

"Research Paper"

Effects of Different Selenium Sources on Performance, Carcass Characteristics, Blood Metabolites and Immune Response of Broilers under Heat Stress Condition

Rohollah Ghasemi¹, Mohammad Kazemifard², Mansour Rezaei³,
Zaebakht Ansari-Pirsarai⁴ and Eissa Dirandeh¹

1- Ph.D. Department of Animal Sciences, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University

2- Associate Professor, Department of Animal Science, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University,
(Corresponding Author: mo.kazemifard@gmail.com)

3- Professor, Department of Animal Science, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University,

4- Associate Professor, Department of Animal Science, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University

5- Associate Professor, Department of Animal Science, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University

Received: 6 May, 2022 Accepted: 24 August, 2022

Extended abstract

Introduction and Objective: Heat stress is one of the serious issue in poultry industry which causes significant economic losses. Decreasing feed consumption, increasing excretion and decreasing the bioavailability of nutrients during heat stress reduces the performance and immune response. Selenium is an essential trace element for humans and animals that plays a role in improving the antioxidant status and the immune system and inflammatory response. The goal of this study was to investigate the effects of different selenium sources [2-hydroxy-4- methyl seleno butanoic acid, selenomethionine and sodium selenite) on performance, carcass characteristics, antioxidant and immune response and blood characteristics in broiler under heat stress condition.

Material and Methods: This experiment was conducted in a completely random designs with 240 Arbor Acres (Male) broilers chicks. Chicks were randomly distributed in 4 treatments and 6 replicates (10 chicks in each replicate). The experimental treatments include that: (1) basal diet + 0/3 mg 2-hydroxy-4- methyl seleno butanoic acid; (2) basal diet + 0/3 mg selenomethionine per kilogram of diet; (3) basal diet + 0/3 mg sodium selenite per kilogram of diet; (4) The basal diet that did not have any additives. The birds were kept at 32-34^{0C} (10.00 to 16.00; for 6 hours) from 22 to 42 days.

Results: The results of this experiment showed that feed intake, body weight gains and feed conservation ratio were not affected by the experimental diets. The use of different sources of selenium had no significant effect on blood biochemical factors in broiler chickens under heat stress.

Adding selenium source with 0.3 mg/kg 2-hydroxy-4- methyl seleno butanoic acid significantly affected immunoglobulin G in comparison to other treatments. Diets containing selenium sources significantly increased the relative weight of the spleen compared to the control treatment ($p < 0.05$). The treatments of 2-hydroxy-4- methyl seleno butanoic acid and selenomethionine significantly decreased liver weight percent. The concentration of glutathione peroxidase, superoxide dismutase and catalase enzymes in blood were significantly increased by selenium sources in different treatments.

Conclusion: The use of selenium source improved the immune system and blood antioxidant status in broiler chickens.

Keywords: Immune system, Heat stress, Broilers, Performance, 2-hydroxy-4- methyl seleno butanoic acid.



"مقاله پژوهشی"

اثرات منابع مختلف سلنیومی بر عملکرد، خصوصیات لاشه، متابولیت‌های خونی و پاسخ ایمنی جوجه‌های گوشتی در شرایط تنش گرمایی

روح‌اله قاسمی^۱، محمد کاظمی فرد^۲، منصور رضایی^۳، زربخت انصاری پیرسرای^۴ و عیسی دیرنده^۵

۱- دانش آموخته دکتری تغذیه طیور، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری

۲- دانشیار گروه علوم دامی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری، (نویسنده مسوول: mo.kazemifard@gmail.com)

۳- استاد گروه علوم دامی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری

۴- دانشیار گروه علوم دامی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری

۵- دانشیار گروه علوم دامی، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری

تاریخ دریافت: ۱۴۰۱/۱۲/۱۶ تاریخ پذیرش: ۱۴۰۱/۶/۲

صفحه: ۱۱۶ تا ۱۲۶

چکیده مبسوط

مقدمه و هدف: تنش گرمایی یکی از مسائل جدی در صنعت طیور است که باعث خسارات اقتصادی قابل توجهی می‌شود. کاهش مصرف خوراک، افزایش دفع و کاهش فراهمی زیستی مواد مغذی در طول تنش گرمایی باعث کاهش عملکرد و قدرت سیستم ایمنی می‌شود. سلنیوم یک عنصر کمیاب ضروری برای انسان و حیوانات است که در بهبود وضعیت آنتی‌اکسیدانی و سیستم ایمنی و پاسخ التهابی نقش دارد. هدف از انجام این آزمایش بررسی اثرات منابع مختلف سلنیوم (۲ هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانوئیک اسید، سلنو متیونین و سلنیت سدیم) بر عملکرد، خصوصیات لاشه، متابولیت‌های آنتی‌اکسیدانی خون، فراسنج‌های خونی و پاسخ ایمنی جوجه‌های گوشتی در شرایط تنش گرمایی بود.

مواد و روش‌ها: این پژوهش آزمایشی در قالب طرح پایه کاملاً تصادفی با استفاده از ۲۴۰ قطعه جوجه گوشتی نر سویه آربراکرز انجام شد. جوجه‌ها در ۴ تیمار و ۶ تکرار (هر تکرار ۱۰ جوجه) توزیع شدند. تیمارهای آزمایش شامل (۱) جیره پایه + ۰/۳ میلی‌گرم ۲ هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانوئیک اسید در هر کیلوگرم جیره غذایی (۲) جیره پایه + ۰/۳ میلی‌گرم سلنو متیونین در هر کیلوگرم جیره غذایی (۳) جیره پایه + ۰/۳ میلی‌گرم سلنیت سدیم در هر کیلوگرم جیره غذایی (۴) جیره پایه بدون افزودنی (شاهد) بودند. از زمان شروع تنش حرارتی ۲۲ روزگی تا ۴۲ روزگی جوجه‌ها از ۱۰ صبح تا ۱۶ بعدازظهر تحت محدوده حرارتی ۳۲ تا ۳۴ درجه سانتی‌گراد قرار گرفتند.

یافته‌ها: نتایج نشان داد که مصرف خوراک جوجه‌ها، میانگین افزایش وزن بدن و ضریب تبدیل خوراک تحت تاثیر تیمارهای آزمایشی قرار نگرفت. استفاده از منابع مختلف سلنیومی بر فاکتورهای بیوشیمیایی خون در جوجه‌های گوشتی تحت تنش گرمایی تاثیر معنی‌دار نداشت. اضافه کردن منبع سلنیومی ۲ هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانوئیک اسید به جیره در مقایسه با تیمارهای دیگر به‌طور معنی‌داری مقدار تیترا آنتی‌بادی ایمونوگلوبولین G را افزایش داد ($p < 0.05$). جیره‌های حاوی منابع سلنیومی وزن نسبی طحال را در مقایسه با تیمار شاهد به‌طور معنی‌داری افزایش دادند ($p < 0.05$). تیمارهای حاوی منابع سلنیومی ۲ هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانوئیک اسید و سلنو متیونین سبب کاهش معنی‌دار وزن نسبی کبد شدند ($p < 0.05$). استفاده از منابع سلنیومی در تیمارهای مختلف باعث افزایش معنی‌دار غلظت آنزیم‌های گلوکاتایون پراکسیداز، سوپراکسید دیسموتاز و کاتالاز در خون شد ($p < 0.05$).
نتیجه‌گیری: استفاده از منابع سلنیومی سبب بهبود سیستم ایمنی بدن و وضعیت آنتی‌اکسیدانی خون در جوجه‌های گوشتی شد.

واژه‌های کلیدی: پاسخ ایمنی، تنش گرمایی، جوجه‌های گوشتی، عملکرد، ۲ هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانوئیک اسید

مقدمه

صنعت طیور با تأمین گوشت و تخم‌مرغ غنی از پروتئین، به رفع نیاز روزافزون جمعیت انسانی، کمک شایانی می‌کند. اخیراً، این صنعت به‌علت افزایش هزینه نهاده‌ها (نظیر خوراک، دارو، واکسن و ...) بروز انواع تنش‌ها و بیماری‌ها (نظیر عفونت‌های میکروبی) و عوامل زیستی نظیر (آلودگی و تغییرات محیط زیست) دچار چالش‌هایی شده است که می‌تواند تأثیر منفی بر عملکرد تولیدی دام و طیور داشته باشد (Arif et al., 2019). از راهکارهای مختلفی برای برطرف کردن این چالش‌ها و افزایش عملکرد تولیدی و سطح ایمنی طیور استفاده شده است که برخی از مهمترین آنها عبارتند از: افزودن محرک‌های رشد و مواد مغذی، استفاده از فرآورده‌های دارویی، افزودن عناصر معدنی کم نیاز و آنتی‌اکسیدان‌ها به خوراک و همچنین بهبود انتخاب ژنتیکی و شیوه‌های مدیریتی (Alagawany et al., 2020). تنش گرمایی یکی از مهمترین عوامل کاهش تولیدات طیور در مناطق گرم و خشک است و در جوجه‌های گوشتی موجب افزایش تلفات، کاهش مصرف و راندمان خوراک و کاهش رشد بدن می‌شود (Borges et al., 2003). تنش گرمایی سبب تغییرات فیزیولوژیکی در اسیدپتیه و متابولیت‌های

خون شده و بر ترکیبات لاشه، راندمان لاشه، بروز آلکالوز تنفسی، سرکوب سیستم ایمنی و متابولیسم چربی در بافت چربی و کبد تأثیر دارد. برای مقابله با اثرات نامطلوب تنش گرمایی راهکارهای متعددی مانند استفاده از نمک‌های آنیونی-کاتیونی، کاهش میزان پروتئین جیره با حفظ تعادل اسیدهای آمینه، اعمال محدودیت غذایی، استفاده از مینرال‌ها (سلنیوم و روی)، ویتامین‌ها (C و E) در جیره غذایی پیشنهاد شده است.

