

# اثرات تزریق هورمون‌های اوواپریم، HCG و عصاره هیپوفیز روی پارامترهای بیوشیمیایی پلاسمای سمینال در ماهی کپور<sup>۱</sup> معمولی پرورشی

<sup>\*</sup>نقی سیفی، محمدرضا ایمانپور، ولی الله جعفری:

دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان، گروه شیلات

## چکیده

در تحقیق حاضر اثرات تزریق هورمون‌های اوواپریم، HCG و عصاره هیپوفیز بر پارامترهای بیوشیمیایی منی مولдин نر کپور معمولی پرورشی بررسی شد. پارامترهای بیوشیمیایی (کلسمی، منیزیم، کلر، پروتئین کل، گلوکز و کلسترول) با اسپکتوفوتومتر و میزان سدیم و پتاسیم با استفاده از فلیم‌فوتومتر اندازه‌گیری شدند. مطابق نتایج بدست آمده میزان یون‌های سدیم و پتاسیم در بین تیمارهای مختلف تقاضت معنی‌داری داشتند ( $P < 0.01$ ). بهطوری که بیشترین میزان یون‌های سدیم و پتاسیم در تیمار شاهد مشاهده شدند. بین میزان یون کلر در تیمارهای مختلف اختلاف معنی‌داری وجود داشت ( $P < 0.01$ ). بهطوری که در گروه شاهد کمتر از بقیه بود، اما از نظر میزان یون‌های کلسمی و منیزیم، در بین تیمارهای مختلف تقاضت معنی‌داری وجود نداشت ( $P > 0.05$ ). بین میزان کلسترول پلاسمای منی در تیمارهای مختلف تقاضت معنی‌داری مشاهده شد ( $P < 0.05$ ). بهنحوی که بیشترین میزان آن در تیمار HCG مشاهده شد. همچنین میانگین گلوکز و پروتئین کل پلاسمای منی در بین تیمارهای مختلف، تقاضت معنی‌داری داشتند ( $P < 0.01$ ، و بیشترین میزان آن در گروه شاهد مشاهده شدند. نتایج این پژوهش نشان داد که تزریق هورمون‌های اوواپریم، HCG و عصاره هیپوفیز اثرات مقاومتی روی پارامترهای بیوشیمیایی منی ماهی کپور پرورشی دارد.

## مقدمه

ماهی کپور معمولی از خانواده کپورماهیان است. پراکنش این ماهی در دریای خزر، رودخانه‌های تجن و تمام حوزه‌های آبریز ایران است. این ماهی در آب شیرین زندگی می‌کند و آبهای گرم و پوشیده از گیاه را دوست دارد [۲]. در بسیاری از ماهیان اوولاسیون، اسپرم‌ریزی و تخمریزی در شرایط پرورشی بهصورت کامل صورت نمی‌گیرد و تزریق هورمون برای القای تخمریزی و اسپرم‌ریزی و همزمانی آزادسازی گامت‌ها در کارگاههای پرورش ماهی لازم است [۴]. کیفیت اسپرم معمولاً بهوسیله شدت حرک، درصد اسپرم‌های متحرک متحرک و مدت زمان حرکت رو به جلوی اسپرم ارزیابی می‌گردد [۸]. در صنعت آبزی پروری توجه به کیفیت

واژه‌های کلیدی: کپور، اوواپریم، HCG، هیپوفیز، پارامترهای بیوشیمیایی سمن

دریافت ۸۹/۳/۲۶ پذیرش ۹۰/۶/۱۶

<sup>۱</sup>. *Cyprinus carpio* L.

mtseifi@gmail.com

\*نویسنده مسئول

تخم یا لارو نسبت به اسپرم بیشتر است این درحالی است که کیفیت هر دو گامت (اسپرم و تخم) روی موفقیت لفاح، سلامتی و بقای لاروها مؤثر است. در هچری‌های تجاری، میلت از نظر کمی و کیفی ناکافی است، در نتیجه استفاده از تکنیک‌هایی برای افزایش درصد و طول دوره حرکتی اسپرم موجب افزایش راندمان تولید خواهد شد [۲۰]. همچنین داشتن تقاضوت کیفی بین اسپرم در ماهیان نر می‌تواند به مدیریت سلامت ژنتیکی مولدهای بهکار رفته کمک کند. بهمین دلیل بهتر است قبل از لفاح، خصوصیات اسپرم هر ماهی نر مشخص باشد [۲۲].

