



تأثیر تغذیه ریز جلبک کپسوله شده بر جمعیت میکروبی روده، وضعیت آنتی اکسیدانی خون و کیفیت گوشت جوجه های گوشتی

متین شکوری^۱ و حسنا حاجاتی^{۲*}

^۱پژوهشکده اکولوژی دریای خزر، موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، ساری، ایران
^۲مرکز تحقیقات و آموزش کشاورزی و منابع طبیعی استان آذربایجان شرقی، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، تبریز، ایران

تاریخ دریافت: ۱۴۰۱/۰۱/۱۷ تاریخ پذیرش: ۱۴۰۱/۰۳/۲۶

چکیده

پژوهش حاضر، برای بررسی اثر تغذیه پودر جلبک *اسپیرو لینا پلاتنسیس* کپسوله بر جمعیت میکروبی روده، وضعیت آنتی اکسیدانی و کیفیت گوشت جوجه های گوشتی انجام شد. این پژوهش، در قالب طرح کاملاً تصادفی، بر روی مخلوط دو جنس انجام شد. تعداد ۱۶۰ قطعه جوجه یک روزه گوشتی (مخلوط دو جنس) سویه تجاری راس ۳۰۸ به ۴ تیمار، ۴ تکرار گروه بندی شدند و ۱۰ قطعه جوجه به هر تکرار اختصاص داده شدند. تیمارهای آزمایشی شامل، جیره پایه (بدون افزودنی)، جیره پایه به علاوه ۰/۳، ۰/۶ یا ۰/۹٪ پودر اسپیرولینا کپسوله شده بود. تغذیه جیره حاوی ۰/۹٪ پودر اسپیرولینای کپسوله سبب کاهش جمعیت کلی فرم ها در ایلئوم جوجه های گوشتی شد ($p < 0.05$). تغذیه جیره های حاوی ۰/۶ یا ۰/۹٪ پودر اسپیرولینای کپسوله سبب افزایش جمعیت *لاکتوباسیل* ها در ایلئوم و افزایش فعالیت سوپراکسید دیسموتاز خون جوجه های گوشتی شد ($P < 0.05$). استفاده از پودر اسپیرولینای کپسوله در سطح ۰/۹٪ سبب کاهش میزان مالون دی آلدئید در گوشت ران جوجه های گوشتی در طی ۳۰ روز پس از کشتار شد ($p < 0.05$). به طور کلی، نتایج این آزمایش نشان داد که تغذیه ریز جلبک اسپیرولینای کپسوله به جوجه های گوشتی در سطح ۰/۹٪، سبب بهبود وضعیت آنتی اکسیدانی بدن پرورنده، کاهش جمعیت میکروب های مضر در روده و کاهش اکسیداسیون گوشت ران جوجه های گوشتی در مدت ۳۰ روز پس از کشتار شد.

واژگان کلیدی: اسپیرولینا، آنتی اکسیدان، جمعیت میکروبی روده، کیفیت گوشت.

* h.hajati@areeo.ac.ir

مقدمه

مورد توجه قرار گرفته است. طعم نامطلوب برخی از ترکیبات فنی سبب محدودیت مصرف آن‌ها می‌شود که با استفاده از تکنیک کپسوله کردن می‌توان این محدودیت را کاهش داد (۴). در حقیقت، هدف از کپسوله کردن، افزایش حفاظت و پایداری، رهایش کنترل شده، جلوگیری از واکنش‌های نامطلوب و اثربخشی بیشتر ترکیبات زیست فعال است. از آنجا که ممکن است این ترکیبات غذایی در تماس با عوامل محیطی به آسانی اکسید شوند، این روش نسبتاً جدید، برای حفاظت و آزاد سازی کنترل شده آنها استفاده می‌شود (۲۵). مواد پوشش دهنده ممکن است از پلیمرهای طبیعی یا سنتتیک باشند و خواص آن‌ها به ویژگی‌های مورد نظر کپسول نهایی بستگی دارد. ریزکپسول‌ها بر اساس اندازه، به سه دسته ماکرو، میکرو و نانو کپسول‌سیون تقسیم می‌شوند. سیکلودکسترین‌ها مولکول‌های حلقوی هستند که از اتصال ۶، ۷ یا ۸ گلوکز ایجاد می‌شوند که به ترتیب آلفا، بتا و گاما سیکلودکسترین نامیده می‌شوند و توسط سازمان غذا و دارو تایید شده‌اند. به‌طور معمول، فرم بتا سیکلودکسترین برای کپسول‌سیون استفاده می‌شود و هزینه کمتری را در بر دارد. مولکول دکسترین به شکل یک مخروط ناقص با یک منطقه هیدروفوب در داخل و سطح هیدروفیل در خارج است و سبب بهبود حل‌شوندگی و محافظت از مولکول‌های فعال زیستی در مقابل عوامل محیطی (دما- نور و pH) می‌شود. سیکلودکسترین‌ها با تاخیر در زمان تحویل، می‌توانند منجر به تغییر رفتار مولکول محصور شده شوند. همچنین، توانایی از بین بردن اثرات محرک یا سمی عامل فعال با تنظیم pH یا جایگزین با حلال‌های آلی را دارند (۵). در صنعت داروسازی از سیکلودکسترین به‌عنوان پوشش و حامل داروها و نیز افزایش زیست فراهمی، ثبات و حلالیت مولکول‌های فعال زیستی استفاده می‌شود. تحقیقات نشان داده است که ریزجلبک‌ها دامنه وسیعی از ترکیبات آنتی‌اکسیدانی نظیر بتا-کاروتن، آستازانتین^۴، فیکوسیانین، فیکواریترین، پلی‌ساکاریدهای سولفات‌ها نظیر فاکویدان^۵ و هتروفاکن^۶ را