نشان داده شده است که اشکال مختلف تنش به‌طور مستقیم یا غیرمستقیم محور هیپوتالاموس-هیپوفیز-آدرنال را فعال می‌کند و منجر به آزادسازی کورتیکوسترون به داخل خون می‌شود. گلوکوکورتیکوئیدهای ترشح شده در پاسخ به تنش، سازوکارهای پروتئولیتیک را در ماهیچه‌ها به‌ویژه ماهیچه‌های اسکلتی به‌راه انداخته و سبب تحلیل عضلات می‌گردند (Wang et al 2016; Furukawa et al, 2016). علاوه بر آن باعث تولید رادیکال‌های آزاد می‌شوند که زمینه‌ساز پراکسیداسیون لیپیدهای غشایی و آسیب به بافت‌ها است همچنین از طریق سرکوب سیستم ایمنی منجر به تحلیل اندام‌های لنفاوی می‌شود (HE et al., 2013). در جوجه‌های

گوشتی کورتیکوسترون با تحت‌تاثیر قرار دادن محور رشد، محور تیروئید و سازوکارهای کنترل مصرف خوراک، منجر به کاهش خوراک مصرفی و عملکرد رشد می‌شود (Mehaisen et al., 2017).

سلنیوم یکی از عناصر معدنی کم‌نیاز و ضروری برای طیور است سلنیوم به‌عنوان یک ریز مغذی ضروری در سال ۱۹۵۸ کشف شد پس از کشف آن تحقیقات ابتدا روی مقدار موردنیاز بود و سپس روی بیماری‌هایی که کمبود سلنیوم باعث آن می‌شود متمرکز شد مقدار موردنیاز جوجه‌های گوشتی به سلنیوم در طول دوره پرورش ۰/۱۵ میلی‌گرم در کیلوگرم جیره تعیین شده است (NRC, 1994) سلنیوم در رشد، بهبود سیستم ایمنی، باروری و پیشگیری از بیماری نقش مهمی داشته و خاصیت آنتی‌اکسیدان، ضد فشار خون نیز دارد. عنصر سلنیوم نقش بهبود دهنده در لیپوپروتئین‌های پلازما از آن جمله تاثیر بر کاهش میزان کلسترول پلازما خون، کاهش LDL-C، افزایش HDL-C نیز کاهش میزان تری‌گلیسرید پلازما دارد (Surai, 2002).

منابع مختلف سلنیوم که در جیره غذایی حیوانات استفاده می‌شود: ۱- غیر آلی مانند سدیم سلنیت (SS) ۲- ماده آلی مانند مخمر SE غنی شده ۳- دی_ال سلنومتیونین ۴- نانو سلنیوم استفاده از نانوذرات در صنعت با توجه به خصوصیات منحصر به فرد از جمله نسبت سطح به حجم بالا، فعالیت سطحی بیشتر، ضریب بالای کاتالیزوری و میزان جذب بیشتر رو به افزایش است (Wang et al., 2016). ۵- اخیراً شکل ارگانیک جدیدی از سلنیوم شکل گرفته است، به نام Seliseo (SO)، حاوی ماده فعال ترکیب ۲-هیدروکسی-۴-متیل سلنوبوتانوئیک اسید (HMSeBA) که برای مصرف در خوراک طیور به بازار معرفی شده است.

سلنیوم در ابتدا به‌شکل غیر آلی آن سلنیت‌سدیم استفاده می‌شد ولی به‌دلیل سمیت و ارزش زیستی پایین در جیره حیوانات شکل آلی آن مورد استفاده توجه قرار گرفت (Chantiratikul et al., 2018). ویژگی‌های سلنیوم آلی در صنعت شامل ارزش زیستی بالاتر، تجمع بافتی بهتر، ظرفیت آنتی‌اکسیدانی بالاتر، تطبیق با محیط بهتر و سمیت کمتر می‌باشد. سلنومتیونین یک سلنیوم آلی است که نسبت به سلنیوم غیر آلی برتری دارد که ظرفیت آنتی‌اکسیدانی و تجمع بافتی سلنیوم را در حیوانات افزایش می‌دهد (Jing et al., 2015).

تنش اکسیداتیو سبب تولید گونه‌های اکسیژن فعال نظیر: رادیکال‌های پراکسید هیدروژن، سوپراکسیدها و هیدروکسیدها می‌شود که فرایند مرگ سلولی را در سطح سلول تحریک می‌کنند. سیستم دفاعی آنتی‌اکسیدانی، گونه‌های اکسیژن فعال را از طریق آنزیم‌های زیادی خنثی می‌کنند که این آنزیم‌ها عبارتند از: گلوکوتایون اس- ترانسفراز، سوپراکسید دیسموتاز، کاتالاز و پراکسیداز. محققان مختلف تاثیر آنتی‌اکسیدانی سلنیوم را بر ماندگاری گوشت جوجه‌های گوشتی در برابر صدمات اکسیداتیو گزارش کرده‌اند (Vieira et al., 2020). در حقیقت سلنیوم یک ماده معدنی کم‌نیاز است که مکانیسم دفاع آنتی‌اکسیدانی بدن را به‌وسیله کنترل ذخیره گلوکوتایون بدن و

آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی وابسته به سلنیوم (گلوکوتایون پراکسیداز و سوپراکسید دیسموتاز) تقویت می‌کند. این آنزیم‌ها می‌توانند به کاهش غلظت رادیکال‌های آزاد پراکسید هیدروژن و پراکسیدهای لیپید کمک کنند و پاسخ سیستم ایمنی را در گونه‌های مختلف حیوانات تقویت کنند. گزارش شده است که آنزیم گلوکوتایون پراکسیداز در کنترل واکنش‌های پراکسیداسیون نقش داشته و از آسیب به لیپیدها، پروتئین‌ها و اسیدهای نوکلئیک که در شرایط تنش گرمایی اتفاق می‌افتد جلوگیری می‌کند (Mahmoud and Edens, 2005). هدف از انجام این آزمایش بررسی و مقایسه اثر منابع مختلف سلنیوم بر عملکرد رشد، ویژگی‌های لاشه، متابولیت‌های آنتی‌اکسیدانی خون، فراسنجه‌های خونی و پاسخ ایمنی جوجه‌های گوشتی در شرایط تنش گرمایی بود.

مواد و روش‌ها

پرنده‌ها، جیره‌های آزمایشی و مدیریت پرورش

در این تحقیق از تعداد ۲۴۰ قطعه جوجه یک‌روزه گوشتی نر سوبه آربوراکرز به مدت ۴۲ روز استفاده شد. طرح آزمایشی استفاده شده در این آزمایش طرح کاملاً تصادفی با ۴ تیمار بود که هر تیمار شامل ۶ تکرار و هر تکرار شامل ۱۰ جوجه بود اجزای جیره‌های آزمایشی در جدول ۱ آمده است تیمارهای آزمایشی شامل (۱) جیره پایه + ۰/۳ میلی‌گرم ۲ هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانوئیک اسید (محصول شرکت ادیسو فرانسه- نمایندگی در ایران شرکت آرونا) ۲) جیره پایه + ۰/۳ میلی‌گرم سلنومتیونین در هر کیلوگرم جیره غذایی (محصول شرکت آریانا - ایران) ۳) جیره پایه + ۰/۳ میلی‌گرم سلنیت‌سدیم در هر کیلوگرم جیره غذایی (محصول شرکت دامیار جامع - ایران) ۴) جیره پایه بدون افزودنی (شاهد).

شرایط محیطی برای تمام تیمارها از نظر دما و رطوبت تا سن ۲۱ روزگی یکسان بود از زمان شروع تنش حرارتی از هنگام شروع تنش از (۲۲ روزگی) تا ۴۲ روزگی جوجه‌ها از ۱۰ صبح تا ۱۶ بعداز ظهر تحت محدوده حرارتی ۳۲ تا ۳۴ درجه سانتی‌گراد قرار گرفتند. آب و خوراک به‌طور آزاد در اختیار پرنده‌ها قرار گرفت.

اندازه‌گیری عملکرد رشد

میانگین خوراک مصرفی و میانگین افزایش وزن روزانه به‌صورت گروهی در پایان هر دوره اندازه‌گیری شد. ضریب تبدیل غذایی از تقسیم میانگین خوراک مصرفی بر میانگین افزایش وزن جوجه‌ها برای هر دوره محاسبه شد.

خصوصیات لاشه

در پایان دوره پرورش ۴۲ روزگی یک قطعه جوجه از هر تکرار به‌طور تصادفی انتخاب و پس کشتار دستگاه گوارش از لاشه خارج شد و درصد اجزای مختلف از قبیل لاشه، سینه، ران، چربی محوطه شکمی، طحال، بورس فابریسیوس و سنگدان بر اساس وزن زنده محاسبه شد.

