

بررسی اثر عصاره رزماری بر ممانعت از اکسیداسیون چربی‌ها و رشد باکتری استافیلولکوس اورئوس در گوشت چرخ کرده گاو

ژیلا قاسمی^۱، پیمان مهستی^۲، سکینه نوری سعیدلو^{*}^۳، آوات قاسمی^۴،
سیده لیلا نصیری^۵، پروین آیرملو^۳

۱- دانش آموخته کارشناسی ارشد علوم و صنایع غذایی، دانشکده علوم و مهندسی صنایع غذایی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات تهران، ایران

۲- دانشیار گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده علوم و مهندسی صنایع غذایی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات تهران، ایران

۳- مرکز تحقیقات سلامت مواد غذایی و آشامیدنی، دانشگاه علوم پزشکی ارومیه، ارومیه، ایران

۴- باشگاه پژوهشگران جوان، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران- شمال، ایران

۵- کارشناس ارشد علوم و صنایع غذایی، سازمان ملی ساتاندارد، تهران، ایران

(تاریخ دریافت: ۹۴/۰۷/۰۹ تاریخ پذیرش: ۹۵/۰۲/۰۴)

چکیده

با توجه به اثرات جانبی نگهدارنده‌های شیمیایی و توجه تولیدکنندگان مواد غذایی به نگهدارنده‌های طبیعی، ارزیابی اثرات آنتی‌اکسیدانی و ضدمیکروبی باشگاه پژوهشگران جوان، دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران- شمال، ایران انجام شد. این تحقیق با هدف جلوگیری از فساد اکسیداتیو و فساد میکروبی ناشی از استافیلولکوس اورئوس در گوشت چرخ کرده گاو انتخاب شده است. ساقه و برگهای گیاه رزماری پس از خشک کردن در سایه، با روش خیساندن در الکل عصاره‌گیری شدند و سپس محتوای فنلی و حداقل غلظت ممانعت‌کننده عصاره بر باکتری استافیلولکوس اورئوس بهروش رقیق‌سازی بر آگار تعیین گردید. عصاره مورد نظر در دو غلظت ۳ و ۴ mg/ml به نمونه‌های گوشت چرخ کرده افزوده شد و سپس تیمارها به مدت ۱۴ روز در دمای ۱۰°C و ۱۴ روز در دمای ۲۵°C گرفت. محتوای فنلی و شاخص تیواریتیوریک اسید، شمارش کل باکتری‌ها و استافیلولکوس اورئوس در فواصل زمانی ۰، ۱، ۲، ۳، ۷ و ۱۴ روز انجام گرفت. عصاره محتوای فنلی و حداقل غلظت ممانعت‌کننگی عصاره به ترتیب برابر ۴/۵۴ (۴ گرم معادل گالیک اسید در ۱۰۰ گرم عصاره خشک) و ۳ mg/ml تعیین شد. عصاره رزماری در هر دو غلظت خاصیت آنتی‌اکسیدانی و ضدمیکروبی بالایی از خود نشان داد و این خاصیت با افزایش غلظت، افزایش یافت و تاثیر مقادیر مختلف عصاره از لحاظ آماری معنی دار بود ($P < 0.05$). نتایج نشان داد می‌توان از رزماری به عنوان نگهدارنده در گوشت و محصولات گوشتی استفاده کرد.

کلید واژگان: عصاره رزماری، اکسیداسیون، استافیلولکوس اورئوس، گوشت چرخ کرده

*مسئول مکاتبات: Saeedlou2003@yahoo.com

۱- مقدمه

خطرات جدی در سلامت غذایی مصرف کننده می‌شود [۶]. باکتری استافیلوکوکوس اورئوس از مهم‌ترین باکتری‌های بیماری‌زای غذایی می‌باشد. این باکتری یکی از شایع‌ترین عوامل ایجاد عفونت‌های غذایی و از جمله مهم‌ترین میکروارگانیسم‌های مورد بررسی در کیفیت میکروبی مواد غذایی در بسیاری از کشورهای جهان می‌باشد. این باکتری از اکثر فرآورده‌های گوشتی ایزوول شده است، لذا محققان در صدد یافتن راهکارهایی جهت بهبود کیفیت و کنترل رشد میکروبی در این فرآورده‌ها برآمدند [۷، ۸].

عصاره‌های گیاهی به عنوان یک منبع آنتیاکسیدانی و ضد میکروبی طبیعی شناخته شده می‌باشند. از این منابع عمدۀ طبیعی می‌توان به عصاره‌های گیاهانی مانند رزماری، موسیر و زردچوبه، چای سبز و غیره اشاره نمود. استفاده از ترکیبات ضد میکروبی و آنتیاکسیدانهای طبیعی با منشا گیاهی در بخش‌های مختلف صنایع غذایی، به عنوان یک عامل موثر در به تعویق‌انداختن تغییرات شیمیایی، اکسایشی، میکروبی و افزایش عمر ماندگاری محصولات اثبات شده است [۹، ۲].

رزماری با نام علمی *Rosmarinus officinalis* از خانواده نعناعیان^۳ گیاهی است بوته‌ای، چندساله و همیشه سبز که در ابتدا در اروپای جنوبی رشد کرده است [۱۰] و اکنون در سراسر ایران به صورت پرورشی وجود دارد و در بسیاری از مناطق سراسر دنیا رشد می‌کند [۱۱].

تحقیقات مختلف نشان داده‌اند که عصاره رزماری دارای خاصیت آنتیاکسیدانی و ضد میکروبی بوده و این خصوصیات رزماری وابسته به محتوای اسیدهای فنولیک و دی‌ترین‌های آن است [۱۲]. اخیراً محققان آشکار ساخته‌اند که ترکیبات حاصل از عصاره رزماری می‌تواند در درمان بسیاری از بیماری‌های مختلف همانند آلزایمر و بیماری‌های مشابه، که اکثراً توسط رادیکال‌های آزاد ایجاد می‌شوند موثر باشد [۱۳]. با توجه به خصوصیات شناسایی شده رزماری، عصاره این گیاه می‌تواند نقش معنی‌داری در جلوگیری از اکسیداسیون چربی‌ها و فساد میکروبی، در گوشت ایفا کند و زمان ماندگاری آن را افزایش دهد.

3. Lamiaceae

امروزه استفاده از روش‌های نوین نگهداری نظیر استفاده از ترکیبات دارای خاصیت آنتیاکسیدانی و ضد میکروبی جایگاه ویژه‌ای در صنایع غذایی پیدا کرده است [۱]. در سال‌های اخیر با توجه به نگرانی‌های موجود در مورد استفاده از نگهدارنده‌های شیمیایی و اثرات مضر احتمالی آن‌ها، همانند آنتیاکسیدانهای سنتزی بوتیل هیدروکسی ایزوول^۱ و بوتیل هیدروکسی تولوئن^۲، گرایش به استفاده از نگهدارنده‌های طبیعی افزایش یافته است [۲، ۳]. تحقیقات نشان داده است که استفاده از نگهدارنده‌های شیمیایی در طولانی مدت دارای عوارض متعددی از جمله سرطان بوده، به طوریکه امروزه مصرف برخی از نگهدارنده‌های شیمیایی منسخ گشته و یا به مقدار بسیار پایین مورد استفاده قرار می‌گیرند. یکی از راههای رفع این تقيیمه استفاده از نگهدارنده‌های با منشاء طبیعی بوده که نه تنها دارای عوارض جانبی نیستند بلکه باعث بهبود بو، طعم و مزه ماده غذایی شده و زمان ماندگاری محصول را نیز افزایش می‌دهند [۱].