امروزه متخصصین تغذیه طیور برای بهبود سلامت و رفاه پرند، از خوراک و افزودنی‌های طبیعی نظیر افزودنی‌های گیاهی، پروبیوتیک‌ها، پری‌بیوتیک‌ها، ریزجلبک‌ها و سایر ترکیبات با خواص آنتی‌اکسیدانی و ضدباکتریایی در جیره طیور استفاده می‌کنند. با در نظر گرفتن تأثیر مستقیم کیفیت گوشت و تخم طیور بر سلامت انسان، تغذیه اقلام خوراکی طبیعی حاوی ترکیبات فراسودمند در مزارع پرورش طیور به جهت ارتقای سطح سلامت جامعه امری بسیار ارزشمند می‌باشد. ریزجلبک‌ها موجودات تک سلولی با توانایی رشد در شرایط مختلف هستند. از جمله ریزجلبک‌های دارای ارزش تغذیه‌ای بالا گونه‌های کلرلا ولگاریس^۱ و اسپیرولینا پلاتنسیس^۲ می‌باشند که امروزه به‌صورت صنعتی تولید می‌شوند و مصارف گوناگونی دارند. جلبک‌های سبزآبی گروهی از ریزجلبک‌ها هستند که به‌دلیل تشابه سلولی با پروکاریوت‌ها، سیانوباکتر نیز نامیده می‌شوند (۱). سیانوباکترهای دارای رنگدانه سبز و جلبک‌های سبزآبی قادر به فتوسنتز هستند و توانایی تبدیل دی‌اکسیدکربن به کربوهیدرات و اکسیژن را دارند. اسپیرولینا پلاتنسیس، ریزجلبک سبزآبی، تک سلولی غنی از مواد مغذی مختلف و آنتی‌اکسیدان‌ها می‌باشد. این ریزجلبک منبع مهمی از رنگدانه فایکوسیانین^۳ است که دارای خواص آنتی‌اکسیدانی و ضد التهابی بسیار قوی می‌باشد. به‌علاوه، زیست توده خشک اسپیرولینا حاوی حدود ۷۰-۶۰٪ پروتئین و منبع خوبی از اسیدهای چرب ضروری، اسیدآمین‌های ضروری، ویتامین‌ها و مواد معدنی می‌باشد و امکان کشت این ریزجلبک در بسیاری از کشورهای دنیا و از جمله ایران وجود دارد (۲). مشاهدات نشان داده است عصاره اتانولی جلبک اسپیرولینا، حاوی آلکالوئیدها، فلاونوئیدها، گلیکوزیدها، تانن‌ها و ترکیبات فنولیک، استروئیدها و ساپونین‌ها می‌باشد (۳). امروزه استفاده از مواد طبیعی به‌عنوان جایگزینی برای آنتی‌بیوتیک‌ها، رنگ‌های مصنوعی و سایر مواد شیمیایی

4. Astaxanthin
5. Fucoidan
6. Heterofucan

¹ Chlorella Vulgaris
² Spirulina Platensis
³ Phycocyanine

تولید می‌کنند که توانایی جاروب کردن رادیکال‌های آزاد را دارند (۲). همچنین، مشخص شده است اسپیرولینا حاوی ترکیباتی با فعالیت ضد میکروبی است که این ترکیبات شامل گامالینولینیک اسید، اثر هم افزایی لائوریک و پالمیتولیک اسید، فیکوسیانین، فیکوسیانوبیلین و الوفایکوسیانین، آمیدها، آلکالوئیدها، هیتادکان، تترادکان، ترامین، اسپریمین و پیرازین می‌باشد (۳۰). انصاری و همکاران (۶) گزارش کردند که اسپیرولینا منبعی از ترکیبات فنولی نظیر کافئیک، کلروژنیک، سالیسیلیک، سیناپتیک و ترانس سینامیک اسیدها می‌باشد. ترکیبات فنولی، مواد آنتی اکسیدانی و ضد میکروبی طبیعی هستند که در آنها حلقه های بنزنیک توسط یک یا تعداد بیشتری گروه‌های هیدروکسیل جایگزین شده‌اند. بنابراین، هدف از پژوهش حاضر، بررسی تأثیر پودر جلبک اسپیرولینا پلاتنسیس میکروکپسوله شده با پوشش سیکلودکسترین بر جمعیت میکروبی روده، وضعیت آنتی اکسیدانی و کیفیت گوشت جوجه‌های گوشتی بود.

مواد و روش‌ها

در این پژوهش تعداد ۱۶۰ قطعه جوجه یک روزه گوشتی (مخلوط دو جنس) سویه تجاری راس ۳۰۸ میانگین وزنی 41 ± 0.84 انتخاب شدند. در قالب طرح کاملاً تصادفی، جوجه‌ها به ۴ تیمار با ۴ تکرار گروه‌بندی شدند و ۱۰ قطعه جوجه در هر تکرار اختصاص داده شدند. دمای سالن در هنگام ورود جوجه‌ها، $32-31^{\circ}\text{C}$ در نظر گرفته شد و با افزایش سن جوجه‌ها به ازای هر هفته، دما 2°C کاهش داده شد. رطوبت در هفته اول ۶۰ تا ۷۰٪ تنظیم شد و پس از آن تا آخر دوره این میزان ۵۰ تا ۶۰٪ در نظر گرفته شد. برنامه روشنایی سالن به صورت ۲۴ h روشنایی در ۳ روز اول پرورش و ۲۳ h روشنایی و ۱ h خاموشی از روز ۴ تا پایان دوره در نظر گرفته شد. برای تغذیه جوجه‌ها از روز اول تا پایان ۲ هفتهگی از دان خوری‌های سینی و از شروع هفته سوم پرورش از دان خوری سطلی استفاده شد. در کل دوره

پرورش از آب خوری‌های کله‌قندی استفاده شد. اسپیرولینای مورد استفاده در این پژوهش حاوی ۶۴/۴۵٪ پروتئین خام، ۴/۴۱٪ چربی خام، ۱۲/۳۵٪ خاکستر و ۳/۶٪ رطوبت بود. برای کپسوله کردن پودر جلبک اسپیرولینا از پوشش سیکلودکسترین استفاده شد که میزان آن نسبت به اسپیرولینا ۴ به ۱ بود. ابتدا سوسپانسیونی از جلبک در آب مقطر تهیه شد و با مگنت و بدون حرارت همگن شد. برای پوشش سیکلودکسترین نیز سوسپانسیونی تهیه شد و عمل همگن کردن با حرارت 45°C و به مدت ۳۰ min انجام شد. سپس، سوسپانسیون‌های مذکور با هم مخلوط شده و با استفاده از دستگاه اولتراهموژنایزر در دور ۹۰۰۰ به مدت ۱۰ min هموژنایز شد تا عمل ریزپوشانی به خوبی انجام شود. پس از این مرحله برای پایدار کردن سوسپانسیون تهیه شده، از سورفکتانت توئین ۸۰ استفاده شد. در مرحله نهایی نیز فرایند خشک کردن با استفاده از دستگاه خشک کن پاششی^۱ با دمای ورودی 110°C و دمای خروجی 80°C انجام شد. دمای ورودی در خشک کن پاششی، ویسکوزیته امولسیون را تغییر می‌دهد و به افزایش جریان پذیری امولسیون و پاشش یکنواخت آن منجر می‌شود. با افزایش دمای خوراک، ویسکوزیته کاهش یافته و در نتیجه اندازه قطرات کاهش می‌یابد. در این پژوهش از خشک کن پاششی Buchi Mini Spray dryer مدل B-۱۹۱ استفاده شد. نمونه امولسیون به قسمت پاشنده مایع (اتمایزر) پمپ می‌شود و توسط اتمایزر به ذرات ریز تبدیل می‌شود، مایع در تماس با هوای گرم داخل محفظه به پودر تبدیل می‌شود (۷). خواص چگالی مواد پوشش‌دهنده، قابلیت انحلال، جهت‌گیری، سایز کپسول، ضخامت دیواره، تعداد لایه‌های پوششی، دما، pH، رطوبت، فشار نسبی داخل و خارج پوشش پارامترهای موثر بر سرعت آزاد شدن مواد هسته می‌باشند (۸). جیره‌های آزمایشی مورد استفاده برای سه مرحله آغازین (۱۰-۰ روزگی)، رشد (۲۴-۱۱ روزگی) و پایانی (۴۲-۲۵ روزگی) با استفاده از نرم افزار WUFFDA و مطابق با احتیاجات غذایی ارایه شده در راهنمای سویه راس ۳۰۸ تنظیم شد (جدول ۱).