اندازه‌گیری پاسخ آنتی‌بادی

برای بررسی پاسخ ایمنی در سن ۳۵ روزگی ۱ میلی‌لیتر از سوسپانسیون گلبول قرمز گوسفندی (SRBC) ۲/۵ درصد به عضله سینه ۲ قطعه از جوجه‌های هر تکرار تزریق گردید و پس از گذشت ۷ روز در روز ۴۲، از همان پرنده‌گان، خونگیری شده

سانتی‌گراد ذخیره گردید. میزان تری‌گلیسیرید، کلسترول، اسیداوریک و کراتینین با استفاده از رنگ‌سنجی توسط دستگاه اسپکتروفتومتر (AlcyonUSA,300) و کیت‌های مربوط به شرکت پارس آزمون اندازه‌گیری شدند. اندازه‌گیری آنزیم‌های کبدی آسپاراتات آمینو ترانسفراز (AST) و آلانین آمینو ترانسفراز (ALT) در نمونه‌ها با روش رنگ‌سنجی آنزیماتیک و با استفاده از کیت‌های تجاری پارس آزمون انجام شد. غلظت کورتیزول از کیت بیوکم (Diagnostic Biochem) و با استفاده از دستگاه الایزا ریدر (BioTek USA ELX800)، اندازه‌گیری شد.

و نمونه سرم پس از سانتریفیوژ در ۲۵۰۰ دور به مدت ۱۵ دقیقه تهیه گردید و پس از آماده‌سازی نمونه‌ها، عیار پادتن بر ضد SRBC و عیار ایمنوگلوبولین G (IgG) و ایمنوگلوبین (IgM) M بر ضد SRBC به روش بازدارندگی همواگلوتیناسیون HI تعیین شد (Wegmann, and Smithies, 1966).

اندازه‌گیری فراسنجه‌های بیوشیمیایی خون

در پایان دوره پرورش (۴۲ روزگی) به‌ازای هر تیمار ۶ قطعه جوجه به‌طور تصادفی انتخاب و خونگیری از سیاهرگ بال آنها انجام شد. نمونه‌های خون در لوله‌های حاوی ماده ضد انعقاد جمع‌آوری شد. پلاسما این نمونه‌ها پس از سانتریفیوژ به مدت ۵ دقیقه در ۵۰۰۰ دور در دقیقه جدا شد و در دمای ۲۰- درجه

جدول ۱- اجزای تشکیل دهنده جیره‌های غذایی پایه

Table 1. The ingredients of the basal diets

مواد خوراکی (%) Feedstuff (%)	آغازین (۱-۱۰ روزگی) Starter (Days 1-10)	رشد (۱۱-۲۴ روزگی) Grower (Days 11-24)	پایانی (۲۵-۴۲ روزگی) Finisher (Days 25-42)
دانه ذرت (Corn)	52.44	54.37	58.72
کنجاله سویا ۴۴ درصد (Soybean meal)	35.82	35.19	31.33
گلوتن ذرت (corn gluten meal)	5	3	2
روغن سویا (Soybean oil)	1.59	3.06	3.95
دی کلسیم فسفات (Di-calcium phosphate)	2.01	1.71	1.51
کربنات کلسیم (calcium carbonate)	1.16	1	0.91
ال لیزین هیدرو کلراید (L- lysine hydro chloride)	0.52	0.33	0.26
نمک (sodium chloride)	0.42	0.42	0.42
دی ال متیونین (DL- Methionine)	0.31	0.27	0.25
مکمل معدنی ^۱ (vitamin supplement)	0.25	0.25	0.25
مکمل ویتامینی ^۲ (mineral supplement)	0.25	0.25	0.25
ال ترئونین (L -Threonine)	0.12	0.07	0.04
کولین کلراید (choline chloride)	0.07	0.03	0.07
آویزایم (Avizyme)	0.05	0.05	0.05
مواد مغذی محاسبه شده (calculated nutrients)			
انرژی قابل متابولیسم (کیلو کالری بر کیلوگرم) Metabolisable energy (Kcal/Kg)	2900	3000	3100
پروتئین خام (%) Crude protein (%)	22.61	21.15	19.19
کلسیم (%) Calcium (%)	1	0.87	0.78
فسفر قابل دسترس (%) Available phosphorus (%)	0.49	0.43	0.39
لیزین (%) Lysine (%)	1.40	1.26	1.12
متیونین (%) Methionine (%)	0.66	0.60	0.55
متیونین + سیستین (%) Methionine + Cysteine (%)	1.08	0.99	0.91

۱- هر کیلوگرم مکمل مواد معدنی حاوی: ۱۲۰ میلی‌گرم منگنز، ۱۰۰ میلی‌گرم روی، ۴۰ میلی‌گرم آهن، ۶۰ میلی‌گرم مس، ۶۰ میلی‌گرم ید می‌باشد.

۲- هر کیلوگرم مکمل ویتامینه حاوی: ۶۰۰ IU ویتامین A، ۸۰۰ IU ویتامین D₃، ۱۸ میلی‌گرم ویتامین E، ۲/۲ میلی‌گرم ویتامین K₃، ۱/۸۰ میلی‌گرم ویتامین B₁، ۶/۶ میلی‌گرم ویتامین B₂، ۳۰ میلی‌گرم ویتامین B₃، ۱۰ میلی‌گرم کلسیم دی-پنتوتات، ۳۰ میلی‌گرم ویتامین B₆، ۱ میلی‌گرم ویتامین B₉، ۱۵/۰ میلی‌گرم ویتامین B₁₂ و ۱۶۰ میلی‌گرم کولین کلراید می‌باشد

1- Contained per kilogram of mineral supplement: manganese, 120 mg; Zinc, 100 mg; ferrous, 40mg; copper, 6 mg; iodine, 6mg
2- Contained per kilogram of vitamin supplement: vitamin A, 600 IU; vitamin D₃, 800 IU; vitamin E, 18 mg; vitamin K₃, 2.2 mg; vitamine B₁, 1.80 mg; vitamine B₂, 6.6 mg; vitamine B₃, 30 mg; calcium Di pantotenatet vitamine 10 mg; B₆, 3 mg; vitamine B₉, 1mg; vitamin B₁₂, 0.015 mg; cholin chloride, 160 mg

اندازه‌گیری آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی

برای اندازه‌گیری فعالیت آنزیم‌های گلوکاتایون پراکسیداز و سوپراکسید دسموتاز (واحد بر گرم هموگلوبین) از گلبول قرمز استفاده شد فعالیت آنزیم گلوکاتایون پراکسیداز با استفاده از کیت ارزیابی این آنزیم براساس دستورالعمل سازنده آن (راندوکس، انگلیس) اندازه‌گیری شد. ارزیابی فعالیت به‌وسیله اسپکتروفتومتر در مقابل بلانک در طول موج ۳۴۰ نانومتر و در دمای ۳۷ درجه انجام گرفت. فعالیت آنزیم سوپراکسید دسموتاز با استفاده از کیت ارزیابی فعالیت این آنزیم‌ها براساس دستورالعمل سازنده آن (راندوکس، انگلیس)

اندازه‌گیری شد. یک واحد از سوپراکسید دسموتاز مقداری است که موجب مهار ۵۰٪ از واکنش احیاء ۲-۴-یدوفنیل ۳-۴-نیتروفنل ۵-فنیل تترازولیوم تحت شرایط آزمایش می‌شود. ارزیابی فعالیت آنزیم به‌وسیله اسپکتروفتومتر در طول موج ۵۰۵ نانومتر انجام گرفت. فعالیت آنزیم کاتالاز با روش Claiborne اندازه‌گیری شد. مخلوط واکنش شامل ۵۰ میلی‌مول پتاسیم فسفات (pH=7)، ۱۹ میلی‌مول واحد پراکسید هیدروژن، و ۲۰ تا ۵۰ میکرولیتر از نمونه می‌باشد. واکنش با اضافه کردن پراکسید هیدروژن آغاز شده و تغییرات جذب در ۲۴۰ نانومتر در مدت ۳۰ ثانیه اندازه‌گیری شد (Wilson et al., 1989).

آنالیز آماری

در پایان داده‌های حاصله با استفاده از نرم‌افزار آماری SAS (2012) مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت و برای مقایسه‌ی تفاوت بین میانگین‌ها از آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح آمار ۵ درصد استفاده شد. مدل آماری طرح به صورت $Y_{ij} = \mu + A_i + e_{ij}$ بود که در این فرمول Y_{ij} : مقدار صفت اندازه‌گیری شده، μ : میانگین صفت در جامعه مورد نظر، A_i : اثر تیمار و e_{ij} : اثر خطای آزمایش می‌باشد.

