



## تأثیر تزریق درون تخم مرغی عصاره گوجه فرنگی بر تمایز جنسیت و ساختار گنادی جوجه‌های گوشتی و عملکرد آنها

عاطفه جمشاسب<sup>۱</sup> و مجید متقی‌طلب<sup>۲</sup>

۱- دانش‌آموخته کارشناسی ارشد، گروه علوم دامی، دانشگاه گیلان  
۲- دانشیار، گروه علوم دامی، دانشگاه گیلان (نویسنده مسؤول: mottaghi2002@yahoo.co.uk)  
تاریخ دریافت: ۹۸/۲/۷ تاریخ پذیرش: ۹۸/۵/۷  
صفحه: ۸۶ تا ۹۵

### چکیده

دستکاری جنسیت با استفاده از تزریق مهارکننده‌های آروماتاز در تخم مرغ، با هدف تولید درصد بالاتر جنس نر به دلیل رشد سریع تر و ضریب تبدیل بهتر از جمله مواردی است که در سال‌های اخیر مورد توجه محققان و تولیدکنندگان قرار گرفته است. این مطالعه به منظور بررسی تأثیر تزریق عصاره آب‌ای و الکلی گوجه‌فرنگی (به عنوان آنتی‌آروماتاز گیاهی) بر تمایز جنسیت، جوجه‌دآوری و عملکرد جوجه‌های گوشتی انجام شد. ششصد عدد تخم مرغ نطفه دار به شش تیمار، چهار تکرار و ۲۵ تخم مرغ در هر تکرار، تقسیم شدند. تیمارهای آزمایشی عبارت بودند از: تزریق دو سطح عصاره آبی گوجه‌فرنگی به ترتیب ۰/۳ و ۰/۶ میلی لیتر (TWE<sub>0.3</sub>, TWE<sub>0.6</sub>) و دو سطح عصاره الکلی گوجه‌فرنگی با سطوح مشابه (TAE<sub>0.3</sub>, TAE<sub>0.6</sub>) و تزریق ۰/۱ میلی لیتر سرم فیزیولوژیک (Shame Group : SG) و گروه شاهد بدون تزریق (Cont) بودند. تزریق مواد آزمایشی در روز پنجم انکوباسیون از انتهای باریک تخم مرغ و با استفاده از سرنگ یک میلی لیتری انجام شد. بعد از تفریخ، جوجه‌ها تفکیک جنسیت شده و به مدت ۶ هفته به منظور بررسی ساختار گنادی و عملکرد پرورش داده شدند. نتایج به دست آمده نشان داد که تزریق ۰/۳ میلی لیتر عصاره الکلی و ۰/۶ میلی لیتر عصاره آبی گوجه فرنگی، درصد جوجه نر را به طور معنی داری افزایش داده (p < ۰/۰۵)؛ در حالی که تأثیر منفی بر درصد جوجه‌دآوری و عملکرد جوجه‌ها نسبت به گروه شاهد ثبت نشد. نتایج دوره پرورش نشان داد که جوجه‌های نر به صورت معنی داری مصرف خوراک و افزایش وزن بالاتری داشتند (p < ۰/۰۵). استنتاج نهایی این است که تزریق داخل تخم مرغی عصاره گوجه فرنگی که حاوی فلاونوئید با خاصیت آنتی‌آروماتازی است، باعث افزایش درصد جوجه نر و متعاقب آن دستیابی به منافع اقتصادی بیشتر می‌شود. با این حال، برای اظهار نظر دقیق تر به تعداد نمونه بافتی و همچنین سطوح مختلفی از عصاره گوجه‌فرنگی به عنوان آنتی‌آروماتاز نیاز است.

واژه‌های کلیدی: عصاره گوجه‌فرنگی، مهارکننده‌های آروماتاز، تمایز جنسیت، عملکرد

### مقدمه

تمایز جنسیت فرآیندی منظم و متوالی است که در موجودات عالی به وسیله ژنوتیپ زایگوت تعیین می‌شود. طی این فرآیند گناد نامتمایز به بیضه یا تخمدان تبدیل شده و جنس نر یا ماده کامل به وجود می‌آید. در پستانداران پیش از تعیین جنسیت، گناد موجود یک بافت ابتدایی است که توانایی تمایز به بیضه و همچنین پتانسیل تبدیل شدن به تخمدان را دارد (۴). در پرندگان ترکیب کروموزومی تخمک تعیین‌کننده جنسیت بوده و در زمان لقاح گنادها غیرقابل تشخیص هستند. طی هفته اول در رویان جوجه، گنادهای جنسی نر و ماده رویانی قابل تفکیک نیستند. بعد از این مرحله گناد نر به بیضه و گناد ماده به تخمدان تبدیل می‌شود (۹). در پرندگان، تکامل گناد نامتمایز به بیضه و یا تخمدان، به میزان فعالیت آنزیم آروماتاز بستگی دارد. تعیین جنسیت و فرآیندهای بعدی تمایز با نسبت آندروژن به استروژن کنترل شده و این نسبت به وسیله توقف یا کاهش آنزیم آروماتاز، تغییر می‌کند (۲۵). نسبت آندروژن به استروژن در مهره‌داران به وسیله آنزیم آروماتاز (تنها آنزیم شناخته‌شده‌ای که تبدیل برگشت‌ناپذیر آندرواستندین و تستوسترون را به ترتیب به استرون و استرادیول کاتالیز می‌کند) کنترل می‌شود (۲۰). بیان ژن آنزیم آروماتاز در روز ۵ و ۶ جوجه‌کشی در جنس ماده قابل‌ردیابی است (۲۳). بر مبنای نتایج مطالعات انجام شده، در مراحل

اولیه رشد رویانی با تغییر دادن نسبت هورمون‌های جنسی، می‌توان تمایز جنسی را تحت تأثیر قرار داد. تجویز بازدارنده‌های آروماتاز از سنتز هورمون استروژن (هورمون عامل ایجاد ساختار تخمدانی و صفات ثانویه جنسی ماده) در ماده‌های ژنتیکی جلوگیری کرده و موجب تولید خروس‌هایی با ژنوتیپ ماده می‌شود (۱۶، ۱۹). جوجه‌های ماده تولیدی تحت تأثیر آنزیم آروماتاز، رفتار و ظاهر فیزیکی جنس نر را بروز می‌دهند، دارای بیضه‌های دوطرفه بوده و قادر به اسپرماتوژنز نیز می‌باشند. چنین یافته‌هایی منجر به ارائه این ایده گردید که در مراحل اولیه رشد رویانی با تغییر نسبت هورمون‌های جنسی می‌توان تمایز جنسی را تحت تأثیر قرار داد (۷). از جمله آنتی‌آروماتازهای سنتتیک که تاکنون به‌منظور تغییر جنسیت در جوجه‌های گوشتی استفاده شده است فدرازول<sup>۱</sup> می‌باشد که تزریق ۰/۱ میلی گرم از این آنتی‌آروماتاز در روز ۵ انکوباسیون به داخل کیسه هوایی تخم مرغ، منجر به تولید ۷۱/۷۹ درصد جوجه نر شد (۱). در مطالعه‌ای تزریق ۰/۱۵ میلی گرم فدرازول در آلبومن تخم مرغ قبل از دوره انکوباسیون، منجر به ۹۶/۵ درصد برگشتگی جنسی شد (۳). در مطالعه‌ای دیگر با تزریق ۲ میلی گرم ۱- متیل آندرواستندین<sup>۱</sup> در روز ۳ انکوباسیون در مرکز زرده تخم مرغ، درجات مختلفی از برگشتگی جنسی طی نمو رویانی ثبت شد (۲۶). نتایج به‌دست‌آمده در مطالعه‌ی متقی‌طلب و رازانی (۱۵)

