

ص ۵۷۷-۵۸۷

بررسی تأثیر نانوذره کیتوزان و عصاره آویشن شیرازی نانوکپسوله شده در فساد میکروبی فیله ماهی قزل‌آلای رنگین کمان (*Onchorhynchus mykiss*) تلقیح شده با لیستریا (*Listeria monocytogeneze*) منوسایتوژنر

- ❖ حسین علی سلمان پور احمدی*: دانشجوی کارشناسی ارشد دانشکده علوم دامی و شیلات - دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری
- ❖ حامد منوچهری: استادیار گروه شیلات - دانشکده دامپژوهی - دانشگاه آزاد اسلامی بابل
- ❖ رضا صفری: مرتبی پژوهشی بخش میکروبیولوژی غذایی - پژوهشکده اکولوژی دریای خزر

چکیده

غذاهای دریایی، بهمنزله منبع پروتئینی بالرزش برای انسان‌ها، در رژیم غذایی سالم نقش مهمی را ایفا می‌کنند؛ با توجه به امکان آلودگی ماهی از لحظه برداشت تا مصرف با میکروارگانیسم‌های مختلف، روش‌های متفاوتی برای جلوگیری از فساد آن‌ها به کار می‌رود. هدف تحقیق حاضر بررسی استفاده از عصاره آویشن و کیتوزان نانوکپسوله شده برای مهار رشد باکتری لیستریا منوسایتوژنر در گوشت فیله شده ماهی قزل‌آلای رنگین کمان در زمان نگهداری در یخچال است. به نمونه‌های فیله شده گوشت ماهی 103×10^3 CFU/g باکتری لیستریا منوسایتوژنر تلقیح شد؛ سپس، نمونه‌ها در معرض عصاره آویشن در دو سطح $0/8\%$ و $1/2\%$ و نانوذره کیتوزان در دو سطح $0/15\%$ و $0/25\%$ (v/w%) به همراه یک گروه شاهد در قالب ۵ تیمار قرار گرفتند. تمامی تیمارها و گروه شاهد به مدت ۱۶ روز در دمای یخچال نگهداری شدند. هر چهار روز یک بار میزان تعداد کل باکتری‌های سرمادوست و تعداد باکتری لیستریا منوسایتوژنر اندازه‌گیری شد. کمترین تعداد کل باکتری‌های سرمادگرا و تعداد باکتری‌های لیستریا منوسایتوژنر در روز پایان آزمایش در تیمار کیتوزان $0/25\%$ مشاهده شد و بیشترین آن در تیمار شاهد مشاهده شد ($P < 0/05$). نتایج نشان داد با گذر زمان از کارایی نگهدارنده‌ها علیه رشد باکتری لیستریا منوسایتوژنر کاسته می‌شود. استفاده از فرم نانوکپسوله آویشن و کیتوزان به طور معنی‌داری از رشد باکتری لیستریا منوسایتوژنر جلوگیری کرد همچنین، کیتوزان بهتر از عصاره آویشن باعث مهار لیستریا منوسایتوژنر شد.

واژگان کلیدی: عصاره آویشن، کیتوزان، لیستریا منوسایتوژنر، ماهی قزل‌آلای، نانوکپسول.

۱. مقدمه

مصنوعی (Banerjee, 2006)، به کارگیری انسان‌ها (Frangos et al., 2010) روش دار کردن (Fan et al., 2009) همچنین، اثر ترکیبی روکش غذایی و انسان (Ojagh et al., 2010) برای افزایش ماندگاری محصولات دریایی و حفظ کیفیت ماهی به کار گرفته شده است.

یکی از مواد طبیعی نگهدارنده عصاره گیاه آویشن است (Mexis et Kykkidou et al., 2009; al., 2009). گیاه آویشن شیرازی به دلیل داشتن ترکیبات منوترپنی فنلی همچون کارواکرول، تیمول و پارسیمین یکی از مؤثرترین مواد ضد میکروبی به شمار می‌رود (Saei-Dehkordi et al., 2010). یکی دیگر از نگهدارنده‌های طبیعی کیتوزان است. کیتوزان به طور وسیع به منزله آنتی‌باکتری طبیعی مؤثر علیه بسیاری از میکروب‌های بیماری‌زای غذایی استفاده می‌شود.