نتایج و بحث

عملکرد رشد

اثر جیره‌های آزمایشی حاوی منابع مختلف سلنیوم بر میانگین افزایش وزن جوجه‌های آزمایشی در جدول ۲ آمده است، از لحاظ آماری بین تیمارهای مختلف آزمایشی تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد. اثر تیمارهای آزمایشی بر مصرف خوراک در طی دوره‌های مختلف پرورش در جدول ۳ آمده است جیره‌های آزمایشی تاثیر معنی‌داری بر میزان خوراک مصرفی جوجه‌های گوشتی نداشتند. اثر جیره‌های آزمایشی بر ضریب تبدیل غذایی در مراحل مختلف رشد جوجه‌ها در جدول ۴ نشان داده شده است اثر جیره‌های آزمایشی بر ضریب تبدیل غذایی جوجه‌های گوشتی معنی‌دار نبود. از لحاظ عددی در گروه‌های حاوی منابع مختلف سلنیومی نسبت به گروه شاهد در پایان دوره دارای افزایش وزن بیشتر و ضریب تبدیل خوراک کمتر بوده است که در جیره‌های حاوی دارای منابع سلنیوم ۲ هیدروکسی و سلنومین نسبت به منبع معدنی سلنیت سدیم بهتر بوده است در مطالعه انجام شده توسط یون و همکاران (Yoon et al., 2007) تحت شرایط تنش حرارتی، اثرات دوزهای مختلف سلنیوم غذایی از منابع مختلف (سلنیوم مخمری و سلنیت سدیم) از ۰ تا ۰/۳ میلی‌گرم بر کیلوگرم ارزیابی شد. آنها گزارش کردند که مصرف مکمل سلنیوم به‌طور قابل‌توجهی افزایش وزن جوجه‌های گوشتی را بهبود نداد. نتایج مشابهی توسط ازکان و همکاران بیان شد (Ozkan et al., 2007)، که هیچ تفاوت معنی‌داری با توجه به ضریب تبدیل خوراک بین پرندگان دریافت سلنیوم در ۰/۱۵ تا ۰/۳۵ میلی‌گرم/کیلوگرم در شرایط عادی یا سرد مشاهده نشد. علاوه بر این، آپتون و همکاران (Upton et al., 2009) نشان دادند که افزودن ۰/۲ میلی‌گرم سلنیوم به‌عنوان سلنیت سلنیوم یا مخمر سلنیوم تاثیر معنی‌داری بر ضریب تبدیل خوراک در جوجه‌های گوشتی در طی دوره پرورش نداشت. در متضاد با نتایج ما، چوکت و همکاران (Choct et al., 2004) نشان دادند که اضافه کردن مکمل‌های سلنیومی تا ۰/۲۵ میلی‌گرم بر کیلوگرم به‌طور قابل‌توجهی ضریب تبدیل خوراک را کاهش داد

که در نتیجه مصرف خوراک پایین‌تر پرندگان در عین حفظ افزایش وزن یکسان است.

منسوب و همکاران (Mansoub et al., 2010) نشان دادند که مکمل سلنیوم ۰/۳ میلی‌گرم در کیلوگرم از سدیم سلنیت یا مخمر سلنیومی می‌تواند عملکرد رشد و صفات لاشه جوجه‌های گوشتی را بهبود بخشد.

وانگ و همکاران (Wang et al., 2011) گزارش دادند که در مقایسه بین سلنیت سدیم و نانوسلنیوم تاثیر معنی‌داری بر روی عملکرد رشد و توزیع بافتی سلنیوم در جوجه‌های گوشتی نداشت. در مطالعه‌ای دیگر گزارش شد که سطوح مختلف منابع سلنیومی تاثیر معنی‌داری روی عملکرد جوجه‌های گوشتی در ۲۱ روز اول پرورش نداشت (Bakhshalnejad et al., 2018). همچنین در مطالعه‌ای دیگر سطوح مختلف سلنیوم ۰/۲ و ۰/۴ میلی‌گرم بر کیلوگرم سلنیوم در جیره غذایی تاثیر روی پارامترهای رشد در شرایط استرس گرمایی در جوجه‌های گوشتی نداشت (Niu et al., 2009). کامل و ایدنز (Kamel and Edens, 2003) مقدار ۰/۲ میلی‌گرم سلنیوم با منشاء آلی و معدنی در کیلوگرم را به جیره‌ی جوجه‌های گوشتی نگهداری شده در شرایط تنش گرمایی افزودند و گزارش کردند که سلنیوم موجب بهبود رشد و ضریب تبدیل جوجه‌ها شد. پاین و ساترن (Payne and Southern, 2005) گزارش کردند که سلنیوم آلی در مقایسه با سلنیوم غیرآلی تاثیر معنی‌داری روی عملکرد رشد و غلظت بافتی سلنیوم نداشت. در مطالعه‌ای دیگر مکمل‌سازی جیره جوجه‌ها با سلنیوم به‌دلیل کاهش مصرف خوراک ضریب تبدیل را کاهش داد این محققان معتقدند که به‌دلیل اثر سلنیوم بر متابولیسم بهتر هورمون‌های تیروئیدی که برای رشد طبیعی بدن اهمیت دارند راندمان خوراک بهبود می‌یابد (Choct et al., 2004). چینگ و همکاران (Jing et al., 2015) نشان دادند که افزایش سطوح سلنومین جیره غذایی از ۰ تا ۰/۷ میلی‌گرم در کیلوگرم به‌طور خطی مصرف غذا را در مرغان تخم‌گذار با سن ۱۲۰ - ۱۶۸ روزگی افزایش داد. گزارش شده است که منابع مختلف سلنیوم در سطح ۰/۳ میلی‌گرم در کیلوگرم تاثیر روی تولید تخم‌مرغ در مرغان تخم‌گذار ندارد (Chinrasri et al., 2009). کینال و همکاران (Kinal et al., 2012) چنین بیان کردند که شاید علت بهبود ضریب تبدیل خوراک و عملکرد در جوجه‌های گوشتی تغذیه شده با سطوح مختلف نانوسلنیوم در برخی آزمایشات، مربوط به حفظ عملکرد، افزایش جذب روده‌ای، افزایش توانایی هضم چربی‌هایی که بر روی سلول‌های موکوسی روده قرار گرفته‌اند باشد. با این حال اختلافاتی که بین محققین در رابطه با سلنیوم وجود دارد، ناشی از منبع و غلظت‌های مختلف سلنیوم می‌باشد.

جدول ۲- تاثیر افزودن منابع مختلف سلنیومی بر افزایش وزن بدن (گرم به‌ازای پرنده) در جوجه‌های گوشتی تحت تنش گرمایی
Table 2. The effect of adding different sources of selenium on body weight gain (g) in broiler chickens under heat stress

تیمارها Treatments	۱-۱۰ روزگی (Days 1-10)	۱۱-۲۴ روزگی (Days 11-24)	۲۵-۴۲ روزگی (Days 25-42)	۱-۴۲ روزگی (Days 1-42)
۲- هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانوئیک اسید 2-hydroxy-4-methylselenobutanoic acid	180.48	612.12	1568.75	2361.35
سلنو متیونین Seleno-methionine	169.46	607.62	1552.60	2329.69
سلنیت سدیم sodium selenite	170.66	576.62	1508.85	2256.13
شاهد Control	169.10	642.88	1430.58	2242.56
SEM	4.65	11.60	26.18	28.16
سطح معنی داری P- value	0.97	0.74	0.63	0.88

جدول ۳- تاثیر افزودن منابع مختلف سلنیومی بر مصرفی (گرم) در جوجه‌های گوشتی تحت تنش گرمایی
Table 3. The effect of adding different sources of selenium on feed intake (g) in broiler chickens under heat stress

تیمارها Treatments	۱-۱۰ روزگی (Days 1-10)	۱۱-۲۴ روزگی (Days 11-24)	۲۵-۴۲ روزگی (Days 25-42)	۱-۴۲ روزگی (Days 1-42)
۲- هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانوئیک اسید 2-hydroxy-4-methylselenobutanoic acid	256.35	1065.45	3000.75	4322.55
سلنو متیونین Seleno-methionine	251.95	1078.33	3047.77	4378.05
سلنیت سدیم sodium selenite	255.28	1063.13	3042.10	4360.52
شاهد Control	259.18	1083.42	3066.5	4409.10
SEM	2.16	6.16	9.63	12.58
سطح معنی داری P- value	0.51	0.24	0.20	0.16

جدول ۴- تاثیر افزودن منابع مختلف سلنیومی بر ضریب تبدیل خوراک (گرم / گرم) در جوجه‌های گوشتی تحت تنش گرمایی
Table 4. The effect of adding different sources of selenium on feed conversion ratio in broiler chickens under heat stress

تیمارها Treatments	۱-۱۰ روزگی (Days 1-10)	۱۱-۲۴ روزگی (Days 11-24)	۲۵-۴۲ روزگی (Days 25-42)	۱-۴۲ روزگی (Days 1-42)
۲- هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانوئیک اسید 2-hydroxy-4-methylselenobutanoic acid	1.42	1.74	1.91	1.83
سلنو متیونین Seleno-methionine	1.49	1.78	1.96	1.88
سلنیت سدیم sodium selenite	1.50	1.84	2.02	1.93
شاهد Control	1.53	1.69	2.15	1.97
SEM	0.032	0.033	0.035	0.019
سطح معنی داری P- value	0.83	0.66	0.44	0.70

