

وزارت جهاد کشاورزی  
سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی  
موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور – مرکز تحقیقات ژنتیک و اصلاح نژاد ماهیان سردآبی  
شهید مطهری یاسوج

عنوان:

**تولید جمعیت تمام ماده قزل آلا رنگین کمان  
به روش ماده سازی غیر مستقیم**

مجری:

طیبه باشتی

شماره ثبت

۵۱۱۰۶

وزارت جهاد کشاورزی  
سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی  
موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور- مرکز تحقیقات ژنتیک و اصلاح نژاد ماهیان سردآبی  
شهید مطهری یاسوج

---

عنوان پروژه : تولید جمعیت تمام ماده قزل آلا رنگین کمان به روش ماده سازی غیر مستقیم

شماره مصوب پروژه : ۸۹۰۱۱-۱۱-۱۲-۱۲-۲

نام و نام خانوادگی نگارنده/ نگارندگان : طیبه باشتی

نام و نام خانوادگی مجری مسئول ( اختصاص به پروژه ها و طرحهای ملی و مشترک دارد ) :

نام و نام خانوادگی مجری / مجریان : طیبه باشتی

نام و نام خانوادگی همکار(ان) : منصور شریفیان، همایون حسین زاده صحافی، مرتضی نیکبخت، داود

ضرغام، کیانوش کمائی، میثم صلاحی، کمیل رزمی، حسین عبدالحی، سیدحسین مرادیان، حبیب اله گندمکار،

عین اله گرجی پور، ابوالحسن راستیان نسب، احمدرضا حسینی، محسن محمدپور

نام و نام خانوادگی مشاور(ان) :-

نام و نام خانوادگی ناظر(ان) :-

محل اجرا: استان کهگیلویه و بویر احمد

تاریخ شروع : ۸۹/۱/۱

مدت اجرا : ۳ سال

ناشر : موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور

تاریخ انتشار : سال ۱۳۹۶

حق چاپ برای مؤلف محفوظ است . نقل مطالب ، تصاویر ، جداول ، منحنی ها و نمودارها با ذکر مأخذ  
بلامانع است .

**«سوابق طرح یا پروژه و مجری مسئول / مجری»**

پروژه : تولید جمعیت تمام ماده قزل آلا رنگین کمان به روش ماده

سازی غیر مستقیم

کد مصوب : ۸۹۰۱۱-۱۱-۱۲-۱۲-۲

شماره ثبت (فروست) : ۵۱۱۰۶ تاریخ : ۹۵/۴۴/۴

با مسئولیت اجرایی سرکار خانم طیبه باشتی دارای مدرک تحصیلی

کارشناسی ارشد در رشته زیست شناسی ماهیان دریا می باشد.

پروژه توسط داوران منتخب بخش اصلاح نژاد و تکثیر و پرورش

آبزیان در تاریخ ۹۵/۶/۱۵ مورد ارزیابی و با رتبه عالی تأیید

گردید.

در زمان اجرای پروژه، مجری در :

ستاد  پژوهشکده  مرکز  ایستگاه

با سمت کارشناس اصلاح نژاد در مرکز تحقیقات ژنتیک و اصلاح

نژاد ماهیان سردآبی شهید مطهری یاسوج مشغول بوده است.

| عنوان   | « فهرست مندرجات » | صفحه |
|---|-------------------|------|
| چکیده   | .....             | ۱    |
| ۱- مقدمه  | .....             | ۲    |
| ۱-۱- روش های ماده سازی در ماهیان  | .....             | ۲    |
| ۱-۲- روش های هورمونی تولید ماهیان تک جنس  | .....             | ۳    |
| ۱-۳- زمان های بحرانی در ماده سازی ماهیان  | .....             | ۳    |
| ۱-۴- هورمون های موثر در ماده سازی ماهیان  | .....             | ۴    |
| ۲- مواد و روشها   | .....             | ۶    |
| ۲-۱- محل اجرای تحقیق  | .....             | ۶    |
| ۲-۲- مشخصات مولدین و تخم های چشم زده  | .....             | ۶    |
| ۲-۳- مشخصات خوراک   | .....             | ۷    |
| ۲-۴- تیمارهای آزمایشی   | .....             | ۸    |
| ۲-۵- اضافه نمودن هورمون به غذا  | .....             | ۸    |
| ۲-۶- تعیین جنسیت  | .....             | ۹    |
| ۲-۷- بررسی خصوصیات مورفولوژیک ماهیان نر معمولی و ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته  | .....             | ۱۰   |
| ۲-۸- بررسی کیفیت اسپرم ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته                            | .....             | ۱۰   |
| ۲-۹- آزمون نتاج   | .....             | ۱۱   |
| ۲-۱۰- آزمون لقاح جهت ارزیابی کیفیت اسپرم  | .....             | ۱۱   |
| ۲-۱۱- آنالیز آماری  | .....             | ۱۲   |
| ۳- نتایج  | .....             | ۱۳   |
| ۳-۱- تاثیر هورمون تراپی بر تغییر جنسیت  | .....             | ۱۳   |
| ۳-۲- مقایسه رشد ماهیان تیمارهای مختلف   | .....             | ۱۵   |
| ۳-۳- بررسی خصوصیات مورفولوژیکی ماهیان نر معمولی و ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته | .....             | ۲۰   |
| ۳-۴- نتایج آزمون نتاج   | .....             | ۲۰   |
| ۴- بحث و نتیجه گیری   | .....             | ۲۱   |
| ۴-۱- تاثیر هورمون تراپی بر تغییر جنسیت  | .....             | ۲۱   |
| ۴-۲- مقایسه رشد ماهیان تیمارهای مختلف   | .....             | ۲۴   |
| ۴-۳- آزمون نتاج   | .....             | ۲۶   |
| پیشنهادها   | .....             | ۲۷   |
| منابع   | .....             | ۲۸   |
| چکیده انگلیسی   | .....             | ۳۱   |

## چکیده

در بسیاری از کشورها استفاده از روش تغییر جنسیت ماهیان برای تولید جمعیت تمام ماده قزل آلا معمول شده است. دلیل توسعه این روش بلوغ جنسی زودتر در ماهیان نر قزل آلا رنگین کمان نسبت به ماهیان ماده است. هدف از این تحقیق ایجاد ماهیان تمام نر XX با تجویز خوراکی هورمون ۱۷ آلفا متیل تستوسترون و در نهایت لقاح این مولدین با ماده های معمولی XX جهت تولید نسل تمام ماده است. در این تحقیق لاروهای ماهی قزل آلا رنگین کمان به مدت ۶۰ روز از شروع تغذیه فعال با غذاهای حاوی هورمون ۱۷ آلفا متیل تستوسترون (۰/۵، ۱/۵، ۳، ۶ و ۱۰ میلی گرم در کیلوگرم غذا) تیمار شدند. تعیین جنسیت با نمونه برداری تعداد ۲۰ عدد ماهی از هر گروه در دو زمان ۱۸۰ و ۶۸۰ روز بعد از لقاح و با مشاهده مستقیم گناد در زیر میکروسکوپ صورت گرفت. علاوه بر این، نسبت های ماهیان تغییر جنسیت یافته و عملکرد رشد نیز در تیمارهای مختلف بررسی شد. به منظور مولد سازی، ماهیان نرسازی شده تا زمان بلوغ پرورش داده شدند. در انتهای دوره پرورشی، تخم ماهیان ماده معمولی با اسپرم این ماهیان نرسازی شده لقاح داده شدند تا جمعیت تمام ماده ایجاد شود. بررسی نتایج نشاندهنده موثر بودن هورمون ۱۷ آلفا متیل تستوسترون در تمامی تیمارها بود. در گروه های تغذیه شده با جیره حاوی ۰/۵، ۱/۵ و ۳ میلی گرم هورمون در کیلوگرم غذا، ۱۰۰ درصد ماهی نر حاصل شد. بیشترین میزان رشد در ماهیان تغذیه شده با جیره حاوی ۶ و ۰/۵ میلی گرم هورمون در کیلوگرم غذا و همچنین تیمار شاهد مشاهده شد. در تمامی موارد که منجر به ایجاد نتاج شدند، جمعیت ۱۰۰ درصد ماده تولید شد. با توجه به اینکه ماهیان ماده تولید شده به طور مستقیم تحت تأثیر تیمار هورمونی قرار نمی گیرند بنابراین، تولید جمعیت تمام ماده با استفاده از این روش به عنوان مزیتی در پرورش ماهی قزل آلا مطرح است.

کلمات کلیدی: تمایز جنسی، قزل آلا رنگین کمان، تغییر جنسیت، تیمار هورمونی، هورمون ۱۷ آلفا متیل تستوسترون، جمعیت تمام ماده، استروئیدها

## ۱- مقدمه

امروزه نقش آبزیان در تامین پروتئین حیوانی مورد نیاز مردم جهان از اهمیت بالایی برخوردار است و با توجه به محدود بودن میزان صید، پرورش آبزیان و بخصوص در محیط‌های مصنوعی بیش از پیش مورد توجه قرار می‌گیرد. طی سال‌های اخیر، روند صعودی میزان تولید ماهی قزل‌آلای رنگین کمان در ایران پیشرفت بسیار قابل توجهی داشته است، به طوری که میزان تولید سالانه این ماهی از حدود ۵۰۰ تن در سال ۱۳۷۴، به ۱۴۳۰۰۰ تن در سال ۱۳۹۲ رسیده است (سالنامه آماری شیلات ایران، ۱۳۹۳). با این حال میزان تولید این ماهی در سال ۱۳۹۳ با کاهشی محسوس به حدود ۱۲۵۰۰۰ تن رسید. یکی از دلایل اصلی کاهش تولید بروز بیماری مشکوک به VHS عنوان شده است که پیامد استفاده از تخم‌های چشم زده وارداتی توسط پرورش دهندگان می‌باشد. علت تمایل پرورش دهندگان به استفاده از تخم‌های چشم زده وارداتی رشد بیشتر این ماهیان در مقایسه با ماهیان حاصل از تخم‌های داخلی است. حال اگر بتوان در داخل کشور راهکارهایی برای تولید ماهیان با نرخ رشد بیشتر تولید نمود، می‌توان تا حدی از بروز چنین خساراتی به صنعت پرورش ماهی قزل‌آلا جلوگیری نمود. فرآیند بلوغ جنسی در ماهی قزل‌آلای رنگین کمان که ماهی پرورشی غالب در مناطق معتدل و سردسیر دنیا می‌باشد، به دلیل صرف انرژی جهت تولید مواد تناسلی، انرژی بین فعالیت‌های تولیدمثلی و تولید لاشه تقسیم می‌گردد. نتیجه این تقسیم انرژی، کاهش میزان رشد به ویژه در جنس نر خواهد بود و از طرفی دیگر بلوغ جنسی قزل‌آلای رنگین کمان، باعث کاهش کیفیت گوشت و بروز اثرات نامطلوب در بافت و رنگ آن می‌گردد. به علاوه به هنگام بلوغ جنسی، حساسیت ماهی نسبت به عوامل بیماری‌زا، استرس‌های محیطی افزایش می‌یابد (Bromage and Cumarantunga, 1988). این تغییرات در جنس نر قزل‌آلای رنگین کمان بارزتر بوده و زودتر آشکار می‌شود، زیرا جنس نر حداقل یک سال زودتر از جنس ماده (جنس نر در سن ۲ سالگی و جنس ماده در سن ۳ سالگی) بالغ می‌گردد (Solar et al., 1987; Simpson et al., 1979). از آنجا که عمده مصرف کنندگان به مصرف ماهی‌های بالای ۲۵۰ گرم علاقه دارند، بنابراین درصد قابل توجهی از ماهیان نر قبل از آن که به اندازه بازاری برسند، به سن بلوغ رسیده و علاوه بر رشد کمی که دارند، به دلیل کیفیت نامطلوب گوشت، بازار پسندی آنها نیز کاهش می‌یابد (Solar et al., 1987; Bye and Lincoln, 1986). بدین ترتیب ایجاد جمعیت‌های تک‌جنس از جمله تولید جمعیت تمام ماده قزل‌آلای رنگین کمان یکی از روش‌های اصلاح نژاد ماهیان به حساب می‌آید.

## ۱-۱- روش‌های ماده‌سازی در ماهیان

ماده‌سازی<sup>۱</sup> گونه‌های تک‌گنادی<sup>۲</sup> به دو طریق امکان پذیر است که شامل روش‌های مستقیم و غیرمستقیم می‌باشد (Piferrer, 2001). در روش اول، کنترل جنسیت با استفاده از هورمون‌ها بدون هیچ‌گونه تأثیری بر تعیین جنسیت فقط بر روی مراحل تمایز جنسی تأثیرگذار است. بنابراین در گونه‌هایی مانند قزل‌آلا که سیستم تعیین

<sup>۱</sup> - feminization

<sup>۲</sup> - gonochorism

جنسیت به صورت کروموزومی است این روش باعث ماده سازی و نرسازی<sup>۱</sup> می شود، بی آنکه نوع کروموزوم های جنسی پس از درمان دچار تغییر گردد (Hendry et al., 2003). روش غیر مستقیم، برای آن دسته از گونه هایی مناسب است که در سیستم تعیین جنسیت ماده ها به صورت هوموگامتیک باشد. در این روش ابتدا ماده های XX بوسیله هورمون های نرساز به جنس نر تبدیل می شوند، سپس اسپرم این نرها را جدید<sup>۲</sup> که فقط کروموزوم X دارند، با تخمک های نر مال آمیزش داده می شوند (Hendry et al., 2003).

