

ارتباط میان شاخص‌های پلاسمای سینیال و خصوصیات اسپرم‌شناختی در منی ماهی قرمز (*Carassius auratus gibelio*)

*وحید زادم杰ید^۱ و محمد رضا ایمانپور^۲

^۱دانش آموخته کارشناسی ارشد گروه شیلات، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان،

^۲استادیار گروه شیلات، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان

تاریخ دریافت: ۸۶/۹/۲۰؛ تاریخ پذیرش: ۸۷/۶/۲

چکیده

در این پژوهش برخی از خصوصیات زیست‌شناسی منی شامل شاخص‌های پلاسمای منی (ترکیبات یونی و آلی) و روابط آنها با تحرک اسپرم برای ارزیابی کیفیت سمن ماهی قرمز (*Carassius auratus gibelio*) مورد مطالعه قرار گرفت. سینیال پلاسما حاوی $154/90 \pm 59/45$ میلی‌مول در لیتر سدیم، $20/98 \pm 6/82$ میلی‌مول در لیتر پتاسیم، $0/69 \pm 0/42$ میلی‌مول در لیتر کلسیم، $1/52 \pm 0/33$ میلی‌مول در لیتر منیزیم، $0/41 \pm 0/009$ گرم در دسی‌لیتر پروتئین، $0/013 \pm 0/009$ میلی‌گرم در دسی‌لیتر کلسترول و $0/053 \pm 0/022$ میلی‌گرم در دسی‌لیتر گلوگر بود. میزان اسپرم‌اتوکریت $52/83 \pm 11/44$ درصد، pH $8/81 \pm 3/35$ طول دوره حرکت اسپرم $1/10/07$ ثانیه، درصد اسپرم متتحرک $83/45 \pm 4/83$ تراکم اسپرم $8/20 \times 10^9$ در هر میلی‌لیتر و حجم اسپرم $43/82 \pm 4/82$ میلی‌لیتر اندازه‌گیری شد. بین مقادیر اسپرم‌اتوکریت با گلوکر و درصد تحرک اسپرم همبستگی مثبت و معنی‌داری مشاهده شد (به ترتیب $r=0.765$ و $P<0.01$). در صورتی‌که بین اسپرم‌اتوکریت با طول دوره تحرک همبستگی منفی و معنی‌داری وجود داشت ($r=-0.648$ و $P<0.05$). بین تراکم اسپرم با pH و یون منیزیم همبستگی مثبت و معنی‌داری مشاهده شد ($r=0.660$ و $P<0.01$). همچنین بین یون‌های کلسیم و منیزیم همبستگی مثبت و معنی‌داری وجود داشت ($r=0.807$ و $P<0.01$). طبق نتایج این تحقیق رابطه معنی‌داری بین ترکیبات پلاسمای منی و حرکت اسپرم در ماهی قرمز وجود داشت.

واژه‌های کلیدی: ماهی قرمز، پارامترهای بیوشیمیایی، پارامترهای اسپرم‌شناختی، مایع سینیال

مقدمه

ماهی قرمز با فرهنگ و عقاید مردم در سراسر جهان عجین شده و از نظر اقتصادی بسیار مهم می‌باشد. تکثیر و پرورش این ماهی بهمنظور تأمین ماهی تزئینی سفره هفت‌سین نوروزی و نیز علاقه‌مندان به نگهداری ماهی قرمز در آکواریوم چندین سال است که رونق یافته و نیاز به آن هر سال بیشتر احساس می‌شود (ایمانپور و کمالی، ۲۰۰۶). ماهی قرمز گونه‌ای می‌باشد که به صورت

ماهی قرمز (*Carassius auratus gibelio*) از خانواده کپور ماهیان (*Cyprinidae*) بوده و به لحاظ شرایط زیستی و تغذیه‌ای شبیه کپور معمولی (*Cyprinus carpio*) می‌باشد (وثوق و مستجير،