1. Spray dryer

جدول ۱. اقلام خوراکی و ترکیب مغذی جیره‌های پایه جوجه‌های گوشتی در دوره‌های مختلف پرورش.

اقلام خوراکی (%)	آغازین (۰-۱۰ روزگی)	رشد (۱۱-۲۴ روزگی)	پایانی (۲۵-۴۲ روزگی)
ذرت (۷/۵۹٪ پروتئین خام)	۵۰/۵۹	۵۶/۰۶	۶۱/۲۵
کنجاله سویا (۴۴٪ پروتئین)	۴۱/۵۲	۳۶/۶۵	۳۱/۷۸
روغن سویا	۳/۴۵	۳/۲۵	۳/۱۱
دی کلسیم فسفات	۱/۸۸	۱/۶۶	۱/۵۴
سنگ آهک	۱/۰۰	۰/۹۳	۰/۸۶
نمک طعام	۰/۲۹	۰/۲۹	۰/۲۹
جوش شیرین	۰/۱	۰/۱	۰/۱
دی-ال-متیونین	۰/۲۳	۰/۲۰	۰/۲۰
ال-لیزین هیدروکلراید	۰/۲۵	۰/۲۲	۰/۲۳
ال-ترئونین	۰/۱۷	۰/۱۳	۰/۱۳
پری‌میکس ویتامینه ^۱	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵
پری‌میکس معدنی ^۲	۰/۲۵	۰/۲۵	۰/۲۵

مقادیر محاسبه شده (%)

انرژی متابولیسمی (Kg/Kcal)	۲۹۰۰	۳۰۰۰	۳۰۵۰
پروتئین خام	۲۲/۶	۲۰/۸	۱۹/۰۶
کلسیم	۰/۹۶	۰/۸۷	۰/۸۱
فسفر قابل دسترس	۰/۴۸	۰/۴۳	۰/۴۰
متیونین قابل هضم	۰/۵۱	۰/۴۷	۰/۴۵
لیزین قابل هضم	۱/۲۸	۱/۱۵	۱/۰۶
ترئونین قابل هضم	۰/۸۶	۰/۷۷	۰/۷۱

^۱ پری‌میکس ویتامینه در هر کیلوگرم جیره تأمین‌کننده موارد زیر بود: ویتامین A (رتینیل استات) ۱۵۰۰۰ واحد بین‌المللی، ویتامین D₃ ۵۰۰۰ واحد بین‌المللی، ویتامین E ۸۰ mg، ویتامین K ۵ mg، تیامین ۳ mg، ریبوفلاوین ۱۰ mg، پیریدوکسین ۵ mg، ویتامین B₁₂ ۰/۰۲ mg، نیاسین ۷۰ mg، کولین کلراید ۱۸۰۰ mg، فولیک اسید ۲ mg، بیوتین ۰/۴ mg، پانتوتنیک اسید ۲۰ mg.

^۲ پری‌میکس معدنی در هر کیلوگرم جیره تأمین‌کننده موارد زیر بود: منگنز ۱۰۰ mg، روی ۶۵ mg، مس ۵ mg، سلنیوم ۰/۲۲ mg، ید ۰/۵ mg و کبالت ۰/۵ mg.

تعداد کلنی باکتری‌های مورد نظر شمارش شد. برای تعیین فراوانی لاکتوباسیلوس‌ها از محیط کشت اختصاصی MRS Agar (مرک آلمان) و برای تعیین فراوانی /شریشیاکلی و کلی‌فرم‌ها از محیط کشت اختصاصی اتوزین متیلن بلو (مرک آلمان) استفاده شد. برای شمارش لاکتوباسیلوس‌ها، ۰/۱ ml

در پایان دوره آزمایش، دو قطعه جوجه با وزن بدن مشابه میانگین در هر واحد آزمایشی انتخاب و پس از کشتار، محتویات ایلتوم آن‌ها (زایده مکمل تا ۲ cm مانده به محل اتصال سکوم‌ها) به آرامی به داخل ظروف استریل روی یخ تخلیه شد و بعد از کشت در محیط کشت‌های اختصاصی،

کربنه مالون دی آلدئید محصول نهایی پراکسیداسیون لیپیدهاست. مالون دی آلدئید در شرایط اسیدی و دمای بالا با تیوباربتوریک اسید واکنش داده و مجموعه‌ای به رنگ ارغوانی تولید می‌کند. شدت رنگ را می‌توان در طول موج ۵۳۲ nm اندازه‌گیری کرد. نمونه گوشت، پس از همگن نمودن به ظرف کج‌دال حاوی آب مقطر و اسید کلریدریک ۶ N منتقل شد و حرارت داده شد. سپس، ۵ ml از ماده تقطیر به ۵ ml اسید تیوباربتوریک M ۰/۰۲ اضافه شد و در بن‌ماری گذاشته شد و پس از سرد کردن، توسط دستگاه اسپکتروفتومتری خوانده شد (۱۲). مدل آماری این پژوهش در قالب طرح کاملاً تصادفی و به‌صورت زیر بود:

$$Y_{ij} = \mu + T_i + e_{ij}$$

X_{ij} ارزش هر مشاهده:

μ : میانگین مشاهدات

T_i : اثر تیمار

e_{ij} : خطای آزمایشی

نتایج حاصل از این آزمایش با استفاده از نرم افزار SAS نسخه ۲۰۰۱ (۱۳) و رویه مدل خطی عمومی (GLM) تجزیه و تحلیل آماری شدند. مقایسه میانگین‌ها با استفاده از آزمون دانکن انجام شد.