این دو روش با یکدیگر تفاوت هایی دارند. در روش اول از استروژن استفاده می شود و در نسل اول جمعیت تک جنس ایجاد خواهد شد، اما در روش دوم از آندروژن استفاده می شود و برای تولید جمعیت تک جنس به دو نسل نیاز می باشد، در ضمن مصرف کنندگان نیز دغدغه استفاده از ماهی هایی که در فرایند رشد هورمون مصرف کرده اند را ندارند. گرچه دانشمندان بر این عقیده اند که این دغدغه مبنای علمی ندارد، زیرا مطالعات نشان می دهد پس از گذشت چند ساعت از مصرف خوراک هورمونی، سطح هورمون در بدن به قدری کاهش می یابد که قابل اندازه گیری نیست (Pandian and Kirankumar, 2003).

## ۲-۱- روش های هورمونی تولید ماهیان تک جنس

روش های متعددی برای استفاده از هورمون ها وجود دارد. (Crim, 1985)، این روش ها را به دو گروه اصلی حاد و مزمن تقسیم بندی نمود که می توان به روش هایی مانند تزریق، حمام، رژیم غذایی و استفاده از کپسول های silastic اشاره نمود. حال اگر استفاده از هورمون ها در سطح تجاری باشد، در انتخاب روش تجویز دارو، باید ملاحظات عملی و اقتصادی را نیز در نظر گرفت. بدین ترتیب فقط دو روش غوطه وری یا حمام (حاد) و استفاده از غذای هورمون دار (مزمن) قابل استفاده خواهد بود (Crim, 1985).

تابه حال ۳ ترکیب طبیعی و ۹ ترکیب مصنوعی در مطالعات برای ماده سازی مورد استفاده قرار گرفته است. تفاوت استروژن های طبیعی و مصنوعی در سرعت متابولیسم (Folmar et al., 2000)، میزان توانایی آنها در فعال سازی گیرنده های استروژنی و تنظیم نسخه برداری ژن های ویژه استروژنی خواهد بود (Kavumpurath and Pandian, 1993a,b,c). مهمترین متغیرهای کمی در کنترل جنسیت و ماده سازی ماهیان با استفاده از استروژن ها، زمان درمان، طول دوره درمان و میزان هورمون مصرفی خواهد بود.

## ۳-۱- زمان های بحرانی در ماده سازی ماهیان

دانشمندان معتقدند، بسیاری از ماهیان زمانی که تمایز می یابند به درمان های استروئیدی پاسخ نمی دهند، یا حداقل به دوزهای موثر در زمان تمایز نیافتگی، پاسخ ضعیف تری می دهند. این مطالب لزوم وجود مرحله ای

<sup>1</sup> - masculinization

<sup>2</sup> - Neomale

را در دوره تکامل نشان می‌دهد که اصطلاحاً دوره حسّاس تمایز جنسی<sup>۱</sup> نام دارد. این زمان یکی از مهمترین متغیرها برای استفاده از استروژن می‌باشد (Piferrer, 2001).

به طور کلی ماهیانی که از لحاظ جنسی تمایز نیافته اند در مقایسه با هموعان تمایز یافته، نسبت به اثرات درمانی استروئیدها حسّاس ترند (Piferrer, 2001). بدین ترتیب اگر هورمون درمانی در طول دوره حسّاس تمایز جنسی انجام شود به حداقل زمان و کمترین میزان استروئید برای دستیابی به جنس مورد نظر نیازی باشد. وقوع دوره حسّاس تمایز جنسی بیانگر حوادث پیچیده در گنادها است که نمی‌توان آن را از لحاظ هیستولوژیک مشاهده نمود (Nagahama, 2000)، زیرا این حوادث جزء اولین علائم هیستولوژیک تمایز جنسی محسوب می‌گردد (Nakamura et al., 1973). بدین ترتیب این دوره باید مترادف مرحله ای باشد که گاهی از آن به نام تمایز جنسی فیزیولوژیک یاد می‌شود (Piferrer, 2001). بررسی‌ها بر روی دو گونه غیرخویشاوند قزل‌آلای کوهو (*Onchorhincus kisutch*) و ماهی سیکلید دهان تفریح مصری<sup>۲</sup> (*Hermihaplochromis multicolor*) نشان می‌دهد حداکثر حساسیت نسبت به استروژن‌ها، زودتر از حداکثر حساسیت نسبت به آندروژن‌ها رخ می‌دهد (Piferrer and Donaldson, 1993). این امر نشان می‌دهد، بدون در نظر گرفتن گونه‌ها، دوره حسّاس تمایز جنسی در مورد استروژن‌ها زودتر از این دوره در آندروژن‌ها به وجود می‌آید (George and Pandian, 1995). زمان وقوع دوره حسّاس تمایز جنسی در گونه‌های مختلف متفاوت است. حتی در برخی گونه‌های خویشاوند نیز این دوره متفاوت می‌باشد. به عنوان مثال در گونه مولی (*Poecilia sphenops*) این دوره به حدود سی روز پس از تولد نوزادان بر می‌گردد، در حالی که در گونه گویی (*Poecilia reticulata*) این دوره در زمان جنینی قرارداد (Kavumpurath and Pandian, 1993b).

#### ۴-۱- هورمون‌های موثر در ماده سازی ماهیان

امروزه هورمون‌های متعددی در تغییر جنسیت ماهیان تاثیر گذار بوده، که مهمترین آنها هورمون‌های استروئیدی و به ویژه استروئیدهای جنسی می‌باشند. در این راستا انواع هورمون‌ها و دارو‌ها نظیر استرادیول و مشتقات مربوطه و نیز انواع داروهای گیاهی و دارو‌هایی نظیر، تا موکسيفن می‌توانند، تغییر جنسیت در ماهی را تشدید نمایند (Piferrer and Donaldson, 1993).

#### ۴-۱-۱- هورمون تستوسترون

تستوسترون از هورمون‌های استروئیدی است، که ساختمان اصلی سازنده آن کلسترول تشکیل می‌دهد. این هورمون از سلول‌های لیدینگ در بافت بیضه ترشح می‌شود و ترشح آن توسط هورمون دیگری که از سلول‌های

<sup>۱</sup> - labile period

<sup>۲</sup> - Egyptian Mouthbrooder



قدامی هیپوفیز ترشح می شود، کنترل می شود. تستوسترون برای اثرگذاری در بافت هدف و جلوگیری از کاهش اثرش، با برخی پروتئین های ساخته شده در کبد ترکیب شده و بعد از انتقال به اعضاء هدف یا گیرنده های موجود در بافت ترکیب شده و از جدار سلول عبور کرده و آثارش را ایجاد می کند. به طور کلی مدل های زیست شناسی و فیزیولوژیکی و تحقیقاتی که درباره جانوران انجام می شود حاکی از این است که تستوسترون نقش کلیدی در تعاملات اجتماعی بازی می کند. بعد از تولید تستوسترون از طریق فعل و انفعالات داخل بدن، این هورمون با تأثیر بر غده های مؤثر در تولید خود هیپوتالاموس و هیپوفیز موجب محدودسازی ترشح هورمون های محرک گونادوتروپین ها (FSH و LH) می گردد. این عمل باعث خواهد شد تا سطح تستوسترون در بدن به طور خودکار توسط این انفعالات به صورت خودکار تنظیم گردد (Couse and Korach, 1999).

در آزاد ماهیان دوره تمایز جنسی در دمای  $10^{\circ}\text{C}$  آب، ۷۰-۵۰ روز بعد از اولین تغذیه می باشد. در خصوص قزل آلا ی رنگین کمان موفق به تولید بچه ماهیان ۱۰۰ درصد ماده در آزمایشگاه شده اند (Piferrer, 2001). البته این نتیجه عمومی نبود و جهت دستیابی به میزان ۱۰۰ درصد ماده باید غذای حاوی هورمون حداقل به مدت ۱۶ ساعت در روز به ماهیان خورانده شود. در صورتی که میزان یا مدت تغذیه کاهش یابد، ماده سازی نیز به صورت ناقص انجام خواهد شد. اصولاً استروئیدها در هر میزانی که برای ماده زایی به کار روند، نرخ رشد را اندکی کاهش می دهند ولی به محض اتمام دوره مصرف هورمون، ماهیان فوق وزن از دست رفته خود را باز خواهند یافت (حسینی، ۱۳۷۳).

این طرح با هدف تولید جمعیت تمام ماده در ماهی قزل آلا رنگین کمان (*Oncorhynchus mykiss*) به روش ماده سازی غیر مستقیم انجام می گیرد. در این پژوهش تولید جمعیت تمام ماده به روش ماده سازی غیر مستقیم از طریق تولید ماهیان نر تغییر جنسیت یافته بوسیله هورمون ۱۷ آلفا متیل تستوسترون<sup>۱</sup> به روش تجویز خوراکی از زمان شروع تغذیه فعال لاروها صورت می گیرد. در ادامه اسپرم XX ماهیان تغییر جنسیت یافته با تخمک ماهیان ماده معمولی لقاح داده می شوند تا جمعیت ۱۰۰ درصد ماده حاصل شود.

<sup>۱</sup> - 17-  $\alpha$ -methyl testosterone (MT)

## ۲- مواد و روش‌ها

### ۲-۱- محل اجرای تحقیق

کلیه مراحل میدانی و مراحل آزمایشگاهی پروژه از بهمن ماه ۱۳۸۹ در مرکز تحقیقات ژنتیک و اصلاح نژاد ماهیان سردآبی شهید مطهری یاسوج انجام شد. این مرکز در ۲۶ کیلومتری جنوب شهر یاسوج می‌باشد و دارای زمستان‌های سرد و تابستان‌های معتدل است. منبع آب مرکز چشمه پیربولدوک می‌باشد که در طول سال دبی آب آن بین ۱۰۰۰-۱۵۰ لیتر در ثانیه متغیر می‌باشد. دمای آب ۱۰-۱۲ درجه سانتی‌گراد است. این مرکز در ارتفاع ۱۸۵۰ متر از سطح دریا واقع شده و مقدار اکسیژن آب به هنگام اشباع ۹-۷ میلی‌گرم در لیتر می‌باشد (تصویر ۲-۱). تعداد سالن‌های پرورش نیز ۳ سالن به استعداد تولید ۲۰ میلیون تخم چشم زده در سال است. مراحل میدانی (هورمون درمانی و نگهداری تیمارها) و مراحل آزمایشگاهی (تشریح و بررسی بافتی و گنادی) پروژه نیز در مرکز تحقیقات ژنتیک و اصلاح نژاد ماهیان سردآبی شهید مطهری یاسوج انجام گرفت.



تصویر ۲-۱: نمای محل اجرای پروژه

### ۲-۲- مشخصات مولدین و تخم‌های چشم زده

مولدینی که در فصل تکثیر در این مرکز برای عملیات تخم‌کشی انتخاب شدند بین ۳-۵ سال سن داشته و وزن آنها  $100 \pm 2840$  گرم بود. مولدهایی جهت استحصال تخم انتخاب شدند که از لحاظ ظاهری سالم و هیچ‌گونه علائمی از بیماری نداشتند. مراحل مختلف تکثیر از جمله تخم‌گیری، اسپرم‌گیری و لقاح بر اساس پروتکل تکثیر و پرورش ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان صورت گرفت. با توجه به نیاز پروژه تعداد ۶۰۰۰۰ عدد تخم از این مولدین انتخاب و به سالن انکوباسیون جهت طی دوره انکوباسیون انتقال داده شد. میانگین قطر تخم‌های چشم زده حدود  $0.72 \pm 0.5/5$  میلی‌متر و وزن هر ۱۰ تا ۱۱ عدد آنها یک گرم بود. وزن لاروهای دارای کیسه زرده بعد از تخم‌گشایی ۱۲۵-۱۲۰ میلی‌گرم بود.

در طی دوره انکوباسیون، کنترل روزانه تخم ها و ثبت و حذف تخم های سفید صورت گرفت. برای محافظت از قارچ ساپروولگنیا، تخم های سبز به صورت روزانه با بتادین ۱۰٪ ضدعفونی شده و تا مدتی پس از تخم گشایی از نور مستقیم محافظت می شدند.

جهت نگهداری و اعمال تیمارهای هورمونی، ابتدا نسبت به شستشوی ۱۸ عدد تراف و ۱۸ عدد سینی اقدام شد. پس از شستشو نسبت به ضدعفونی تراف ها و سینی ها با سولفات مس، تنظیم شیب تراف ها و قرار دادن یک عدد سینی در هر تراف اقدام شد. پس از رقم بندی و جداسازی تخم های سفید از تخم چشم زده سالم، تعداد ۶۰۰۰۰ عدد تخم جداسازی شد و تقریباً تعداد ۳۰۰۰ عدد تخم (با متوسط ۱۰ عدد در هر گرم) در هر سینی خوابانده شد. تلفات گیری و تمیز کردن تیمارها بصورت روزانه تا زمان شروع تغذیه فعال ادامه یافت (تصویر ۲-۲).



تصویر ۲-۲: مکان اجرای طول دوره هورمون درمانی

### ۲-۳- مشخصات خوراک

خوراک مورد نیاز برای هورمون تراپی و طی دوران مختلف پرورشی از کارخانجات تولید غذای کنسانتره تجاری تهیه گردید. جهت تغذیه لاروها تا رسیدن به وزن ۲ گرم از غذای شرکت اسکریتینگ (Skretting) استفاده شد و در اندازه های انگشت قد، پیش پروراری خوراک ماهی از کارخانه های داخلی تهیه شد.

