.

یافته‌ها: حداقل میزان غلظت مهار کنندگی باکتری‌ها و حداقل میزان باکتری کشی باکتری‌ها به ترتیب غلظت‌هایی بین ۰/۳۵۱ تا ۱۱/۲۵ و ۱/۴۰۶ تا ۱۱/۲۵ میلی‌گرم در میلی‌لیتر برای اسانس‌ها بود. اسانس اکالیپتوس ۰/۰۵ درصد بهترین اثر را در کاهش شمارش کلی باکتری‌ها، سرماگرها و انتروباکتریاسه‌ها در ماهی نشان داد. هم‌چنین استفاده از کیتوزان همراه با اسانس‌ها سبب کاهش شمارش کلی باکتری‌ها، سرمادوست‌ها و انتروباکتریاسه‌ها در ماهی قزل آلا شد ($p<0/05$). اثرات ضد باکتریایی اسانس‌های تنها نسبت به حالت سینزیستی اسانس‌ها با کیتوزان کمتر بود ($p<0/05$).

استنتاج: بنابراین می‌توان اسانس‌های مذکور را به عنوان جایگزینی برای ترکیبات نگهدارنده شیمیایی و هم‌چنین در بسته‌بندی‌های فعل در صنایع گوشت استفاده نمود.

واژه‌های کلیدی: اکالیپتوس، زیره، قزل آلا

مقدمه

ماهیان و فرآورده‌های آن‌ها، از غذاهای فسادپذیر و میکروب‌ها بر روی ماهی و گوشت‌های تازه سرد شده، با زمان ماندگاری کوتاهی می‌باشند. رشد افراشی

مؤلف مسئول: رضا شرافتی چالشتري: کاشان: مرکز تحقیقات بیوشیمی و تغذیه در بیماری‌های متابولیک، دانشگاه علوم پزشکی کاشان

۱. استادیار، مرکز تحقیقات بیوشیمی و تغذیه در بیماری‌های متابولیک، دانشگاه علوم پزشکی کاشان، کاشان، ایران

۲. دانشیار، مرکز تحقیقات بیوشیمی و تغذیه در بیماری‌های متابولیک، دانشگاه علوم پزشکی کاشان، کاشان، ایران

۳. کارشناس مرکز تحقیقات بیوشیمی و تغذیه در بیماری‌های متابولیک، دانشگاه علوم پزشکی کاشان، کاشان، ایران

تاریخ دریافت: ۱۴۰۶/۹/۱۴ تاریخ ارجاع چهت اصلاحات: ۱۴۰۶/۲۴ تاریخ تصویب: ۱۴۰۶/۸/۲۰

ترکیبات ضد میکروبی در سطح گوشت می‌شود، کارایی این روش را افزایش داد(۸). از طرفی امروزه آلودگی‌های ناشی از پلیمرهای سنتزی در جهت تولید انواع بسته‌بندی‌ها به ویژه برای مواد غذایی مختلف، توجه محققین را به استفاده از مواد زیست تخریب پذیر جلب نموده، به طوری که در دهه اخیر مطالعه بر روی ترکیباتی با خواص مذکور حاصل از پرتوشیان‌ها و کربوهیدرات‌ها گسترش وسیعی یافته است(۸،۶). کیتوزان ترکیبی پلی ساکاریدی است که دارای ویژگی‌های عملکردی مانند خصوصیت ضد باکتریایی، ضد قارچی و آنتی‌اکسیدانی است(۹). هم‌چنین دارای خواص زیست تخریبی، غیرسمی بودن، خاصیت چسبندگی، فیبر غذایی و تولید فیلم‌هایی با ویژگی عدم تبادل گازهای CO₂ و O₂ و رطوبت می‌باشد که در صنایع دارویی و غذایی و غیره کاربرد دارد(۱۰،۹).

محققین استفاده از انسانس‌های گیاهی را برای محافظت از انواعی از مواد غذایی در مقابل میکروارگانیسم‌های عامل فساد و بیماری‌زانشان داده‌اند(۱۱،۱۲). فعالیت ضد میکروبی عصاره اکالیپتوس روی طیف وسیعی از باکتری‌های گرم مثبت و گرم منفی نظیر استافیلوکوکوس اورئوس، شیگلا دیسانتری، سالمونلا پاراتیفی، اشرشیا کولی، باسیلوس سرئوس و نیز قارچ کاندیدا آلیکننس مشخص شده است(۱۳،۱۴). هم‌چنین در مطالعه‌ای، مهم‌ترین ترکیبات انسانس زیره سبز را سایبن، فلاونوئیدها، کومارین، کومین آلدید، پین و ترپین گزارش کردند و اثرات ضد میکروبی انسانس را علیه باسیلوس سرئوس و اشريشیاکلی نشان دادند(۱۵). اثرات ضد میکروبی برخی از فیلم‌های خوراکی حاوی انسانس‌ها و عصاره‌ها، به وسیله تعدادی از محققان ارزیابی شده است. با این وجود به دلیل این که تاکنون مطالعه‌ای در به کارگیری از انسانس‌های اکالیپتوس، زیره و به صورت ترکیبی آن‌ها و یا همراه با کیتوزان بر روی گوشت ماهی وجود ندارد، بنابراین هدف از این بررسی اثرات کیتوزان حاوی انسانس‌های