تخمین زده می‌شود که ۳۰ درصد مردم در کشورهای صنعتی، حداقل یکبار در سال از بیماری‌های ناشی از مواد غذایی رنج می‌برند. بنابراین نیاز به کاهش فساد مواد غذایی و حذف پاتوژن‌های غذایی با استفاده از روش‌های مختلف احساس می‌شود. در میان محصولات غذایی، گوشت یکی از پر مصرف‌ترین و فساد‌پذیرترین مواد غذایی به شمار می‌آید [۴]. فرآورده‌های گوشتی به طور معمول در طول نگهداری در یخچال به دو دلیل عمدۀ فعالیت میکروبی و اکسیداسیون چربی‌ها فاسد می‌شوند. در طول نگهداری گوشت، اکسیداسیون لیپیدها و رشد میکروبی را می‌توان به سیله کاربرد آنتیاکسیدان‌ها و ضد میکروب‌ها به عقب انداخت و موجب افزایش مدت نگهداری و حفظ کیفیت آن شد [۵].

فساد اکسیداتیو باعث ایجاد بوی نامطبوع، تغییرات نامطلوب در طعم، تغییر در ساختمان مواد مغذی و کاهش ارزش غذایی محصول می‌شود و فساد و آلدگی میکروبی نیز منجر به ایجاد

1. Butylated hydroxyanisole

2. Butylated hydroxytoluene

۳-۲- تعیین حداقل غلظت ممانعت کننده عصاره بر باکتری استافیلوکوکوس اورئوس (ATCC 6538)

تعیین MIC^۲ عصاره با روش رقیق‌سازی بر روی محیط آگار^۳ به‌منظور بررسی اثر ضد میکروبی عصاره استخراج شده بر سویه استاندارد میکروبی استافیلوکوکوس اورئوس (ATCC 6538) (۱۰٪ ATCC) انجام شد. بدین ترتیب که وزن‌های مورد نظر (۱، ۱/۵، ۲، ۱/۵، ۳، ۲/۵، ۴، ۳/۵ و ۵ گرم) از عصاره تغییض شده با استفاده از ترازوی دیجیتالی حساس توزین شد. به‌منظور افزایش حلالیت، عصاره‌های توزین شده با ۵ میلی‌لیتر از محلول دی‌متیل‌سولفونکساید^۴ ۱۰٪ در داخل لوله‌های آزمایش استریل مخلوط شد. با استفاده از فیلترهای سرنگی ۰/۴۵ میکرون ۱ میلی‌لیتر از این مخلوط به ۱۹ میلی‌لیتر محیط کشت استریل مولرهیتون آگار^۵ با دمای حداکثر ۴۵°C اضافه و خوب مخلوط شد. پس از انتقال مواد به درون پلیت و بسته شدن محیط کشت پلیت‌ها در انکوباتور با دمای ۳۵°C به‌مدت ۳۰ دقیقه نگهداری شدند. سپس از میکرووارگانیسم‌های مورد نظر کشت‌های تازه تهیه و سوسپانسیونی با غلظت نیم مکفارلند ($10^8 \text{ cfu/ml} \times 1/5$) تهیه شد و از آن ۳ میکرولیتر به مرکز پلیت‌های مذکور تلقیح شد. از پلیت‌های حاوی محیط کشت و دی‌متیل‌سولفونکساید بدون عصاره به عنوان کنترل منفی و پلیت‌های حاوی فقط محیط کشت و میکرووارگانیسم به عنوان شاهد مثبت استفاده شد. سپس پلیت‌ها در دمای ۳۷°C به‌مدت ۲۴ ساعت گرمخانه گذاری شدند. پلیت‌هایی که در آنها رشد میکرووارگانیسم‌ها به‌شدت کاهش پیدا کرده بود به عنوان MIC عصاره برای میکرووارگانیسم مربوطه در نظر گرفته شد [۱۸، ۱۹].

۴- آماده سازی گوشت

بعد از کشتار و در طی زمان جمود نعشی^۶، گوشت ماهیچه ران گاو تحت شرایط یخچال به آزمایشگاه منتقل شد. سطح بیرونی ماهیچه با غوطه‌ور کردن در اتانول ۹۶٪ (حجمی/حجمی) استریل شد و سپس اتانول باقی‌مانده در سطح گوشت را

۲- مواد و روش‌ها

۲-۱- تهیه نمونه‌های گیاه رزماری و استخراج عصاره

نمونه‌های خشک شده گیاه رزماری با نام علمی *Rosmarinus officinalis* از پژوهشکده گیاهان دارویی جهاد دانشگاهی تهیه گردید. جهت استخراج عصاره، نمونه‌های خشک شده در آسیاب بر قوی تبدیل به پودر نرم شد و موادی که از الک با مش ۸۰ گذشتند جمع‌آوری شد. حدود ۷ تا ۱۰ گرم از گیاه تبدیل شده به پودر با ۱۰۰ میلی‌لیتر از اتانول ۹۶٪ در دمای اتاق و در مکان نسبتاً تاریک در حالی که مدام همزده شد، به‌مدت ۴۸ ساعت در تماس قرار داده شد و عصاره‌گیری شد. عصاره به‌دست آمده توسط کاغذ صافی فیلتر شده و دوباره به‌وسیله صافی‌های ۰/۴۵ میکرونی جهت عاری شدن از میکروارگانیسم‌ها صاف شد. به‌منظور جداسازی حلال، ماده صاف شده در اوپرатор چرخان تحت خلا در دمای ۴۵°C تغییض شد. جهت اطمینان از جدا شدن الكل، عصاره در آن تحت خلا (۳۰ درجه سانتی‌گراد) به‌مدت ۱/۵ ساعت قرار داده شد و سپس توزین گردید. عصاره‌ای که بعد از تبخیر محلول آلی به‌دست آمد به عنوان عصاره الكلی در دمای یخچال و در ظروف شیشه‌ای استریل، تمیز و تیره با درب مناسب تا زمان مصرف نگهداری و در موقع لزوم استفاده شد [۱۱، ۱۴].