## ۴-۲- تیمارهای آزمایشی

در این تحقیق از روش تجویز خوراکی هورمون برای تغییر جنسیت استفاده شد، زیرا این روش به عنوان روش بهینه جهت تغییر جنسیت معرفی گردیده است (Pandian and Sheela, 1995). بلافاصله پس از شروع شنا و تغذیه فعال لاروهای دارای کیسه زرده با غذای هورمون دار تغذیه شدند. این پروژه دارای شش تیمار و هر تیمار با سه تکرار و تیمارها حاوی ۱۵۰۰ قطعه لارو می باشد. در شروع کار، جمعاً ۱۸ تراف مورد استفاده قرار گرفت، که در هر تراف سه سینی و در هر سینی ۵۰۰ قطعه لارو رهاسازی گردید. برنامه ریزی هورمون درمانی تیمارها در جدول زیر آمده است (جدول ۱-۲). غذادهی ماهیان از زمان تغذیه فعال شروع شد و برای مدت ۶۰ روز ادامه داشت (Kuzminski, and Dobosz, 2010; Feist *et al.*, 1995). درصد غذادهی بر اساس جداول استاندارد غذایی محاسبه شد و همزمان با رشد ماهیان درصد غذادهی کاهش یافت. در ابتدا، غذادهی ۱۰ بار در روز و در انتها نیز ۶ بار در روز غذادهی صورت گرفت.

جدول ۱-۲: تیمارهای هورمونی جهت تولید ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته (مقدار هورمون بر اساس میلی گرم در کیلوگرم (mg/kgf) غذا ارائه شده است).

| تیمارها               | A   | B  | C  | D  | E  | F    |
|-----------------------|-----|----|----|----|----|------|
| مقدار هورمون (mg/kgf) | ۰/۵ | ۱  | ۳  | ۶  | ۱۰ | شاهد |
| دوره درمان (روز)      | ۶۰  | ۶۰ | ۶۰ | ۶۰ | ۶۰ | ۶۰   |

## ۵-۲- اضافه نمودن هورمون به غذا

هورمون ها در الکل به صورت محلول تهیه شدند. بدین ترتیب، مقدار مشخصی از هورمون ۱۷ آلفا متیل تستوسترون را برای هر تیمار در اتانول ۷۰ درجه حل نموده و به ازای هر کیلو غذا ۵۰ سی سی اتانول همراه با هورمون به غذا اسپری گردید (تصویر ۲-۳). غذا بر روی پلاستیک و با قطر نازک و گسترده پهن شد. پس از اسپری، غذا مخلوط و دوباره اسپری انجام شد. این کار چندین دفعه صورت گرفت تا هورمون کاملاً با تمام غذا مخلوط گردد. پس از اتمام این مرحله غذا با باد سرد سشوار کاملاً خشک گردیده و داخل ظروف دربسته در یخچال نگهداری شدند.



تصویر ۲-۳ نحوه اضافه نمودن هورمون به غذای استارتر

#### ۶-۲- تعیین جنسیت

پنج ماه بعد از شروع تغذیه فعال تیمارهای هورمونی و تیمار شاهد جهت زیست سنجی و تعیین جنسیت مورد نمونه برداری قرار گرفت و برای تمامی تیمارها نمونه میکروسکوپی تهیه شد و از گناد ماهیان نر و ماده عکس و اسلاید تهیه شد. به این ترتیب فاز اول پروژه (تولید ماهیان نر تغییر جنسیت یافته) به اتمام رسید و فاز دوم پروژه تا رسیدن ماهیان نر تغییر جنسیت یافته به زمان بلوغ ادامه یافت.



شکل ۲-۴ تعیین جنسیت ماهیها با میانگین وزن ۵ گرم

## ۲-۷- بررسی خصوصیات مورفولوژیکی ماهیان نر معمولی و ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته

جهت ارزیابی ویژگی‌های مورفولوژیک ماهیان از چهار شاخص وزن گناده، وزن سوماتیک (غیر جنسی)، GSI و حجم کل میلت استفاده شد.

## ۲-۸- بررسی کیفیت اسپرم ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته

### ۲-۸-۱- نحوه اسپرم‌گیری

مولدین نر معمولی (تیمار شاهد) پس از بررسی ظاهری و تایید سلامت، توسط پودر گل میخک (150 ppm) (مهرابی، 1381) بیهوش شدند ابتدا زیست‌سنجی صورت گرفت و در ادامه گنادها و معده آنها جدا و وزن شدند. شاخص گنادوسوماتیک با محاسبه وزن بیضه‌ها به عنوان درصدی از وزن بدن به دست آمد (de Vlaming *et al.*, 1982). برای این منظور ابتدا لوله‌های آزمایشگاهی 15 میلی‌لیتری با کاغذ آلومینیوم و پارافیلیم خوب پوشانده شده، سپس اسپرم هر ماهی بطور جداگانه گرفته شد و تا زمان استفاده در یخچال نگهداری شد. جهت ممانعت از بروز هرگونه آلودگی ناحیه شکمی توسط عواملی از قبیل آب، موکوس و ادرار، هر ماهی به دقت توسط حوله خشک شد (Dreanno *et al.*, 1998). اسپرم‌گیری از نرهای معمولی قبل از اینکه کشته شوند صورت گرفت، بنابراین GSI برای ماهیان نر معمولی شامل وزن بیضه‌ها منهای اسپرم گرفته شد (Geffen and Evans, 2000). ویسکوزیته میلت ماهیان نر معمولی خیلی کمتر از ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته و کاملاً روان بود، و بنابراین نیازی به رقیق کردن احساس نشد. علاوه بر این جهت مقایسه مستقیم ماهیان معمولی با ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته، نمونه‌های اسپرم به صورت مستقیم از بیضه تعداد 4 عدد ماهی نر معمولی گرفته شد. از آنجا که مجرای اسپرم بر ماهی‌های ماده تغییر جنسیت یافته اغلب تکامل نیافته بود و یا وجود نداشت، اسپرمی از این ماهیها به روش معمول استحصال نمی‌شد، در نتیجه اسپرم به طور مستقیم از بیضه‌های این ماهیان گرفته شد (Tsumura *et al.*, 1991). مقایسه مستقیم اسپرم به دست آمده به صورت اسپرم‌گیری و اسپرم بیضه‌ای نیز در 2 عدد از این ماهیان صورت گرفت. هدف از این کار بررسی این مطلب بود که آیا علل اختلافات احتمالی میان اسپرم ماهیان نر معمولی و ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته با بلوغ نهایی در مجرای اسپرم بر می‌باشد یا خیر. ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته در سن دوسالگی و با وزن متوسط  $10 \pm 700$  جهت بررسی استفاده شدند. گنادها با عمل جراحی از ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته تازه کشته شده خارج گردید (n=20) و جهت اسپرم‌گیری با دست فشرده شد. بیضه با فشار از یک الک 1 تا 2 میلی‌متری عبور داده شد تا بافت‌های بیضه‌ای حذف شوند. منی ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته دارای ویسکوزیته بسیار زیاد بود. در فعالیتهای تجاری این منی با یک رقیق‌کننده، رقیق می‌شود که این رقیق‌کننده معمولاً نقش ممانعت از تحرک را نیز ایفا می‌کند.

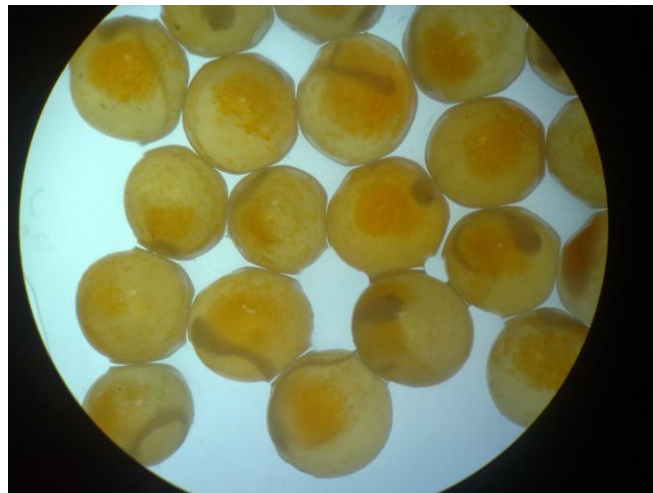
## ۹-۲-آزمون نتاج

در پایان دوره تخم های حاصل از ۱۰ عدد مولد ماده از مولدین مرکز گرفته شد. اسپرم ۵ عدد مولد مرکز، ۵ مولد شاهد و ۱۰ ماهی ماده تغییر جنسیت یافته نیز گرفته شد. لقاح بر اساس پروتوکل های لقاح ماهی قزل آلا صورت گرفت. و تخمهای لقاح یافته در شرایط یکسان مرکز دوره انکوباسیون را طی کردند. میزان بازماندگی تا زمان شروع تغذیه فعال کنترل شد. جنسیت لاروها در وزن ۲ گرم با بررسی گناد ۳۰ عدد ماهی در هر گروه تعیین شد.

## ۱۰-۲-آزمون لقاح جهت ارزیابی کیفیت اسپرم

هشت روز پس از عملیات تکثیر و لقاح، از تخم ها نمونه برداری صورت گرفت و درصد لقاح با استفاده از لوپ و برحسب رابطه ۲-۲ محاسبه گردید. بدین ترتیب که ۸ روز پس از لقاح تعداد ۳۰ عدد تخم از هر واحد آزمایشگاهی برداشته و در یک پتری دیش حاوی محلول اسید استیک، متانول و آب مقطر (با نسبت ۱:۱:۱) قرار داده و بعد از گذشت ۵ دقیقه به راحتی از طریق حضور یک کمر بند عصبی واضح از تخم های لقاح نیافته تشخیص داده شدند (Ottesen *et al.* 2009., Geffen and Evans., 2000, Springate *et al.*, 1984).

(رابطه ۲-۲) تعداد کل تخم ها/۱۰۰× تعداد تخم های لقاح یافته = درصد لقاح



شکل ۲-۵: تعیین میزان موفقیت لقاح بر اساس مشاهده کمر بند عصبی در زیر استریومیکروسکوپ

## ۱۱-۲- آنالیز آماری

تجزیه و تحلیل داده‌ها با استفاده از نرم افزارهای Excel 2013 و SPSS 19 انجام گرفت. به این منظور از آنالیز واریانس ANOVA دو طرفه و یک طرفه استفاده شد. همچنین برای مقایسه میانگین‌ها، از آزمون Duncan استفاده گردید. برای مقایسه نسبت جنسی در تیمارها با گروه شاهد، آزمون مربع کای مورد استفاده قرار گرفت.



### ۳- نتایج

#### ۳-۱- تاثیر هورمون تراپی بر تغییر جنسیت

جدول شماره ۳-۱، نسبتهای جنسی در تیمارهای مورد آزمایش و گروه شاهد را نشان می‌دهد. در پنج ماهگی تجویز هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون در تمامی دوزها سبب ایجاد ۱۰۰ درصد نرسازی در تیمارهای مختلف گردیده است. در گروه F نیز ۵۳/۴ درصد ماهیان نر معمولی مشاهده شد. با این حال بررسی گنادها در ۲ سالگی نتایج متفاوتی ارائه داد. به طوری که در تیمارهای D و E میزان نرسازی کاهش داشت و چندین نمونه عقیم مشاهده شد.

جدول ۳-۱- نسبتهای جنسی در ماهیان مورد آزمایش

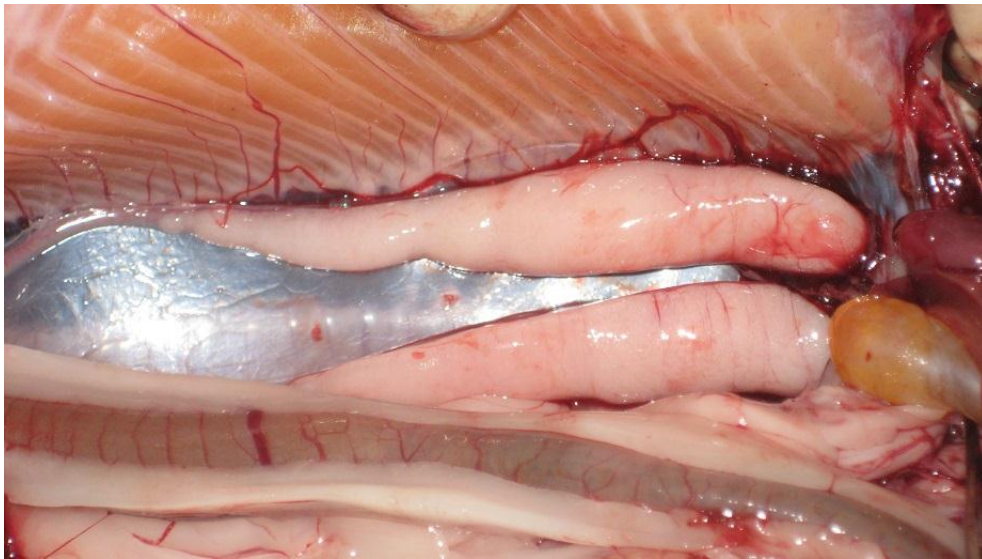
| تیمارها                | A   | B   | C   | D     | E     | F     |
|------------------------|-----|-----|-----|-------|-------|-------|
| مقدار هورمون (mg/kgf)  | ۰/۵ | ۱/۵ | ۳   | ۶     | ۱۰    | شاهد  |
| دوره درمان (روز)       | ۶۰  | ۶۰  | ۶۰  | ۶۰    | ۶۰    | ۶۰    |
| درصد نرسازی در ۵ ماهگی | ۱۰۰ | ۱۰۰ | ۱۰۰ | ۱۰۰   | ۱۰۰   | ۵۳/۴  |
| درصد نرسازی در ۲ سالگی | ۱۰۰ | ۱۰۰ | ۱۰۰ | ۹۰/۰۳ | ۸۶/۶۲ | ۵۴/۲۱ |



