

"مقاله پژوهشی"

بررسی رشد سوماتیک و گنادیک ماهی قزل آلاي رنگين کمان (*Oncorhynchus mykiss*) ماده پرورش یافته در قفس در دریای خزر

سمیرا ناصری^{۱*}، همایون حسین زاده صحافی^۲، حسین عبدالحی^۲، ابولفضل سپهداری^۱، محمد صیاد بورانی^۳

۱- موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور، سازمان تحقیقات، ترویج و آموزش کشاورزی، تهران، ایران

۲- سازمان شیلات ایران، تهران، ایران

۳- پژوهشکده آبی پروری آب‌های داخلی گیلان، سازمان تحقیقات، ترویج و آموزش کشاورزی، انزلی، ایران

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۰/۹/۱۲

تاریخ دریافت: ۱۴۰۰/۶/۶

چکیده

هدف از انجام این تحقیق بررسی عملکرد رشد و روند رسیدگی جنسی ماهیان قزل آلاي رنگين کمان ماده پرورش یافته در قفس در دریای خزر (مازندران - نوشهر) بود. جهت انجام این تحقیق، ماهی‌های قزل آلاي رنگين کمان با میانگین وزن 122 ± 5 گرم، به قفس‌های واقع در دریای خزر، رهاسازی شدند. غذادهی به ماهیان، به صورت روزانه صورت گرفت و نمونه برداری یک ماه پس از رهاسازی به صورت ماهانه و تصادفی، از دی ماه ۱۳۹۴ تا اردیبهشت ۱۳۹۵ انجام شد. هر ماه ۳۰ عدد ماهی زیست سنجی و خونگیری شدند؛ کبد و گناد آنها توزین شد؛ طول کل، وزن کل، وزن کبد و وزن گناد، شاخص وضعیت، GSI و HSI و قطر تخمک محاسبه گردید. مقادیر هورمون‌های ۱۷ بتا استرادیول، تستوسترون، پروژسترون و ویتلوژنین اندازه گیری شد. همچنین نمونه‌های بافت گناد تهیه و با استفاده از میکروسکوپ نوری مورد بررسی قرار گرفت. نتایج به دست آمده حاکی از رشد مطلوب سوماتیک و گنادیک ماهیان بود. میزان هورمون‌های جنسی و ویتلوژنین با گذشت زمان، به طور معنی داری افزایش یافت ($p < 0.01$)، بطوریکه مقادیر هورمون‌های ۱۷-بتا استرادیول، تستوسترون و پروژسترون در دی ماه به ترتیب برابر با 0.56 ± 0.05 ng/ml، 0.50 ± 0.05 ng/ml و 0.14 ± 0.01 ng/ml بود و در اردیبهشت ماه به ترتیب به میزان 1.63 ± 0.13 ng/ml، 0.80 ± 0.01 ng/ml و 0.28 ± 0.03 ng/ml رسید. همچنین میزان ویتلوژنین از $55/26 \pm 382/40$ ng/ml در دی ماه به $86/34 \pm 651/40$ ng/ml در اردیبهشت ماه افزایش یافت. گنادها در طول دوره پرورش تا مرحله ۴ پیشرفت نمودند و قطر تخمک نیز افزایش معنی داری یافت ($p < 0.01$). یافته‌های این تحقیق نشان داد که ماهی قزل آلاي رنگين کمان قادر است در آب لب شور دریای خزر همچون آب شیرین، رشد سوماتیک مناسبی داشته باشد و اختلالی در روند طبیعی رسیدگی جنسی آن نیز ایجاد نمی‌گردد.

کلمات کلیدی: ماهی قزل آلاي رنگين کمان، پرورش در قفس، عملکرد رشد، هورمون‌های جنسی، بافت شناسی.

مقدمه

ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان، گونه‌ای با ارزش اقتصادی فراوان، متعلق به خانواده آزادماهیان (Salmonidae) است که در سراسر جهان منتشر گردیده‌است (فراهانی و همکاران، ۱۳۹۴؛ غرق‌ی و رضوانی گیل‌کلایی، ۱۳۹۷). پرورش این گونه با سرعت زیادی در نقاط مختلف دنیا رو به گسترش است و عمدتاً در آب‌های شیرین و استخرهای پرورش ماهی انجام می‌پذیرد. با این وجود، سیاست‌های مربوط به افزایش تولید در کنار بهره‌وری از آب‌های شیرین، عامل جهت‌گیری سازمان شیلات ایران در استفاده از منابع آب لب شور نظیر دریای خزر برای تولید ماهی قزل‌آلا بوده است که روش پرورش در قفس به عنوان گزینه مناسب در دستور کار دولت و سرمایه‌گذاران قرار گرفته است. پرورش ماهی در قفس یکی از روش‌های مرسوم دنیا جهت بهره‌برداری بهینه از منابع آبی برای پرورش ماهی است. منظور از قفس، بخشی از آب دریا، دریاچه، آب پشت سد و یا هر منبع آبی مشابه دیگر است که از اطراف و کف توسط ابزارهای مختلفی مثل توری با چشمه‌های مختلف محصور و در آن محیط محصور، ماهی پرورش داده‌شود (Kumar and Karnatak, 2014). در ایران پرورش ماهی در قفس از منظر استفاده بهینه از منابع و تولید محصول یک موضوع خیلی مهم و از نظر اشتغال‌زایی و توسعه پایدار از جایگاه ویژه‌ای برخوردار است، از این رو، توسعه آبی‌پروری در دریا در ایران، از ضروریات است (آذری، ۱۳۹۶). از آنجایی که محیط‌های مختلف پرورشی (شرایط محیط پرورشی) عامل اصلی راندمان تولید ماهی می‌باشد؛ و همواره رشد سوماتیک برای آبی‌پروران نسبت به رشد گنادیک از ارجحیت

بالاتری برخوردار است؛ کسب اطلاع از روند تولید مثل ماهی در محیط پرورش در قفس می‌تواند در سیاستگذاری و برنامه‌ریزی توسعه و تولید اینگونه ماهیان در قفس‌های دریایی موثر باشد. مطالعاتی در رابطه با تکامل جنسی در گونه‌های مختلف آزادماهیان در قفس انجام شده که از آن جمله می‌توان به بررسی انجام شده در ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان (Noda et al., 2010) و ماهی آزاد اقیانوس اطلس (Hansen et al., 2008; Endal et al., 2000) اشاره نمود.

پرورش ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان در قفس در دریای خزر، دارای جنبه‌های مجهولی در زمینه روند رشد و تکامل جنسی این گونه است. هر چند مطالعات اندکی جهت بررسی روند رسیدگی جنسی ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان در آب‌های شور و لب شور در ایران و جهان انجام شده‌است (فلاحی مروست و همکاران، ۱۳۸۱؛ گلشاهی و همکاران، ۱۳۹۱؛ Rehulka and Adamec, 2004)؛ اما روند رشد و رسیدگی جنسی و تغییرات خونی این گونه در شرایط پرورش در قفس در دریای خزر مورد بررسی قرار نگرفته است. از این رو در این تحقیق تلاش گردید تا چگونگی عملکرد رشد و روند رسیدگی جنسی ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان در دریای خزر و تغییرات بافتی و خونی متاثر از آن، مورد بررسی قرار گیرد.

