



دانشگاه گنبد کاووس

نشریه "پژوهش‌های ماهی‌شناسی کاربردی"

دوره پنجم، شماره دوم، تابستان ۹۶

<http://jair.gonbad.ac.ir>

مقایسه میزان بازماندگی، رشد و پاسخ به تنش حمل و نقل در ماهیان دیپلوئید، تریپلوئید و

تتراپلوئید قزل‌آلای رنگین‌کمان (*Oncorhynchus mykiss* (Walbaum, 1792)

صمد بهرامی باباحیدری^۱، سعید کیوان شکوه^{۲*}، سالار درافشان^۳، سیدعلی جوهری^۴
^۱ دانشجوی دکتری گروه شیلات، دانشکده منابع طبیعی دریا، دانشگاه علوم و فنون دریایی خرمشهر، خرمشهر، ایران
^۲ دانشیار گروه شیلات، دانشکده منابع طبیعی دریا، دانشگاه علوم و فنون دریایی خرمشهر، خرمشهر، ایران
^۳ استادیار گروه شیلات، دانشکده منابع طبیعی، دانشگاه صنعتی اصفهان، اصفهان، ایران
^۴ استادیار گروه شیلات، دانشکده منابع طبیعی، دانشگاه کردستان، سنندج، ایران
 تاریخ ارسال: ۹۵/۶/۱۶؛ تاریخ پذیرش: ۹۵/۹/۶

چکیده

هدف از مطالعه حاضر بررسی تاثیر القای تریپلوئیدی و تتراپلوئیدی در قزل‌آلای رنگین‌کمان (*O. mykiss*) بر بازماندگی، رشد و پاسخ به تنش حمل و نقل در مرحله بچه‌ماهی نوریس با محدوده وزنی ۲/۵-۲ گرم بود. برای این کار از ۸ مولد ماده با میانگین وزن 1600 ± 246 گرم و ۶ مولد نر با میانگین وزن 1393 ± 186 گرم که از نظر سنی ۴ ساله بودند استفاده شد. شوک دمایی ۱۰ دقیقه بعد از لقاح و به مدت ۱۰ دقیقه و با دمای ۲۸ درجه سانتی‌گراد برای تریپلوئیدی و برای تولید ماهیان تتراپلوئیدی ۶۵ ساعت-درجه بعد از لقاح به مدت ۱۰ دقیقه و با دمای ۲۸ درجه سانتی‌گراد استفاده شد. درصد القای تریپلوئیدی $87/10 \pm 1$ درصد و تتراپلوئیدی $68/21 \pm 2$ بود که با اندازه‌گیری مساحت و حجم گلبول‌های قرمز مشخص شد. نرخ بازماندگی از مرحله لقاح تا چشم‌زدگی در گروه تریپلوئید $86/31 \pm 1/21$ بود که نسبت به گروه دیپلوئید که $92/12 \pm 1/59$ به‌طور معنی‌داری کاهش یافت. بازماندگی در مرحله چشم‌زدگی تا تخم‌گذاری در گروه تریپلوئید $94/04 \pm 1/33$ بود که نسبت به گروه دیپلوئید ($98/10 \pm 0/45$) به‌طور معنی‌داری کاهش یافت. بازماندگی در سه مرحله در گروه تتراپلوئید از دو گروه دیگر به شکل معنی‌داری کمتر بود. بعد از تنش حمل و نقل نیز مقدار کورتیزول ($67/33 \pm 4/48$) نانوگرم بر میلی‌لیتر) در گروه تریپلوئید از دو گروه دیگر بالاتر بود. نتایج نشان داد تریپلوئیدی و تتراپلوئیدی می‌تواند منجر به کاهش بازماندگی گردد و واکنش ماهیان تتراپلوئید به تنش حمل و نقل از نظر تغییرات فیزیولوژیک و بازماندگی بر خلاف ماهیان تریپلوئید تقریباً شبیه ماهیان دیپلوئید است.

واژه‌های کلیدی: *O. mykiss*، تریپلوئیدی، تتراپلوئیدی، تنش

*نویسنده مسئول: keyvan56@yahoo.com

مقدمه

قزل‌آلای‌رنگین‌کمان (*O. mykiss*) بیشترین سهم تولید آزادماهیان پرورشی را پس از آزادماهی اطلس (*Salmo salar*) به خود اختصاص می‌دهد و به طور قابل ملاحظه‌ای از سطح تولید بالاتری نسبت به سایر گونه‌های آزادماهیان از جمله قزل‌آلای دریایی برخوردار است. هم‌اکنون بخشی از تولید تجاری این گونه در سطح جهانی متعلق به تولید ماهیان دستکاری شده کروموزومی، شامل انواع تریپلوئید و تتراپلوئید است (Hulata, 2001). القای تریپلوئیدی امروزه به عنوان یک روش سودمند در پرورش آزاد ماهیان مطرح است. ماهیان تریپلوئید دارای یک سری کروموزوم اضافه در سلول‌های سوماتیک خود هستند که باعث می‌شود کروموزوم‌ها در طی تقسیم میوز به صورت صحیح جفت نشوند. سلول‌های جنسی ماهیان تریپلوئید نمی‌توانند گامتوژنز کاملی داشته باشند و در نتیجه این نوع ماهیان عموماً عقیم هستند (Smith and Benfey, 2001). سرکوب تکامل و رسیدگی گنادها در بیشتر ماهیان تریپلوئید باعث می‌شود انرژی متابولیک و منابع غذایی که در حالت عادی برای توسعه صفات جنسی و تولید مثل مصرف می‌شود، صرف رشد سریع‌تر بدن گردد (Strunjak et al., 2003). القای تریپلوئیدی به روش‌های مختلفی صورت می‌گیرد. یکی از این روش‌های قابل استفاده برای تولید ماهیان تریپلوئید استفاده از شوک‌های دمایی و فشار می‌باشد. استفاده از شوک‌های دمایی یک روش ساده برای تولید ماهیان تریپلوئید است که در این روش سه فاکتور مهم بر موفقیت تولید ماهیان تریپلوئید تأثیرگذار است که عبارتند از: انتخاب زمان مناسب پس از لقاح برای اعمال شوک، طول مدت زمان اعمال شوک و شدت شوک یا همان میزان تغییر دمای آب (Pandian and Koteeswaran, 1998). تتراپلوئیدی یک راه ممکن برای دستکاری ژنوم در ماهیان است. یک کاربرد مهم آن در ماهی‌ها تولید جمعیت‌های تریپلوئید تماماً عقیم است که از لقاح بین تتراپلوئیدها و دیپلوئیدها تولید می‌شود. علاوه بر این وجود جمعیت‌های تتراپلوئید می‌تواند به عنوان یک منبع ژنی برای ایجاد سطوح بالاتر پلوئیدی نظیر پنتا و هگزا پلوئیدی که هنوز قابلیت‌های این گروه‌ها در آبی‌پروری و علوم زیستی مورد مطالعه قرار نگرفته است استفاده شود (Panadian and Koteeswaran, 1998). القاء مصنوعی تتراپلوئیدی در گونه‌های مختلف ماهیان به وسیله شوک دیر هنگام صورت می‌گیرد. این شوک‌ها پس از جدایی دومین گویچه قطبی و قبل از اولین تقسیم و یا در حین اولین تقسیم میتوزی سلول به کار برده می‌شوند. تتراپلوئیدی می‌تواند به وسیله کاربرد شوک‌ها در فازهای مختلف چرخه سلول در اولین تقسیم میتوز القاء شود. دستکاری موجودات آبی اغلب موجب افزایش فعالیت‌های زیستی آن‌ها شده و باعث تغییر در رفتار و ویژگی‌های فیزیولوژیک ماهی می‌گردد. مواردی مانند حمل و نقل و دستکاری‌های ناشی از آن اعمال تنش‌زایی هستند که می‌توانند سبب واکنش‌های ناخواسته‌ای از سوی ماهی شوند (Barton, 2002). حمل و نقل ماهیان در مدیریت آبی‌پروری از اهمیت ویژه‌ای برخوردار

