



تأثیر فلوراتین بر حفظ کیفیت و کنترل میکروبی فیله قزلآلای رنگین کمان

(*Oncorhynchus mykiss*)

پریسا نورمحمدی^۱، علیرضا میرواقفی^{۲*}، سید ولی حسینی^۳

۱. کارشناسی ارشد فرآوری محصولات شیلاتی، دانشکده منابع طبیعی دانشگاه تهران، کرج، ایران
۲. استاد، گروه علوم و مهندسی شیلات، دانشکده منابع طبیعی دانشگاه تهران، کرج، ایران
۳. دانشیار، گروه علوم و مهندسی شیلات، دانشکده منابع طبیعی دانشگاه تهران، کرج، ایران

تاریخ دریافت: ۱۴۰۲/۰۹/۱۴ تاریخ پذیرش: ۱۴۰۲/۰۳/۱۳

چکیده

فلوراتین یک فلاونوئید طبیعی است که دارای فعالیت ضدمیکروبی و آنتیاکسیدانی می‌باشد. گالیک اسید ترکیب دیگری از گروه فلاونوئیدها است که دارای مکانیسم ضدمیکروبی و آنتیاکسیدانی است و به عنوان کنترل مثبت در این آزمایش استفاده شد. هدف از این مطالعه بررسی عملکرد فلوراتین به عنوان عامل کاهندهٔ فساد برای فیله‌های ماهی قزلآلای رنگین کمان طی دمای نگهداری در یخچال بود. این عملکرد نگهدارندگی از طریق بررسی شاخص‌های میکروبی، شیمیایی و فیزیکوشیمیایی در چهار نوبت نمونه‌برداری در روزهای ۰، ۷، ۱۴ و ۲۱ مورد بررسی قرار گرفت. نمونه‌های ماهی قزلآلای رنگین کمان در محلول فلوراتین (۰، ۱۵۰ و ۲۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر) و گالیک اسید (۰، ۲۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر) غوطه‌ور و سپس در دمای ۴ درجه‌سانتری گراد به مدت ۲۱ روز نگهداری شدند. بررسی‌های میکروبی انجام شده نشان داد که فیله‌های تیمار شده با فلوراتین ۲۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر در روزهای ۰، ۷ و ۱۴ به طور معنی‌داری ($P < 0.05$) با میکروگرمی کل کمتری نسبت به تیمارهای کنترل داشتند. علاوه بر این فلوراتین ۲۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر اکسیداسیون پیشرفتۀ چربی، مقدار ترکیبات ارثۀ فرار و محدوده تغییر pH که شاخص‌های شیمیایی فساد فیله قزلآلای هستند را در روزهای ۰، ۷ و ۱۴ به طور معنی‌داری کاهش داد ($P < 0.05$). همچنین آنالیز شاخص‌های رنگی انجام شده روی فیله‌های تیمار شده نیز نشان داد ۲۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر در سطح معنی‌دار در روزهای ۰، ۷ و ۱۴ قادر به حفظ شاخص‌های رنگی نسبت به تیمار کنترل بود. همهٔ فیله‌های ماهی قزلآلای رنگین کمان تیمار شده از روز ۱۴ به بعد علائم فساد را داشتند و دیگر قابل استفاده نبودند. نتایج این آزمایش اثباتی بر مؤثر بودن غلظت فلوراتین ۲۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر بر مکانیسم‌های ضدمیکروبی و آنتیاکسیدانی در مقایسه با تیمارهای کنترل بود.

واژه‌های کلیدی: فلوراتین، اکسیداسیون، ضدمیکروبی، نگهدارندگی، فساد، قزلآلای رنگین کمان



Effect of Phloretin on microbial control and maintain the quality of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*)

Parisa Noormohammadi¹, Alireza Mirvaghefi^{2*}, Seyed Vali Hosseini³

1. M.Sc. graduate, Department of Fisheries, Faculty of Natural Resources, University of Tehran, Karaj, Iran

2. Professor, Department of Fisheries, Faculty of Natural Resources, University of Tehran, Karaj, Iran

3. Associate Professor, Department of Fisheries, Faculty of Natural Resources, University of Tehran, Karaj, Iran

Received: 03-Jun-2023

Accepted: 05-Dec-2023

Abstract

Phloretin is a natural flavonoid that has antimicrobial and antioxidant activities. Gallic acid is another combination of flavonoids group. The object of this study was to evaluate the function of phloretin as a preservative factor for rainbow trout fillets during storage temperature in the refrigerator. This performance has been investigated by examining microbial, chemical and physicochemical indices in four sampling times on days 0, 7, 14 and 21. Trout samples were dipped in phloretin solution (150 µg/ml and 250 µg/ml) and gallic acid solution (250 µg/ml), stored at 4°C for 21 days. Microbial tests showed that microbial load of trout fillet treated by phloretin 250 µg/ml lowered significantly ($P<0.05$) compared to the control samples in 0, 7 and 14 days. In addition to, phloretin significantly ($P<0.05$) reduces oxidation, total volatile basic nitrogen (TVB-N), hydrolysis of free fatty acids and the range of pH changes, which are chemical indicators of trout fillet spoilage in 0, 7 and 14 in comparison with control treatment and also the analysis of the color indicators performed on the treated fillets, showed that phloretin 250 µg/ml was able to maintain color indexes compared to control samples at a significant level of 0.05 in 0, 7 and 14 days. All rainbow trout fillets were treated from day 14 had symptoms of spoilage. The results of this experiment proved the effectiveness of phloretin 250 µg/ml on antimicrobial mechanisms, and inhibition of spoilage.

Keywords: Phloretin, Oxidation, Antimicrobial, Preservative, Spoilage, Rainbow trout

اکسیداسیون لیپید و فساد را در طول دوره حمل و نقل و ابزار داری افزایش دهد (Lu *et al.*, 2015). طبق مطالعات انجام شده، فلوراتین دارای اثرات مهار کنندگی روی باکتری های غذایی (S. aureus و L. monocytogenes) و (Bacillus) باکتری های عامل فساد (Photobacterium و Pseudomonas subtilis) می باشد. فلوراتین یک نگهدارنده طبیعی برای حفظ ایمنی غذاهای دریایی می باشد (Wang *et al.*, 2019).