مواد و روش‌ها

ماهی‌های ماده با میانگین وزن 5 ± 122 گرم، که به روش اسکواشینگ تعیین جنسیت گردیدند (Kim et al., 2017)، از مزرعه‌ای محلی تهیه و از آذر ماه ۱۳۹۴ در قفس‌هایی به قطر ۲۰ متر و ارتفاع ۱۰ متر که در

عمق ۳۰ متری دریا در آب‌های ساحلی دریای خزر (مازندران - نوشهر)، در طول جغرافیایی $11^{\circ} 46' 51''$ و عرض جغرافیایی $36^{\circ} 46' 41''$ ، در فاصله $3/5$ کیلومتری از ساحل دریا قرارداشتند، رهاسازی شدند. تراکم نگهداری ماهیان برابر با ۴۰ کیلوگرم در هر متر مربع بوده‌است که در قفسی به ظرفیت ۲۵ تن (۳۰ هزار عدد ماهی در قفس) نگهداری گردیدند. نمونه برداری به صورت ماهانه و تصادفی، از دی ماه تا اردیبهشت ماه انجام شد. غذادهی به صورت روزانه با استفاده از غذای تجاری صورت می‌گرفت. میزان غذای روزانه و اندازه آن با توجه به دمای آب، میانگین وزن ماهیان و میزان زی‌توده موجود در قفس تعیین می‌گردید (فلاحی مرورست و همکاران، ۱۳۸۱). هر ماه ۳۰ عدد ماهی، نمونه‌برداری شدند. برای تسهیل زیست سنجی و خونگیری و همچنین رعایت اخلاق زیستی، نمونه صید شده ابتدا در ظرف حاوی $MS\ 222$ به میزان ۱ گرم در لیتر قرار داده شد و پس از بیهوشی کامل، زیست سنجی گردیدند (فلاحی مروسست و همکاران ۱۳۸۱). تغییرات وزن و طول کل مورد بررسی قرارگرفت و محاسبه شد. میزان شاخص وضعیت (CF) با استفاده از فرمول $100 \times (3^{\text{طول کل (سانتی متر)}})$ وزن (گرم) $CF =$ محاسبه گردید (Kizak et al., 2013). پس از کالبد گشایی، کبد و گناد ماهیان جداسازی و با استفاده از ترازوی حساس با دقت $0/001$ گرم، توزین شد. شاخص گنادی از طریق فرمول $100 \times$ (وزن بدن (گرم) / وزن گناد (گرم)) $GSI =$ (Crabtree et al., 2001; Funamoto et al., 2004) و شاخص کبدی از طریق فرمول $100 \times$ (وزن بدن (گرم) / وزن کبد (گرم)) $HSI =$ (Yildiz, 2004) محاسبه گردید.

خونگیری از طریق قطع ساقه دمی و پس از بیهوش نمودن ماهیان انجام شد. پلاسمای خون با استفاده از دستگاه سانتریفیوژ با دور ۳۰۰۰ rpm به مدت ۱۵ دقیقه جداسازی شد و تا انجام آنالیزهای بیوشیمیایی، در دمای منفی ۲۰ درجه سانتی‌گراد قرار داده شد (Heidari et al., 2010). در آزمایشگاه تخصصی دامپزشکی - ویرومد گیلان فاکتورهای تستوسترون، پروژسترون، ۱۷ بتا استرادیول و ویتلوزین اندازه‌گیری شد. مقادیر هورمون‌های جنسی با استفاده از کیت‌های هورمونی به روش رادیو ایمنو اسی و با دستگاه گاماکانتر (Good et al., 2014)؛ و میزان ویتلوزین با استفاده از کیت ELISA و از طریق تکنولوژی Biotin double antibody sandwich اندازه‌گیری شد (دهقان زاده و همکاران، ۱۳۹۲). برای آماده سازی نمونه‌ها جهت بافت شناسی، گناد پس از کالبد گشایی، جداسازی شد و قطعات برش داده شده از گناد در محلول بوئن فیکس گردید. نمونه‌های فیکس شده بعد از آبگیری و شفاف سازی با درجات مختلف الکل و پارافینه کردن، قالب گیری شدند. به منظور تهیه بلوک بافتی نمونه پارافینه‌شده با استفاده از پارافین ذوب شده روی تکه چوب چسبانده شد. در نهایت برش‌های بافتی با استفاده از دستگاه میکروتوم تهیه شد. نمونه‌های تهیه شده روی لام چسبانده شد و با روش هماتو کسلین - ائوزین، رنگ آمیزی گردید. در نهایت جهت تجزیه و تحلیل بافت شناسی از میکروسکوپ نوری و عدسی - های $4\times$ ، $10\times$ و $40\times$ به منظور بررسی مراحل تکوین تخمک، استفاده گردید؛ جهت تعیین ابعاد سلولی (قطر تخمک) از نرم افزار Axiovision V. 4. 8 استفاده شد (Estay et al., 2012). جهت تشخیص مراحل تکاملی گناد، لام‌ها و عکس‌های تهیه شده از آنها با استفاده از

ANOVA) در سطح اطمینان ۹۹٪، ابتدا اختلاف کلی بین میانگین‌ها مشخص و سپس با آزمون توکی (Tukey)، گروه‌ها از یکدیگر تفکیک گردیدند.

نتایج

نتایج بررسی تغییرات طول، وزن و شاخص وضعیت در جدول ۱ نشان داده شده است. روند تغییرات وزن کل و طول کل، افزایش معنی داری را نشان داده است ($p < 0/01$)؛ اما تغییرات میانگین شاخص وضعیت روند مشخصی نداشت بطوریکه بیشترین مقدار در بهمن و کمترین آن در اردیبهشت مشاهده شد ($p < 0/01$).

روش تقسیم‌بندی ۶ مرحله ای (Naca, 1989; McMillan, 2007) مورد بررسی قرار گرفتند. پارامترهای کیفی آب شامل میزان درجه حرارت با دماسنج، اکسیژن محلول آب با استفاده از اکسیژن متر، شوری آب با استفاده از شوری سنج و pH با استفاده از pH متر، در روزهای نمونه برداری اندازه گیری و کنترل گردیدند (جدول ۲). برای تجزیه و تحلیل کلیه داده‌ها، از نرم افزار SPSS 19 استفاده گردید. داده‌ها ابتدا جهت اطمینان از نرمال بودن با آزمون Kolmogorov-Smirnov بررسی شدند. سپس در صورت نرمال بودن توزیع داده‌های مورد بررسی، با استفاده از آزمون تجزیه واریانس یکطرفه (Oneway

جدول ۱: مقادیر وزن کل، طول کل و شاخص وضعیت ماهیان قزل آلا ی ماده رها شده در قفس از آذر ماه ۱۳۹۴ تا اردیبهشت ماه ۱۳۹۵

شاخص	ماه نمونه برداری	دی	بهمن	اسفند	فروردین	اردیبهشت
وزن کل (گرم)	191 ± 4^a	277 ± 6^a	376 ± 10^b	557 ± 8^c	$728 \pm 0/10^b$	
طول کل (سانتی متر)	$25/42 \pm 1/29^a$	$27/52 \pm 1/62^b$	$31/30 \pm 1/64^c$	$35/08 \pm 1/81^d$	$40/85 \pm 2/10^e$	
شاخص وضعیت (%)	$1/11 \pm 0/05^b$	$1/34 \pm 0/05^e$	$1/18 \pm 0/04^b$	$1/24 \pm 0/03^d$	$1/06 \pm 0/07^a$	

اعداد دارای بالانویس متفاوت در یک ردیف، دارای اختلاف معنی دار آماری هستند ($p < 0/01$).