صفات لاشه

تاثیر جیره‌های آزمایشی حاوی منابع مختلف سلنیوم بر ویژگی‌های لاشه‌ی جوجه‌های گوشتی در جدول ۵ نشان داده شده است از اجزای حفره شکمی، وزن نسبی کبد و وزن ران تحت تاثیر جیره‌های آزمایشی قرار گرفت مصرف جیره‌های حاوی سلنیوم آلی در دو تیمار اول وزن نسبی کبد را به‌طور معنی‌داری کاهش داد ($P < 0.05$). گزارشات نشان داد که در شرایط تنش هایپرتروفی و افزایش وزن کبد ناشی از تجمع چربی در آن است مکمل‌سازی جیره‌ها با ترکیبات آنتی‌اکسیدانی احتمالاً عملکرد کبد را بهبود می‌بخشد همان‌طور که نتایج دیده شد وزن کبد در گروه‌های حاوی منابع سلنیومی کاهش بیشتری داشتند که می‌توان علت را به خاصیت آنتی‌اکسیدانی و جذب قوی‌تر منابع سلنیومی ۲- هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانوئیک اسید و سلنو متیونین در جلوگیری از اثرات مضر رادیکال‌های آزاد و همچنین کاهش تری‌گلیسرید و سنتز اسیدچرب نسبت داد. سنتز اسیدچرب در کبد سبب هایپرتروفی و افزایش وزن کبد شده افزایش سنتز اسیدچرب در کبد رابطه مستقیمی با تری‌گلیسرید دارد و از

آنجایی که سلنیوم باعث کاهش تری‌گلیسرید می‌شود در نتیجه فعالیت آنزیم لیپوپروتئین لیپاز کاهش یافته و سنتز اسیدچرب در کبد کاهش می‌یابد (Lin et al., 2006). در نتایج محققین به‌خوبی مشخص شده است که قابلیت هضم پروتئین و جذب اسیدهای آمینه در اثر وجود رادیکال‌های آزاد تولید شده در بدن کاهش می‌یابد و در نتیجه اسیدهای آمینه ضروری که برای رشد ماهیچه‌ها لازم است تامین نمی‌شود بنابراین وجود منابع سلنیومی آلی به عنوان یک آنتی‌اکسیدان با قدرت جذب بالا باعث کاهش خطرات رادیکال‌های آزاد شده و با تاثیر مثبت بر سوخت و ساز جوجه‌ها موجب افزایش نسبی ران‌ها شده است (Payne and Southern, 2005). در آزمایشی نشان دادند که منابع سطوح مختلف سلنیومی (سلنومتیونین- نانو سلنیوم- سلنیت سدیم و سلنیوم مخمری) هیچ تاثیری بر ویژگی‌های لاشه جوجه‌های گوشتی نداشتند (Li et al., 2018). استفاده از جیره‌های حاوی نانوذرات سلنیوم در سطوح ۰/۲، ۰/۳، ۰/۴ و ۰/۵ میلی‌گرم در کیلوگرم خوراک، سبب بهبود عملکرد رشد و خصوصیات لاشه در جوجه‌های گوشتی شد و هیچ‌گونه تأثیر منفی بر اندام‌های داخلی، مشاهده

جلیک کلرلا) در جیره غذایی وزن لاشه، سینه، ران، وزن نسبی کبد و چربی محوطه شکمی تحت تأثیر قرار نگرفت (Choct et al., 2006). شوکت و همکاران (Ševčíková et al., 2006). چوکت و همکاران (Choct et al., 2004). دریافتند که در جوجه‌های گوشتی دریافت کننده سلنیوم آلی وزن و کیفیت عضله سینه بهبود پیدا کرد.

نشد (Ahmadi et al., 2018). غلظت سلنیوم در کبد و ماهیچه بازتابی از مقدار سلنیوم در جیره غذایی و تجمع سلنیوم در بافت‌ها در سلنیوم مخمری بیشتر از سلنیت آلی است (Wang et al., 2011). در مطالعه‌ای گزارش شد که استفاده از منابع مختلف سلنیومی (سلنیوم مخمری و سلنیوم آلی منشا

جدول ۵- تاثیر افزودن منابع مختلف سلنیومی بر خصوصیات لاشه (درصدی از وزن زنده) در جوجه‌های گوشتی تحت تنش گرمایی
Table 5. The effect of adding different sources of selenium on carcass characteristics (% of live weight) in broiler chickens under heat stress

تیمارها Treatments	بازده لاشه Carcass	سینه Breast	ران Thigh	کبد Liver	قلب Heart	چربی محوطه شکمی Abdominal fat
۲- هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانوئیک اسید 2-hydroxy-4-methylselenobutanoic acid	65.42	25.80	20.65 ^a	1.95 ^b	0.49	0.96
سلنو متیونین Seleno-methionine	67.08	26.72	20.71 ^a	1.94 ^b	0.53	0.96
سلنیت سدیم sodium selenite	64.90	26.26	18.98 ^b	2.28 ^a	0.48	1.03
شاهد Control	64.26	24.72	18.96 ^b	2.27 ^a	0.53	1.09
SEM	0.32	0.35	0.18	0.039	0.012	0.052
سطح معنی داری P- value	0.386	0.48	0.02	0.04	0.18	0.77

میانگین‌های در هر ستون دارای حروف غیر مشابه دارای اختلاف آماری معنی دار در سطح ۵ درصد می‌باشند

Means with different superscripts within the column differ ($p < 0.05$).

گوشتی در جیره، باعث افزایش کلسترول و پروتئین تام شد، اما تاثیر معنی دار بر گلوکز، تری گلیسرید، اسید اوریک و آلومین خون مرغ‌های تخم‌گذار نداشت. کبد اولین اندام دریافت کننده مواد غذایی جذب شده و سایر مواد خارجی هستند. کبد اندامی فعال از نظر متابولیسم است که دارای آنزیم‌هایی بوده، که سایر اندام‌های بدن را مواجه با مواد سمی محافظت می‌کند. از این رو فعالیت طبیعی این اندام تأثیر بسیاری بر سلامت سایر اندام‌ها دارد. این ارگان نسبت به آسیب‌های اکسیداتیو و رادیکال‌های آزاد بسیار حساس می‌باشد. در مطالعه حاضر، استفاده از منابع مختلف سلنیومی تأثیر معنی داری روی افزایش فعالیت و مقدار آنزیم‌های آلانین آمینوترانسفراز و اسپاراتات آمینو ترانسفراز نمونه‌های سرم نداشتند.

فراسنجه‌های بیوشیمیایی خون

تأثیر جیره‌های مختلف آزمایش در سن ۴۲ روزگی بر متابولیت‌های پلاسمای خون شامل تری گلیسرید، کلسترول، کراتینین، اوره، آنزیم‌های کبدی و کورتیزول در جدول ۶ نشان داده شده است جیره‌های حاوی منابع مختلف سلنیومی بر شاخص‌های بیوشیمیایی خون تأثیر معنی داری نداشتند. قاضی و همکاران (Ghazi et al., 2012) بیان کردند که افزودن سلنیوم و ویتامین ای در جیره جوجه‌های گوشتی تأثیر معنی دار روی آلومین نداشت ولی باعث افزایش گلوکز، اسید اوریک، غلظت سرم آهن و روی شد. همچنین ملاء و همکاران (Mallah et al., 2011) گزارش کردند که افزودن سلنیوم و ویتامین ای در جیره جوجه‌های

جدول ۶- تاثیر افزودن منابع مختلف سلنیومی بر فراسنجه‌های بیوشیمیایی خون در جوجه‌های گوشتی تحت تنش گرمایی
Table 6. The effect of adding different sources of selenium on blood parameters in broiler chickens under heat stress

تیمارها Treatments	کلسترول Cholesterol (mg/dl)	تری گلیسرید Triglycerides (mg/dl)	کراتینین Creatinine (mg/dl)	اسید اوریک Uric acid (mg/dl)	AST U/L	ALT U/L	کورتیزول Cortisol (ng/ml)
۲- هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانوئیک 2-hydroxy-4-methylselenobutanoic	110.83	43.50	0.31	6.06	230.67	12.83	1.156
سلنو متیونین Seleno-methionine	120.33	47	0.29	5.26	235.33	12.83	1.181
سلنیت سدیم sodium selenite	118.83	47.66	0.35	4.91	232	13	1.050
شاهد Control	123.50	54	0.32	4.95	235.83	13.83	1.028
SEM	3.38	1.48	0.051	0.33	5.93	0.49	0.023
سطح معنی داری P- value	0.66	0.36	0.62	0.39	0.81	0.95	0.26

تیمارهای حاوی منابع سلنیومی با گروه شاهد اختلاف معنی دار داشت ($p < 0.05$).