۲. مواد و روش ها

۱.۲. تعیین میزان MIC فلوراتین و گالیک اسید

حداقل غلظت مهار کنندگی (MIC) به عنوان کمترین غلظت ترکیب فعال تعریف می شود که مانع رشد میکرو اگانیسم ها می شود. برای تعیین مقادیر MIC به وسیله روش انتشار دیسک، سوسپانسیون باکتریایی سه سویه باکتریایی Staphylococcus ATCC 25923 Shigella و Escherichia coli ATCC 25922 aureus flexneri ATCC 12022 شد. روی محیط کشت Muller-Hinton agar با سوآپ، از سوسپانسیون های باکتریایی تهیه شده کشت چمنی داده شد. سپس روی محیط کشت دیسک های بلانک آغشته به محلول فلوراتین یا گالیک اسید با غلظت های مختلف ۳۵۰، ۲۵۰، ۲۰۰، ۱۵۰، ۱۰۰، ۸۰ و ۴۰ میکرو گرم بر میلی لیتر و همچنین دیسک کنترل منفی آغشته به آب مقطر و دیسک کنترل مثبت که دیسک آغشته به آنتی بیوتیک (آمپی سیلین و کانامایسین مونوسولفات به ترتیب به عنوان کنترل مثبت برای سویه های گرم مثبت و گرم منفی استفاده شد) به محیط اضافه شدند. سپس محیط کشت را در انکوباتور در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد به مدت ۲۴ ساعت قرار داده و بعد از آن نتیجه تست ها از نظر ایجاد هاله عدم رشد و مقایسه با نمونه کنترل مثبت، بررسی شد (Hudzicki, 2012).

۱. مقدمه

استفاده از ترکیبات طبیعی به دلیل خواص کاهش دهنده سرعت فساد آن ها در حال افزایش جهانی است (Xu *et al.*, 2018; Wang *et al.*, 2019). مشتقات گیاهی طبق توضیح فوق برای مصارف غذایی توجه زیادی را به خود جلب کرده اند (Zielinska *et al.*, 2023). فلاونوئیدها یک گروه از متabolیت های ثانویه هستند که در برگ، ریشه، ساقه و انواعی از میوه های گیاهان یافت می شوند (Barreca *et al.*, 2014). دی هیدرو کالکون ها یک گروه از فلاونوئیدها هستند که تاکنون در ۳۰ خانواده گیاهی گزارش شده اند (Gosch *et al.*, 2009). فلوراتین (4-(2,4,6-hydroxy-3-(hydroxyphenyl) benzene acetone) یکی از بهترین و فراوان ترین دی هیدرو کالکون هایی است که دارای فارماکوفور Behzad *et al.*, 2017 می باشد (2,6-dihydroxyacetophenone). فلوراتین و مشتقات آن در سبب و بخش های مختلف آن، کامکوات، توت فرنگی و سیزیجات یافت می شود (Hilt *et al.*, 2003; Tsao *et al.*, 2003; Gosch *et al.*, 2009; Barreca *et al.*, 2014). فلوراتین حاوی مقادیر بالایی از ترکیبات فنولیک می باشد (Rana *et al.*, 2015). به طور کلی فلوراتین دارای خواص آنتی اکسیدانی و ضد التهابی، ضد میکروبی و ضد سرطانی می باشد (Rezk *et al.*, 2002; Yang *et al.*, 2009; Chang *et al.*, 2012; Barreca *et al.*, 2014; Gu *et al.*, 2022; Zhao *et al.*, 2022 Gitzinger *et al.*, 2012). FDA می باشد (Wieland and Fussenegger, 2012). غذاهای دریایی بلا فاصله پس از صید، فساد پذیری بالایی دارند (Hungerford, 2010). اکسیداسیون چربی یکی از اولین شاخص های تعیین کیفیت غذاها مخصوصاً غذاهای دریایی است که با تغییرات نامناسب در عطر و طعم، رنگ، بافت، ارزش تغذیه ای و تولید ترکیبات سمی مشخص می شود. اکسیداسیون چربی در عضله ماهی از سطح غشاء و در قسمت فسفولیپیدی درون سلولی آغاز می شود (Gray *et al.*, 1996). کاهش کیفیت و مسئله فساد ناشی از میکرو اگانیسم ها مشکل اصلی در صنایع غذایی است (Schuh *et al.*, 2020). رشد میکروبی می تواند

به مدت ۲۴ ساعت یا در دمای ۳۰ درجه سانتی گراد به مدت ۴۸ ساعت تعیین شد (Ojagh *et al.*, 2010).

۴.۲. اندازه گیری pH

۱ گرم از نمونه چرخ شده با ۹CC آب مقطر مخلوط شد. بعد از هموژن شدن و فیلتر کردن، نمونه به مدت ۳۰ دقیقه در دمای محیط نگهداری و سپس توسط دستگاه pH متر اندازه گیری شد (Rahman *et al.*, 2022).

۵.۲. شاخص FFA

۳۰ گرم نمونه ماهی در ۵۰ سی سی حلال هگزان (n-هگزان) به مدت ۲۴ ساعت Shake و سپس حلال و روغن صاف شده درون ارلن ریخته شد. بعد از آن درون بن ماری در دمای ۴۵ درجه سانتی گراد به مدت ۲۰ دقیقه حلال پرانی شد. به ازای ۵ گرم روغن ۳۰ سی سی الكل خنثی به درون ارلن ریخته و همزده شد. سپس چند قطره فنلتالکین افزوده و با ۰/۰۱ NaOH نرمال تیتر شد (Jeyakumari *et al.*, 2023).

۶.۲. محاسبه مقدار کل مواد نیتروژن دار فرار (TVB-N)

۲ گرم نمونه ماهی قزل آلا با ۸ سی سی از محلول تری کلرواستیک اسید ۴٪ در ظرف مخصوص TBA ریخته و به مدت ۱۵ دقیقه با سرعت ۱۸۰ RPM همزده شد. در ادامه به لوله فالکون های پلاستیکی منتقل شد و با دور از سوپرناتانت برداشته شد و به حلقة بیرونی ظرف منتقل شد سپس ۲ سی سی از محلول اشباع کربنات پتابسیم به حلقة بیرونی و ۲ سی سی از بوریک اسید حاوی معرف متیل رد به حلقة مرکزی اضافه شد (Moosavi-Nasab *et al.*, 2021). نمونه ها به مدت ۱ ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد قرار گرفتند. در نهایت حلقة داخلی با ۱۰/۰ نرمال تیتر شد.