تکامل گنادی پیشرفت نمود؛ بطوریکه از دی ماه تا اردیبهشت ماه، گنادها تا مرحله ۴ رسیدگی جنسی (از کلید ۶ مرحله ای رسیدگی جنسی پیشرفت نمودند. گناد ماهیان در دی ماه و بهمن ماه مرحله ۱ (هستک کروماتینی)، در اسفند ماه مرحله ۲ (پیش هستکی)، در فروردین ماه مرحله ۳ (آلوتل‌های قشری) و در اردیبهشت ماه مرحله ۴ (گرانول‌های زرده) را نشان دادند.

مقادیر شاخص‌های گنادی و کبدی، تغییرات هورمون‌ها و قطر تخمک در جدول ۲ ذکر شده است. روند تغییرات شاخص گنادی، هورمون‌های جنسی (۱۷ بتا استرادیول، استروژن، تستوسترون)، ویتلوزنین و قطر تخمک از دی ماه تا اردیبهشت ماه، افزایشی بوده است ($p < 0/01$). میزان شاخص کبدی نیز از اسفند ماه به بعد، روندی افزایشی را نشان داد.

نتایج بررسی‌های بافت شناسی و تغییرات مشاهده در گناد در شکل ۱ نشان داده شده است. با گذشت زمان

جدول ۲: مقادیر شاخص گنادی، شاخص کبدی، قطر تخمک، ۱۷-بتا استرادیول، تستوسترون، پروژسترون ویتلوژنین در ماهیان قزل آلاهی ماده رها شده در قفس از آذر ماه ۱۳۹۴ تا اردیبهشت ماه ۱۳۹۵

ماهی نمونه برداری	دی	بهمن	اسفند	فروردین	اردیبهشت
فاکتور یا شاخص					
GSI (%)	a. ۰/۹۸ ± ۰/۰۳	b. ۱/۱۱ ± ۰/۰۴	c. ۱/۵۶ ± ۰/۰۳	d. ۲/۲۰ ± ۰/۰۴	e. ۲/۷۳ ± ۰/۰۳
HSI (%)	c. ۱/۰ ± ۷۹/۰۲	c. ۱/۰ ± ۸۰/۰۳	a. ۱/۶۴ ± ۰/۰۳	ab. ۱/۶۸ ± ۰/۰۲	b. ۱/۰ ± ۶۹/۰۲
قطر تخمک (μm)	^۱ ۱۵۸/۸۱ ± ۵۰/۰۹	^۲ ۳۲۷/۷۴ ± ۳۳/۶۱	^{bc} ۳۵۴/۲۵ ± ۳۲/۶۹	^c ۴۰۵/۹۴ ± ۲۱/۵۶	^c ۴۲۰/۱۱ ± ۲۴/۲۲
۱۷-بتا استرادیول (ng/ml)	a. ۰/۵۶ ± ۰/۰۵	ab. ۰/۷۲ ± ۰/۰۵	b. ۰/۸۴ ± ۰/۰۹	c. ۱/۴۵ ± ۰/۱۵	d. ۱/۶۳ ± ۰/۱۳
تستوسترون (ng/ml)	a. ۰/۵۰ ± ۰/۰۶	b. ۰/۵۸ ± ۰/۰۳	b. ۰/۶۱ ± ۰/۰۳	c. ۰/۷۲ ± ۰/۰۱	d. ۰/۸۰ ± ۰/۰۱
پروژسترون	a. ۰/۱۴ ± ۰/۰۱	a. ۰/۱۶ ± ۰/۰۲	ab. ۰/۱۸ ± ۰/۰۳	b. ۰/۲۲ ± ۰/۰۲	c. ۰/۲۷ ± ۰/۰۳
ویتلوژنین (ng/ml)	b. ۳۸۲/۴۰ ± ۵۵/۲۶	^۱ ۳۳۸/۴۰ ± ۷۳/۵۳	^b ۴۷۳/۶۰ ± ۶۹/۲۵	^۲ ۴۶۶/۶۰ ± ۱۰/۲۶	^c ۶۵۱/۴۰ ± ۸۶/۳۴

اعداد دارای بالانویس متفاوت در یک ردیف، دارای اختلاف معنی دار آماری هستند ($P < ۰/۰۱$).

جدول ۲: مقادیر فاکتورهای فیزیکی شیمیایی آب طی ماههای نمونه

ماهی	فاکتور	درجه	اکسیژن	pH	شوری
		حرارت	محلول		آب
		(°C)	(mg/L)		(ppt)
دی	۱۳	۱۲/۲	۷/۸	۱۳	
بهمن	۱۲	۱۲/۴	۶/۹	۱۳	
اسفند	۱۲	۱۳	۶/۵	۱۲/۱	
فروردین	۱۰	۱۲/۷	۷/۳	۱۱/۹	
اردیبهشت	۱۱	۱۳/۳	۷/۱	۱۱/۵	

بحث

ماهیان مورد بررسی طی این تحقیق، بچه ماهیانی ۱۰ ماهه با میانگین وزن اولیه 5 ± 122 بودند که طی ۶ ماه از سال (از آذر ماه تا اردیبهشت ماه) در قفسهای موجود در آب دریای خزر (دمای بین ۱۰-۱۳ درجه سانتی گراد، pH بین ۶/۵-۷/۸، میزان اکسیژن محلول ۱۲/۲-۱۳/۳ میلی گرم در لیتر و میزان شوری ۱۱/۵-۱۳ قسمت در هزار) پرورش داده شدند؛ و نمونه برداری از آنها طی ماههای دی تا اردیبهشت انجام شد. روند تغییرات وزن کل و طول کل

ماهیان قزل آلاهی رنگین کمان طی ماههای نمونه برداری، افزایشی بود. افزایش وزن و طول کل ماهیان با گذشت زمان، نشان دهنده مناسب بودن شرایط محیطی و تغذیه ای جهت رشد ماهیهای مورد بررسی می باشد. بطوریکه ماهیان به خوبی توانستند پس از انتقال به آب لب شور دریای خزر، با محیط جدید سازگار شوند. از طرفی افزایش طول روز، نیز به عنوان یک عامل محیطی، در معنی دار شدن روند افزایش وزن بی تاثیر نبوده است؛ چرا که در مطالعات بسیاری ثابت شده است که قرار گرفتن ماهی قزل-آلاهی رنگین کمان و گونه های دیگر آزاد ماهیان پرورشی در معرض دوره نوری طولانی تر، افزایش بیشتر رشد را در پی دارد (Randall et al., 2001; Turker et al., 2011)؛ این افزایش رشد ناشی از تغییرات فتوپریودیک الگوهای رشد فصلی است (Endal et al., 2000)، که با افزایش دوره نوری از زمستان تا بهار رخ داده است. مشابه با تحقیق حاضر، گزارشاتی از پرورش موفقیت آمیز ماهی قزل آلاهی رنگین کمان در قفس در آبهای لب شور و شور وجود

دارد (Kljajic et al., 2014 ; Guner et al., 2006). در ایران نیز فلاحی مروست و همکاران (۱۳۸۱) ماهی قزل-آلای رنگین کمان ۱۱ ماهه با میانگین وزنی ۲۰۰ گرم را در آب لب شور و شیرین پرورش دادند که ماهیان آب لب شور پس از ۱۴۰ روز به وزن ۴۹۰ گرم و از مرحله ۲ رسیدگی جنسی در ابتدای دوره پرورش به مرحله ۵ رسیدگی جنسی رسیدند.