۲-۲- اندازه‌گیری محتوای فنل کل

برای اندازه‌گیری محتوای فنل کل به ۱۰۰ میکرولیتر از عصاره گیاه ۲ میلی‌لیتر کربنات‌سدیم (۲ درصد)، ۲/۸ میلی‌لیتر آب مقطر و ۱۰۰ میکرولیتر معرف فولین سیوکالچو^۷ ۵۰ درصد اضافه شد. پس از گذشت ۳۰ دقیقه جذب آنها در طول موج ۷۲۰ نانومتر نسبت به شاهد ثبت شد. گالیک‌اسید به عنوان استاندارد برای رسم منحنی استاندارد استفاده شد. محتوای فنل کل عصاره بر اساس گرم معادل گالیک‌اسید در ۱۰۰ گرم عصاره خشک گزارش شد. [۱۵، ۱۶، ۱۷].

2. Minimum inhibitory concentration
3. Agar dilution method
4. Dimethyl sulphoxide
5. Muller hinton agar MHA
6. Rigor mortis

1. Folin-Ciocalteu's

مالوندی‌آلدهید (MDA²) حاصل از تقطیر، با دو مولکول تیوباریتوريک اسید (TBA) اضافه شده به محلول حاصل از تقطیر، صورت پذیرفت. مقدار عددی تیوباریتوريک اسید از طریق فرمول زیر محاسبه گردید [۲۲].

$$\text{TBA} = \frac{50 \times (\text{As} - \text{Ab})}{200}$$

۸-۲- آزمون‌های میکروبی

آزمایشات میکروبی شامل شمارش کل باکتری‌ها و استافیلوکوکوس اورئوس، در بازه‌های زمانی صفر، ۲۴ ساعت، ۷۲ ساعت، یک هفته و دو هفته بعد از آماده سازی نمونه‌ها انجام گرفت.

جهت شمارش‌های میکروبی تهیه رقت‌های اعشاری ضروری است. برای شمارش کل باکتری‌ها به روش کشت آمیختنی و به صورت دوتایی اقدام به کشت شد. سپس بعد از گرمانه گذاری در دمای ۳۳ درجه سانتی‌گراد به مدت ۷۲ ساعت، اقدام به انتخاب پلیت‌های مناسب نموده و میزان بار میکروبی در یک گرم گوشت چرخ شده بیان شد [۲۳].

برای شمارش باکتری استافیلوکوکوس اورئوس پس از تهیه رقت‌های متوالی، کشت به روش سطحی در روی محیط BPA³ انجام پذیرفت. آنگاه پلیت‌ها در گرمانه ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۴۸ ساعت قرار داده شدند [۲۴].

۹-۲- تجزیه و تحلیل آماری

تجزیه و تحلیل آماری داده‌های حاصله با نرم افزار SPSS 16 انجام پذیرفت. به منظور تجزیه و تحلیل مقادیر کمی به دست آمده از آزمایش‌های شیمیایی میکروبی پس از کنترل نرمال بودن داده‌ها با استفاده از آزمون کولوموگراف- اسمیرنوف^۱ از تجزیه واریانس دو طرفه در قالب طرح آماری فاکتوریل کاملاً تصادفی استفاده شد. همچنین برای تعیین تفاوت معنی‌دار بین میانگین‌ها در تیمارهای مختلف از آزمون حداقل (LSD) و برای بررسی تفاوت معنی‌دار بین میانگین‌ها در زمان‌های مختلف برای یک تیمار از آزمون دانکن (Duncan) استفاده

مشتعل کرده و بعد از جداسازی سطح خارجی گوشت در شرایط اسپتیک، قسمت داخلی گوشت به وسیله چرخ گوشت استریل چرخ شد [۲۰].

۵-۲- سنجش ترکیبات اولیه گوشت

سنجش ترکیبات اولیه گوشت شامل سنجش رطوبت، چربی و پروتئین طبق روش AOAC انجام شد [۲۱]. اندازه‌گیری pH گوشت به وسیله pH متر دیجیتالی (مدل Multiline P4WTW) انجام شد.

۶- آماده‌سازی نمونه‌ها

گوشت‌های چرخ شده پس از افزودن غلظت‌های مختلف عصاره (۴ و ۳) و تلقیح باکتری از سوسپانسیون نیم مک فارلنده به صورت بسته‌های ۱۰۰ گرمی در داخل پلاستیک‌های پلی‌اتیلنی که قبل از استریل شده بودند، بسته‌بندی شد و سپس کیسه‌ها در دمای یخچال به مدت ۱۴ روز نگهداری شدند.

۷-۲- اندازه‌گیری اکسیداسیون چربی‌ها به وسیله سنجش عدد تیوباریتوريک اسید (TBA)

میزان TBA با دستگاه اسپکتروفتوometر به روش Natseba و همکاران (۲۰۰۵) تعیین و به صورت میلی‌گرم مالوندی‌آلدهید در هر کیلوگرم بافت بیان شد. اندازه‌گیری TBA به وسیله رنگ‌سنجی صورت گرفت. مقدار ۲۰۰ میلی‌گرم از نمونه چرخ شده به یک بالن ۲۵ میلی‌لیتری انتقال یافت و سپس با ۱- بوتانول به حجم رسانده شد. ۵ میلی‌لیتر از مخلوط فوق به لوله‌های خشک درب‌دار وارد شده و به آن ۵ میلی‌لیتر از معرف TBA افزوده شد. لوله‌های درب‌دار در حمام آب با دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲ ساعت قرار گرفته و پس از آن در دمای محیط سرد شدند. سپس مقدار جذب (A_s) در ۵۳۲ نانومتر در مقابل نمونه شاهد (۱- بوتانول) (A_b) خوانده شد. این روش براساس مقادیر اسپکتروفتوometri کمپلکس صورتی حاصل از واکنش یک مولکول

2. Malonaldehyde

3. Baird parker agar

4. Kolomogorov - Smirnov

1. Thiobarbituric acid

استافیلوکوکوس اورئوس (ATCC 6538) که با روش رقت‌سازی در محیط کشت جامد انجام شد، برابر 3 mg/ml بود.

گردید. لازم به ذکر است که در تمام مراحل تجزیه و تحلیل، خطای مجاز برای رد H_0 ، ۵ درصد در نظر گرفته شد.

۲-۳ pH و ترکیبات اولیه گوشت

در صد ترکیبات گوشت شاهد ماهیچه گاو در روز صفر در جدول (۱) نشان داده شده است. تغییرات مقادیر عددی pH در طول دوره نگهداری نمونه‌های گوشت چرخ کرده به صورت افزایشی بود، اما بین مقادیر pH در تیمارهای حاوی عصاره رزماری در هیچ‌کدام از زمان‌ها اختلاف معنی‌داری مشاهده نشد. اما مقدار pH در نمونه شاهد از ($5/84$) به ($6/5$) تا پایان روز چهاردهم رسید.

Table 1 Chemical analysis of beef tested

Factors	pH	Moisture (%)	Fat (%)	Protein (%)
Amount	5.8	72.1	5.68	18.61

تا پایان دوره نگهداری رسید. برای تیمارهای حاوی ۳ و ۴ میلی گرم بر میلی لیتر عصاره، تغییرات از روز صفر تا پایان روز ۱۴، به ترتیب برابر با ($0/359$) ، ($0/310$) به ($1/021$) ، ($0/835$) بود. روند تغییرات TBA در تیمار شاهد و تیمار حاوی ۳ mg/ml عصاره همواره بصورت افزایشی بود، اما در تیمار شماره ۳ تا پایان روز اول تقریباً ثابت باقی ماند، بطوریکه مقدار TBA برای این تیمار در پایان روز اول برابر ($0/380$) بود.

