

## تأثیر سرعت رشد و مصرف خوراک بر پاسخ التهابی در جوجه‌های گوشتی

مهران ترکی<sup>۱</sup>، جواد آرشامی<sup>۱</sup>، داگلاس کورور<sup>۲</sup>

### چکیده

به منظور بررسی اثر سرعت رشد و مصرف خوراک بر پاسخ التهابی در جوجه‌های گوشتی، ۲۷۵ قطعه جوجه یک روزه از دو سویه ۲۰۰۰ و ۱۹۰۷ با جیره تجارتی تغذیه شدند که در مورد نیمی از آنها محدودیت غذایی اعمال شد. دوازده قطعه جوجه در روزهای صفر، ۷، ۱۴ و ۲۸ پسروش، از هر سویه جدا، وزن‌کشی و پس از انتقال به قفسه‌های انفرادی، دوباره باهمان برنامه غذایی قبل تغذیه شدند. سپس به شش جوجه از هر گروه در روزهای ۶، ۱۳، ۲۷ و ۴۱ محلول لیپوپلی‌ساکارید سالمونولا تیفی موریوم ( $100\mu\text{g}/\text{ml}$ ) (۱۳ میلی‌لیتر) تزریق شد و بقیه به عنوان شاهد در نظر گرفته شدند. در روزهای پس از تزریق، دوباره همه جوجه‌ها وزن‌کشی و کبد، ماهیچه سینه، طحال، حفره گوارشی و غده بورسای آنها جدا و توزین شد. تیموس جوجه‌های گروه شاهد برای برآورد میزان تکثیر تیموسیت‌ها استفاده شد.

سویه ۱۹۰۷ در مقایسه با ۲۰۰۰ به طور شدیدتری تحت تأثیر چالش التهابی قرار گرفت و تقریباً از خوراک افتاد و اضافه وزن در سویه ۲۰۰۰، در روز پس از تزریق شدیداً کاهش یافت. تیموسیت‌های جوجه‌ها با مصرف خوراک آزاد در مقایسه با گروه تحت محدودیت غذایی، حساسیت بیشتری به ایترلوکین-۱ (IL-1) در هفته چهارم نشان دادند ( $P = 0.056$ ). همچنین قدرت تحریک IL-1 برای تکثیر تیموسیت‌های جوجه‌های سویه ۲۰۰۰، در مقایسه با سویه ۱۹۰۷ بیشتر بود. با توجه به نتایج این بررسی، پاسخ التهابی و آثار آن در جوجه‌های گوشتی، تحت تأثیر مصرف خوراک و سرعت رشد قرار گرفت.

**واژه‌های کلیدی:** پاسخ التهابی، سرعت رشد، مصرف خوراک، جوجه‌های گوشتی

### مقدمه

موجب عدم توجه به کاهش مقاومت جوجه‌ها در مقابل بیماری‌ها و تضعیف سیستم ایمنی آنها شده است (۲۶، ۲۴، ۷ و ۲۷). بخشی از افزایش وزن در سویه‌های اصلاح شده جوجه‌های گوشتی امروزی، ناشی از افزایش مصرف خوراک

به گزینی ژنتیکی، نقش مؤثری در بهبود سرعت رشد و افزایش وزن جوجه‌های گوشتی ایفا کرده است (۸). از طرفی، انتخاب مخصوص در راستای تسريع رشد و افزایش وزن بدن،

۱. به ترتیب دانشجوی سابق دکتری و استادیار علوم دامی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد

۲. دانشیار علوم دامی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه آبرتا، کانادا

تروموکسان‌ها (۱۰ و ۱۳) و سایتوکاین‌های مولد التهاب مانند ایترولوکین-۱ (IL-1) و عامل نکروز تومور (TNF) (۱۳) را تولید می‌کنند، که به نوبه خود باعث ظهور علائمی از قبیل تب، بی‌اشتهاای و خواب آلودگی می‌شوند (۱). اختصاص بخشی از مواد مغذی برای حمایت از سیستم ایمنی باعث آثار نامطلوب پاسخ التهابی بر اضافه وزن حیوان می‌شود و در نتیجه سهم مواد مغذی برای رشد کاهش می‌یابد. از طرف دیگر پاسخ التهابی باعث کاهش دریافت غذا می‌شود (۳، ۲۰ و ۲۴). در صورت تعدیل روند ایجاد و پیشروع پاسخ التهابی از طریق کنترل تولید و ترشح واسطه‌های شیمیایی آن و یا متأثر ساختن سلول‌های سیستم ایمنی به نحوی که حساسیت کمتری به این واسطه‌ها نشان دهد، شاید بتوان از آثار مخرب واکنش التهابی شدید و پیشرفت‌هه بر عملکرد حیوان کاست. بنابراین اهداف این بررسی عبارت‌اند از ارزیابی تأثیر سرعت رشد و میزان مصرف خوراک بر روند پاسخ التهابی در جوجه‌های گوشتی و این‌که آیا می‌توان با اعمال محدودیت غذایی، میزان حساسیت جوجه‌های گوشتی در پاسخ به مواد التهاب‌زا و پیامدهای نامطلوب آن بر عملکرد حیوان را کاهش داد یا خیر؟

## مواد و روش‌ها

یک صد و شصت قطعه جوجه گوشتی (سویه ۲۰۰۰) و یک صد و پانزده قطعه جوجه از سویه قدیمی (۱۹۵۷) اصلاح نشده نژاد راس (Ross) بین قفس‌های گروهی به طور تصادفی تقسیم و با جیره تجاری مطابق با NRC (۱۹۹۴) تغذیه شدند (جدول ۱). نیمی از جوجه‌های هر سویه در طول مدت (جدول ۱). نیمی از جوجه‌های هر سویه در طول مدت پرورش، آزادانه به غذا دسترسی داشتند و در مورد نیمی دیگر، از روز چهارم برنامه محدودیت غذایی اعمال شد. بدین صورت که در هفته‌های اول تا چهارم به ترتیب: ۷۶، ۷۰، ۸۰ و ۹۰ درصد از میزان مصرف خوراک هر سویه مطابق با بررسی‌های قبلی که در مورد مصرف خوراک این سویه‌ها در دانشگاه آبرتا