۲.۰.۲. آماده سازی و تیمار فیله های ماهی قزل آلا

با توجه به نتایج MIC بخش ۲-۱-۲- محلول فلوراتین ($\geq ۹۹\%$) استخراج شده از پوست سیب، با دو غلظت ۱۵۰ و ۲۵۰ میکرو گرم بر میلی لیتر ساخته شد. ماهی های قزل آلا تازه از نزدیکترین فروشگاه زنجیره ای به آزمایشگاه خردباری شدند و در جعبه های استریل با نسبت يخ به ماهی ۱ به ۳ به آزمایشگاه فرآوری دانشگاه تهران منتقل شدند. ماهی های قزل آلا بلا فاصله پس از رسیدن به آزمایشگاه به صورت اسپتیک فیله شده و به ۴۸ قطعه یکنواخت ۱۰۰ گرمی برش داده شدند و به پنج گروه تقسیم شدند. گروه اول کاملاً در محلول ۱۵۰ میکرو گرم بر میلی لیتر فلوراتین به مدت ۱۰ ثانیه غوطه ور شدند (Wang *et al.*, 2019). گروه دوم در محلول فلوراتین ۲۵۰ میکرو گرم بر میلی لیتر به مدت ۱۰ ثانیه غوطه ور شدند. در گروه سوم در محلول ۲۵۰ میکرو گرم بر میلی لیتر گالیک اسید به مدت ۱۰ ثانیه غوطه ور شدند. گروه چهارم به عنوان تیمار کنترل قرار گرفت. همه تیمارها برای جلوگیری از کاهش رطوبت، و کیوم و در دمای ۴ درجه سانتی گراد نگهداری شدند. نمونه ها در روزهای ۰، ۷، ۱۴ و ۲۱ در سه تکرار برای آنالیز جمع آوری شدند. Ph150، Ph250، Ga250 و C به ترتیب گروه های تیمار شده با فلوراتین ۱۵۰ میکرو گرم بر میلی لیتر، فلوراتین ۲۵۰ میکرو گرم بر میلی لیتر، گالیک اسید ۲۵۰ میکرو گرم بر میلی لیتر و کنترل می باشند.

۳.۰.۲. ارزیابی میکروبیولوژیک نمونه های ماهی قزل آلا

نمونه فیله قزل آلا (۱ گرم) به صورت اسپتیک با ۹ سی سی نرمال سالین استریل در ۸۰۰۰ RPM برای مدت ۲ دقیقه با هموژنایزر تا ایجاد نسبت ۱:۱۰ (w:v) همگن شد. ترکیب هموژن شده برای ۱۰ رقت پشت سر هم استفاده شد. رقت های مناسب در محیط کشت پلیت کانت آگار (Plate Count Agar) گسترش یافتند. شمارش تعداد کل باکتری های زنده (Total Viable Bacteria) با استفاده از محیط کشت بعد از کشت در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد

Excel نسخه ۲۰۱۶ انجام شد.

۳. نتایج

۱.۳. حداقل غلظت‌های مهارکنندگی فلوراتین و گالیک اسید

نتایج حاصل از این ارزیابی در جدول ۱ ارائه شده است. با توجه به نتایج، کمترین میزان MIC فلوراتین و گالیک اسید برای سه سویهٔ باکتری بررسی شد که کمترین غلظت مهارکنندگی برای فلوراتین و گالیک اسید ۲۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر به‌دست آمد.

۷.۲. رنگ‌سنجدی

مقدار L^* , a^* و b^* فیله قزل‌آلای توسط دستگاه رنگ‌سنجدی مدل M.A.H.3000، ساخت آمریکا اندازه‌گیری شد (Sriket and La-ongnual, 2018).

۸.۲. آنالیز آماری

تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار SPSS نسخه ۲۶ انجام گرفت. برای مقایسه واریانس بین تیمارها از آنالیز واریانس یک‌طرفه (One-way ANOVA) استفاده شد و وجود یا عدم وجود اختلاف معنی‌دار بین تیمارها در سطح معنی‌دار 0.05 با کمک آزمون چند دامنه‌ای دانکن انجام گرفت. رسم نمودارها نیز در نرم‌افزار

جدول ۱. میزان MIC فلوراتین و گالیک اسید در مقابل باکتری گرم مثبت استافیلوكوکوس و باکتری‌های گرم منفی شیگلا و *E. coli*

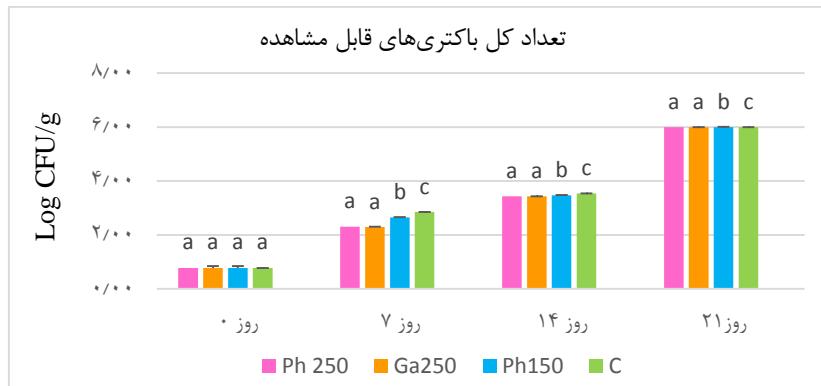
گونه‌های باکتریایی	انواع	فلوراتین (میکروگرم بر میلی‌لیتر)	گالیک اسید (میکروگرم بر میلی‌لیتر)
<i>Escherichia coli</i>	Gr ⁻	۱۵۰	۲۰۰
<i>Shigella flexneri</i>	Gr ⁻	۲۵۰	۲۵۰
<i>Staphylococcus aureus</i>	Gr ⁺	۲۵۰	۲۵۰

۳.۳. اثر فلوراتین بر تغییرات pH در فیله قزل‌آلای رنگین‌کمان

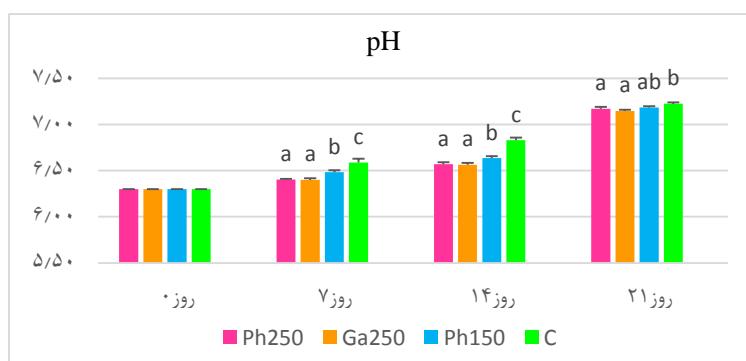
شکل ۲ روند تغییرات pH را نشان می‌دهد. در این نمودار به خوبی مشاهده می‌شود که در روزهای ۷، ۱۴ و ۲۱ بین دو تیمار Ph250 و Ga250 اختلاف معنی‌دار نیست ($P > 0.05$) در حالی که بین این دو تیمار و سایر تیمارها اختلافات معنی‌دار می‌باشد ($P < 0.05$). در اولین روز نمونه‌برداری، pH همگی تیمارها بین مقادیر $6/3-6/4$ بود Ph250 که با گذشت زمان افزایش مقادیر pH در دو تیمار Ga250 نسبت به دو تیمار دیگر تا روز ۱۴ نمونه‌برداری در کمترین محدوده خود بود و تیمار C دارای بیشترین افزایش pH بود. بنابراین، دو تیمار Ph250 و Ga250 مؤثرترین تیمارها در زمینهٔ حفظ تغییرات pH بودند.