توزیع و حمل و نقل، سبب کوتاه شدن زمان نگهداری و کاهش کیفیت آن می‌شود. از طرفی با حمایت از رشد میکروارگانیسم‌های پاتوژن می‌تواند مشکلات جدی برای سلامت عمومی ایجاد نماید(۲،۱) ماهی به عنوان یکی از مهم‌ترین منابع پروتئینی که حاوی انواع اسیدهای آمینه ضروری برای بدن، مواد معدنی مانند آهن و روی، انواع ویتامین‌ها و نیز انرژی کافی بوده، در زمرة یکی از بهترین و کامل‌ترین مواد غذایی معرفی شده است. در صورت ایجاد فساد باکتریایی و فساد اکسیداتیو و از بین رفتن این محصولات، خسارات اقتصادی سنگینی به صنعت گوشت وارد خواهد شد(۳-۱). برای به تعویق انداختن فساد اکسیداتیو و باکتریایی ماهی و فرآورده‌های آن می‌توان از روش‌هایی هم‌چون کنترل درجه حرارت و کاهش آن، بسته‌بندی تحت خلاء، بسته‌بندی در اتمسفر تغییر یافته، افزودن عوامل ضد میکروبی مانند نمک و افزودن آنتی‌اکسیدان‌ها اشاره کرد. البته باید توجه شود که تعدادی از روش‌های ذکر شده برای نگهداری ماهی که به شکل تازه و خام که از تقاضای زیادی در بین مصرف کنندگان برخوردار است، کاربرد ندارد(۴،۵). یکی از روش‌های نگهداری مواد غذایی استفاده از افزودن نگهدارنده‌های شیمیایی و طبیعی در غلاظت‌های مختلف به انواعی از مواد غذایی است که با توجه به رویکرد مصرف کنندگان به استفاده از ترکیبات طبیعی در مواد غذایی و احتمال سرطان زایی ترکیبات نگهدارنده سنتزی، استفاده از مواد طبیعی با خاصیت ضد باکتریایی و آنتی‌اکسیدانی مانند انسانس‌های گیاهی رو به افزایش است(۶). با این حال به دلیل آزاد شدن انسانس‌ها به صورت کنترل نشده در ماده غذایی و ایجاد بوها و طعم‌های تند و یا غیر فعال شدن قسمتی از این ترکیبات فعل به دلیل واکنش با مواد غذایی، عملکرد آن‌ها کاهش می‌یابد(۷). بنابراین می‌توان با استفاده از پوشش‌های خوراکی حاوی ترکیبات ضد میکروبی که به صورت کنترل سبب آزادسازی این ترکیبات به داخل گوشت می‌شوند و سبب حفظ غلاظت‌های بالاتر

۴۱، به میزان دو درصد حجمی حجمی از پلاستی سایزر گلیسروول به محلول اضافه گردید(۱۶). از تؤین ۸۰ به عنوان امولسیفایر (۲/۰ درصد محلول کیتوزان) برای توزیع کامل اسانس‌های مذکور در محلول کیتوزان استفاده شد. نمونه‌های ماهی قزل‌آلای رنگین کمان با وزن تقریبی 350 ± 20 گرم از یک مغازه ماهی فروشی در شهر کاشان خریداری و سریعاً در کنار یخ به آزمایشگاه میکروب شناسی مواد غذایی دانشگاه علوم پزشکی کاشان انتقال یافتند. پس از شستشوی اولیه توسط آب سرد استریل، به قطعات ۱۰ گرمی تقسیم شدند. گروه‌های تیمار و کنترل شامل: ۱) گوشت ماهی بدون اسانس و پوشش کیتوزان، ۲) گوشت ماهی بدون اسانس و همراه با پوشش کیتوزان، ۳) گوشت ماهی با پوشش کیتوزان و غلظت ۰/۲۵ درصد اسانس اکالیپتوس، ۴) گوشت ماهی با پوشش کیتوزان و غلظت ۰/۲۵ درصد اسانس زیره، ۵) گوشت ماهی با پوشش کیتوزان و غلظت ۰/۵ درصد اسانس اکالیپتوس، ۶) گوشت ماهی با پوشش کیتوزان و غلظت ۰/۵ درصد اسانس زیره، ۷) گوشت ماهی با غلظت ۰/۲۵ درصد اسانس اکالیپتوس، ۸) گوشت ماهی با غلظت ۰/۲۵ درصد اسانس زیره، ۹) گوشت ماهی با غلظت ۰/۵ درصد اسانس اکالیپتوس، ۱۰) گوشت ماهی با غلظت ۰/۵ درصد اسانس زیره و ۱۱) گوشت ماهی با غلظت ترکیبی $0/5 + 0/5$ درصد اسانس اکالیپتوس و زیره بودند. به منظور پوشش نمونه‌ها توسط محلول کیتوزان، آن‌ها را یک دقیقه در محلول غوطه ور نموده و به مدت ۳۰ دقیقه مجاورت هوا خشک کردیم. سپس کلیه نمونه‌های آماده سازی شده در دما $8 \pm 1^\circ\text{C}$ نگهداری شدند و آنالیزهای میکروبی بر روی آن‌ها در روزهای صفر، سه و شش صورت پذیرفت. کلیه آزمون‌ها با سه بار تکرار انجام گرفت.

فعالیت ضد میکروبی

جهت تعیین فعالیت ضد میکروبی اسانس‌های اکالیپتوس، زیره و محلول کیتوزان از باکتری‌های

اکالیپتوس و زیره بر مدت زمان نگهداری ماهی قزل‌آلای در دمای $8 \pm 1^\circ\text{C}$ بود.

مواد و روش‌ها

تهیه اسانس و آنالیز آن

در این مطالعه تجربی که در آزمایشگاه میکروب شناسی مواد غذایی دانشگاه علوم پزشکی کاشان در بهار ۱۳۹۴ انجام گرفت، اسانس‌های اکالیپتوس (دانسیته ۰/۸۷۹ گرم در میلی لیتر در ۲۰ درجه سانتی گراد، ضریب شکست ۱/۴۵۸۳ و چرخش نوری ۱/۹۵) و اسانس زیره (دانسیته ۰/۹۰۶ گرم در میلی لیتر در ۲۰ درجه سانتی گراد، ضریب شکست ۱/۴۸۵ و چرخش نوری ۱۳/۹۳) با درجه غذایی از شرکت باریج اسانس تهیه شدند. سپس توسط دستگاه گاز کروماتوگرافی مجهز به دتکتور یونیزاسیون شعله (FID) Agilent ۶۸۹۰ با طول ستون ۰/۲۵ متر، قطر داخلی ۰/۰ میلی متر و ضخامت لایه ۰/۲۵ میکرومتر از نوع HP-5MS آنالیز شدند. برنامه دمایی ستون به این نحو تنظیم شد: دمای ابتدایی آون ۴۰ درجه سانتی گراد و توقف در این دما به مدت ۱ دقیقه بود. سپس تا رسیدن به دمای نهایی ۲۳۰ درجه سانتی گراد، افزایش دما با شبی حرارتی ۳ درجه سانتی گراد در هر دقیقه انجام گرفت. دمای اتفاقک تزریق ۲۵۰ درجه سانتی گراد بود و از گاز هلیوم به عنوان گاز حامل با سرعت جریان ۱ میلی متر در دقیقه استفاده شد. جهت شناسایی ترکیبات اسانس‌ها از مقایسه پیک‌های به دست آمده با استانداردهای موجود و با سه بار تکرار به دست آمد.