است. پژوهش‌ها نشان می‌دهد که محدودیت غذایی و یا به کارگیری جیره‌های غذایی رقیق شده باعث تقویت پاسخ ایمنی و مقاومت جوجه‌های جوان و مرغ‌های بالغ می‌شود (۴ و ۳۴). سیگل (۲۸) پیشنهاد می‌کند که محدودیت نه‌چندان شدید مصرف خوراک از طریق تحریک محور هیپوتalamوس-هیپوفیز-آدرنال، بر میزان مقاومت جوجه‌ها مؤثر است. گروه‌های دیگری از پژوهندگان از دیاد نسبت هتروفیل به لفوسیت (Heterophil: Lymphocyte) (H:L) به‌دلیل تنش ناشی از محدودیت غذایی را، عامل مؤثر تقویت سیستم ایمنی و افزایش مقاومت به بیماری‌های باکتریایی می‌دانند (۱۱، ۱۲ و ۳۳). بلی و همکاران (۲) نشان دادند که اثرهای بیماری‌زای تزریق اشرشیاکولی (Escherichia coli) در جوجه‌هایی که آزادانه به غذا دسترسی داشتند، در مقایسه با گروهی که به‌طور یک روز در میان تغذیه شدند، شدیدتر بود. افزایش سطح گلوكورتيکوئیدها، گلوکاگن، انسلین و هورمون رشد و کاهش هورمون‌های غده تیروئید در حین محدودیت غذایی، همچنین پس از مقابله با اکثر ایمونوژن‌ها (محرك‌های سیستم ایمنی) دیده می‌شوند (۳) و به‌نظر می‌رسد چنین تغییراتی در تولید و ترشح هورمون‌ها باعث بهبود پاسخ سیستم ایمنی شود (۳۵).

تغییرات متابولیکی پس از ابتلا به بیماری‌های عفونی، باعث کاهش وزن، مصرف خوراک و افزایش ضربیت تبدیل غذایی می‌شوند (۳۱). به علاوه پاسخ فیزیولوژیکی به‌دلیل ابتلا به بیماری‌های عفونی ناشی از باکتری‌های گرم منفی را، می‌توان ضمن تزریق لیپوپلی‌ساکاریدهای (LPS) (lipopolysaccharide) دیواره سلولی این باکتری‌ها به وجود آورد (۱۵، ۳۲). ایجاد حالت بیماری در اثر تزریق LPS باکتری‌های گرم منفی، باعث تغییرات عصبی-هورمونی و ایمونولوژیکی بسیاری شده که با فعال شدن دامنه وسیعی از سلول‌های سیستم ایمنی همراه است (۵، ۲۰ و ۲۹). سلول‌های فعال شده سیستم ایمنی، هورمون‌ها و واسطه‌های شیمیایی دیگری نظیر آیکوزانوئیدها از جمله پروستاگلین‌ها،

جدول ۱. اجزا و مقادیر محاسبه شده جیره‌های پیش‌دان و میان‌دان (مطابق با جدول احتیاجات NRC، ۱۹۹۴)

اجزای جیره	پیش‌دان (۰ تا ۳ هفتگی)	میان‌دان (۴ تا ۶ هفتگی)	میان‌دان (۴ تا ۶ هفتگی)
گندم	۶۰/۰۵	۶۸/۰۵	
چربی حیوان	۲/۰	۲/۰	
کنجاله سویا (۴۶٪)	۳۱/۰	۲۰/۰	
کنجاله کنولا (۳۶٪)	-	۳۰/۰	
کنجاله گلوتون ذرت (۶۰٪)	۲/۰	۲/۰	
سنگ آهک	۲/۰	۱/۰	
دی‌کلسیم فسفات	۱/۰	۰/۵	
پیش مخلوط کلریدکولین	۰/۵	۰/۵	
پیش مخلوط ویتامین + مواد معدنی	۰/۵	۰/۰۵	
دی-آل متیونین	۰/۰۵	۰/۰۵	
آمپرلیوم	۰/۰۵	۰/۰۵	
نمک طعام یددار	۰/۳۵	۰/۳۵	
مقادیر محاسبه شده:			
انرژی متابولیسمی (Kcal/kg)	۲۸۶۹	۲۸۳۶	
پروتئین (٪)	۲۰/۵۰	۲۳/۴	
کلسیم (٪)	۱/۰۳	۱/۰۸	
فسفر کل (٪)	۰/۷۲	۰/۷۲	
فسفر غیر آلی (٪)	۰/۴۴	۰/۴۴	
لیزین (٪)	۰/۹۳	۱/۱۵	
متیونین (٪)	۰/۳۸	۰/۴۲	
سیستین (٪)	۰/۳۸	۰/۳۹	

تحت محدودیت غذایی هر روز صبح توزین و ثبت شد. دوازده جوجه از هر سویه ( $n=24$ ) از قفس‌های گروهی در روزهای صفر، ۷، ۱۴ و ۲۸ به‌طور تصادفی انتخاب، وزن کشی و پس از انتقال به قفس‌های انفرادی مطابق با برنامه غذایی قبلی گروه مربوطه خود تغذیه شدند. جوجه‌های جدا شده در روزهای صفر و ۷، به‌مدت هفت روز در قفس‌های انفرادی باقی ماندند (دوره‌های اول و دوم) و جوجه‌های منتقل شده در روزهای ۱۴ و ۲۸ نیز به‌مدت ۱۴ روز پس از جابه‌جایی نگهداری شدند (هفته‌های ۴ و ۶ مربوط به دوره‌های سوم و