در پستانداران ترکیبات منی به خوبی بررسی شده، اما پژوهش روی ترکیبات منی در ماهیان در دهه‌های اخیر شروع شده است. پلاسمای منی شامل ترکیبات غیرآلی (بون‌های سدیم، پتاسیم، کلسیم و...)، ترکیبات آلی (کلسترول، گلوکز و پروتئین کل) و آنزیم‌ها است. ترکیبات غیرآلی پلاسمای منی نقش ممانعت کننده و تحريك کننده حرکت در سلول اسپرم را دارند. همچنین پلاسمای منی محیطی را برای تغذیه، حفاظت و تکامل اسپرم ماتوزوئید به وجود آورده که خود توسط بیضه و لوله‌های اسپرمبر ساخته می‌شود [۲۲]. عوامل متعددی از جمله تزریق هورمون روی پارامترهای بیوشیمیابی پلاسمای سینیال ماهیان مؤثرند [۲۰].

هدف از این پژوهش بررسی اثرات تزریق هورمون‌های اوواپریم، HCG و عصاره هیپوفیز روی پارامترهای بیوشیمیابی [میزان یون‌های غیرآلی: کلسیم، منیزیم، سدیم، پتاسیم، کلر و میزان یون‌های آلی: کلسترول، گلوکز و پروتئین کل] و مقایسه کیفیت اسپرم بین تیمارهای مختلف مولدهای نر کپور پرورشی است.

## مواد و روش

این تحقیق در طی ماههای فروردین، اردیبهشت و خرداد ۱۳۸۸ صورت گرفت. مولدهای نر کپور پرورشی از مرکز تکثیر و پرورش ماهی شهید رجایی ساری تهیه شدند. برای این کار تعداد ۲۰ مولد نر کپور پرورشی سه ساله (با میانگین طولی  $۵۱/۶۵ \pm ۱/۴۹$  سانتی‌متر و میانگین وزنی  $۲۶۹۱/۵۰ \pm ۱۶۹/۶۸$  گرم) آماده شدند و تا زمان تزریق هورمون تحت دمای ۲۰ سانتی گراد نگهداری شدند.

**جدول ۱. مشخصات مولدهای نر استفاده شده در تحقیق، میانگین طول و وزن مولدهای نر کپور پرورشی (انحراف معیار  $\pm$  میانگین)**

تیمار ۱ هیپوفیز	تیمار ۲ اوواپریم	تیمار ۳ HCG	تیمار ۴ شاهد	طول (سانتی‌متر)	وزن (گرم)
$۵۲/۲۰ \pm ۱/۴۸$	$۵۱/۴۰ \pm ۱/۶۷$	$۵۱/۸۰ \pm ۱/۶۴$	$۵۱/۲۰ \pm ۱/۴۸$	$۲۶۴۴/۰۰ \pm ۱۴۰/۹۹$	$۲۷۲۰/۰۰ \pm ۱۵۲/۴۷$
$۲۶۹۰/۰۰ \pm ۲۷۷/۰۳$	$۲۷۲۰/۰۰ \pm ۱۱۱/۸۹$	$۲۷۱۲/۰۰ \pm ۱۱۱/۸۹$			

مولدهای بهصورت تصادفی به سه گروه تیمارهای آزمایشی و گروه شاهد تقسیم شدند و هر گروه شامل پنج مولد نر بود. به گروه اول عصاره هیپوفیز کپور معمولی به میزان ۳ میلی‌گرم بهمازای هر کیلوگرم وزن بدن [۲۴]، به گروه دوم هورمون اوواپریم بهمیزان  $۰/۵$  میلی‌لیتر بهمازای هر کیلوگرم وزن بدن و به گروه سوم هورمون HCG بهمیزان ۱۵۰۰ واحد بین‌المللی بر کیلوگرم [۲۴] و به گروه شاهد سرم فیزیولوژی در قاعده باله سینه‌ایی و در محل صفاق تزریق گردید [۱۹] و پس از تزریق هورمون‌ها نمونه‌های منی با دقیقت بدون این‌که با آب، ادرار و یا خون آلوده شوند جمع‌آوری شدند. بعد از اطمینان از فعل بودن اسپرم، نمونه‌های جمع‌آوری