در زمینه تأثیر تنش گرمایی بر ایمنی و تیتر آنتی‌بادی مطالعات زیادی صورت گرفته است. در مطالعات مشخص شده است که تنش حرارتی به دلیل افزایش تولید کورتیکوسترون در بدن مانع تولید آنتی‌بادی و در نتیجه موجب کاهش تیتر آنتی‌بادی خون می‌شود (Edens et al., 2000). این کاهش ممکن است به طور غیرمستقیم به خاطر افزایش

پاسخ آنتی‌بادی

نتایج ارزیابی سیستم ایمنی در جدول ۷ نشان داده شده وزن نسبی طحال و مقدار ایمونوگلوبولین G و پادتن تام تحت تاثیر تیمارهای آزمایشی معنی دار شد ($p < 0.05$). بیشترین مقدار ایمونوگلوبولین G به تیمار حاوی منبع سلنیومی ۲ هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانوئیک اسید تعلق داشت کمترین میزان آنتی‌بادی نیز به گروه شاهد تعلق داشت. وزن نسبی طحال در

فوکسیانگ و همکاران (Fuxiang et al., 2008) نشان داده است که وضعیت آنتی‌اکسیدانی و سیستم ایمنی در جوجه‌های گوشتی تغذیه شده با جیره‌های حاوی نانوذرات سلنیوم در سطوح ۰/۱۵ تا ۱/۲ میلی‌گرم در کیلوگرم بهتر از گروه شاهد بود و نیز سطوح IgG و IgM در پرندگان تغذیه شده با نانوذرات سلنیوم در مقایسه با دیگر منابع سلنیوم، بالاتر بود. نانوسلنیوم می‌تواند با تقویت سیستم هومورال به‌جای افزایش وزن نسبی اندام‌های ایمنی، عملکرد ایمنی را بهبود بخشد. بخش‌های نژاد و همکاران (Bakhshalinejad et al., 2018) بیان نمودند در آزمایشی با استفاده از منابع سلنیومی سلنیت سدیم، سلنیوم مخمری، نانوسلنیوم و سلنومتیونین در دو سطح مختلف ۰/۱ و ۰/۴ میلی‌گرم در کیلوگرم جیره، تیترا آنتی‌بادی ایمونوگلوبولین G و پادتن تام با افزایش سطح و در منابع با سلنیوم آلی نسبت به سلنیوم معدنی (سلنیت سدیم) افزایش معنی‌داری را نشان دادند. داسیلوا و همکاران (Da Silva et al., 2010) گزارش کردند منابع مختلف سلنیوم (سلنیت سدیم و سلنیوم مخمری) تاثیر معنی‌داری روی وزن نسبی طحال و بورس فابریسیوس نداشت. در مقابل بیسواست و همکاران (Biswast et al., 2006) گزارش نمودند که اضافه نمودن مکمل سلنیوم، وزن نسبی بورس فابریسیوس و تیموس را در بلدرچین‌های ژاپنی افزایش داد اما تأثیری بر وزن نسبی کبد و طحال نداشت و تأثیر مثبتی بر عملکرد تولیدی بلدرچین‌های ژاپنی ندارد. در مطالعه پنگ و همکاران (Peng et al., 2009)، تفاوت معنی‌داری در وزن نسبی بورس در بین پرندگان دریافت کننده سطوح مختلف منبع سلنیومی سلنیت سدیم مشاهده نشد.

سیتوکین‌های التهابی در شرایط تنش گرمایی باشد که منجر به تحریک تولید فاکتور آزادکننده کورتیکوتروپین از هیپوتالاموس گردد. فاکتور آزادکننده کورتیکوتروپین منجر به افزایش هورمون آدرنوکورتیکوتروپین از غده هیپوفیز شده که این هورمون به‌نوبه خود منجر به تحریک تولید کورتیکوسترون از غده آدرنال می‌شود که از تولید آنتی‌بادی ممانعت به‌عمل می‌آورد (Zulkifi et al., 2000). همچنین تأثیر تنش حرارتی بر پاسخ ایمنی ممکن است تحت تأثیر سن، نوع و نژاد پرند یا روش آزمایشی استفاده شده مدت و شدت تنش حرارتی قرار گیرد (Sharifi et al., 2013). گلبول قرمز گوسفند به‌عنوان یک ماده خارجی نقش آنتی‌ژن را ایفا نموده و سیستم ایمنی را تحریک می‌نماید. این آنتی‌ژن ممکن است به‌طور مستقیم لنفوسیت‌های B را تحریک نموده و یا ابتدا موجب فعال شدن سلول‌های T و در نهایت تحریک سلول‌های B گردد (Pete, 2005) پیرسلیجن و همکاران (PiršLJin et al., 2008) گزارش دادند که افزودن سلنیوم به جیره پرندگان باعث تقویت سیستم ایمنی می‌گردد. تحریک سیستم ایمنی ممکن است به‌واسطه افزایش فعالیت لنفوسیت‌های T، افزایش فعالیت سلول‌های بیگانه‌خوار و افزایش سطح پروتئین سرم باشد.

تحت تاثیر کمبود سلنیوم رشد بورس کاهش یافته و تعداد لنفوسیت‌های موجود در بورس فابریسیوس کاهش می‌یابد. این عملکرد با تاثیر فعالیت گلوکوکورتیکوئیدها منجر به افزایش اثرات ضدالتهابی و در نتیجه کاهش فرایند روند تولید لنفوسیت‌ها شده که در نتیجه منجر به کاهش اندازه غده‌های لنفاوی، تیموس و طحال و کاهش آنتی‌بادی می‌گردد (Pete, 2005). در تحقیقات

جدول ۷- تاثیر منابع مختلف سلنیومی بر وزن نسبی اندام‌های لنفاوی (درصدی از وزن زنده) و عیار پادتن در جوجه‌های گوشتی تحت تنش گرمایی

Table 7. The effect of adding different sources of selenium on relative weight of lymphoid organs (% of live weight) and antibody titer in broiler chickens under heat stress

پادتن تام Total antibody	ایمونو گلوبولین M (mg/dl)	ایمونو گلوبولین G (mg/dl)	بورس فابریسیوس Bursa Fabricius	طحال Spleen	تیمار Treatments
4.91 ^a	0.91	4 ^a	0.13	0.088 ^a	۲- هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانویک اسید 2-hydroxy-4-methylselenobutanoic acid
4.02 ^{ab}	0.83	3.20 ^{ab}	0.16	0.093 ^a	سلنو متیونین Seleno-methionine
3.91 ^{ab}	1.03	2.88 ^{ab}	0.15	0.087 ^a	سلنیت سدیم sodium selenite
3.14 ^b	1.13	2.01 ^b	0.15	0.069 ^b	شاهد Control
0.23	0.056	0.22	0.0046	0.002	SEM
0.028	0.13	0.021	0.27	0.02	سطح معنی‌داری P- value

کاتالیز می‌کند یکی از این دسته آنزیم‌هاست. کوکاک و همکاران (Kucuk et al., 2003) بیان نمودند که مجموعه آنزیمی سوپر اکسید دیسموتاز به‌علت اثر مهار بر تشکیل رادیکال‌های اولین خط دفاعی سلول در برابر مسمومیت ناشی از رادیکال‌های آزاد هستند، بنابراین در شرایط تنش سوپر اکسید دیسموتاز یکی از آنزیم‌های مهم برای مقابله با پراکسیداسیون چربی‌های غشا است و تولید رادیکال‌های آزاد مانند O₂ و HO را در خون و بافت کاهش می‌دهد. آنتی‌اکسیدان‌ها غلظت این آنزیم را در خون جوجه‌های تحت تنش افزایش می‌دهد (Swain and Johri, 2000).

فراسنج‌های آنتی‌اکسیدانی

جیره‌های حاوی مکمل سلنیوم در مقایسه با جیره شاهد غلظت گلوکوتیون پراکسیداز، سوپراکسید دیسموتاز و کاتالاز را به‌طور معنی‌داری افزایش دادند ($p < 0.05$) که بیشترین مقدار افزایش غلظت آنزیم‌های گلوکوتیون پراکسیداز و کاتالاز مربوط به گروه اول حاوی منبع سلنیومی ۲ هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانویک اسید بوده است و بیشترین مقدار غلظت آنزیم سوپر اکسید دیسموتاز مربوط به گروه دوم سلنومتیونین بوده است.

سیستم دفاعی آنتی‌اکسیدان آنزیمی بخش دیگری از سیستم تدافعی سلول در برابر شرایط ناشی از استرس اکسایشی است سوپراکسید دیسموتاز که برداشت سریع رادیکال‌های آزاد را

آنگانوپرن و کیپارکورن (Angkanaporn and Kijparkorn, 2003) بیان کردند که جوجه‌های تغذیه شده با مکمل سلنیوم در مقایسه با گروه کنترل به‌طور معنی‌داری فعالیت سوپراکسیددیسموتاز بالاتری داشتند که با نتایج این پژوهش مطابقت دارد. تقریباً ۴۰ تا ۵۰ درصد از سلنیوم کل بدن در گلوکاتایون پراکسیداز قرار دارد و وجود این عنصر در بدن باعث افزایش فعالیت آنزیم به میزان ۱۰۰ تا ۱۰۰۰ برابر می‌شود. آنیون سوپراکسید اولین رادیکال آزاد مشتق از اکسیژن است که به‌وسیله‌ی سوپراکسیددیسموتاز به اکسیژن و پراکسید هیدروژن تبدیل و خنثی می‌گردد و پراکسید هیدروژن نیز توسط گلوکاتایون پراکسیداز تبدیل به آب می‌شود (Mates et al., 1999). آنزیم گلوکاتایون پراکسیداز به همراه کاتالاز و سوپر اکسیددیسموتاز و مولکول‌های غیر آنزیمی همچون ویتامین‌های C، E، A، اسیداوریک، بیلی‌روبین و غیره، چربی‌ها و اسیدهای نوکلئیک را از آسیب اکسیداتیو محافظت می‌کند و در حفاظت از ساختار غشای سلولی نقش مهمی دارند (Mehaisen et al., 2017).