* - مسئول مکاتبه: zadmajid@gmail.com

مدیریت سلامت ژنتیکی مولدین به کار رفته کمک کند. به همین دلیل بهتر است قبل از لقاح، خصوصیات اسپرم ماهیان نر مشخص گردد (ژکنیسکو و بیلکو، ۱۹۸۴؛ تکین و همکاران، ۲۰۰۳). برای این کار باید نشانگرهای زیستی اسپرم که به طور مستقیم روی توانایی لقاح موثرند، مشخص شود. این معیارها شامل اسپرماتوکریت، تراکم اسپرم، اسیدیته، ترکیب شیمیایی پلاسمای سینیال، طول دوره حرکت و چندین مؤلفه دیگر می‌باشد (رورانگوا و همکاران، ۲۰۰۴). به طوری که در آزاد ماهیان جهت ارزیابی کیفیت اسپرم نسبت بین تراکم اسپرم و اسپرماتوکریت به طور گسترده مورد استفاده قرار می‌گیرد (آس و همکاران، ۱۹۹۱؛ آدریانا و همکاران، ۲۰۰۵؛ علوی و همکاران، ۲۰۰۷). مطالعه خصوصیات منی برای فهم پروسه‌های بیوشیمیایی پایه که به موجب حرکت اسپرم انجام و عمل لقاح ایجاد می‌گردد ضروری می‌باشد (لينهارت و همکاران، ۱۹۹۱). آگاهی از ترکیبات پلاسمای منی و دیگر مایعات بیولوژیکی، می‌تواند در تولید محیط‌های نگهدارنده تخمک و ریقیکننده‌ها برای افزایش طول دوره نگهداری و فعالیت اسپرم مفید باشد (سکر و همکاران، ۲۰۰۴). ارتباط بین ترکیبات پلاسمای منی و حرکت اسپرم در گونه‌های اندکی از ماهیان مورد مطالعه قرار گرفته است (علوی و همکاران، ۲۰۰۶).

هدف از این تحقیق تعیین پارامترهای بیوشیمیایی و فیزیکی منی در ماهی قرمز و برسی رابطه احتمالی بین پارامترهای فیزیکی و بیوشیمیایی با تحرک اسپرم می‌باشد.

مواد و روش‌ها

مولدین و تهیه نمونه: این تحقیق در طی اسفند ماه سال ۱۳۸۵ و فروردین، اردیبهشت و خرداد سال ۱۳۸۶ در مرکز تحقیقات آبزیپروری دانشکده شیلات، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان انجام شد. مولدین ماهی قرمز نر ۳ ساله در ۱۵ اسفند ماه (با متوسط طول کل ۱۹-۲۲ سانتی‌متر و با وزن متوسط ۶۰-۶۶ گرم) جهت انجام مراحل آزمایش از مراکز تکثیر ماهیان زیستی در