شاخص وضعیت ماهیان قزل‌آلای رنگین کمان در ماه‌های مختلف اختلاف معنی دار آماری با هم داشتند. شاخص وضعیت یا ضریب چاقی برای مقایسه کیفیت ماهی از نظر وضعیت چاقی یا تناسب ماهی و در کل تعیین وضعیت سلامت جمعیت کاربرد دارد (Jonsen et al., 1999). در تحقیق حاضر میزان شاخص وضعیت از بهمن تا فروردین ماه نسبتاً ثابت و بدون تفاوت معنی دار بود اما در اردیبهشت ماه کاهش یافت. این امر می‌تواند نشان دهنده جذب کمتر غذا طی دی ماه و استرس اولیه ناشی از ورود به آب لب شور باشد. سپس ماهیان به تناسب رشد وزنی و طولی رسیده و از این رو تفاوت معنی داری در شاخص وضعیت ماه‌های بهمن، اسفند و فروردین مشاهده نشد؛ در واقع طی این زمان، از شرایط رشد سوماتیک مطلوبی برخوردار بودند. کاهش شاخص وضعیت در اردیبهشت ماه نیز می‌تواند به ایجاد نوسانات احتمالی در شرایط زیست محیطی و فیزیولوژی ماهیان ارتباط داشته باشد (King, 2007)، چرا که بخش بیشتری از غذای جذب شده به جای مصرف جهت رشد سوماتیک، صرف رشد گنادی و تکامل گامت‌ها می‌گردد (Davidson et al., 2014; Manor et al., 2012).

تولید مثل مکانیسمی کلیدی برای بقای گونه‌هاست. تعیین وضعیت تولید مثل و زمان تخم‌ریزی در ماهی‌ها با استفاده از شاخص‌های گنادی و شاخص کبدی کاملاً به

اثبات رسیده است (حسین زاده صحافی و همکاران، ۱۳۸۰). در تحقیق حاضر شاخص گنادی از دی ماه روندی صعودی در پیش گرفت و در آخرین ماه (اردیبهشت ماه) به بیشترین حد خود رسید. شاخص گنادی قبل از تخم‌ریزی و در زمان تکامل گناد و تخمک‌ها در حال افزایش می‌باشد و در زمان تخم‌ریزی و تخلیه تخمک‌ها کاهش چشمگیری می‌یابد (آخوندیان، ۱۳۹۳؛ چرخاب و همکاران، ۱۳۹۷)؛ در واقع طی رسیدگی جنسی ماهیان، با افزایش وزن تخمک‌ها در مراحل زرده سازی اولیه و ثانویه و بلوغ، شاخص گنادی نیز افزایش می‌یابد (Shirali et al., 2012; Tempero et al., 2006)؛ از این رو مشاهده میزان شاخص گنادی حدوداً بین ۰/۱ تا ۳ درصد در تحقیق حاضر، نشان دهنده آغاز مراحل تکامل جنسی و فاصله داشتن تا تکامل جنسی کامل در ماهیان قزل‌آلای رنگین کمان است.

شاخص کبدی نیز هرچند در ماه‌های اول بیشتر از سایر ماه‌ها بود، اما وزن کبد در این دو ماه کمتر از سایر ماه‌ها بود. از آنجائیکه شاخص کبدی، نسبت وزنی کبد به وزن کل بدن ماهی است، مشاهده چنین وضعیتی، امری نادرست نیست. از طرفی شاخص کبدی مجدداً از اسفند ماه روندی صعودی را در پیش گرفت. بطور کلی طی روند تکامل گنادی و قبل از شروع تخم‌ریزی، کبد ماهیان در حال زرده‌سازی است تا به رشد تخمک‌ها و انباشت زرده در تخمک‌ها کمک نماید؛ از این رو، وزن کبد در این زمان، به دلیل سنتز ویتلوژنین که پیش ماده مورد نیاز در فرایند زرده‌سازی است، افزایش می‌یابد و با افزایش میزان ویتلوژنین و پیشرفت زرده سازی، افزایش وزن کبد نیز مشاهده می‌گردد. در تحقیق حاضر، آغاز فرایند زرده سازی که دوره مهم و ویژه‌ای در تکامل سیکل تولید مثل است (Tyler et al., 2000)، سبب افزایش وزن کبد شده است. میزان شاخص کبدی که متاثر از این فرایند فیزیولوژیک

طی تکامل (زرده سازی) و بطور همزمان وزن کل ماهی است، تغییراتی را طی مراحل رسیدگی جنسی نشان می دهد اما افزایش شاخص کبدی در کنار شاخص گنادی در جنس ماده بسیاری از گونه های ماهی گزارش شده است (حسین زاده صحافی و همکاران، ۱۳۸۰; Yildiz, 2004).

در تحقیق حاضر، قطر تخمک ها با گذشت زمان افزایش یافت ولی به حداکثر اندازه خود نرسید با این حال کاملاً مشخص است که ماهیان در حال طی کردن مسیر افزایش وزن تخمک تا رسیدن به حداکثر اندازه هستند. همانطور که پیشتر بیان شد، عامل اصلی رشد تخمک، تولید زرده توسط سلول های کبدی و ورود آن ها به داخل تخمک می باشد (Wallace and Selman, 1985)، در تحقیق حاضر نیز هم روند وزن کبد، هم روند میزان تغییرات ویتلوژنین همچون روند تغییرات قطر تخمک، با گذشت زمان از دی ماه تا اردیبهشت ماه، صعودی بوده است. در بررسی مقایسه ای انجام شده توسط فلاحتی مروست و همکاران (۱۳۸۱) مشخص شد که در صورت نگهداری ماهیان ماده (از وزن ۲۰۰ گرم) در آب لب شور تا رسیدگی نهایی، قطر تخمک ها با قطر تخمک های ماهیان ماده قزل آلا ی پرورش یافته در آب شیرین، تفاوتی نخواهد داشت. در بررسی انجام شده توسط Kong و همکاران (۲۰۲۰) که روند رشد سوماتیک و گنادیک را در کنار تغییرات هورمون های جنسی و ژن های دخیل در زرده سازی در ماهیان قزل آلا ی رنگین کمان ۸۰ گرم تا ۱۲۰۰ گرم بررسی نمودند نیز مشخص شد که در محدوده وزنی ۸۰ تا ۱۸۰ گرم، اووسیت هایی که در مراحل اولیه زرده سازی هستند، میزانشان بیشتر از سایر گروه های اووسیتی است و زمانی که وزن افزایش می یابد و به محدوده بالای ۷۰۰ گرم تا ۱۲۰۰ گرم، می رسد، اووسیت های بالغ در کل تخمدان پر می شوند تا ماهی برای تخمیزی آماده گردد (مرحله ای

که در تحقیق ما مشاهده نشد). در تحقیق حاضر هر چند تکامل گنادی و بلوغ جنسی در ماهیان مورد بررسی به طور کامل انجام نشده است و نمی توان فقط با استناد به یافته های فعلی به طور دقیق نقطه اوج و زمان دقیق حداکثر و حداقل میزان شاخص گنادی و کبدی و قطر تخمک را برای این ماهیان بیان نمود، اما می توان اظهار نمود که ماهیان قزل آلا از دی ماه به تدریج و با سرعت کم وارد پروسه رسیدگی جنسی شدند و روند تغییرات هورمونی و شاخص های تولید مثلی در حال طی شدن است و تا اردیبهشت ماه (آخرین ماه مورد بررسی) بخشی از مسیر تکامل جنسی را طی نموده اند و توقع می رود که شیب نوسانات شاخص های تولید مثلی در ماه های آتی، تندتر و مشخص تر باشد اما تا همین زمان نیز، روند تغییرات شاخص های مختلف آغاز شده و خود را به نمایش گذاشته است.