۳-۳ سنجش تیوباریتوريک اسید (TBA):

نتایج حاصل از سنجش عدد تیوباریتوريک اسید در گوشت چرخ کرده گاو در طول دوره نگهداری در نمودار (۱) و جدول (۲) نشان داده شده است. همانطورکه دیده می‌شود مقدار TBA در تیمارهای مختلف متفاوت و بین تمامی تیمارها در لحظات مختلف اختلاف معنی‌دار مشاهده شد. ($p < 0.05$). مقدار TBA همواره در تیمار شاهد بالاتر از بقیه تیمارها بود. تغییرات در تیمار شاهد از ($0/380$) در روز صفر به ($1/496$)

Table 2 Mean scores of TBA (mg MDA/kg) during refrigeration storage of beef samples

Treatment	Storage time (day)				
	0	1	3	7	14
Control	$0.380 \pm 0.001^*$ a E	0.421 ± 0.001 a D	0.534 ± 0.001 a C	0.772 ± 0.001 a B	1.496 ± 0.005 a A
3 mg/ml RE	0.359 ± 0.002 f D	0.399 ± 0.001 d D	0.480 ± 0.001 d C	0.741 ± 0.001 c B	1.021 ± 0.002 d A
4 mg/ml RE	0.310 ± 0.001 h D	0.311 ± 0.001 i D	0.349 ± 0.001 h C	0.612 ± 0.001 g B	0.835 ± 0.001 h A

RE= rosemary extract

* Mean ($\log \text{cfu/g}$) \pm standard error.

Means in same row with different capital letters are significantly differently ($p < 0.05$) and means in same column with different small letters are significantly differently ($p < 0.05$).

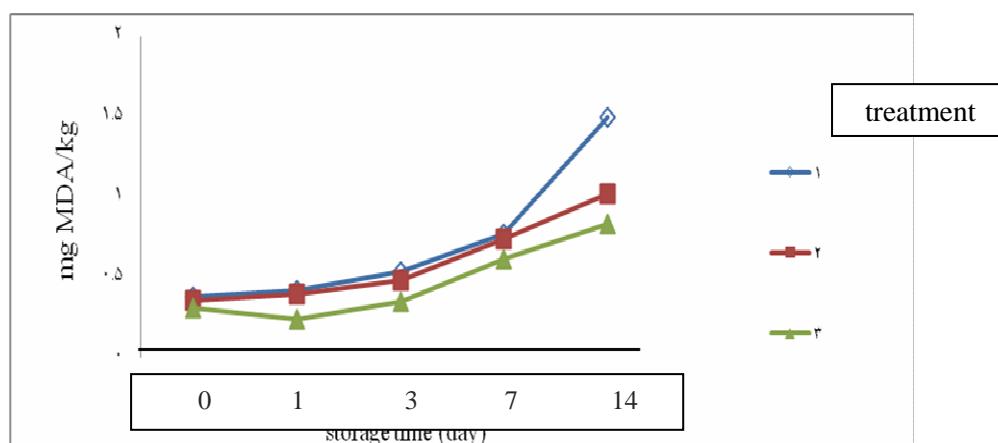


Fig 1 mean scores of TBA (mg MDA/kg) during refrigeration storage of beef samples [1: control, 2: 3 mg rosemary extract, 3: 4 mg rosemary extract]

کل باکتری در دو تیمار حاوی عصاره رزماری بعد از ۲۴ ساعت کاهش اندکی داشت، اما بعد تا پایان دوره نگهداری روندی افزایشی داشت

۴-۳- نتایج آزمون‌های میکروبی

نتایج حاصل از آزمون‌های میکروبی در دو جدول (۳) و (۴) نشان داده شده‌اند. روند تغییرات باکتری استافیلوکوکوس اورئوس در همه تیمارها بصورت افزایشی بود. مقادیر شمارش

Table 3 Effect of rosemary extract on *S. aureus* in minced beef at 4°C for 14 days.

Treatment	Storage time (day)				
	0	1	3	7	14
Control	1.132 ± 0.015*	1.98 ± 0.017	2.563 ± 0.025	3.59 ± 0.01	4.623 ± 0.03
	a E	a D	a C	a B	a A
3 mg/ml RE	1.09 ± 0.01	1.41 ± 0.02	1.566 ± 0.005	1.996 ± 0.005	2.463 ± 0.005
	ab E	b D	b C	b B	b A
4 mg/ml RE	1.06 ± 0.02	1.186 ± 0.015	1.493 ± 0.015	1.953 ± 0.011	2.173 ± 0.005
	b E	ef D	c C	c B	c A

RE= rosemary extract

* Mean (log cfu/g) ± standard error.

Means in same row with different capital letters are significantly differently ($p < 0.05$) and means in same column with different small letters are significantly differently ($p < 0.05$).

Table 4: Effect of rosemary extract on total plate count in minced beef at 4°C for 14 days

Treatment	Storage time (day)				
	0	1	3	7	14
Control	3.93 ± 0.01*	4.171 ± 0.007	5.422 ± 0.002	7.200 ± 0.01	9.871 ± 0.01
	a E	a D	a C	a B	a A
3 mg/ml RE	3.91 ± 0.01	3.896 ± 0.005	4.393 ± 0.005	4.908 ± 0.007	5.500 ± 0.01
	b D	b D	b C	b B	b A
4 mg/ml RE	3.903 ± 0.005	3.745 ± 0.005	4.106 ± 0.02	4.450 ± 0.04	4.610 ± 0.01
	b D	c E	c C	c B	c A

RE= rosemary extract

* Mean (log cfu/g) ± standard error.

Means in same row with different capital letters are significantly differently ($p < 0.05$) and means in same column with different small letters are significantly differently ($p < 0.05$).