این امر به اثبات رسیده که کارایی ضد میکروبی مواد نگهدارنده به مقدار زیادی به علت واکنش با محتويات ماده غذایی مانند پروتئین‌ها، لیپیدها، آنزیم‌ها و یون‌ها کاهش می‌یابد؛ از این‌رو، بسیاری از محققان روش‌های انتقالی را برای مواد ضد میکروبی معرفی کرده‌اند تا آزادسازی پایدار را برای این مواد فراهم کند و تأثیر محتويات غذا را در این مواد به حداقل خود کاهش دهد. ریزپوشانی روشی برای بسته‌بندی مواد در اندازه ذرات بسیار ریز است. در این روش مواد اولیه فعال (مواد هسته) مانند کیتوزان از طریق مواد پوششی (دیواره) پوشانده می‌شوند. از نظر اقتصادی در فرم آزاد نیاز به غاظت‌های بالاتر است و در نتیجه قیمت تمام‌شده ماده نگهدارنده بیشتر خواهد بود؛ از آنجا که فرم نانو دارای

افزایش جمعیت و کمبود مواد غذایی، به خصوص منابع پروتئینی با کیفیت بالا، سبب شده است تا در چند دهه اخیر توجه خاصی به منابع خوراکی دریایی صورت پذیرد. از طرف دیگر، آبزیان به دلیل pH بالای عضله ($pH > 6$) پس از جمود نعشی، حضور مقادیر بالای ترکیبات ازته غیر پروتئینی، مقادیر بالای اسیدهای چرب غیر اشیاع و حضور آنزیم‌های اтолیزکننده جزو غذاهای بسیار آسیب‌پذیرند (Gram and Huss, 1996) و زمان ماندگاری کوتاه‌تری دارند (Goulas and Kontominas, 2007) تأثیر فساد میکروبی قرار می‌گیرند.

لیستریوز ناشی از مصرف غذا بیماری نادر و خط‌رنگ‌کاکی است که به وسیله باکتری لیستریا منوسایتوژنی ایجاد می‌شود (Chen et al., 2010). لیستریا منوسایتوژنی باسیل کوتاه، گرم مثبت، بدون اسپور، هوای اختیاری، اکسیداز منفی، کاتالاز مثبت و سرماگر است که در دمای ۲۰-۲۵ درجه سانتی‌گراد متحرك و در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد بدون تحرك است (Vázquez-Boland et al., 2001). با وجود این که تعداد عفونت‌های غذایی گزارش شده ناشی از لیستریا منوسایتوژنی نسبت به عفونت با دیگر باکتری‌ها کمتر است، اما میزان خطرآفرینی این باکتری بسیار بالاتر است.

تاکنون روش‌های متفاوتی مثل سردسازی محصول بلا فاصله پس از صید (Özyurt et al., 2009)، انجام (Aubourg et al., 2005)، بسته‌بندی در خلا و اتمسفر اصلاح شده (Özogul et al., 2004)، استفاده از آنتی‌اکسیدان‌های طبیعی و

شدند. مخلوط مذکور در دستگاه اسپری درایر با سرعت $5/26$ میلی لیتر در دقیقه با 100 درصد هوادهی، دمای ورودی 105 درجه و دمای خروجی 68 درجه خشک شد (Mozafari, 2006). نسبت لیپوزوم به آویشن 4 به 1 بود.

برای تهیه نانوذرات کیتوزان (سیگما-آلدریچ، وزن مولکولی مدیوم- درجه داستیلاسیون 750 ، پس از تهیه سوسپانسیون آبی از کیتوزان، از دستگاه اولتراسوند به مدت 5 دقیقه به منظور تولید نانوذرة کیتوزان استفاده شد و پس از اضافه کردن اسید لینولئیک عمل اسپری درایر انجام گرفت. برای اپتیمم کردن شرایط سونیکاسانیون، از آمپلی تود 100 ، فرکانس 40 کیلوهرتز و زمان 5 دقیقه استفاده شد تا واکنش به بهترین نحو صورت گیرد. شایان ذکر است که کیتوزان به دو فرم محلول در اسید و محلول در آب وجود دارد که در این تحقیق از شکل محلول در آب استفاده شد.

۳.۲. تهیه ماهی

15 قطعه ماهی قزلآلای به وزن 600 ± 20 گرم از مزرعه پرورش ماهی قزلآلای واقع در شهرستان ساری تهیه شد. ماهی‌ها در آزمایشگاه (آزمایشگاه خوراک دام، طیور و آبزیان شهرستان ساری) با آب مقطر کاملاً شسته و فیله شدند.

۴.۲. آماده‌سازی باکتری لیستریا منوسایتوژن برای تلقیح

سویه استاندارد و لیوفیلیزه باکتری *Listeria* ۱۱۶۳ PTCC *monocytogenes* از سازمان پژوهش‌های علمی و صنعتی ایران تهیه شد. آمپول‌های لیوفیلیزه

واکنش پذیری بسیار بالایی است می‌توان با کمترین غلظت به نتایج مطلوب رسید.

با توجه به این‌که تاکنون مطالعه‌ای در زمینه تأثیرات کیتوزان و عصاره آویشن شیرازی نانوکپسوله در ماندگاری فیله ماهی گزارش نشده است، بنابراین، این مطالعه با هدف بررسی ارزیابی رفتار لیستریا منوسایتوژن در فیله ماهی قزلآلای رنگین کمان حاوی کیتوزان و آویشن شیرازی نانوکپسوله انجام شد.