تصویر ۳-۱: گناد ماهیان نر و ماده در ۵ ماهگی



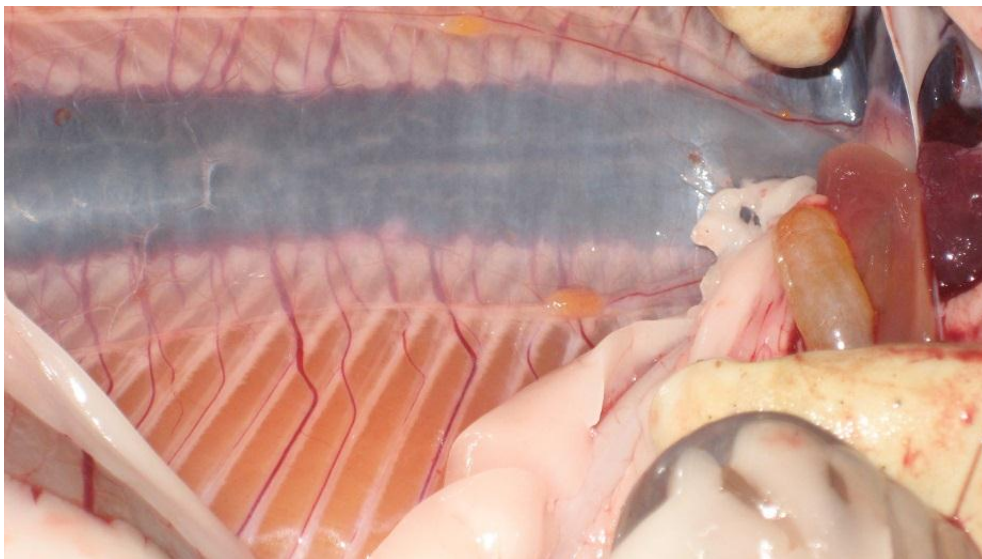
تصویر ۲-۳: گناد نرهای XX تغییر جنسیت یافته با استفاده از هورمون ۱۷ آلفا-متیل تستوسترون در سن ۲ سالگی



تصویر ۳-۳: گناد نرهای معمولی گروه شاهد در سن ۲ سالگی



تصویر ۳-۴: گنادهای ماهیان استریل در سن ۲ سالگی

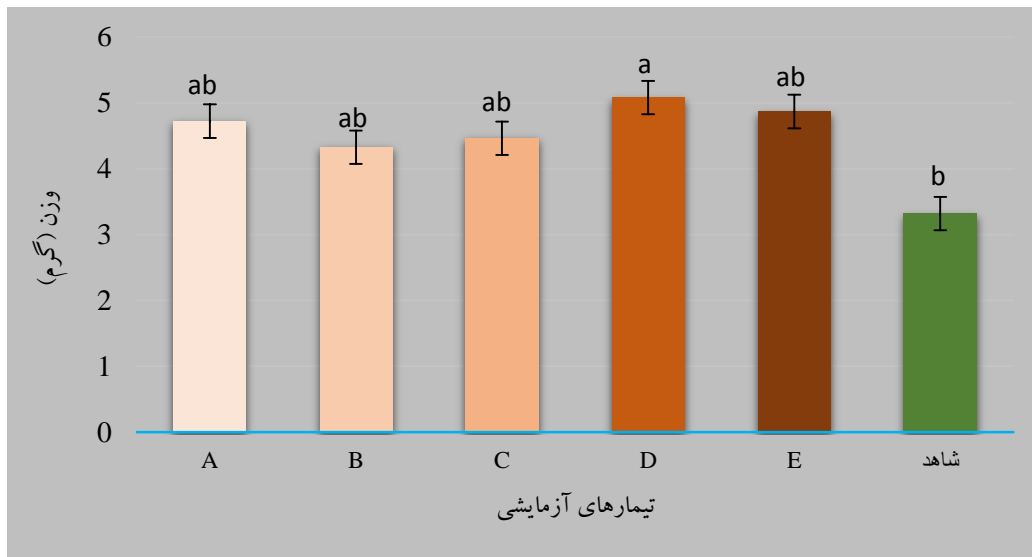


تصویر ۳-۵: گنادهای ماهیان استریل در سن ۲ سالگی

### ۲-۳- مقایسه رشد ماهیان تیمارهای مختلف

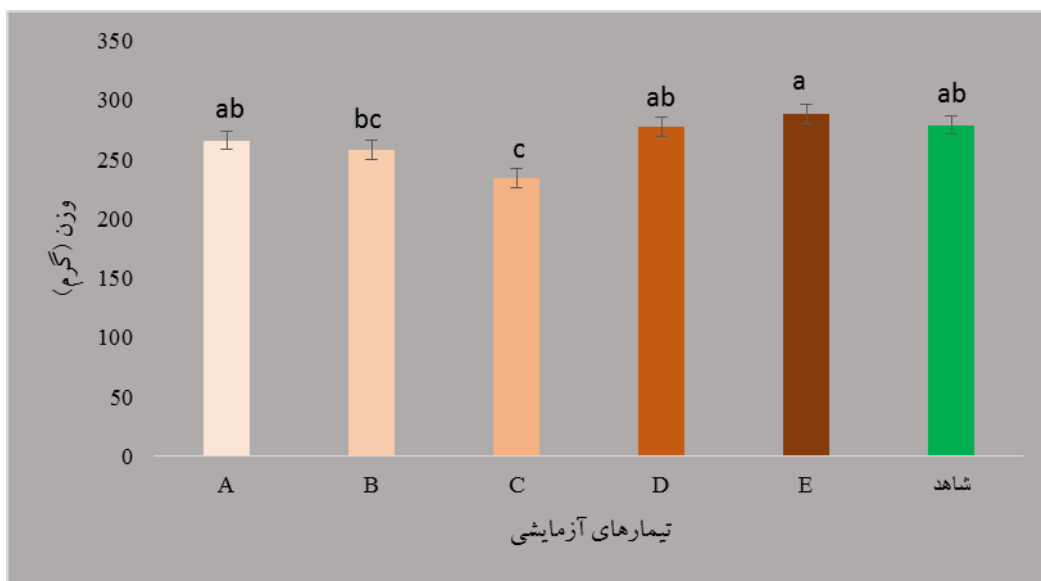
میزان رشد ماهیان قزل آلا رنگین کمان بعد از تجویز هورمون ۱۷ آلفا-متیل تستوسترون در نمودارهای ۱-۳ تا ۳-۸ ارائه شده است.

مقایسه میانگین وزنی بچه ماهیان ۱۰۵ روز پس از شروع تغذیه فعال نشان داد که میانگین وزن ماهیان تیمار D (۵/۵۴ ± ۰/۰۸) به طور معنی داری بیشتر از تیمار شاهد بوده (۳/۳۲ ± ۰/۳۴) و اختلاف معنی داری را با سایر تیمارهای هورمونی نشان نداد (نمودار ۱-۳).



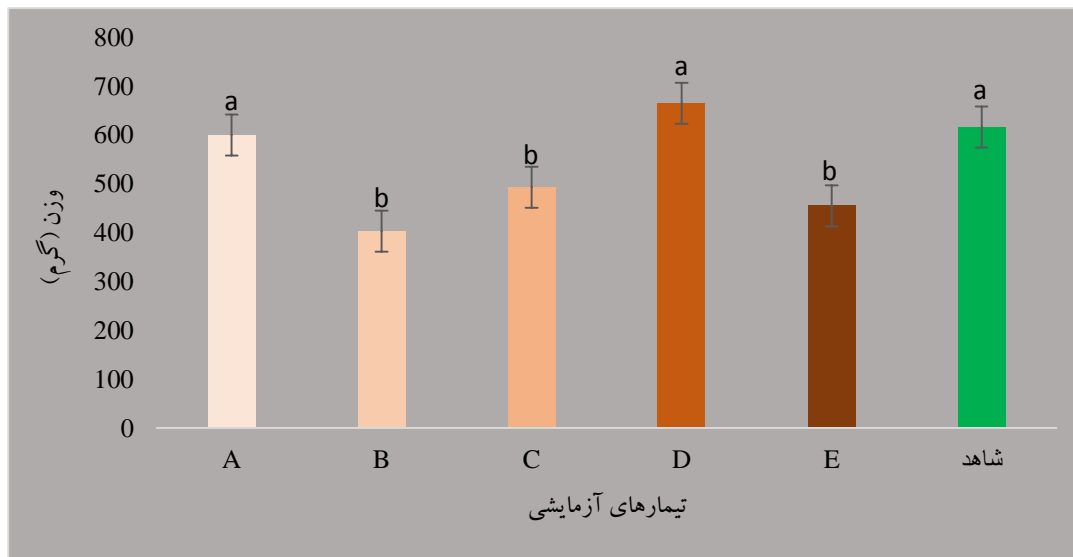
نمودار ۱-۳- مقایسه میانگین وزنی بچه ماهیان ۱۰۵ روز پس از شروع تغذیه فعال

مقایسه میانگین وزنی بچه ماهیان ۴۰۰ روز پس از شروع تغذیه فعال نشان داد که میانگین وزن ماهیان تیمار E ( $288/00 \pm 13/73$ ) به طور معنی داری بیشتر از تیمار B و C بوده ( $258/00 \pm 8/34$ ،  $234/00 \pm 11/67$ ) و اختلاف معنی داری را با سایر تیمارهای هورمونی و همچنین تیمار شاهد نشان نداد (نمودار ۲-۳).



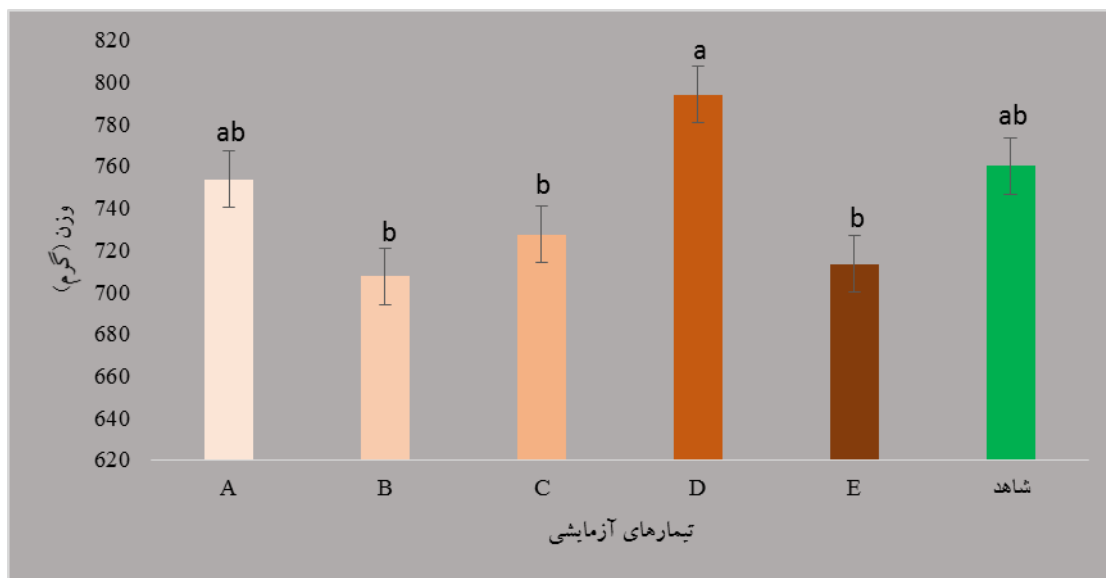
نمودار ۲-۳- مقایسه میانگین وزنی بچه ماهیان ۴۰۰ روز پس از شروع تغذیه فعال

مقایسه میانگین وزنی بچه ماهیان ۵۲۰ روز پس از شروع تغذیه فعال نشان داد که میانگین وزن ماهیان تیمارهای D ( $665/00 \pm 8/98$ )، شاهد ( $616/67 \pm 69/00$ ) و A ( $600/00 \pm 41/66$ ) با هم اختلاف معنی داری را نشان ندادند و با سایر تیمارها اختلاف معنی داری را نشان دادند (نمودار ۳-۳).

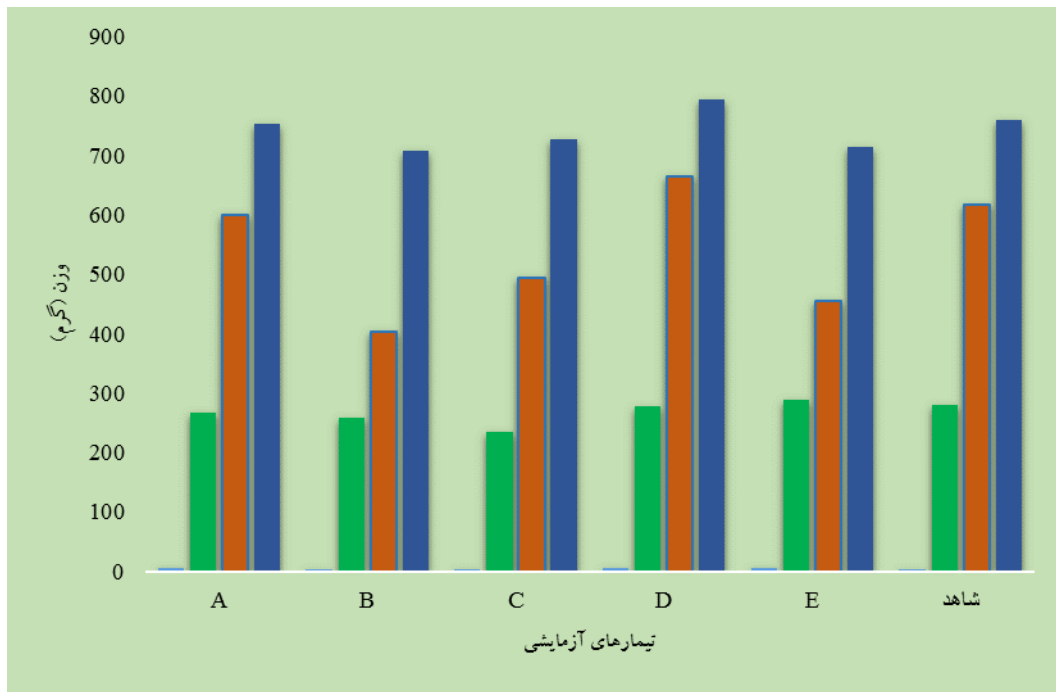


نمودار ۳-۳- مقایسه میانگین وزنی بچه ماهیان ۵۲۰ روز پس از شروع تغذیه فعال

در نهایت، مقایسه میانگین وزنی بچه ماهیان ۶۸۰ روز پس از شروع تغذیه فعال نشان داد که میانگین وزن ماهیان تیمار D ( $16/52 \pm 793/89$ ) بیشتر از سایر تیمارها بود. با این حال میانگین وزن ماهیان تیمار D اختلاف معنی داری را با تیمار شاهد ( $17/09 \pm 760/00$ ) و تیمار A ( $17/67 \pm 753/61$ ) نشان نداد، اگرچه با سایر تیمارها اختلاف معنی داری را نشان داد (نمودار ۳-۴).