قسمت در میلیون را در جلوگیری از اکسیداسیون چربی‌ها در گوشت چرخ کرده پخته گاو که مدت ۳ روز در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد نگهداری شده‌بود، بررسی کردند. نتایج حاصله نشان داده‌بود که ۲ تیمار شامل عصاره رزماری و آلفاتوکوفرول اعداد TBA کمتری نسبت به شاهد داشته‌اند و تفاوت‌ها در سطح احتمال ۵ درصد معنی‌دار بوده‌است. عمل ضدآکسیدانی عصاره رزماری به‌علت وجود ترکیبات فنلی می‌باشد که این ترکیبات با جلوگیری از مکانیزم‌های زنجیره‌ای رادیکال‌های آزاد، اکسیداسیون چربی را به‌تاخیر می‌اندازد [۲۸]. در تحقیقی دیگر نشان داده‌شد که عصاره محلول در آب رزماری از اکسیداسیون چربی و تغییر رنگ در فرآورده‌های بوکلمون پخته شده در طی نگهداری در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد جلوگیری می‌کند، بنابراین باعث بهبود کیفیت محصول و افزایش عمر انبارداری آن می‌شود [۲۹]. در تحقیق حاضر با افزایش غاظت عصاره اثر مهارکنندگی عصاره بر اکسیداسیون چربی‌ها افزایش یافت. روند تغییرات TBA در تیمار حاوی ۳ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر عصاره همواره به صورت افزایشی بود و در پایان دوره مقدار عددی به بالاتر از ۱ (میلی‌گرم مالوندی‌آلدهید در هر کیلوگرم گوشت) رسید. درحالی‌که تیمار حاوی (۴ mg/ml) عصاره، روند تغییرات همواره به صورت افزایشی نبود و در پایان دوره نیز توانست مقدار TBA را پایین‌تر از ۱ میلی‌گرم مالوندی‌آلدهید در هر کیلوگرم گوشت نگه دارد. که این نتایج همانند نتایج تحقیق‌های مختلف بیان شده، نشان داد که عصاره رزماری تهیه شده دارای خاصیت آنتی‌اکسیدانی بالایی بوده‌است.

نتایج Smeti و همکاران در سال ۲۰۱۳ کاملاً موید روند افزایشی TBA در طول دوره نگهداری گوشت بود. آنها اثر آنتی‌اکسیدانی انسنس رزماری را به‌روش سنجش TBA بر گوشت بره مورد آزمایش قرار دادند و نتایج کار نشان داد که نمونه‌های حاوی انسنس رزماری مقادیر TBA پایین‌تری نسبت به نمونه کنترل داشتند، اما مقدار TBA در پایان دوره نگهداری در هر دو نمونه شاهد و حاوی انسنس رزماری به بالاتر از ۱ رسید (به ترتیب برابر ۱/۳۵ و ۱/۵ میلی‌گرم مالوندی‌آلدهید در هر کیلوگرم گوشت)، در حالی‌که حد پذیرفته شده برای TBA در گوشت برابر ۱ میلی‌گرم مالوندی‌آلدهید در هر کیلوگرم گوشت است [۲۶]. روند افزایش TBA در طول مدت نگهداری در تحقیق حاضر

۴- بحث

در سال‌های اخیر به تاثیر عصاره‌ها و اسانس‌های گیاهی یا مواد مؤثره این ترکیبات بر فساد اکسیداتیو و میکروبی موادغذایی توجه ویژه‌ای شده‌است.

۴-۱- محتوای فنلی عصاره و خاصیت

آنٹی‌اکسیدانی رزماری

اکسیداسیون در گوشت به‌دلیل دارا بودن اسیدهای چرب مختلف، دارای اهمیت فراوان می‌باشد و از عوامل اساسی نامطلوب شدن طعم و مزه در آنها محسوب می‌شود [۱۴]. به‌منظور ارزیابی درجه اکسیداسیون از شاخص TBA نیز استفاده می‌شود که میزان محصولات ثانویه اکسیداسیون بویژه آلدهیدها (مالون‌آلدهید) را نشان می‌دهد [۲۵]. طبق نتایج این مطالعه هر دو غاظت عصاره رزماری اثر مهارکنندگی بالایی بر کنترل اکسیداسیون چربی‌ها در گوشت چرخ کرده گاو داشتند. همانطور که در مطالعات انجام شده توسط Bnerjee و Emamjomeh و Tavassoli در سال ۲۰۱۲ و ۲۰۱۱ نشان داده شده است عصاره‌های گیاهی خاصیت آنتی‌اکسیدانی بالایی داشته‌اند [۱۱، ۹].

تحقیقات مختلف نشان داده‌اند فعالیت آنتی‌اکسیدانی رزماری وابسته به محتوای فنلی آن بوده است [۱۵]. پژوهش‌های زیادی بیان کرده‌اند که فعالیت آنتی‌اکسیدانی بالای رزماری به‌طور عمده مربوط به حضور رزمارینی‌اکسید و بعد از آن کارنوزیک‌اکسید و کارنوزول در عصاره آن است [۱۱]. نقش کلیدی ترکیبات فنلی به عنوان حذف کننده‌های رادیکال‌های آزاد در چندین مقاله گزارش شده است [۲۶]. ترکیبات فنلی عصاره و اسانس‌های گیاهی با ممانعت از تشکیل رادیکال‌های آزاد یا محدود کردن چرخه تولیدی آنها، قادر در به‌تاخیرانداختن اکسیداسیون می‌باشند [۲۷]. Smeti و همکاران این گفته را نیز افزودند که ترکیبات مؤثره گیاهان بر اکسیداسیون چربی‌ها، علاوه بر اثر روی رادیکال‌های آزاد، به‌واسطه واکنش با فلزات و دیگر ترکیبات که باعث راه‌اندازی فرآیند اکسیداسیون می‌شوند و همچنین فرونشاندن ترکیبات فعال اکسیژن دار، باعث به‌تاخیرانداختن یا ممانعت از اکسیداسیون می‌گردند [۲۶].

Ahn و همکارانش طی تحقیقی اثر افزودن عصاره رزماری در غاظت ۲۰۰ قسمت در میلیون و آلفاتوکوفرول در غاظت

۴-۲- اثر عصاره رزماری بر تغییرات pH

در مطالعه حاضر تغییرات pH در تیمارهای مختلف حاوی عصاره طوری بود که اختلاف معنی دار بین آنها مشاهده نشد و روند در همه آنها افزایشی بود. مقدار pH گوشت دام‌های مختلف پس از کشتار متفاوت و تحت تاثیر عوامل مختلفی است [۳۲]. در طول دوره نگهداری گوشت مقدار pH تحت تاثیر تغییرات ترکیبات نیتروژن‌دار و فعالیت باکتری‌های مختلف قرار می‌گیرد [۳۳]. تجزیه ترکیبات ازت دار در طول دوره نگهداری منجر به افزایش pH گوشت می‌شود، که بخشی از این افزایش ممکن است مرتبط با رشد باکتری‌های پرولیتیک باشد [۳۴]. همچنین باکتری‌ها پس از مصرف گلوکز ذخیره شده، اسیدهای آمینه حاصل از تجزیه پروتئین‌ها را مورد استفاده قرار می‌دهند و منجر به تولید آمونیاک و متعاقباً افزایش pH می‌گرددند [۳۵].