گسترده در مطالعات تولیدمثلی و کنترل هورمونی مورد استفاده قرار می‌گیرد (بجرسلیوس و همکاران، ۱۹۹۵). در صنعت آبزیپروری توجه به کیفیت تخم یا لارو نسبت به اسپرم در اولویت می‌باشد این در حالی است که کیفیت هر دو گامت (اسپرم و تخمک) روی موفقیت لقاح و بقای لاروها مؤثر می‌باشد (رورانگوا و همکاران، ۲۰۰۴). یکی از مهم‌ترین مشکلات در پرورش کپور ماهیان به دست اوردن گامت‌های با کیفیت بالا است. با مطالعه صورت پذیرفته توسط تکین و همکاران در سال ۲۰۰۳ مشخص شد که کیفیت بالای گامت‌ها در تولید لاروهای با کیفیت مناسب در تفریخ گاههای ماهی بسیار موثر است و می‌تواند کارآیی لقاح و تکثیر مصنوعی در ماهیان را افزایش دهد. همچنین رورانگوا و همکاران در سال ۲۰۰۴ گزارش کردند که ارزیابی کیفیت اسپرم برای بهبود روش‌های لقاح مصنوعی، نگهداری گامت‌های نر و مطالعه اثر آلاینده‌های زیست محیطی روی موفقیت تکثیر در ماهیان مؤثر می‌باشد. منی^۱ از اسپرماتوزا و پلاسمای منی تشکیل شده است، پلاسمای منی دارای ترکیباتی می‌باشد که بعضی از این ترکیبات از اسپرماتوزا حفاظت می‌کنند و بعضی دیگر رابط بین سیستم تولیدمثل و اسپرماتوزا هستند (موریساوا و همکاران، ۱۹۸۳؛ سیرزیکو و همکاران، ۲۰۰۰؛ آکای و همکاران، ۲۰۰۲؛ علوی و کوسون، ۲۰۰۵). پلاسمای منی، محیطی را برای تغذیه، حفاظت و تکامل اسپرماتوزید به وجود می‌آورد که خود، توسط بیضه و لوله‌های اسپرم بر ساخته می‌شود. در پستانداران ترکیبات پلاسمای منی به خوبی مطالعه شده اما مطالعه روی ترکیبات منی در ماهیان در دهه‌های اخیر شروع شده است. پلاسمای منی شامل ترکیبات غیرآلی (یون‌ها)، ترکیبات آلی و آنزیم K^+ , Na^+ , Ca^{2+} , Mg^{2+} ... است که نقش ممانعت‌کننده و تحریک‌کننده حرکت در سلول اسپرم را به عهده دارند (میورا و همکاران، ۱۹۹۱؛ لانستینر و همکاران، ۱۹۹۶). دانش شباهت تفاوت کیفی اسپرم در ماهیان نر می‌تواند در

1- Semen or Milt

اندازه‌گیری تراکم اسپرم: تراکم اسپرم با روش استاندارد هماسیوتومتری با رقیق کردن اسپرم به نسبت ۱:۲۰۰۰ و با استفاده از میکروسکوپ فاز کنتراست زمینه سیاه با درشت نمایی شماره ۱۰ اندازه‌گیری و با واحد 1×10^9 در هر میلی لیتر سمن محاسبه شد.

PH مایع اسپرمی: نمونه‌های اسپرم در ویال‌های ۱/۵ میلی لیتری منتقل شد. نمونه‌ها ابتدا به مدت ۲ دقیقه در دور ۵۰۰۰ و سپس به مدت ۱۰ دقیقه با دور ۳۰۰۰ با استفاده از دستگاه سانتریفیوژ سیگما^۳، ۱-۱۳ سانتریفیوژ شدند (لينهارت و همکاران، ۱۹۹۱). در آخر بخش فوچانی عصاره به دست آمده در قسمت بالای ویال به درون ویال‌های پلاستیکی جدید منتقل و pH آنها به وسیله پی‌اچ متر مدل تی-اس^۴ اندازه‌گیری شد.

ترکیبات بیوشیمیایی پلاسمای منی: برای اندازه‌گیری کلسیم، منیزیم، گلوکز، کلستروول و پروتئین از دستگاه اسپکتروفتومتر مدل اس، ۵۲۰۰۰ و از کیت‌های کلسیم، منیزیم، پروتئین کل، گلوکز و کلستروول (شرکت پارس آزمون) استفاده شد. برای اندازه‌گیری سدیم و پتاسیم از دستگاه فلیم فتومتر مدل جن وی^۵ استفاده شد، برای این کار ابتدا میزان جذب شعله تحت تأثیر غلاظت‌های مختلف استاندارد خوانده شد و توسط نرم‌افزار Excel معادله رگرسیونی آن ترسیم و غلاظت‌های سدیم و پتاسیم در پلاسمای اسپرمی محاسبه گردید (سکر و همکاران، ۲۰۰۴).