۲.۳. اثر فلوراتین بر بار میکروبی نمونهٔ قزل‌آلای رنگین‌کمان

شکل ۱ نشان می‌دهد در روز صفر بین هیچ یک از تیمارها اختلافات در سطح 0.05 معنی‌دار نبود. روز ۷ و ۱۴ بین دو تیمار Ph250 و Ga250 هیچ اختلاف معنی‌داری مشاهده نشده است ($P > 0.05$) و بار باکتریایی هر دو تیمار معادل $\frac{CFU}{gr} 2/3 Log$ بود که سطح مناسبی از بار باکتریایی است و فساد محسوب نمی‌شود (Ogur, 2022). اما بین این دو تیمار و سایر تیمارها معنی‌دار می‌باشد ($P < 0.05$). در روز ۲۱، TC در همهٔ تیمارها $\frac{CFU}{gr} 6 Log$ بود که این تعداد فراتر از حد قابل قبول می‌باشد.



شکل ۱. اثر فلوراتین بر بار میکروبی فیله‌های قزل آلای رنگین کمان در روزهای ۰، ۷، ۱۴ و ۲۱، فیله‌های قزل آلای تیمار شده با Ph250 (غلظت فلوراتین $250 \frac{\mu g}{ml}$ ، رنگ صورتی)، Ga250 (غلظت گالیک اسید $250 \frac{\mu g}{ml}$ رنگ نارنجی)، غلظت فلوراتین $150 \frac{\mu g}{ml}$ رنگ آبی) و C (کنترل (سبز رنگ) برداشت ۳ گرم از هر تیمار و تکرار (۳ تکرار) در هر نوبت آزمایش



شکل ۲. اثر فلوراتین بر مقدار pH در فیله قزل آلای رنگین کمان در روزهای ۰، ۷، ۱۴ و ۲۱، فیله‌های قزل آلای تیمار شده با Ph250 (غلظت فلوراتین $250 \frac{\mu g}{ml}$ ، رنگ صورتی)، Ga250 (غلظت گالیک اسید $250 \frac{\mu g}{ml}$ رنگ نارنجی)، غلظت فلوراتین $150 \frac{\mu g}{ml}$ رنگ آبی) و C (کنترل (سبز رنگ) برداشت ۳ گرم از هر تیمار و تکرار (۳ تکرار) در هر نوبت آزمایش

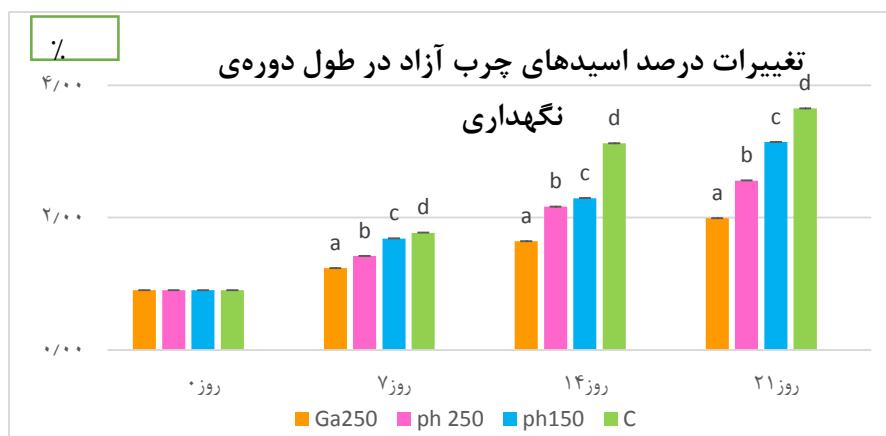
۵.۳. اثر فلوراتین بر مقدار کل مواد نیتروژن دار فرار (TVB-N) نمونه‌های قزل آلای رنگین کمان در شکل ۴ نتایج حاصل از اندازه‌گیری TVB-N نشان می‌دهد که گذشت زمان موجب افزایش تدریجی و معنی‌دار ($P < 0.05$) این شاخص در همه تیمارها شد. در طی دوره نگهداری به ترتیب دو تیمار Ph250 و Ga250 و تیمار C⁺ دارای کمترین و بیشترین مقدار مواد نیتروژن دار فرار بودند. عضله‌ی ماهی $\frac{35-40 \text{ mg TVB-N}}{100 \text{ gr}}$ معمولاً به عنوان حد قابل قبول در نظر گرفته می‌شود و فراتر از آن ماهی را فاسد در نظر می‌گیرند (Jeyakumari *et al.*, 2023).

در نتیجه در روز ۲۱ نمونه‌برداری مشاهده شد که تمامی تیمارها روند فساد

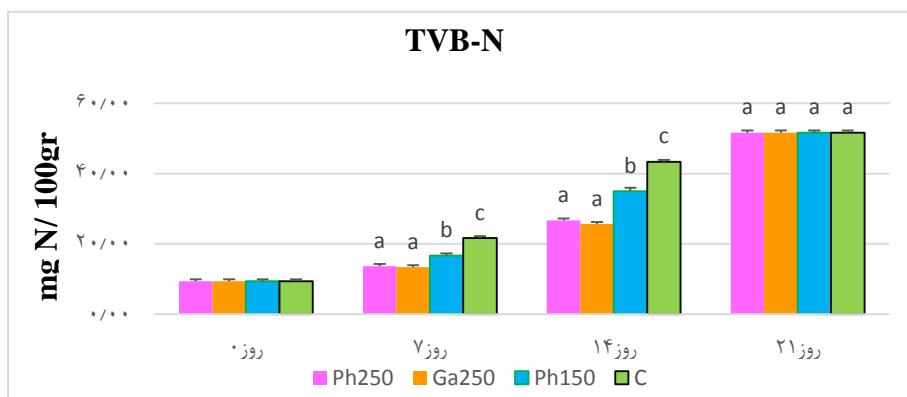
۴.۳. اثر فلوراتین بر تشکیل FFA در فیله‌های قزل آلا

شکل ۳ نشان می‌دهد که در روز صفر بین تیمارها اختلاف معنی‌دار نبود و در محدوده ۰-۹۰٪ اولئیک اسید بود در حالی که در روزهای ۷، ۱۴ و ۲۱ بین سایر تیمارها اختلاف معنی‌دار وجود دارد ($P < 0.05$). تیمارهای Ph250 و Ga250 دارای عملکرد کاهنده‌گی اکسیداسیون و تجزیه اسیدهای چرب نزدیک به هم و در روز ۷ در محدوده ۱/۱-۲/۴ هستند و نیز دارای کمترین افزایش درصد اولئیک اسید می‌باشند. در روز ۲۱ به دلیل کاهش غلظت ترکیبات پلی‌فنول Ph250 و Ga250 روند تجزیه اسیدهای چرب آزاد افزایش یافته است.