نشان داد که تزریق ۰/۱ میلی گرم فدرازول منجر به تولید بیشترین درصد جوجه نه (۷۷/۶۸ درصد) شد. همچنین در نتایج مطالعه حیدری و همکاران (۱۰) با تزریق ۰/۱ میلی گرم هیدروکلراید فدرازول ۱۰۰ درصد برگشتگی جنسی مشاهده شد. از آنجایی که بروز تأثیرات جانبی نامطلوب در اثر تزریق آنتی آروماتازهای سنتتیک در جوجه‌های تولیدی محتمل است، بنابراین بیشتر تزریق درون تخم مرغی مواد و ترکیبات غیرسنتزی با خاصیت آنتی آروماتازی توصیه می‌شود. منظور از آنتی آروماتازهای غیرسنتزی، مواد طبیعی هستند که به صورت ترکیبات بیوشیمیایی در قارچ‌ها، سبزی‌ها، میوه‌ها و سایر گیاهان وجود دارند. فلاونوئیدها از جمله ترکیبات طبیعی با خاصیت آنتی آروماتازی هستند که به وفور در گیاهان یافت می‌شوند (۲۲). تاکنون از چندین ماده طبیعی به عنوان آنتی آروماتاز غیرسنتتیک استفاده شده است. گزارش شده است که تزریق ۰/۱ میلی گرم عصاره‌ی سیر و نیز تزریق ۰/۱ میلی گرم عصاره‌ی گوجه فرنگی در سفیده تخم مرغ در روز ۵ جوجه‌کشی به ترتیب منجر به تولید ۸۰/۴۳ درصد و ۷۰/۹۷ درصد جنس نر می‌شود (۸). در مطالعه‌ای دیگر با تزریق ۵۰۰ میکروگرم عصاره چای سبز ۸۰ درصد برگشتگی جنسی گزارش شد (۱۰). فلاونوئیدها از جمله ترکیبات طبیعی با خاصیت آنتی آروماتازی می‌باشند که به وفور در گیاهان یافت می‌شوند (۲۷). گوجه‌فرنگی منبع مهم ترکیبات فنولی از جمله کوئرستین، نارینجین، کامفرول و هگزوز کافیک اسید محسوب می‌شود (۲۸). در میوه‌ی گوجه فرنگی، فلاونوئیدها بیشتر در پوست آن ذخیره می‌شود (۲).

بنابراین هدف از این مطالعه بررسی تأثیر تزریق عصاره آبی و الکلی گوجه فرنگی به سفیده‌ی تخم مرغ در روز ۵ جوجه‌کشی بر تمایز جنسیت، تغییرات گنادها و عملکرد جوجه‌های گوشتی بود.

## مواد و روش‌ها

برای تهیه‌ی عصاره‌ی گوجه‌فرنگی، وارینه متین از مزرعه کیمیا پردیس واقع در محمدرشهر کرج تهیه شد. برای تهیه عصاره، بخش زیرین پوست گوجه‌فرنگی جدا و به سرعت به وسیله ازلت مایع یخ زده شد؛ و سپس نمونه‌ها تا روز عصاره‌گیری در دمای ۲۰- درجه سلسیوس نگهداری شدند. تمام فرآیند عصاره‌گیری در شرایط نور کم انجام شد. برای تهیه عصاره آبی، ۱۰۰ میلی‌لیتر آب به ۶۰ گرم از نمونه گوجه‌فرنگی اضافه شد و به مدت ۳۰ دقیقه توسط همزن مخلوط شد و سپس به مدت ۱۰ دقیقه تحت سانتریفیوژ (۷۰۰۰rpm) قرار گرفت. یک میلی‌لیتر از نمونه به میکروتیوب‌ها منتقل و دوباره مرحله سانتریفیوژ به مدت ۱۰ دقیقه، در دمای ۱۰ درجه سلسیوس (۱۴۰۰۰rpm) تکرار شد. بخش سطحی نمونه به عنوان عصاره آبی در مرحله تزریق استفاده شد. برای تهیه عصاره الکلی، پس از اضافه کردن ۲۰۰ میلی‌لیتر متانول به باقی مانده‌ی نمونه گوجه‌فرنگی، روند کار مشابه با روند عصاره‌گیری آبی تکرار شد (۱۱). آنالیز ترکیبات فنولی در عصاره‌های تهیه شده با استفاده از دستگاه کروماتوگرافی مایع با کارایی بالا Breeze HPLC

(System, Water, Ma, USA) مجهز به شناساگر UV Visible (Water Dual Absorbance 2487) و ستون SymenteryC18  $150 \times 4/6$  میلی‌متر با قطر منافذ ۵ میکرومتر (Waters, Dublin Ireland) انجام شد. جداسازی ترکیبات فنولی با استفاده از دو حلال A (آب حاوی ۰/۱ درصد فرمیک اسید) و B (استونیتریل) و سرعت ۱ میلی‌لیتر در دقیقه، در طول موج ۲۸۰ نانومتر انجام شد. به منظور آنالیز کمی، کروماتوگرام‌های حاصل از تزریق هر نمونه از عصاره با کروماتوگرام به دست آمده از تزریق استانداردهای مربوطه مقایسه شد و در نهایت غلظت ترکیبات مورد نظر برحسب میلی گرم محاسبه شد. در این تحقیق از استاندارد کوئرستین<sup>۲</sup> (شرکت Extrasynthese فرانسه) و نارینجین<sup>۳</sup> (شرکت SIGMA) استفاده شد (شکل ۱). ششصد عدد تخم مرغ نطفه‌دار سویه راس، از مزرعه‌ی گروه تولیدی رامسر طیور تهیه شد. تخم مرغ‌ها براساس گروه‌بندی تیمارها، نامگذاری شده و در طبقات جداگانه در دستگاه جوجه‌کشی قرار گرفتند. برای تزریق، ششصد عدد تخم مرغ به ۶ تیمار و ۴ تکرار تقسیم شدند. در هر تکرار ۲۵ تخم مرغ در نظر گرفته شد. تیمارها شامل: ۱- تزریق ۰/۱ میلی‌لیتر سرم فیزیولوژیک (SG: Shame Group) ۲- عصاره آبی گوجه‌فرنگی در دو سطح ۰/۳ و ۰/۶ میلی‌لیتر (TWE<sub>0.3</sub>, TWE<sub>0.6</sub>) ۳- عصاره الکلی گوجه‌فرنگی در دو سطح ۰/۳ و ۰/۶ میلی‌لیتر (TAE<sub>0.3</sub>, TAE<sub>0.6</sub>) ۴- گروه شاهد (بدون تزریق). قبل از تزریق، تمام تخم مرغ‌ها به روش نوربینی بررسی شدند و تخم مرغ‌های بدون نطفه حذف و با تخم مرغ‌های نطفه‌دار جایگزین شدند. تزریق در سفیده و از انتهای باریک تخم مرغ با استفاده از سرنگ‌های یک میلی‌لیتری انجام شد. در ابتدا محل تزریق توسط الکل اتیلین ۷۰ درصد ضد عفونی شد و بعد از تزریق منفذ محل تزریق با پارافین مذاب مسدود گردید و سپس تخم مرغ‌ها تحت شرایط یکسان در ماشین جوجه‌کشی قرار داده شدند (دمای ۳۷/۲-۳۷/۵ درجه سلسیوس و رطوبت ۵۶ درصد). پس از هج، جوجه‌ها با استفاده از روش پر (Feather sex) تعیین جنسیت شدند. سپس جوجه‌های نر و ماده در قفس‌های جداگانه به ابعاد ۱×۱ متر قرار گرفتند که براساس تیمار، تکرار و جنسیت جوجه‌های مورد نظر شماره‌گذاری شده بودند. سپس پرنده‌ها با استفاده از جیره پایه بر اساس نیازمندی سویه راس (۲۰۱۴) برای سه دوره آغازین (۱-۱۰ روزگی)، رشد (۱۱-۲۴ روزگی) و پایانی (۲۵-۴۲ روزگی) (جدول ۱) پرورش داده شدند. در هر تکرار جوجه‌های نر و ماده در قفس‌های جداگانه، با تعداد تقریبی ۸ الی ۱۰ جوجه قرار داشتند (به علت تفاوت جزئی در مقدار جوجه‌درآوری در هر تیمار). در انتهای دوره پرورش، دو نمونه پرنده با وزن نزدیک به میانگین از هر قفس برای آنالیز لاشه انتخاب شدند. به منظور مطالعات بافت‌شناسی، گنادهای خارج شده به مدت ۲۴ ساعت در فرمالین ۱۰ درصد نگهداری شدند و سپس به الکل ۹۰ درصد انتقال داده شدند. بعد از ۲ ساعت نمونه‌ها به الکل اتیلیک ۷۰ درصد منتقل شدند. آبگیری از بافت گنادها ابتدا با قرار دادن نمونه‌ها در فرمالین ۱۰ درصد برای فیکس شدن بافت طی ۲ مرحله ۲ ساعته و سپس قرار

برش انجام شد. برای رنگ آمیزی هم از روش پاتولوژی (H & E) استفاده شد و سپس برای مشاهده تغییرات، نمونه‌ها توسط میکروسکپ نوری با بزرگنمایی ۱۰ مورد بررسی قرار گرفتند. این پژوهش در قالب طرح بلوک کامل تصادفی شامل ۲ بلوک (نر و ماده) و ۶ تیمار آزمایشی اجرا شد. آزمون کای اسکوتر برای تعیین میزان تغییر جنسیت با احتمال ۱ درصد معنی داری استفاده شد. تجزیه آماری داده‌ها با استفاده از نرم افزار SAS، رویه GLM انجام، و مقایسه میانگین‌ها با آزمون توکی در سطح معنی داری ۰/۰۵ انجام گرفت.