آماده سازی کیتوزان و نمونه ماهی کیتوزان با وزن ملکولی متوسط از شرکت سیگما (St. Louis, MO, USA) خریداری گردید. برای تهیه فیلم، ابتدا محلول اسید استیک دو درصد تهیه و سپس محلول کیتوزان دو درصد در اسید مذکور تهیه و پس از حل شدن کامل (۲/۵ ساعت در دمای ۵۵ درجه سانتی گراد) و عبور دادن از کاغذ صافی و اتمن شماره

آزمون های میکروبی

نمونه های ۱۰ گرمی هر کدام از تیمارهای مورد نظر به ۹۰ میلی لیتر سرم فیزیولوژی استریل اضافه شد (رقت ۱-۱)، سپس رقت های بعدی با استفاده از لوله های رقت به دست آمد. شمارش کلی باکتری های مزو菲尔 و انتروباکتریاسه ها به ترتیب در محیط کشت plate count agar (VRBGA) به روش کشت سطحی انجام و به مدت ۲۴ ساعت در ۳۷ درجه سانتی گراد گرمخانه گذاری شد. شمارش باکتری های سرمادوست در محیط کشت (GSPAgar) Glutamat Starch Phenol Red Agar به روش کشت سطحی انجام و به مدت ۴۸ ساعت در ۳۵ درجه سانتی گراد گرمخانه گذاری شد (۱۷، ۱۸).

روش تجزیه و تحلیل داده ها

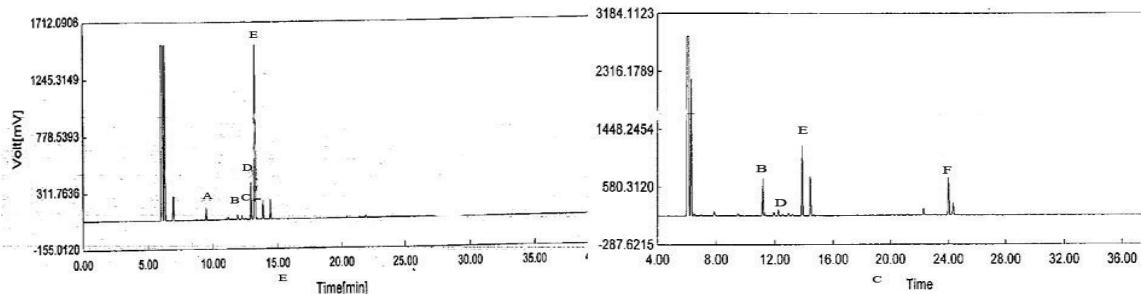
کلیه آزمون های میکروبی با دو بار تکرار و به صورت میانگین به دست آمده همراه با انحراف معیار گزارش گردید. نتایج با استفاده از نرم افزار SPSS و آزمون واریانس و آزمون دانکن مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت.

یافته ها

کروماتوگرام آنالیز دستگاهی GC/FID اسانس های اکالیپتوس و زیره در تصویر شماره ۱ قابل مشاهده است. در اسانس اکالیپتوس، پنج ترکیب اصلی ۱ و ۸ سینثول (۷۷/۳۲ درصد)، لیمونن (۸/۳۹ درصد)، آلفا پین (۲/۷۴ درصد)، بتاپین (۰/۸۶ درصد) و سایبنن (۰/۵۲ درصد) شناسایی شد. هم چنین در اسانس زیره، چهار ترکیب ۱ و ۸ سینثول (۲۶/۷۵ درصد)، کومین (۱۷/۱ درصد)، سایبنن (۰/۹۴ درصد) و لیمونن (۰/۱۵ درصد) شناسایی شد. بر اساس نتایج، اسانس های اکالیپتوس و زیره دارای اثرات ضد میکروبی بودند. این اثرات در جدول شماره ۱ قابل مشاهده می باشند. محلول کیتوزان اثر ضد باکتریایی بیشتری نسبت به اسانس ها نشان داد، به طوری که بیشترین اثر را بر استریپوکوکوس پاپیوژنر

لیستریا مونوسیتیوژنر (PTCC: ۱۱۶۶)، سالمونلا تایفی (PTCC: ۱۶۰۹)، استرپتوكوکوس پاپیوژنر (PTCC: ۱۴۴۷) و شیگلا دیزانتری (PTCC: ۱۱۸۸) تهیه شده از مرکز کلکسیون قارچ ها و باکتری های صنعتی ایران استفاده شد. سپس باکتری های مورد نظر جهت تهیه سوسپانسیون ۰/۵ مک فارلند به محیط کشت تریپتیک سوی براث منتقل شدند و به مدت ۲۴ ساعت در ۳۷ درجه سانتی گراد گرمخانه گذاری شدند.

تعیین میزان حداقل غلظت مهار کنندگی رشد (MIC) و حداقل میزان کشنده باکتری ها (MBC) با استفاده از روش میکرو دایلوشن اندازه گیری گردید. به این صورت که برای هر تست، ۹ چاهک از پلیت الیزا انتخاب شد و به هر کدام ۹۵ میکرولیتر محیط کشت مولر هیتون براث اضافه، سپس ۵ میکرولیتر از سوسپانسیون باکتریایی معادل لوله ۰/۵ مک فارلند به همه چاهک ها اضافه نمودیم. سپس به هر کدام از چاهک ها، ۱۰۰ میکرولیتر از رقت های متوالی اسانس ها معادل ۵/۲-۶۶۶ میلی گرم در میلی لیتر اضافه کردیم. چاهک شماره ۸ صرفاً حاوی ۲۰۰ میکرولیتر محیط کشت به عنوان کنترل منفی و چاهک شماره ۹ حاوی ۱۹۵ میکرولیتر محیط کشت مولر هیتون براث به اضافه ۵ میکرولیتر سوسپانسیون باکتریایی به عنوان کنترل مثبت در نظر گرفته شد. حجم نهایی در تمامی چاهک ها ۲۰۰ میکرولیتر بود. پس از مخلوط کردن نمونه ها توسط شیکر (۲۰ ثانیه با دور ۳۰۰ rpm)، آن ها را به مدت ۱۸-۲۴ ساعت در انکوباتور ۳۷ درجه سانتی گراد قرار داده و چاهک ها را از نظر وجود کدورت و یا عدم کدورت مورد بررسی قرار دادیم. رقت چاهک حاوی کمترین غلظت اسانس که باعث جلوگیری از رشد باکتری (عدم ایجاد کدورت) شد، به عنوان میزان حداقل غلظت ممانعت کننده از رشد باکتری (MIC) تعیین گردید. سپس از نمونه های چاهک های بدون کدورت بر روی محیط کشت مولر هیتون آگار پاساژ داده و میزان حداقل غلظت کشنده باکتری (MBC) نیز تعیین شد (۱۱).