را طی کرده‌اند.



شکل ۳. اثر فلوراتین بر کاهش تشکیل FFA در فیله‌های قزلآلای در روزهای ۰، ۷، ۱۴ و ۲۱، فیله‌های قزلآلای تیمارشده با Ga250 (غلظت گالیک اسید $\frac{\mu\text{g}}{\text{ml}} 250$ ، رنگ نارنجی)، Ph250 (غلظت فلوراتین $\frac{\mu\text{g}}{\text{ml}} 250$ ، رنگ صورتی)، Ph150 (غلظت فلوراتین $\frac{\mu\text{g}}{\text{ml}} 150$ رنگ آبی) و C (کنترل، رنگ سبز) برداشت ۹۰ گرم از هر تیمار و تکرار (۳ تکرار) در هر نوبت.



شکل ۴. اثر فلوراتین بر مقدار TVB-N در فیله قزلآلای رنگین کمان در روزهای ۰، ۷، ۱۴ و ۲۱، فیله‌های قزلآلای تیمارشده با Ph250 (غلظت فلوراتین $\frac{\mu\text{g}}{\text{ml}} 250$ ، رنگ صورتی)، Ga250 (غلظت گالیک اسید $\frac{\mu\text{g}}{\text{ml}} 250$ ، رنگ نارنجی)، Ph150 (غلظت فلوراتین $\frac{\mu\text{g}}{\text{ml}} 150$ رنگ آبی) و C (کنترل سبز رنگ) برداشت ۶ گرم از هر تیمار و تکرار (۳ تکرار) در هر نوبت آزمایش

هیچ کدام از تیمارها و نیز در روزهای ۷ و ۱۴ بین تیمارهای Ph250 و Ga250 اختلاف معنی‌دار وجود ندارد ($P > 0.05$). در حالی که بین این دو تیمار و دیگر تیمارها و نیز سایر تیمارها با یکدیگر در سطح 0.05 اختلافات معنی‌دار می‌باشد. در روز ۲۱ بین همه تیمارها اختلافات معنی‌دار بود ($P < 0.05$). در نتیجه کمترین و بیشترین تغییرات شاخص‌های رنگی به ترتیب در دو تیمار Ph250 و Ga250 و تیمار C بود.

۶.۳. اثر فلوراتین بر شاخص‌های رنگی در فیله‌های قزلآلای رنگین کمان

براساس نتایج، افزایش دوره نگهداری موجب کاهش در هر سه شاخص رنگی L^* ، a^* و b^* می‌شود. در شکل ۵ و نمودار شاخص‌های L^* و a^* مشاهده می‌شود که در روز صفر بین هیچ کدام از تیمارها اختلاف معنی‌داری وجود ندارد ($P > 0.05$) همچنین در شاخص b^* در روز صفر بین

رشد باکتری‌های گرم مثبت *S. aureus* و سویه‌های بالینی *L. monocytogenes* به متی‌سیلین بود، مطابقت داشت. همچنین با مطالعه دیگری که مکانیسم ضد باکتریایی فلوراتین سبب در مقابل باکتری *L. monocytogenes* را بررسی کرده است Barreca *et al.*, 2014; Zhao *et al.*, (2022) همخوانی داشت (Barreca *et al.*, 2014; Wang *et al.*, 2019; Wei *et al.*, 2020).

۳.۴. کاهش محدوده تغییرات pH به وسیله فلوراتین

در تیمار Ph250 pH به مقدار کمتری در مقایسه با تیمار C افزایش داشته است. pH بعد از سپری شدن فرآیند جمود نعشی بالا می‌رود و رشته‌های اکتین و میوزین از هم باز می‌شوند. این بالا رفتن pH به واسطه از بین رفتن حالت نیمه‌تراوایی غشای سلولی، رقیق شدن محتوای داخل سلول و نیز افزایش فساد بافتی در عضله در نتیجه آزاد شدن ترکیباتی از جمله ترکیبات نیتروژنی مثل آمونیاک و تری‌متیل‌آمین‌ها و نیز افزایش بار باکتریایی فیله که با عملکرد آنزیمی خود تجزیه پروتئین‌ها را افزایش داده و ترکیبات نیتروژن‌دار آزاد می‌کنند، می‌باشد (Ojagh *et al.*, 2010). دو تیمار Ph250 و Ga250 دارای کمترین افزایش pH به دلیل عملکرد در به تأخیر انداختن عملکرد آنزیمی باکتری‌ها، کاهش بار باکتریایی فیله و کاهش سرعت فساد مربوط می‌باشد و با مطالعه صورت گرفته روی مکانیسم ضد باکتریایی فلوراتین و اثر آن روی DNA، پروتئین و محتوای ATP درون سلولی باکتری‌ها، همخوانی داشت (Zhao *et al.*, 2022). بیشترین افزایش pH در تیمار C مشاهده شد.