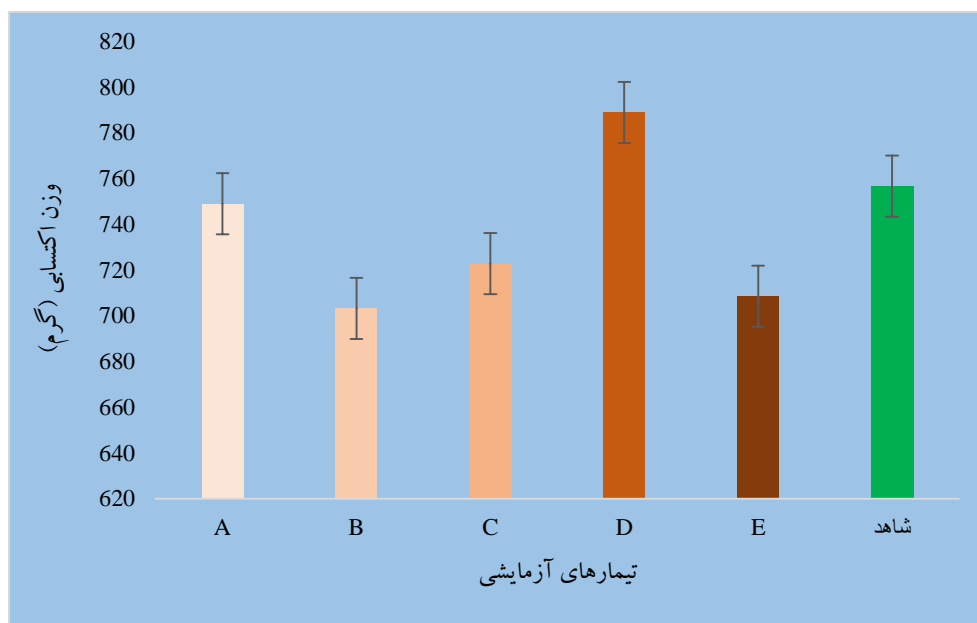


نمودار ۴-۳- مقایسه میانگین وزنی بچه ماهیان ۶۸۰ روز پس از شروع شای فعال



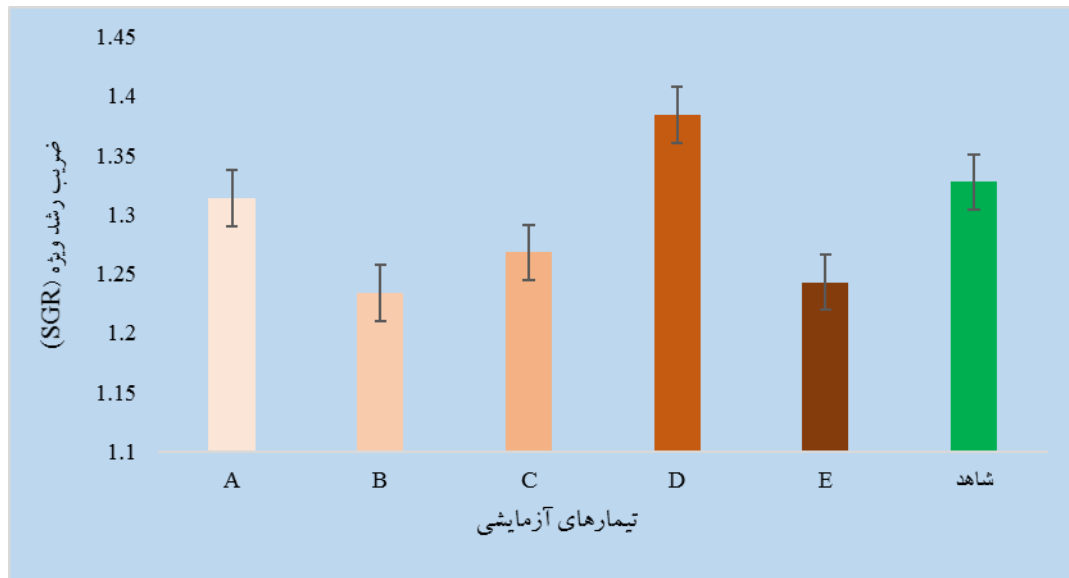
نمودار ۳-۵- روند رشد ماهیان طی دوره پرورش ۶۸۰ روزه

مقایسه افزایش وزن ماهیان ۶۸۰ روز پس از شروع تغذیه فعال نشان داد که میانگین افزایش وزن ماهیان تیمار D بیشتر از سایر تیمارها بود. البته تفاوت معنی داری با تیمارهای A ( $748/89 \pm 0/83$ ) و شاهد ( $756/68 \pm 2/07$ ) نشان نداد. از سوی دیگر میانگین افزایش وزن ماهیان تیمار B ( $703/17 \pm 3/57$ ) به طور معنی داری کمتر از تیمارهای D و شاهد بود و اختلاف معنی داری را با سایر تیمارها نشان نداد (نمودار ۳-۶).



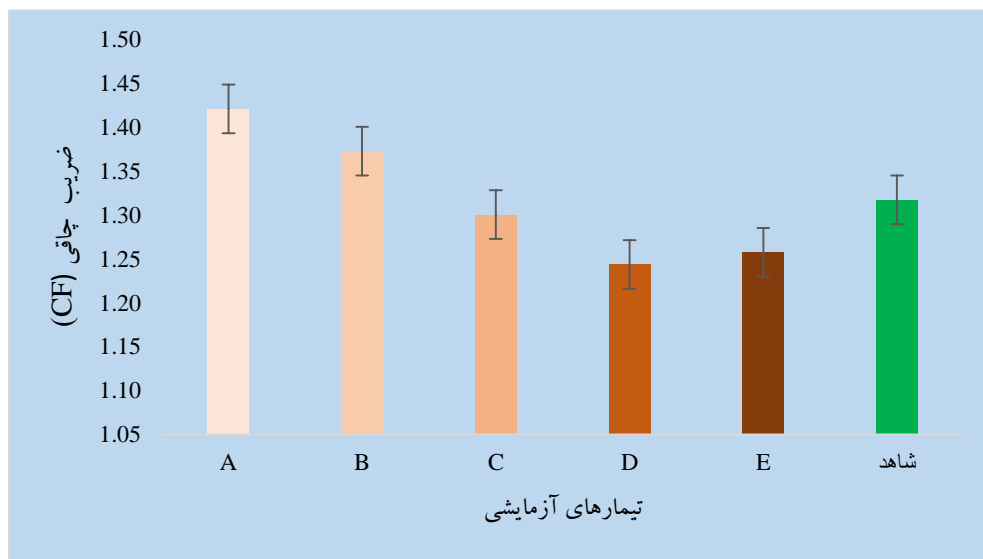
نمودار ۳-۶- افزایش وزن ماهیان طی دوره پرورش ۶۸۰ روزه

مقایسه ضریب رشد ویژه (SGR) در انتهای دوره نشان داد که میزان ضریب رشد ویژه از  $0.36 \pm 0.23$  در ماهیان تیمار B تا  $0.71 \pm 0.38$  در ماهیان تیمار D متغیر بوده است و هیچ گونه اختلاف معنی داری در میزان ضریب رشد ویژه در تیمارهای مختلف مشاهده نشد (نمودار ۳-۷).



نمودار ۳-۷ ضریب رشد ویژه (SGR) تیمارهای آزمایشی در انتهای دوره

مقایسه ضریب چاقی (CF) در انتهای دوره نشان داد که میزان ضریب چاقی (CF) از  $0.89 \pm 0.24$  در ماهیان تیمار D تا  $0.25 \pm 0.42$  در ماهیان تیمار A متغیر بوده است. در مورد این شاخص نیز هیچ گونه اختلاف معنی داری در میزان ضریب چاقی در تیمارهای مختلف مشاهده نشد (نمودار ۳-۸).



نمودار ۳-۸ ضریب چاقی (CF) تیمارهای آزمایشی در انتهای دوره

### ۳-۳- بررسی خصوصیات مورفولوژیکی ماهیان نر معمولی و ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته

جهت ارزیابی ویژگی‌های مورفولوژیک ماهیان از سه شاخص وزن گناده، وزن سوماتیک (غیر جنسی) و GSI استفاده شد (جدول ۳-۱). نرهای معمولی کوچکتر ولی دارای شاخص GSI بیشتری نسبت به ماده‌های تغییر جنسیت یافته بودند. ماهیان نر معمولی که از بیضه آنها اسپرم‌گیری شد وزن بدنی بالاتری داشتند، البته انتخاب این ماهیان بزرگ به طور تصادفی بوده است.

#### جدول ۳-۱- وضعیت شاخص‌های مورفولوژیک در گروه‌های مختلف ماهیان نر قزل‌آلای رنگین‌کمان

| گروه‌های مختلف ماهیان نر          | شاخص گنادوسوماتیک (GSI) | وزن گناده (گرم) | وزن سوماتیک (گرم) |
|-----------------------------------|-------------------------|-----------------|-------------------|
| ماهیان تغییر جنسیت یافته          | ۵/۰۰ ± ۰/۴۶             | ۳۷/۲۷ ± ۲       | ۷۵۳/۶۴ ± ۱۰۱/۴۲   |
| ماهیان نر معمولی (اسپرم‌گیری شده) | ۵/۲۰ ± ۰/۷۲             | ۳۹/۸۲ ± ۴/۱۲    | ۷۷۳/۶۴ ± ۶۹/۲۸    |
| ماهیان نر معمولی (اسپرم بیضه‌ای)  | ۵/۲۳ ± ۰/۷۳             | ۴۹/۱۸ ± ۴/۳۵    | ۷۳۹/۵۵ ± ۷۲/۰۶    |

### ۳-۴- نتایج آزمون نتاج

درصد بازماندگی، لقاح و ماهیان ماده تولید شده حاصل از اجرای آزمون نتاج گروه‌های مختلف ماهیان در جدول ارائه شده است. درصد بازماندگی در مقایسه با گروه شاهد از ۴۳/۱۴ تا ۹۱/۵۲ درصد متغیر بود. از ۲۰ نمونه ماهی نر تغییر جنسیت یافته ۱۶ عدد منجر به تولید نتاج شدند، که همگی این ۱۶ عدد نسل ۱۰۰ درصد ماده تولید نمودند. گروه شاهد نیز ۴۷/۸ درصد ماده تولید نمود.

#### جدول ۳-۲- درصد لقاح، بازماندگی و ماهیان ماده نتاج ایجاد شده از ماهیان ماده تغییر جنسیت یافته XX..

| نوعی ماهی                    | درصد لقاح | بازماندگی (درصد) | جنسیت ماده (درصد) |
|------------------------------|-----------|------------------|-------------------|
| ماهیان ماده تغییر جنسیت      | ۸۷/۰۶     | ۷۴/۴۰            | ۱۰۰               |
| ماهیان نر معمولی (گروه شاهد) | ۹۴/۲۶     | ۷۹/۱۶            | ۴۷/۸              |



#### ۴- بحث و نتیجه گیری

##### ۴-۱- تاثیر هورمون تراپی بر تغییر جنسیت

یکی از تکنیک های ایجاد جمعیت تمام ماده، تغییر جنسیت ماهیان به منظور تولید ماهیان نر XX می باشد. استفاده از این جمعیت ها جهت ایجاد ماهیان تمام ماده به روش غیرمستقیم می تواند مشکل بروز تلفات در روش مستقیم تولید جمعیت تمام ماده یعنی دستکاری های کروموزومی (ژینوژنز) را برطرف نماید. این تکنیک که تنها مستلزم استفاده از هورمون ۱۷ آلفا متیل تستوسترون در جیره غذایی در دوره کوتاهی است، تکنیکی ساده، از لحاظ هزینه ای موثر و به راحتی در کارگاه های تکثیر قابل استفاده است. اگر ما بتوانیم جمعیتی از ماهیان نر XX را تولید کنیم، می توان طی سالهای متمادی از این تکنیک جهت ایجاد جمعیت تمام ماده استفاده نمود. (Feist et al., 1995).