تصویر شماره ۱: کروماتوگرام ترکیبات اصلی اسانس های اکالیپتوس و زیره به دست آمده توسط GC/FID، A: آلفا پینن (زمان بازدارندگی: ۹/۴۸۴۲ دقيقه)، B: سایپین (زمان بازدارندگی: ۱۱/۱۷۵۰ دقيقه)، C: بتاپین (زمان بازدارندگی: ۱۱/۶۷۱۷ دقيقه)، D: لیمونن (زمان بازدارندگی: ۱۲/۹۵۲۵ دقيقه)، E: سینتول (زمان بازدارندگی: ۱۳/۲۶۱۷ دقيقه) و F: کومین آلدید (زمان بازدارندگی: ۲۳/۹۹۶۷ دقيقه)

جدول شماره ۱: حداقل میزان مهار کنندگی رشد (MIC) و حداقل میزان کشنندگی باکتری ها (MBC) تحت تاثیر اسانس های اکالیپتوس، زیره و محلول کیتوزان بر تعدادی از باکتری های متنبله از غذا

استریوتکوس پایوزن		سالمونلا تایفی		لیستریا مونوستیوژن		شیگلا دیزانتری		اسانس اکالیپتوس	اسانس زیره	محلول کیتوزان
MBC (mg/ml)	MIC (mg/ml)	MBC (mg/ml)	MIC (mg/ml)	MBC (mg/ml)	MIC (mg/ml)	MBC (mg/ml)	MIC (mg/ml)			
۲/۸۱۲	۱/۴۰۶	۱۱/۲۵	۵/۶۲۵	۱۱/۲۵	۵/۶۲۵	۲۲/۵	۱۱/۲۵			
۵/۶۲۵	۲/۸۱۲	۱۱/۲۵	۵/۶۲۵	۱۱/۲۵	۵/۶۲۵	۰/۷۰۳	۰/۳۵۱			
۰/۵	۰/۲۵	۲	۱	۱	۰/۵	۱	۰/۵			

سبب جلوگیری از افزایش شمارش کلی باکتری ها بیش از ۲ Log CFU/g شدند (جدول شماره ۲).

جدول شماره ۲: رشد لگاریتمی شمارش کلی باکتری ها (CFU/g) در گوشت ماهی همراه با کیتوزان و اسانس های نگهداری شده در دمای $۶\pm 1^{\circ}\text{C}$ به مدت ۶ روز

روز ششم	روز سوم	روز صفر	تیمار
$6/41\pm 0/1^{\text{a}}$	$4/45\pm 0/0^{\text{a}}$	$2/90\pm 0/0^{\text{a}}$	C *
<۱ ^{bc}	<۱ ^{bc}	$2/90\pm 0/0^{\text{a}}$	Ch *
$6/38\pm 0/1^{\text{bd}}$	$4/45\pm 0/0^{\text{a}}$	$2/90\pm 0/0^{\text{a}}$	Z ۰/۲۵*
$6/34\pm 0/0^{\text{be}}$	$3/50\pm 0/0^{\text{bd}}$	$2/90\pm 0/0^{\text{a}}$	Z ۰/۰*
$5/79\pm 0/0^{\text{bf}}$	$3/55\pm 0/0^{\text{be}}$	$2/90\pm 0/0^{\text{a}}$	E ۰/۲۵*
$5/63\pm 0/0^{\text{bg}}$	<۱ ^{bc}	$2/90\pm 0/0^{\text{a}}$	E ۰/۰*
$5/36\pm 0/0^{\text{bh}}$	$4/16\pm 0/0^{\text{bf}}$	$2/90\pm 0/0^{\text{a}}$	E ۰/۵+Z ۰/۰*
$3/00\pm 0/0^{\text{b}}$	<۱ ^{bc}	$2/90\pm 0/0^{\text{a}}$	CZ ۰/۲۵*
<۱ ^{bc}	<۱ ^{bc}	$2/90\pm 0/0^{\text{a}}$	CZ ۰/۰*
<۱ ^{bc}	<۱ ^{bc}	$2/90\pm 0/0^{\text{a}}$	CE ۰/۲۵*
<۱ ^{bc}	<۱ ^{bc}	$2/90\pm 0/0^{\text{a}}$	CE ۰/۰*

C: گروه کنترل (گوشت ماهی)، Ch: گوشت ماهی همراه با کیتوزان، Z: گوشت ماهی حاوی اسانس زیره (۰/۲۵ و ۰/۵ درصد)، E: گوشت ماهی حاوی اسانس اکالیپتوس (۰/۰۵ و ۰/۰ درصد)، E+Z: گوشت ماهی حاوی اسانس زیره و اکالیپتوس (۰/۰۵+۰/۰ درصد)، CZ: گوشت ماهی همراه با کیتوزان حاوی اسانس زیره (۰/۰۵ و ۰/۰ درصد)، CE: گوشت ماهی همراه با کیتوزان حاوی اسانس اکالیپتوس (۰/۰۵ و ۰/۰ درصد)، حروف غیر یکسان در هر ستون نشان دهنده تفاوت معنی دار می باشد ($p<0/05$).

داشت. در بین اسانس ها نیز اثر ضد میکروبی زیره بر روی شیگلا دیزانتری قابل توجه است. با این وجود باکتری های لیستریا مونوستیوژن و سالمونلا تایفی، بیش ترین مقاومت را نسبت به اسانس ها و محلول کیتوزان نشان دادند.