انجام شده بود (نتایج این بررسی هنوز چاپ نشده است) محاسبه و در اختیار آنها قرار داده شد. از هفته پنجم تمام گروه‌ها مشابه یکدیگر، آزادانه به غذا دسترسی داشتند. مبنای اعمال محدودیت غذایی فوق اقتباسی از بررسی چارلز و همکاران (۶) بود. آنها از برنامه نوری که در آغاز کاهشی و سپس افزایشی بود، در طول دوره پرورش استفاده کردند که بالطبع بر میزان مصرف خوراک مؤثر بود. بهمنظور برآورد وزن بدن و مصرف خوراک، جوجه‌ها و دانخوری‌ها به‌طور هفتگی توزین شدند و غذای باقیمانده در دانخوری‌های جوجه‌های

پس از انکوباسیون با استفاده از هاروستر (Skatron cell harvester, Skatron Co. Sterling, VA) جمع آوری شدند. برای سنجش میزان تکثیر لنفوцит‌ها در محیط کشت، تیمارهای مختلفی از جمله لنفوцит‌ها بدون هر نوع عامل تحریک کننده تکثیر سلول‌ها یا میتوژن (Baseline) (Mitogen) (Baseline) (Mitogen) (Phytohemagglutinin A) (PHA) میتوژن با غلظت زیاد (High PHA) و عصاره (Low PHA) میتوژن با غلظت پایین (Low PHA) میتوژن با غلظت کم (PHA) محیط کشت ماکروفازی استفاده شدند. لازم به ذکر است که پیش از آزمایش، به منظور تهیه منبع حاوی IL-1، ماکروفازهای جوجه‌های ۱۲ روزه مطابق دستورالعمل کلاسینگ و پنگ (۱۶) جمع آوری و در محیط کشت به آنها استافیلوکوکوس آرئوس (*Staphylococcus aureus*) افزوده شد. ایترولوکین-۱ می‌تواند باعث تحریک لنفوцит‌ها شده و آنها را وادار به تکثیر کند. میتوژن PHA نقش میتوژن کمکی (Co-mitogen) را دارد. میزان تکثیر لنفوцит‌ها تحت تأثیر IL-1 به صورت شاخص تحریک (Stimulation Index) گزارش شد که عبارت از نسبت الحاق تایمیدین رادیواکتیو به داخل DNA تیموسیت‌های انکوبه شده در حضور IL-1 و PHA به مقادیر مشابه و تنها در حضور PHA است (جدول ۶). شاخص تحریک (SI) نشان‌دهنده اثر IL-1 بر تکثیر لنفوцит‌ها و یا به عبارتی بیانگر حساسیت‌پذیری لنفوцит‌ها به تحریک است (IL-1 responsiveness). جوجه‌های تزریق شده به طریق پیچاندن گردن کشته شدند. ماهیچه سینه، چربی حفره بطنی، حفره گوارشی (از چینه‌دان تا انتهای روده)، طحال، کبد، بورس فابریسیوس و تیموس تمامی جوجه‌های کشته شده، توزین و طول ساق پا اندازه‌گیری و ثبت گردید. این بررسی در قالب طرحی کاملاً تصادفی و به صورت آزمایش فاکتوریل  $2 \times 2 \times 2$  شامل فاکتورهای سویه (۲۰۰۰ و ۱۹۵۷)، برنامه غذایی [محدودیت غذایی (Restricted) (R) و مصرف آزاد خوراک (Ad libitum) (A)] و تزریق ایمونوبوژن (تزریق، با LPS و

چهارم). یک روز پیش از اتمام هر دوره آزمایش (یعنی روزهای ۶، ۱۳، ۲۷ و ۴۱) تمام جوجه‌ها در قفس‌های انفرادی توزین شدند و به سه جوجه از هر تیمار مورد آزمایش ( $n=12$ ) محلول لیپوپلی‌ساکارید سالمونلا تینفی موریوم ( $100 \mu\text{g/ml}$ ) (*Salmonella typhimurium*) به طریق داخل صفاقی تزریق شد (۱، ۲، ۳ و ۳ میلی‌لیتر به ازای هر جوجه به ترتیب در هفته‌های ۱، ۲، ۴ و ۶). بقیه جوجه‌ها در هر گروه آزمایشی ( $n=12$ ) تزریق نشده و به عنوان شاهد در نظر گرفته شدند. پس از گذشت ۲۴ ساعت از هر تزریق، تمام جوجه‌های گروه شاهد و تزریق شده توزین گردیدند. جوجه‌های گروه شاهد با استفاده از کلروفرم کشته شدند و سپس تیموس آنها در شرایط عاری از میکروب جدا و توزین گردید و برای اندازه‌گیری پاسخ لنفوسيت‌ها به توزین گردید (IL-1-responsiveness assay) در مرحله بعدی و مطابق با روش ارائه شده توسط کورور و کلاسینگ (۱۷) استفاده شد. به طور خلاصه، لب‌های تیموس جوجه‌های گروه شاهد جدا و در محلول مدیوم RPMI-1640 قرار داده شدند. سپس با انتها لاستیکی پیستون سرنگ‌های  $2^{\text{cc}}$  از میان فیلترهای مخصوص  $0.2$  میلی‌متر عبور داده شدند، تا بافت‌های اضافی جدا شوند. پس از این‌که سلول‌های عبور کرده از فیلتر و شناور در محلول RPMI، طی مدت ۱۰ دقیقه تهنشین شدند، محلول رویی دور ریخته شد و سلول‌ها طی سه مرتبه سانتریفیوژ ( $10 \text{ min}$  و  $600 \times g$ ) و با استفاده از RPMI جدید، شستشو شدند. گلوبول‌های قرمز تهنشین شده پس از هر بار سانتریفیوژ به آهستگی با کمک پی‌پت‌پاستور جمع‌آوری و در نهایت لنفوسيت‌ها پس از شمارش در پلیت‌های  $96$  حفره‌ای در  $42^{\circ}\text{C}$  و  $5.5\%$  دی‌اکسیدکربن به مدت  $72$  ساعت انکوبه شدند ( $50 \times 10^7$  میکرولیتر از سوسپانسیون سلول در RPMI و در حدود  $2 \times 10^3$  عدد سلول به ازای هر حفره). هجده ساعت قبل از اتمام اکسپریسیون به هر حفره از پلیت‌ها، تایمیدین حاوی انکوباسیون به هر حفره از  $27 \text{ Ba}^{[3]} \text{H}] \text{ thymidine}$  (۲۷) (اضافه شد