گرفتن نمونه‌ها در الکل ۸۰، ۹۰ و ۹۶ درصد، در ۵ مرحله ۱/۵ ساعته انجام شد. برای شفاف کردن بافت، نمونه‌ها در ۳ مرحله به ترتیب یک مرحله ۱ ساعته و ۲ مرحله ۱/۵ ساعته در گزبلول قرار گرفتند. در مرحله آغشتگی از پارافین مذاب استفاده شد تا بافت‌ها نرم و قابل انعطاف شده و در آب باز شوند. پس از مرحله پرداخت نمونه‌ها، آنها را بلوک کرده و سپس آماده برش زدن با دستگاه میکروتوم شدند. برای بلوک کردن نمونه‌ها، بافت به شکلی در پارافین مذاب قرار گرفت که سطح مقطع مورد نظر برای برش به صورت افقی کف قالب قرار گیرد. درجه برش روی ۲ میکرون تنظیم و عمل

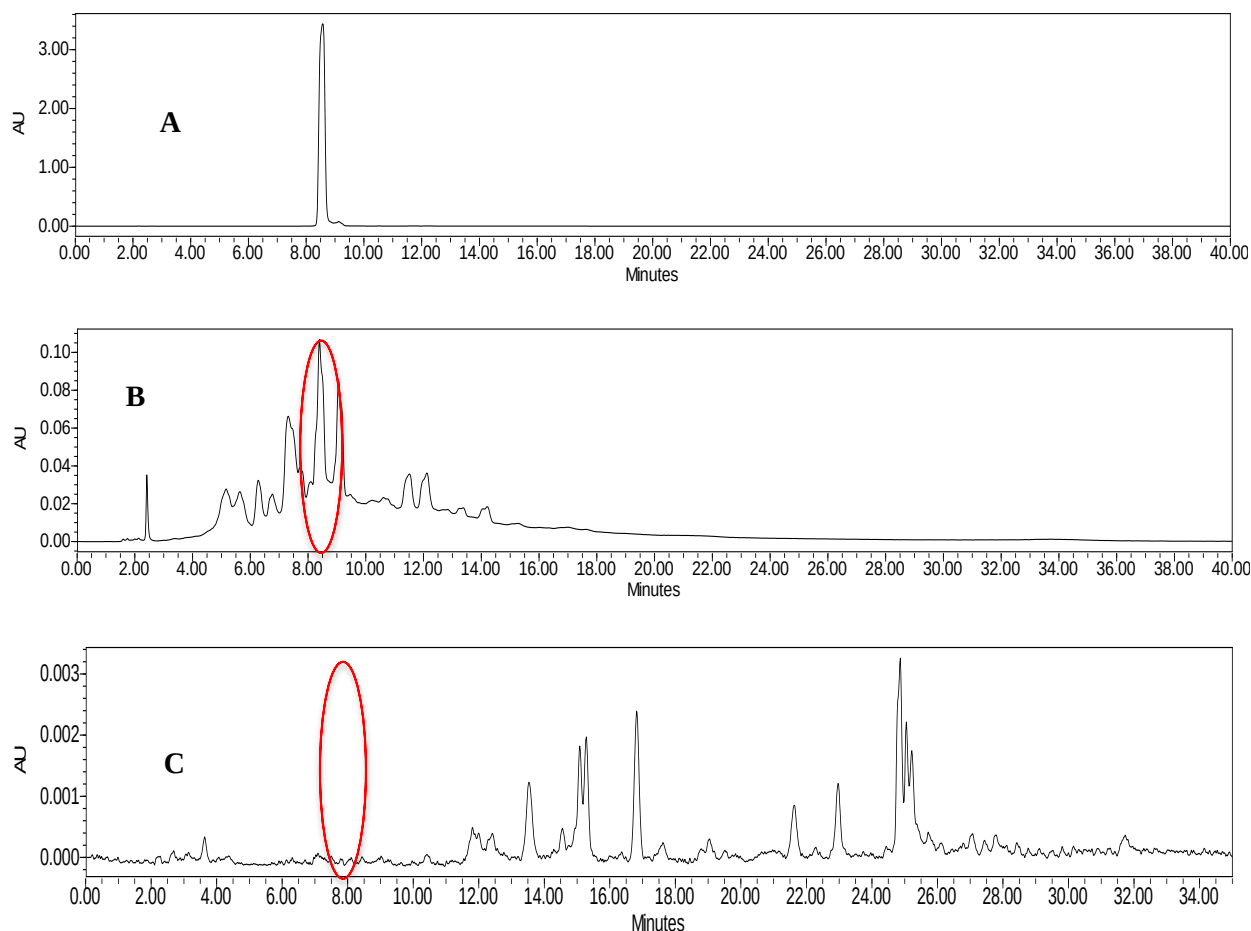
جدول ۱- اجزاء و ترکیبات شیمیایی جیره پایه

Table 1. Ingredients and nutrient composition of the basal diet

| دوره‌های پرورش                 |                      |                          | اجزا (%)                     |
|--------------------------------|----------------------|--------------------------|------------------------------|
| پایانی (۲۵ تا ۴۲ روزگی)        | رشد (۱۱ تا ۲۴ روزگی) | آغازین (صفر تا ۱۰ روزگی) |                              |
| ۶۲/۵۶                          | ۵۷/۰۸                | ۵۴/۰۴                    | ذرت                          |
| ۳۰/۱۴                          | ۳۵/۵۴                | ۳۹/۰۸                    | کنجاله سویا                  |
| ۳/۴۹                           | ۳/۲۹                 | ۲/۳۳                     | روغن گیاهی                   |
| ۱/۶۵                           | ۱/۸۱                 | ۲/۰۳                     | دی کلسیم فسفات               |
| ۰/۸۶                           | ۰/۹۴                 | ۱/۰۴                     | کربنات کلسیم                 |
| ۰/۲۵                           | ۰/۲۵                 | ۰/۲۵                     | مکمل ویتامین <sup>۱</sup>    |
| ۰/۲۵                           | ۰/۲۵                 | ۰/۲۵                     | مکمل مواد معدنی <sup>۱</sup> |
| ۰/۲۳                           | ۰/۲۶                 | ۰/۳۰                     | متیونین                      |
| ۰/۲۵                           | ۰/۲۷                 | ۰/۲۳                     | نمک طعام                     |
| ۰/۱۶                           | ۰/۱۶                 | ۰/۲۱                     | لازین                        |
| ۰/۱۳                           | ۰/۱۰                 | ۰/۱۵                     | جوش شیرین                    |
| ۰/۰۴                           | ۰/۰۵                 | ۰/۰۹                     | ترئونین                      |
| آنالیز ترکیب شیمیایی جیره پایه |                      |                          |                              |
| ۳۰۶۰                           | ۲۹۷۰                 | ۲۸۷۰                     | انرژی (Kcal/g)               |
| ۱۸/۶۵                          | ۲۰/۶۰                | ۲۲                       | پروتئین (%)                  |
| ۰/۷۹                           | ۰/۸۷                 | ۰/۹۶                     | کلسیم (%)                    |
| ۰/۳۹                           | ۰/۴۳                 | ۰/۴۸                     | فسفر قابل دسترس (%)          |
| ۰/۲۲                           | ۰/۲۳                 | ۰/۲۲                     | کلر (%)                      |
| ۰/۱۵                           | ۰/۱۵                 | ۰/۱۵                     | سدیم (%)                     |
| ۱/۰۸                           | ۱/۲۱                 | ۱/۳۴                     | لیزین %                      |
| ۰/۸۳                           | ۰/۹۱                 | ۰/۹۹                     | متیونین + سیستئین (%)        |
| ۰/۷۴                           | ۰/۸۳                 | ۰/۹۲                     | ترئونین (%)                  |
| ۱/۲۲                           | ۱/۳۸                 | ۱/۴۸                     | آرژنین (%)                   |