است زیرا دستکاری صورت گرفته و تقلای خود ماهیان در طول صید و حمل و نقل معمولاً اثر زیادی بر فیزیولوژی و رفتار ماهی دارد (Leggatt *et al.*, 2006). در شرایط تکثیر مصنوعی حمل و نقل و دستکاری بچه ماهیان تولیدی از کارگاه‌های تکثیر به مزارع پرورشی دور و نزدیک امری اجتناب ناپذیر بوده و همراه بازماندگی و حفظ سلامت بچه ماهیان در طول حمل و نقل از دیدگاه پرورش دهندگان بسیار مهم و حیاتی است. این حساسیت در مورد بچه ماهیان تریپلوئید و تتراپلوئید بیشتر از بچه ماهیان معمولی می‌باشد. زیرا تصور صاحبان مزارع پرورشی این است که ماهیان تریپلوئید و تتراپلوئید در برابر تنش‌های وارده مقاومت پایین‌تری دارند و میزان بازماندگی این ماهیان در طول حمل و نقل کمتر است. تغییرات فیزیولوژیک ایجاد شده در ماهیان تحت تنش به دنبال تحریک سیستم عصبی و هورمونی شکل می‌گیرد. افزایش غلظت کورتیزول پلاسما می‌تواند تغییراتی را در میزان گلوکز به دنبال داشته باشد. تعادل الکترولیت‌های ماهی نیز در اثر تنش دچار تغییر شده به گونه‌ای که تنظیم فشار اسمزی در ماهی دچار اختلال و میزان انرژی مصرفی برای ایجاد حالت پایدار افزایش می‌یابد (Bahrami Babaheydari *et al.*, 2014). تنش‌های وارد شده در حمل و نقل به سبب تراکم نامناسب، اسارت، جابجایی فیزیکی، تغییرات دما، سر و صدا و لرزش‌های ایجاد شده در زمان جابجایی، کیفیت نامناسب آب و شرایط ورود ماهی به محیط جدید می‌باشد. مجموعه این عوامل نامناسب سبب شکل‌گیری شرایط تنش‌زایی خاصی می‌شود که علاوه بر تأثیرات شدید فیزیولوژیک، می‌توانند مرگ و میر با درصدهای بالا نیز به وجود آورد (Leggatt *et al.*, 2006). میزان تأثیرپذیری ماهیان در زمان حمل و نقل متفاوت و با توجه به گونه، مرحله زندگی، محیط نگهداری ماهیان قبل از جابجایی و محتوای ژنتیکی ماهیان اثرات مختلفی را ایجاد خواهد کرد (McDonald *et al.*, 1993). دستکاری پلوئیدی با تغییراتی که در محتوای ژنتیکی ماهیان ایجاد خواهد کرد، می‌تواند بر رفتارهای واکنشی و همچنین خصوصیات فیزیولوژیک آن‌ها تأثیرات زیادی را اعمال کند. تغییرات ایجاد شده در ماهیان به دنبال تغییرات پلوئیدی همواره این سوال را به وجود می‌آورد که آیا ماهیان تریپلوئید و تتراپلوئید از نظر خصوصیات فیزیولوژیک پایه و واکنش به تنش با ماهیان دیپلوئید تفاوتی دارند یا خیر. پاسخ به این پرسش سبب شکل‌گیری مطالعات زیادی روی این ماهیان و مقایسه آن‌ها با ماهیان دیپلوئید شده است. از سویی دیگر برای فرد پرورش دهنده هم این نکته حائز اهمیت است که در صورت خرید بچه ماهیان تریپلوئید و تتراپلوئید و حمل و نقل آن‌ها به مزرعه پرورشی میزان بازماندگی آن‌ها در طول حمل و نقل از نظر اقتصادی و در مقایسه با بچه ماهیان معمولی به چه شکل خواهد بود.

تاکنون مطالعات روی ماهیان تریپلوئید و تتراپلوئید با استفاده از روش‌های مختلف و همچنین مقایسه آن‌ها با ماهیان دیپلوئید از دیدگاه‌های مختلف صورت گرفته است. از جمله این مطالعات در خارج از ایران می‌توان به تاثیر القای پلوئیدی بر ضریب تبدیل غذایی و شاخص‌های مربوط به تغذیه،

رشد و بازماندگی ماهی در مراحل مختلف زندگی، شاخص‌های خونی، پاسخ به استرس‌های مختلف نظیر تراکم، حمل و نقل و کمبود اکسیژن و تحریک‌پذیری حواس ماهی و رسیدگی جنسی اشاره کرد (Tiwary *et al.*, 2004; Leggatt *et al.*, 2006). در ایران نیز مطالعاتی روی قزل‌آلای رنگین‌کمان تریپلوئید و تتراپلوئید صورت گرفته است که از جمله این مطالعات می‌توان به بررسی تولید و بازماندگی (Dorafshan *et al.*, 2014)، رشد (Sourinezhad and Kalbassi, 2011)، کیفیت گوشت (Sourinezhad *et al.*, 2010)، شاخص‌های خونی (Dorafshan *et al.*, Johari *et al.*, 2008) و مقایسه سیستم ایمنی و میزان کورتیزول بافت (Salimian *et al.*, 2016) اشاره کرد. هدف از مطالعه حاضر علاوه بر تولید ماهیان تریپلوئید و تتراپلوئید به وسیله شوک دمایی و مقایسه بازماندگی و رشد در مراحل اولیه تکامل، بررسی تغییرات فیزیولوژیک ایجاد شده و میزان بازماندگی بچه‌ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان در زمان حمل نقل و مقایسه این تغییرات در سطوح مختلف پلوئیدی قزل‌آلای رنگین‌کمان با توجه به تغییرات ژنتیکی ایجاد شده در ماهیان تریپلوئید و تتراپلوئید و مقایسه میزان بازماندگی ماهیان تریپلوئید و تتراپلوئید در شرایط حمل و نقل معمولی بچه‌ماهیان با ماهیان دیپلوئید بود.

مواد و روش‌ها

محل انجام آزمایش: این پژوهش در کارگاه تکثیر ماهی‌چال واقع در استان لرستان، شهرستان الیگودرز در پاییز سال ۱۳۹۳ انجام گرفت. دمای آب کارگاه طی دوره آزمایش ۱۱-۱۰/۵ درجه سانتی‌گراد، pH ۷/۶-۷/۸، اکسیژن محلول ۸/۵-۸/۲ میلی‌گرم در لیتر و میزان هدایت الکتریکی آب ۵۸۰-۶۱۰ میکروموس بر سانتی‌متر بود.

تهیه مولد و استحصال تخم و اسپرم: برای این کار از ۸ مولد ماده با میانگین وزن 1600 ± 246 گرم و طول کل 51.87 ± 1.8 سانتی‌متر و ۶ مولد نر با میانگین وزن 1393 ± 186 گرم و طول کل 50.50 ± 2.58 سانتی‌متر که از نظر سنی ۴ ساله بودند استفاده شد. تخم‌گیری از مولدین ماده با استفاده از روش معمول در کارگاه و با بی‌هوش کردن مولدین در عصاره گل میخک (۱۲۰ میلی‌گرم در لیتر) و به روش دستی صورت گرفت (Dorafshan, 2007). اسپرم‌گیری از مولدین نر با سرنگ ۱۰۰ سی‌سی به منظور جلوگیری از آلودگی با خون و مدفوع انجام شد و از روش خشک برای لقاح استفاده گردید (Moccia and Munkittrick, 1986). تخم‌های لقاح یافته تحت سه حالت زیر به سینی‌های تراف انتقال پیدا کردند.