نتایج این مطالعه نشان داد که در دمای $6\pm 1^{\circ}\text{C}$ میزان شمارش کلی باکتری ها در روز سوم در گروه کنترل و اسانس زیره ۰/۲۵ درصد تفاوت معنی داری باهم ندارد ($p>0/05$ ، ولی در سایر تیمارها، کاهش شمارش کلی باکتری ها قابل مشاهده است. این کاهش در تیمارهای حاوی کیتوزان و اسانس اکالیپتوس ۰/۵ درصد نسبت به سایرین بیش تر است ($p<0/05$). در روز ششم، نتایج حاکی از آن است که استفاده از غلظت های اسانس ها سبب جلوگیری از افزایش شمارش کلی باکتری ها شد، به ویژه که با افزایش غلظت اسانس ها نیز این اثر کاهشی نمایان تر شد. استفاده ترکیبی اسانس های زیره و اکالیپتوس نیز نسبت به استفاده تنها اسانس ها اثر بهتری نشان داد ($p<0/05$ ، با این حال در این روز نیز استفاده از پوشش کیتوزان به تنهایی و یا همراه با اسانس ها

در جدول شماره ۴، اثر تیمارهای مختلف اسانس‌ها و کیتوزان بر روی شمارش انتروباکتریا سه‌ها مشاهده می‌شود. در روز سوم، اسانس‌های زیره و اکالیپتوس با غلظت‌های ۰/۵ درصد و همچنین تیمارهای حاوی کیتوزان سبب کاهش انتروباکتریا سه‌ها نسبت به روز صفر شدند. در روز ششم نیز، رشد انتروباکتریا سه‌ها در گروه اسانس اکالیپتوس ۰/۵ درصد نسبت به گروه‌های کنترل و اسانس‌های دیگر پایین‌تر و حدود ۴/۸۳ Log CFU/g بود (p<۰/۰۵). همچنین گروه‌های کیتوزان به تنها و همراه با غلظت‌های مختلف اسانس اجازه رشد به انتروباکتریا سه‌ها ندادند (p<۰/۰۵).

جدول شماره ۴: رشد لگاریتمی انتروباکتریا سه‌ها (CFU/g) در گوشت ماهی همراه با کیتوزان و اسانس‌های نگهداری شده در دمای ۸±۱ °C به مدت ۶ روز

	روز ششم	روز سوم	روز صفر	تیمار
۵/۳۰±۰/۰۰ ^a	۳/۸۸±۰/۰۱ ^a	۲/۶۰±۰/۰۵ ^a	C *	
<۲ ^{bc}	<۲ ^{bc}	۲/۶۰±۰/۰۵ ^a	Ch *	
۵/۱۲±۰/۰۰ ^{bd}	۳/۸۰±۰/۱ ^{be}	۲/۶۰±۰/۰۵ ^a	Z .۰/۲۵*	
۵/۰۵±۰/۰۰ ^{be}	<۲ ^{bc}	۲/۶۰±۰/۰۵ ^a	Z .۰/۵*	
۴/۹۵±۰/۰۰ ^{bf}	۳/۰۲±۰/۰۲ ^{bf}	۲/۶۰±۰/۰۵ ^a	E .۰/۲۵*	
۴/۸۳±۰/۰۱ ^{bg}	<۲ ^{bc}	۲/۶۰±۰/۰۵ ^a	E .۰/۵*	
۵/۴۰±۰/۰۱ ^{bh}	۳/۸۳±۰/۰۰ ^{be}	۲/۶۰±۰/۰۵ ^a	E/۰/۵ Z .۰/۵*	
<۲ ^{bc}	<۲ ^{bc}	۲/۶۰±۰/۰۵ ^a	CZ .۰/۲۵*	
<۲ ^{bc}	<۲ ^{bc}	۲/۶۰±۰/۰۵ ^a	CZ .۰/۵*	
<۲ ^{bc}	<۲ ^{bc}	۲/۶۰±۰/۰۵ ^a	CE .۰/۰/۵*	
<۲ ^{bc}	<۲ ^{bc}	۲/۶۰±۰/۰۵ ^a	CE .۰/۰/۵*	

C: گروه کنترل (گوشت ماهی)، Ch: گوشت ماهی همراه با کیتوزان، Z: گوشت ماهی حاوی اسانس زیره (۰/۰۵ و ۰/۵ درصد)، E: گوشت ماهی حاوی اسانس اکالیپتوس (۰/۰۵ و ۰/۵ درصد)، E+Z: گوشت ماهی حاوی اسانس زیره و اکالیپتوس (۰/۰۵+۰/۰۵ درصد)، CZ: گوشت ماهی همراه با کیتوزان حاوی اسانس زیره (۰/۰۵ و ۰/۵ درصد)، CE: گوشت ماهی همراه با کیتوزان حاوی اسانس اکالیپتوس (۰/۰۵ و ۰/۵ درصد)، حروف غیر یکسان در هر سوتون نشان دهنده تفاوت معنی دار می‌باشد (p<۰/۰۵).

بحث

براساس نتایج به دست آمده این مطالعه، اسانس‌های اکالیپتوس و زیره حاوی ترکیباتی به ترتیب ۱ و ۸ سینثول (۷۷/۳۲ درصد)، لیمونون (۸/۳۹ درصد)، آلفا پین (۲/۷۴ درصد) و ۱ و ۸ سینثول (۲۶/۷۵

در جدول شماره ۳ اثر تیمارهای مختلف اسانس‌ها و کیتوزان بر روی شمارش باکتری‌های سرماگرا مشاهده می‌شود. در روز سوم در گروه کنترل و تمام تیمارهای اسانس‌ها به جز اسانس اکالیپتوس ۰/۵ درصد، شمارش باکتری‌های سرماگرا نسبت به روز صفر افزایش داشته است، ولی در گروه اسانس‌ها زیره ۰/۵ درصد و اکالیپتوس ۰/۵ درصد، کم ترین میزان رشد مشاهده شد (p<۰/۰۵). در این روز، تیمارهای کیتوزان و کیتوزان حاوی اسانس‌ها سبب کاهش باکتری‌های سرماگرا شدند. در روز ششم، نشان داده شد که با افزایش غلظت اسانس‌ها، رشد باکتری‌های مذکور کاهش یافت (p<۰/۰۵)، ولی بین استفاده ترکیبی اسانس‌های زیره و اکالیپتوس (۰/۵+۰/۵ درصد) با استفاده تنها اسانس‌های زیره ۰/۵ درصد و اکالیپتوس ۰/۵ درصد تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد (p>۰/۰۵). در این روز نیز استفاده از پوشش کیتوزان به تنها و یا همراه با اسانس‌ها سبب جلوگیری از افزایش شمارش باکتری‌های سرماگرا بیش از ۲ Log CFU/g شدند.