۱. هر ۲/۵ کیلوگرم جیره حاوی ۹۰۰۰ IU ویتامین A، ۱/۸ میلی گرم ویتامین B<sub>۱</sub>، ۶/۶ میلی گرم ویتامین B<sub>۲</sub>، ۳۰ میلی گرم نیاسین، ۳ میلی گرم ویتامین B<sub>۶</sub>، ۰/۰۱۵ میلی گرم ویتامین B<sub>۱۲</sub>، ۰/۱ میلی گرم بیوتین، ۲۰۰۰ IU ویتامین D<sub>۳</sub>، ۱۸ IU ویتامین E، ۲۰ میلی گرم ویتامین K<sub>۳</sub>، ۵۰۰ میلی گرم کولین کلراید، ۱۰ میلی گرم کلسیم پانتوتات، ۱ میلی گرم فولیک اسید تأمین می‌شود.

۲. هر کیلوگرم جیره حاوی ۱۰۰ میلی گرم منگنز (اکسید منگنز)، ۱۰۰ میلی گرم روی (اکسید روی)، ۱۰ میلی گرم مس (سولفات مس)، ۱۰ میلی گرم ید (کلسیم یدات)، ۰/۲ میلی گرم سلنیوم، ۵۰ میلی گرم آهن (فروس سولفات) تأمین می‌شود.



شکل ۱- مقایسه مقدار کوئرستین در نمونه استاندارد (A)، عصاره الکلی (B) و عصاره آبی (C). محور عمودی و محور افقی به ترتیب مقادیر فلاونوئید و زمان عبور هستند. دایره قرمز روی نمودار، وجود کوئرستین در عصاره گوجه‌فرنگی را نشان می‌دهد.

Figure 1. Comparison of Quercetin content between the standard (A), Alcoholic extract sample (B) and Aqueous Extract Sample (C) in 350 nm by a UV Visible (Water Dual Absorbance 2487) detector. The vertical axis and horizontal axis represent the flavonoid value and retention time, respectively. The red circle on the graph represents the presence of Quercetin in tomato extract sample

## نتایج و بحث

نتایج مربوط به تأثیر تیمارهای مختلف آزمایشی بر درصد جوجه‌درآوری و نیز درصد جوجه نر تولیدی در جدول ۲ ارائه شده است. بر اساس نتایج این تحقیق، تزریق ۰/۰۶ میلی‌لیتر عصاره آبی ( $TWE_{0.06}$ ) و ۰/۰۳ میلی‌لیتر عصاره الکلی جوجه‌فرنگی ( $TAE_{0.03}$ ) به ترتیب موجب تولید ۵۷/۱۴ درصد و ۵۵/۶۸ درصد جوجه نر شد که اختلاف معنی‌داری با تیمار نشان داد که تزریق ۰/۱ میلی‌لیتر عصاره سیر و ۰/۱ میلی‌لیتر عصاره گوجه‌فرنگی به تخم‌مرغ به ترتیب موجب تولید ۸۰/۴۳ و ۷۰/۹۷ درصد جوجه نر شد که در مقایسه با نتایج به‌دست آمده در تحقیق حاضر، از راندمان بیشتری از نظر جوجه نر تولیدی برخوردار بود. گزارش شده است که تأثیر تزریق ۰/۱ میلی‌گرم فدرازول (یک آنتی‌آروماتاز سنتتیک) موجب افزایش معنی‌دار درصد جوجه نر تولیدی (۷۷/۶۸ درصد) می‌شود (۱۵). حیدری و همکاران (۱۰) گزارش کردند تزریق ۰/۱ میلی‌گرم عصاره چای سبز منجر به ۸۰ درصد برگشتگی جنسی در

جوجه‌های گوشتی شده است. در مطالعه‌ای دیگر (۱۴) تزریق ۱ میلی‌گرم عصاره سیر (آنتی‌آروماتاز غیرسنتتیک) منتج به تولید ۷۲ درصد جوجه نر شد. در پژوهش شهودی و همکاران (۲۱) درصد جوجه‌های نر تولیدی حاصل از تزریق ۳ میلی‌گرم ترکیب عصاره انگور و روی و ۰/۰۵ میلی‌گرم ترکیب تاموکسیفن و روی به ترتیب ۶۱/۷۳ درصد و ۶۴/۵۸ درصد گزارش شد. با توجه به یافته‌های این پژوهش و نتایج بدست آمده از تحقیقات پیشین (۸،۱۰،۱۴،۱۵،۲۳)، تزریق داخل تخم‌مرغی آنتی‌آروماتازهای غیرسنتتیک قبل از آغاز تمایز جنسی جنین یعنی تزریق در روز ۵ از دوره انکوباسیون، منجر به تغییر جنسیت در جوجه‌های گوشتی می‌گردد. عوامل مختلفی مانند نوع و سطح ماده تزریقی و همچنین زمان و شرایط تزریق بر درصد جوجه‌های نر تولیدی مؤثرند. هرچه زمان تزریق به شروع فعالیت آنزیم آروماتاز نزدیکتر باشد، تأثیر ممانعت‌کننده آروماتاز بیشتر است (۲۱). درصد جوجه‌ی نر تولیدی در این پژوهش در مقایسه با تحقیقات دیگر (۸،۱۰،۱۲،۱۹) پایین‌تر بود که ممکن است علاوه بر عوامل

تخم مرغی آنتی آروماتاز سنتتیک فدرازول، ۶۸/۹۶ درصد گزارش شد (۱۵). در پژوهش شهودی و همکاران (۲۱) نیز تفاوت معنی داری از نظر درصد جوجه درآوری بین تیمارها وجود داشت که بیشترین و کمترین درصد جوجه درآوری به ترتیب مربوط به تیمار شاهد و تیمار ترکیب نانوذرات عصاره هسته انگور و روی بود. در پژوهش فضلی و همکاران (۸) تفاوت معنی داری بین تیمارهای آزمایشی از نظر درصد جوجه درآوری مشاهده نشد، که با یافته های حاضر همسو نبود. در تحقیق حاضر، تزریق سطوح مختلف عصاره گوجه فرنگی در مقایسه با گروه شم، ضمن تأثیر معنی دار در تولید درصد بالاتری جنس نر، بر درصد جوجه درآوری اثر نامطلوب معنی داری نداشت (جدول ۲).