حالت اول (گروه دیپلوئید): طبق شرایط معمول تکثیر قزل‌آلای رنگین‌کمان، بعد از آبگیری، تعداد ۴۹۰۰ تخم به سینی‌های تراف انتقال داده شدند.

حالت دوم (تریپلوئید): در این آزمایش به منظور تولید ماهیان تریپلوئید تعداد ۴۹۰۰ تخم مانند گروه شاهد لقاح داده شد. ۱۰ دقیقه بعد از لقاح (زمان اعمال شوک) تخم‌های لقاح یافته که در حال آب‌گیری بودند با استفاده از آبکش پلاستیکی به محفظه عایق دما که حاوی آب کارگاه به میزان ۲۰ لیتر و با دمای ۲۸ درجه سانتی‌اد (شدت شوک) بود انتقال داده شدند و به مدت ۱۰ دقیقه (مدت زمان اعمال شوک) درون محفظه عایق دما نگهداری و سپس به درون سینی تراف انتقال داده شدند (Pandian and Koteeswaran, 1998).

حالت سوم (تتراپلوئید): برای تولید ماهیان تتراپلوئید ۶۵ ساعت-درجه بعد از لقاح تعداد ۴۹۰۰ تخم که بعد از انجام عمل لقاح و آب‌گیری به سینی‌های تراف انتقال داده شده بود به آرامی جمع‌آوری و به وسیله آبکش پلاستیکی به محفظه عایق دما که حاوی آب کارگاه به میزان ۲۰ لیتر و با دمای ۲۸ درجه سانتیگراد (شدت شوک) بود انتقال داده شدند و به مدت ۱۰ دقیقه (مدت زمان اعمال شوک) درون محفظه عایق دما نگهداری و سپس به درون سینی تراف انتقال داده شدند (Hershberger and Hostuttler, 2007).

انکوباسیون: تخم‌های لقاح یافته تا مرحله چشم‌زدگی در سینی‌های چشمه‌ریز که روی آن‌ها پوشیده شده بود، در سالن انکوباسیون نگهداری شدند.

اندازه‌گیری پارامترهای تکثیر: درصد چشم‌زدگی، تخم‌گشایی، و شنای فعال در هر یک از سه گروه مورد مطالعه بررسی شد. ۱۸، ۲۵ و ۳۸ روز بعد از لقاح درصد بازماندگی در مراحل چشم‌زدگی، تخم-گشایی و شروع شنای فعال اندازه‌گیری شد.

جدول ۱- اجزای تشکیل دهنده جیره مورد استفاده در تیمارهای آزمایشی بعد از حمل و نقل ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان (*O. mykiss*) (بر اساس گزارش شرکت سازنده بر روی بسته بندی غذا)

اجزاء	درصد	اجزاء	درصد
پودر ماهی	۴۲	دکستروز	۱۲
کازئین	۷	روغن ماهی	۷
ژلاتین	۱/۵	روغن سویا	۳
نشاسته	۱۱	مخمر	۷
سلولز	۶	ویتامین	۱/۵
مواد معدنی	۱/۵	آنتی اکسیدان	۰/۰۴
ویتامین C	۰/۲	ویتامین E	۰/۲

پرورش لارو: بعد از اینکه لاروها تقریباً ۷۰ درصد کیسه زرده خود را جذب کردند، غذا دهی با توجه به توده زنده و دمای آب شروع شد. دوره پرورش از زمان شروع تغذیه خارجی ۳۸ روز به طول انجامید (تا وزن حدود ۲ گرم). لاروها ۱۲ بار در روز و معادل ۷ درصد وزن بدن تغذیه شدند. غذای مورد استفاده ساخت کارخانه بیومار فرانسه بود (جدول ۱ و ۲).

جدول ۲- ترکیب شیمیایی جیره مورد استفاده در تیمارهای آزمایشی بعد از حمل و نقل ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان (*O. mykiss*) بر حسب درصد.

رطوبت (%)	پروتئین (%)	چربی (%)	خاکستر (%)	فیبر (%)	انرژی (کیلوژول بر صدگرم)
۷	۵۲	۱۵	۶	۴	۶۶۰

سنجش پلویدی: سنجش میزان پلویدی در ماهیان تولید شده با روش سنجش ابعاد هسته و سلول گلبول قرمز انجام پذیرفت (Benfey and Sutterlin, 1984).

به منظور اندازه‌گیری ابعاد گلبول‌های قرمز، گسترش خونی انجام گرفت. بدین منظور ابتدا ساقه دمی گسترش‌های تهیه شده به وسیله متانول تثبیت گردید (Strunjak *et al.*, 2003). گسترش‌های تثبیت شده با گیمسای ۱۰٪ به مدت ۲۰ دقیقه رنگ‌آمیزی شدند. گسترش‌ها با بزرگنمایی ۴۰۰× مورد ارزیابی قرار گرفته و گلبول‌هایی که از نظر شکل ظاهری کاملاً بیضوی بوده، دیواره سیتوپلاسمی و هسته آن‌ها کاملاً سالم و با گلبول‌های دیگر همپوشانی نداشتند، انتخاب شدند. اندازه‌گیری‌ها، محور بزرگ (a) و کوچک (b) هسته یا سلول، به وسیله میکرومتر اندازه‌گیری و محاسبه مساحت و حجم هسته و سلول گلبول‌های قرمز با استفاده از روابط زیر صورت گرفت (Benfey and Sutterlin, 1984).

$$S = a \times b \times \frac{\pi}{4}$$

$$V = \left[\frac{a}{2}\right] \times \left[\frac{b}{2}\right]^2 \times \pi \times \frac{4}{3}$$

a: محور بزرگ هسته و سلول

b: محور کوچک هسته و سلول

S: مساحت هسته و سلول

V: حجم هسته و سلول

نمونه برداری از ۳۱ قطعه ماهی برای تیمار تریپلوئید و ۱۲ قطعه ماهی برای تیمار تتراپلوئید (بسته به میزان بازماندگی) در مرحله بچه‌ماهی به‌طور تصادفی اجرا گردید و پس از تهیه گسترش خونی، تعداد حداقل ۱۵ عدد گلبول قرمز برای هر نمونه مورد سنجش قرار گرفت. نمونه‌برداری از گروه‌های

شاهد به تعداد کمتر (حداکثر ۱۰ قطعه) به شرح فوق اجرا گردید. درصد القاء تریپلوئیدی و تتراپلوئیدی با استفاده از روابط زیر تعیین شد (Benfey Hershberger and Hostuttler, 2007; and Sutterlin, 1984;

$100 \times (\text{تعداد کل ماهیان} / \text{تعداد ماهیان تریپلوئید یا تتراپلوئید}) = \text{تریپلوئیدی و تتراپلوئیدی} (\%)$
اندازه‌گیری شاخص‌های رشد و تغذیه: در پایان دوره آزمایش یعنی ۳۸ روز بعد از شروع تغذیه خارجی لاروهای از غذای دستی با استفاده از فرمول‌های زیر شاخص‌های رشد و تغذیه اندازه‌گیری شد (Soosean *et al.*, 2010).

میانگین وزن اولیه (گرم) - میانگین وزن ثانویه (گرم) = اختلاف وزن (گرم)
دوره پرورش / ((وزن اولیه) $\ln$ - (وزن نهایی) $\ln$) $\times 100$ = ضریب رشد ویژه (درصد در روز)
وزن تر (گرم) / غذای خشک داده‌شده (گرم) = ضریب تبدیل غذا
تعداد اولیه ماهی / (تعداد ماهی تلف شده) - تعداد اولیه ماهی $\times 100$ = درصد زنده مانی

حمل و نقل: در زمان حمل نقل وزن بچه ماهیان در سه گروه آزمایشی بین ۲/۳۵ - ۲/۰۷ گرم بود و برای این کار از کیسه‌های پلاستیکی دولایه ۱۲ لیتری استفاده شد. درون هر کیسه ۲ کیلوگرم بچه‌ماهی که ۴۸ ساعت قبل غذادهی آن‌ها قطع شده بود همراه با ۳ لیتر آب کارگاه ریخته و مابقی کیسه با اکسیژن پر و درب آن محکم بسته شد. برای هر تیمار ۳ کیسه پلاستیکی ماهی انتخاب و کیسه‌ها به حالت ایستاده در یونولیت قرار داده شد. تکه‌های یخ همراه با روزنامه در اطراف کیسه قرار داده شد. طول مدت حمل و نقل از زمان بسته بندی ماهیان تا رسیدن به مزرعه پرورش ماهی ۲ ساعت به طول انجامید. بعد از پایان مدت زمان حمل نقل نمونه‌گیری از ماهیان با شرایط یکسان صورت گرفت. برای این کار مانند زمان قبل از حمل و نقل از تیوپ‌های مقام به دما و تانک ازت انتقال استفاده شد.