جدول شماره ۳: رشد لگاریتمی باکتری‌های سرماگرا (CFU/g) در گوشت ماهی همراه با کیتوزان و اسانس‌های نگهداری شده در دمای ۸±۱ °C به مدت ۶ روز

	روز ششم	روز سوم	روز صفر	تیمار
۷/۴۵±۰/۰۰ ^a	۴/۳۴±۰/۰۱ ^a	۳/۶۰±۰/۰۵ ^a	C *	
<۲ ^{bc}	<۲ ^{bc}	۳/۶۰±۰/۰۵ ^a	Ch *	
۷/۰۰±۰/۰۰ ^{bd}	۴/۴۳±۰/۰۳ ^{bd}	۳/۶۰±۰/۰۵ ^a	Z .۰/۲۵*	
۶/۰۱±۰/۰۰ ^{be}	۴/۷۳±۰/۰۵ ^{be}	۳/۶۰±۰/۰۵ ^a	Z .۰/۵*	
۷/۰۰±۰/۰۰ ^{bd}	۴/۰۶±۰/۰۱ ^{bf}	۳/۶۰±۰/۰۵ ^a	E .۰/۰/۵*	
۶/۰۲±۰/۰۱ ^{be}	۳/۶۹±۰/۰۱ ^{bg}	۳/۶۰±۰/۰۵ ^a	E .۰/۰/۵*	
۶/۰۳±۰/۰۰ ^{be}	۴/۳۹±۰/۰۱ ^{abd}	۳/۶۰±۰/۰۵ ^a	E/۰/۵ Z .۰/۰/۵*	
<۲ ^{bc}	<۲ ^{bc}	۳/۶۰±۰/۰۵ ^a	CZ .۰/۰/۵*	
<۲ ^{bc}	<۲ ^{bc}	۳/۶۰±۰/۰۵ ^a	CZ .۰/۵*	
<۲ ^{bc}	<۲ ^{bc}	۳/۶۰±۰/۰۵ ^a	CE .۰/۰/۵*	
<۲ ^{bc}	<۲ ^{bc}	۳/۶۰±۰/۰۵ ^a	CE .۰/۰/۵*	

C: گروه کنترل (گوشت ماهی)، Ch: گوشت ماهی همراه با کیتوزان، Z: گوشت ماهی حاوی اسانس زیره (۰/۰۵ و ۰/۵ درصد)، E: گوشت ماهی حاوی اسانس اکالیپتوس (۰/۰۵ و ۰/۵ درصد)، E+Z: گوشت ماهی حاوی اسانس زیره و اکالیپتوس (۰/۰۵+۰/۰۵ درصد)، CZ: گوشت ماهی همراه با کیتوزان حاوی اسانس زیره (۰/۰۵ و ۰/۵ درصد)، CE: گوشت ماهی همراه با کیتوزان حاوی اسانس اکالیپتوس (۰/۰۵ و ۰/۵ درصد)، حروف غیر یکسان در هر سوتون نشان دهنده تفاوت معنی دار می‌باشد (p<۰/۰۵).

فکالیس، کاندیدا آلبیکانس و آسپرژیلوس فلاووس نشان داده شد و میزان MIC برای آن‌ها را به ترتیب ۵/۲، ۵/۶، ۴/۸، ۴/۸ و ۱۲/۸ میکروگرم در میلی لیتر گزارش کردند.^(۲۸) در مطالعات دیگری، اثر ضد باکتریایی انسانس زیره بر باسیلوس سرئوس، اشريشیاکلی، استافیلوکوکوس ارئوس و استرپتوکوکوس فکالیس را نشان داده‌اند.^(۲۹، ۳۰) در بررسی حاضر نیز اثر ضدباکتریایی انسانس بر روی چهار باکتری منتقله از غذا نشان داده شد که در مقایسه با کیتوزان اثر کم‌تری داشتند که می‌تواند یکی از دلایل آن نوع تهیه کیتوزان باشد که در شرایط اسیدی تهیه شده است. تفاوت‌هایی که در میزان ترکیبات، خواص آنتی‌اکسیدانی و ضدباکتریایی انسانس‌ها در بررسی‌های محققان مشاهده می‌شود که می‌تواند در اثر وجود ترکیبات متفاوت در انسانس‌ها باشد که تحت تاثیر فاکتورهای هم‌چون موقعیت جغرافیایی، دما، مرحله رشد گیاه، زمان برداشت گیاه، فاکتور زمین و به‌طور کلی فاکتورهای محیطی و ژنتیکی گیاه باشد.^(۶) هم‌چنین نوع دستگاه‌های آنالیزکننده و تکنیک‌های مورد استفاده در روش‌های گازکروماتوگرافی نیز تفاوت‌هایی را در میزان ترکیبات مختلف در انواع انسانس‌ها نشان می‌دهد.^(۱۹)

در سال‌های اخیر، استفاده از تکنولوژی مانعی (Technology Hurdle) برای افزایش قدرت ضدمیکروبی انسانس‌های گیاهی توأم با سایر عوامل درون اثر و برون اثر مانند استفاده از فیلم‌های بسته‌بندی، علیه میکروب‌های بیماری‌زای مهم موادغذایی، رو به گسترش است.^(۳۱، ۳۰) بر اساس نتایج به دست آمده در این مطالعه، نشان داده شد که استفاده از انسانس‌ها می‌تواند سبب کاهش جمعیت میکروبی گوشت ماهی شود. با افزایش غلظت انسانس‌ها، اثرات ضد میکروبی آن‌ها بیشتر شده و سبب کاهش جمعیت میکروبی گوشت ماهی شدن. هم‌چنین انسانس اکالیپتوس ۰/۵ درصد نسبت به سایر غلظت‌های انسانس‌ها اثرات ضد باکتریایی بهتری در ماهی نشان داد. با این حال استفاده ترکیبی از انسانس اکالیپتوس و زیره

درصد)، کومین آلدھید (۱۷/۱ درصد) و سایبن (۱۴/۱۵ درصد) بودند.