۲. مواد و روش‌ها

۱.۲. تهیه عصاره آویشن

پس از تهیه برگ خشک شده گیاه آویشن شیرازی، عصاره‌گیری با اتانول 70 درصد انجام شد (Cristóbal-Alejo et al., 2006).

۲.۲. نانو کردن

عصاره آویشن شیرازی با استفاده از دستگاه اسپری درایر (Labplant, USA) که دمای ورودی آن 110 درجه سانتی‌گراد و دمای خروجی نیز 85 درجه سانتی‌گراد تنظیم شده بود خشک شد. ماده‌ای که برای انکپسوله کردن آویشن استفاده شد لیپوزوم بود که به روش Bozorgnejad et al., 2012 تهیه شد؛ سپس، به مدت 30 دقیقه با اسید لینولئیک به مقدار $0/130$ درصد (به منزله سورفاکtant) در دمای 40 درجه سانتی‌گراد شیک شد ($pH = 4/5$). استفاده از اسید کلریدریک $0/1$ نرمال تنظیم شد. پس از اتمام زمان شیک شدن در دمای 40 درجه سانتی‌گراد، آویشن به مخلوط لیپوزوم و سورفاکtant اضافه شد و به مدت 2 ساعت در دمای محیط شیک

و تعداد کل باکتری لیستریا منوسایتوژنز) ارزیابی شدند.

در مجموع ۷۵ نمونه در قالب ۵ تیمار و ۳ تکرار برای ۵ زمان به صورت تیمار ۱:۰/۸ درصد آویشن (v/w)، تیمار ۲:۱/۲ درصد آویشن، تیمار ۳:۰/۱۵ درصد کیتوزان، تیمار ۴:۰/۲۵ درصد کیتوزان و تیمار ۵: شاهد آماده شدند. انتخاب دوزها بر اساس مطالعات انجام شده صورت گرفت و تیمارها به صورت منفرد استفاده شدند. آویشن به لحاظ فعالیت آنتی اکسیدانی و کیتوزان نیز به دلیل تأثیرات ضد میکروبی حائز اهمیت‌اند.

۵.۲ شمارش باکتری‌ها

برای شمارش باکتری‌ها نخست از هر فیله ماهی با استفاده از تیغ اسکارپل و پنس استریل شده در حضور چراغ الکلی و بشر حاوی الكل ۱۰ گرم نمونه برداشته شد و در ۹۰ میلی‌لیتر سرم فیزیولوژی استریل ۰/۸۵٪ قرار داده شد و به مدت ۶۰ ثانیه در مخلوط‌کن آزمایشگاهی هموژن شد. برای تعیین TVC از نمونه‌های تهیه شده از محیط کشت تریپتیک سوی آگار (Tryptic Soy Agar) (Tryptic Soy Agar) به صورت کشت سطحی استفاده شد (AOAC, 2005). پلیت‌های کشت داده شده مربوط به کل باکتری‌ها بعد از ۴۸ ساعت انکوباسیون در دمای ۳۵ درجه سانتی‌گراد شمارش شدند. برای شمارش PTC از نمونه‌های تهیه شده، از محیط تریپتیک سوی آگار (TSA) استفاده شد. پلیت‌های مربوط به باکتری‌های سرمادوست بعد از ۱۰ روز انکوباسیون در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد شمارش شدند (MacFaddin, 2000). برای شمارش لیستریا منوسایتوژنز از محیط

نخست، در شرایط استریل باز شد سپس، به محیط کشت مایع (Tryptic soy broth) TSB انتقال یافت و به مدت ۴۸ ساعت در ۳۰ درجه سانتی‌گراد انکوبه شد. محیط کشت حاوی باکتری به مدت ۵ دقیقه سانتریفیوژ و مایع رویی با محلول رینگر جانشین شد. به منظور جداسازی کامل محیط کشت، باکتری‌های محلول حاصل دوباره به مدت ۵ دقیقه سانتریفیوژ شد. تعداد باکتری‌ها در مایع زیرین با روش کدورت‌سنجدی در طول موج ۵۷۰ نانومتر به دست آمد؛ به طوری که جذب نوری ۰/۰۸ تا ۱/۰ تقریباً معادل 1×10^8 باکتری در هر میلی‌لیتر در نظر گرفته شد (Debbarma et al., 2013). به منظور دستیابی به این محدوده جذب نوری، رقیق‌سازی با رینگر استریل صورت می‌گرفت و به منظور تأیید نتایج، شمارش باکتری‌ای به روش کشت سطحی روی محیط لیستریاکروم آگار (۲۴ ساعت گرم خانه‌گذاری در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد) انجام پذیرفت. در پایان به فیله‌های ماهی قزل‌آلآ تعداد 1×10^3 عدد باکتری در گرم به همراه دوزهای مختلف آویشن و کیتوزان اضافه شد. دوزهای آویشن و کیتوزان بر اساس مقدار تعیین شده در ۱۰۰ گرم فیله محاسبه شدند؛ سپس، نمونه‌ها ماساژ داده شدند تا از اختلاط کامل باکتری با فیله ماهی اطمینان حاصل شود. نمونه‌ها پس از اضافه کردن مواد فوق به صورت معمولی بسته‌بندی (زیپ پک) و در دمای ۴ درجه قرار داده شدند. تیمارها طی نگهداری در یخچال در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد، هر ۴ روز یک بار از نظر میکروبی (تعیین کل باکتری‌های قابل رؤیت TVC)، تعداد کل باکتری‌های سرمادوست^۱ (PTC)،