نتایج و بحث

تأثیر تیمارهای آزمایشی بر جمعیت میکروبی روده

اثر تیمارهای آزمایشی بر جمعیت میکروبی روده‌ی جوجه‌های گوشتی در جدول ۲ ارائه شده است. همان‌طور که مشاهده می‌شود، جمعیت کلی فرم‌های روده‌ی جوجه‌های تغذیه شده با هر سه تیمار حاوی پودر اسپیرولینا کپسوله شده نسبت به گروه شاهد کمتر بود و تیمار دریافت‌کننده ۰/۹٪ پودر اسپیرولینا کپسوله شده با تیمار شاهد اختلاف معنی‌داری را نشان داد ($p < 0.05$). بیشترین جمعیت لاکتوباسیل‌ها در روده جوجه‌های تغذیه شده با تیمارهای حاوی ۰/۶ یا ۰/۹٪ پودر اسپیرولینا پلاتنسیس کپسوله شده مشاهده شد که نسبت

از رقت تهیه شده از محتویات روده، به‌طور سطحی روی محیط کشت پخش شدند و نمونه‌ها در انکوباتور با دمای °C ۳۰ به مدت ۴۸ h نگهداری شدند. برای شمارش اشریشیاکلی، ۰/۱ ml از رقت تهیه شده از محتویات روده، به‌طور سطحی روی محیط کشت پخش شدند و نمونه‌ها به مدت ۴۸ h در دمای °C ۳۵ قرار داده شدند. ظاهرشدن کلنی‌های متمایل به آبی به‌عنوان علامت وجود اشریشیاکلی در نظر گرفته شد. پس از اتمام زمان انکوباسیون، کلنی‌ها شمارش شدند و سپس، در عکس رقت مورد استفاده ضرب شدند و لگاریتم آن‌ها محاسبه شد. در روز ۴۰ آزمایش، خون‌گیری انجام شد و همولیزات خون تهیه شد. اندازه‌گیری آنزیم سوپراکسید دیسموتاز و گلوکاتایون پراکسیداز با استفاده از کیت‌های ارزیابی مربوطه و بر اساس دستورالعمل شرکت سازنده با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتری انجام شد. فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز توسط درصد نرخ مهار واکنش آنزیم با رنگ تترازولیوم محلول در آب به‌عنوان سوپسترا و گزانتین اکسیداز با استفاده از کیت سنجش آنزیم سوپراکسید دیسموتاز (سیگما، ۱۹۱۶۰) طبق دستورالعمل شرکت سازنده اندازه‌گیری شد. پس از واکنش به مدت ۲۰ دقیقه در دمای °C ۳۷، نقطه پایان با اندازه‌گیری جذب در طول موج ۴۵۰ nm (طول موج جذب برای فرآورده رنگی در اثر واکنش با دیسموتاز) ارزیابی شد. درصد مهار با استفاده از ۰/۵ mg پروتئین نرمال شد و به‌عنوان واحد فعالیت سوپراکسید دیسموتاز معرفی شد. فعالیت آنزیم گلوکاتایون پراکسیداز به‌طور غیرمستقیم و از طریق واکنش جفت شده با آنزیم گلوکاتایون ردوکتاز سنجیده شد. احیاء گلوکاتایون اکسید حاصل واکنش گلوکاتایون پراکسیداز با مصرف NADPH و در حضور گلوکاتایون ردوکتاز انجام شد (۱۰). فعالیت آنزیم کاتالاز سرم نیز بر اساس میزان تجزیه شدن پراکسید هیدروژن در طول موج ۲۴۰ nm تعیین شد (۱۱). در پایان دوره پرورش، دو قطعه جوجه به‌صورت تصادفی از هر تکرار کشتار و گوشت ران آن‌ها در روزهای صفر، پانزدهم و سی‌ام جهت بررسی میزان تولید مالون دی آلدئید (MDA) با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتری ارزیابی شد. ترکیب سه

به تیمار شاهد، اختلاف معنی داری را نشان داد ($p < 0.05$). اما با تیمار دریافت کننده ۰/۳٪ پودر اسپیرولینا کپسوله شده اختلاف معنی داری نداشتند ($p < 0.05$). عفونت های باکتریایی روده به دلیل کاهش پتانسیل تولید، افزایش تلفات، کاهش امنیت زیستی طیور و افزایش آلودگی فرآورده های طیور به باکتری های بیماری زا و سموم ناشی از آنها، از اهمیت ویژه ای در پرورش طیور برخوردار می باشد. شانموگیرا و همکاران (۲۰۱۵) در بررسی اثر استفاده از سطوح مختلف اسپیرولینا پلاتنسیس (۰/۵، ۱ و ۱/۵٪) بر باکتری های روده جوجه های گوشتی گزارش کردند که مصرف جیره های حاوی ۱٪ پودر جلبک اسپیرولینا در جوجه های گوشتی، باکتری های لاکتیک اسید و مخمر روده را افزایش داده و اثر منفی بر جمعیت باکتری های اشریشیاکلی داشت؛ با افزایش سطح اسپیرولینا، تعداد باکتری اشریشیاکلی در مقایسه با گروه شاهد به طور معنی داری کاهش یافت (۱۴). ساوج و زارزیوسکا (۱۹۹۶) گزارش کردند که حذف پاتوژن عوامل بیماری زا موجود در لوله گوارش حیوانات در حال رشد ممکن است یک محیط مطلوب برای هضم، جذب و سوخت و ساز بدن فراهم کند (۱۵). ماری و همکاران (۲۰۱۲) بیان کردند که تغذیه جیره های حاوی پودر اسپیرولینا پلاتنسیس سبب افزایش جمعیت لاکتوباسیل ها و قابلیت جذب ویتامین های روده می شود (۱۶). باجیانگ (۱۹۹۴) بیان کرد که اسپیرولینا برای فلور مفید روده مناسب است (۱۷) این بهبود ممکن است مربوط به تعادل جمعیت میکروبی در دستگاه گوارش باشد که نقش مهمی در سلامت و عملکرد جوجه های گوشتی دارد (۱۸). محققین گزارش کردند که پس از آنتی بیوتیک درمانی،

فعالیت پروبیوتیکی برخی از گونه های باکتریایی با توانایی تشکیل کلنی در اپی تلایل روده که منجر به ثبات در میکروفلور روده می شود، مشاهده شده است (۱۹). جانکزیک و همکاران (۲۰۰۹) گزارش کردند که استفاده از ریزجلبک کلرلا در جیره غذایی مرغ های تخمگذار سبب افزایش باکتری لاکتوباسیلوس در چینه دان و سکوم پرندگان شد (۲۰). خاصیت ضد میکروبی ترکیبات فنی شناخته شده اند و از آنجایی که بافت هدف آنها دیواره سلولی باکتری است بر ساختار دیواره سلولی اثر می گذارند. آنها با تغییر نفوذپذیری برای یون هایی مانند هیدروژن و پتاسیم بر غشای سیتوپلاسمی تاثیر می گذارند (۲۱). به طور کلی فعالیت ضدباکتریایی بیشتر اسانس های گیاهی علیه باکتری های گرم مثبت در مقایسه با باکتری های گرم منفی اندکی بیشتر است (۲۲). خصوصیات ضدباکتریایی اسانس های گیاهی را عمدتاً می توان به ترکیبات فنولیک آنها مربوط دانست (۲۳). بنابراین، پیشنهاد می شود که مکانیسم عمل آنها شبیه سایر فنولیک ها باشد. این ترکیبات به طور کلی باعث اختلال در غشای سیتوپلاسمی، قطع نفوذ پروتون های محرک، روان شدن جریان الکترون و انتقال فعال و لخته شدن محتویات سلول می شوند. همچنین، گزارش شده است که اسپیرولینا دارای ترکیبات محرک رشد به شکل پلی ساکاریدهای منحصر به فردی می باشد که رشد باکتری های اسید لاکتیک را افزایش می دهند (۲۴). میکروفلور روده نقش بسیار مهمی در سلامت دستگاه گوارش دارد و اسپیرولینا از طریق تأثیر بر فلور میکروبی روده بر هضم و جذب مواد مغذی توسط جوجه موثر است.