شده در سرنگ‌های استریل با فلاسک محتوی یخ، به آزمایشگاه مرکزی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان برای اندازه‌گیری پارامترهای مورد نظر (میزان کلسیم، منیزیم، کلر، سدیم، پتاسیم، پروتئین کل، گلوکز و کلسیترول) منتقل گردید [۲۱].

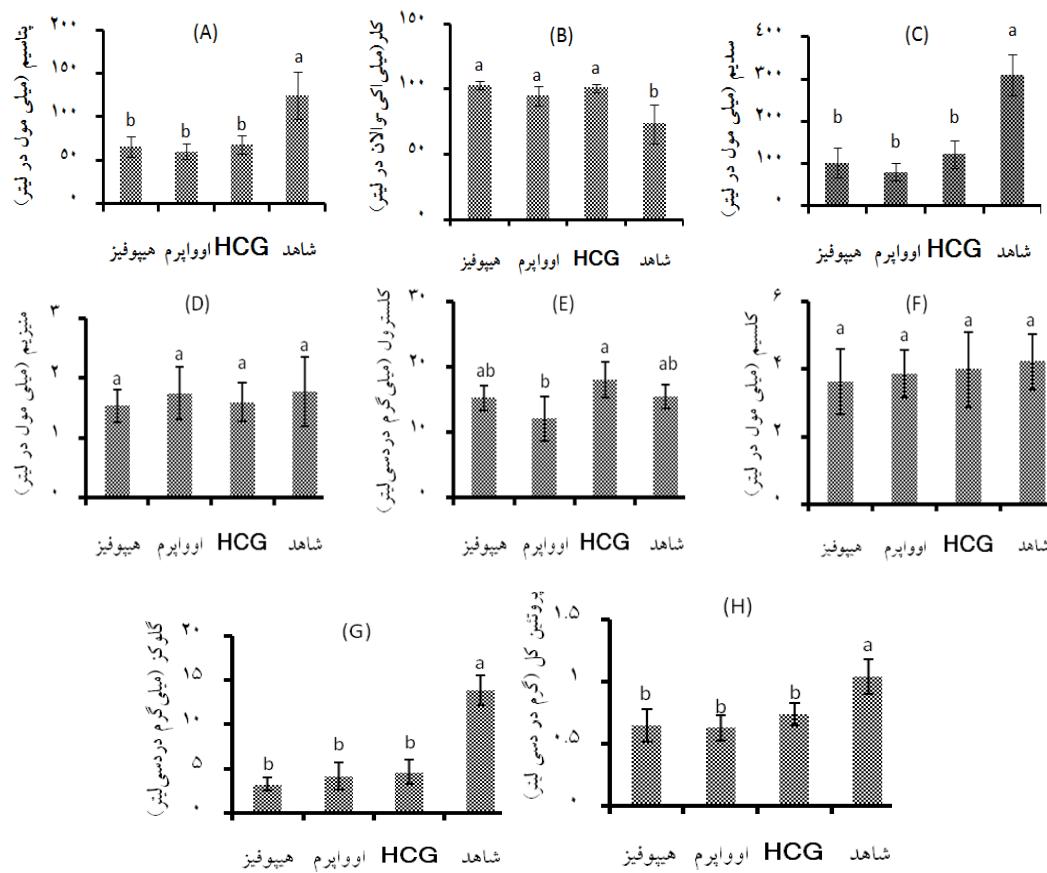
برای اندازه‌گیری کلسیم، منیزیم، کلر، گلوکز، کلسیترول و پروتئین کل از دستگاه اسپیکتروفتومتر<sup>۱</sup> با استفاده از کیت‌های کلسیم، منیزیم، کلر، پروتئین کل، گلوکز و کلسیترول (شرکت پارس آزمون) عمل شد [۲۱]. و برای اندازه‌گیری سدیم و پتاسیم از دستگاه فلیم فتو مترا<sup>۲</sup> استفاده شد، برای این کار ابتدا میزان جذب شعله تحت تأثیر غلظت‌های مختلف استاندارد خوانده شد و با نرم افزار اکسل معادله رگرسیونی آن ترسیم و غلظت‌های سدیم و پتاسیم در پلاسمای اسپرمی محاسبه شد [۲۱]. شیوه نمونه‌برداری بهصورت تصادفی و در قالب طرح کاملاً تصادفی بود. داده‌های بدست آمده در ارتباط میزان یون‌های کلسیم، منیزیم، کلر، سدیم، پتاسیم و فاکتورهای غیریونی پروتئین کل، گلوکز، کلسیترول مایع اسپرمی در چهار گروه تزریق عصاره هیپوفیز، تزریق هورمون اوواپریم، تزریق هورمون HCG و شاهد با کمک آزمون دانکن در سطح ۹۵ درصد ( $P<0.05$ ) توسط آنالیز واریانس یک طرفه، با استفاده از نرم افزار SPSS16 با یکدیگر مقایسه شدند.