سنجش هورمون ها و بررسی های فیزیولوژیک سرم خون در کنار عوامل محیطی در بررسی چرخه تولید مثلی ماهیان بسیار حائز اهمیت می باشد. از آنجائیکه خون مستقیماً در بسیاری از فرآیندهای متابولیک نقش داشته و تغییرات بدن جانور را دقیقاً منعکس می کند، ارزیابی های خونی و هورمونی می توانند در امر تشخیص وضعیت فیزیولوژیک ماهیان مفید واقع گردد (ستاری، ۱۳۸۵). در تحقیق حاضر روند تغییرات هورمون های جنسی از دی ماه تا اردیبهشت ماه به طور کلی افزایشی بوده است و بیشترین میزان همه هورمون های جنسی (۱۷ بتا استرادیول، تستوسترون و پروژسترون) در اردیبهشت ماه مشاهده گردید که تفاوت معنی داری با سایر ماه ها داشت (جدول ۲). در طول دوره رشد و نمو اووسیت ها، گنادوتروپین ها باعث تحریک تخمدان و سپس تولید هورمون ۱۷ بتا استرادیول می شوند و تستوسترون نیز خود به عنوان پیش ساز استرادیول مطرح می باشد. هورمون ۱۷ بتا استرادیول باعث

ماهی‌همچون ماهی آزاد اماگو (*Oncorhynchus rhodurus*) (Kagawa et al., 1982) و ماهی آزاددریای-خزر (Mehrpoosh et al., 2013) نیز گزارش شده است. هورمون تستوسترون در پلاسمای خون ماهیان ماده وجود دارد (Fostier et al., 1983) و به عنوان پیش‌ساز تولید ۱۷ بتا استرادیول عمل می‌نماید (Kagawa et al., 1982)؛ این امر توجیحی برای مشاهده روند افزایشی مشابه در میزان هورمون‌های جنسی ۱۷ بتا استرادیول و تستوسترون در ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان مورد بررسی در تحقیق حاضر است. از طرفی افزایش تدریجی هورمون تستوسترون به دلیل تغییر فعالیت آنزیم‌های کلیدی در استروئید زایی است به طوری که فولیکول‌ها آماده سنتز پروژسترون‌ها می‌شوند. در واقع در مراحل نهایی رسیدگی اووسیت (که تخمک‌ها در تحقیق حاضر هنوز به آن مرحله نرسیده‌اند) غلظت پروژسترون افزایش می‌یابد و فولیکول‌ها آماده سنتز پروژسترون‌ها می‌شوند (Mylonas et al., 2010). هرچند روند تغییرات هورمون پروژسترون نیز در محدوده زمانی مورد بررسی در تحقیق حاضر افزایشی بوده است و حداکثر میزان هورمون پروژسترون در اردیبهشت ماه برابر با 0.27 ± 0.03 ng/ml بود؛ اما توقع می‌رود با توسعه مراحل تکامل جنسی و با توجه به تغییرات هورمونی که بیان گردید، میزان افزایش بسیار چشمگیری در مقدار این هورمون در مراحل نهایی تکامل تخمک‌ها، مشاهده گردد. نتیجتاً مشاهده روند افزایشی در میزان هر سه هورمون جنسی در ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان ماده طی این تحقیق نشان دهنده آغاز تدریجی فرایند رسیدگی جنسی است و احتمالاً در ماه‌های آتی، تغییرات به طور چشمگیری مشخص خواهد شد؛ زیرا توقع می‌رود مقادیر هورمون‌های جنسی در زمان اوجشان که هم‌زمان با تکامل کامل تخمک و نزدیک به تخم‌ریزی است به چندین برابر

تحریک سنتز و ترشح ویتلوژنین در کبد و تجمع آن در اووسیت‌ها می‌شود بنابراین تغییر درسطوح هورمون ۱۷ بتا استرادیول با رشد اووسیت‌ها در تخمدان و افزایش شاخص‌گذاری ارتباط دارد (Lee and Yang, 2002)، پروژسترون‌ها نیز مسئول بلوغ نهایی تخمک نابالغ در جنس ماده اکثر ماهیان هستند (عقیلی و همکاران، ۱۳۹۷). در تحقیق حاضر، روند تغییرات این هورمون‌ها از دی‌ماه تا اردیبهشت ماه افزایشی بوده است، اما حداکثر میزان هورمون ۱۷ بتا استرادیول برابر با 1.63 ± 0.13 ng/ml و حداکثر میزان هورمون تستوسترون برابر با 0.1 ± 0.01 ng/ml بود که بسیار کمتر از مقادیر گزارش شده در ماهی قزل‌آلا در مراحل نهایی رسیدگی جنسی است. Scotte و همکاران (۱۹۸۰) حداکثر مقدار هورمون ۱۷ بتا استرادیول را در یک سیکل تولید مثلی طبیعی در ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان را تقریباً برابر با ۵۰ ng/ml و همچنین Estay و همکاران (۲۰۱۲) و نیز Schulz (۱۹۸۴) حداکثر مقدار همین هورمون را بیش از ۳۰ ng/ml گزارش نموده‌اند. مقادیر بسیار پایین‌تر مشاهده شده در تحقیق حاضر و عدم مشاهده شیب تند افزایشی در مقدار هورمون‌های جنسی، در بازه زمانی مورد بررسی، امری دور از ذهن نیست؛ چون ماهیان قزل‌آلای ماده در این تحقیق، تا رسیدن به مرحله رسیدگی کامل فاصله دارند؛ اما آنچه مسلم است، روند تکامل جنسی آغاز گردیده است و افزایش همه هورمون‌های جنسی، گواهی بر این مدعاست. افزایش میزان هورمون ۱۷ بتا استرادیول، نشان دهنده شروع زرده سازی می‌باشد. در واقع این افزایش سبب افزایش ترجمه ویتلوژنین به واسطه‌ی انواع گیرنده‌های مربوطه می‌گردد و بلوغ اووسیت‌ها را در ماهیان قزل‌آلا تسریع و تسهیل می‌نماید (Kong et al., 2020). چنین روندی در طول مرحله زرده سازی اووسیت‌ها در بسیاری از گونه‌های دیگر

تخمک را در اکثر ماهیان استخوانی به خود اختصاص می‌دهد، لذا تولید زرده به عنوان مهمترین عامل رشد تخمک در نظر گرفته می‌شود. به همین دلیل افزایش قطر تخمک‌ها در طی مراحل تکامل گنادی می‌تواند به طور عمده به دلیل جذب زرده ساخته شده توسط سلول‌های کبدی و ورود آنها به داخل تخمک باشد و زرده سازی نیز همسو با افزایش ترشح ویتلوژنین به عنوان پیش ساز زرده، رخ می‌دهد و در مراحل نهایی رسیدگی جنسی به کامل ترین حد می‌رسد.