جدول ۲. اثر تیمارهای آزمایشی بر جمعیت میکروبی روده جوجه های گوشتی در سن ۴۲ روزگی (log CFU/g)

تیمارها	کلی فرم ها	اشریشیاکلی	لاکتوباسیلوس
شاهد (بدون افزودنی)	۷/۵۳ ^d	۶/۴۳	۷/۳۵ ^b
اسپیرولینا کپسوله شده (۰/۳ درصد)	۷/۲۱ ^{ab}	۶/۴۸	۷/۸۵ ^{ab}
اسپیرولینا کپسوله شده (۰/۶ درصد)	۶/۸۴ ^{abc}	۶/۳۱	۸/۴۱ ^a
اسپیرولینا کپسوله شده (۰/۹ درصد)	۶/۱۵ ^c	۶/۱۵	۸/۵۴ ^a
SEM	۰/۳۵۱	۰/۲۱۲	۰/۲۸۸
P- value	۰/۰۴۸	۰/۱۸۵	۰/۰۰۸

^{a-d} میانگین های موجود در هر ستون که دارای حرف مشترک نمی باشد دارای اختلاف معنی دار هستند ($p < 0.05$).

جدول ۳. اثر تیمارهای آزمایشی بر فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدانی جوجه‌های گوشتی (واحد در هر گرم هموگلوبین)

تیمارها	کاتالاز	گلوکاتیون پراکسیداز	سوپراکسید دیسموتاز
شاهد (بدون افزودنی)	۱/۵۵	۱۱۲/۵۶	۲۶۴/۱۴ ^c
اسپیرولینا کپسوله شده (۰/۳٪)	۱/۷۸	۱۰۸/۱۲	۲۹۰/۳۴ ^{bc}
اسپیرولینا کپسوله شده (۰/۶٪)	۱/۷۵	۱۱۵/۱۱	۳۰۵/۱۸ ^{ab}
اسپیرولینا کپسوله شده (۰/۹٪)	۱/۸۶	۱۲۱/۷۳	۳۲۱/۴۵ ^a
SEM	۰/۱۵۳	۵/۳۵	۷/۷۶
P- value	۰/۴۵۱	۰/۳۴۲	۰/۰۳۸

^{a-d} میانگین‌های موجود در هر ستون که دارای حرف مشترک نمی‌باشند دارای اختلاف معنی‌دار هستند ($p < 0.05$).

تأثیر تیمارهای آزمایشی بر فعالیت آنزیم‌های آنتی اکسیدانی

نتایج مربوط به اثر تیمارهای آزمایشی بر آنزیم‌های آنتی اکسیدانی در جدول ۳ ارائه شده است. میزان آنزیم کاتالاز و گلوکاتیون پراکسیداز در گروه‌های تغذیه شده با تیمارهای مختلف نسبت به گروه شاهد تفاوت معنی‌داری نداشت ($p > 0.05$). بیشترین فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز مربوط به تیمار حاوی ۰/۹٪ پودر اسپیرولینا کپسوله شده بود که با تیمار دریافت کننده ۰/۶٪ پودر اسپیرولینا کپسوله اختلاف معنی‌داری نداشت ($p > 0.05$)، اما اختلاف معنی‌داری را نسبت به سایر تیمارهای آزمایشی نشان داد ($P < 0.05$). در مطالعات اولیه مانوج و همکاران (۱۹۹۲) گزارش دادند استخراج عصاره الکلی اسپیرولینا با اثرگذاری بیشتری (۶۵٪ پیشگیری) نسبت به آنتی اکسیدان‌های شیمیایی مثل آلفا توکوفرول (۳۵٪)، BHA (۴۵٪) و بتاکاروتن (۴۸٪) مانع پراکسیداسیون لیپیدها می‌شود. همچنین، استخراج عصاره آبی اسپیرولینا اثر آنتی اکسیدانی بیشتری (۷۶٪) نسبت به اسید گالیک (۵۴٪) و کلروژنیک اسید (۵۶٪) نشان داده است (۲۵). زویل و همکاران (۲۰۱۶) گزارش کردند که سطوح مختلف اسپیرولینا پلاتنسیس و ویتامین E در شرایط تنش گرمایی بر عملکرد، برخی ترکیبات فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی خون موثر بود. پاسخ آنتی اکسیدانی جوجه‌های تغذیه شده با جیره حاوی ۱ gr/kg جیره در مقایسه با گروه شاهد، به طور معنی‌داری سبب بیشترین مقدار گلوکاتیون پراکسیداز در کبد و گوشت شد. آنزیم‌های آنتی اکسیدان یکی از خطوط دفاعی مهم بدن در

مقابله با تنش اکسیداتیو می‌باشند. حضور رنگدانه‌های کاروتنوئیدی و فیکوسیانینی به همراه ترکیبات فنولی و توکوفرول موجود در اسپیرولینا، موجب می‌شود که این جلبک به عنوان یک آنتی اکسیدان طبیعی و جاذب رادیکال‌های آزاد نیز عمل کند (۲۶). کاروتنوئیدها به عنوان یک آنتی اکسیدان عمل می‌کنند و منجر به حفاظت سلول‌ها و بافت‌ها از آسیب ناشی از رادیکال‌های آزاد حفظ می‌شوند (۲۷). در نتیجه آنزیم‌های گلوکاتیون پراکسیداز و سوپراکسید دیسموتاز نقش مهمی در برداشت رادیکال‌های آزاد دارند و در تیمارهای با سطح بالاتر اسپیرولینا مقادیر آنزیم‌ها و در نهایت خواص آنتی اکسیدانی آن‌ها بیشتر می‌باشد. ردی و همکاران (۲۰۰۴) بیان کردند که مکمل اسپیرولینا موجب افزایش فعالیت سوپراکسیداز دیسموتاز و کاتالاز در گلبول‌های قرمز و کاهش گلوکاتیون تری پتید در جوجه‌های گوشتی می‌شود (۲۸). گرشوین و بیلی (۲۰۰۸) گزارش کردند فعالیت آنتی اکسیدانی فیکوسیانین ۲۰ برابر کارآمدتر از فعالیت ویتامین C است. آنزیم سوپراکسید دیسموتاز به طور غیر مستقیم عمل می‌کند و با کاهش میزان اکسیژن بر رادیکال‌های آزاد اثرگذار است. (۲۹). فعالیت آنتی اکسیدانی اسپیرولینا تحت تأثیر میزان چندین فاکتور، از جمله فیکوسیانین، پلی ساکارید، آلفا توکوفرول و بتا کاروتن می‌باشد. فعالیت این ترکیبات به صورت انفرادی یا هم افزایی روی رادیکال‌های آزاد است (۳۰). افزایش سطح آنزیم‌های آنتی اکسیدانی ممکن است به مواد معدنی غنی مانند آهن، مس و روی در اسپیرولینا مرتبط باشد (۳۱ و ۳۲). این امر به خوبی درک شده است که آهن نقش مهمی را در بیوسنتز