آنالیز آماری: داده‌های به دست آمده از آزمایش انجام شده ۱۰ نمونه با ۳ تکرار برای هر نمونه، با استفاده از نرم‌افزار SPSS در محیط ویندوز XP مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت. با استفاده از آماره پیرسون همبستگی آماره پارامترهای بیوشیمیایی و اسپرم‌شناختی تعیین و ارتباط میان پارامترهای بیوشیمیایی و اسپرم‌شناختی تعیین و به صورت نمودار نشان داده شد. Excel

استان گلستان تهیه و به سالن ونیرو دانشکده شیلات منتقل و ماهیان در حوضچه‌های ونیرو تا اوایل اردیبهشت نگهداری شدند. در نهایت هنگام مهیا شدن شرایط دمایی ۱۹ درجه سانتی‌گراد بعد از خشک کردن منفذ تناسلی با فشار ملایم به ناحیه شکمی از ماهیان مولد نر اسپرم‌گیری به عمل آمد (استوریانو و همکاران، ۲۰۰۶). نمونه‌های منی با دقت و بدون مخلوط شدن با آب، ادرار و خون جمع‌آوری شدند. نمونه‌های به دست آمده در سرنگ‌های استریل، در فلاسک محتوی یخ به آزمایشگاه مرکزی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان منتقل شدند. در مجموع از ۱۰ عدد ماهی نر همسن نمونه‌گیری شد (سکر و همکاران، ۲۰۰۴).

اندازه‌گیری پارامترهای اسپرم‌شناختی آنالیز حرکتی: برای شروع حرکت، اسپرم با محلول فعال‌کننده (آب مقطر) به نسبت ۱:۲۰۰۰ رقیق شد و پارامترهای حرکتی اسپرم بلا فاصله (با تاخیر زمانی کمتر از ۷ ثانیه) بعد از شروع فعالیت اسپرم تا زمانی که ۱۰۰ درصد اسپرم‌ها غیرمتحرک شدند توسط میکروسکوپ متصل به دوربین^۱ ثبت و روی صفحه مانیتور نشان داده شد، در ادامه با استفاده از نرم‌افزار پریمیر^۲ هر ثانیه به ۶ فریم تبدیل شد و با مقایسه دو فریم متوالی، درصد اسپرم‌های متحرک محاسبه شد. برای اندازه‌گیری مدت زمان حرکت اسپرم، زمان تحرك از لحظه فعال شدن تا زمانی که همه اسپرم‌ها از حرکت باز ایستادند اندازه‌گیری شد و مشاهدات در دمای اتاق (۲۰-۲۲ سانتی‌گراد) صورت گرفت (تورنر و مو نتگومری، ۲۰۰۲).

اسپرم‌ماتوکریت: برای اندازه‌گیری اسپرم‌ماتوکریت، پس از سانتریفیوژ کردن سمن در دستگاه سانتریفیوژ با ۳۰۰۰ دور ۸ دقیقه در لوله‌های مؤبینه میکروپیپت با استفاده از هماتوکریت خوان، درصد اسپرم به پلاسمای سینیال اندازه‌گیری شد. برای این منظور در قالب ۳ تکرار در طی آزمایش، میانگین ۱۰ نمونه اسپرم به عنوان مقدار اسپرم‌ماتوکریت ثبت شد (فتزیاتریک و همکاران، ۲۰۰۵).

3- Sigma 1-13 England

4- PH-462 ,Iran, Tajhizat Sanjesh Company

5- WPA-S2000-UV/VIS, Cambridge-UK

6- Jenway pfp 7, England

1- Stereomicroscope

2- Adobe Premeier

نتایج

پارامترهای اسپرم‌شناختی (خصوصیات فیزیکی) و بیوشیمیایی منی ماهی قرمز در جدول‌های ۱ و ۲ نمایش داده شده است.

همان‌طور که در جدول ۳ مشاهده می‌شود، بین مقادیر اسپرم‌اتوکریت با گلوکز و اسپرم‌اتوکریت درصد تحرک اسپرم، همبستگی مثبت و معنی‌داری وجود دارد (به ترتیب $r=0.865$ و $r=0.832$). در صورتی که بین اسپرم‌اتوکریت با طول دوره تحرک همبستگی منفی و معنی‌داری وجود داشت ($r=-0.625$ و $P<0.05$).

جدول ۱- برخی از پارامترهای اسپرم‌شناختی منی در ماهی قرمز (*Carassius auratus*).