Michalczyk و همکاران در سال ۲۰۱۲ نشان دادند که فعالیت باکتری‌های تولید کننده اسیدلاکتیک بر pH گوشت موثر است. آنها اثر انسنهای گشنیز و زوفا^۱ را بر افزایش مدت‌زمان ماندگاری گوشت چرخ کرده گاو بررسی کردند و نتایج کار آنها نشان داد که روند تغییرات pH به صورت بسیار آرامی کاوهشی بوده است. اما pH در نمونه‌های حاوی انسنهای گیاهی، کمی بالاتر از pH نمونه کنترل بود که دلیل آن توانایی انسنهای در کنترل باکتری‌هایی همانند *B.thermosphacta* و *Enterobacter Lactobacillus* بوده است، که همگی جزو باکتری‌های مولد فساد گوشت تحت شرایط بی‌هوایی بوده و تولید کننده اسیدلاکتیک‌اند. دلیل روند کاوهشی بودن pH نیز فعالیت باکتری‌های نام برده بیان گردیده بود [۳۳]. در حالی که روند تغییرات pH در تحقیق حاضر به صورت افزایشی بود، اما غیر از نمونه شاهد در بقیه تیمارها تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد. نتایج کار Hulankova و همکاران موید نتایج تحقیق حاضر بود، که در آن به بررسی اثر پونه کوهی در گوشت چرخ کرده گاو به مدت ۱۰ روز پرداخته بودند و نتایج کارشان نشان داد که روند تغییرات pH به صورت افزایشی بوده است [۳۴]. در تحقیقی دیگر که در سال ۲۰۱۲ انجام شد و در آن به بررسی اثر انسنهای اسطوقدوس^۲ بر گوشت چرخ کرده گاو تلقیح شده با

ممکن است به دلیل افزایش آهن آزاد و دیگر پراکسیدان‌ها در ماهیچه باشد و همچنین افزایش آلدهیدها که به عنوان محصول ثانویه اکسیداسیون حاصل از شکسته شدن هیدروپراکسیدها ایجاد می‌شوند [۶].

محتوای فتل کل عصاره در تحقیق حاضر برابر $0/043 \pm 0/054$ گرم معادل گالیک‌اسید در ۱۰۰ گرم عصاره محاسبه گردید. در رابطه با محتوای فتلی عصاره رزماری نتایج مختلفی ثبت شده است. Tavassoli برای عصاره متانولی رزماری محتوای فتلی برابر $4/99$ گرم معادل گالیک‌اسید، که تقریباً با نتایج تحقیق حاضر همخوانی داشت [۱۱]. در تحقیقی Moreno که در سال ۲۰۰۶ توسط Emam jomeh و همکاران انجام شد، محتوای فتلی عصاره‌های آبی، استونی و متانولی رزماری بترتیب برابر $19/3$ و 12 گرم معادل گالیک‌اسید در ۱۰۰ گرم عصاره (به دست آمد [۱۵]). ترکیبات تشکیل دهنده عصاره رزماری تحت شرایط مختلف متفاوت است [۱۲، ۱۳]. تفاوت در ترکیبات شیمیابی می‌تواند مربوط به شرایط اقلیمی و زنتیکی گیاه یا شرایط آماده سازی و استخراج ترکیبات موثره باشد [۲۶، ۱۳]. قسمت‌های مختلف گیاه رزماری از جمله برگ، گل و ساقه دارای درصدی‌های متفاوت از ترکیبات فعال گیاه می‌باشد و مقدار این ترکیبات نیز تحت تاثیر تغییر فصول و آب و هوا است. در رابطه با شرایط استخراج ترکیبات فعال گیاه رزماری، حتی نوع ترکیبات نیز متغیر است. برای مثال نوع و مقدار مواد موثره در عصاره‌های استخراج شده با حللاهای مختلف بسیار متفاوت است [۱۳، ۱۵، ۳۰]. نوع حللا مورد استفاده بر مقدار و نوع ترکیبات استخراجی گیاه موثر است [۱۵]. Peshev و همکاران نشان دادند که عصاره اتانولی رزماری دارای محتوای رزمارینیک اسید بالاتری از عصاره کلروفرمی‌رزماری است [۱۳]. Rojo و همکاران نیز در سال ۲۰۱۲ متفاوت بودن اثر حللاهای مختلف در استخراج ترکیبات موثره گیاه رزماری را نشان دادند [۳۱]. پس با تکیه بر نتایج به دست آمده از تحقیقات مختلف انجام شده در رابطه با ارتباط محتوای فتلی و همین‌طور مقادیر ترکیبات تشکیل دهنده آن با خاصیت آتنی اکسیدانی، می‌توان گفت که نتایج در شرایط و پژوهش‌های مختلف می‌تواند بسیار متغیر باشد، پس توانایی عصاره‌ها بر ممانعت از اکسیداسیون جربی‌ها نیز متفاوت می‌باشد [۱۳، ۱۵، ۳۱].

1. Hyssop

2. Lavandula

که خاصیت ضد میکروبی عصاره رزماری بسته به نمونه رزماری، روش استخراج عصاره و درصد ترکیبات فنلی آن، گونه میکروبی مورد آزمایش وغیره متفاوت است [۱۵].

به هر حال پیش از این ویژگی‌های ضد میکروبی عصاره رزماری در تحقیقاتی گوناگون در محیط‌های کشت به اثبات رسیده بود، اما در مواد غذایی نه تنها عوامل داخلی نظری مقادیر چربی، پروتئین، آب، pH، نمک و غیره می‌توانند بر روی حساسیت باکتری‌ها تاثیر بگذارند، بلکه عوامل خارجی مانند درجه حرارت، نوع بسته‌بندی، خصوصیات ریز زنده و ... نیز می‌توانند فعالیت باکتری‌ها را تحت تاثیر قرار دهند [۳۰].

۵- نتیجه‌گیری

افزودن عصاره رزماری به نمونه‌های گوشت چرخ کرده به طور معنی‌داری توانست اکسیداسیون لیپیدها و رشد میکروبی را به تاخیر اندازد و باعث افزایش عمر ماندگاری محصول گردد و با افزایش غلظت عصاره این توانایی افزایش یافت. این نتایج می‌تواند کاربرد تجاری این عصاره در گوشت و فرآورده‌های گوشتی را توجیه پذیر کند. از آنجا که کاربرد روش‌هایی به منظور به حداقل رساندن فساد اکسیداتیو و میکروبی در محصولات گوشتی از نظر اقتصادی و بهداشتی دارای اهمیت می‌باشد، انجام مطالعات بیشتر در زمینه ارزیابی فعالیت آنتی‌اکسیدانی و ضد میکروبی عصاره گیاهان طبیعی در گوشت و محصولات گوشتی ضروری و مفید می‌باشد.

۶- تشکر و قدردانی

در پایان لازم است از زحمات کلیه مسئولان آزمایشگاه مشترک مرکز تحقیقات و سلامت مواد غذایی و معاونت غذا و داروی ارومیه تشکر و قدردانی شود.

۷- منابع

- [1] Zhou, G.H., Xu, X.L and Liu, L. 2010. Preservation technologies for fresh meat. *Meat science*. 87: 119-128.
- [2] Safari, A., Izadpanahi, A., and Mazlom, S. 2012. Study the use of plant antioxidant in fisheries product to improve the quality of them, (In Persian). *National congress on aquatic animals*. 9: 644-648.

باکتری *E.coli O157:H7* و *S.aureus* در طول نگهداری در یخچال پرداخته شد، تغییرات pH به صورت افزایشی بود، اما باز بین pH تیمارها تفاوت معنی‌داری وجود نداشت [۳۶].