جدول ۴. اثر تیمارهای آزمایشی بر میزان مالون دی آلدئید گوشت ران (mg/kg)

تیمارها	روز صفر	۱۵ روز بعد از کشتار	۳۰ روز بعد از کشتار
شاهد (بدون افزودنی)	۰/۱۵۴	۰/۳۴۲	۱/۴۹ ^a
اسپیرو لینا کپسوله شده (۰/۳٪)	۰/۱۵۸	۰/۳۳۶	۱/۴۱ ^{ab}
اسپیرو لینا کپسوله شده (۰/۶٪)	۰/۱۴۲	۰/۳۲۱	۱/۲۸ ^{abc}
اسپیرو لینا کپسوله شده (۰/۹٪)	۰/۱۳۶	۰/۳۰۴	۱/۰۲ ^c
SEM	۰/۰۹۲	۰/۰۴۳	۰/۰۹۷
P- value	۰/۲۳۳	۰/۴۵۱	۰/۰۴۶

^{a-d} میانگین‌های موجود در هر ستون که دارای حرف مشترک نمی‌باشند دارای اختلاف معنی‌دار هستند ($p < 0.05$).

آنزیم‌های متابولیکی از قبیل سیتوکروم، سوپراکسید دیسموتاز و گلوکاتایون ردوکتاز دارد (۳۳-۳۵). سوپراکسید دیسموتاز نقش حیاتی در توازن اکسیداسیون و احیا در بدن دارد. فعالیت سوپراکسید دیسموتاز سرم، پاسخی در برابر تولید و مصرف رادیکال آزاد است. بنابراین، فعالیت سوپراکسید دیسموتاز نشان‌دهنده توانایی بدن در مهار رادیکال‌های آزاد است (۳۶). در سیستم‌های تولید حیوانات اهلی عوامل تنش‌زای می‌توانند بر پاسخ ایمنی و عملکرد حیوان اثر منفی داشته باشند. سوخت و ساز بالای بدن در زمان تغذیه می‌تواند سبب افزایش تولید رادیکال‌های آزاد شود. عدم تعادل بین تولید و دفع این مولکول‌ها منجر به تنش اکسیداتیو و آسیب به بافت‌ها و سلول‌ها می‌شود (۳۷). در شرایط تنش اکسیداتیو افزایش تقاضای آنتی‌اکسیدان برای کاهش اثرات زیان‌بار رادیکال‌های آزاد در سیستم ایمنی وجود دارد (۳۸).

تأثیر تیمارهای آزمایشی بر میزان مالون دی آلدئید گوشت ران پرندگان

نتایج حاصل از تأثیر تیمارهای آزمایشی بر میزان مالون دی آلدئید گوشت ران پرندگان در جدول ۴ ارائه شده است. اندازه‌گیری میزان مالون دی آلدئید موجود در گوشت نشان داد که بین تیمارهای مختلف و گروه شاهد ۳۰ روز پس از کشتار تفاوت معنی‌داری وجود داشت ($p < 0.05$). به‌طوری که، کمترین میزان مالون دی آلدئید مربوط به جوجه‌های تغذیه شده با جیره حاوی ۰/۹٪ پودر اسپیرولینای ریزپوشانی شده بود ($p < 0.05$). زویل و همکاران (۲۰۱۶) گزارش کردند استفاده از مکمل‌های مختلف اسپیرولینا و ویتامین E، مقادیر مالون دی آلدئید را در کبد کاهش داد. جوجه‌های

تغذیه شده با جیره حاوی ۱ gr/kg اسپیرولینا خوراک در مقایسه با گروه شاهد، به‌طور معنی‌داری محتوی کمترین مقدار مالون دی آلدئید در گوشت بودند. در حالی که، بیشترین میزان مالون دی آلدئید در کبد مربوط به گروه تغذیه شده با ۰/۵ gr/kg اسپیرولینا بود (۳۹). پراکسیداسیون لیپیدها شامل تشکیل و انتشار رادیکال‌های چربی، جذب اکسیژن، جابجایی پیوند دوگانه‌ی چربی‌های غیراشباع و در نهایت تخریب لیپیدهای غشا است که طی آن رادیکال‌های زیادی تولید می‌شود (۴۰). رادیکال‌های آزاد با داشتن الکترون تک، بسیار واکنش پذیر هستند و آسیب‌های فراوانی را به مولکول‌های زیستی مانند پروتئین‌ها، لیپیدها، نوکلئیک اسیدها و کربوهیدرات‌ها وارد می‌کنند. پارک و همکاران (۲۰۱۸) گزارش دادند استفاده از اسپیرولینا در جیره جوجه‌های گوشتی در سطوح ۰/۲۵، ۰/۵، ۰/۷۵ یا ۱٪ به‌صورت خطی سبب افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی سرم خون (سوپراکسید دیسموتاز و گلوکاتایون پراکسیداز) شد (۴۱). علاوه بر این، تحت شرایط تنش گرمایی افزودن اسپیرولینا به جیره جوجه‌های گوشتی سبب افزایش معنی‌دار آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز و گلوکاتایون پراکسیداز و کاهش سطح مالون دی آلدئید سرم پرندوها شد (۴۲ و ۴۳). خوشبختانه در بدن برای مقابله با آسیب‌های ناشی از رادیکال‌های آزاد سیستمی به نام سیستم دفاع آنتی‌اکسیدانی وجود دارد که شامل دو نوع سیستم آنزیمی و غیر آنزیمی است. آنزیم‌هایی چون سوپراکسید دیسموتاز، گلوکاتایون پراکسیداز و کاتالاز اجزای تشکیل‌دهنده سیستم دفاعی آنزیمی به‌عنوان مهم‌ترین سیستم آنتی‌اکسیدانی سلولی هستند. در مقابل، ترکیباتی مانند ویتامین E (آلفا توکوفرول)، کاروتنوئیدها، اسیداسکوربیک،

combating them: Science, technology and education. 2013; 1: 1189-1195.