متغیرها	كمترین	بيشترین	ميانگين ± انحراف معiar
پی-اچ	۸/۲	۹/۴	۸/۸۱±۰/۳۵
طول دوره حرکت (ثانیه)	۱۷/۵۰	۹۲/۵۰	۷۲/۴۵±۲۱/۰۷
درصد اسپرم متحرک (درصد)	۷۳/۶۸	۸۹/۳۱	۸۳/۴۵±۴/۸۳
اسپرم‌اتوکریت (درصد)	۲۹/۱۷	۷۲/۴۰	۵۲/۸۳±۱۱/۴۴
تراکم اسپرم (1×10^9)	۱/۴۶	۱۵/۳۳	۸/۲۰±۳/۷۶
حجم اسپرم (میلی لیتر)	۰/۱۵	۱/۶۰	۰/۸۲±۰/۴۳

جدول ۲- برخی از بون‌های آلی و معدنی آنالیز شده در پلاسمای منی ماهی قرمز (*Carassius auratus*).

متغیرها	كمترین	بيشترین	ميانگين ± انحراف معيار
بون سدیم (میلی مول در لیتر)	۳۹/۰۰	۲۲۴/۰۰	۱۵۴/۹۰±۵۹/۴۵
بون پتاسیم (میلی مول در لیتر)	۲/۸۳	۲۵/۷۰	۲۰/۹۸±۶/۸۲
بون کلسیم (میلی مول در لیتر)	۰/۲۴	۱/۴۶	۰/۶۹±۰/۴۲
بون منیزیم (میلی مول در لیتر)	۱/۰۲	۲/۱۷	۱/۰۲±۰/۳۳
پروتئین کل (گرم در دسی لیتر)	۱/۰۲	/۰۶۱	۰/۰۴۱±۰/۰۰۹
کلسترول (میلی گرم در دسی لیتر)	/۰۲	/۰۳۱	۰/۰۱۳±۰/۰۰۹
گلوکز (میلی گرم در دسی لیتر)	/۰۱۳	/۰۹۱	۰/۰۵۳±۰/۰۲۲

۴۰۰۰ میلیون دلاری را در سال ۱۹۷۸ میلادی از این کشور خریداری نموده است.

بحث

متحرك در نتيجه بالابودن يونهای سدیم و پتاسیم میباشد که میتواند نشان دهنده کیفیت بالای اسپرم ماهی قرمز باشد، بهطوریکه سکر و همکاران در سال ۲۰۰۴ نشان دادند بین درصد اسپرم‌های متحرك با يونهای سدیم و پتاسیم ارتباط مستقیمي وجود دارد، بهگونه‌اي که پايان بودن غلظت يونهای سدیم و پتاسیم باعث كاهش درصد اسپرم‌های متحرك در نتيجه كاهش کیفیت اسپرم میشود. در اين مطالعه بين کلسیم و منیزیم همبستگی مثبت و معنی‌داری وجود داشت ($P < 0.01$) ($r = 0.807$).
كه با مطالعات صورت گرفته توسط آکای و همکاران (۲۰۰۲) هم خوانی دارد. در اين بررسی میزان يون کلسیم (0.42 ± 0.069 میلی‌مول در لیتر) پايان‌تر بود، که با مرور ملاحظه‌اي از يون کلسیم مایع سمينال كپور معمولی (0.71 ± 0.069 میلی‌مول در لیتر) پايان‌تر بود، که با مرور صورت گرفته توسط علوی و کوسون (۲۰۰۵) هم خوانی داشت، همچنين اين محققان گزارش کردند که غلظت بالاي يون کلسیم الگوي حرکت اسپرماتوزوا را تا حدودي تغيير می‌دهد بهگونه‌اي که با حضور اين يون به‌مقدار زياد قطر مسیر حرکت اسپرم كمتر شده اما مدت زمان كل حرکت افزایش می‌يابد، از طرفی ديگر افزایش کلسیم درون سلولی در نتيجه افزایش کليسیم خارج سلولی میباشد که اين پدیده جهت شروع حرکت آغازين اسپرم امری ضروري می‌باشد. pH مایع سمينال در ماهی قرمز از $8/2$ تا $9/4$ اندازه‌گيري شد، که از pH مایع سمينال ماهی سفید و كپور معمولی ($5/3 \pm 0.58$) همچنين قرلآلای رنگين‌كمان ($5/6 \pm 0.7$) بالاتر بود. (ژكينيسکو و بيلکو، ۱۹۸۴) سکر و همکاران (۲۰۰۴). در اين تحقيق بين pH مایع سمينال و تراکم اسپرم همبستگي مثبت و معنی‌داری وجود داشت ($P < 0.05$) ($r = 0.648$). از طرف ديگر لانستير و همکاران (۱۹۹۸)، نشان دادند که بين pH با درصد اسپرم‌های متحرك همبستگي معنی‌داری وجود دارد. در مجموع ماهیان مختلف عکس العمل‌های مختلفی دارد. در تحقيق ماهیان مختلف عکس العمل‌های مختلفی دارد. در تحقيق ماهیان مختلف عکس العمل‌های مختلفی دارد. در تحقيق ماهیان مختلف عکس العمل‌های مختلفی دارد.