تأثیر به لحاظ آماری معنی دار بود (به ترتیب  $P=0.04$  و  $P=0.01$ ). تأثیر تزریق LPS بر کاهش وزن به خاطر تحریک سیستم ایمنی است، به طوری که مواد مغذی برای پایه‌ریزی دفاع ایمونولوژیکی مصرف شده و سهم رشد کمتر می‌شود (۲۱ و ۱۴). اثر متقابلی بین برنامه غذایی و تزریق LPS بر اضافه وزن روز تزریق در هفته‌های دوم و چهارم دیده شد (به ترتیب  $P=0.07$  و  $P=0.03$ ، به طوری که جوچه‌های گروه A که با LPS تزریق شده بودند در مقایسه با گروه شاهد اضافه وزن کمتری داشتند، ولی در گروه R چنین تفاوتی وجود نداشت. این مطلب نشان می‌دهد که ظهور روند التهاب در جوچه‌های تزریق شده با LPS در گروهی که مصرف خوراک آنها بالا بود (گروه A) باعث کاهش وزن در مقایسه با گروه R شاهد شد. بنابراین اعمال محدودیت غذایی (گروه R) تأثیر مشتبه در جلوگیری از اثرهای نامطلوب فرآیند التهاب بر رشد گذاشت که این مورد با نتایج سایر پژوهندگان در خصوص تأثیر محدود کردن مصرف خوراک بر بهبود عملکرد هم خوانی دارد (۳۵ و ۱۲). در ضمن، براساس بررسی بنسون و همکاران (۴) افزایش انرژی جیره غذایی جوچه‌ها (از ۲۸۰۰ به ۳۲۰۰ کیلوگرم/کیلوکالری) باعث تشدید آثار نامطلوب واکنش التهابی بر رشد شد. از طرفی در بررسی پیکر و همکاران (۲۳) تزریق LPS بدون این‌که به نوع جیره غذایی (کم انرژی و یا پرانرژی مورد بهره‌گیری) ارتباطی داشته باشد، باعث کاهش وزن بوقلمون‌ها شد. هم‌چنین در مطالعه‌ای در جوچه‌های گوشتی، تزریق LPS باعث کاهش اضافه وزن، بازده غذایی و افزایش شاخص‌های التهاب در تمام تیمارهای غذایی (شامل جیره‌های کم انرژی و پرانرژی) گردید (۱۸). اثر متقابل بین برنامه غذایی و سویه در هفته‌های دوم تا چهارم به طور معنی‌داری بر اضافه وزن هفتگی جوچه‌ها تأثیر گذاشت، بدین صورت که در هفته‌های دوم و سوم از میان جوچه‌های سویه ۲۰۰۰، گروه A در مقایسه با گروه R اضافه وزن بیشتری نشان دادند، ولی طی این مدت، اضافه وزن هفتگی سویه ۱۹۵۷ تحت تأثیر برنامه غذایی قرار نگرفت. در هفته چهارم، در مورد

شاهد) انجام شد. از آنجایی که در اندازه‌گیری پاسخ لنفوسيت‌ها به IL-1، تنها از جوچه‌های گروه شاهد استفاده شد و عامل سن نیز ارزیابی گردید، آزمایش به صورت فاکتوریل  $2 \times 2 \times 4$  شامل عوامل سویه، برنامه غذایی و سن (هفته‌های ۱، ۲، ۴ و ۶) تجزیه و تحلیل آماری شد. آثار اصلی و متقابل نیز با بهره‌گیری از رویه GLM نرم‌افزار آماری SAS، تجزیه و تحلیل آماری شدند.

## نتایج و بحث

اضافه وزن، مصرف خوراک و بازده غذایی آشار سویه، برنامه غذایی و تزریق LPS بر اضافه وزن جوچه‌ها پیش و بعد از تزریق در هر دوره آزمایشی در جدول ۲ آورده شده و در جدول ۳ نیز آثار تیمارهای فوق بر اضافه وزن، مصرف خوراک و ضریب تبدیل غذایی در طی دوره پرورش به صورت هفتگی آمده است. در طول این بررسی، اضافه وزن هفتگی و اضافه وزن در روز پس از تزریق در سویه ۲۰۰۰ در مقایسه با ۱۹۵۷ بیشتر بود. سرعت رشد زیاد سویه ۲۰۰۰ نتیجه سال‌های طولانی، به گزینی در آنهاست. برنامه غذایی به طور معنی‌داری بر اضافه وزن جوچه‌ها در هفته‌های دوم تا پنجم تأثیر گذاشت، به طوری که در هفته‌های دوم و چهارم جوچه‌های گروه A در مقایسه با گروه R اضافه وزن بیشتری داشتند و در هفته پنجم عکس آن دیده شد. در هفته ششم نیز گروه A در مقایسه با گروه R، اضافه وزن بیشتری نشان داد ( $P=0.057$ ). افزایش وزن بیشتر گروه A در مقایسه با گروه R، طی دوره اعمال محدودیت غذایی قابل پیش‌بینی بود و اضافه وزن بیشتر گروه R نسبت به گروه A پس از اتمام محدودیت غذایی، مثال بارزی از رشد جبرانی است. افزایش وزن گروه A در روز تزریق LPS، طی هفته‌های دوم و چهارم بیشتر از گروه R بود، ولی در هفته ششم عکس آن به وقوع پیوست ( $P=0.070$ ). در طول دوره پرورش، تزریق LPS باعث کاهش اضافه وزن جوچه‌های تزریق شده در مقایسه با گروه شاهد شد که در هفته‌های اول و ششم، این

LPS جدول ۲. تأثیر سویه، برنامه غذایی و تزریق لپوپلی‌اسکارید (LPS) مالمنابنده مورعم بر اضافه وزن جوجه‌ها (گرم به ارزی جوج) پیش و بعد از تزریق در مردود آزمایشی و میانگین‌های بیمارطای اصلی در طول دوره پرورش