جینگ و همکاران (Jing et al., 2015) گزارش دادند منابع آلی سلنیوم مانند مخمر سلنیومی و دی‌ال سلنومتیونین توانایی بیشتری را در افزایش فعالیت گلوکاتایون پراکسیداز داشته و با افزایش سطح مصرفی تا ۰/۷ میلی‌گرم بر کیلوگرم این فعالیت در مرغان تخم‌گذار بهبود یافت ولی برای سوپراکسیددیسموتاز تفاوتی ایجاد نکرد. استفاده از سلنیوم مخمیری در جیره غذایی جوجه‌های گوشتی سبب افزایش فعالیت گلوکاتایون پراکسیداز در پلاسما شده است. لین و همکاران (Lin et al., 2006) اعلام کردند که در شرایط تنش افزودن سلنیوم به میزان ۰/۵ میلی‌گرم بر کیلوگرم در جیره غذایی جوجه‌های گوشتی موجب ابقای بیشتر ویتامین E در پلاسما شده که این ویتامین با کاهش تولید

هیدروپراکسیدازها نیاز گلوکاتایون پراکسیداز برای حفظ سلول‌ها را کاهش می‌دهد و این موضوع می‌تواند دلیلی بر افزایش غلظت آنزیم گلوکاتایون و آنزیم‌های کبدی باشد. با توجه به اینکه کبد نقش سم‌زدایی را در بدن به عهده دارد، بنابراین مکمل‌سازی جیره با ترکیبات آنتی‌اکسیدانی عملکرد کبد را بهبود می‌بخشد، زیرا سلنیوم ترکیب ساختاری ویژه آنتی‌اکسیدان‌های بدن است. سلنیوم به‌واسطه خاصیت آنتی-اکسیدانی باعث افزایش توان سیستم ایمنی در برابر عوامل تنش‌زا می‌شود. سلنیوم از منبع آلی فعالیت گلوکاتایون پراکسیداز را در گلوبول‌های قرمز (اریتروسیت‌ها) افزایش می‌دهد (PiršLJin et al., 2008). علاوه بر این، پین و ساترن (Payne and Southern, 2005) نشان دادند که سلنیوم مخمیری باعث افزایش فعالیت آنزیم گلوکاتایون پراکسیداز پلاسما در جوجه‌های گوشتی شد. همچنین گزارش شده است که مکمل سلنیوم مخمیری به‌طور قابل‌توجهی فعالیت‌های گلوکاتایون پراکسیداز را در خون، کبد و کلیه جوجه‌های گوشتی افزایش می‌دهد (Pascha et al., 2008). در دماهای معمولی و پایین، استفاده از مکمل سلنیوم آلی به‌تنهایی باعث افزایش فعالیت گلوکاتایون پراکسیداز پلاسما شد (Ozkan et al., 2007). به‌همین ترتیب، متیونین می‌تواند به سیستم‌تین تبدیل شود که به‌نوبه خود به گلوکاتایون تبدیل می‌شود. هم سیستم‌تین و هم گلوکاتایون می‌توانند به‌عنوان جاذب کننده مستقیم گونه‌های اکسیژن فعال (ROS) عمل کنند گلوکاتایون و سیستم‌تین همچنین می‌توانند پروتئین‌ها را از آسیب اکسیداتیو برگشت‌ناپذیر از طریق برهم‌کنش بین این تیول‌ها و پروتئین‌ها و تشکیل دی‌سولفیدهای مخلوط مانند پروتئین‌های گلوکاتایوله محافظت کنند (Ozkan et al., 2007).

جدول ۷- تاثیر منابع مختلف سلنیومی بر فراسنجه‌های آنتی‌اکسیدانی در جوجه‌های گوشتی تحت تنش گرمایی

Table 7. The effect of adding sources of selenium on antioxidant parameters in broiler chickens under heat stress

تیمار Treatment	کاتالاز Catalase (Catal/ gr Hb)	گلوکاتایون پراکسیداز Glutathione peroxidase (u/g Hb)	سوپر اکسید دسموتاز Superoxide dismutase (u/g Hb)
۲- هیدروکسی ۴ متیل سلنو بوتانویک اسید 2-hydroxy-4-methylselenobutanoic acid	145.56 ^a	55.27 ^a	1450.24 ^a
سلنو متیونین Seleno-methionine	132.33 ^a	52.68 ^a	1539.38 ^a
سلنیت سدیم sodium selenite	144.66 ^a	49.62 ^a	1409.21 ^a
شاهد Control	119 ^b	31.38 ^b	1267.74 ^b
SEM	2.14	1.88	24.59
سطح معنی داری P- value	0.0006	0.0069	0.027

میانگین‌های در هر ستون دارای حروف غیر مشابه دارای اختلاف آماری معنی‌دار در سطح ۵ درصد می‌باشند

Means with different superscripts within the column differ (p < 0.05)

نتیجه‌گیری کلی

نتایج حاصل از تحقیق حاضر نشان داد که افزودن منابع مختلف سلنیومی به جیره غذایی جوجه‌های گوشتی موجب افزایش معنی‌دار فراسنجه‌های مرتبط با سیستم ایمنی (ایمونوگلوبین و وزن طحال) و همچنین افزایش معنی‌دار آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی وابسته به سلنیوم (گلوکاتایون پراکسیداز، کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز) را به‌دنبال داشته

است. این آنزیم‌ها می‌توانند سبب کاهش غلظت رادیکال‌های آزاد پراکسید هیدروژن و پراکسیدهای لیپید شده و پاسخ سیستم ایمنی را در گونه‌های مختلف حیوانات، تقویت کنند. طبق نتایج این تحقیق نشان داد که استفاده از منابع مختلف سلنیومی جهت بهبود سیستم ایمنی پرنده به‌خصوص در زمان تنش گرمایی مفید می‌باشد. لذا استفاده از سلنیوم خصوصاً سلنیوم آلی در جیره غذایی طیور توصیه می‌شود.

تشکر و قدردانی: هزینه این پژوهش از اعتبارات شرکت آرونا تامین شده است که بدین وسیله نگارندگان کمال تقدیر و تشکر خود را ابراز می دارند.

منابع

- Ahmadi, M., Ahmadian, A., & Seidavi, A. R. (2018). Effect of different levels of nano-selenium on performance, blood parameters, immunity and carcass characteristics of broiler chickens. *Poultry Science Journal*, 6(1), 99-108.
- Alagawany, M., Abd El-Hack, M. E., Saeed, M., Naveed, M., Arain, M. A., Arif, M., ... & Dhama, K. (2020). Nutritional applications and beneficial health applications of green tea and l-theanine in some animal species: A review. *Journal of animal physiology and animal nutrition*, 104(1), 245-256.
- Angkanaporn, K., & Kijparkorn, S. (2003). Effect of selenium supplementation on growth performance, thyroid hormone (T3) levels, antioxidant enzyme and disaccharidase activities in broiler chicks. *Veterinary thesis, The Chulalongkorn University Faculty of Veterinary Science. Thailand*.
- Arif, M., Alagawany, M., Abd El-Hack, M. E., Saeed, M., Arain, M. A., & Elnesr, S. S. (2019). Humic acid as a feed additive in poultry diets: A review. *Iranian journal of veterinary research*, 20(3), 167.
- Bakhshalinejad, R., Akbari Moghaddam Kakhki, R., & Zoidis, E. (2018). Effects of different dietary sources and levels of selenium supplements on growth performance, antioxidant status and immune parameters in Ross 308 broiler chickens. *British Poultry Science*, 59(1), 81-91.
- Biswas, A., Mohan, J., & Sastry, K. V. H. (2006). Effect of higher levels of dietary selenium on production performance and immune responses in growing Japanese quail. *British Poultry Science*, 47(4), 511-515.
- Borges, S. A., Da Silva, A. F., Ariki, J., Hooge, D. M., & Cummings, K. R. (2003). Dietary electrolyte balance for broiler chickens exposed to thermoneutral or heat-stress environments. *Poultry Science*, 82(3), 428-435.
- Chantiratikul, A., Chinrasri, O., & Chantiratikul, P. (2018). Effect of selenium from selenium-enriched kale sprout versus other selenium sources on productivity and selenium concentrations in egg and tissue of laying hens. *Biological trace element research*, 182, 105-110.
- Chinrasri, O., Chantiratikul, P., Thosaikham, W., Atiwetin, P., Chumpawadee, S., Saenthaweesuk, S., & Chantiratikul, A. (2009). Effect of selenium-enriched bean sprout and other selenium sources on productivity and selenium concentration in eggs of laying hens. *Asian-Australasian Journal of Animal Sciences*, 22(12), 1661-1666.
- Choct, M., Naylor, A. J., & Reinke, N. (2004). Selenium supplementation affects broiler growth performance, meat yield and feather coverage. *British Poultry Science*, 45(5), 677-683.
- da Silva, I. C. M., Ribeiro, A. M. L., Canal, C. W., Trevizan, L., Macagnan, M., Gonçalves, T. A., ... & Pereira, R. A. (2010). The impact of organic and inorganic selenium on the immune system of growing broilers submitted to immune stimulation and heat stress. *Brazilian Journal of Poultry Science*, 12, 247-254.
- Edens, F. W., Carter, T. A., Parkhurst, C. R., & Sefton, A. E. (2000). Effect of selenium source and litter type on broiler feathering. *Journal of Applied Poultry Research*, 9(3), 407-413.
- El-Mallah, G. M., Yassein, S. A., Magda, M. A. F., & El-Ghamry, A. A. (2011). Improving performance and some metabolic response by using some antioxidants in laying diets during summer season. *The Journal of American Science*, 7(4), 217-224.
- Furukawa, K., Kikusato, M., Kamizono, T., & Toyomizu, M. (2016). Time-course changes in muscle protein degradation in heat-stressed chickens: Possible involvement of corticosterone and mitochondrial reactive oxygen species generation in induction of the ubiquitin-proteasome system. *General and Comparative Endocrinology*, 228, 105-110.
- Fuxiang, W., Huiying, R., Fenghua, Z., Jinquan, S., Jianyang, J., & Wenli, L. (2008). Effects of nano-selenium on the immune functions and antioxidant abilities of broiler chickens. *Chin Agric. Sci. Bull*, 2, 831-835.
- Ghazi Harsini, S., Habibiyan, M., Moeini, M. M., & Abdolmohammadi, A. R. (2012). Effects of dietary selenium, vitamin E, and their combination on growth, serum metabolites, and antioxidant defense system in skeletal muscle of broilers under heat stress. *Biological Trace Element Research*, 148, 322-330.
- HE, S.j., Liu, D.Y., Li, J., Jin, E.H., Zhao, S.j., Fan, Y.Z., Zhou S.F., & Li, W.C. (2013). Effects of stress on broiler Thymus, Spleen and Bursa of Fabricius. *Journal of Anhui Science and Technology University*, 4, 40-50.
- Jing, C. L., Dong, X. F., Wang, Z. M., Liu, S., & Tong, J. M. (2015). Comparative study of DL-selenomethionine vs sodium selenite and seleno-yeast on antioxidant activity and selenium status in laying hens. *Poultry Science*, 94(5), 965-975.
- Kinal, S., Król, B., & Tronina, W. (2012). Effect of various selenium sources on selenium bioavailability, chicken growth performance, carcass characteristics and meat composition of broiler chickens. *Electronic Journal of Polish Agricultural Universities*, 15(1).
- Kucuk, O., Sahin, N., Sahin, K., Gursu, M. F., Gulcu, F., Ozcelik, M., & Issi, M. (2003). Egg production, egg quality, and lipid peroxidation status in laying hens maintained at a low ambient temperature (6 C) and fed a vitamin C and vitamin E-supplemented diet. *Veterinárni medicína*, 48(12), 33.
- Li, J. L., Zhang, L., Yang, Z. Y., Zhang, Z. Y., Jiang, Y., Gao, F., & Zhou, G. H. (2018). Effects of different selenium sources on growth performance, antioxidant capacity and meat quality of local Chinese Subei chickens. *Biological trace element research*, 181, 340-346.
- Lin, H., Sui, S. J., Jiao, H. C., Buyse, J., & Decuyper, E. (2006). Impaired development of broiler chickens by stress mimicked by corticosterone exposure. *Comparative Biochemistry and Physiology Part A: Molecular & Integrative Physiology*, 143(3), 400-405.