مذکور روش عصاره گیری نیز تأثیرگذار باشد. عدم رسیدن غلظت آنتی آروماتاز در عصاره به حد بهینه در روند عصاره گیری، را می توان از دلایل بسیار مؤثر بر کمتر بودن درصد جوجه ی نر تولیدی در پژوهش حاضر دانست. تیمارهای  $TWE_{0.06}$  و  $TAE_{0.03}$  تأثیر معنی داری از نظر تولید درصد بالاتری از جنس نر در مقایسه با سایر تیمارها داشتند (جدول ۲) ولی تیمار  $TWE_{0.06}$  موجب کاهش درصد جوجه درآوری در مقایسه با گروه شاهد گردید. همچنین بیشترین و کمترین درصد جوجه درآوری به ترتیب مربوط به تیمارهای  $TWE_{0.03}$  و  $TAE_{0.06}$  بود. این یافته ها با نتایج متقی طلب و ولی زاده (۱۴) مطابقت داشت که گزارش کردند تزریق ۱ میلی گرم عصاره سیر، موجب کاهش درصد جوجه درآوری می شود. در مطالعه ای دیگر میانگین درصد جوجه درآوری در اثر تزریق درون

جدول ۲- تأثیر عصاره گوجه فرنگی بر درصد جوجه درآوری و جوجه نر تولیدی در جوجه های گوشتی

Table 2. Effect of tomato extracts on hatchability and male ratio of broiler chickens

| تیمار       | جوجه درآوری (%)  | جوجه نر تولیدی (%) |
|-------------|------------------|--------------------|
| SG          | ۹۰ <sup>ab</sup> | ۴۵/۳۵ <sup>b</sup> |
| $TWE_{0.3}$ | ۹۵ <sup>a</sup>  | ۴۶/۸۱ <sup>b</sup> |
| $TWE_{0.6}$ | ۸۵ <sup>b</sup>  | ۵۷/۱۴ <sup>a</sup> |
| $TAE_{0.3}$ | ۸۸ <sup>ab</sup> | ۵۵/۶۸ <sup>a</sup> |
| $TAE_{0.6}$ | ۸۵ <sup>b</sup>  | ۵۰/۵۹ <sup>b</sup> |
| Cont.       | ۹۴ <sup>a</sup>  | ۴۴/۰۹ <sup>b</sup> |
| P-Value     | ۰/۰۱۱            | ۰/۰۳۲              |

a-b: حروف غیرهمسان در هر ستون بیانگر تفاوت معنی دار در سطح ۰/۰۵ است.

SG: تزریق ۰/۱ میلی لیتر سرم فیزیولوژیک؛  $TWE_{0.3}$ : تزریق ۰/۳ میلی لیتر عصاره آبی؛  $TWE_{0.6}$ : تزریق ۰/۶ میلی لیتر عصاره آبی؛  $TAE_{0.3}$ : تزریق ۰/۳ میلی لیتر عصاره الکلی؛  $TAE_{0.6}$ : تزریق ۰/۶ میلی لیتر عصاره الکلی؛ Cont: بدون تزریق (شاهد)

افزایش وزن بدن در کل دوره پرورشی (از ۱ تا ۴۲ روزگی)، بین جوجه های هچ شده از تخم مرغ های تیمار شده با فدرازول و جوجه های گروه شاهد اختلاف معنی داری نداشت، ولی جنس ماده از لحاظ وزنی به طور معنی داری سبک تر از جنس نر بود (۳). تزریق انواع آنتی آروماتازها در یک مطالعه نشان داد که عملکرد جوجه های تولیدی در تیمارهای آزمایشی اختلاف معنی داری نداشت، اگرچه اختلاف وزن بدن بر خلاف FCR بین جنس نر و ماده معنی دار بود (۱۵). در پژوهش شهودی و همکاران (۲۱) با بررسی اثر آنتی آروماتازی تاموکسیفن و عصاره هسته انگور، تفاوت معنی داری از نظر مقدار خوراک مصرفی، افزایش وزن روزانه بدن و ضریب تبدیل خوراک در بین تیمارهای مختلف در هفته های مختلف پرورشی به دست نیامد که با نتایج حاصل از این تحقیق همسو است. گزارش شده است تزریق داخل تخم مرغی عصاره چای سبز و فدرازول، به طور معنی داری موجب افزایش مصرف خوراک و افزایش وزن جوجه های هچ شده در کل دوره پرورشی می شود اما ضریب تبدیل غذایی کل دوره پرورشی را تحت تأثیر قرار نمی دهند (۱۰). نشان داده شده است که تزریق فدرازول و فاکتور رشد، منجر به بروز تفاوت معنی دار در مصرف خوراک و افزایش وزن بدن جوجه های حاصل در مقایسه با جوجه های گروه شاهد می شود، اما بر ضریب تبدیل تأثیر معنی دار نداشته است (۱۲).

نتایج مربوط به تأثیر تیمارهای مختلف آزمایشی بر میانگین خوراک مصرفی، افزایش وزن روزانه و ضریب تبدیل خوراک جوجه های گوشتی (بدون تفکیک جنسیتی) در سنین مختلف در جدول ۳ خلاصه شده است. در مورد تأثیر تیمارهای آزمایشی بر میانگین مصرف خوراک و افزایش وزن، در دوره های رشد و پیاپی و همچنین کل دوره (۱ تا ۴۲ روزگی) تفاوت معنی داری به دست نیامد ( $p > 0.05$ ). مشابه این نتایج در مورد ضریب تبدیل خوراک نیز بین تیمارهای آزمایشی ثبت شد ( $p > 0.05$ ). عملکرد جوجه ها به تفکیک جنسیتی در دوره های مختلف پرورشی، در جدول ۴ نشان داده شده است. مصرف خوراک و افزایش وزن روزانه در جنس نر نسبت به جنس ماده، در دوره های رشد و پیاپی به طور معنی داری ( $p < 0.05$ ) بالاتر بود، اما در مورد ضریب تبدیل خوراک بین دو جنس، تفاوت معنی داری مشاهده نشد ( $p > 0.05$ ). فضلی و همکاران (۸) با بررسی اثر آنتی آروماتازهای سنتتیک تاموکسیفن و کلومیفن سیترات<sup>۲</sup> و آنتی آروماتازهای طبیعی عصاره سیر و گوجه فرنگی بر عملکرد جوجه های گوشتی، بدین نتیجه رسیدند که بین تیمارها و جنسیت ها از نظر میانگین افزایش وزن، میانگین مصرف خوراک و ضریب تبدیل غذایی اختلاف معنی داری وجود ندارد (۸). اویدو رندون و همکاران (۱۷) ضمن بررسی تأثیر جنس بر وزن زنده نتیجه گرفتند که جنس نر عملکرد بالاتری ارایه نمود که با نتایج تحقیق حاضر نیز مطابقت دارد. نشان داده شده است فراسنجه

جدول ۳- اثر تیمارهای آزمایشی مختلف بر عملکرد جوجه‌های گوشتی از ۱ تا ۴۲ روزگی  
Table 3. Effect of different treatments on performance of broiler chickens from 1 to 42 days of age

| تیمار              | مصرف خوراک روزانه (روز/ پرند/ گرم) |                |                | افزایش وزن روزانه (روز/ پرند/ گرم) |                |                | ضریب تبدیل غذایی |                |                |
|--------------------|------------------------------------|----------------|----------------|------------------------------------|----------------|----------------|------------------|----------------|----------------|
|                    | ۲۱ تا ۴۲ روزگی                     | ۴۲ تا ۷۳ روزگی | ۷۳ تا ۹۸ روزگی | ۲۱ تا ۴۲ روزگی                     | ۴۲ تا ۷۳ روزگی | ۷۳ تا ۹۸ روزگی | ۲۱ تا ۴۲ روزگی   | ۴۲ تا ۷۳ روزگی | ۷۳ تا ۹۸ روزگی |
| SG                 | ۶۲/۹۸                              | ۱۴۸/۷۳         | ۱۰۵/۹۷         | ۳۳/۵۲                              | ۷۶/۹۳          | ۵۵/۱           | ۱/۸۸             | ۱/۹۳           | ۱/۹۲           |
| TWE <sub>0.3</sub> | ۵۲/۷۲                              | ۱۳۶/۳۳         | ۹۶/۹۸          | ۳۱/۷۷                              | ۷۸/۰۱          | ۵۴             | ۱/۸۲             | ۱/۷۴           | ۱/۷۶           |
| TWE <sub>0.6</sub> | ۵۸/۹۸                              | ۱۴۶/۱۹         | ۱۰۲/۵۹         | ۳۰/۹۹                              | ۷۹/۰۳          | ۵۵/۲           | ۱/۹۲             | ۱/۸۷           | ۱/۸۸           |
| TAE <sub>0.3</sub> | ۵۶/۴۷                              | ۱۳۸/۵۱         | ۹۶/۹۹          | ۳۰/۶۷                              | ۷۶/۳۱          | ۵۳/۱           | ۱/۸۵             | ۱/۸۱           | ۱/۸۱           |
| TAE <sub>0.6</sub> | ۵۹/۸۹                              | ۱۴۰/۸۶         | ۱۰۰/۳۴         | ۳۲/۶۹                              | ۷۶/۴۱          | ۵۴/۱           | ۱/۸۵             | ۱/۸۴           | ۱/۸۴           |
| Cont.              | ۵۸/۵۹                              | ۱۴۵/۱۱         | ۱۰۱/۷۸         | ۳۶/۰۲                              | ۸۱/۰۲۲۸        | ۵۸/۱           | ۱/۶۳             | ۱/۷۸           | ۱/۷۳           |
| SME                | ۲/۱۷                               | ۳/۲۷           | ۲/۷۳           | ۱/۳۷                               | ۱/۸۳           | ۱/۳۵           | ۰/۰۷             | ۰/۰۵           | ۰/۲۳           |
| P-Value            | ۰/۴۰                               | ۰/۱۶           | ۰/۱۸           | ۰/۰۸                               | ۰/۳۸           | ۰/۱۷           | ۰/۱۷             | ۰/۳۱           | ۰/۰۵۷          |