متانع تغیر	سری اول (نهنه اول)			سری دوم (نهنه دوم)			متانع تغیر
	سری سوم (نهنه چهارم)	سری چهارم (نهنه ششم)	سری پنجم (نهنه هفتم)	سری ششم (نهنه هشتم)	سری هفتم (نهنه نهم)	سری هشتم (نهنه دهم)	
سویه	۱۹۵۷	۱۷۰۶ <sup>b</sup>	۱۷۰۴ <sup>a</sup>	۱۲۷۰ <sup>b</sup>	۲۱۱۸ <sup>b</sup>	۲۱۱۸ <sup>a</sup>	۱۷۰۶ <sup>b</sup>
برنامه غذایی	۲۰۰۰	۴۷۸۳ <sup>a</sup>	۴۷۸۳ <sup>a</sup>	۵۵۹۷ <sup>a</sup>	۱۱۹۴ <sup>a</sup>	۱۲۰۸ <sup>a</sup>	۴۷۸۳ <sup>a</sup>
ازاد		۱۸۷۷	۱۸۷۷	۲۲۱۱ <sup>a</sup>	۲۳۲۲ <sup>a</sup>	۲۲۹۴ <sup>a</sup>	۲۱۸۷ <sup>a</sup>
محمله		۳۹/۹	۴۰۴۱ <sup>a</sup>	۲۱۷۷ <sup>b</sup>	۲۴۸۷ <sup>b</sup>	۵۸۸۷ <sup>b</sup>	۳۶۹۹
تزریق		۲۵۷۳ <sup>a</sup>	۲۵۷۳ <sup>a</sup>	۲۱۷۰	۲۳۷۷ <sup>b</sup>	۱۰۳۰	۸۷۴ <sup>a</sup>
شاهد		۱۲۷۴ <sup>b</sup>	۱۲۷۴ <sup>b</sup>	۲۲۷۷	۳۴۲۱	۲۹۷۰	۴۷۱
تزریق با LPS		۲۷/۱	۴۷/۱	۱۰/۰	۱۰/۰	۱۴۸	۲۵۷
خطای استاندارد						۱۹/۶	

a-b میانگین‌های در یک سویه و مربوط به سطوح مختلف هر اثر اصلی (فاکتور) با جزو غیر مشترک، وابد و اختلاف معنی‌داری دارند.

تأثیر سرعت رشد و مصرف خوراک بر پاسخ التهابی در جوجه‌های گوشتی

نهاده می‌گشینند های در پیک سفون از میانه طبقه سطوح مختلف هم اثر اصلی (اکتورون) یا حرف غیر مشترک دیده به اخلاف معنی خواهند داشتند.

جدول یز تأثیر سویه، پر نامه غذایی و توزیع لپهولی ساکارید (LPS) سالمندان موریم بر نسبت اجرای الشه بروز زدن در هفتادی اول و دوم (گروهی اول و دوم)

طهه میانگین میان در یک سنتون و مروط به سطح مختلف هر اثر اصلی (ذاکتور) با حروف غیر مشترک دو دودو با هم بگر اختلاف معنی دار دارند.

با گروه R ضریب تبدیل غذایی بهتری داشتند، ولی چنین اثری در مورد سویه ۱۹۵۷ دیده نشد. این امر نشان می‌دهد که سویه ۲۰۰۰ تا حدودی در مقایسه با سویه ۱۹۵۷ در برابر محدودیت‌های مواد مغذی تأثیرپذیری بیشتری دارد. ضریب تبدیل غذایی گروه R در مقایسه با گروه A در هفته ششم کمتر بود، که احتمالاً به دلیل رشد جبرانی بوده است. ضریب تبدیل غذایی جوجه‌های گروه شاهد در مقایسه با تزریق شده، در طول آزمایش تفاوت معنی‌داری نداشت که با نتایج به دست آمده توسط گروهی دیگر از پژوهندگان هم خوانی دارد (۲۳).

#### اجزای لاشه

تأثیر سویه، برنامه غذایی و تزریق LPS بر نسبت اجزای لاشه به وزن بدن در هفته‌های مختلف در جدول‌های ۴ و ۵ آمده است. طول ساق پا (در طی آزمایش) و نسبت وزن ماهیچه سینه به وزن بدن (از هفته دوم تا ششم) در سویه ۲۰۰۰ در مقایسه با ۱۹۵۷ به طور معنی‌داری بیشتر بود. در هفته اول نسبت وزن حفره گوارشی به وزن بدن در سویه ۲۰۰۰ در مقایسه با سویه ۱۹۵۷ بالاتر بود، درحالی‌که در هفته چهارم عکس آن دیده شد. از هفته دوم تا ششم، سویه ۲۰۰۰ در مقایسه با سویه ۱۹۵۷، چربی حفره بطی (نسبت به وزن بدن) بیشتری داشت، در حالی‌که نسبت وزنی کبد به وزن بدن در سویه ۱۹۵۷ در مقایسه با ۲۰۰۰ در هفته چهارم و ششم بیشتر بود. هاوستین و همکاران (۹) گزارش کردند که وزن ماهیچه سینه و چربی حفره بطی در سویه ۱۹۹۱ در مقایسه با سویه ۱۹۵۷ بیشتر بود. گرچه نسبت وزنی بورس فابریسیوس به وزن بدن در سویه ۱۹۵۷ در مقایسه با سویه ۲۰۰۰ در طول دوره پرورش بیشتر بود، ولی اختلاف آنها تنها در هفته‌های ۲ و ۶ معنی‌دار شد. اختلاف نسبت وزنی بورس فابریسیوس و کبد بین دو سویه، ناشی از این است که هر چه وزن بدن کم می‌شود، نسبت وزنی اندام به وزن بدن افزایش می‌یابد. در هفته دوم نسبت وزنی تیموس به وزن بدن در سویه ۱۹۵۷ کمتر از ۲۰۰۰ بود، ولی در هفته ششم عکس آن اتفاق افتاد.