1. Total viable counts

2. Psychrotrophic counts

تجزیه واریانس یک طرفه و آزمون دانکن با حداقل معناداری در سطح ۵٪ استفاده شد. به منظور مقایسه بین تیمارها به طور مجزا از آزمون t نیز استفاده شد.

۳. نتایج

۱.۳. شمارش تعداد کلی باکتری‌ها (TVC)

تعداد باکتری‌های هوایی مزوفیل در روز صفر نگهداری در تیمارهای مختلف تفاوت معنی‌داری نداشت و در تمامی نمونه‌گیری‌های بعدی تعداد باکتری‌های کل در تیمارهای حاوی نگهدارنده کمتر از تیمار شاهد بود ($P < 0.05$) به طوری که، در پایان دوره آزمایش کمترین تعداد باکتری در تیمار کیتوزان ۰.۲۵٪ مشاهده شد.

نتخابی CHROMagartm Listeria supplement (محیط کشت کروموزنیک، شرکت میکروبیولوژی کروم آگار فرانسه) استفاده شد. نمونه رقیق شده بر روی محیط کشت، کشت سطحی داده شد و به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد گرم‌خانه‌گذاری شد. باکتری لیستریا منوسایتوژن بر روی این محیط کلنی‌هایی به رنگ آبی با هاله سفید تشکیل می‌دهد.

۶.۲. تجزیه و تحلیل آماری

همه آزمایش‌ها در سه تکرار صورت گرفت. تجزیه و تحلیل داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار SPSS 19 تحت برنامه ویندوز انجام گرفت. از طرح آزمایش کاملاً تصادفی استفاده شد. به منظور بررسی وجود یا نبود اختلاف معنادار بین تیمارها همچنین در هر تیمار در طول مدت نگهداری در یخچال در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد از

جدول ۱. تغییرات تعداد کل باکتری‌ها در فیله ماهی قزلآلای رنگین کمان در تیمارهای مختلف طی زمان در یخچال ($4 \pm 1^\circ\text{C}$)

تیمار	مدت زمان نگهداری (روز)	۱۶	۱۲	۸	۴	۰
شاهد		$d10/98 \pm 0.01$	$d9/52 \pm 0.20$	$d7/96 \pm 0.04$	$d6/60 \pm 0.10$	$a4/56 \pm 0.08^*$
آویشن	٪۰/۸	$c8/92 \pm 0.05$	$c7/49 \pm 0.06$	$c6/53 \pm 0.16$	$c5/70 \pm 0.04$	$a4/15 \pm 0.04$
آویشن	٪۱/۲	$b8/82 \pm 0.02$	$b6/98 \pm 0.02$	$b5/91 \pm 0.04$	$b4/92 \pm 0.08$	$a4/15 \pm 0.05$
کیتوزان	٪۰/۱۵	$a7/96 \pm 0.04$	$a6/74 \pm 0.10$	$a5/69 \pm 0.05$	$a4/77 \pm 0.06$	$a4/30 \pm 0.08$
کیتوزان	٪۰/۲۵	$a7/75 \pm 0.01$	$a6/71 \pm 0.07$	$a5/77 \pm 0.07$	$a4/82 \pm 0.01$	$a4/15 \pm 0.04$

* مقادیر داده شده به صورت میانگین \pm انحراف معیار است.

حروف انگلیسی غیر یکسان بیانگر اختلاف معنی‌دار در سطح ۰.۰۵ در هر ستون است.

تمامی نمونه‌گیری‌های بعدی تعداد باکتری‌های سرماگرا در تیمارهای حاوی نگهدارنده کمتر از تیمار شاهد بود ($P < 0.05$)؛ به طوری که، در روز ۴، تعداد باکتری‌های سرماگرا در تیمار کیتوزان ۰/۱۵٪ و

۲.۳. شمارش تعداد باکتری‌های سرماگرا (PTC)

تعداد باکتری‌های سرماگرا در روز صفر نگهداری در تیمارهای مختلف تفاوت معنی‌داری نداشت و در

روزهای ۱۲ و ۱۶ آزمایش تعداد باکتری های سرماگرا در تیمارهای کیتوزان ۱۵٪ و کیتوزان ۲۵٪ کمترین بود.