- Mahmoud, K. Z., & Edens, F. W. (2003). Influence of selenium sources on age-related and mild heat stress-related changes of blood and liver glutathione redox cycle in broiler chickens (*Gallus domesticus*). *Comparative Biochemistry and Physiology Part B: Biochemistry and Molecular Biology*, 136(4), 921-934.
- Mahmoud, K. Z., & Edens, F. W. (2005). Influence of organic selenium on hsp70 response of heat-stressed and enteropathogenic *Escherichia coli*-challenged broiler chickens (*Gallus gallus*). *Comparative Biochemistry and Physiology Part C: Toxicology & Pharmacology*, 141(1), 69-75.
- Mansoub, N. H., Chekani-Azar, S., Mizban, S., Hamadani, M., Ahadi, F., & Lotfi, A. (2010). Influence of replacing inorganic by organic selenium source in ration on performance and carcass characteristics of male broilers. *Global Veterinaria*, 4(4), 317-321.
- Matés, J. M., Pérez-Gómez, C., & De Castro, I. N. (1999). Antioxidant enzymes and human diseases. *Clinical biochemistry*, 32(8), 595-603.
- Mehaisen, G. M., Eshak, M. G., Elkaiaty, A. M., Atta, A. R. M., Mashaly, M. M., & Abass, A. O. (2017). Comprehensive growth performance, immune function, plasma biochemistry, gene expressions and cell death morphology responses to a daily corticosterone injection course in broiler chickens. *PLoS One*, 12(2), e0172684.
- Niu, Z., Liu, F., Yan, Q., & Li, L. (2009). Effects of different levels of selenium on growth performance and immunocompetence of broilers under heat stress. *Archives of Animal Nutrition*, 63(1), 56-65.
- Özkan, S., Malayoğlu, H. B., Yalcin, S., Karadaş, F., Koçtürk, S., Cabuk, M. E. T. İ. N., ... & Ergül, M. (2007). Dietary vitamin E (α -tocopherol acetate) and selenium supplementation from different sources: Performance, ascites-related variables and antioxidant status in broilers reared at low and optimum temperatures. *British Poultry Science*, 48(5), 580-593.
- Payne, R. L., & Southern, L. L. (2005). Changes in glutathione peroxidase and tissue selenium concentrations of broilers after consuming a diet adequate in selenium. *Poultry Science*, 84(8), 1268-1276.
- Peng, X., Cui, Y., Cui, W., Deng, J., & Cui, H. (2009). The decrease of relative weight, lesions, and apoptosis of bursa of Fabricius induced by excess dietary selenium in chickens. *Biological trace element research*, 131, 33-42.
- Peter, D. W. (1980). Selenium supplementation of grazing sheep. II. Responses in plasma and erythrocyte activities of lambs and adult wethers. *Australian Journal of Agricultural Research*, 31(5), 1005-1027.
- Piršljn, J., Milinković-Tur, S., Beer Ljubić, B., & Zdelar-Tuk, M. (2008). The effect of organic selenium supplementation on the antioxidative characteristics and lipid peroxidation of chicken blood during fattening and after fasting. *Veterinarski arhiv*, 78(3), 187-196.
- Placha, I., Borutova, R., Gresakova, L., Petrovic, V., Faix, S., & Leng, L. (2009). Effects of excessive selenium supplementation to diet contaminated with deoxynivalenol on blood phagocytic activity and antioxidative status of broilers. *Journal of animal physiology and animal nutrition*, 93(6), 695-702.
- SAS Institute. (2012). SAS /STAT Software, Release 9.2. *SAS Institute. Inc.*, Cary, NC, USA.
- Ševčíková, S., Skřivan, M., Dlouhá, G., & Koucký, M. (2006). The effect of selenium source on the performance and meat quality of broiler chickens. *Czech Journal of Animal Science*, 51(10), 449-457.
- Sharifi, S. D., Khorsandi, S. H., Khadem, A. A., Salehi, A., & Moslehi, H. (2013). The effect of four medicinal plants on the performance, blood biochemical traits and ileal microflora of broiler chicks. *Veterinarski arhiv*, 83(1), 69-80.
- Surai, P. F. (2002). Selenium in poultry nutrition 1. Antioxidant properties, deficiency and toxicity. *World's Poultry Science Journal*, 58(3), 333-347.
- Swain, B. K., & Johri, T. S. (2000). Effect of supplementation of combinations of different levels of selenium and vitamin E on relative weight of some organs and serum enzyme level in broilers. *Indian Journal of Poultry Science*, 35(1), 66-69.
- Upton, J. R., Edens, F. W., & Ferket, P. R. (2009). The effects of dietary oxidized fat and selenium source on performance, glutathione peroxidase, and glutathione reductase activity in broiler chickens. *Journal of Applied Poultry Research*, 18(2), 193-202.
- Vieira, V. I., Durau, J. F., Schramm, V. G., Bassi, L. S., Oliveira, S. G., & Maiorka, A. (2020). Effect of Selenium Supplementation in Broiler Diets on Breast Meat Deposition. *Brazilian Journal of Poultry Science*, 22: 156-167
- Wang, R., Jiao, H., Zhao, J., Wang, X., & Lin, H. (2016). Glucocorticoids enhance muscle proteolysis through a myostatin-dependent pathway at the early stage. *PloS one*, 11(5), e0156225.
- Wang, Y., Zhan, X., Yuan, D., Zhang, X., & Wu, R. (2011). Influence of dietary selenomethionine supplementation on performance and selenium status of broiler breeders and their subsequent progeny. *Biological Trace Element Research*, 143, 1497-1507.
- Wegmann, T. G., & Smithies, O. (1966). A simple hemagglutination system requiring small amounts of red cells and antibodies. *Transfusion*, 6(1), 67-73.
- Wilson, S. R., Zucker, P. A., Huang, R. R. C., & Spector, A. (1989). Development of synthetic compounds with glutathione peroxidase activity. *Journal of the American Chemical Society*, 111(15), 5936-5939.
- Yoon, I., Werner, T. M., & Butler, J. M. (2007). Effect of source and concentration of selenium on growth performance and selenium retention in broiler chickens. *Poultry Science*, 86(4), 727-730.
- Zulkifli, I., Norma, M. C., Israf, D. A., & Omar, A. R. (2000). The effect of early age feed restriction on subsequent response to high environmental temperatures in female broiler chickens. *Poultry science*, 79(10), 1401-1407.