اندازه‌گیری شاخص‌های مربوط به تنش حمل و نقل: میزان کورتیزول، گلوکز، سدیم، پتاسیم و کلسیم بافت هموژن شده با استفاده از روش‌های استاندارد به شرح ذیل اندازه‌گیری شد.

برای هموژن کردن بافت ماهی‌ها ابتدا ۱ گرم بافت عضله برای تمام ماهیان از حد فاصل باله پشتی و خط جانبی به وسیله ترازو توزین و درون فالكون قرار داده شد. سپس به میزان ۷ میلی‌لیتر محلول بافر فسفات با pH ۷/۲ روی آن ریخته و به وسیله هموژنایزر مدل IKA® عمل همگن‌سازی در مجاورت یخ انجام گردید. جهت جداسازی فاز مایع از باقی‌مانده‌ها از سانتریفیوژ مدل K240R با دور ۱۰۰۰۰ دور در دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد استفاده شد، بعد از عمل سانتریفیوژ، مایع بالایی توسط سمپلر جدا گردید و در ویال‌ها ریخته شد و تا زمان سنجش شاخص‌های مورد نظر در فریزر با دمای ۸۰- نگهداری شد (Hanif *et al.*, 2004).

میزان هورمون کورتیزول (ng/g) به روش الیزا با استفاده از کیت‌های تجاری (Monobind، فرانسه) برحسب نانو مول در میلی‌لیتر اندازه‌گیری شد. برای اندازه‌گیری میزان گلوکز (mg/g)، سدیم (mmol/g)، پتاسیم (mmol/g) و کلسیم (mmol/g) از کیت‌های تجاری (پارس آزمون، ایران) و دستگاه اتوآنالایزر (Mindray، چین) استفاده شد.

نتایج

اندازه‌گیری‌های صورت گرفته روی گلبول‌های قرمز خون در ماهیان گروه تریپلوئید نشان داد که درصد القای تریپلوئیدی $87/10 \pm 1$ درصد و درصد القای تتراپلوئیدی $68/21 \pm 2$ بود. حجم و مساحت هسته و سلول گلبول‌های قرمز (جدول ۳) در گروه‌های تریپلوئید و تتراپلوئید به طور معنی‌داری از گروه شاهد بیشتر بود ($p < 0/05$). حجم و مساحت هسته و سلول گلبول‌های قرمز در گروه تتراپلوئید نیز از گروه تریپلوئید به شکل معنی‌داری بیشتر بود ($p < 0/05$).

جدول ۳- ابعاد گلبول‌های قرمز در ماهیان دیپلوئید و تریپلوئید قزل‌آلای رنگین‌کمان (*O. mykiss*) (میانگین $\pm$ خطای استاندارد).

شاخص (واحد)	دیپلوئید (2n)	تریپلوئید (3n)	تتراپلوئید (4n)	نسبت (3n/2n)	نسبت (4n/2n)
مساحت سلول (μm^2)	$96/71 \pm 1/27^a$	$158/12 \pm 1/36^b$	$218/41 \pm 2/16^c$	۱/۶۳	۲/۲۵
حجم سلول (μm^3)	$754/45 \pm 15/60^a$	$1132/24 \pm 17/20^b$	$2511/14 \pm 22/21^c$	۱/۵۰	۳/۳۲
مساحت هسته (μm^2)	$15/11 \pm 0/37^a$	$21/58 \pm 0/66^b$	$42/18 \pm 0/49^c$	۱/۴۲	۲/۷۹
حجم هسته (μm^3)	$34/65 \pm 1/11^a$	$71/35 \pm 1/72^b$	$148/41 \pm 2/76^c$	۱/۹۴	۴/۲۸

وجود حداقل یک حرف مشابه در هر ردیف نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار است ($p > 0/05$).

نتایج مربوط به میزان بازماندگی در مراحل لقاح تا چشم‌زدگی، چشم‌زدگی تا تخم‌گذاری و تخم‌گذاری تا شنای آزاد لاروی در جدول ۴ ارائه شده است. نتایج نشان داد که القای تریپلوئیدی به وسیله شوک دمایی می‌تواند اثرات معنی‌داری بر بازماندگی از لقاح تا چشم‌زدگی و از چشم‌زدگی تا تخم‌گذاری داشته باشد ($p < 0/05$). میزان بازماندگی در گروه دیپلوئید در دو مرحله ذکر شده بیش‌تر از گروه تریپلوئید بود. بازماندگی بین دو گروه در زمان تخم‌گذاری تا شنای فعال اختلاف معنی‌داری نداشت ($p \geq 0/05$). میزان بازماندگی در گروه تتراپلوئید در هر سه مرحله به شکل معنی‌داری از گروه دیپلوئید و تریپلوئید کمتر بود ($p < 0/05$).

مقایسه میزان بازماندگی، رشد و پاسخ به تنش حمل و نقل در ماهیان دیپلوئید،...

جدول ۴- درصد بازماندگی در زمان‌های مختلف در گروه‌های دیپلوئید، تریپلوئید و تتراپلوئید ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان (*O. mykiss*) (میانگین $\pm$ خطای استاندارد).

مرحله (/.)	دیپلوئید	تریپلوئید	تتراپلوئید
چشم زدگی	۹۲/۱۲ $\pm$ ۱/۵۹ ^a	۸۶/۳۱ $\pm$ ۱/۲۱ ^b	۶۷/۳۳ $\pm$ ۱/۲۰ ^c
تخم‌گذاری	۹۸/۱۰ $\pm$ ۰/۴۵ ^a	۹۴/۰۴ $\pm$ ۱/۳۳ ^b	۵۵/۳۳ $\pm$ ۱/۴۵ ^c
شنای فعال	۹۷/۸۳ $\pm$ ۰/۱۶ ^a	۹۷/۰۳ $\pm$ ۰/۳۳ ^a	۸۸/۴۲ $\pm$ ۱/۷۰ ^b

وجود حداقل یک حرف مشابه در هر ردیف نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار است ($p > 0.05$).

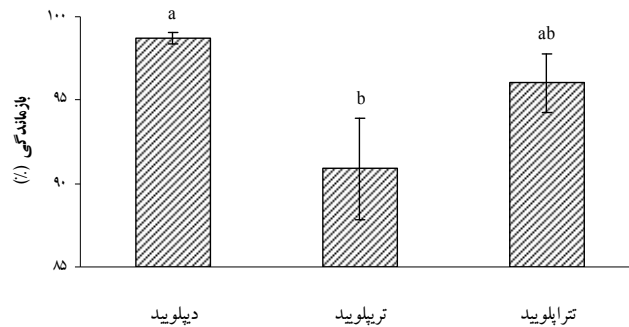
نتایج حاصل از زیست‌سنجی و شاخص‌های تغذیه‌ای ماهیان در طول دوره آزمایش در جدول ۵ ارائه شده است. در پایان دوره آزمایش، بیش‌ترین وزن نهایی ($2/35 \pm 0.02$ گرم) در گروه تتراپلوئید به دست آمد که با گروه دیپلوئید و تریپلوئید اختلاف معنی‌داری داشت ($p < 0.05$). همانطور که در جدول ۵ دیده می‌شود، بین گروه‌های دیپلوئید، تریپلوئید و تتراپلوئید از نظر افزایش وزن اختلاف معنی‌داری وجود دارد ($p < 0.05$). بهترین ضریب تبدیل غذا در گروه دیپلوئید بود که با دو گروه دیگر اختلاف معنی‌داری داشت ($p < 0.05$). ولی بین دو گروه دیگر اختلاف معنی‌دار دیده نشد ($p \geq 0.05$). ضریب رشد ویژه در دو گروه دیپلوئید و تتراپلوئید به شکل معنی‌داری از گروه تریپلوئید بالاتر بود ($p < 0.05$). از نظر میزان بازماندگی بین سه گروه اختلاف معنی‌داری وجود نداشت ($p \geq 0.05$).