هر دو سویه، جوجه‌های گروه A در مقایسه با گروه R اضافه وزن بیشتری داشتند. احتیاجات غذایی سویه ۲۰۰۰ در مقایسه با سویه ۱۹۵۷ به علت سریع تر بودن رشد در آنها، بیشتر است. از این‌رو در هفته‌های دوم و سوم، به طور شدیدتری تحت تأثیر محدودیت غذایی قرار گرفته است. سایر پژوهندگان نیز از وجود چنین اثر متقابلی بین سویه و برنامه غذایی بر افزایش وزن جوجه‌ها خبر داده‌اند. مصرف خوراک هفتگی سویه ۲۰۰۰ در مقایسه با ۱۹۵۷ از هفته اول تا چهارم بیشتر بود، که طبعتاً سویه ۲۰۰۰ به علت به گزینی برای رشد سریع، به خوراک بیشتری نیاز دارد. از هفته پنجم، یعنی به دنبال اتمام دوره محدودیت غذایی، تفاوت معنی‌داری بین مصرف خوراک هفتگی دو سویه دیده نشد. تفاوت بین مصرف خوراک گروه A و R در هفته اول، نزدیک معنی‌دار شدن بود ( $P=0.06$ ، که شاید به دلیل شروع محدودیت غذایی از روز چهارم فرصت کافی برای ایجاد تفاوت وجود نداشته است، در حالی‌که از هفته دوم تا چهارم جوجه‌های گروه A در مقایسه با گروه R به طور معنی‌داری خوراک بیشتری مصرف کردند. مصرف خوراک هفتگی به دنبال اتمام دوره محدودیت غذایی (هفته پنجم و ششم) تفاوت معنی‌داری بین دو گروه نداشت. اثر متقابلی بین برنامه غذایی و سویه بر مصرف خوراک هفتگی در هفته‌های سوم ( $P=0.02$ ) و چهارم ( $P=0.01$ ) دیده شد، به صورتی که در سویه ۲۰۰۰، گروه A در مقایسه با گروه R، خوراک بیشتری مصرف کرد، ولی این تفاوت در سویه ۱۹۵۷ معنی‌دار نشد. وجود چنین اثر متقابلی با توجه به اثر مقابل دیده شده بین سویه و برنامه غذایی بر اضافه وزن جوجه‌ها قابل توجیه است، به طوری که سویه ۲۰۰۰ در مقایسه با سویه ۱۹۵۷ به علت رشد سریع تر، به مواد غذایی بیشتری نیاز داشته است.

ضریب تبدیل غذایی سویه ۲۰۰۰ در مقایسه با ۱۹۵۷ در طول ۶ هفته پرورش بهتر بود. اثر متقابلی بین سویه و برنامه غذایی بر ضریب تبدیل غذا در هفته سوم دیده شد ( $P=0.0501$ ) و از جوجه‌های سویه ۲۰۰۰، گروه A در مقایسه

تأثیر سرعت رشد و مصرف خوراک بر پاسخ التهابی در جوجه‌های گوشتی

- ۱- میزان نکثیر تلویت ها در محیط کشت پلیوپلیورکید: تکمیل سرمهای (بیرونی).
- ۲- میزان نکثیر تلویت ها در محیط کشت خالی پلیزون: مقایسه با PHA، انتقال کمی (Low PHA+L-L) و (Low PHA-L-L).
- ۳- میزان نکثیر تلویت ها در محیط کشت خالی پلیزون با انتقال زیاد + استرلیکن: (استرلیگ شده او مکروزاها - مطالعه توصیحات من)
- ۴- میزان نکثیر تلویت ها در محیط کشت خالی پلیزون با انتقال زیاد + استرلیکن: (Low PHA+L-L) و (Low PHA-L-L) که نشان دهنده اثر استرلیکن بر روی تغییرات

تکثیر لنفوسیت‌های تیموس در محیط کشت تاثیر سن، سویه و برنامه غذایی بر تکثیر لنفوسیت‌های تیموس در محیط کشت در جدول ۶ آورده شده است. میزان تکثیر لنفوسیت‌ها به‌طور قابل توجهی تحت تأثیر سن قرار گرفت، به‌طوری‌که در هفته چهارم در مقایسه با سایر هفت‌ها کمتر بود تکثیر لنفوسیت‌ها در هفته چهارم (Base line)، در حالی‌که میزان تکثیر لنفوسیت‌ها در محیط کشت حاوی میتوژن با غلظت کم (Low PHA) و یا میتوژن و ایترولوکین ۱-۱، در هفته چهارم در مقایسه با سایر هفت‌ها بیشتر بود. تکثیر لنفوسیت‌ها در محیط کشت حاوی Low PHA در گروه R در مقایسه با گروه A بیشتر بود ( $P=0.056$ ). اثر متقابلی بین سن و برنامه غذایی در مورد میزان تأثیرپذیری لنفوسیت‌ها به IL-1 (شاخص تحریک) دیده شد، به‌طوری‌که در هفته چهارم در گروه A در مقایسه با گروه R بیشتر بود ( $P=0.052$ ). بنابراین چنین استنباط می‌شود که با توجه به تأثیر قوی تر IL-1 بر تکثیر لنفوسیت‌ها در گروه A در مقایسه با گروه R و هم‌چنین اثرهای التهاب‌زاوی شدید IL-1، اعمال محدودیت غذایی در این آزمایش توانسته است تا حدود زیادی آثار این سایتوکاین التهاب‌زا را تخفیف دهد و چنین موردی برای تولید کننده طیور گوشتی مطلوب است. در یک بررسی دیگر، جیره غذایی و یا تزریق LPS بر پاسخ نیمچه بوقلمون‌های ۴ روزه تأثیر نداشت، ولی در ۸ روزگی میزان پاسخ‌دهی نیمچه‌های تغذیه شده با جیره‌های پرانرژی در مقایسه با کمانرژی به‌طور معنی‌داری بیشتر بود (۲۲). تاکاهاشی و همکاران (۳۰) گزارش کردند که IL-1 تأثیر شدیدتری بر میزان تکثیر لنفوسیت‌های جوجه‌های تغذیه شده با جیره‌های کم پروتئین در مقایسه با جیره‌های با پروتئین بالا داشت. میزان پاسخ‌گویی لنفوسیت‌ها به IL-1 Low PHA + IL-1 ( $P=0.033$ ) و هم‌چنین شاخص تحریک ( $P=0.06$ ) سویه ۲۰۰۰ در مقایسه با ۱۹۵۷ در هفته چهارم بیشتر بود. تأثیر تحریکی بیشتر IL-1 بر لنفوسیت‌های سویه ۲۰۰۰ در مقایسه با سویه ۱۹۵۷ نشان می‌دهد که به‌گرینی ژنتیکی برای افزایش وزن باعث تغییر شاخص‌های التهابی شده است. خواص التهاب‌زا IL-1 بر