۴-۲- خاصیت ضد میکروبی رزماری

بر اساس نتایج حاصل از بررسی‌های میکروب‌شناسی، تاثیر مقادیر متفاوت عصاره رزماری بر رشد رشد باکتری استافیلوکوکوس اورئوس و کل باکتری‌ها از لحاظ آماری در سطح معنی‌داری متفاوت می‌باشد و این به این معنی است که با افزایش غلظت عصاره میزان رشد باکتری کاهش می‌یابد، که مشابه نتایج Lee و همکاران در سال ۲۰۰۲ بود [۳۷]. اعتمادی و همکاران در سال ۱۳۸۷ ظرفیت ضد باکتریایی و آنتی‌اکسیدانی عصاره رزماری را در ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان بررسی کردند و آنالیزهای میکروبی در طول ۱۸ روز در دمای یخچال انجام شد. شمارش کل باکتری‌ها در نمونه شاهد پس از ۱۶-۱۷ روز به $\log \text{cfu/gr}$ ۷ رسید، درحالی‌که در نمونه‌های تیمار شده با عصاره رزماری در پایان دوره $\log \text{cfu/gr}$ ۵ گزارش شد. شمارش کل باکتری‌های نمونه شاهد به طور معنی‌داری بیشتر از نمونه رزماری بود، که نشان دهنده اثرات بازدارندگی عصاره رزماری بر کل باکتری‌ها می‌باشد [۳۶]. این نتایج با تحقیقات Djenane و همکاران و همینطور Sallam و همکاران در بررسی اثرات ضد باکتریایی عصاره رزماری در گوشت مطابقت داشت [۳۶، ۳۸]. البته تحقیقاتی که توسط Angioni و همکارانش بر روی یک نمونه رزماری (Sardinian rosemary) انجام شد نشان داد که این نمونه از رزماری اثرات بازدارندگی قابل توجهی بر روی باکتری‌های بیماریزا مانند استافیلوکوکوس اورئوس، استافیلوکوکوس اپی‌رمیدیس و اشرشیا کلی نداشته است [۳۹]. در صورتی که محققین دیگری اثرات بازدارندگی نمونه دیگری از رزماری (Argentian rosemary) را بر قارچ‌ها گزارش نمودند. همچنین Okoh و همکاران بر روی اثرات ضد باکتریایی گیاه رزماری مطالعاتی را انجام دادند و نتایج نشان داد که انسان روغنی گیاه رزماری اثرات ضد میکروبی قابل ملاحظه‌ای بر روی باکتری‌های مورد آزمایش داشته است [۴۰]. Moreno و همکاران در تحقیقی تحت عنوان وابستگی خاصیت آنتی‌اکسیدانی و ضد میکروبی رزماری به محتوای فنلی آن، نشان دادند که بین خواص ضد باکتریایی رزماری و محتوای فنلی آن رابطه مستقیم وجود دارد. نتایج مختلف نشان می‌دهد

- [14] Kim, S.J., Cho, A.R., and Han, J. 2013. Antioxidant and antimicrobial activities of leafy green vegetable extracts and their application to meat product preservation. *Food control.* 29: 112-120.
- [15] Moreno, S., Scheyer, T., Romano, C.S., and Vonjov, A. 2006. Antioxidant and antimicrobial activities of rosemary extracts linked to their polyphenol composition. *Free Radical Research.* 40(2): 223-231.
- [16] Tepe, B., Daferera, D., Sokmen, A., Sokmen, M., Polissiou, M. 2005. Antimicrobial and antioxidant activities of the essential oil and various extracts of salvia tomentosa miller (*Lamiaceae*). *Food chemistry.* 90: 333-340.
- [17] Meda, A., Lamien, C.E., Romito, M., Millogo, J., and Nacoulma, O.G. 2005. Determination of the total phenolic, flavonoid and pralin contents in Burkina Fasan honey, as well as their scavenging activity. *Food Chemistry.* 91: 571-577.
- [18] Griffin, S.G., and Markham, J.L. 2011. An agar delution method for determination of the minimum inhibitory concentration of essential oils. *Journal of essential oil research.* 12: 249- 255.
- [19] Sanaa, O., Safi, Y.S.E.H.A., Ahmed, B., El Magbol, A.Z. 2005. Antimicrobial activity of some medicinal plants against some Gram positive, Gram negative and fungi. *Food science.* 18:151-159.
- [20] Solomakos, N., Govaris, A., Koidis, P., and Botsoglou, N. 2008. The antimicrobial effect of thyme essential oil, nisin and their combination against *listeria monocytogenes* in minced beef during refrigerated storage. *Food microbiology.* 25: 120-127.
- [21] AOAC. Official methods of analysis of association of official analytical chemists.17th ed. 2005. Arlington, VA; AOAC Inc.
- [22] Natseba, A., Lwalinda, I., Kakura, E., Muyanja, C.K., and Muyonga, J.H. 2005. Effect of pre-freezing icing duration on quality changes in frozen Nile perch (*Lates niloticus*). *Food Research International.* 38: 469-474.
- [23] Zakiour Rahimabadi, E., Rigi, M., and Rahnama, M. 2013. Combined effects of *zataria multiflora boiss* essential oil and nisin on the shelf-life of refrigerated rainbow trout (*onchorynchus mykiss*) fillets. *Iranian journal of fisheries sciences.* 12(1): 115-126.
- [3] Huang, B., He, J., Ban, X., Zeng, H., Yao, X., and Wang, Y. 2011. Antioxidant activity of bovine and porcine meat treated with extracts from edible lotus rhizome knot and leaf. *Meat science.* 87: 46-53.
- [4] Feiner, G. 2006. Meat products handbook: practical science and technology. First ed. CRC Press LLC. USA. 2007, pp: 256-7.
- [5] Kim, H., Candwallader, K.R., and Watanabe, Y. 2012. Effect of addition of commercial rosemary extract on potent odorants in cooked beef. *Meat science.* 94: 170-176.
- [6] Etemadi, H., Rezaei, M., and Abedian Kenary, A.M. 2008. Antibacterial and antioxidant potential of rosemary extract on shelf life extension of rainbow trout (*oncorhynchus mykiss*). *Iranian journal of food science and technology.* 4: 67-77.
- [7] Pinto, M.S., Carvalho, A.F.D., Pires, A.C.D., Souza, A.A.C., Sorbal, D., Paula, J.C., and Santos, A.L. 2011. The effect of nisin on *staphylococcus aureus* count and the physiochemical properties of traditional minas serro cheese. *International dairy journal.* 21: 90-96.
- [8] Lowy, F. 1998. *Staphylococcus aureus* infections. *England Journal of Medicine.* 339: 520-532.
- [9] Banerjee, A.R., Verma, A.V., Das, A.K., Rajkumar, V., and Narkhede, H.P. 2012. Antioxidant effect of broccoli powder extract in goat meat nuggets. *Meat science.* 91: 179-184.
- [10] Rozman, T., and Jersek, B. 2009. Antimicrobial activity of rosemary extract against different species of *listeria*. *Acta agriculturae slovenica.* 93: 51-58.
- Tavassoli, S., and Emamjomeh, Z. 2012. Total phenols antioxidant potential and antimicrobial activity of methanol extract of rosemary. *Global veterinaria.* 7(4): 337-341.
- [12] Visentin, A., Rojo, S., Navarrete, A., aestri, D.M., and Cocero, M.J. 2011. Precipitation and encapsulation of rosemary antioxidants by supercritical antisolvent process. *Journal of Food Engineering.* 109: 9-15.
- [13] Peshev, D., Peeva, L.G., Peev, G., Baptista, I.I.R., and Boam, A.T. 2011. Application of organic solvent nanofiltration for concentration antioxidant extract of rosemary. *Chemical engineering research and design.* 89: 318-327.