نتایج بدست آمده از این بررسی، امکان تغییر نسبت جنسی در ماهی قزل آلا رنگین کمان با تجویز خوراکی هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون را تایید می نماید. با مقایسه نسبت های جنسی در تیمارها و گروه شاهد، می توان چنین نتیجه گرفت که هورمون مذکور توانسته با افزایش درصد ماهیان نر و نیز تولید ماهیان عقیم، نسبت جنسی را تغییر دهد. نتایج این آزمایش نشان داد که تغییر نسبت جنسی به ۱۰۰ درصد نر در ماهی قزل آلا رنگین کمان را می توان با تجویز خوراکی هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون به مقدار ۰/۵، ۱/۵ و ۳ میلی گرم در کیلوگرم غذا در طی دوره بحرانی تمایز جنسی ایجاد نمود. در گروه شاهد نیز ۵۳/۴ درصد ماهیان نر معمولی مشاهده شد. در ماهی قزل آلا رنگین کمان و سایر ماهی ها از جمله مداکا، ماهی طلایی، تیلپیا و گویی نیز تولید ماهی نر کاری XX با استفاده از هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون با موفقیت همراه بوده است (Okada et al., 1979).

اولین اطلاعات در خصوص نرسازی ماهی قزل آلا رنگین کمان توسط Jalabert و همکاران (۱۹۷۵) منتشر شده است و در ادامه مطالعات متعددی جهت بهینه سازی درصد تغییر جنسیت صورت گرفته شد. از آن جمله می توان به مطالعات Okada و همکاران (۱۹۷۹ و ۱۹۸۱ به ترتیب ۵۸ و ۶۰ روز)، Solar و همکاران (۱۹۸۴، ۶۰، ۹۰ و ۱۲۰ روز)، Van den Hurk و Lambert (۱۹۸۲، ۵۸ روز)، Johnstone و همکاران (۱۹۷۸ و ۱۹۷۹، ۹۰ روز)، Johnstone و همکاران (۱۹۷۸ و ۱۹۷۹، ۳۰ روز) و Yamazaki (۱۹۷۶، ۱۸۰ روز) اشاره نمود.

محققین مختلفی جهت ایجاد ماهیان تغییر جنسیت یافته نر با استفاده از روش تجویز خوراکی دوزهای پایین تر هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون تلاش کرده و به موفقیت هایی دست یافتند. در مطالعه Johnstone و همکاران (۱۹۷۸) نیز با غذاهای ماهیان قزل آلا رنگین کمان با هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون با دوز ۳ میلی گرم در کیلوگرم غذا طی دوره ۹۰ روزه بعد از شروع تغذیه، تمامی ماهیان نمونه برداری شده در سن ۵، ۹ و ۱۲ ماهگی دارای گناد نخعی شکل بودند. علاوه بر این ماهیان عقیم نیز مشاهده شد ولی هیچ گونه علائمی از تخمدان مشاهده نشد. با این حال در ۲۲ ماهگی تعداد ۲ نمونه از ۱۶ ماهی نمونه برداری علائم تخمدان را داشتند

و ۲ نمونه دیگر هم دارای بافت بیضه ای و هم تخمدان بودند. در آزمایشی دیگر این محققین تجویز خوراکی هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون با دوز ۳ میلی گرم در کیلوگرم غذا را طی ۳۰ روز انجام دادند که ۷۹ درصد نمونه‌ها در سن ۲۲ ماهگی نر تشخیص داده شدند. البته در این بین ماهیان ماده و دوجنسی نیز مشاهده شد. در مطالعه Yamazaki (۱۹۷۶) نیز تجویز خوراکی هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون با دوز ۱ میلی گرم در کیلوگرم غذا (طی دوره یک ماه تا هفت ماه بعد از تفریح) باعث ایجاد ۸۷/۱ درصد ماهیان نر شد. Jalabert و همکاران (۱۹۷۵) در مطالعه خود بعد از تجویز خوراکی هورمون ماهیان عقیم و هرمافرودیت مشاهده نمودند. غذادهی ماهیان قزل آلالی رنگین کمان با هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون با دوزهای ۰/۵ و ۱ میلی گرم در کیلوگرم غذا طی دوره ۶۰ روزه به ترتیب منجر به ایجاد ۸۲ و ۶۶ درصد ماهی نر در جمعیت ماهیان بالغ شد (Cousin-Gerber *et al.*, 1989; Tsumura *et al.*, 1991). Cousin-Gerber و همکاران (۱۹۸۹) با استفاده از هورمون متیل تستوسترون با دوزهای ۰/۵ تا ۳ میلی گرم در کیلوگرم غذا و طی دوره‌های ۶۰ و ۹۰ روزه بعد از شروع تغذیه فعال جمعیت تمام ماده به ۸۹ تا ۹۷ درصد نرسازی دست یافتند. Okada و همکاران (۱۹۸۱) با دوز ۰/۵ کیلوگرم در کیلوگرم غذا ۸۴ درصد ماهی نر ایجاد نمودند. Hurk و Lambert (۱۹۸۲) با دوز ۰/۶ کیلوگرم در کیلوگرم غذا ۹۹ درصد ماهی نر به دست آوردند و Solar و همکاران (۱۹۸۳) ۱۰۰ درصد ماهی نر تولید کردند. بررسی تیمارهای تجویز خوراکی هورمون نشان داد که با افزایش مقدار هورمون، نرسازی کاهش می‌یابد. به نظر می‌رسد دور شدن از زمان شروع تغذیه فعال برای شروع تجویز هورمون نیز، میزان موفقیت در نرسازی را کاهش می‌دهد. بر اساس نتایج بدست آمده از بررسی حاضر، مقدار بهینه هورمون برای ایجاد تغییر جنسیت به نر با روش خوراکی ۰/۵ میلی گرم در کیلوگرم غذا و زمان مؤثر برای شروع تجویز آن، از زمان شروع تغذیه فعال و دوره تجویز مناسب، ۶۰ روز می‌باشد. نتایج بدست آمده توسط Yamazaki (۱۹۸۳) نیز با نتایج بررسی حاضر همسو می‌باشد. به نظر می‌آید، تجویز خوراکی هورمون در قزل آلالی رنگین کمان، زمانی که درست پس از شروع تغذیه فعال آغاز گردد، مؤثرتر است (Yamazaki, 1983). تغییر جنسیت ایجاد شده در بسیاری از گونه‌های ماهیان از جمله ماهی قزل آلالی رنگین کمان دایمی است، زیرا اعتقاد بر این است که عمل ژنهای جنسی در گونه‌های تک جنسی تمایز یافته، محدود به یک دوره نسبتاً کوتاه در هنگام رشد اولیه غدد جنسی می‌باشد و بعد از آغاز تمایز جنسی گنادی، این ژنها پنهان یا غیر فعال می‌شوند (Piferrer, 2001; Yamazaki, 1983). Johnstone و همکاران (۱۹۷۸) با استفاده از دوز ۳ میلی گرم در کیلوگرم غذا به مدت ۹۰ روز به ۹۸ درصد ماهی نر، Solar و همکاران (۱۹۸۳) با دوز ۳ ppm در دوره ۶۰ و ۹۰ روزه به ۹۱ و ۸۶ درصد ماهی نر رسیدند. Okada و همکاران (۱۹۸۱) با تجویز ۵ ppm در مدت ۶۰ روز در یک جمعیت تمام ماده تنها به ۴۲ درصد ماهی نر رسید، که بیانگر این مساله است که دوزهای بالاتر از ۳ ppm ممکن است منجر به کارایی کمتر شود. تمامی مطالعات به جز مطالعه Okada و همکاران (۱۹۷۹) نشان داده اند که وقتی دوز به ۹ تا ۱۰ میلی گرم در کیلوگرم غذا برسد، کارایی کمتر خواهد شد. این کاهش کارایی به دلیل ایجاد ماهی‌های عقیم است. زیرا دوزهای بالا هورمون

بویژه در مورد هورمونهای آندروژن باعث اختلال در رشد و نمو گنادها و در نتیجه عقیمی آنها می شود (Piferrer, 2001).

از آنجا که تمایز جنسی ماهی قزل آلا رنگین کمان حدود ۴۸ روز بعد از شروع تغذیه فعال رخ می دهد (Okada, 1973)، بنابراین در مطالعه حاضر تجویز هورمون بلافاصله بعد از شروع تغذیه فعال تا ۶۰ روز بعد از تغذیه فعال صورت گرفت. دوزهای مورد استفاده هورمون ۱۷ آلفا-متیل تستوسترون در این تحقیق شامل ۰/۵، ۱/۵، ۳، ۶ و ۱۰ میلی گرم در کیلوگرم غذا بود. این دوزها در مقایسه با دوزهای مصرفی در ماهیانی مثل مداکا، ماهی طلایی و تیلپیا که ۲۰ تا ۳۰ ppm که منجر به تولید ۱۰۰ درصد ماهیان نر شده است، نسبتاً کمتر است (Okada et al., 1979). دلیل پایین بودن دوز مصرفی در ماهی قزل آلا را می توان به ارتباط معکوس میان طول دوره هورمون تراپی و دوز مورد نیاز جهت تغییر جنسیت عنوان نمود. بنابراین زمانی که سایر شرایط یکسان در نظر گرفته شوند هر چه طول دوره هورمون تراپی بیشتر باشد دوز مصرف هورمون جهت حصول تغییر جنسیت کمتر خواهد بود (Piferrer, 2001). طول دوره حساسیت گنادهای در حال تمایز نسبت به استروئیدهای خارجی، به دوره مورفوژنسیس گنادها و دما بستگی دارد (Yamamoto, 1969). ثابت بودن دمای آب بین تیمارهای مختلف سبب شده تا دما تاثیر بر میزان کارایی هورمون بین تیمارها نداشته باشد. با این حال نقش دما در دوره تکامل جنینی و لاروی می تواند طول دوره تمایز را متاثر ساخته و در نتیجه طول دوره غذایی با هورمون نقش بسیار مهمی در کارایی هورمون خواهد داشت.

در مجموع نتایج مطالعات صورت گرفته شده در ماهی قزل آلا رنگین کمان موثرترین دوز را ۰/۵ تا ۵ میلی گرم در کیلوگرم غذا و مدت زمان هورمون درمانی را ۵۰ تا ۶۰ روز اعلام کردند. دوزهای بالاتر و دوره طولانی تر منجر به افزایش معنی دار نسبت ماهیان عقیم خواهد شد. با همه این تفاسیر دو مشکل اساسی حل نشده باقی ماند.

اول اینکه بیشتر این مطالعات بر روی جمعیت های دوجنسی اجرا شدند. افزایش نسبت نرها در اثر تیمار هورمونی می تواند هم ناشی از تاثیر مستقیم هورمون بر تمایز جنسیت باشد و یا اینکه می تواند ناشی از اختلافات احتمالی در میزان تلفات یکی از جنس ها بوده باشد. در نتیجه، در مطالعه Johnstone و همکاران (۱۹۷۹) ۹۸ درصد جمعیت نر ایجاد شد، اما یکی از ده عدد نر بررسی شده ماده ژنتیکی بود. تنها مطالعه ای که این انتقاد بر آن وارد نشد مطالعه Okada و همکاران (۱۹۸۱) بود که تغییر جنسیت واقعی صورت گرفته شده بود.

دومین مشکل بررسی تعیین جنسیت از طریق آزمایشات بافت شناسی در مراحل اولیه است. در صورتی که محققین متعددی (Johnstone و همکاران (۱۹۷۹)، Bye و Lincoln (۱۹۸۱)) به غیرطبیعی و بدشکلی های مجرای تناسلی در مراحل بعدی اذعان داشته اند، که این مسئله احتمالاً در انزال مواد تناسلی اختلال ایجاد می کنند. در حالی که هیچ گونه اندازه گیری کمی دقیقی از این وقایع صورت نگرفته است.

نتایج حاصل از بررسی تاثیر هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون روی شکل غدد جنسی و مجاری اسپرم‌بر در ماهی قزل آلائی رنگین کمان، نشان داد که تمام تیمارها در مورفولوژی غدد جنسی و مجاری اسپرم‌بر تاثیر گذاشته بودند. مشاهده تعداد زیادی ماهی دارای غدد جنسی با شکلهای غیر طبیعی که در تمام تیمارها وجود داشتند، در مقابل تعداد اندکی ماهی دارای غدد جنسی طبیعی (بیضه یا تخمدان)، مؤید این موضوع می‌باشد. مشاهده شکلهای غیرطبیعی بیضه در ماهیان قزل آلائی رنگین کمان تغییرجنسیت یافته، توسط Bye و Lincoln (۱۹۸۱) نیز تایید شده است. Bye گزارش کرد که تجویز خوراکی متیل تستوسترون به مقدار ۳ ppm به مدت ۹۰ روز، باعث تولید ۹۴ درصد ماهی نر گردید که ۵۵ درصد از این ماهیها دارای بیضه‌های غیرطبیعی بودند (Hunter and Donaldson, 1983). Tsumara و همکاران (۱۹۹۱) نیز در آزمایشی که به منظور نرسازی در ماهیان ماده‌زاد قزل آلائی رنگین کمان انجام دادند، وجود بیضه‌های غیرطبیعی و کروی شکل را گزارش نمودند. Johnstone و همکاران (۱۹۷۸)، در پی تجویز استرادیول یا متیل تستوسترون به ماهی قزل آلائی رنگین کمان، هیچ الگوی مشخصی را در غدد جنسی با جنسیت بینابینی مشاهده نکردند (Hunter and Donaldson, 1983). تحقیقات نشان داد که تعدادی از ماهیان در تیمارهای ۶ و ۱۰ میلی گرم هورمون در کیلوگرم غذا، دارای غدد جنسی نخی شکل عقیم بودند. احتمالاً تغییر ساختار این غدد جنسی، به دلیل دریافت مقادیر زیاد هورمون بوده است. Chevassus و Krieg (۱۹۹۲) نیز در آزمایشی که از طریق تجویز هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون به مقدار ۳ ppm به مدت ۶۰ روز تا ۹۰ روز در ماهی قزل آلائی خال قرمز انجام دادند، تولید تعداد زیادی از ماهیان که دارای غدد جنسی عقیم نخی شکل بودند را گزارش نمودند. مشاهده این حالت در ماهی آزاد اقیانوس اطلس (*Salmo salar*) (Jhonstone et al, 1978)، قزل آلائی رنگین کمان (Jhonstone et al, 1978) و قزل آلائی خال قرمز (*Salmo trutta*) (Quillet et al., 1991) نیز گزارش گردیده است (Chevassus and Krieg, 1992). شاخص گنادوسوماتیک در تمامی گروه‌های هورمونی کمتر از گروه شاهد بود که Johnstone و همکاران (۱۹۷۸) و Bye و همکاران (۱۹۸۲)، نیز نتایج مشابهی ارائه داده اند.