مطالعه روی پaramترهای پلاسمای سمينال به دو دليل امری مهم و ضروري می‌باشد، نخست اين که كسب دانش در رابطه با تأثير پaramترهای بيوشيميايی بر تکامل و بلوغ اسپرم در طی فصل توليدمثل و نحوه آغاز حرکت اسپرم بعد از خروج از مجرای اسپرم مهم است. دوم اين که ارزيزابي پaramترهای فيزيكي و شيميايی اسپرم جهت موفقیت در امر لقاد مصنوعی ضروري می‌باشد (علوی و همکاران، ۲۰۰۷). اسپرم بيشتر گونه‌های ماهیان در بیضه و پلاسمای سمينال بی‌حرکت می‌باشد و حرکت اسپرم بعد از آزاد شدن در محیط آبی در طی تکثیر طبیعی و یا در حین تکثیر مصنوعی بعد از مخلوط شدن با رقيق‌کننده القاء می‌شود. روابط آشکاری بين ترکيب پلاسمای سمينال، اسمولاريته و مدت زمان تحرك اسپرم در ماهیان وجود دارد. پaramترهای مختلفی مثل غلظت يونها (پتاسیم، سدیم، و کلسیم) فشار اسمزی، pH، دما و نسبت رقيق‌سازی روی حرکت اسپرم مؤثرند (علوی و کوسون، ۲۰۰۵).

در اين تحقيق مشاهده شد که غلظت يونهای تک‌ظرفيتی (سدیم و پتاسیم) از غلظت يونهای دو ظرفیتی (کلسیم و منیزیم) در پلاسمای اسپرم ماهی قرمز بالاتر بود ($P < 0.01$) که از اين نظر با مرور انجام شده روی كپور ماهیان، آزاد ماهیان، ماهیان خاوياري و دريابي توسيط علوی و کوسون (۲۰۰۶) هم خوانی داشت. موريساوا و همکاران در سال ۱۹۸۳ نشان دادند که غلظت پتاسیمی که جهت جلوگيري از تحرك اسپرم مورد نياز است بستگي به غلظت يون سدیم دارد. اگر غلظت سدیم بالا باشد میزان پتاسیم بيشتری برای جلوگيري از تحرك اسپرم مورد نياز است که با تحقيق حاضر هم خوانی دارد (جدول ۲)، همچنان در صورت افزایش بيش از حد يون سدیم طول تحرك و تعداد اسپرماتوزواي متحرك كاهش خواهد يافت به خصوص زمانی که میزان آن بین $0-150$ میلی‌مول در لیتر باشد که در اين تحقيق میزان يون سدیم $154/90 \pm 59/45$ میلی‌مول در لیتر محاسبه شد. در اين مطالعه درصد اسپرم‌های متحرك در حد بالايي اندازه‌گيري شد ($45 \pm 4/83$) درصد، بالابودن درصد اسپرم‌های