جدول ۵- شاخص‌های رشد و تغذیه در انتهای دوره یعنی ۳۸ روز بعد از شروع تغذیه فعال در ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان (*O. mykiss*) دیپلوئید، تریپلوئید و تتراپلوئید (میانگین $\pm$ خطای استاندارد).

شاخص (واحد)	دیپلوئید	تریپلوئید	تتراپلوئید
وزن اولیه (گرم)	۰/۰۹۶ $\pm$ ۰/۰۱ ^a	۰/۰۸ $\pm$ ۰/۰۱ ^b	۰/۰۹۷ $\pm$ ۰/۰۰ ^a
وزن نهایی (گرم)	۲/۲۱ $\pm$ ۰/۰۵ ^a	۲/۰۷ $\pm$ ۰/۰۳ ^b	۲/۳۵ $\pm$ ۰/۰۲ ^c
افزایش وزن (گرم)	۲/۲۱ $\pm$ ۰/۰۶ ^a	۱/۹۹ $\pm$ ۰/۰۳ ^b	۲/۲۶ $\pm$ ۰/۰۲ ^c
ضریب تبدیل غذایی	۰/۸۶ $\pm$ ۰/۰۷ ^a	۰/۹۷ $\pm$ ۰/۱۱ ^b	۰/۹۱ $\pm$ ۰/۱۵ ^b
ضریب رشد ویژه (درصد در روز)	۸/۲۵ $\pm$ ۰/۱۲ ^a	۸/۰۱ $\pm$ ۰/۱۷ ^b	۸/۳۸ $\pm$ ۰/۰۴ ^a
بازماندگی (درصد)	۹۴/۱۲ $\pm$ ۰/۱۱ ^a	۹۳/۱۴ $\pm$ ۰/۱۹ ^a	۹۲/۶۴ $\pm$ ۰/۳۹ ^a

وجود حداقل یک حرف مشابه در هر ردیف نشان دهنده عدم وجود اختلاف معنی‌دار است ($p > 0.05$).

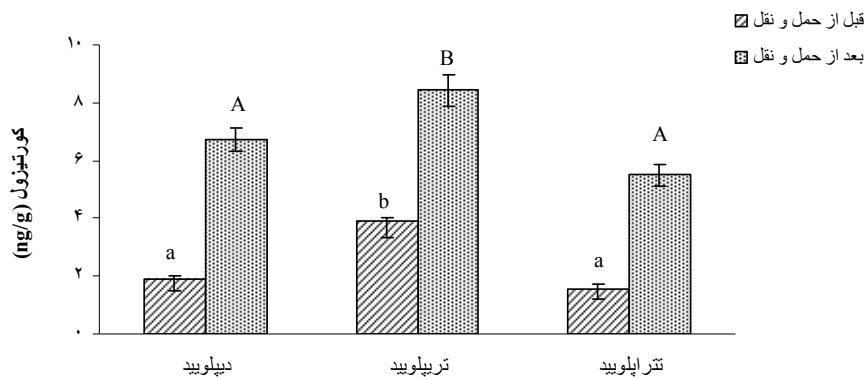
نتایج مربوط به میزان بازماندگی ماهیان سه گروه آزمایشی بعد از حمل و نقل در شکل ۱ آمده است. نتایج نشان می‌دهد که میزان بازماندگی در گروه تریپلوئید به شکل معنی‌داری از گروه دیپلوئید کمتر است ($p < 0.05$). بین گروه تتراپلوئید با دو گروه دیگر اختلاف معنی‌دار دیده نشد ($p \geq 0.05$).



تیمارهای آزمایشی

شکل ۱- درصد بازماندگی در تیمارهای آزمایشی بعد از حمل و نقل ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان (*O. mykiss*)

نتایج مربوط به میزان غلظت کورتیزول بافت ماهیان سه گروه آزمایشی در زمان‌های قبل و بعد از حمل و نقل در شکل ۲ آمده است. بیشترین میزان کورتیزول بافت قبل از حمل و نقل و بعد از آن در گروه تریپلوئید بود که به طور معنی‌داری از دو گروه دیگر بیشتر بود ($p < 0.05$). از نظر میزان کورتیزول قبل و بعد از حمل و نقل بین دو گروه دیپلوئید و تتراپلوئید اختلاف معنی‌دار دیده نشد ($p \geq 0.05$).



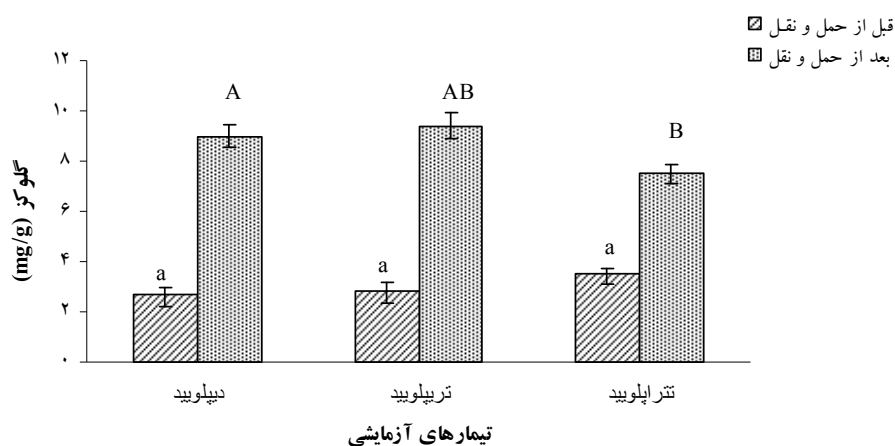
تیمارهای آزمایشی

شکل ۲- میزان کورتیزول ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان (*O. mykiss*) قبل از حمل و نقل و بعد از آن در تیمارهای آزمایشی

نتایج مربوط به میزان گلوکز بافت ماهیان سه گروه آزمایشی در زمان‌های قبل و بعد از حمل و نقل در شکل ۳ آمده است. در زمان قبل از حمل و نقل بین گروه‌های آزمایشی اختلاف معنی‌دار دیده نشد.

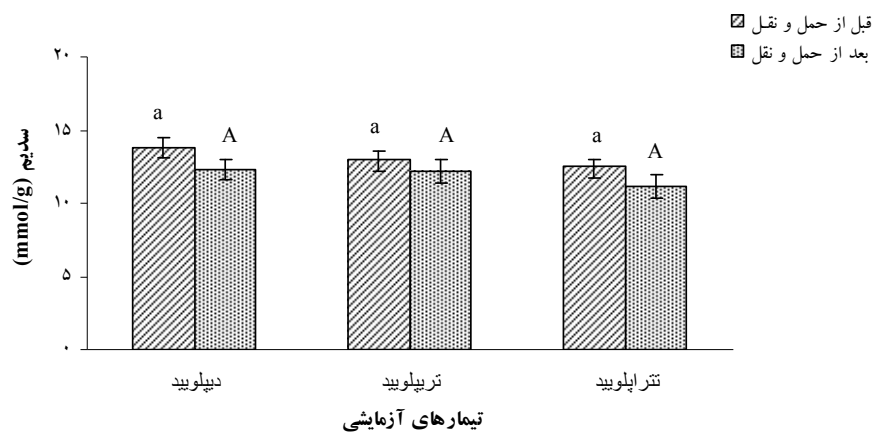
مقایسه میزان بازماندگی، رشد و پاسخ به تنش حمل و نقل در ماهیان دیپلوئید،...