## نتایج

مقایسه میانگین‌های پارامترهای بیوشیمیایی منی ماهی کپور معمولی پرورشی تحت تأثیر هورمون‌های اوواپریم، HCG و عصاره هیپوفیز در نمودار ۱ نشان داده شده است. بر اساس نتایج بدست آمده بین میانگین یون سدیم در بین نیمارهای مختلف تفاوت معنی‌داری وجود دارد ( $P<0.01$ ). بهگونه‌ایی که بیشترین میزان آن در تیمار شاهد اندازه‌گیری شد ( $48\pm4.8$  میلیمول در لیتر). همچنین مشاهده شد میزان کلر در بین نیمارهای مختلف دارای تفاوت معنی‌داری است ( $P<0.01$ ) و کمترین میزان آن در گروه شاهد ثبت شد ( $83\pm4.2$  میلیاکیوالان در لیتر). بین غلظت یون پتاسیم در بین نیمارهای مختلف تفاوت معنی‌داری مشاهده شد ( $27\pm2.7$  میلیمول در لیتر) بهطوری که بیشترین میزان آن در گروه شاهد اندازه‌گیری شد ( $0.05\pm0.01$  میلیمول در لیتر) اما میزان کلسیم و منیزیم در بین نیمارهای مختلف تفاوت معنی‌داری را نشان نداد ( $P>0.05$ ). همچنین نتایج این تحقیق نشان داد که میزان کلسیترول در بین نیمارهای مختلف دارای تفاوت معنی‌داری است ( $P<0.05$ ) بهگونه‌ایی که بیشترین میزان آن در تیمار تزریقی هورمون HCG اندازه‌گیری شد ( $68\pm2.6$  میلی‌گرم در دسی‌لیتر). گلوکز هم در بین نیمارهای مختلف دارای اختلاف معنی‌دار بود ( $P<0.01$ ) بهطوری که بیشترین میزان آن در گروه شاهد مشاهده شد ( $16\pm1.1$  میلی‌گرم در دسی‌لیتر). بهعلاوه مشاهده شد که میانگین پروتئین کل پلاسمای منی در نیمارهای مختلف دارای تفاوت معنی‌داری بود ( $P<0.01$ ) و بیشترین میزان آن هم در گروه شاهد مشاهده شد ( $14\pm1.0$  گرم در دسی‌لیتر).