نسبت وزنی غده بورس فابریسیوس به وزن بدن در گروه R در مقایسه با گروه A در هفته اول بیشتر بود. طول استخوان ساق پا (طی هفته‌های دوم تا ششم)، نسبت وزنی ماهیچه سینه به وزن بدن (طی هفته‌های چهارم و ششم) و نسبت وزنی حفره گوارشی به وزن بدن (هفته چهارم) در گروه A بیشتر از گروه R بود. در بررسی دیگر، نسبت وزنی کبد در جوجه‌های که با جیره پرانرژی و پروتئین تغذیه شده بودند، در مقایسه با گروه بیشتر بود ( $P=0.019$ ). نسبت وزنی بورس فابریسیوس در گروه‌های تزریق شده با LPS در مقایسه با گروه شاهد در هفته‌های اول و ششم کمتر بود. وزن کبد به وزن بدن در گروه تزریق شده در مقایسه با گروه شاهد در هفته ششم بیشتر بود که با نتایج به‌دست آمده توسط رورا و همکاران هم خوانی دارد (۲۵)، در حالی‌که گروه دیگری از محققین، اختلاف معنی‌داری در این مورد ندیدند (۱۸). اثر متقابل برنامه غذایی و تزریق LPS بر طول ساق پا در هفته دوم معنی‌دار بود ( $P=0.034$ ، به‌طوری‌که طول ساق پای جوجه‌های تزریق شده در گروه A در مقایسه با گروه شاهد کمتر بود ولی چنین اثری در گروه R دیده نشد. این مورد نشان می‌دهد که واکنش التهابی در گروه A تأثیر بیشتری داشته و رشد جوجه‌ها را در مقایسه با گروه شاهد به‌طور معنی‌داری کاهش داده است. آثار متقابل برنامه غذایی و سویه بر نسبت وزنی کبد و تیموس به وزن بدن در هفته چهارم معنی‌دار بودند (به ترتیب  $P=0.034$  و  $P=0.041$ ، بدین صورت که نسبت‌های مزبور در جوجه‌های گروه R از سویه ۲۰۰۰ در مقایسه با جوجه‌های گروه A بیشتر بود ولی در سویه ۱۹۵۷ چنین تأثیری دیده نشد. این مورد نشان می‌دهد که اعمال محدودیت غذایی در سویه ۲۰۰۰ در مقایسه با سویه ۱۹۵۷ به میزان بیشتری باعث کاهش سرعت رشد شده و درنتیجه نسبت وزنی اندام‌های فوق در جوجه‌های گروه R در مقایسه با گروه A از سویه ۲۰۰۰ بیشتر شده است.

## سپاسگزاری

اعتبار مالی این بررسی را دانشگاه آبرتا و وزارت کشاورزی از کشور کانادا تأمین کرده که بدین وسیله صمیمانه از آنها قدردانی می‌شود.

کاهش رشد و اشتها و افزایش نرخ متابولیک و تکثیر سلول‌های T، موجب عدم مصرف مواد مغذی در حد بهینه برای رشد است (۱۰، ۱۵، ۲۰ و ۲۹) که برای رشد جووجهای مطلوب نیست. با توجه به نتایج بدست آمده از این بررسی، ایجاد پاسخ التهابی و آثار آن در جوجهای گوشتی تحت تأثیر میزان مصرف خوراک، سرعت رشد و سن قرار گرفت.