($p > 0.05$). اما بعد از حمل و نقل کمترین میزان گلوکز در گروه تتراپلوئید مشاهده شد که با گروه دیپلوئید اختلاف معنی‌داری داشت ($p < 0.05$).

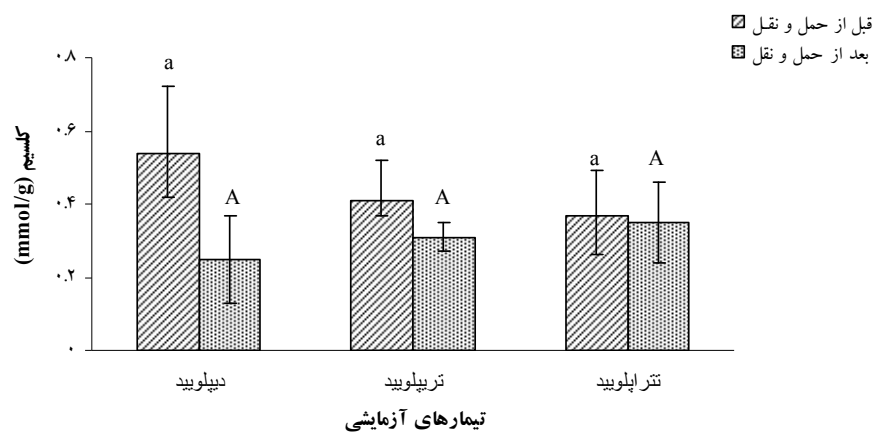


شکل ۳- میزان گلوکز ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان (*O. mykiss*) قبل از حمل و نقل و بعد از آن در تیمارهای آزمایشی

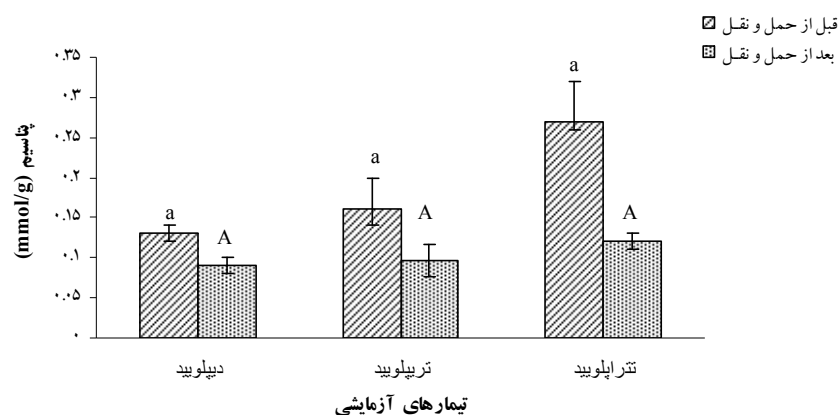
داده‌های حاصل از اندازه‌گیری سدیم (شکل ۴)، کلسیم (شکل ۵) و پتاسیم (شکل ۶) نشان داد که غلظت این یون‌ها در زمان‌های قبل و بعد از حمل و نقل در گروه‌های آزمایشی فاقد اختلاف معنی‌دار بود ($p > 0.05$). اما به‌طور کلی میزان این یون بعد از حمل و نقل در هر سه گروه کاهش یافت.



شکل ۴- میزان سدیم ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان (*O. mykiss*) قبل از حمل و نقل و بعد از آن در تیمارهای آزمایشی



شکل ۵- میزان کلسیم ماهیان قزل‌آلای رنگین‌کمان (*O. mykiss*) قبل از حمل و نقل و بعد از آن در تیمارهای آزمایشی



شکل ۶- میزان پتاسیم ماهیان قزل آلائی رنگین کمان (*O. mykiss*) قبل از حمل و نقل و بعد از آن در تیمارهای آزمایشی

بحث و نتیجه گیری

تریپلوئیدی و تتراپلوئیدی در مراحل مختلف رشد و تکامل اثرات متفاوتی بر ماهیان دارد. از جمله این اثرات می توان به تغییر ضریب تبدیل غذایی، قابلیت هضم، رشد، شاخص های خونی، فعالیت هورزی، واکنش به تنش و رسیدگی جنسی اشاره نمود (Ihssen *et al.*, 1990). در پژوهش حاضر اثر تریپلوئیدی و تتراپلوئیدی بر افزایش مساحت و حجم گلبول های قرمز ماهی به وضوح قابل مشاهده است و این موضوع در مطالعات پژوهشگران نیز گزارش شده است (Bahrami, Dorafshan *et al.*, 2014; Sourinezhad *et al.*, 2007; Johari *et al.*, 2008; Babaheydari *et al.*, 2016).

القای تریپلوئیدی و تتراپلوئیدی می تواند حجم گلبول های قرمز را تا ۳ برابر افزایش دهد و معیار مناسبی برای جداسازی ماهیان پلی پلوئید از دیپلوئید است که اغلب مورد استفاده پژوهشگران و صاحبان مزارع تکثیر قرار می گیرد (Benfey, 1999). در مطالعه حاضر نیز گلبول های قرمز ماهی قزل آلائی رنگین کمان تریپلوئید به میزان ۱/۵ برابر و تتراپلوئید نیز به میزان ۳/۳۲ برابر و به طور قابل ملاحظه ای نسبت به گلبول های قرمز ماهیان دیپلوئید حجیم تر بودند. مطالعات متعددی در زمینه تاثیر القای پلوئیدی بر اندازه و تعداد سلول های خونی در ماهیان منتشر شده است (Piferrer *et al.*, 2009). سلول های ماهیان تریپلوئید و تتراپلوئید به دلیل دارا بودن مقدار DNA بیشتر، ابعاد بزرگتری نسبت به سلول های ماهیان دیپلوئید دارند که این اندازه بسته به بافت و سن ماهی می تواند متغیر باشد (Panadian and koteesworan, 1998).

مطالعات نشان داده است بازماندگی اولیه گونه‌های تریپلوئید به دلیل اختلال در تکامل جنینی و تخم‌گذاری لاروها تا شروع شنای فعال نسبت به دیپلوئیدها کمتر است، که احتمال می‌رود به دلیل استرس ناشی از اعمال شوک گرمایی باشد تا اثر ناشی از خود تریپلوئیدی (McGeachy *et al.*, 1995). در تأیید این موضوع، مقایسه بازماندگی ماهیان تریپلوئید تولید شده از طریق لقاح تخمک ماهی تتراپلوئید و اسپرم ماهی دیپلوئید با ماهیان تریپلوئید تولید شده به روش مستقیم یا همان شوک گرمایی نشان می‌دهد که بازماندگی در مراحل مختلف در روش اول تفاوتی با گروه‌های دیپلوئید ندارد (Piferrer *et al.*, 2009).