۱. WPA-S2000-UV/VIS, Cambridge-UK

۲. Jenway pfp 7, England



نمودار ۱. پارامترهای بیوشیمیایی منی در ماهیان تحت آزمایش

A- میزان پتاسیم، B- میزان کلر، C- میزان سدیم، D- میزان منیزیم، E- میزان کلسترول، F- میزان گلوکز، G- میزان کلسیم، H- میزان پروتئین کل

### بحث و نتیجه‌گیری

بسیاری از ماهیان در زمان پرورش بهدلیل کاهش هورمون‌های استروئیدی در روند تولیدمنثی خود دچار نقصان می‌شوند، در برخی از مواقع تنها راه کنترل تولیدمنثی در ماهی‌های پرورشی استفاده از هورمون‌ها به منظور افزایش سطح هورمون‌های استروئیدی مانند تستوسترون و ۱۱-کتونیستوسترون برای القای تولید مثل امری ضروری است [۲۴]. در شرایط اسارت، استفاده از هورمون‌ها برای فرایند تولید مثل بهطور معنی‌داری در افزایش سطح ۱۷-آلfa-دیهیدروکسی پروژسترون دخالت دارند [۷]. تعیین کیفیت منی برای درک فرایندهای اصلی شیمیایی که در طول تحرك اسپرم و باروری اتفاق می‌افتد برای ارزیابی توانایی تولیدمنثی انواع گونه‌های مختلف ماهیان و آماده کردن محیط بهینه برای ذخیره کردن اسپرماتوزوا لازم است [۳]. به عبارتی دیگر ارزیابی کیفیت اسپرم در ماهیان، بررسی فیزیولوژی اسپرم در بیضه‌ها، مجاری جنسی و بعد از استحصال (جمع‌آوری) و باروری لازم است [۹]. بررسی پارامترهای پلاسمای سمینال به دو دلیل امری مهم و ضروری است، نخست این‌که کسب داشت در رابطه با تأثیر پارامترهای بیوشیمیایی بر تکامل و بلوغ اسپرم در

طی فصل تولید مثل و نوءه آغاز حرکت اسپرم بعد از خروج از مجرای اسپرم مهم است. دوم این‌که ارزیابی پارامترهای فیزیکی و شیمیایی اسپرم برای موفقیت در امر لقاح مصنوعی ضروری است [۶].

در پژوهش حاضر اثر هورمون‌های اوپریم، HCG و عصاره هیپوفیز بر پارامترهای بیوشیمیایی منی ماهی کپور معمولی پرورشی بررسی شد. با توجه به نتایج به دست آمده مشاهده شد که تزریق این هورمون‌ها روی پارامترهای بیوشیمیایی سمن ماهی کپور پرورشی تأثیر زیادی دارد. مطابق نتایج این تحقیق مشاهده شد که بین میانگین یون سدیم در بین تیمارهای مختلف دارای اختلاف معنی‌داری است ( $P < 0.01$ ). به گونه‌ای که بیشترین میزان آن در تیمار شاهد اندازگیری شد ( $48.5 \pm 4.6$  میلی‌مول در لیتر). موریساوا و همکاران در سال ۱۹۸۳ گزارش دادند که در صورت افزایش بیش از حد یون سدیم، به خصوص زمانی که میزان آن بین ۰-۱۵۰ میلی‌مول در لیتر باشد طول تحرك و تعداد اسپرماتوزوآی متحرك کاهش خواهد یافت [۱۸]. همچنین کروگر و همکاران (۱۹۸۴) و لانشتاینر و همکاران (۱۹۹۶) گزارش دادند که ارتباط مثبت و معنی‌داری بین سدیم با اسمولالیتی و کلر با اسمولالیتی در پلاسمای سمینال (*A. alburnus* و *C. carpio*) به ترتیب وجود دارند [۱۳، ۱۴]. احتمالاً سدیم و کلر الکترولیت‌های مهمی هستند که نقش اصلی را در تأمین اسمولالیتی پلاسمای سمینال بازی می‌کنند [۱۷] و قابلیت بقای اسپرماتوزوآ در محیط طبیعی [۱۳]، قبل از رهاسازی آن‌ها در محیط محلول رقیق کننده و تحرك در طول فعالیت اسپرم ریزی را می‌دهند. مشاهده شد میزان یون کلر در تیمارهای مختلف دارای اختلاف معنی‌داری است ( $P < 0.01$ ) و کمترین میزان آن در گروه شاهد ثبت شد ( $83.4 \pm 4.2$  میلی‌اکیوالان در لیتر). در استروژن‌ها هم مانند دیگر ماهیان استخوانی یون‌های سدیم، پتابیم و کلر در پلاسمای سمینال غالب هستند [۱۰، ۱۶، ۲۳]، اما غلظت آن‌ها در غلظت مشاهده شده در پلاسمای سمینال استخوانی کمتر است [۳]. همچنین بین غلظت یون پتابیم در بین تیمارهای مختلف تفاوت معنی‌داری مشاهده شد ( $P < 0.01$ ) به طوری که بیشترین میزان آن در گروه شاهد اندازگیری شد ( $22.7 \pm 2.4$  میلی‌مول در لیتر).