7-Machado AR, Assis LM, Costa JAV, Badiale-Furlong E, Mota AS, Micheletto YMS, Souza-Soares LA. Application of sonication and mixing for nanoencapsulation of the cyanobacterium *Spirulina platensis* in liposomes. *International Food Research Journal*. 2014; 21(6):2201-2206.

8-Gouin S. Microencapsulation: industrial appraisal of existing technologies and trends. *Trends in Food Science and Technology*. 2004; 15(7): 330-347.

9-Dibaji SM, Seidavi A, Asadpour L, Moreira da Silva F. Effect of a synbiotic on the intestinal microflora of chickens. *Poultry Science Association*. 2014; 23:1-6.

10-Paglia DE, Valentino WN. Studies on the quantitative and qualitative characterization of erythrocyte glutathione peroxidase. *Journal of Laboratory Clinical Medicine*. 1967; 70: 158-169.

11- Claiborne A. Catalase activity. In: *Handbook of methods for oxygen radical research* (R. A. reenwald, Ed). Boca Raton, Florida. CRC Press. 1985; 283-284.

12- Botosoglou NA, Fletouris DJ, Papageorgiou GE, Vassilopoulos VN, Mantis AJ, Trakatellis AG. A rapid, sensitive and specific thiobarbituric acid method for measuring lipid peroxidation in animal tissues, food, and feedstuff samples. *Journal Agriculture Food Chemistry*. 1994; 42:1931-1937.

13- SAS Institute. SAS User's Guide Statics. SAS Institute Inc., Cary, NC., USA. 2001.

14- Shanmugapriya B, Babu SS, Hariharan T, Sivaneswaran S, Anusha MB. Dietary administration of *Spirulina platensis* as probiotics on growth performance and chicks histopathology in broiler. *International Journal of Recent Scientific Research*. 2015; 6: 2650-2653.

15-Savage TF, Zakrzewska EI. The performance of male turkeys fed a starter diet containing a mannanoligosaccharide (BioMos) from day-old to eight weeks of age. In: *Biotechnology in the Feed Industry*. Proc. Alltech's 12th Annual Symposium. Lyons TP, and Jacques KA (eds.) Nottingham University Press, Nottingham, UK. 1996; 47-54.

16- Marley YA, Samak HR, Ibrahim MA. Effect of using *Spirulina platensis* algae as a feed additive for poultry diet: 1- productive and reproductive performances of local laying hens. *Egyptian poultry science journal*. 2012; 32: 201-215.

17-Baojiang G. Study on Effect and Mechanism of Polysaccharides on *Spirulina platensis* on Body Immune Functions Improvement. Second Asia

ییلی روین، بتاکاروتن، اسید اوریک، گلوکاتینون و بعضی هورمون‌ها مانند استروژن و آنژیوتانسین سیستم دفاعی غیر آنزیمی را تشکیل می‌دهند و با جلوگیری از تشکیل رادیکال‌های آزاد، ترمیم صدمات وارده، افزایش دفع مولکول‌های صدمه دیده و به‌حداقل رساندن جهش‌های سلولی، آسیب ناشی از فعالیت رادیکال‌های آزاد را به حداقل می‌رسانند. (۴۴).

نتیجه‌گیری کلی این‌که تغذیه ریز جلبک اسپیرولینا پلاتنسیس کپسوله شده به جوجه‌های گوشتی در سطح ۰/۹٪ سبب بهبود وضعیت آنتی‌اکسیدانی بدن پرند، کاهش جمعیت میکروب‌های مضر در روده و کاهش اکسیداسیون گوشت ران جوجه‌های گوشتی در مدت ۳۰ روز پس از کشتار شد. همچنین، نتایج متناقض به‌دست آمده در تحقیقات، می‌تواند ناشی از سطوح متفاوت و کیفیت اسپیرولینا مورد استفاده، باشد. علاوه بر این، پارامترهای ثانویه مانند ترکیب خوراک، شرایط بستر و شرایط تولید نیز ممکن است منجر به تغییر در نتایج شود.

منابع

- 1-Kovac DJ, Simeunovic JB, Babic OB, Misan AC, Milovanovic IL. Algae in food and feed. *Food and Feed Research*. 2013; 40: 21-32.
- 2-Hajati H, Zaghari M. *Spirulina Platensis* in poultry nutrition. Cambridge Scholars Publishing. 2019.
- 3-Agustini TW, Suzery M, Sutrisnanto D, Hadiyanto WFM. Comparative study of bioactive substances extracted from fresh and dried *Spirulina* sp. *Procedia Environmental Sciences*. 2015; 23: 282 – 289.
- 4-Marques de Assis L, Machado AR, De Souza A, Costa JAV, Souza LA. Development and characterization of nanovesicles containing phenolic compounds of microalgae *spirulina* Strain LEB-18 and *chlorella pyrenoidosa*. *Advances in Materials Physics and Chemistry*. 2014; 4: 6-12.
- 5-Pinho E, Grootveld M, Soares G, Henriques M. Cyclodextrins as encapsulation agents for plant bioactive compounds. *Carbohydrate polymers*. 2014; 101: 121-135.
- 6-Ansari MA, Anurag A, Fatima Z, Hameed S. Natural phenolic compounds: a potential antifungal agent. *Microbial pathogens and strategies for*