SG: تزریق ۰/۱ میلی‌لیتر سرم فیزیولوژیک؛ TWE<sub>0.3</sub>: تزریق ۰/۳ میلی‌لیتر عصاره آبی؛ TWE<sub>0.6</sub>: تزریق ۰/۶ میلی‌لیتر عصاره آبی؛ TAE<sub>0.3</sub>: تزریق ۰/۳ میلی‌لیتر عصاره الکلی؛ TAE<sub>0.6</sub>: تزریق ۰/۶ میلی‌لیتر عصاره الکلی؛ Cont: بدون تزریق (شاهد)

جدول ۴- اثر جنس بر عملکرد جوجه‌های گوشتی از سن ۱ تا ۴۲ روزگی  
Table 4. Effect of sex on performance of broiler chickens from 1 to 42 days of age

| جنسیت   | مصرف خوراک (روز/ گرم / پرند) |                     |                    | افزایش وزن روزانه (روز/ پرند/ گرم) |                    |                 | ضریب تبدیل غذایی |                |                |
|---------|------------------------------|---------------------|--------------------|------------------------------------|--------------------|-----------------|------------------|----------------|----------------|
|         | ۲۱ تا ۴۲ روزگی               | ۴۲ تا ۷۳ روزگی      | ۷۳ تا ۹۸ روزگی     | ۲۱ تا ۴۲ روزگی                     | ۴۲ تا ۷۳ روزگی     | ۷۳ تا ۹۸ روزگی  | ۲۱ تا ۴۲ روزگی   | ۴۲ تا ۷۳ روزگی | ۷۳ تا ۹۸ روزگی |
| نر      | ۵۹/۵۱                        | ۱۵۰/۴۳ <sup>a</sup> | ۱۰۴/۱ <sup>a</sup> | ۳۳/۲۵                              | ۸۲/۳۷ <sup>a</sup> | ۵۷ <sup>a</sup> | ۱/۸۱             | ۱/۸۲           | ۱/۸۱           |
| ماده    | ۵۸/۷۰                        | ۱۳۴/۷۹ <sup>b</sup> | ۹۶/۱ <sup>b</sup>  | ۳۱/۹۷                              | ۷۳/۶۲ <sup>b</sup> | ۵۲ <sup>b</sup> | ۱/۸۵             | ۱/۸۴           | ۱/۸۴           |
| SEM     | ۱/۲۵                         | ۲/۱۵                | ۱/۵۷               | ۰/۷۹                               | ۱/۰۶               | ۰/۷۸            | ۰/۰۴             | ۰/۰۳           | ۰/۰۳           |
| P-Value | ۰/۶۵                         | <۰/۰۰۰۱             | ۰/۰۰۷              | ۰/۲۵                               | <۰/۰۰۰۱            | <۰/۰۰۰۱         | ۵۲/۰             | ۰/۷۶           | ۰/۶۱           |

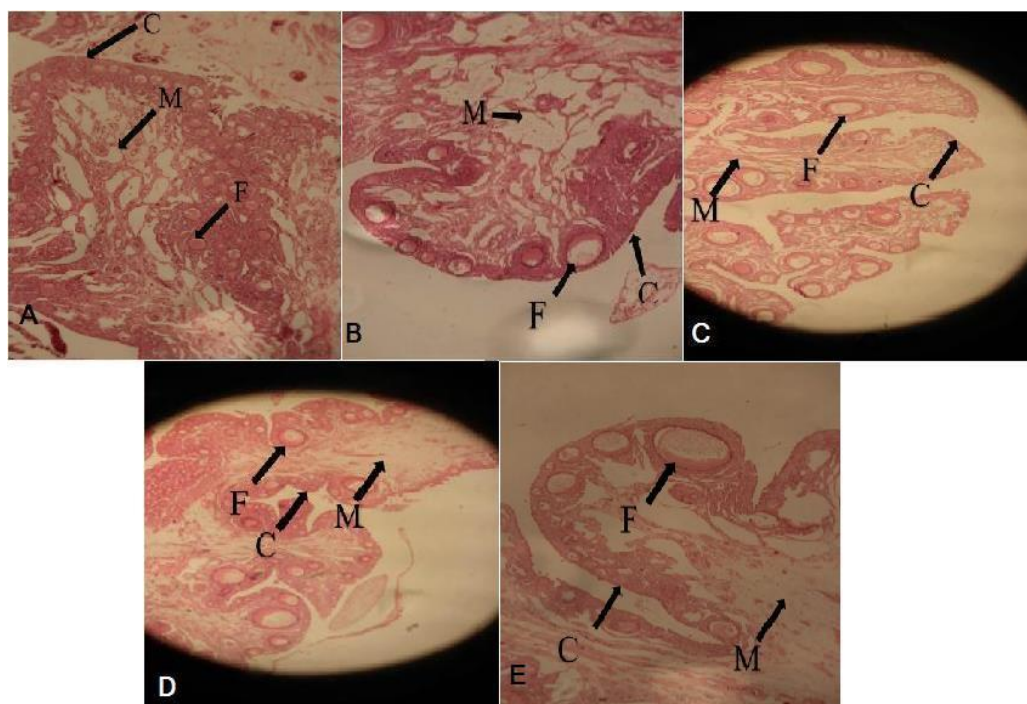
a-b: حروف غیرهمسان در هر ستون بیانگر تفاوت معنی دار در سطح ۰/۰۵ است.  
SG: تزریق ۰/۱ میلی‌لیتر سرم فیزیولوژیک؛ TWE<sub>0.3</sub>: تزریق ۰/۳ میلی‌لیتر عصاره آبی؛ TWE<sub>0.6</sub>: تزریق ۰/۶ میلی‌لیتر عصاره آبی؛ TAE<sub>0.3</sub>: تزریق ۰/۳ میلی‌لیتر عصاره الکلی؛ TAE<sub>0.6</sub>: تزریق ۰/۶ میلی‌لیتر عصاره الکلی؛ Cont: بدون تزریق (شاهد)

برای بررسی تغییرات در ساختار گنادی تخمدان و بیضه در نمونه‌های مورد بررسی به منظور تأکید بر برگشتگی جنسی مطابقت کاملی وجود ندارد؛ بنابراین به بررسی و مطالعه عمیق‌تری نیاز است تا خطای ناشی از عوامل تأثیرگذاری همچون اشتباه پژوهشگر، محدودیت در انتخاب نمونه و کم بودن داده‌های آزمایشی برطرف شود. در مطالعه‌ای با تزریق داخل تخم‌مرغی فدرازول، تأثیر معنی‌داری روی تمایز بیضه در جنس ژنتیکی مشاهده نشد، در حالی که در جنس ماده‌ی ژنتیکی گناد راست به‌صورت بیضه و گناد چپ به صورت ساختار تخمدان- بیضه مشاهده شد (۲۴). مطالعه‌ای دیگر درجات مختلفی از برگشتگی جنسی گزارش کرد (در برخی نمونه‌ها گناد چپ به تخمدان و گناد راست به بیضه تمایز یافت) و مشاهدات میکروسکوپی از هر دو گناد، لوله‌های سمینی‌فروس را آشکار نمود و در مواردی از ماده‌های جنس برگشته، لوله‌های سمینی‌فروس در اندازه‌ای بزرگ با ساختاری تحلیل رفته مشاهده شد (۳). همچنین در تحقیق متقی‌طلب و ولی‌زاده (۱۴) با تزریق آنتی‌آروماتازهای مانند: تاموکسیفن، کلومیفن سیترات و آلفاهیدروکسی‌اندروستندین درجه ضعیف و متوسطی از برگشتگی جنسی در برخی از نمونه‌های گناد مشاهده شد. در نمونه‌هایی که درجه ضعیف برگشتگی جنسی گزارش شد، افزایش حجم طناب‌های مدولاری و دیواره لاگونای ضخیم مشاهده شد. در نمونه‌های گناد حاصل از تزریق ۱- متیل‌آندرواستندین، کاهش کورتکس بافت