مطالعات بسیاری در خصوص تغییرات مرفولوژیک گناد ماهیان طی روند تولید مثل توسط محققین مختلف انجام گرفته است که با توجه به شاخص‌های تشخیصی، نظیر رنگ، اندازه گناد، وزن گناد، میزان اشغال محوطه شکمی و برحسب تشابهات بین گونه‌ای به مراحل مختلفی تقسیم بندی گردیده است (Biswas, 1993). در تحقیق حاضر تقسیم بندی ۶ مرحله‌ای (NACA, 1989; McMillan, 2007) برای تکامل گناد در ماهی قزل آلا رنگین کمان در نظر گرفته شد؛ و ماهیان در طول زمان مورد بررسی مراحل ۱ تا ۴ رسیدگی جنسی را سپری نمودند. تخمدان طی ماه‌های دی و بهمن، دارای ساختار تیغی (Rigid) بود که مجموعه‌ای از اووگونی‌های کوچک و اووسیت‌های مرحله هستک کروماتینی به صورت خوشه‌ای در تخمدان قابل مشاهده بودند. اووسیت‌ها در این مرحله نابالغ بوده و در کوچکترین حالت خود قرار داشتند و در لایه‌های نگهداری تخم به اشکال کروی، بیضوی یا چند ضلعی مشاهده شدند. با پیشرفت مراحل تکامل تخمدان در اسفندماه، مرحله هستک کناری مشاهده شد که هسته در مرکز و یا اندکی به سمت محیط حرکت کرده بود؛ تعداد زیادی هستک‌های کوچک (حدود ده هستک) در مجاورت دیواره داخلی غشا هسته بود و

مقادیر به دست آمده در تحقیق حاضر برسند (Pavlidis et al., 1994; Estay et al., 2012).

میزان ویتلوژنین با گذشت زمان به تدریج افزایش یافت بطوریکه بیشترین میزان آن در ماه اردیبهشت مشاهده گردید. ویتلوژنین (Vtg)، گلیکوفسفولیپوپروتئینی با وزن مولکولی بالا می‌باشد که به عنوان پیش‌ساز زرده شناخته شده و طی زرده سازی توسط کبد در سلول‌های کبدی و در پاسخ به ۱۷ بتا استرادیول ساخته می‌شود؛ به خون رها می‌شود و به تخمدان حمل می‌گردد (Verslycke et al., 2002). افزایش مقدار هورمون ۱۷ بتا استرادیول، سبب افزایش تولید ویتلوژنین و پیشرفت فرایند زرده سازی و نتیجتاً تجمع پروتئین‌های زرده در اووسیت‌ها می‌گردد (عقیلی و همکاران، ۱۳۹۷)، که این روند در تحقیق حاضر نیز مشاهده شد. افزایش ویتلوژنین در کنار افزایش شاخص گنادی، بزرگ شدن اووسیت‌ها و پیشرفت تکامل جنسی در گونه‌های مختلف ماهی گزارش شده است (آخوندیان و همکاران، ۱۳۹۳؛ Geraudie et al., 2010). مشاهده روند افزایشی در میزان ویتلوژنین طی دی ماه تا اردیبهشت ماه در تحقیق حاضر، همسو و مشابه با روند افزایش هورمون‌های جنسی، افزایش وزن گناد، GSI و افزایش قطر تخمک، بوده است که با توجه به تاثیر زرده سازی در افزایش اندازه ی تخمک و وزن گناد و تاثیر آن از ترشح هورمون ۱۷ بتا استرادیول، امری اجتناب ناپذیر و نشان دهنده طی شدن روند طبیعی رسیدگی جنسی در ماهیان مورد بررسی است؛ زیرا از یک طرف، افزایش مقدار هورمون ۱۷ بتا استرادیول، سبب تحریک ترشح ویتلوژنین و افزایش فرایند زرده سازی و تجمع پروتئین‌های زرده در اووسیت‌ها می‌گردد (عقیلی و همکاران، ۱۳۹۷)، که این روند در تحقیق حاضر نیز مشاهده شد؛ و از طرف دیگر، از آنجائیکه پروتئین زرده، بیش از ۸۰ الی ۹۰ درصد وزن خشک

سیتوپلاسم دانه دانه بود. در فروردین ماه، وزیکول‌های سیتوپلاسمی (آلوئل‌های قشری) مشاهده گردید، این وزیکول‌ها هنگام رنگ آمیزی، اغلب محتویات خود را از دست داده و به صورت حفره‌های توخالی قابل مشاهده بودند؛ اووسیت‌ها تقریباً شکل کروی یا بیضوی داشتند؛ هسته در مرکز اووسیت بود و درصد کمتری از فضای داخل اووسیت را اشغال کرده بود؛ در این مرحله در برخی از اووسیت‌ها زرده‌سازی شروع شده بود و اندازه اووسیت به دلیل تجمع زرده و چربی افزایش یافته بود. در اردیبهشت ماه، تخمک‌ها با چشم غیر مسلح نیز قابل مشاهده بودند؛ در بررسی بافت شناسی مشخص شد که تخمدان بیشتر دارای اووسیت‌های ویتلوژنیک و در مراحل مختلفی از زرده گیری است، و زرده سازی که به میزان بسیار کم از مرحله قبل شروع شده بود، در این مرحله بیشتر شده بود؛ در برخی اووسیت‌ها هسته هنوز در مرکز بود و در بعضی هسته به سمت قطب حیوانی حرکت کرده بود؛ به دلیل فشاری که گرانول‌های زرده به هسته وارد می‌کرد غشای هسته چین دار شده بود؛ که به تدریج محو شد؛ اما هستک‌ها همچنان مشاهده می‌شدند که اغلب آنها به مرکز حرکت کرده بودند؛ گرانول‌های زرده کوچک در مجاورت زونارادیتا قابل تشخیص بود. در واقع نتایج مطالعه بافت شناسی گناد ماهی قزل آلائی رنگین کمان در تحقیق حاضر نشان داد که مراحل تکامل جنسی در تخمدان و تخمک‌های موجود در آن رو به پیشرفت است و همسو با سایر تغییرات در حال انجام است و انطباق مشاهده شده در تغییرات بافتی گناد ماهی قزل آلائی رنگین کمان ماده همراه با تغییرات هورمونی و شاخص‌های تولید مثلی در تحقیق حاضر، در مطالعه انجام شده توسط Estay و همکاران (۲۰۱۲) و همچنین فلاحی مروت و همکاران (۱۳۸۱) در ایران نیز گزارش گردیده است. مشابه با نتایج تحقیق حاضر، در

بررسی انجام شده توسط Albrechtsen و Torrisen در سال ۱۹۸۸ نیز مشخص شد که آب لب شور محیط مساعدی برای بالغ شدن ماهیان پیش مولد قزل آلائی رنگین کمان است. Hansen و Tofteberg (۱۹۸۶) بر اساس تحقیق خود بیان کردند که مولدهای ماده ۲ ساله قزل آلائی رنگین کمان تا حدی از مولدهای ۳ ساله در طول اولین تابستان و زمستان در دریا بزرگتر بودند، هرچند میزان رشد ماهیان بالغ (مولدهای ۲ ساله) در طول فصل تخم‌ریزی کاهش یافت، اما به دلیل رشد سریع‌تر این ماهیان در ابتدای دوره، زودتر بالغ شدند. موضوع ارتباط میان سرعت رشد بالا و سن بلوغ پایین به وسیله محققانی مانند Sylven و Elvingson (۱۹۹۱) در مورد قزل آلائی رنگین کمان و در مورد آزاد ماهی اقیانوس اطلس توسط Duncan و همکاران (۲۰۰۲) به اثبات رسیده است.

به طور کلی با توجه به نتایج به دست آمده در تحقیق حاضر مشخص شد که ماهی قزل آلائی رنگین کمان ماده پرورش یافته در قفس در آب لب شور دریای خزر طی ماه‌های آذر تا اردیبهشت ماه، نه تنها رشد سوماتیک مطلوبی داشته است بلکه روند تکامل جنسی را نیز به طور مناسبی پیش برده است و از این رو پرورش این گونه در قفس هیچگونه محدودیتی در تکامل سوماتیک و گنادی آن ایجاد نمی‌نماید و می‌توان از منبع بیکران دریای خزر به خوبی جهت افزایش تولید ماهی قزل آلائی رنگین کمان، بهره برد.