۴. کاهش تشکیل FFA در فیله‌های قزلآلای رنگین‌کمان به وسیله فلوراتین

تخرب لیپیدها همواره نگرانی کارشناسان شیلاتی بوده است که به دو دسته: اکسیداسیون لیپیدی و هیدرولیز لیپیدها به اسیدهای چرب آزاد، تقسیم می‌شود

۴. بحث

۱.۴. حداقل غلظت‌های مهارکنندگی فلوراتین

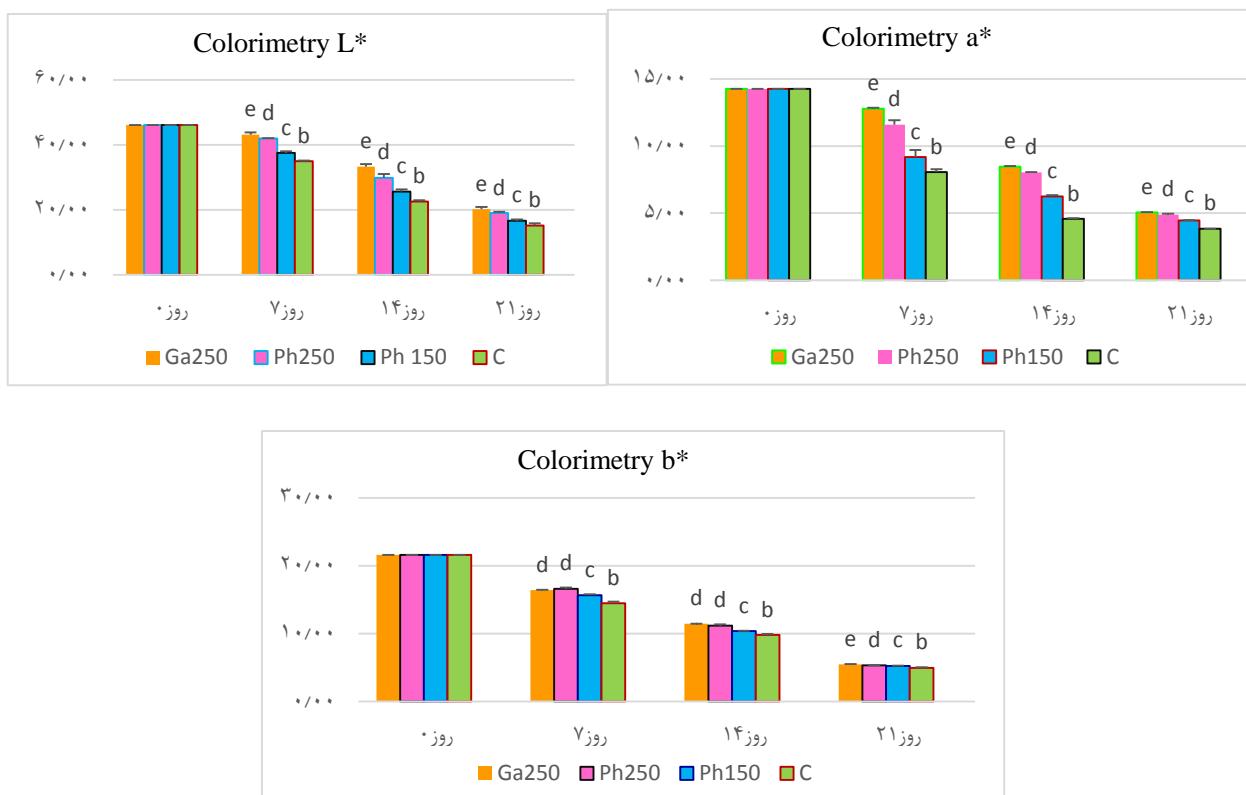
همان‌طور که نتایج نشان داد، MIC فلوراتین در مقابل سویه باکتری *S. aureus* و دو سویه باکتری گرم منفی *Sh. flexneri* و *E. coli* (میکروگرم بر میلی‌لیتر) که با مطالعات انجام شده در این Barreca *et al.*, 2014; Wang *et al.*, (2019; Wei *et al.*, 2020) فعالیت ضد میکروبی فلوراتین موجب کاهش سطح انرژی موردنیاز برای متabolیسم میکروارگانیسم‌ها به واسطه تخریب اکسیداتیو دیواره سلولی باکتری و نیز کاهش فعالیت آنزیمی باکتری می‌شود. یک مطالعه پیشین روی فیله‌های ماهی سالمون که در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳ روز نگهداری شدند، بیان داشته است که فلوراتین دارای فعالیت ضد میکروبی مناسبی در مقابل *S. aureus* و *E. coli* با MIC‌های به ترتیب ۳۰ و ۳۵۰ (میکروگرم بر میلی‌لیتر) می‌باشد (Wang *et al.*, 2019). علت تفاوت با نتایج مطالعه حاضر در MIC این است که سویه‌های مختلف باکتری‌ها دارای حساسیت‌های متفاوتی در مقابل فلوراتین هستند.

۲.۴. کاهش بار باکتریایی در فیله‌ی قزلآلای به وسیله فلوراتین

همان‌طور که در نتایج بیان شد، تیمار Ph250 نسبت به تیمار C بار باکتریایی موجود در فیله قزلآلای رنگین‌کمان را به خوبی کاهش داده است. علاوه بر این، تیمار Ph150 با وجود اینکه نسبت به تیمار Ph250، بار باکتریایی را به مقدار کمتری کاهش داده است، بار باکتریایی فیله را در مقایسه با تیمار C به صورت مناسبی کاهش داده است. با این وجود غلظت فلوراتین ۲۵۰ (میکروگرم بر میلی‌لیتر) به عنوان غلظت مؤثر شناخته شد. این موارد به دلیل فعالیت ضد میکروبی فلوراتین و اثرگذاری مؤثر آن در MIC تعیین شده روی باکتری‌های گرم منفی و گرم مثبت می‌باشد. نتایج حاصل در این بخش با مطالعه انجام شده روی فعالیت ضد میکروبی فلوراتین موجود در سبب که قادر به مهار

مطالعه عملکرد آنتیاکسیدانی فلوراتین با آزمایش‌های (Ferric reducing antioxidant power) FRAP و (Oxygen radical absorbance capacity assay) ORAC بررسی شد. نتایج مطالعه فوق نشان داد فلوراتین در ۷/۲۵ میکروگرم بر میلی‌لیتر فعالیت آنتیاکسیدانی بهتری داشته و دارای بالاترین فعالیت ضدمیکروبی در مقابل باکتری‌های *S. aureus* و *E.coli* بوده است (Zhang *et al.*, 2016).