- carotenoids in broiler chicken. *Indian Veterinary Journal*. 2004; 81:383-386.
- 29-Gershwin ME, Belay A. *Spirulina in human nutrition and health*. CRC Press- Boca Raton, FL, USA. 2008.
- 30-Belay A. The potential application of spirulina arthrospira as a nutritional and therapeutic supplement in health management. *Journal of the American Nutraceutical Association*. 2002; 5: 27-47.
- 31-Tokuşoglu O, Unal MK. Biomass Nutrient Profiles of three microalgae: *Spirulina platensis*, *Chlorella Vulgaris* and *Isochrysis Galbana*. *Journal of Food Science*. 2003; 68: 1144-1148.
- 32-Babadzhanov AS, Abdusamatova N, Yusupova FM, Fayzullavea N, ezhlumyan LG, Mailkova MK. Chemical Composition of *Spirulina platensis* Cultivated in Uzbekistan. *Chemistry of Natural Compounds*. 2004; 40: 276-279.
- 33-Bartove I, Kanner J. Effect of High Levels of Dietary Iron, Iron Injection, and Dietary Vitamin E on the Oxidative Stability of Turkey Meat during Storage. *Poultry Science*. 1996; 75: 1039-1046.
- 34-Mohamed FF. Nutrition and Immunity on poultry. *Egypt poultry Science Journal*. 1998; 18: 443- 448.
- 35-Badway NA. Nutrition and immune performance in poultry: Role of vitamin and Trace Minerals as Immune Boosters. Review Article. (Personal communication). *Veterinary Research*. 1998; 21: 66-69.
- 36-Chen CL, Peng CX, Wei LS, Xia RM, Liu J. 2000. Effects of Vitamin E or in combination with Vitamin C and/or Vitamin B2 on functions of the antioxidant system in mice. *Journal of Wuhan University. Science Technology*. 2000; 23: 313-315.
- 37-Lykkesfeldt J, Svendsen O. Oxidants and antioxidants in disease: oxidative stress in farm animals. *National Institutes of Health*. 2007; 173:502-11.
- 38-Carroll JA, Forsberg NE. Influence of stress and nutrition on cattle immunity. *Veterinary Clinical North American Food Animals Practice*. 2007; 23:105-149.
- 39-Zeweil H, Abaza IM, Zahran SM, Ahmed MH, AboulEla HM, Saad AA. Effect of *Spirulina platensis* as dietary Supplement on Some Biological Traits for Chickens under Heat Stress Condition. *Asian Journal of Biomedical and Pharmaceutical Sciences*. 2016; 56: 08-13.
- Pacific Conference on Algal Biotechnology. 1994; 24: 25- 27.
- 18-Thongsong B, Kalandakanond-Thongsong S, Chavananikul V. Effects of the addition of probiotic containing both bacteria and yeast or an antibiotic on performance parameters, mortality rate and antibiotic residue in broilers. *The Thai Journal Veterinary Medicine*. 2008; 38: 17-26.
- 19-Gasson MJ. Progress and potential in the biotechnology of lactic acid bacteria. *FEMS Microbiol Review*. 1993; 12: 3-19.
- 20-Janczyk P, Halle B, Souffrant WB. Microbial community composition of the crop and ceca contents of laying hens fed diets supplemented with *Chlorella Vulgaris*. *Journal of Poultry Science*. 2009; 88: 2324-2332.
- 21-Sikkema J, De Bont JAM, Poolman B. Interactions of cyclic hydrocarbons biological membranes. *Journal of Biological Chemistry*. 1994; 11:8022-8028.
- 22-Burt S. Essential oils: their antibacterial properties and potential applications in foods- a review. *International journal of food microbiology*. 2004; 94: 223-253.
- 23-Si W, Gong J, Tsao R, Zhou Y, Poppe C, Johnson R, Du Z. Antimicrobial activity of essential oils and structally related synthetic food addetives towards selected pathogenic and beneficial gut bacteria. *Journal of Applied Microbiology*. 2006; 100: 296-305.
- 24-Parada JL, Zulpa de Caire G. Lactic acid bacteria growth promoters from *Spirulina platensis*. *International Journal Food Microbiol*. 1998; 45: 225 - 228.
- 25-Manoj G, Venkataraman LV, Srinivas L. 1992. Antioxidant properties of *Spirulina* (*Spirulina platensis*). In *Spirulina: National Symposium (India)*, MCRC, Tharamani, Madras. 1992; 48: 154-158.
- 26-Miranda MS, Cintra RG, Barros SB, Mancini Filho J. Antioxidant activity of the microalga spirulina maxima. *Brazilian Journal Medical Biology Research*. 1998; 31:1075-1079.
- 27-Velu CS, Czczuga B, Munuswamy N. Carotenoprotein complexes in entomostracan crustaceans (*Streptocephalus dichotomus* and *Moina micrura*). *Composite Biochemistry and Physics*. 2003; 135: 35-42.
- 28-Reddy BS, Yuvaraj N, Babitha V, Ramnath V, Philomina PT, Sabu MC. Antioxidant and hypolipidemic effects of *Spirulina* and natural

- 40-Toghyani M, Tohidi M, Ghaisari AA, Tabaidian SA. Performance ad immunity, biochemical and hematological parameters in broiler chicks fed dietary thyme as alternative for an antibiotic growth promoter. African Journal of Biotechnology. 2010; 9:6819-6825.
- 41-Park, J. H., Lee, S. I., & Kim, I. H. Effect of dietary Spirulina (Arthrospira) platensis on the growth performance, antioxidant enzyme activity, nutrient digestibility, cecal microflora, excreta noxious gas emission, and breast meat quality of broiler chickens. Poultry science. 2018; 97: 2451-2459.
- 42-Mirzaie, S., Zirak-Khattab, F., Hosseini, S. A., Donyaei-Darian, H. Effects of dietary Spirulina on antioxidant status, lipid profile, immune response and performance characteristics of broiler chickens reared under high ambient temperature. Asian-Australasian Journal of Animal Sciences. 2018; 31: 556.
- 43-Abdel-Moneim, A. M. E., Shehata, A. M., Mohamed, N. G., Elbaz, A. M., & Ibrahim, N. S. Synergistic effect of Spirulina platensis and selenium nanoparticles on growth performance, serum metabolites, immune responses, and antioxidant capacity of heat-stressed broiler chickens. Biological Trace Element Research. 2022; 200: 768-779.
- 44- Martinez-Cayuela M. Oxygen free radicals and human disease. Biochemie. 1995; 77:147-153.

The effect of feeding encapsulated microalgae on intestinal microflora, blood anti-oxidant status, and meat quality of broiler chickens

Matin Shakoori¹, Hosna Hajati^{2*}

¹Caspian Sea Ecology Research Center (CSERC), Iranian Fisheries Science Research Institute (IFSRI), Agricultural Research, Education and Extension Organization (AREEO), Sari, Mazandaran, Iran.

²East Azerbaijan Agricultural Research and Training Center, Agricultural Research, Education and Extension Organization, Tabriz, Iran

Abstract

This study was done to evaluate the microencapsulated *Spirulina platensis* powder on intestinal microflora, blood anti-oxidant status, and meat quality of broiler chickens. A total of 160 one-day old Ross 308 broiler chicks (mixed-sex) were assigned to a completely randomized design with four treatments, 4 replicates, and 10 chicks in each replicate. Experimental treatments included basal diet (without additive), basal diet + 0.3, 0.6 or 0.9 % microencapsulated *Spirulina* powder. Feeding diet contained 0.9 % encapsulated *Spirulina* powder decreased *Coliforms* population in the ileum of broiler chickens ($P<0.05$). Feeding diets contained 0.6 or 0.9 encapsulated *Spirulina* powder increased ileal *Lactobacillus* population and the activity of super-oxide dismutase in blood of broiler chickens ($P<0.05$). Using encapsulated *Spirulina* powder at the level of 0.9% decreased malondialdehyde of the thigh meat at 30 days after slaughter ($P<0.05$). In general, results of the present study showed that feeding *Spirulina* micro-algae to broiler chickens at the level of 0.9 % led to improve the bird's anti-oxidant status, decrease the intestinal harmful microbes and oxidation of thigh meat of broiler chickens at 30 days after slaughter.

Keywords: *Spirulina*, anti-oxidant, intestinal microbial population, meat quality.

* h.hajati@areeo.ac.ir