در مطالعه Huang و همکاران، بیشترین ترکیبات انسانس اکالیپتوس را ۱ و ۸ سینثول (۲۳/۹ درصد)، آلفا ائودسمول (۱۱/۶ درصد) و گاما ترپین (۱۲/۹ درصد) گزارش نمودند.^(۱۹) هم‌چنین در مطالعه دیگری، ۱ و ۸ سینثول (۲۱/۷۵ درصد و بتا پین (۲۰/۵۱ درصد)، بیشترین ترکیبات تشکیل دهنده انسانس اکالیپتوس بودند.^(۲۰) در بررسی‌های صورت گرفته بر روی انسانس زیره در مناطق مختلف، انواعی از ترکیبات مانند آلفاپین (۰/۵ درصد)، لیمونن (۰/۵ درصد)، ۱ و ۸ سینثول (۰/۲ درصد)، بتاپین (۱۳ درصد)، D ترپین (۲۹/۵ درصد) و کومین آلدھید (۳۲/۴ درصد) گزارش شده‌اند.^(۲۱) هم‌چنین در مطالعه‌های دیگری ترکیبات مونوتروپنی بیشترین ترکیبات انسانس زیره بوده که شامل کومین آلدھید (۲۵ تا ۳۵ درصد)، ترپین (۲۹/۵ درصد)، آلفا و بتا پین (۲۱ درصد) بودند.^(۲۲، ۲۳) در بررسی دیگری توسط پژوهی و همکاران نیز بیشترین ترکیب انسانس زیره را کومین آلدھید ۲۹/۲ درصد و آلفا ترپین (۲۰/۷ درصد) گزارش کردند.^(۲۴) وجود ترکیبات موجود در انسانس‌ها که شامل انواع مونوتروپن‌ها، سسکوئی‌ترپن‌ها و مشتق‌ات اکسیژنه آن‌ها می‌باشند، دارای اثرات ضدباکتریایی و آنتی‌اکسیدانی می‌باشند.^(۲۵، ۲۶) در مطالعه حاضر اثرات ضدباکتریایی انسانس‌های زیره و اکالیپتوس در شرایط آزمایشگاهی در جدول شماره ۱ قابل مشاهده است. در مطالعه‌ای اثر انسانس اکالیپتوس علیه باکتری‌های اشريشیاکلی، سودوموناس آتروژنر، باسیلوس سرئوس، استافیلوکوکوس ارئوس، میکروکوکوس فلاووس به روش میکرو‌دایلولشن و دیسک دیفوژن بررسی شد و نشان داده شد که بیشترین حساسیت به انسانس رامیکروکوکوس فلاووس، سودوموناس آتروژنر و اشريشیاکلی داشتند.^(۲۷) در بررسی دیگری اثر انسانس اکالیپتوس بر باکتری‌های اشريشیاکلی، سودوموناس آتروژنر، استرپتوکوکوس

در بررسی ها نشان داده اند که استفاده از ۱ و ۸ سینثول به همراه لیمونن و یا آلفا پینن و لیمونن دارای اثر سینرژیستی (۳۴-۳۶) و وجود کارواکول به همراه میرسین، کارواکل به همراه ائوژنول دارای اثرات آنتاگونیستی بر روی خواص ضد باکتریایی و مخمری است (۳۷). هم چنین اثرات ضد باکتریایی پوشش های کیتوزانی، به دلیل بار مثبت گروه های آمنی آنها و واکنش با گروه های آنیونی سطح سلولی باکتری ها است که نهایتاً باعث مرگ باکتری ها می شود. به علاوه استفاده از فیلم های حاوی ترکیبات ضد باکتریایی مانند انسانس ها و عصاره ها، به دلیل این که به مرور این ترکیبات را در غذا رها می سازند، نسبت به زمانی که این ترکیبات را به تنهایی در غذا اضافه می کنند، موثر ترند (۳۱، ۳۰).

یافته های این پژوهش نشانگر این بود که انسانس های زیره و اکالیپتوس دارای خاصیت ضد باکتریایی در شرایط آزمایشگاهی است، ولی در زمانی که در یک مدل غذایی استفاده می شوند، خاصیت ضد باکتریایی آنها کاهش می یابد. از طرفی خاصیت ضد باکتریایی انسانس ها، وقتی با پوشش کیتوزانی همراه شدند، سبب بهبود وضعیت میکروبی ماهی قزل آلا به ویژه در دمای بالای دمای یخچالی شد که می توان ترکیب مذکور را به عنوان یک پوشش بسته بندی مناسب در صنایع تبدیلی غذایی معرفی نمود.

سپاسگزاری

نویسنده اگان از همکاری کارمندان آزمایشگاه کنترل غذای معاونت غذا و داروی دانشگاه علوم پزشکی کاشان کمال تشکر را دارند.

References

- Kariotou C, Katsanidis E, Rhoades J, Kontominas M, Koutsoumanis K. Efficacies of soy sauce and wine base marinades for controlling spoilage of raw beef. Food Microbiol 2011; 28(1): 158-163.
- Loretz M, Stephan R, Zweifel C. Antibacterial activity of decontamination treatments for cattle hides and beef carcasses. Food Control 2011; 22(3): 347-359.

3. Sharafati-Chaleshtori R, Rokni N, Rafieian Kopaei M, Drees F, Sharafati-Chaleshtori A, Salehi E. Use of tarragon (*Artemisia Dracunculus*) essential oil as a natural preservative in beef burger. *Ital J Food Sci* 2014; 26(4): 427-432.
4. Kerry JP, O'Grady MN, Hogan SA. Past, current and potential utilisation of active and intelligent packaging systems for meat and muscle-based products: A review. *Meat Sci* 2006; 74(1): 113-130.
5. Lin C-C, Lin C-S. Enhancement of the storage quality of frozen bonito fillets by glazing with tea extracts. *Food Control* 2005; 16(2): 169-175.
6. Sharafati Chaleshtori R, Rokni N, Rafieian-Kopaei M, Drees F, Salehi E. Antioxidant and Antibacterial Activity of Basil (*Ocimum basilicum L.*) Essential Oil in Beef Burger. *J Agr Sci Tech* 2015; 17(4): 817-826.
7. Quintavalla S, Vicini L. Antimicrobial food packaging in meat industry. *Meat Sci* 2002; 62(3): 373-380.
8. Higueras L, Lopez-Carballo G, Hernandez-Munoz P, Catala R, Gavara R. Antimicrobial packaging of chicken fillets based on the release of carvacrol from chitosan/cyclodextrin films. *Int J Food Microbiol* 2014; 188: 53-59.
9. Hassanzadeh P, Tajik H, Razavi Rohani M, Ehsani A, Aliakbarlu J, Moradi M. Effects of gamma irradiation and chitosan edible coating on the bacterial, chemical and sensory properties of chicken meat. *J Food Res* 2011; 3(21): 356-369 (Persian).
10. Busatta C, Vidal RS, Popiolski AS, Mossi AJ, Dariva C, Rodrigues MR, et al. Application of *Origanum majorana L.* essential oil as an antimicrobial agent in sausage. *Food Microbiol* 2008; 25(1): 207-211.
11. Sharafati Chaleshtori R, Rafieian Kopaei M, Salehi E. Bioactivity of *Apium petroselinum* and *Portulaca oleracea* Essential Oils as Natural Preservatives. *Jundishapur J Microbiol* 2015; 8(3): e 20128.
12. Perricone M, Arace E, Corbo MR, Sinigaglia M, Bevilacqua A. Bioactivity of essential oils: a review on their interaction with food components. *Front Microbiol* 2015; 6(76).
13. Sattari M, Shahbazi N, Najar Peeryeh S. An assessment of antibacterial effect of alcoholic and aquatic extracts of *Eucalyptus* leaves on *Pseudomonas aeruginosa*. *Modares Journal of Medical Sciences: Pathobiology* 2006; 8(1): 19-23 (Persian).
14. Srinivasan D, Nathan S, Suresh T, Lakshmana Perumalsamy P. Antimicrobial activity of certain Indian medicinal plants used in folkloric medicine. *J Ethnopharmacol* 2001; 74(3): 217-220.
15. Daneshmandi S, Soleimani N, Pourfathollah AA, Sattari M. Evaluation of the drug synergistic and antibacterial effects of cuminum cyminum essential oil. *Arak Med Univ J* 2010; 13(2): 75-82 (Persian).
16. Fernandes IP, Leite E, Vilas-Boas D, Amaral JS, Barreiro M. Production of chitosan based films enriched with oregano essential oil for increased antibacterial activity. 11 Encontro de Química dos Alimentos Bragança, Portugal, 16-19 Set. 2012.
17. Ahmadabad MK, Rezaei M, Ojagh S. The effect of whey protein edible coating on microbial quality of rainbow trout fillet during cold storage. *Iran J Food Sci Technol* 2016; 12(49): 11-20 (Persian).
18. Zolfaghari M, Shabanzoor B, Fallahzadeh S. Comparison the effect of thyme, onion and *ziziphora clinopodioides* extracts on shelf-life of rainbow trout (*oncorhynchus mykiss*). *Iran*