رشد مورفولوژیکی گنادها در پرندگان و پستانداران مشابه است با این تفاوت که در پرندگان ماده گناد چپ بعد از تمایز به تخمدان چپ و به طور کامل رشد نموده و موجب تبدیل مجاری مولرین به اویدکت می‌شود ولی گناد سمت راست تحلیل می‌رود (۵). در پرندگان، تکامل گناد نامتمایز به بیضه و یا تخمدان، به میزان فعالیت آنزیم آروماتاز بستگی دارد. تعیین جنسیت و فرآیندهای بعدی تمایز، با نسبت آندروژن به استروژن کنترل شده و این نسبت در شرایط توقف و یا کاهش آنزیم آروماتاز تغییر می‌کند (۲۵). براساس تاثیر ماده‌ی مهارکننده‌ی آروماتازی مورد استفاده در تزریق درون تخم‌مرغی، سه درجه برگشتگی جنسی در جوجه‌های ماده جنس برگشته قابل مشاهده است: ۱- درجه ضعیف: گناد راست به بیضه‌ای کوچکتر از حالت معمول تبدیل شده و گناد چپ به تخمدانی کوچک و با سطح صاف متمایز می‌گردد. ۲- درجه متوسط: گناد راست به شکل بیضه‌ای کوچک و گناد چپ به صورت تخمدان- بیضه (ovotestis) ظاهر می‌شود. ۳- درجه قوی: گناد راست به صورت بیضه کوچک باقی می‌ماند، گناد چپ نیز به بیضه متمایز می‌شود ولی از گناد راست بزرگتر است و از سطح نسبتاً صافی برخوردار می‌باشد (۲۴). شکل‌های ۲ و ۳ نتایج مربوط به بافت‌شناسی نمونه‌های تخمدان و بیضه مربوط به تیمارهای آزمایشی را نشان می‌دهد. در پژوهش حاضر، بین نتایج حاصل از تحلیل آماری برگشتگی جنسی، عملکرد اقتصادی و مطالعات بافت‌شناسی

تحقیق حاضر، به نظر می رسد که به دلیل نمونه برداری محدود، سطح قدرت مهارکننده آروماتاز در عصاره مورد استفاده به طور کامل میسر نشده است (به دلیل شباهت فتوتیپ ماده های جنس برگشته با نرهای ژنتیکی) و بنابراین قضاوت دقیق در مورد درجات برگشتگی جنسی در جوجه های ماده و مقایسه آنها با نتایج تحقیقات دیگر نیاز به مطالعه بیشتر دارد.

تخم دان نمونه ای جنس برگشته و امتداد اپیتلیوم سطحی به داخل طناب های مدولاری مشاهده شد (۲۶). مطالعه ای به منظور بررسی اثر تزریق درون تخم مرغی آنتی آروماتاز سنتتیک و غیرسنتتیک در تولید جوجه های جنس برگشته، درجه قوی از برگشتگی جنسی مشاهده شد و در تعدادی از نمونه های مورد مطالعه بیضه دوطرفه گزارش گردید (۱۳). در

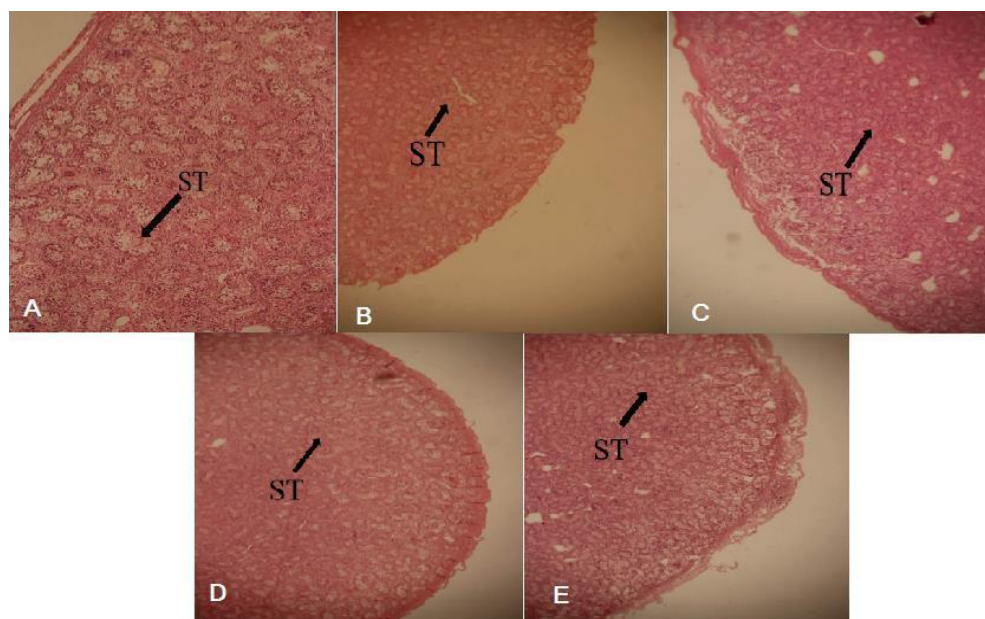


شکل ۲- ساختار بافت تخمدان در تیمارهای آزمایشی  
Figure 2. Ovarian tissue structure in experimental treatments, Follicle(F), Medulla (M), Cortex(C)  
A: تیمار شاهد (بدون تزریق)  
B: تیمار TWE<sub>0.3</sub>  
C: تیمار TWE<sub>0.6</sub>  
D: تیمار TAE<sub>0.3</sub>  
E: تیمار TAE<sub>0.6</sub>

مقایسه با مطالعات مشابه، مشاهده نشد اما با تمرکز روی نتایج به دست آمده و مقایسه عملکرد تیمارهای مختلف، می توان نتیجه گرفت که با بهینه سازی شرایطی همچون شرایط نگهداری نمونه برای تهیه عصاره، روش عصاره گیری و تصحیح حجم تزریق به منظور افزایش قدرت آنتی آروماتازی عصاره تهیه شده از گوجه فرنگی، می توان به درصد بالاتری از تعداد جوجه های نر در گله دست یافت.

با یافته های تحقیقات مشابه، می توان اینچنین استنتاج نمود که ترکیبات طبیعی گیاهی با خواص آنتی آروماتازی می توانند با آنتی آروماتازهای سنتتیک، بدون تأثیر نامطلوب بر رشد پرند از دوران جنینی تا پایان دوره ی پرورشی (که از جمله موارد بسیار حائز اهمیت برای مرغداران صنعتی می باشد)، رقابت نمایند. هرچند که در این تحقیق افزایش قابل ملاحظه ای در تغییر نسبت تعداد جوجه های نر به ماده در





شکل ۳- ساختار بافت بیضه در تیمارهای آزمایشی  
Figure 3. Testicle tissue structure in experimental treatments  
Seminiferous Tubules (ST)

A: تیمار شاهد (بدون تزریق)