پژوهش‌های کووالسکی و همکاران (۲۰۰۶)، در گونه اسملت اروپایی<sup>۱</sup> نشان داد که تزریق هورمون HCG تأثیری روی یون‌های سدیم و پتابیم مایع سمینال در این گونه ندارد [۱۱]. موریساوا و همکاران در سال ۱۹۸۳ نشان دادند که غلظت پتابیمی که برای جلوگیری از تحرك اسپرم مورد نیاز است بستگی به غلظت یون سدیم دارد [۱۸]. اگر غلظت سدیم بالا باشد میزان پتابیم بیشتری برای جلوگیری از تحرك اسپرم مورد نیاز است، که با تحقیق حاضر همخوانی دارد. در این تحقیق مشاهده شد که هم میزان سدیم و هم میزان پتابیم در گروه شاهد ماهیان کپور پرورشی بالاتر از بقیه تیمارها است. پژوهش‌های موریساوا و همکاران در سال ۱۹۸۳ نشان داد عامل اصلی ممانعت کننده تحرك اسپرم در آزاد ماهیان و ماهیان خاویاری پتابیم خارج سلولی است، در صورتی که یون‌های پتابیم سرعت حرکت اسپرم را در کپور معمولی<sup>۲</sup> افزایش می‌دهند، این نتایج اساساً نشان می‌دهد که اسپرم کپور ماهیان نسبت به آزاد ماهیان به یون پتابیم حساسیت کمتری دارد، یون‌هایی مانند سدیم،

! *Osmelus eperlanus L*۲. *Cyprinus carpio*

کلسیم و منیزیم اثر بازدارنده‌ی یون پتاسیم را خنثی کرده و کاتیون‌های دو ظرفیتی نسبت به سدیم بسیار مؤثرترند [۱۸]. میزان کلسیم و منیزیم در بین تیمارهای مختلف تقاؤت معنی‌داری را نشان نداد ( $P > 0.05$ ). که با نتایج زادمیجید (۱۳۸۸) مطابقت دارد، پژوهش‌های زادمیجید (۱۳۸۸) در رابطه با بررسی اثرات تزریق هورمون‌های GnRHa، HCG و عصاره هیپوفیز روی پارامترهای بیوشیمیایی پلاسمای اسپرمی در ماهی قرمز<sup>۱</sup> بوده است که نتایج این محقق نشان داد که بین غلظت یون‌های کلسیم و منیزیم در تیمارهای مختلف اختلاف معنی‌داری مشاهده نشد ( $P > 0.05$ ) [۱]. کلیسم خارج سلوی پیش نیاز برای شروع حرکت اسپرم زنده کپور ماهیان است [۱۲]. اسپرم (*Acipenser persicus*) در غلظت ۳ میلی‌مول کلیسم بیشترین طول دوره حرکت و درصد اسپرم متحرک را دارد و غلظت‌های بیشتر از ۵ میلی‌مول در لیتر یون کلیسم اثر ممانعت کننده حرکت روی اسپرم این گونه دارد [۴]. علی‌و کوسون در سال ۲۰۰۶ نشان دادند که افزایش کلیسم درون سلوی در نتیجه افزایش کلیسم خارج سلوی است که این پذیده برای شروع حرکت آغازین اسپرم امری ضروری است [۵]. نتایج این پژوهش نشان داد که میزان کلسترون در بین تیمارهای مختلف دارای تقاؤت معنی‌داری است ( $P < 0.05$ ) بهگونه‌ایی که بیشترین میزان آن در تیمار تزریقی هورمون HCG اندازگیری شد ( $18/11 \pm 2/68$  میلی‌گرم در دسی‌لیتر). اطلاعات در مورد ترکیبات آلی اسپرم ماهیان محدود است، بهطوری که سکر و همکاران (۴)، گزارش کردند نقش پروتئین، گلوکز و کلسترون در اسپرم ماهیان ناشناخته است [۲۱]. اما همین اطلاعات محدود در این زمینه نشان داده که پروتئین و کلسترون می‌توانند نقش حفاظتی در اسپرم داشته باشد بهخصوص در مورد تغییرات دمایی، زمانی که اسپرم از مجرای اسپرم بر وارد محیط بیرونی می‌شود، در صورتی که گلوکز به عنوان یک منبع انرژی‌زا در طی فرایند اسپرم‌سازی می‌تواند نقش داشته باشد.