کیتوزان ۲۵٪ کمترین بود، در روز ۸ بین تعداد باکتری های سرماگرا در تیمارهای حاوی نگهدارنده تفاوت معنی داری مشاهده نشد ($P > 0.05$)، اما در

جدول ۲. تغییرات تعداد باکتری های سرماگرا در فیله ماهی قزلآلای رنگین کمان در تیمارهای مختلف طی زمان در یخچال (۴±۱°C)

مدت زمان نگهداری (روز)						تیمار
۱۶	۱۲	۸	۴	۰		
c10/74±0.07	d9/46±0.10	b7/84±0.05	d5/94±0.04	a4/24±0.04*	شاهد	
b8/69±0.07	c6/83±0.04	a5/78±0.08	c5/35±0.05	a3/95±0.03	آویشن ۰/۸	
b8/69±0.07	b6/83±0.04	a5/78±0.08	b4/82±0.05	a4/40±0.02	آویشن ۱/۲	
a7/83±0.04	a6/66±0.02	a5/52±0.02	a4/64±0.01	a4/10±0.06	کیتوزان ۱۵٪	
a7/83±0.05	a6/60±0.07	a5/67±0.07	a4/63±0.03	a4/20±0.04	کیتوزان ۲۵٪	

* مقادیر داده شده به صورت میانگین ± انحراف معیار است.

حروف انگلیسی غیر یکسان بیانگر اختلاف معنی دار در سطح ۰/۰۵ در هر ستون است.

نداشت و در تمامی نمونه گیری های بعدی در تیمارهای حاوی نگهدارنده کمتر از تیمار شاهد بود. ($P < 0.05$)

۳.۳. شمارش تعداد باکتری های لیستریا منوسایتوژنز

تعداد باکتری های لیستریا منوسایتوژنز در روز صفر نگهداری در تیمارهای مختلف تفاوت معنی داری

جدول ۳. تغییرات تعداد باکتری های لیستریا منوسایتوژنز در فیله ماهی قزلآلای رنگین کمان در تیمارهای مختلف طی زمان در یخچال (۴±۱°C)

مدت زمان نگهداری (روز)						تیمار
۱۶	۱۲	۸	۴	۰		
d10/85±0.04	d8/82±0.12	d7/49±0.12	d5/78±0.04	a2/91±0.02*	شاهد	
c8/78±0.02	c7/61±0.10	c6/91±0.02	c4/92±0.06	a2/87±0.03	آویشن ۰/۸	
b8/78±0.02	c7/55±0.03	b6/78±0.08	c4/88±0.08	a2/93±0.03	آویشن ۱/۲	
b8/71±0.05	b7/34±0.02	b6/68±0.06	b4/78±0.02	a2/09±0.02	کیتوزان ۱۵٪	
a8/58±0.01	a7/19±0.08	a6/57±0.08	a4/65±0.01	a2/92±0.05	کیتوزان ۲۵٪	

* مقادیر داده شده به صورت میانگین ± انحراف معیار است.

حروف انگلیسی غیر یکسان بیانگر اختلاف معنی دار در سطح ۰/۰۵ در هر ستون است.

آویشن ۰/۰٪، تا روز ۱۲ کمتر از این حد بود که با نتایج آزمایش‌هایی مانند نتایج مطالعه حاضر با نتایج مطالعه انجام شده درباره فیله نیمه سرخ شده کفال با پوشش عصاره آویشن ۰/۵٪ و ۲/۵٪ (Yasin and Abou-Taleb, 2007) و فیله ماهی قزلآلای رنگین کمان با پوشش آژینات سدیم حاوی ۰/۵٪، ۱٪ و ۱/۵٪ درصد اسانس آویشن شیرازی مشابهت دارد (Hamzeh and Rezaei, 2011). تیمول و کارواکرول، که اجزای اصلی گیاه آویشن را تشکیل می‌دهند، تأثیرات ضد میکروبی و آنتی‌اکسیدانی خوبی دارند، اما هنوز مکانیسم عمل عصاره‌ها و اسانس گیاهان مختلف مشخص نشده است. برخی از محققان بر این عقیده‌اند که ترکیبات موجود در عصاره‌ها با تغییر در ساختار غشای سلولی باکتری‌ها باعث تراویش آنزیم‌ها و مواد مغذی مختلف می‌شوند (Cox et al., 2000).

کیتوزان با داشتن طیف گسترده‌ای از فعالیت‌های ضد میکروبی بازده مهاری متفاوتی در برابر قارچ، باکتری Zheng and Zhu, (2003) گرم مثبت و منفی نشان می‌دهد. فعالیت ضد باکتری مرحله پیچیده‌ای است که بین باکتری‌های گرم مثبت و گرم منفی، به علت مشخصات سطح سلولی، تفاوت دارد. گزارش شده است که کیتوزان عموماً اثر باکتری‌کشی قوی‌تری در باکتری‌های گرم مثبت نسبت به گرم منفی دارد. خاصیت آنتی‌میکروبی کیتوزان به دلیل نیروهای الکترواستاتیک بین گروه‌های آمینه پروتونه شده (NH_3^+) و اثر مخرب آن در گروه‌های فسفریل در ترکیبات فسفولیپیدی دیواره سلولی باکتری است (Briandet et al., 1999).