سپاسگزاری

در اینجا بر خود لازم می‌دانیم که از زحمات تمام کسانی که ما را در انجام این تحقیق یاری نمودند سپاسگزاری نماییم.

منابع

۱. آخوندیان، م.، ۱۳۹۳. مطالعه برخی پارامترهای اکوفیزیولوژیک و هیستومورفولوژیک تولیدمثلی ماهی کلمه خزری *Rutilus rutilus caspicus* و اثر کنترلی دما و فتوپریود بر آن. پایان نامه دکترای تخصصی شیلات. دانشگاه علوم و فنون دریایی خرمشهر - دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، ۱۳۲ صفحه.
۲. آذری، ع.، ۱۳۹۶. ارزیابی اقتصادی و اجتماعی پرورش ماهی در قفس در حوزه جنوبی دریای خزر (فاز مقدماتی). موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور. ۳۲ صفحه.
۳. چرخاب، س.، محمدی، غ.، خدادادی، م.، چله مال دزفول نژاد، م.، ۱۳۹۷. تشخیص تمایز و مراحل جنسی گناد در ماهی شیربت (*Barbus grypu*) از طریق بافت شناسی. نشریه توسعه آبزی پروری، ۱۲(۳)، ۵۳-۶۱.
۴. حسین زاده صحافی، ه.، سلطانی، م. و دادور، ف.، ۱۳۸۰. زیست شناسی تولید مثل ماهی شوورت *Sillago sihama* در خلیج فارس. مجله علمی شیلات ایران، ۱۰(۱)، ۳۷-۵۴.
۵. دهقان زاده، س.، زمینی، ع. و خارا، ح.، ۱۳۹۳. تاثیرات اضافه نمودن ویتامین D3 در جیره غذایی بچه ماهیان قزل آلائی رنگین کمان (*Oncorhynchus mykiss*) با تاکید بر متابولیسم کلسیم. مجله شیلات، ۸(۱)، ۸۷-۹۲.
۶. ستاری، م.، ۱۳۸۵. ماهی شناسی (۱) (تشریح و فیزیولوژی). انتشارات حق شناس. ۶۶۲ صفحه.
۷. عقیلی، ک.، یگانه، س. و امینی، ک.، ۱۳۹۷. بررسی تغییرات شاخص های یونی و هورمونی سرم خون مولدین وحشی کپور دریایی *Cyprinus carpio* Linnaeus, 1758 و مولدین دریایی پرورش یافته. ماهی شناسی کاربردی، ۸(۳)، ۸۵-۹۸.
۸. غرقی، ا. و رضوانی گیل کلایی، ع.، ۱۳۹۷. معرفی پروتئین های سرم خون، خالص سازی و تعیین وزن مولکولی ایمونوگلوبولین (IgM) ماهیان قزل آلائی رنگین کمان و آمور. توسعه آبزی پروری، ۱۲(۳)، ۱۰۳-۹۱.
۹. فلاحتی مروست، ع.، مجازی امیری، ب.، علیزاده، م. و ابطحی، ب.، ۱۳۸۱. مقایسه روند توسعه غدد جنسی قزل آلائی رنگین کمان (*Oncorhynchus mykiss*) در آب لب شور و شیرین. مجله علوم دریائی. شماره ۵. دانشگاه تربیت مدرس.
۱۰. فراهانی، ر.، شیرازی، غ.، خوشخو، ز.، عظیمی اسک شهر، م.، اسدی، ه. و صیدی، د.، ۱۳۹۴. راهنمای پرورش قزل آلا. سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی. نشر آموزش کشاورزی. ۱۸۹ صفحه.
۱۱. گلشاهی، ک.، سقلی، م. و صالحی، م.، ۱۳۹۱. بررسی پرورش ماهی قزل آلائی رنگین کمان (*Oncorhynchus mykiss*) با استفاده از آب لب شور دریای خزر در استخرهای خاکی مرکز میگوی گمیشان استان گلستان. مجله شیلات، ۶(۴)، ۲۰-۱۵.
12. Albrektsen, S. and Torrisen, O. J., 1988. Physiological Changes in Blood and Seminal Plasma during the Spawning Period of Maturation Rainbow Trout Held under Different Temperature and Salinity Regimes, and The Effect On Survival of the Brood stock and The Eyed Eggs. International Council for the Exploration of the Sea. 1-24.

- Recirculation Aquaculture Systems Containing Sexually Maturing Atlantic Salmon *Salmo Salar*. Journal of Aquaculture Research and Development, 5, 5.
22. Guner, Y., Ozde, O. and Gullu, K., 2006. Adaptation to Seawater and growth performance of Rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss*. Journal of Biological Sciences, 6(1), 22-27.
23. Hansen, T., Stefansson, S. O. and Taranger, G. L., 2008. Growth and sexual maturation in Atlantic salmon, *Salmo salar* L, reared in sea cages at two different light regimes. Aquaculture Research, 23(3), 275 – 280.
24. Heidari, B., Roozati, S. A. and Yavari, L., 2010. Changes in Plasma Levels of Steroid Hormones during Oocyte Development of Caspian Kutum *Rutilus frisii kutum*, Kamensky, 1901. Animal Reproduction, 7, 373- 381.
25. Jonsen, R. E., Petrell, R. J. and Pauly, D., 1999. Using modified length-weight relationships to assess the condition of fish. Aquacultural Engineering, 20, 261-276.
26. Kagawa, H., Young, C., Adachi, S. and Nagahama, Y., 1982. Estradiol-17 β production in amago salmon (*Oncorhynchus rhodurus*) ovarian follicles: Role of the thecal layer and granulose cells. General and Comparative Endocrinology, 47, 440-448.
27. Kim, H.S., Ch, K. and Son, K., 2017. Comparison of different ploidy detection methods in *Oncorhynchus mykiss*, the rainbow trout. Fisheries and Aquatic Sciences, 1-7.
28. King, M., 2007. Fisheries biology, assessment and management. 2nd edition. Blackwell Scientific Publications, Oxford. 382p.
29. Kizak, V., Guner, Y., Turel, M. and Kayim, M., 2013. Comparison of Growth Performance, Gonadal Structure and Erythrocyte Size in Triploid and Diploid Brown Trout (*Salmo trutta fario* L, 1758). Turkish Journal of Fisheries and Aquatic Sciences, 13, 571- 580.
30. Kljajic Z., Gacic, Z., Mickovic, B. and Lazarevic, B., 2014. Growth of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) reared in
13. Biswas, P., 1993. Manual of methods in fish Biology. Asian publishers Pvt Ltd, New Delhi.
14. Crabtree, R. E., Hood, P. B. and Snodgrass, D., 2001. Age, Growth, and Reproduction of Permit *Trachinotus Falcatus* in Florida Water. Journal of Fish Bulletin, 100, 26-34.
15. Davidson, J. W., Kenney, P. B., Manor, M., Good, C. M. and Weber, G.M., 2014. Aussanasuwannakul, A., Turk, P.J., Welsh, C. and Summerfelt, S.T: Growth Performance, Fillet Quality, and Reproductive Maturity of Rainbow Trout (*Oncorhynchus mykiss*) Cultured to 5 Kilograms within Freshwater Recirculating Systems. Aquaculture Research & Development, 5 (4), 1-9.
16. Endal, H. P., Taranger, G. L., Stefansson, S. O. and Hansen, T., 2000. Effects of continuous additional light on growth and sexual maturity in Atlantic salmon, *Salmo salar*, reared in a sea cage. Aquaculture, 191, 337–349.
17. Estay, F., Colihueque, N. and Araneda, C., 2012. Comparison of Oogenesis and Sex Steroid Profiles Between Twice and Once Annually Spawning of Rainbow Trout Females (*Oncorhynchus mykiss*). The Scientific World Journal, 7 Pages.
18. Fostier, A. and Jalabert, B., 1983. Steroidogenesis in rainbow trout (*Salmo gairdneri*) at various pre ovulatory stages: Changes in plasma hormone levels and in vivo and in vitro responses of the ovary to salmon gonadotropine. Fish Physiology and Biochemistry, 2, 87-99.
19. Funamoto, T., Aoki, I. and Wada, Y., 2004. Reproductive Characteristics of Japanese Anchovy, *Engraulis Japonicus*, In Two Bays of Japan. Journal of Fisheries Research, 70, 71-78.
20. Geraudie, P., Gerbron, M., Hill, E. and Minier, C., 2010. Roach (*Rutilus rutilus*) reproductive cycle: A study of biochemical and histological parameters in a low contaminated site. Fish physiology and Biochemistry, 36 (3), 767-777.
21. Good, C. H., Davidson, J., Earley, R., Lee, E. and Summerfelt, S., 2014. The Impact of Water Exchange Rate and Treatment Processes On Waterborn Hormones in