چرفاس و همکاران (Cherfas *et al.*, 1994) نشان دادند که بازماندگی تریپلوئیدها در مقایسه با دیپلوئیدهای شوک دیده یعنی تخم‌های لقاح یافته‌ای که تحت تأثیر شوک قرار گرفته‌اند ولی تبدیل به تریپلوئید نشده‌اند در مراحل اولیه رشد برابر و در مقایسه با دیپلوئیدهای معمولی (بدون اعمال شوک) کمتر است. این مشاهدات نشان می‌دهند که اعمال شوک مهم‌ترین عامل کاهش بازماندگی در مراحل اولیه تکامل جنینی ماهیان تریپلوئید است (McGeachy *et al.*, 1995). القای تریپلوئیدی در ماهیان عموماً منجر به بروز تغییراتی در میزان بازماندگی می‌گردد (Flajshans *et al.*, 2007). کاهش بازماندگی خصوصاً طی دوران انکوباسیون در ماهیان تریپلوئید در مقایسه با گروه دیپلوئید توسط پژوهشگران مختلف در گونه‌های مختلف آزادماهیان نظیر قزل‌آلای رنگین‌کمان، آزاد ماهی اطلس (*Salmo salar*)، قزل‌آلای قهوه‌ای (*Salmo trutta*) و نیز سایر ماهیان نظیر کپور معمولی (*Cyprinus carpio*) و توربوت (*Scophthalmus maximus*) گزارش شده است (Tiwary *et al.*, 2004). در این تحقیق میزان بقاء در ماهیان تتراپلوئید در هر سه مرحله یعنی لقاح تا چشم‌زدگی، چشم‌زدگی تا تخم‌گذاری و تخم‌گذاری تا شنای فعال نسبت به ماهیان دیپلوئید و تریپلوئید به شکل معنی‌داری پایین‌تر بود که علت این امر را محققین وقوع پدیده موزائیک، آنیوپلوئیدی، افزایش نامتناسب سطح سلول نسبت به حجم آن و وقوع اشتباهات سلولی عنوان کرده‌اند (Panadian and koteesworan, 1998). وقوع تلفات بالا در مرحله لقاح تا چشم‌زدگی به دلیل شوک حرارتی در زمانی که حساسیت تخم بسیار بالا است و منجر به انعقاد زرده می‌شود عنوان شده است. در مراحل چشم‌زدگی تا تخم‌گذاری و تا شنای فعال پدیده آنیوپلوئیدی منجر به تلفات بالا می‌شود. بازماندگی پایین تتراپلوئیدها در مراحل ابتدایی تکامل توسط محققین دیگر نظیر دیتر و همکاران (Diter *et al.*, 1993) نیز گزارش شده است.

در مطالعه حاضر وزن لاروها در زمان تخم‌گذاری در گروه تریپلوئید به شکل معنی‌داری از گروه دیپلوئید و تتراپلوئید کمتر بود. کاهش طول دوره انکوباسیون در ماهیان تریپلوئید توسط محققین دیگر نظیر درافشان و همکاران (Dorafshan, 2007) نیز گزارش شده است. وزن نهایی ماهیان در

گروه تریپلوئید به شکل معنی‌داری از گروه دیپلوئید و تتراپلوئید کمتر بود که علت این امر ممکن است به این دلیل باشد که آزادماهیان تریپلوئید به دلیل کاهش سطح هوشیاری نسبت به محرک‌های محیطی و نیز عدم تولید هورمون‌های استروئیدی آنابولیک از قابلیت رشد کمتری نسبت به انواع دیپلوئید در شرایط قبل از بلوغ برخوردار هستند (Dunham, 2004). کورتیزول معمولاً قابل اطمینان‌ترین شاخص برای بررسی تنش در ماهیان است (Barton, 2002). کورتیزول مهم‌ترین هورمون کورتیکواستروئیدی و هورمونی فعال و اصلی در ماهیان استخوانی به حساب می‌آید (Schreck *et al.*, 2001). کورتیزول از جمله مهم‌ترین فاکتورها در ارزیابی بروز پاسخ ماهیان نسبت به تنش است و افزایش این هورمون در زمان بروز تنش در تمام ماهیان استخوانی به اثبات رسیده است (Leggatt *et al.*, 2006). مرحله تولید مثل و جنسیت می‌تواند سطوح هورمون کورتیزول را در ماهیان تغییر دهد (Bahrami Babaheydari *et al.*, 2014). در مطالعه حاضر قبل از حمل نقل میزان کورتیزول در گروه تریپلوئید از دو گروه دیگر بالاتر بود که چنین حالتی در مطالعات محققین دیگر گزارش شده است (Fraser *et al.*, 2015). در بررسی دیگر، میزان کورتیزول در بافت عضله بچه‌ماهیان دیپلوئید و تریپلوئید قزل‌آلای رنگین‌کمان مشاهده گردید که میزان کورتیزول در بافت ماهیان تریپلوئید بالاتر است (Salimian *et al.*, 2016).

کاهش تعداد و افزایش نامتقارن گلبول‌های قرمز در ماهیان تریپلوئید می‌تواند واکنش‌پذیری این ماهیان را در زمان بروز تنش تحت تأثیر قرار دهد. این امر خود می‌تواند اثرات تنش را در این گروه از ماهیان نسبت به ماهیان دیپلوئید افزایش دهد (Bahrami Babaheydari *et al.*, 2016). در مطالعه حاضر در زمان پایان حمل و نقل که خود نوعی تنش حاد محسوب می‌شود میزان زنده ماندن ماهیان گروه تریپلوئید نسبت به دو گروه دیگر کمتر بود این کاهش بازماندگی می‌تواند با بالاتر بودن میزان کورتیزول این ماهیان در این زمان در ارتباط باشد.

گلوکز از فاکتورهای بیوشیمیایی سرم خون است که می‌تواند به عنوان یکی از شاخص‌های مهم در تعیین وضعیت زیستی ماهی بکار رود. با افزایش مصرف گلوکز و متابولیت‌های دیگر در بعضی از گونه‌ها ذخایر گلیکوژن کاهش می‌یابد و احتمالاً پروتئین‌ها برای تامین انرژی شکسته می‌شوند (Bahrami Babaheydari *et al.*, 2014). در مطالعه حاضر میزان گلوکز در گروه تتراپلوئید بعد از حمل و نقل به شکل معنی‌داری پایین‌تر بود که این نتیجه ممکن است به علت پایین‌تر بودن میزان کورتیزول در این گروه در این زمان باشد.

یکی از مهم‌ترین اعمال فیزیولوژیک ماهی در طول حیات، تنظیم فرآیند اسمزی می‌باشد که عمدتاً از طریق بالانس مقادیر یون‌های تک‌ظرفیتی (کلر، سدیم و پتاسیم) و دو ظرفیتی (کلسیم و منیزیم) با توجه به شرایط محیطی ماهی صورت می‌گیرد. زمانی که ماهی با تنش روبرو می‌شود تمامی فرآیندهای

زیستی ماهی از جمله تنظیم اسمزی تحت تاثیر قرار می‌گیرند. با بررسی میزان یون‌ها در ماهیان تحت تنش می‌توان میزان اثر تنش بر ماهی و همچنین تلاش ماهی برای بازگشت به حالت اولیه را شناسایی کرد (Bahrami Babaheydari *et al.*, 2014). در مطالعه حاضر در تمام گروه‌ها، میزان یون در زمان بروز تنش کاهش یافته است اما این کاهش معنی‌دار نبوده است. در نهایت با توجه به داده‌های بدست آمده می‌توان این‌گونه عنوان کرد که القاء تریپلوئیدی و تتراپلوئیدی می‌تواند منجر به کاهش بازماندگی در مراحل اولیه رشد و تکامل در ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان گردد. این امر در ماهیان تتراپلوئید مشهودتر بوده اما واکنش ماهیان تتراپلوئید به تنش ایجاد شده ناشی از حمل و نقل از نظر تغییرات فیزیولوژیک و بازماندگی بر خلاف ماهیان تریپلوئید تقریباً شبیه ماهیان دیپلوئید است.

تشکر و قدردانی

بدین وسیله از همکاری صمیمانه مرکز تکثیر و پرورش قزل‌آلای رنگین‌کمان ماهی‌چال، آقای مهندس خرسندی و مرکز تکثیر و پرورش آبزیان اصفهان آقای مهندس کشت‌کار تشکر و قدردانی به عمل می‌آید. از دانشگاه علوم و فنون دریایی خرمشهر به خاطر پشتیبانی مالی از این پژوهش تقدیر و تشکر می‌شود.