B: تیمار TWE<sub>0.3</sub>

C: تیمار TWE<sub>0.6</sub>

D: تیمار TAE<sub>0.3</sub>

E: تیمار TAE<sub>0.6</sub>

## منابع

1. Abinawanto, K., K. Shimada, V. Yoshida and N. Saito. 1996. Effects of aromatase inhibitor on sex differentiation and level of P450 17a and P450arom messenger ribonucleic acid of gonads in chicken embryos. General and Comparative Endocrinology, 102: 241-246.
2. Arnoud, B., E. Schijlen and R.D. Hall. 2007. Metabolic engineering of flavonoids in tomato (*Solanum lycopersicum*): The potential for metabolomics. Metabolomics, 3: 399-412.
3. Bruke, W.H. and M.H. Henry. 1999. Gonadal development and growth of chickens and turkeys hatched from eggs injected with an aromatase inhibitor. Poultry Science, 78: 1019-1033.
4. Caple, B., B. Jennifer and S. Jennifer. 2001. The battle of the sexes: Sry and the control of testis organogenesis. Novartis Foundation Symposium, 244: The Genetics and Biology of Sex Determination London, UK, 1-3 May.
5. Clinton, M. 1998. Sex determination and gonadal development: A Bird Eye View. Journal of Experimental Zoology, 281: 457-465.
6. Clinton, M. and D. McBird. 2003. Molecular genetics of sex determination and gonadal development in poultry. MAFF Final Project Report, LS2003, www.defra.gov.uk/science
7. Elbrecht, A. and R.G. Smith. 1992. Aromatase enzym activity and sex determination in chicken. Department of Animal Biochemistry and Molecular Biology, reportd 467.
8. Fazli, N., A. Hassanabadi, M. mottaghitalab and H. Hajati. 2015. Manipulation of broiler chickens sex differentiation by in ovo injection of aromatase inhibitors, and garlic and tomato extracts. Poultry Science, 94: 2778-2783
9. Halverson, J.L. and J. Dvorak. 1993. Genetic control of sex determination in birds and the potential for its manipulation. Poultry Science, 72: 890-896.
10. Heidari Hadibigloo, A., B. Navidshad, S. Nikbin and F. Mirzaei Aghjeshlag. 2018. Eeffect of in ovo injection of green tea extract and Fadrozole Hydrochloride on sex reversal and muscle stracture of broiler chickens. Research on Animal Production, 9: 18-25 (In Persian).
11. Lana, M.M. and L.M.M. Tijksens. 2005. Effects of cutting and maturity on antioxidant activity of fresh-cut tomatoes. Food Chemistry, 97: 203-211.



12. Mohammadrezaei, M., M. Toghyani, A. Gheisari, M. Toghyani and S. Eghbalsaeid. 2014. Synergistic effect of Fadrozole and insulin-like growth Factor-I on female-to-male sex reversal and body weight of broiler chicks. *PLOS One*, 9: 103570
13. Mottaghitalab, M., N. Fazli and A. Hassanabadi. 2009. In-Ovo Injection Technology: Effects of different aromatase inhibitors on sex differentiation. *Journal of the Iranian Chemical Society*, 6: 20-27.
14. Mottaghitalab, M. and E. Valizade. 2002. Garlic extraction and aromatase interaction on sex differentiation in chicks. *Proceeding of WPSA spring meeting*, York. DK, 9-10 April.
15. Mottaghitalab, M. and K. Razani. 2005. Egg Treatment with Anti-aromatase: Effects on the chicks male: female ratio and their economic performance. *Iranian Journal of Agricultural Science*, 36: 375-383 (In Persian).
16. Nakabayashi, O., H. Kikuchi, T. Kikuchi and S. Mizuno. 1998. Differential expression of genes for aromatase and estrogen receptor during the gonadal development in chicken embryos. *Journal of Molecular Endocrinology*, 20: 193-202.
17. Oviedo-Rondon, E.O., C.A. Fritts and P.W. Waldroup. 2002. Accuracy of Omnipor II estimations for amino acid requirements of broilers. *International Journal of Poultry Science*, 1: 119-126.
18. Queralt, V., A. Jáuregui, G. Lecce, D.C. Andrés-Lacueva and R.M. Lamuela Raventós. 2011. Screening of the polyphenol content of tomato-based products through Accurate-Mass Spectrometry (HPLC-ESI-QTOF). *Food Chemistry*, 129: 877-883.
19. Seralini, G.E. and S. Moslemi. 2001. Aromatase inhibitors: Past, Present and Future. *Molecular and Cellular Endocrinology*, 178: 117-131.
20. Simpson, E.R., D.M. Micheal, V.R. Agarwal, M.M. Hinshelwood, S.E. Bulum and Y. Zhao. 1997. Cytochromes P450 11: Expression of the CYP19 (Aromatase) gene: An Unusual Case of Alternative Promoter Usage. *Federation of American Societies for Experimental Biology*, 11: 29-36.
21. Shohoudi, Z., M. Mottaghitalab and M. Golshekan. 2019. Effect of in-ovo injection of nanoparticles of grape seed extract on sex differentiation and gonadal structure in broiler chicks. *Iranian Journal of Agricultural Science*, 49: 495-504 (In Persian).
22. Sumpter, J.P. and A. Fostier. 1996. Effects of flavonoids on aromatase activity an in vitro study. *Journal Steroid Biochemistry and Molecular Biology*, 57: 215-23.
23. Thorne, M.H. 1997. A Review of Sex determination and differentiation in poultry. *Australian Poultry Science Symposium*, 1-7.
24. Vaillant, S., M. Dorizzi, C. Pieau and N. Richard. 2003. Sex reversal and aromatase in chicken. *Journal of Experimental Zoology*, 290: 727-740.
25. Villapando, I., G. Sanchez, I. Sanchez, E. Pedernera and H. Villafan. 2000. The P450 Aromatase gene is asymmetrically expressed in a critical period for gonadal sexual differentiation in the chick. *Gen Comp Endocrinol*, 117: 325-334.
26. Wartenberg, H., H. Lenz and R.D. Schweikert. 1992. Sexul differentiation and the germ cell in sex reversed gonads after aromatase inhibition in the chicken embryo. *Journal of Poultry Science*, 24: 1-6.
27. Wenying, R., Z. Zhenhua, W. Hongwei, Z. Lei and Z. Li. 2003. Flavonoids: Promising Anticancer Agents. *Medicinal Research Reviews*, 23: 519-534.
28. Zhang, C. X., S.C. Ho, Y.M. Chen, L.H. Fu, S.Z. Cheng and F.Y. Lin. 2009. Greater vegetable and fruit intake is associated with a lower risk of breast cancer among Chinese women. *International Journal of Cancer*, 125: 181-188.

## The Effect of *In-ovo* Injection of Tomato Extract on Sex Differentiation and Gonadal Structure of Broiler Chicks and Their Performance

Atefeh Jamshab<sup>1</sup> and Majid Mottaghitalab<sup>2</sup>

1- Graduate student, Department of Animal Sciences, University of Guilan

2- Associate Professor, Department of Animal Sciences, University of Guilan

(Corresponding author: mottaghi2002@yahoo.co.uk)

Received: April 27, 2019

Accepted: July 29, 2019

### Abstract

*In-ovo* injection of anti-aromatase compounds with the aim of achieving a higher male to female sex ratio, higher economic impact, higher growth rates and better feed conversion ratio in broiler industry has been taken into consideration by researchers. The present study was conducted to find out if *in ovo* injection of aqueous and alcoholic extract of tomato can affect sex differentiation, sex ratio, hatchability, and performance of broiler chickens. Therefore, 600 fertilized eggs were divided into 6 treatments, each with 4 replicates and 25 eggs per each replicate. Treatments included *in ovo* injection of tomato aqueous extract on the levels of 0.3 and 0.6 mL (TWE<sub>0.3</sub>, TWE<sub>0.6</sub>), tomato alcoholic extract on the same levels (TAE<sub>0.3</sub>, TAE<sub>0.6</sub>), *in ovo* injection of 0.1 mL of saline (Sham group: SG), and control group without any injection (Cont). On day 5 of incubation, the eggs were injected at the narrow end of the eggs using 1mL-syringes. Hatched chicks were reared (separated-sex) for 6 weeks to evaluate their general performances. Complete randomized block design was used and data analysis was performed using SAS software. The results showed that injection of 0.3 ml of alcoholic extract and 0.6 ml of aqueous extract lead to a significant increase in male chicken percentage at hatching compared to control group ( $P < 0.05$ ), without any negative effect on hatchability and performance ( $P > 0.05$ ). Data obtained from rearing period revealed significant improvement in some performance parameters such as average daily gain and average daily feed intake ( $P < 0.05$ ). In conclusion, *in ovo* administration of tomato extract which contains flavonoids with anti-aromatase properties, caused higher percentage of male chicks followed by higher profit achievement. However, for more precise statement, there should be more tissue samples for histological studies and more diverse doses of tomato extracts as compounds containing anti-aromatase substances.

**Keywords:** Tomato Extract, Aromatase Inhibitors, Sex Differentiation, Performance