محیط بیرونی می‌شود این نقش حفاظتی بارزتر می‌گردد. در صورتی که گلوکز به عنوان یک منع انرژی‌زا برای فعالیت پذیرنده‌ها^۳ در طی فرایند اسپرم‌سازی می‌تواند نقش داشته باشد. میزان پروتئین، گلوکز و کلسترول در این تحقیق در حد پایینی اندازه‌گیری شد که با تحقیقات سکر و همکاران (۲۰۰۴)، هم‌خوانی دارد. در این تحقیق بین گلوکز با اسپرم‌اتوکریت همبستگی مثبت و معنی‌داری مشاهده شد ($r=0.765$ و $P<0.01$). از طرفی دیگر سکر و همکاران (۲۰۰۴)، نشان دادند که همبستگی مثبتی بین گلوکز و طول دوره حرکت در ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان وجود دارد. در این تحقیق بین کلسترول و پروتئین با طول دوره تحرک ارتباط معنی‌داری مشاهده نشد ($P>0.05$). که با تحقیقات سکر و همکاران (۲۰۰۴)، روی ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان هم‌خوانی داشت. در این تحقیق تراکم اسپرم در حد بالایی اندازه‌گیری شد (10.9×20.8) اسپرم‌اتوزوا در میلی‌لیتر سمن، که از تراکم اسپرم قزل‌آلای رنگین‌کمان (10.9×5.0) در طی تحقیق صورت گرفته توسط سکر و همکاران (۲۰۰۴)، بالاتر بود. علوي و همکاران (۲۰۰۷) نشان دادند در گونه‌هایی که حجم اسپرم پایین می‌باشد معمولاً جهت جبران حجم کم اسپرم واحد اسپرمی با تراکم بالا می‌باشدند. از این تحقیق می‌توان نتیجه گرفت که رابطه معنی‌داری بین ترکیبات پلاسمای منی و حرکت اسپرم در ماهی قرمز وجود دارد. همچنین نتایج به دست آمده نشان می‌دهد که بررسی فیزیولوژی اسپرم می‌تواند در انتخاب مناسب مولدین نر در امر آبزی‌پروری مؤثر باشد. به علاوه داشش ترکیبات پلاسمای سینیال می‌تواند جهت ایجاد محیطی مناسب به‌منظور استفاده از رقیق‌کننده جهت نگهداری سمن برای دوره‌های کوتاه‌مدت و دراز‌مدت مورد استفاده قرار گیرد.

سپاسگزاری

از مسئولان آزمایشگاه مرکزی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان به‌دلیل در اختیار قرار دادن امکانات و راهنمایی‌های لازم در این تحقیق سپاسگزاری می‌نماییم.