میزان گلوکز هم در بین تیمارهای مختلف دارای اختلاف بود (۱۰/۰ $> P$ ) بهطوری که بیشتری میزان آن در گروه شاهد مشاهده شد ( $13/86 \pm 1/65$  میلی‌گرم در دسی‌لیتر). همچنین مشاهده شد که میزان پروتئین کل در تیمارهای مختلف دارای تقاؤت معنی‌داری بود (۰/۰ $> P$ ) و بیشترین میزان آن هم در گروه شاهد مشاهده شد (۰/۱۴  $\pm 0/10$  گرم در دسی‌لیتر) که با پژوهش‌های صورت گرفته توسط لیم و همکاران (۲۰۰۲) مطابقت دارد، نتایج این محققان در گونه کفشک<sup>۲</sup> نشان داد پروتئین کل پلاسمای سمنیان در گروه شاهد نسبت به گروه تزریق شده با هورمون GnRHa بالاتر بود [۱۵]. در مجموع نتایج این بررسی نشان داد که تزریق هورمون‌های اوواپریم، HCG و عصاره هیپوفیز اثرات مقاومتی روی پارامترهای بیوشیمیایی منی ماهی کپور پرورشی دارد.

## منابع

۱. و. زادمیجید، م. ایمانپور، م. سوداگر، ع. شعبانی، اثرات تزریق هورمون‌های GnRHa، HCG و عصاره هیپوفیز روی پارامترهای بیوشیمیایی پلاسمای اسپرمی در ماهی قرمز (*Carassius auratus gibelio*)، مجله زیست‌شناسی، جلد ۲۲، شماره ۲ (۱۳۸۸) ۳۴۲-۳۳۳.
۲. مسعود ستاری، داور شاهسونی، شهnam شفیعی، ماهی‌شناسی (۲) سیستماتیک، انتشارات حق‌شناس (۱۳۸۲).