منابع

- Bahrami Babaheydari S., Keyvanshokoo S., Dorafshan S., Johari S.A. 2016. Proteome changes in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) fertilized eggs as an effect of triploidization heat-shock treatment. *Animal Reproduction Science*, 166: 116-121.
- Bahrami Babaheydari S., Dorafshan S., Paykan Heyrati F., Mahboobi Soofiani N. 2014. Effect of wood betony (*Stachys lavandulifolia Vahl*) extract on some serum biochemical changes and acute stress response in juvenile common carp (*Cyprinus carpio*). *Iranian Journal of Aquatic Animal Health*, 1(1): 17-26. (In Persian).
- Barton B.A. 2002. Stress in fish: A diversity of responses with particular reference to change in circulating corticosteroids. *Integer and Comperetive Biology*, 42: 217-225.
- Barton B.A., Iwama G.K. 1991. Physiological changes in fish from stress in aquaculture with emphasis on the response and effects of corticosteroids. *Annual Review of Fish Diseases*, 1: 3-26.
- Benfey T.G. 1999. The physiology and behavior of triploid fishes. *Reviews in Fisheries Science*, 7(1): 39-67.

- Benfey T.G., Sutterlin A.M. 1984. The hematology of the triploid landlocked Atlantic salmon (*salmo salar*). Journal of Fish Biology, 24: 333-338.
- Cherfas N.B., Gomelsky B., Ben-Dom N., Peretz Y., Hulata G. 1994. Assessment of triploid common carp (*Cyprinus carpio*) for culture. Aquaculture, 127:11-18.
- Diter A., Guyomard R., Chourrout D. 1993. Gene segregation in induced tetraploid rainbow trout, genetic evidence of preferential pairing of homologous chromosomes. Genome, 30: 547-553.
- Dorafshan S. 2007. Chromosome set manipulation techniques on the Caspian salmon, *Salmo trutta caspius* and rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss* and comparison of F1 generation growth. Ph.D. Tehran, Tarbiat Modares University. (In Persian)
- Dorafshan S., Kalbassi M.R., Soltan Karimi S., Rahimi Kh. 2010. Study of Some Haematological Indices of Diploid and Triploid Rainbow Trout, *Oncorhynchus mykiss*. Yakhteh Medical Journal, 11: 442-447. (In Persian).
- Dorafshan S., Vafaei Saadi A., Nekoeifard A. 2014. Morphology of red blood cells in tetraploid rainbow trout, *Oncorhynchus mykiss* larvae. Iranian Veterinary Journal, 2(10): 13-18. (In Persian).
- Dunham R.A. 2004. Aquaculture and Fisheries Biotechnology, Genetic Approaches. 1st Edition, CABI Publishing, 400 P..
- Flajshans M., Kohlmann K., Rab P. 2007. Autotriploid tench *Tinca tinca* larvae obtained by fertilization of eggs previously subjected to post-ovulatory ageing in vitro and/or in vivo. Journal of Fish Biology, 71: 868-876.
- Fraser T.W.K., Vindas M.A., Fjelldal P.G., Winberg S., Thornqvist P.O., Overli O., Skjaraasen J.E., Hansen T.J., Mayer I. 2015. Increased reactivity and monoamine dysregulation following stress in triploid Atlantic salmon (*Salmo salar*). Comparative Biochemistry and Physiology Part A: Molecular and Integrative Physiology, 185: 125-131.
- Hanif A., Bakopoulos V., Dimitriadis G.J. 2004. Maternal transfer of humoral specific and non-specific immune parameters to sea bream (*Sparus aurata*) larvae. Fish and Shellfish Immunology, 17: 411-435.
- Hershberger W.K., Hostuttler M.A. 2007. Protocols for more effective induction of tetraploid rainbow trout. North American Journal of Aquaculture, 69(4): 367-372.
- Hulata G. 2001. Genetic manipulation in aquaculture: A review of stock improvement by classical and modern technologies. Genetica, 111: 155-173.
- Ihssen P.E., McKay L.R., McMillan I., Phillips R.B. 1990. Ploidy manipulation and gynogenesis in fishes: cytogenetic and fisheries applications. Transactions of the American Fisheries Society, 119(4): 698-717.
- Johari S.A., Kalbassi M.R., Sourinezhad I., Wlasow T. 2008. Observation of red blood cell alterations in triploid rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). Acta Scientiarum Polonorum-Piscaria, 7(1-4): 49-52.

- Leggatt R.A., Scheer K.W., Afonso L.O., Iwama G.K. 2006. Triploid and diploid rainbow trout do not differ in their stress response to transportation. North American Journal of Aquaculture, 68(1): 1-8.
- McDonald D.G., Goldstein M.D., Mitton C. 1993. Responses of hatchery-reared brook trout, lake trout, and splake to transport stress. Transactions of the American Fisheries Society, 122: 1127-1138.
- McGeachy S., Benfey T.J., Friars G.W. 1995. Freshwater performance of triploid Atlantic salmon (*Salmo salar*) in New Brunswick aquaculture. Aquaculture, 137: 333-341.
- Moccia R.D., Munkittrick K.R. 1986. Relationship between the fertilization of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) eggs and the motility of spermatozoa. Theriogenology, 27: 679-688.
- Pandian T.J., Koteeswaran R. 1998. Ploidy induction and sex control in fish. Hydrobiologia, 384: 167-243.
- Piferrer F., Beaumont A., Falguière J.C., Flajshans M., Haffray P., Colombo L. 2009. Polyploid fish and shellfish: production, biology and applications to aquaculture for performance improvement and genetic containment. Aquaculture, 293(3): 125-156.
- Salimian S., Keyvanshokoh S., Salati A.P., Pasha-Zanoosi H., Babaheydari S.B. 2016. Effects of triploidy induction on physiological and immunological characteristics of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) at early developmental stages (fertilized eggs, eyed eggs and fry). Animal Reproduction Science, 165: 31-37.
- Schreck C.B., Contreras-Sanchez W., Fitzpatrick MS. 2001. Effects of stress on fish reproduction, gamete quality, and progeny. Aquaculture, 197: 3-24.
- Smith D.S., Benfey T.J. 2001. The reproductive physiology of three age classes of adult female diploid and triploid brook trout (*Salmo trutta*). Fish Physiology and Biochemistry, 25: 319-333.
- Soosean C., Marimuthu K., Sudhakaran S., Xavier R. 2010. Effects of mangosteen (*Garcinia mangostana*) extracts as a feed additive on growth and haematological parameters of African catfish (*Clarias gariepinus*) fingerlings. European Review for Medical and Pharmacological Sciences, 14: 605-611.
- Sourinezhad I., Kalbassi M.R. 2011. Investigation of growth indices of all female and mixed sex diploid and triploid rainbow trout *Oncorhynchus mykiss* in the second year of culture. Iranian Journal of Biology, 24(4): 517-527. (In Persian).
- Sourinezhad I., Kalbassi M.R., Rezaei M., Khodabandeh S. 2010. Effect of induced triploidy on improvement of flesh quality indices in all-female rainbow trout *Oncorhynchus mykiss* in the second year of culture. Journal of Marine Science and Technology, 9(1): 62-70. (In Persian).

- Sourinezhad I., Kalbassi M.R., Soltan Karimi S. 2007. Effects of Triploidy induction on some hematological parameters of all-female rainbow trout in winter. *Journal of Modern Genetics*, 2(2): 53-60. (In Persian).
- Strunjak I., Rakovak R., Topic N. 2003. Micronucleus occurrence in diploid and triploid rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). *Veterinarni Medicina*, 48: 215-219.
- Tiwarly B.K., Kirubakaran R., Ray A.K. 2004. The biology of triploid fish. *Reviews in Fish Biology and Fisheries*, 14(4): 391-402.