FFA تشكیل Ph250 (Jeyakumari *et al.*, 2023) در فیله قزل‌آلای را در مقایسه با تیمار C کاهش داده است و بیشترین افزایش در شاخص FFA در تیمار C بود. این اثر فلوراتین بهدلیل عملکرد فلوراتین روی کاهش بار باکتریایی و کاهش فعالیت آنزیمی آن‌ها روی لیپیدها و هیدرولیز لیپیدی می‌باشد. نتایج حاصل با نتایج مطالعه انجام شده روی فعالیت ضدباکتریایی و آنتیاکسیدانی ترکیبات فولیک مثل فلوراتین مطابقت داشت که در این



شکل ۵. اثرفلوراتین بر شاخص رنگی L*، a* و b* در فیله‌های قزل‌آلای رنگین‌کمان در روزهای ۰، ۷، ۱۴ و ۲۱. فیله‌های قزل‌آلای تیمارشده با Ga250 (غلظت گالیک‌اسید $250 \frac{\mu\text{g}}{\text{ml}}$ رنگ نارنجی)، Ph250 (غلظت فلوراتین $250 \frac{\mu\text{g}}{\text{ml}}$ ، رنگ صورتی)، و Ph150 (غلظت فلوراتین $150 \frac{\mu\text{g}}{\text{ml}}$ رنگ آبی) و C (کنترل، رنگ سبز)

باکتری‌ها روی آمینواسیدها در عضله ماهی منجر به تجمع آمونیاک و بازهای آلی فرار (Jeyakumari *et al.*, 2023) دیگر می‌شود. براساس نتایج بخش ۳-۵، در طول دوره نگهداری، بهتری کمترین و بیشترین میزان ترکیبات نیتروژنی در دو تیمار Ph250 و Ga250 و تیمار C مشاهده شد. علت اثرگذاری فلوراتین و گالیک‌اسید در این زمینه اثر آن‌ها روی کاهش فعالیت‌های آنزیمی باکتری‌ها و

۵.۴. کاهش مقدار کل مواد نیتروژن‌دار فرار فیله‌های قزل‌آلای رنگین‌کمان به‌وسیله فلوراتین

TVB_N اندازه‌گیری مقدار بازهای فرار تشکیل شده از مشتقان نیتروژنی می‌باشد که این ارزیابی حاصل از تجزیه پروتئین‌ها می‌باشد. TVB_N در ماهی از آمونیاک، آمین‌های اولیه و ثانویه تشکیل شده است. کاتابولیسم

نتایج این مطالعه مطابق با بررسی فعالیت ضدمیکروبی و آنتیاکسیدانی فلوراتین در فیله‌های ماهی سالمون بود (Zielinska *et al.*, ???; Behzad *et al.*, 2017; Wang *et al.*, 2019).

درنتیجه کاهش کاتابولیسم باکتری‌ها روی اسیدهای آمینه می‌باشد که با مطالعه انجام شده روی فیله‌های ماهی سالمون که تا ۱۸/۸۴ بار تشکیل آمینه‌های بیوژن (جزء مواد نیتروژن‌دار) را کاهش داده است، مطابقت داشت (Wang *et al.*, 2019).

نتیجه‌گیری نهایی

با اجرای این طرح و مطالعات انجام شده در زمینه استفاده از نگهدارنده‌های طبیعی، نتایج حاصل نشان‌دهنده اثرات معنی‌دار فلوراتین در کاهش فساد فیله ماهی قزل‌آلاء می‌باشد. فلوراتین ۲۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر دارای اثرات معنی‌دار روی کاهش بار باکتریایی فیله ماهی قزل‌آلاء بود. بررسی‌های انجام شده در زمینه رنگ‌سنگی که جزء خواص ظاهری و نشان‌دهنده تازگی فیله قزل‌آلاء هستند نشان می‌دهد که فلوراتین ۲۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر به صورت معنی‌دار عملکرد نزدیک به گالیک اسید در زمینه حفظ کیفیت ظاهری فیله و شاخص‌های بافتی داشته باشد. نتایج این پژوهش اثباتی بر این است که فلوراتین ۲۵۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر دارای فعالیت‌های ضدباکتریایی و آنتیاکسیدانی می‌باشد.

۴.۶. حفظ خصوصیات رنگی در فیله‌های

قرزل‌آلای رنگین کمان به‌وسیله فلوراتین

یکی از شاخص‌های فیزیکوشیمیایی مهم در فیله ماهی رنگ آن می‌باشد. تغییرات رنگی در فیله قزل‌آلاء می‌تواند نتیجه تغییرات ایجادشده به‌وسیله آنزیم‌های داخلی و نیز آنزیم‌های بعضی از باکتری‌ها روی رنگدانه‌های طبیعی فیله باشد. کمترین تغییرات منفی در جهت کاهش شاخص‌های رنگی در دو تیمار Ph250 و Ga250 به‌دبال کاهش بار باکتریایی و مهار فعالیت‌های آنزیمی آن‌ها و همچنین عملکرد آنتیاکسیدانی این ترکیبات که از تغییرات رنگی به واسطه اکسیداسیون چربی جلوگیری می‌کنند، می‌باشد که شاخص‌های رنگی را حفظ می‌کنند اما برخلاف این دو تیمار، بیشترین تغییرات رنگی در تیمار C مشاهده شد.

References

- Behzad, S., Sureda, A., Barreca, D., Nabavi, SF., Rastrelli, L., Nabavi, SM., 2017. Health effects of phloretin: from chemistry to medicine. *Phytochemistry Reviews* 16(3), 527-533. DOI: 10.1007/s11101-017-9500-x
- Barreca, D., Bellocchio, E., Lagana, G., Ginestra, G., Bisignano, C., 2014 . Biochemical and antimicrobial activity of phloretin and its glycosilated derivatives present in apple and kumquat. *Food Chemistry* 160, 292-297. DOI: 10.1016/j.foodchem.2014.03.118
- Chantarasataporn, P., Tepkasikul, P., Kingcha, Y., Yoksan, R., Pichyangkura, R., Visessanguan, W., Chirachanchai, S., 2014. Water-based oligochitosan and nanowhisker chitosan as potential food preservatives for shelf-life extension of minced pork. *Food Chemistry* 159, 463-470. DOI: 10.1016/j.foodchem.2014.03.019
- Chang, W.T., Huang, W.C., Liou, C.J., 2012. Evaluation of the anti-inflammatory effects of phloretin and phlorizin in lipopolysaccharide-stimulated mouse macrophages. *Food Chemistry* 134(2), 972–979. DOI: 10.1016/j.foodchem.2012.03.002
- Gitzinger, M., Kemmer, C., A Fluri, D., El-Baba, M.D., Weber, W., Fussenegger, M., 2012. The food additive vanillic acid controls transgene expression in mammalian cells and mice. *Nucleic Acids Research* 40(5). DOI:

۵. منابع

10.1093/nar/gkr1251

Gosch, C., Halbwirth, H., Kuhn, J., Miosic, S., Stich, K., 2009. Biosynthesis of phloridzin in apple (*Malus domestica* Borkh.). *Plant Science* 176(2), 223-231. DOI: 10.1016/j.plantsci.2008.10.011

Gray, J.I., Gomaa, E.A., Buckley, D.J., 1996. Oxidative quality and shelf life of meats. *Meat Science*, 43(Suppl. 1), 111-123. DOI: 10.1016/0309-1740(96)00059-9

Gu, L., Sun, R., Wang, W., Xia, Q., 2022. Nanostructured lipid carriers for the encapsulation of phloretin: preparation and in vitro characterization studies. *Chemistry and Physics of Lipids* 242(2021) 105150. DOI: 10.1016/j.chemphyslip.2021.105150

Hudzicki, J., 2009. Kirby-Bauer Disk Diffusion Susceptibility Test Protocol Author Information. *American Society for Microbiology* 2009, 1–13.