همان طور که در تحقیق حاضر کیتوزان اثر مهارکنندگی خوبی در باکتری گرم مثبت لیستریا منوسایتوژنر نشان داد.

۴. بحث و نتیجه‌گیری

استفاده از مواد مؤثره گیاهان دارویی به صورت نانوکپسول باعث کاهش واکنش ماده فعال (ماده مؤثره گیاهی) با محیط اطراف، مانند آب و اکسیژن، می‌شود و شدت انتقال یا تبخیر به محیط بیرونی را تقلیل می‌دهد. کپسوله کردن موجب می‌شود که آزادسازی تا زمان مورد نظر و ایجاد محرک مورد نظر، برای شکست کپسول، به تأخیر بیفتاد و پس از شروع آزادسازی مواد مؤثره به صورت یکنواخت در همه مخلوط پخش شوند (Zhang et al., 2004). هنگامی که ماده تحت تأثیر فرایند کپسوله کردن قرار می‌گیرد در حقیقت با پوششی که چند برابر هسته است پوشانده می‌شود. به هنگام استفاده از این پوشش در مواد غذایی، تحت تأثیر آنزیم‌های داخلی و تغییرات محیطی نظیر تغییرات pH، دیواره پوشش باز و ماده هسته به‌آرامی آزاد می‌شود؛ از این رو، زمان تأثیر آن بیشتر می‌شود و به عبارت دیگر، فرایند کپسوله کردن به پایداری هسته کمک می‌کند.

تعداد کل باکتری‌های فیله ماهی قزلآلای رنگین کمان طی دوره نگهداری (۱۶ روز) در جدول ۱ آورده شده است. بهترین عملکرد تا پایان دوره آزمایش در تیمار کیتوزان ۰/۲۵٪ دیده شد (۷/۷۵±۰/۰ logCFU/g). حداقل محدوده پیشنهادی (MRL)^۱ برای TVC در ماهی ۷ logCFU/g عنوان شده است (ICMSF, 1986). بار باکتریایی تیمار شاهد تا روز ۴ کمتر از حد مجاز تعیین شده برای ماهی خام بود؛ در حالی که، بار باکتریایی در تیمارهای حاوی نگهدارنده طبیعی، صرف نظر از

1. Maximal Recommended Limit

است. بهترین عملکرد تا پایان دوره آزمایش در تیمار کیتوزان $0/25\%$ و $0/15\%$ مشاهده شد ($P<0/05$). افزودن عصاره آویشن به میزان $0/8$ و $1/2$ درصد اثر ضد لیستریایی خوبی داشت. مطالعات آزمایشگاهی نشان دهنده خاصیت ضد لیستریایی در آویشن بوده است (RasooliFriedman et al., 2002) (et al., 2006). همچنین، این نتایج با یافته‌های Singh et al., (2003) که انسان $0/5$ درصد آویشن به طور معنی‌داری از تکثیر لیستریا در پنیر و هاد داغ Solomakos (2007) جلوگیری کرد و یافته‌های Singh et al., درباره گوشت گاو مشابهت دارد (et al., 2008al., 2003 Abdollahzadeh et al., 2011) که استفاده از عصاره خاصیت باکتری‌کشی داشت مغایرت دارد (Abdollahzadeh et al., 2011). تیمارهای حاوی کیتوزان تأثیر مهاری قوی‌تری ($P<0/05$) علیه لیستریا منوسایتوژن داشتند و در این تحقیق نقش کیتوزان در مهار باکتری نسبت به آویشن مؤثرتر بوده است به طوری که بهترین عملکرد در تیمار $0/25\%$ کیتوزان مشاهده شد.

از میان ۵ تیمار به کاررفته، بهترین دوز پیشنهادی $0/25$ درصد کیتوزان است. با این حال، برای تحقیق نتایج دقیق عصاره‌ها در دماهای مختلف نگهداری مطالعات بیشتری باید صورت بگیرد. با توجه به نتایج این تحقیق و به منظور دستاوردهایی بالارزش‌تر، پیشنهاد می‌شود اثر استفاده هم‌زمان از عصاره آویشن شیرازی و کیتوزان بررسی شود.