- characteristics of sheep meat post mortem. *Iranian food science and technology.* 7: 164-171.
- [33] Michalcyzk, M., Macura, R., Tesarowicz, I., and Banas, J. 2012. Effect of adding essential oil of coriander and hyssop on the shelf life of ground beef. *Meat science.* 90: 842-850.
- [34] Hulankova, R., Borilova, G., and steihauerova, I. 2013. Combined antimicrobial effect of oregano essential oil and caprylic acid in minced beef. *Meat science.* 95: 190-194.
- [35] Tajkarimi, M.M., Ibrahim, S.A., and Cliver, D.O. 2010. Antimicrobial herb and spice compounds in food. *Food control.* 21:1199-1218.
- [36] Djenane, D., Aider, M., Yanguela, J., Idir, L., Gomez, D., and Roncales, P. 2012. Antioxidant and antibacterial effect of lavandula and menthe essential oils in minced beef inoculated with *E. coli* O157:H7 and *S. aureus* during storage at abuse refrigeration temperature. *Meat science.* 92: 667-674.
- [37] Lee, Y.L., Cesario, T., Owens, J., Shanbrom, E., and Thrupp, L.D. 2002. Antibacterial activity of citrate and acetate. *Nutrition.* 18: 665–666.
- [38] Sallam, Kh. I., Ishioroshi, M., & Samejima, K. 2004. Antioxidant and antimicrobial effects of garlic in chicken sausage. *Food Science and Technology.* 37: 849-559.
- [39] Angioni, A., Barra, A., Cereti, E., and Arlorio, M. 2004. Chemical composition plant gentic differences, antimicrobial and antifungal activity investigation of the essential oil of rosemary. *Agriculture food and chemistry.* 52(11): 35-41.
- [40] Okoh, O.O., Sadimenko, A.P., and Afolayan, A.J. 2010. Comparative evaluation of the antimicrobial activities of the essential oils of rosemary. *Food chemistry.* 120: 308-312.
- [24] Akhondzadeh Basti, A., Misaghi, A., and Khaschabi, D. 2007. Growth response and modelling of the effects of *zataria multiflora boiss* Essential oil, pH and temperature on *salmonella typhimurium* and *staphylococcus aureus*. *LWT-food science and technology.* 40(6): 973-981.
- [25] Nishimoto, J., Suwetja, I.K., and Miki, H. 1985. Estimation of keeping freshness period and practical storage life of mackerel muscle during storage at low temperatures. *Memoirs of the Faculty of fisheries Kagoshima University.* 34(1): 89–96.
- [26] Smeti, S., Atti, N., Mahouachi, M., and Munoz, F. 2013. Use of dietary rosemary essential oils to increase the shelf life of barbarine light lamb meat. *Small ruminant research.* 113: 340- 345.
- [27] Abramovic, H., Terpinc, P., Generalic, I., Skroza, D., Klancnik, A., and Mozina, S. 2012. Antioxidant and antimicrobial activity of extracts obtained from rosemary. *Food science and technology.* 4(1): 1-8.
- [28] Ahn, J., Gron, I.U., and Fernando, L.N. 2002. Antioxidant properties of natural plant extracts containing polyphenolic compounds in cooked ground beef. *Food science.* 67(4): 1364-1368.
- [29] Scanlin, L., Wilson, J., and Schmidt, G. 2002. Rosemary extracts as inhibitors of lipid oxidation and color change in cooked turkey products during refrigerated storage. *Food science.* 67(2): 582-585.
- [30] Jafarzadeh Khaledi, K., Aghazadeh Meshgi, M., Sharifan, A., and Larijani, K. 2010. Investigation of effect of the rosemary essential oil on growth of *staphylococcus aureus* in commercial instant soup. *Jouranl of comparative pathobiology.* 2: 255-264.
- [31] Rojo, S., Visentin, A., Mastri, D., and Cocero, M.J. 2012. Assisted extraction of rosemary antioxidants with green solvents. *Journal of food engineering.* 109: 98-103.
- [32] Emadzadeh, B., Varidi, M.J., and Mahallati, M. 2011. The physic-chemical

Study the effect of rosemary extract on lipid oxidation and growth of *staphylococcus aureus* in minced beef

Ghasemi, Zh.¹, Mahasti, P.², Nouri Saeedlou, S.^{3*}, Ghasemi, A.⁴, Nasiri, S. L.⁵, Ayremlou, P. 3

1. MSc. Student on food science and technology, science and research branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran
2. Department of Food Science and Technology, Science and Research Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran
3. Food and Beverages safety Research Center, Urmia University of Medical Science, Urmia, Iran
4. Young Researcher and Elites Club, North Tehran Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran
5. MSc. on food science and technology, National Standard Organization, Tehran, Iran

(Received: 2015/08/31 Accepted: 2016/04/23)

Considering the side effects of chemical preservative and attention of food producers to natural preservatives, evaluation of antioxidant and antimicrobial effect of them in the laboratory and food models seems to be necessary. The aim of the present study was to determine the effect of rosemary extract (RE) on lipid oxidation and inoculated *staphylococcus aureus* in minced beef. Leaves and stems of rosemary after drying in the shade were soaking in pure ethanol and alcoholic extract was obtained. Then total phenolics content and minimum inhibitory concentration (MIC) is determined against *S. aureus* using the agar dilution method. Two concentration of RE (3 and 4 mg/ml) was added to the treatments. Assessment of chemical spoilage index (Thiobarbituric acid) and microbial parameters (total plate count and *S. aureus* count) is carried out in 0, 1, 3, 7 and 14 days of storage at 4±1°C. The MIC value and total phenolic content of rosemary was 3 mg/ml and 4.54 (g gallic acid equivalents/100g extract) respectively. The result reveals that treatment with both concentration of RE shows significantly lower chemical and microbial indexes in comparison with controls and results were statistically significant ($P<0.05$). As a consequence, rosemary extract may be considered as effective tools in preventing the lipid oxidation and microbial spoilage in minced beef.

Key words: Rosemary extract, Oxidation, *Staphylococcus aureus*, Minced beef

* Corresponding Author E-Mail Address: Saeedlou2003@yahoo.com