## ۲-۴- مقایسه رشد ماهیان تیمارهای مختلف

یکی از ابزارهای مهم مدیریتی در پرورش آبزیان افزایش و یا کنترل رشد است. هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون در انواع مختلف ماهیان استخوانی عالی از جمله کپور علفخوار (*Ctenopharyngdon idellus*)، کپور معمولی (*Cyprinus carpio*)، ماهی آزاد کوهو (*Oncorhynchus kistuch*)، ماهی قزل آلائی رنگین کمان و مارماهی کانگر (*Anguilla anguilla*) منجر به بهبود رشد شده است (Fagerlund et al., 1979; Nagy et al., 1981; Boney et al., 1984; Degani and Dosoretz, 1986; Ostrowski and Garling, 1987; Manzoor Ali and Satyanarayana Rao, 1989). این حال در برخی موارد مشخص نیست که آیا این هورمون به صورت مستقیم باعث افزایش وزن شده است و یا اینکه از طریق تغییر جنسیت این افزایش وزن حاصل شده است.

نتایج مطالعه حاضر، تفسیر مناسبی از تاثیر تجویز هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون بر فاکتور رشد را نشان نمی دهند. به عبارت دیگر نوعی بی نظمی در روند رشد ماهیان تیمارهای مختلف مشاهده شده است. به طوری که دوز ۶ میلی گرم در کیلوگرم غذا با اینکه بیشترین افزایش رشد را نشان داد ولی تفاوت معنی داری با تیمار mg/kg ۰/۵ feed و گروه شاهد نداشت. با این حال با سایر تیمارها اختلاف معنی داری داشت. از آنجاییکه این ماهیان در ردیفهای متوالی پشت سر هم پرورش داده شدند، بنابراین، این نتایج متناقض می تواند ناشی از شرایط متفاوت پرورشی باشد. از سوی دیگر Yamazaki (۱۹۷۶) اذعان داشته که افزایش رشد ماهی در نتیجه تیمار هورمونی، به میزان مصرف هورمون بستگی دارد. به طوری که در ماهی طلایی غلظت بالای ۱۰ ppm منجر به جلوگیری از رشد شده است. در مطالعه Yamazaki میزان ۱ ppm هورمون متیل تستوسترون بیشترین تأثیر را بر تحریک رشد داشته است.

Atar و همکاران (۲۰۰۹) در طی ۶۰ روز اول دوره اختلاف معنی داری در میزان رشد مشاهده نمودند. با این حال در دوره ۶۰ تا ۱۸۰ روزگی اختلاف معنی داری در نرخ رشد مشاهده شد. بیشترین میزان رشد در ماهیان تغذیه شده با هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون و ۱۷ آلفا- اتینیل تستوسترون حاصل شد.

با وجود اینکه استفاده از هورمون های جنسی جهت افزایش رشد، ساخت پروتئین و کارایی موثر غذایی در پرورش دام و طیور بسیار موفقیت آمیز بوده است و صرفه جویی های زیادی در هزینه های تولید حاصل شده است، با این حال در پرورش ماهی کمتر مورد توجه واقع شده است. تحقیقات در ارتباط با پاسخ ماهیان به استروئیدهای جنسی عمدتاً به مطالعات تغییر جنسیت و ایجاد ماهیان عقیم محدود شده است (Clemens and Inslee, 1968; Chan et al., 1972; Takahashi, 1975). با این وجود گزارشاتی نیز در مورد پتانسیل استروئیدهای مصنوعی به عنوان محرک های رشد در ماهیان پرورشی ارائه شده است. Hibiya و Hirose (۱۹۶۸) با تزریق دوزهای پایین هورمون ۴- کلروتستوسترون در ماهی طلایی و ماهی قزل آلا رنگین کمان افزایش قابل ملاحظه ای در میزان رشد مشاهده کردند. تجویز دوزهای بیشتر این هورمون منجر به کاهش رشد و هایپرتروفی کبد و کلیه و سرکوب گنادها شد. استفاده از هورمون استانازول<sup>۱</sup> به عنوان مکمل در جیره غذایی گربه ماهی کانالی و ماهی طلایی، تنها رشد محدودی ایجاد نمود (Bulkley and Swihart, 1973). تجویز خوراکی اتیل استرنول به رشد ناچیز در ماهی تیلاپیا منجر شد (Hutchinson and Campbell, 1964). با این وجود ماهیان قزل آلا رنگین کمان و آزاد تغذیه شده با جیره حاوی اتیل استرنول افزایش معنی دار رشد و ضریب کارایی غذایی نشان دادند (Simpson et al., 1974). علاوه بر این گزارشات متعددی مبنی بر ارزش بالقوه هورمون ۱۷ آلفا- متیل تستوسترون در پرورش ماهی آزاد کوهو و چینوک (McBride and Fagerlund, 1973; Fagerlund and McBride, )

<sup>۱</sup> - stanozolol

(1975a, b) و قزل آلای رنگین کمان (Yamazaki, 1976) ارائه شده است. Katz و همکاران (۱۹۷۶)، نیز اثرات آندرواسترون<sup>۱</sup> را بر تیلاپپای نیل بررسی کردند و افزایش معنی دار رشد همراه با تحلیل گنادها مشاهده نمودند. از آنجا که جمعیت ماهیان نر XX ایجاد شده در این مطالعه در جهت مصارف انسانی نبوده است و در راستای تولید جمعیت تمام ماده استفاده خواهند شد، در نتیجه می توان گفت اختلاف در میزان رشد ماهیان نر ایجاد شده تاثیری بر موفقیت کار نخواهد داشت. اگرچه تجویز هورمون ۱۷ آلفا-متیل تستوسترون در برخی تیمارها اثرات مثبتی بر افزایش رشد داشته است. Atar و همکاران (۲۰۰۹) نیز به اختلافات متناقض رشد در ماهیان تیمار شده با هورمون های مختلف اشاره نموده اند.

### ۳-۴-آزمون نتاج

یکی از روش های پر کاربرد دستکاری های جنسی در آزادماهیان استفاده از ماهیان ماده نرسازی شده (نرهای XX) است (Johnstone et al. 1979; Bye and Lincoln 1981; Hunter et al. 1982, 1983; Johnstone and Youngson 1984). با استفاده از اسپرم ماهیان ماده نرسازی شده و لقاح با ماهیان ماده معمولی می توان جمعیت تمام ماده ایجاد نمود (Johnstone et al. 1979). متعاقباً تعداد کمی از این نتاج تمام ماده جهت تامین مولدین نر XX سالیانه هورمون درمانی می شوند. در صورتی که اگر ماهیان تمام ماده با هورمون ۱۷ آلفا-متیل تستوسترون تیمار شوند، تمامی ماهیان باید به نرهای XX تبدیل شوند. لقاح ماهیان نر تغییر جنسیت یافته XX با ماهیان ماده معمولی تقریباً منجر به ایجاد جمعیت ۱۰۰ درصد ماده شد. Okada و همکاران (۱۹۷۹) نیز به همین نتیجه رسیدند و جمعیت ۱۰۰ درصد ماده تولید نمودند. Bye و Lincoln (۱۹۸۶) نیز نتاج ماهیان ماده نرسازی شده را صرف نظر از شکل بیضه ها و عملکرد گناد نرهای XX، ۱۰۰ درصد ماده اعلام کردند. این نتایج نشان می دهند انتخاب نرهایی که تنها دارای شکل ظاهری بیضه معمول ماهیان تغییر جنسیت یافته هستند ضروری نیست. از سوی دیگر از طریق کاهش کشتن ماهیان جهت برداشتن گنادها در برخی نرها، تولید جمعیت های تک جنس را آسان تر می کند. Tsumara و همکاران (۱۹۹۱) نیز در یک مورد ۸۶ درصد و در سایر گروه ها ۱۰۰ درصد ماهی تمام ماده ایجاد نمودند. بر اساس نظر Bye و Lincoln (۱۹۸۶) و همچنین Tsumara و همکاران (۱۹۹۱) می توان با اصلاح دوره هورمون درمانی نسبت ماهیان ماده نرسازی شده دارای مجرای اسپرم بر کاری را افزایش داد.

<sup>1</sup> - androsterone

### پیشنهادها

- تولید تمام ماده قزل آلا به روش ژینوژنز جهت حذف جمعیت های مخلوط نر و ماده
- استفاده از روش غوطه وری جهت تغییر جنسیت ماهیان ماده و نرسازی
- استفاده از استروژن های گیاهی جهت جایگزینی با استروژن های مصنوعی

## منابع

- حسینی، ا.، ۱۳۷۳. بررسی کاربرد هورمون‌ها در تغییر جنسیت قزل‌آلای رنگین کمان. پایان‌نامه کارشناسی ارشد دانشکده علوم و فنون دریایی دانشگاه آزاد اسلامی واحد تهران شمال. ۱۰۴ صفحه.
- سالنامه آماری شیلات ایران، ۱۳۹۳. معاونت برنامه ریزی و توسعه مدیریت. دفتر برنامه و بودجه سازمان شیلات ایران، ۶۰ صفحه.
- مهربانی، ی. ۱۳۸۱. بیهوشی و روش عمل تکثیر دو بار در سال ماهی قزل‌آلای رنگین کمان، انتشارات اصلانی، ۱۰۰ صفحه.
- Atar, H.H., S. Bekcan, S., and Dogankaya, L. 2009 Effects of Different Hormones on Sex Reversal of Rainbow Trout (*Oncorhynchus Mykiss* Walbaum) and Production of All-Female Populations, *Biotechnology & Biotechnological Equipment*, 23:4, 1509-1514.
- Boney, S.E., Shelton, W.L., Yang, S. and Wilken, L.O., 1984. Sex reversal and breeding of grass carp. *Am. Fish. Soc.*, 113: 348-353.
- Bromage, N. and K., Cumarantungo, 1988. Egg production in the rainbow trout. *Recent advances in aquaculture*. Vol.3, F. Muir and J. Robert (Editors), Croom Helm. pp : 63-138.
- Bulkley, R.V. and Swihart, G.L., 1973. Effects of the anabolic steroid, Stanozolol, in the growth of Channel catfish, *Ictalurus punctatus*, and goldfish, *Caraseius auratus*. *Trans. Am Fish. Soc.*, 102: 444-476.
- Bye V. J., R. Lincoln, 1981. Get rid of the males and let the females prosper. *Fish Farmer*, 4, 1-3.
- Bye, V.J., Lincoln, R.F., 1986. Commercial methods for the control of sexual maturation in rainbow trout (*Salmo gairdneri* R.). *Aquaculture* 57, 299-309.
- Chan, S.T.H., Tan, F. and Lofts, B., 1972. The role of sex steroids on natural sex reversal in *Monopterus albus*. *Excerpta Med. Int. Congr. Ser.*, 250: 139.
- Chevassus, B. and F. Krieg, 1992. Effect of the concentration and duration of methyltestosterone treatment on masculinization rate in the brown trout (*Salmo trutta*). *Aquaculture*, Vol. 5. No. 4, PP: 325-328.
- Clemens, H.P. and Inslee, T., 1968. The production of unisexual broods by *Tilapia mossambica* sex-reversed with methyltestosterone. *Trans. Amer. Fish. Soc.*, 97(1): 18-21.
- Couse JF, Korach KS. Estrogen receptor null mice: what have we learned and where will they lead us? *Endocr Rev* 1999; 20:358- 417.
- Cousin-Gerber, M., Burger, G.: Boisseau, C. and Chevassus, B., 1989. Effect of methyltestosterone on sex differentiation and gonad morphogenesis in rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss*. *Aquat. Living Resour.*, 2: 255-230.
- Crim, L.W., 1985. Methods for acute and chronic hormone administration in fish. In: Lee, C.S., Liao, I.C. (Eds)..., *Reproduction and Culture of Milkfish*. Oc. Institute and Tung Kang Mar. Lab., Hawaii and Taiwan, pp. 1-13.
- De Vlaming, V., Grossman, G., Chapman, F., 1982. On the use of the gonadosomatic index. *Comparative Biochemistry and Physiology* 73A 1. 31-39.
- Degani, G. and Dosoretz, C., 1986. The effect of 3,3',5-triiodo-L-thyronine and 17 $\alpha$ -methyltestosterone on growth and body composition of the glass stage of the eel (*Anguilla Anguilla* L. ). *Fish Physiol. Biochem.*, 1(3) : 145-151.
- Dreanno, C., Suquet, M., Desbruyeres, E., Cosson, J., Delliou, H., Billard, R., 1998. Effect of urine on semen quality in turbot, *Psetta maxima*. *Aquaculture* 169, 247-262.
- Fagerlund, U.H.M. and McBride, J.R., 1975b. Potential for sex steroids as growth promoters in salmon culture. *Proc. 13th Pacific Sci. Congr. Vancouver, Canada*. Vol. 2: 139-145.
- Fagerlund, U.H.M. and McBride, J.R., 1975a. Growth increments and some flesh and gonad characteristics of juvenile coho salmon receiving diets supplemented with 17 $\alpha$ -methyltestosterone. *J. Fish Biob*, 7: 305-314.
- Fagerlund, U.H.M., McBride, J.R. and Stone, E.T., 1979. A test of 17 $\alpha$ -methyltestosterone as a growth promoter in a coho salmon hatchery. *Am. Fish. Sci.*, 108: 467-472.
- Feist, G., Yeoh, C.G., Fitzpatrick, M.S., Schreck, C.B., 1995. The production of functional sex-reversed male rainbow trout with 17 alpha-methyltestosterone and 11 beta-hydroxyandrostenedione. *Aquaculture* 131, 1-2., 145-152.