- Food Sci Technol Rese J 2010; 6(2)(12): 121-129 (Persian).
19. Huang HC, Ho YC, Lim JM, Chang TY, Ho CL, Chang TM. Investigation of the anti-melanogenic and antioxidant characteristics of eucalyptus camaldulensis flower essential oil and determination of its chemical composition. Int J Mol Sci 2015; 16(5): 10470-10490.
 20. Salem MZ, Ashmawy NA, Elansary HO, El-Settawy AA. Chemotyping of diverse Eucalyptus species grown in Egypt and antioxidant and antibacterial activities of its respective essential oils. Nat Prod Res 2015; 29(7): 681-685.
 21. Peter KV. Handbook of herbs and spices. Cambridge England: Woodhead publishing Limited Abington Hall; 2006.
 22. Nadeem M, Riaz A. Cumin (*Cuminum cyminum*) as a potential source of antioxidants. Pakistan J Food Sci 2012; 22(2): 101-107.
 23. Raghavan S. Handbook of spices, seasonings, and flavorings. 2ndEd. Boca Raton : CRC Press, Taylor & Francis Group, 2007.
 24. Pajohi MR, Tajik H, Farshid AA, Hadian M. Synergistic antibacterial activity of the essential oil of *Cuminum cyminum* L. seed and nisin in a food model. J Appl Microbiol 2011; 110(4): 943-951.
 25. AL-Jabri NN, Hossain MA. Comparative chemical composition and antimicrobial activity study of essential oils from two imported lemon fruits samples against pathogenic bacteria. Beni-Suef Univ J Basic Appl Sci 2014; 3(4): 247-253.
 26. Bassole IH, Juliani HR. Essential oils in combination and their antimicrobial properties. Molecules 2012; 17(4): 3989-4006.
 27. Bugarin D, Grbovic S, Orcic D, Mitic-Culafic D, Knezevic-Vukcevic J, Mimica-Djedovic D, Djordjevic S. Antimicrobial activity of essential oil of *Eucalyptus gunnii* hook. As a novel source of antioxidant, antimutagenic and antibacterial agents. Molecules 2014; 19(11): 19007-19020.
 28. Soliman FM, Fathy MM, Salama MM, Saber FR. Chemical composition and bioactivity of the volatile oil from leaves and stems of *Eucalyptus cinerea*. Pharm Biol 2014; 52(10): 1272-1277.
 29. Allahghadri T, Rasooli I, Owlia P, Nadooshan MJ, Ghazanfari T, Taghizadeh M, et al. Antimicrobial property, antioxidant capacity, and cytotoxicity of essential oil from cumin produced in Iran. J Food Sci 2010; 75(2): H54-61.
 30. Wu J, Chen S, Ge S, Miao J, Li J, Zhang Q. Preparation, properties and antioxidant activity of an active film from silver carp (*Hypophthalmichthys molitrix*) skin gelatin incorporated with green tea extract. Food Hydrocolloids 2013; 32(1): 42-51.
 31. Wu J, Ge S, Liu H, Wang S, Chen S, Wang J, et al. Properties and antimicrobial activity of silver carp (*Hypophthalmichthys molitrix*) skin gelatin-chitosan films incorporated with oregano essential oil for fish preservation. Food Packaging and Shelf Life 2014; 2(1): 7-16.
 32. Jouki M, Yazdi FT, Mortazavi SA, Koocheki A, Khazaei N. Effect of quince seed mucilage edible films incorporated with oregano or thyme essential oil on shelf life extension of refrigerated rainbow trout fillets. Int J Food Microbiol 2014; 174: 88-97.
 33. Frangos L, Pyrgotou N, Giatrakou V, Ntzimani A, Savvaidis IN. Combined effects of salting, oregano oil and vacuum-packaging on the shelf-life of refrigerated trout fillets. Food Microbiol 2010; 27(1): 115-121.

34. Van Vuuren SF, Viljoen AM. Antimicrobial activity of limonene enantiomers and 1, 8cineole alone and in combination. Flavour Fragr J 2007; 22(6): 540-544.
35. Tserennadmid R, Tako M, Galgoczy L, Papp T, Pesti M, Vagvolgyi C, et al. Anti yeast activities of some essential oils in growth medium, fruit juices and milk. Int J Food Microbiol 2011; 144(3): 480-486.
36. Sharafati Chaleshtori R, Rafieian Kopaei M, Rokni N, Mortezaei S, Sharafati Chaleshtori A. Antioxidant activity of zataria multiflora hydroalcoholic extract and its antibacterial effect on staphylococcus aureus. J Mazandaran Univ Med Sci 2013; 22(1): 88-94 (Persian).
37. Gallucci MN, Oliva M, Casero C, Dambolena J, Luna A, Zygallo J, et al. Antimicrobial combined action of terpenes against the food-borne microorganisms Escherichia coli, Staphylococcus aureus and Bacillus cereus. Flavour Fragr J 2009; 24(6): 348-354.