## منابع مورد استفاده

1. Abbas, A. K., A. H. Lichtman and J. S. Pober. 1997. Cytokines. PP. 250-277. In: W. B. Saunders Co.(Ed.), Cellular and Molecular Immunology. Philadelphia, PA.
2. Ballay, M., E. A. Dunnington, W. B. Gross and P. B. Siegel. 1992. Restricted feeding and broiler performance: age at initiation and length of restriction. Poult. Sci. 71: 440-447.
3. Beisel, W. R. 1977. Metabolic and Nutritional consequences of infection. PP. 125-144. In: H. H. Draper (Ed.), Advances in Nutritional Research, Plenum Press. New York.
4. Benson, B. N., C. C. Calvert, E. Roura and K. C. Klasing. 1993. Dietary energy source and density modulate the expression of immunologic stress in chicks. J. Nutr. 123: 1714-1723.
5. Berczi, I. 1998. Neurohormonal host defense in endotoxin shock. Ann. N. Y. Acad. Sci. 840: 787-802.
6. Charles, R. G., F. E. Robinson, R. T. Hardin and M. W. Yu. 1992. Growth, body composition, and plasma androgen concentration of male broiler chickens subjected to different regimens of photoperiod and light intensity. Poult. Sci. 71: 1595-1605.
7. Han, P. F. S. and J. R. Smith. 1973. The influence of the growth rate on the development of Marek's disease in chickens. Poult. Sci. 51: 975-985.
8. Havenstein, G. B., P. R. Ferket, S. E. Schedideler and B. T. Larson. 1994. Growth, livability and feed conversion of 1957 vs 1991 broiler when fed typical 1957 and 1991 broiler diets. Poult. Sci. 73: 1785-1794.
9. Havenstein, G. B., P. R. Ferket, S. E. Scheidler and D. V. Rives. 1994. Carcass composition and yield of 1991 vs 1957 broilers when fed typical 1957 and 1991 broiler diets. Poult. Sci. 73: 1795-1804.
10. Hellerstein, M. K., S. N. Meydani, M. Meydani, K. Wu and C. A. Dinarello. 1989. Interleukin-1-induced anorexia in the rat. J. Clin. Invest. 84: 228-235.
11. Katanbaf, M. N., E. A. Dunnington and P. B. Siegel. 1989. Restricted feeding in late feathering chickens 1. Growth and physiological responses. Poult. Sci. 68: 344-351.
12. Katanbaf, M. N., P. B. Siegel and W. B. Gross. 1987. Research note: Prior experience and response of chickens to a streptococcal infection. Poult. Sci. 66: 2053-2055.
13. Kettelehut, I. C., W. Fires and A. L. Goldberg. 1987. The toxic effects of tumor necrosis factor in vivo and their prevention by cyclooxygenase inhibitor. Proc. Nat. Acad. Sci. USA. 84: 4273-4277.
14. Klasing, K. C. and B. J. Johnstone. 1991. Monokines in growth and development. Poult. Sci. 70: 1781-1789.
15. Klasing, K. C., D. E. Lavrin, R. K. Peng and D. M. Fry. 1987. Immunologically mediated growth depression in chick: Influence of feed intake, corticosterone, and interleukin-1. J. Nutr. 117: 1629-1637.
16. Klasing, K. C. and R. K. Peng. 1987. Influence of cell sources, stimulating agents, and incubation conditions on release of interleukin-1 from chicken macrophages. Dev. Comp. Immun. 11: 385-394.
17. Korver, D. R. and K. C. Klasing. 1997. Alterations in specific and inflammatory immune responses in chicks fed fish oil. J. Nutr. 127: 2039-2046.
18. Korver, D. R., E. Roura and K. C. Klasing. 1998. Effect of dietary energy level and oil source on broiler performance and response to an inflammatory challenge. Poult. Sci. 77: 1217-1227.
19. Liu, G., E. A. Dunnington and P. B. Siegel. 1995. Growth related traits in body weight selected lines and their crosses reared under different nutritional regimens. Brit. Poult. Sci. 36: 209-219.
20. Nakamura, K., Y. Mitarai, M. Yoshioka and Nakajima. 1998. Serum levels of interleukin-6,  $\alpha_1$ -acid glycoprotein, and corticosterone in two-week-old chickens inoculated with *Escherichia coli* lipopolysaccharide. Poult. Sci. 77: 908-911.

21. Piquer, F. J. 1994. Effect of Immune Stress and Changes in Dietary Metabolizable Energy on Growth and Selected Characteristics of Immune Function of Newly Hatched Turkeys. Ph.D. dissertation, Iowa State Universty, Ames. I A.
22. Piquer, F. J., J. L. Sell, M. J. Jeffrey, D. L. Reynolds and M. Kaiser. 1995. Effects of early immune stress and changes in dietary metabolizable energy on the development of newly hatched turkeys. 2. Selected characteristics on immune function. Poult. Sci. 74:998-1010.
23. Piquer, F. J., J. L. Sell, M. F. Soto-Salanova, L. Vilaseca and K. Turner. 1995. Effects of early immune stress and changes in dietary metabolizable energy on the development of newly hatched turkeys. Growth and nutrient utilization. Poult. Sci. 74:983-987.
24. Qureshi, M. A. and G. B. Havenestein. 1994. A comparison of the immune performance of a 1991 commercial broiler with 1957 random bred strain when feed typical 1957 and 1991 broiler diets. Poult. Sci. 73:1805-1812.
25. Roura, E., J. Homedes and K. C. Klasing. 1992. Prevention of immunologic stress contributes to the growth-permitting ability of dietary antibiotics in chicks. J. Nutr. 122:2383-2390.
26. Sacco, R. E., K. E. Nestor, Y. M. Saif and R. A. Patterson. 1994. Genetic analysis of antibody response of turkeys to Newcastle disease virus and *Pasteurella multocida* vaccines. Poult. Sci. 73:1169-1174.
27. Sacco, R. E., Y. M. Saif, K. E. Nestor and R. N. Dearth. 1991. Genetic variation in resistance of turkeys to experimental challenge with *Pasteurella multocida*. Avian Dis. 35:950-954.
28. Siegel, H. S. 1985. Immunological responses as indicators of stress. World's Poult. Sci. J. 41:36-44.
29. Takahashi, K., N. Miyake, T. Ohta, Y. Akiba and K. Tamura. 1998. Changes in plasma  $\alpha$ 1-acid glycoprotein concentration and selected immune response in broiler chickens injected with *Escherichia coli* lipopolysaccharide. Brit. Poult. Sci. 39:152-155.
30. Takahashi, K., S. Yodogawa and Y. Akiba 1995. Effect of dietary protein concentration on response to *Escherichia coli* endotoxin in broiler chickens. Brit. J. Nutr. 74:173-182.
31. Van Heugten, E., J. W. Spears and M. T. Coffey. 1994. The effect of dietary protein on performance and immune response in weanling pigs subjected to an inflammatory challenge. J. Anim. Sci. 72:2661-2669.
32. Verderng, M. and A. Tarkowski. 1997. Role of neutrophils in experimental septicemia and septic arthritis induced by *Staphylococcus aureus*. Infect. Immun. 65:2517-2521.
33. Zulkifli, I., E. A. Dunnington, W. B. Gross, A. S. Larsen, A., Martin and P. B. Siegel 1993. Responses of dwarf and normal chickens to feed restriction, *Eimeria tenella* infection, and sheep red blood cell antigen. Poult. Sci. 72:1630-1640.
34. Zulkifli, I., E. A. Dunnington, W. B. Gross and P. B. Siegel. 1994. Food restriction early in life, and its effect on adaptability, disease resistance, and immunocompetence of heat-stressed dwarf and nondwarf chickens. Brit. Poult. Sci. 35:203-213.
35. Zulkifli, I., H. S. Siegel, M. M. Mashaly, E. A. Dunnington and P. B. Siegel. 1995. Inhibition of adrenal steroidogenesis, neonatal feed restriction, and pituitary-adrenal axis response to subsequent fasting in chickens. Gen. Comp. Endoc. 97:49-56.