عوامل فساد در فرآورده‌های دریایی عمدتاً باکتری‌های سرمادوست‌اند. این باکتری‌ها قادرند در صفر درجه و بیشتر فعالیت کنند و پس از گذراندن مرحله سکون یا فاز تأخیری و مطابقت با محیط به سرعت وارد فاز لگاریتمی شوند و در شرایط بی‌هوایی تکثیر پیدا کنند (Huss, 1995). از ویژگی‌های مهم باکتری‌های سرمادوست دارا بودن آنزیم پروتئولیتیک و لیپولیتیک قوی و سرعت تکثیر آن‌ها در زمان کوتاه است (Ibrahim Sallam, 2007). بیشترین حد پیشنهادشده (MRL) برای PTC در ماهی 7 logCFU/g است (ICMSF, 1986).

تغییرات PTC گوشت ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان طی دوره نگهداری (۱۶ روز) در جدول ۲ آورده شده است. میزان PTC اولیه گوشت فیله‌های ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان در این تحقیق در تمامی تیمارها تقریباً برابر $4/23 \pm 0/11$ بود که می‌تواند نشانه تازگی ماهی باشد. الگوی افزایش مقادیر PTC مشابه با الگوی تغییرات TPC است و طبق نتایج، میزان PTC در تمامی تیمارها طی زمان روندی افزایشی داشت؛ یعنی در روز صفر کمترین و در روز ۱۶ بیشترین مقدار را داشت؛ همچنین، اختلاف معنی‌دار بین زمان‌های مختلف آزمایش‌ها مشاهده شد ($P<0/05$). در روز ۸ آزمایش میزان PTC در تیمار شاهد از حد 7 logCFU/g گذشته بود و در آخرین روز انجام آزمایش (روز ۱۶) تیمار شاهد دارای بیشترین میزان آزمایش ($10/73 \pm 0/07 \text{ logCFU/g}$) PTC بود. این نشان می‌دهد که عمر ماندگاری فیله‌ها در تیمار شاهد در دمای یخچال از نظر شاخص PTC بین ۴ تا ۸ روز

References

- [1]. Abdollahzadeh, E., Rezaei, M., Rezaei, M., Hosseini, M., Safari, R., 2011. Effects of nisin and thyme essential oil, individually and in combination, on inoculated populations of *Listeria monocytogenes* in minced silver carp. Iranian Journal of Nutrition Sciences & Food Technology 6, 13-20.
- [2]. AOAC, 2005. Official Method of Analysis. Washington DC: Association of Official Analytical Chemists.
- [3]. Aubourg, S.P., Piñeiro, C., Gallardo, J.M., Barros-Velazquez, J., 2005. Biochemical changes and quality loss during chilled storage of farmed turbot (< i>Psetta maxima</i>). Food Chemistry 90, 445-452.
- [4]. Banerjee, S., 2006. Inhibition of mackerel (*Scomber scombrus*) muscle lipoxygenase by green tea polyphenols. Food research international 39, 486-491.
- [5]. Bozorgnejad, A., Baghi, F., Zamanpour niavarani, A., Akbarzadeh, A., Arjmand, M., 2012. Nanocarrier Liposome Production from Lecithin and Cisplatin Loading on it New Cellular & Molecular Biotechnology Journal 2, 91-96.
- [6]. Briandet, R., Meylheuc, T., Maher, C., Bellon-Fontaine, M.N., 1999. *Listeria monocytogenes* Scott A: cell surface charge, hydrophobicity, and electron donor and acceptor characteristics under different environmental growth conditions. Applied and environmental microbiology 65, 5328-5333.
- [7]. Chen, B.-Y., Pyla, R., Kim, T.-J., Silva, J.L., Jung, Y.-S., 2010. Prevalence and contamination patterns of *Listeria monocytogenes* in catfish processing environment and fresh fillets. Food microbiology 27, 645-652.
- [8]. Cox, S., Mann, C., Markham, J., Bell, H., Gustafson, J., Warmington, J., Wyllie, S., 2000. The mode of antimicrobial action of the essential oil of *Melaleuca alternifolia* (tea tree oil). Journal of applied microbiology 88, 170-175.
- [9]. Cristóbal-Alejo, J., Tun-Suárez, J., Moguel-Catzin, S., 2006. In vitro sensitivity of *Meloidogyne incognita* to extracts from native Yucatecan plants. Nematropica 36, 89-98.
- [10]. Debbarma, J., Kishore, P., Nayak, B.B., Kannuchamy, N., Gudipati, V., 2013. ANTIBACTERIAL ACTIVITY OF GINGER, EUCALYPTUS AND SWEET ORANGE PEEL ESSENTIAL OILS ON FISH-BORNE BACTERIA. Journal of Food Processing and Preservation 37, 1022-1030.
- [11]. Fan, W., Sun, J., Chen, Y., Qiu, J., Zhang, Y., Chi, Y., 2009. Effects of chitosan coating on quality and shelf life of silver carp during frozen storage. Food Chemistry 115, 66-70.
- [12]. Frangos, L., Pyrgotou, N., Giatrakou, V., Ntzimani, A., Savvaidis, I., 2010. Combined effects of salting, oregano oil and vacuum-packaging on the shelf-life of refrigerated trout fillets. Food microbiology 27, 115-121.
- [13]. Friedman, M., Henika, P.R., Mandrell, R.E., 2002. Bactericidal activities of plant essential oils and some of their isolated constituents against *Campylobacter jejuni*, *Escherichia coli*, *Listeria monocytogenes*, and *Salmonella enterica*. Journal of Food Protection® 65, 1545-1560.