- seawater. Deep Ocean Water research, 11 (1), 1-11.
40. Pavlidis, M., Dimitriou, D. and Dessypris, A., 1994. Testosterone and 17 β -steradiol plasma fluctuations throughout spawning period in male and female rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) kept under several photoperiod regimes. Annales Zoologici Fennici, 31, 319-327.
 41. Randall, C., North, B., Futter, W., Porter, M. and Bromage, N., 2001. Photoperiod effects on reproduction and growth in rainbow trout. Trout News. 32, 12-16.
 42. Rehulka, J. and Adamec, V., 2004. Red Blood Cell Indices for Rainbow Trout (*Oncorhynchus mykiss* Walbaum) Reared in Cage and Raceway Culture. Acta Veterinaria Brunensis, 73, 105-114.
 43. Schulz, R. 1984. Serum levels of 11-oxotestosterone in male and 17 β -estradiol in female rainbow trout (*Salmo gairdneri*) during the first reproductive cycle, General and Comparative Endocrinology, 56 (1), 111-120.
 44. Scotte, A. P., Bye, V. J. and Baynes, S. M., 1980. Seasonal variations in sex steroids of female rainbow trout (*Salmo gairdneri* Richardson). Fish Biology. 17 (6), 587-592.
 45. Shirali, S., Erfani majd, N., Mesbah, M. and Seifi, M. R., 2012. Histological Studies of Common Carp Ovarian Development During Breeding Season in Khouzestan Province, Iran. World Journal of Fish and Marine Sciences, 4 (2), 159-164.
 46. Sylven, S. and Elvingson, P., 1991. Comparison of rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss* strain for body weight, length and age at maturity in different Swedish production systems"; Aquaculture, 104, 37-50.
 47. Tempero, G. W., Ling, N., Hicks, B. J. and Osborne, M., 2006. Age composition, growth and reproduction of koi carp (*Cyprinus carpio*) in the lower Waikato region, New Zealand. Journal of Marine and Freshwater Research, 40, 571-583.
 48. Turker, A. and Yildirim, O., 2011. Interrelationship of Photoperiod with Growth Performance and Feeding of Seawater Farmed Rainbow Trout, (*Oncorhynchus mykiss*). Turkish Journal of floating cage in the Bay of Kotor. Stud. Mar. 27 (1), 97-108.
 31. Kong, L., Bi, B., Su, Y., Rong, H and Hu, Q., 2020. Gonadal Development and Associated Changes in Estradiol, Thyroid Hormones, and Sex-Related Genes During Different Growth Stages in Cultured Female Rainbow Trout (*Oncorhynchus mykiss*) in Yunnan. Research square. 1-21.
 32. Kumar, V. and Karnatak, G., 2014. Engineering Consideration for Cage Aquaculture. Iosr Journal of Engineering (Iosrjen). 4 (6), 11-18.
 33. Lee, W. K. and Yang, S. W., 2002. Relationship Between Ovarian Development and Serum Levels of Gonadal Steroid Hormones, And Induction of Oocyte Maturation and Ovulation in The Cultured Female Korean Spotted Sea Bass *Lateolabrax maculatus* (Jeom - Nong - Eo). Aquaculture, 207, 169 – 183.
 34. McMillan, D. B., 2007. Fish histology: Female Reproductive Systems. Pp. 68-78. Canada, Springer.
 35. Manor, M. L., Weber, G. M., Salem, M., Yao, J. and Ausanasuwanakul, A., 2012. Effect of Sexual Maturation and Triploidy on Chemical Composition and Fatty Acid Content of Energy Stores in Female Rainbow Trout, *Oncorhynchus mykiss*. Aquaculture, 364-365, 312-321.
 36. Mehrpoosh, M., Akhoundian M., Khara H., Kabir M. and Hajirezaee, S., 2013. Serum biochemical parameters of endangered Caspian brown trout, *Salmo trutta caspius*, Kessler 1870. Comparative Clinical Pathology, 22, 899-901.
 37. Mylonas, C. C., Fostier A. and Zanuy, S., 2010. Bloodstock management and hormonal manipulations of fish reproduction. General and Comparative Endocrinology, 165, 516-534.
 38. NACA. 1989. Integrated Fish Farming in China. NACA Technical Manual 7. A World Food Day Publication of the Network of Aquaculture Centers in Asia and the Pacific, Bangkok, Thailand. 278 pp.
 39. Noda, H., Okamoto, K., Okada, H. and Takagi, T., 2010. Survival, growth, and maturity of the rainbow trout *Oncorhynchus mykiss* reared in deep seawater and surface

- Fisheries and Aquatic Sciences, 11, 393-397.
49. Tofteberg, P. and Hansen, T., 1986. Relationship between age at maturity and growth rate in farmed rainbow trout, *Salmo gairdneri*. EIFAC/Symp. E50. Bordeaux (france). 1-36.
 50. Tyler, C. R., Santos, E. M. and Prat, F., 2000. Unscrambling the egg-cellular, biochemical, molecular and endocrine advances in oogenesis. In Proceedings of the 6th International symposium on the reproductive physiology of fish (eds. B. Norberg, O.S. Kjesbu, G.L. Taranger, E. Andersson and S.O. Stefansson). John Greig A/S. Bergen, 273-280.
 51. Verslycke, T., Vandenberg, G. F., Versonnen, B., Arijs, K. and Janssen, C. R., 2002. Induction of vitellogenesis in 17 α -ethinylestradiol-exposed rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*): a method comparison. Comparative Biochemistry and Physiology Part C, 132, 483-492.
 52. Wallace, R. A. and Selman, K., 1985. Major protein changes during vitellogenesis and maturation of *Fundulus* oocytes. Developmental Biology, 110, 492-498.
 53. Yildiz, M. 2004. The study of fillet quality and the growth performance of rainbow (*Oncorhynchus mykiss*) fed with diets containing different amounts of vitamin E. Turkish Journal of Fishery and Aquatic Sciences, 4, 81- 86.