۱. *Carassius auratus-gibelio*

3. S. M. H. Alavi, J. Cosson, M. Karami, H. Abdolhay, B. Majazi Amiri, "Chemical composition and osmolality of seminal fluid of *Acipenser persicus*; their physiological relationship with sperm motility", Aquaculture Research 35 (2004) 1238-1243.
4. S. M. H. Alavi, J. Cosson, "Sperm motility and fertilizing ability in the Persian sturgeon *Acipenser persicus*", Aquacult Res 36 (2005) 841-850.
5. S. M. H. Alavi, J. Cosson, "Sperm motility in fishes. II. Effects of ions and osmolality: a review", cell biology international 30 (2006) 1-14.
6. S. M. H. Alavi, M. Rodina, T. Policar, P. Kozak, M. Psenicka, O. Linhart, "Semen of *Perca fluviatilis* L.: Sperm volume and density, seminal plasma indices and effects of dilution ratio, ions and osmolality on sperm motility", Theriogenology 68 (2007) 276-283.
7. R. Bjerselius, K. H. Olsen, W. Zheng, "Endocrine, gonadal and behavioral responses of male crucian carp *Carassius carassius* to the hormonal pheromone  $17\alpha$ ,  $20\beta$ -dihydroxy-4-pregnen-3-one.Chem", Senses 20 (1995) 221-230.
8. R. Billard, M. P. Cosson, "Some problems related to the assessment of sperm motility in freshwater fish", Journal of Experimental Zoology 261 (1992) 122-131.
9. R. Billard, J. Cosson, L. W. Crim, M. Suquet, "Sperm physiology and quality. In: Brood Stock Management and Egg and Larval Quality [ed. by N.R. Bromage & R.J. Roberts]", Blackwell Science, Oxford, UK. (1995) 25-52.
10. A. Ciereszko, J. Glogowski, K. Dabrowski, "Biochemical characteristics of seminal plasma and spermatozoa of freshwater fishes.In:Cryopreservation of Aquatic Species. (ed. by T.R. Tiersch & P.M. Mazik)", Aquaculture Society, Baton Rouge, LA, USA. (2000) 20-48.
11. R. K. Kowalski, A. Hliwa, A. Andronowska, J. Krol, G. J. Dietrich, M. Wojtczak, R. Stabinski, A. Ciereszko, "Semen biology and stimulation of milt production in the European smelt (*Osmerus eperlanus L.*)", Aquaculture 261 (2006) 760-770.
12. Z. Krasznai, T. Marian, H. Izumi, S. Damjanovich, L. Balkay, L. Tron, M. Morisawa, "Membrane hyperpolarization removes inactivation of Ca<sub>2+</sub> channels leading to Ca<sub>2+</sub> influx and initiation of sperm motility in the common carp", Biophysics 97 (2000) 2052-2067.
13. J. C. Kruger, G. L. Smith, J. H. J. VanVuren, J. T. Ferreira, "Some chemical and physical characteristics of the semen of *Cyprinus carpio* and *Oreochromis mossambicus*", Journal of Fish Biology 24 (1984) 263-272.

14. F. Lahnsteiner, B. Berger, T. Weismann, R.A. Patzner, "Motility of spermatozoa of *Alburnus alburnus* (Cyprinidae) and its relationship to seminal plasma composition and sperm metabolism", Fish Physiol.Biochem 15 (1996) 167-179.
15. H. K. Lim, H. S. Han, Y. J. Chang, "Effects of gonadotropin-releasing hormone analog on milt production enhancement in starry flounder *Platichthys stellatus*", Fish. Sci. 68 (2002) 1197-1204.
16. O. Linhart, V. Slechta, T. Slavik, "Fish sperm composition and biochemistry", Bull Inst Zool Acad Sin Monogr 16 (1991) 285-311.
17. M. Morisawa, T. Hirano, K. Suzuki, "Changes in blood and seminal plasma composition of the mature salmon (*Oncorhynchus keta*) during adaptation to freshwater", Comparative Biochemistry and Physiology 64 (1979) 325-329.
18. M. Morisawa, K. Suzuki, H. Shimizu, S. Morisawa, K. Yasuda, "Effect of osmolality and potassium on motility of spermatozoa from freshwater cyprinid fishes", J Exp Zool. 107 (1983) 95-103.
19. R. w. Rottmann, J. V. Shireman,F. A. Chapman, "Determining sexual maturity of broodstock for induced spawning of fish", SRAC publication 423 (1991) 1-4.
20. E. Rurangwa, D. E. Kime, F. Olevier, J. P. Nash, "The measurement of sperm motility and factors affecting sperm quality in cultured fish", Aquaculture 234 (2004) 1-28.
21. S. Secer, N. Tekin, Y. Bozkurt, N. Bukan, A. Akcay, "Correlation between biochemical and spermatological parameters in rainbow trout semen", Israel Journal of Aquaculture-Bamidgeh 56(4) (2004) 274-280.
22. N. Tekin, S. Secer, E. Akcay, Y. Bozkurt, "Cryopreservation of rainbow trout [*Oncorhynchus mykiss*] semen", Israeli J. Aquacult. Bamidgeh 55 (2003) 208-212.
23. G. P. Toth, A. Ciereszko, S. A. Christ, k. Dabrowski, "Objective analysis of sperm motility in the Lake sturgeon, *Acipenser fulvescens*: Activation and inhibition conditions", Aquaculture 154 (1997) 337-348.
24. Y. Zohar, C. C. Mylonas, "Endocrine manipulations of spawning in cultured fish: from hormones to genes", Aquaculture 197 (2001) 99-136.