- [14]. Goulas, A.E., Kontominas, M.G., 2007. Combined effect of light salting, modified atmosphere packaging and oregano essential oil on the shelf-life of sea bream (*Sparus aurata*): Biochemical and sensory attributes. *Food Chemistry* 100, 287-296.
- [15]. Gram, L., Huss, H.H., 1996. Microbiological spoilage of fish and fish products. *International journal of food microbiology* 33, 121-137.
- [16]. Hamzeh, A., Rezaei, M., 2011. Antioxidant and antibacterial effects of sodium alginate coating enriched with thyme essential oil on rainbow trout fillets during refrigerated storage. *Iranian Journal of Nutrition Science & Food Technology* 22, 11-20.
- [17]. Huss, H.H., 1995. Quality and quality changes in fresh fish. FAO fisheries technical paper.
- [18]. Ibrahim Sallam, K., 2007. Antimicrobial and antioxidant effects of sodium acetate, sodium lactate, and sodium citrate in refrigerated sliced salmon. *Food control* 18, 566-575.
- [19]. Kykkidou, S., Gitrakou, V., Papavergou, A., Kontominas, M., Savvaidis, I., 2009. Effect of thyme essential oil and packaging treatments on fresh Mediterranean swordfish fillets during storage at 4 C. *Food Chemistry* 115, 169-175.
- [20]. Mexis, S., Chouliara, E., Kontominas, M., 2009. Combined effect of an oxygen absorber and oregano essential oil on shelf life extension of rainbow trout fillets stored at 4 C. *Food microbiology* 26, 598-605.
- [21]. Mozafari, M.R., 2006. Bioactive entrapment and targeting using nanocarrier technologies: an introduction. In: (Eds.), *Nanocarrier technologies*. Springer, pp. 1-16.
- [22]. Ojagh, S.M., Rezaei, M., Razavi, S.H., Hosseini, S.M.H., 2010. Effect of chitosan coatings enriched with cinnamon oil on the quality of refrigerated rainbow trout. *Food Chemistry* 120, 193-198.
- [23]. Özogul, F., Polat, A., Özogul, Y., 2004. The effects of modified atmosphere packaging and vacuum packaging on chemical, sensory and microbiological changes of sardines (*Sardina pilchardus*). *Food Chemistry* 85, 49-57.
- [24]. Özyurt, G., Kuley, E., Özktük, S., Özogul, F., 2009. Sensory, microbiological and chemical assessment of the freshness of red mullet (*Mullus barbatus*) and goldband goatfish (*Upeneus moluccensis*) during storage in ice. *Food Chemistry* 114, 505-510.
- [25]. Rasooli, I., Rezaei, M.B., Allameh, A., 2006. Ultrastructural studies on antimicrobial efficacy of thyme essential oils on *Listeria monocytogenes*. *International journal of infectious diseases* 10, 236-241.
- [26]. Saei-Dehkordi, S.S., Tajik, H., Moradi, M., Khalighi-Sigaroodi, F., 2010. Chemical composition of essential oils in *Zataria multiflora* Boiss. from different parts of Iran and their radical scavenging and antimicrobial activity. *Food and Chemical Toxicology* 48, 1562-1567.
- [27]. Singh, A., Singh, R., Bhunia, A., Singh, N., 2003. Efficacy of plant essential oils as antimicrobial agents against *Listeria monocytogenes* in hotdogs. *LWT-Food Science and Technology* 36, 787-794.
- [28]. Solomakos, N., Govaris, A., Koidis, P., 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.

- [29]. Vázquez-Boland, J.A., Kuhn, M., Berche, P., Chakraborty, T., Domínguez-Bernal, G., Goebel, W., González-Zorn, B., Wehland, J., Kreft, J., 2001. Listeria pathogenesis and molecular virulence determinants. *Clinical microbiology reviews* 14, 584-640.
- [30]. Yasin, N.M., Abou-Taleb, M., 2007. Antioxidant and antimicrobial effects of marjoram and thyme in coated refrigerated semi fried mullet fish fillets. *World Journal of Dairy & Food Sciences* 2, 01-09.
- [31]. Zhang, X., Fan, Y., Tao, X., Yick, K., 2004. Fabrication and properties of microcapsules and nanocapsules containing n-octadecane. *Materials Chemistry and Physics* 88, 300-307.
- [32]. Zheng, L.-Y., Zhu, J.-F., 2003. Study on antimicrobial activity of chitosan with different molecular weights. *Carbohydrate Polymers* 54, 527-530.