- Folmar, L.C., Hemmer, M., Hemmer, R., Bowman, C., Kroll, K., Denslow, N.D., 2000. Comparative estrogenicity of estradiol, ethynyl estradiol and diethylstilbestrol in an in vivo, male sheephead minnow (*Cyprinodon Oariegatus*), vitellogenin bioassay. *Aquat. Toxicol.* 49, 77–88.
- Geffen, A.J., Evans, J.P., 2000. Sperm traits and fertilization success of male and sexreversed female rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *Aquaculture* 182, 61–72.
- George, T., Pandian, T.J., 1995. Production of ZZ females in the female-heterogametic black molly, *Poecilia sphenops*, by endocrine sex reversal and progeny testing. *Aquaculture* 136, 81–90.
- Hendry, C.I., Martin-Ribochaud, D.J. and Benfey, T.J., 2003. Hormonal sex reversal of Atlantic halibut (*Hippoglossus hippoglossus* L.). *Aquaculture*. 219 769–781.
- Hirose, K. and Hibiya, T., 1968a. Physiological studies on growth-promoting effects of protein anabolic steroids on fish. I. Effects on goldfish. *Bull. Jpn Sot. Sci. Fish.*, 34: 466-472.
- Hirose, K. and Hibiya, T., 1968b. Physiologic studies on growth-promoting effect of protein anabolic steroids on fish. 11. Effects of 4-chloro~st~rone acetate on rainbow trout. *Bull. Jpn. Sot. Sci. Fish.*, 34: 473-479.
- Hunter G. A., E. hl. Donaldson, J. Stoss. 1. Baker, 1983. Production of monosex female groups of Chinook Salmon (*Onchorhynchus tshawjtscha*) by the fertilization of normal ova with sperm from sex-reversed females. *Aquaculture*, 33, 355-363.
- Hunter, G.A., Donaldson, E.M., Goetz, F.W. and Edgell, P.R., 1982. Production of all-female and sterile coho salmon (*Oncorhynchus kisutch*) and experimental evidence for male heterogemety. *Trans. Am. Fish. Sot.* 111: 367-372.
- Hurk (Van den) R., J. G. D. Lambert, 1982. Temperature and steroid effects on gonadal sex differentiation in Rainbow Trout. *Int. Symp. Reprod. Physiol. of Fish, Wageningen*, 69-72.
- Hutchinson, R.E. and Campbell, G.D., 1964. An attempt to increase the weight of *Tilapia melanopleura*, a fish used in fish farming, with an anabolic steroid ethylestrenol. in: *Handeilinge van die Kongres van kir Voendingvereniging van Suidebke Africa, Durban, 17-19 April 1963*. Abstracted in *S. Afr. Med. J.*, 38: 640.
- Jalabert H., R. Billard, B. Chevassus, 1975. Reliminary experiments on sex control in trout production of sterile fishes and simultaneous self-fertilizable hermaphrodites. *Ann. Biol. anim. Bioch. Biophys.*, 15, 19-28.
- Johnstone R., T. H. Simpson, A. F. Youngson, 1978. Sex reversal in Salmonid culture. *Aquaculture*, 13, 115-133.
- Johnstone R., T. H. Simpson, A. F. Youngson, C. Whitehead, 1979. Sex reversal in Salmonid culture. Part II. The progeny of sex-reversed Rainbow Trout. *Aquaculture*, 18, 13-19.
- Johnstone, R., Youngson, A.F., 1984. The progeny of sex-inverted female Atlantic salmon (*Salmo salar* L.). *Aquaculture* 37, 179–182.
- Katz, Y., Abraham, M. and Eckstein, B., 1976. Effects of androsterone on gonadal and body growth in *Tilapia nilotica* (Teleostei, Cichlidae). *Gen. Comp. Endocrinol.*, 29: 414-418.
- Kavumpurath, S., Pandian, T.J., 1993a. Production of an YY female guppy, *Poecilia reticulata*, by endocrine sex reversal and progeny testing. *Aquaculture* 118, 183–189.
- Kavumpurath, S., Pandian, T.J., 1993b. Determination of labile period and critical dose for sex reversal by oral administration of estrogens in *Betta splendens*. *Indian J. Exp. Biol.* 31, 16–20.
- Kavumpurath, S., Pandian, T.J., 1993c. Masculinization of *Poecilia reticulata* by dietary administration of synthetic or natural androgen to gravid females. *Aquaculture* 116, 83–89.
- Manzoor Ali, P.K.M. and Satyanarayana Rao, G.P., 1989. Growth improvements in carp, *Cyprinus carpio* (Linnaeus), sterilized with 17a-methyltestosterone. *Aquaculture*, 76: 157-167.
- McBride, J.R. and Fagerlund, U.H.M., 1973. The use of 17ru-methyltestosterone for promoting weight increases in juvenile Pacific salmon. *J. Fish. Res. Board Can.*, 30: 1099-1104.
- Nagahama, Y., 2000. Gonadal steroid hormones: major regulators of gonadal sex differentiation and gametogenesis in fish. In: *Norberg, B., Kjesbu, O.S., Taranger, G.L., Andersson, E., Stefansson, S.O. (Eds).., Proc. Sixth Int. Symp. Reprod. Physiol. Fish. Univ. Bergen*, pp. 211–222.
- Nagy, A., Bercsenyi, M. and Csanyi, V., 1981. Sex reversal in carp (*Cyprinus carpio*) by oral administration of methyltestosterone. *Can. J. Fish. Aquatic Sci.*, 38: 725-728.
- Nakamura, M., Takahashi, H., 1973. Gonadal sex differentiation in *Tilapia mossambica* with special regard to the time of oestrogen treatment effective in inducing feminization of genetic fishes. *Bull. Fac. Fish., Hokkaido Univ.* 24, 1–23.
- Okada H., H. hlatumoto, Y. hlurakami, 1981. Ratio of induced males from genctic females at various dietary concentrations of methyltestosterone. *Ann. hleet. Jap. Soc. Sci. Fish.*, Abstract, p. 33 [in Japanese].
- Okada H., H. hlatumoto, F. Yamazaki, 1979. Functional masculinization of genetic females in Rainbow Trout. *Bull. Jap. Soc. Sc. Fish.*, 45, 413-4 19.

- Okada, H., 1973. Studies on sex differentiation of salmonidae. I. Effects of estrone on sex differentiation of the rainbow trout (*Salmo gairdneri irideus*, Gibbons.. Sci. Rep. Hokkaido Fish Hatchery 28, 11–212.
- Ostrowski, A.C. and Garling, D.L., Jr., 1987. Changes in dietary protein to energy and total energy needs of 17 $\alpha$ -methyltestosterone treated juvenile rainbow trout. J. World Aquacult. Soc., 18(2): 17-26.
- Ottesen, O.H., Babiak, I., Dahle, G., 2009. Sperm competition and fertilization success of Atlantic halibut (*Hippoglossus hippoglossus L.*). *Aquaculture* 286, 240-245.
- Pandian, T.J., Sheela, S.G., 1995. Hormonal induction of sex reversal in fish. *Aquaculture* 138, 1 22.
- Piferrer, F., 2001. Endocrine sex control strategies for the feminization of teleost fish. *Aquaculture*, 197, 229– 281.
- Piferrer, F., Donaldson, E.M., 1993. Sex control in Pacific salmon. In: Muir, J.F., Roberts, R.J. (Eds)..., *Recent Advances in Aquaculture*, vol. IV, Blackwell Scientific Publications, Oxford, pp. 67–77.
- Quillet, E., L. Foisil, B. Chevassus, D. Chourrout, and F.G. Liu, 1991. Production of all female triploid and all female brown trout for aquaculture. *Aquat Liv. Resources* 4: 27–32.
- Simpson, T.H., 1976. Endocrine aspects of salmonid culture. *Proc. R. Soc. Edinburgh* B (75, 241–252.
- Simpson, T.H., Wright, R.S. and Fraser, M.H., 1974. Some Observations on the use of Anabolic Steroids in the Culture of Salmonid Fish. Marine Laboratory, Department of Agriculture and Fisheries, Aberdeen, Great Britain. Report No. M.20, 7 pp.
- Solar I. L., E. Donaldson, G. A. Iunter, 1983. Optimization of treatment regimes for controled sex differentiation and sterilization in wild Rainbow Trout (*Salmo gairdneri*) by oral administration of 17  $\alpha$ -methyltestosterone. *Aquaculture*, 42, 129-1 39.
- Solar, I.I., Baker, I.J., Donaldson, E.M., 1987. Experimental use of female sperm in the production of monosex female stocks of Chinook salmon (*Oncorhynchus tshawytscha*) at commercial fish farms. *Can. Tech. Rep. Fish. Aquat. Sci.* 1552, 14 pp.
- Springate, J.R.C., Bromage, N.R., Elliot, J.A.K., Hudson, D.L., 1984. The timing of ovulation and stripping and their effects on the rates of fertilization and survival to eyeing, hatch and swim-up in the rainbow trout (*Salmo gairdneri R.*). *Aquaculture* 43, 313–322.
- Takahashi, H., 1975. Masculinization of the gonad of juvenile guppy, *Poecilia reticulata*, induced by 11-ketotestosterone. *Bull. Fat. Fish. Hokkaido Univ.*, 26: 11-22.
- Tsumura, K., Blann, V.E., Lamont, C.A., 1991. Progeny test of masculinized female rainbow trout having functional gonoducts. *Progressive Fish Culturist* 53 1, 45–47.
- Van den Hurk, R., Lambert, J.G.D., Peute, J., 1982. Steroidogenesis in the gonads of rainbow trout fry (*Salmo gairdneri*) before and after the onset of gonadal sex differentiation. *Reprod. Nutr, Develop* 22, 413–425.
- Yamamoto, T., 1969. Sex differentiation. In: Hoar, W.S., Randall, D.J. (Eds.., *Fish Physiology*, vol. III, *Reproduction*, Academic Press, New York, pp. 117–175.
- Yamazaki F. 1976. Application of hormones in Fish culture. *J. Fish Res. Board Can.*, 33, 938-958.
- Yamazaki, F., 1983. Sex control and manipulation in fish. *Aquaculture* 33, 329–354.

**Abstract:**

The sex reversal technique in fish is widespread in many countries. The development of these techniques is desirable because rainbow trout males reach their gonad maturity earlier compared to the females. Rainbow trout alevins were treated with 17 $\alpha$ -methyltestosterone incorporated in the diet (0.5, 1.5, 3, 6 and 10 mg/kg) for 60 days from the beginning of first feeding. Sex was determined at 180 and 680 dpf by sampling fish (n = 20) from each group and examining gross gonadal morphology under a dissecting microscope. Also sex reversal ratio and growth performance were determined in hormone-treated groups. These sex reversed functional males were reared for brood stock until they attained sexual maturity. At the end of experiment, normal rainbow trout eggs were fertilized with the sperms taken from sex reversed males for producing all-female populations. Examination of the results showed that 17 $\alpha$ -methyltestosterone was effective in all treatment. The highest sex reversal ratio with 100% was observed in group treated with 0.5, 1.5 and 3 mg/kg 17 $\alpha$ -methyltestosterone. The highest live weight ratios were observed in groups fed with 6, 0.5 17 $\alpha$ -methyltestosterone and control group. Female progeny produced from the sex reversed males were 100 % in all males that sired offspring. All female trout stocks produced by this method have advantage in rainbow trout culture since the fish is not meant for direct human consumption and is used to generate brood stock, therefore, difference of growth parameters do not influence the success.

**Keywords :** sex differentiation, *Oncorhynchus mykiss*, sex reversal, hormone treatment, 17 $\alpha$ -methyltestosterone, all-female population, steroids



**Ministry of Jihad – e – Agriculture  
AGRICULTURAL RESEARCH, EDUCATION & EXTENSION ORGANIZATION  
Iranian Fisheries Science Research Institute – Shahid Motahary Cold water Fishes  
Genetic and breeding Research Center**

---

**Project Title : The production of all-female in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*)  
using indirect feminization**

**Approved Number: 2-12-12-11-89011**

**Author: Tayebeh bashti**

**Project Researcher : Tayebeh bashti**

**Collaborator(s) : M. Sharifian, D. zargham, H. Abdolhi, K. Kamaei , M. Salahi, K.  
Razmi, S.H. Moradyan, E. Gorjipor, H. Gandomkar, A. Rastiannasab, A.R. Hossini, H.  
Hoseinzadeh Sahafi , M. Nikbakht, M. Mohmmadpor**

**Advisor(s): -**

**Supervisor: -**

**Location of execution : Kohgiluyeh and Boyer-Ahmad Province**

**Date of Beginning :**

**Period of execution :**

***Publisher : Iranian Fisheries Science Research Institute***

***Date of publishing : 2017***

**All Right Reserved . No Part of this Publication May be Reproduced or Transmitted  
without indicating the Original Reference**

**MINISTRY OF JIHAD - E - AGRICULTURE**  
**AGRICULTURAL RESEARCH, EDUCATION & EXTENSION ORGANIZATION**  
**Iranian Fisheries Science Research Institute - Shahid Motahary Cold water Fishes**  
**Genetic and breeding Research Center**

**Project Title :**

**The production of all-female in rainbow trout  
(*Oncorhynchus mykiss*) using indirect feminization**

**Project Researcher :**

***Tayebah bashti***

**Register NO.**

***51106***