Hungerford, J.M., 2010. Scombroid poisoning: A review. *Toxicon* 56(2), 231–243. DOI: 10.1016/j.toxicon.2010.02.006

Hilt, P., Schieber, A., Yildirim, C., Arnold, G., Klaiber, I., Conrad, J., Beifuss, U., Carle, R., 2003. Detection of phloridzin in strawberries (*Fragaria x ananassa* Duch.) by HPLC-PDA-MS/MS and NMR spectroscopy. *Journal of Agricultural and Food Chemistry* 51(10), 2896-2899. DOI: 10.1021/jf021115k

Jeyakumari, A., Murthy, L.N., Kumar, A., Laly, S.J., 2023. 12 . BIOCHEMICAL QUALITY ASSESSMENT OF FISH AND FISHERY PRODUCTS. pp. 51-62.

Lu, S., Ji, H., Wang, Q., Li, B., Li, K., Xu, C., Jiang, C., 2015. The effects of starter cultures and plant extracts on the biogenic amine accumulation in traditional Chinese smoked horsemeat sausages. *Food Control*, 50, 869–875. DOI: 10.1016/j.foodcont.2014.08.015

Moosavi-Nasab, M., Khoshnoudi-Nia, S., Azimifar, Z., Kamyab, S., 2021. Evaluation of the total volatile basic nitrogen (TVB-N) content in fish fillets using hyperspectral imaging coupled with deep learning neural network and meta-analysis. *Scientific Reports* 11(1), 1-11. DOI: 10.1038/s41598-021-84659-y

Ogur, S., 2022. Pathogenic bacteria load and safety of retail marine fish Carga de bactérias patogênicas e segurança de peixes marinhos de varejo. 82, 1-9.

Ojagh, S.M., Rezaei, M., Razavi, S.H., Hosseini, S.M.H., 2010. Development and evaluation of a novel biodegradable film made from chitosan and cinnamon essential oil with low affinity toward water. *Food Chemistry* 122(1), 161–166. DOI: 10.1016/j.foodchem.2010.02.033

Rahman, M.M., Shibata, M., Nakazawa. N., Rithu, N.A., Nakauchi, S., Hagiwara, T., Osako, K., Okazaki, E., 2022. Non-destructive Approach for the Prediction of pH in Frozen Fish Meat Using Fluorescence Fingerprints in Tandem with Chemometrics. *Fishes* 7(6). DOI: 10.3390/fishes7060364

Schuh, V., Schuh, J., Fronza, N., Foralosso, F.B., Verruck, s., Junior, A.V., 2020. Evaluation of the microbiological quality of minimally processed vegetables. *Food Science and Technology (Brazil)* 40(2), 290–295. DOI: 10.1590/fst.38118

Sriket, P., La-ongnual, T., 2018. Quality Changes and Discoloration of Basa (*Pangasius bocourti*). *Journal of Chemistry* 2018, 1-8.

Rana, S., Gupta, S., Rana, A., Bhushan, S., 2015. Functional properties, phenolic constituents and antioxidant potential of industrial apple pomace for utilization as active food ingredient. *Food Science and Human*

Wellness 4(4), 180-187. DOI: 10.1016/j.fshw.2015.10.001

Rezk, B.M., Haenen, G.R.M.M., Vijigh, W.J.F.D., Bast, A., 2002. The antioxidant activity of phloretin: The disclosure of a new antioxidant pharmacophore in flavonoids. *Biochemical and Biophysical Research Communications* 295(1), 9–13. DOI: 10.1016/S0006-291X(02)00618-6

Tsao, R., Yang, R., Young, J.C., Zhu, H., 2003. Polyphenolic profiles in eight apple cultivars using high-performance liquid chromatography (HPLC). *Journal of Agricultural and Food Chemistry* 51(21), 6347–6353. DOI: doi.org/10.1021/jf0346298

Wei, L., Zhao, J., Meng, Y., Luo, C., 2020. Antibacterial activity, safety and preservative effect of aminoethyl-phloretin on the quality parameters of salmon fillets. *Lwt* 118, 108874. DOI: 10.1016/j.lwt.2019.108874

Wang, J., Fang, J., Wei, L., Zhang, Y., Deng, H., Gue, Y., Hu, C., Meng, Y., 2019. Decrease of microbial community diversity, biogenic amines formation, and lipid oxidation by phloretin in Atlantic salmon fillets. *Lwt* 101, 419-426. DOI: 10.1016/j.lwt.2018.11.039

Wieland, M., Fussenegger, M., 2012. Reprogrammed cell delivery for personalized medicine. *Advanced Drug Delivery Reviews*. 64(13), 1477–1487. DOI: 10.1016/j.addr.2012.06.005

Xu, F., Wang, C., Wang, H., Xiong, Q., Wei, Y., Shao, X., 2018. Antimicrobial action of flavonoids from Sedum aizoon L. against lactic acid bacteria in vitro and in refrigerated fresh pork meat. *Journal of Functional Foods* 40, 744-750. DOI: 10.1016/j.jff.2017.09.030

Yang, K.C., Tasi, C.Y., Wang, Y.J., Lee, C.H., Chen, J.H., Wu, C.H., Ho, Y.S., 2009. Apple polyphenol phloretin potentiates the anticancer actions of paclitaxel through induction of apoptosis in human Hep G2 cells. *Molecular Carcinogenesis* 48(5), 420-431. DOI: 10.1002/mc.20480

Zielinska, D., Zielinski, H., Szawara-nowak, D., 2023. Role of Apple Phytochemicals, Phloretin and Phloridzin, in Modulating Processes Related to Intestinal Inflammation. pp. 1–14.

Zhao, P., Zhang, Y., Deng, H., Meng, Y., 2022. Antibacterial mechanism of apple phloretin on physiological and morphological properties of Listeria monocytogenes. *Food Science and Technology (Brazil)* 42, 1–9. DOI: 10.1590/fst.55120

Zhang, T., Wei, X., Miao, Z., Hassan, H., Song, Y., Fan, M., 2016. Screening for antioxidant and antibacterial activities of phenolics from Golden Delicious apple pomace. *Chemistry Central Journal* 10(1), 1-9. DOI: 10.1186/s13065-016-0195-7