مشخص شد که هورمون *Oncorhynchus masou* آلفا-۲۰- بتا- دی هیدروکسی- ۴- پرگن- ۳ و ۱ باعث افزایش pH در مجرای اسپرم بر می‌شود که در نهایت موجب افزایش آدنوزین منو فسفات در اسپرم شده و زمینه شروع حرکت اسپرم را فراهم می‌نماید (میورا و همکاران، ۱۹۹۱). رابطه بین ترکیبات پلاسمای منی و خصوصیات حرکتی اسپرم در گونه‌های محدودی مورد بررسی قرار گرفته است. لانستینر و همکاران (۱۹۹۶)، رابطه بین حرکت اسپرم و ترکیبات پلاسمای منی در ماهی خیاطه (*Alburnus alburnus*) را گزارش و پژوهش کردند که این رابطه ممکن است دلیلی بر این باشد که ترکیبات پلاسمای منی می‌تواند روی حرکت اسپرم مؤثر باشد. همچنین به این نتیجه رسیدند که یون سدیم رابطه مثبت و پتانسیم تأثیر منفی روی حرکت اسپرم در این گونه دارد. در این تحقیق بین طول دوره حرکت با اسپرم‌اتوکریت همبستگی منفی و معنی‌داری مشاهده شد ($P<0.05$ و $r=-0.625$). از طرفی دیگر بین اسپرم‌اتوکریت با درصد تحرک اسپرم همبستگی مثبت و معنی‌داری وجود داشت ($r=0.832$ و $P<0.01$). همچنین مطالعات آس و همکاران (۱۹۹۱)، در ماهی آزاد اقیانوس اطلس (*Atlantic salmon*) نشان داد، در این گونه، بین اسپرم‌اتوکریت با تراکم اسپرم همبستگی مثبتی وجود دارد. غلظت اسپرم‌اتوکریت در این تحقیق ۵۲/۸۳ درصد محاسبه شد که از غلظت اسپرم‌اتوکریت ماهی آزاد اقیانوس اطلس (۴۵/۰ درصد) بالاتر بود. تغییرات غلظت اسپرم‌اتوکریت بستگی به فصل دارد به‌طوری که ماهیانی که تولید مثل آنها در بهار صورت می‌گیرد اسپرم‌اتوکریت آنها در حد بالایی قرار دارد (آدریانا و همکاران، ۲۰۰۵). اطلاعات در مورد ترکیبات آلى اسپرم ماهیان محدود می‌باشد، به گونه‌ای که سکر و همکاران (۲۰۰۴)، گزارش کردند نقش پروتئین، گلوکز و کلسترول در اسپرم ماهیان ناشناخته می‌باشد. اما همین اطلاعات محدود در این زمینه نشان می‌دهد که پروتئین و کلسترول می‌توانند نقش حفاظتی روی اسپرم داشته باشد، به‌خصوص در مورد تغییرات دمایی، زمانی که اسپرم از مجرای اسپرم بر وارد

منابع

- 1.Aas, G.H., Refstie, T., and Gjerde, B. 1991. Evaluation of milt quality of Atlantic salmon. Aquaculture, 95: 125-132.
- 2.Alavi, S.M.H., and Cosson, J. 2005. Sperm motility in fishes: Effects of temperature and pH: a review. Cell biology international, 29: 101-110.
- 3.Alavi, S.M.H., and cosson, J. 2006. Sperm motility in fishes. II. Effects of ions and osmolality: a review, cell biology international, 30: 1-14.
- 4.Alavi, S.M.H., Amirei, B., Cooson, J., Karamei, M., Abdollahei, H., and Pourkazemi, M. 2006. Determination of some seminal plasms indices, sperm density and motility in the Persian sturgeon *Acipenser persicus*.iranian journal of fuzzy systems, 5: 2. 19-40.
- 5.Alavi, S.M.H., Rodina, M., Policar, T., Kozak, P., Psenicka, M., and Linhart, O. 2007. 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: 276-283.
- 6.Adreiana, B., Siqueira, D.R., Jurinitz, D.F., Zanini, R., Do Amaral, F., Grillo, M.L., Oberst, E.R., and Wassermann, G.F. 2005. Biochemical composition of seminal plasma and annual variations in semen characteristics of jundia' *Rhamdia quelen* (Quoy and Gaimard, Pimelodidae) Fish Physiology and Biochemistry, 31: 45-53.
- 7.Akcay, E., Bozkurt, Y., Tekin, N., and Secer, S. 2002. Alabalıklarda suni tohumlam. Artificial insemination in trout, P 70, In: 2 nd Nat. Cong. Repro. - Art. Insem. September 4-6, 2002. Book of Abstracts, Konya (in Turkish).
- 8.Astu.riano, J.F., Mrco-Jimenez, F., Perez, L., Balasch, S., Garzon, D.L., Penaranda, D.S., Vicente, J.S., Viudes-de-Castro, M.P., and Jover, M. 2006. Effect of HCG as spermiation inducer on European eel semen quality. Theriogenology, 66: 1012-1020.
- 9.Ciereszko, A., Glogowski, J., and Dabrowski, K.J. 2000. Biochemical characteristics of seminal plasma and spermatozoa of fresh water fishes.WAS, Baton Roug. Pp: 20-48.
- 10.Bjerselius, R., Olsen, K.H., and Zheng, W. 1995. Endocrine, gonadal and behavioral responses of male crucian carp *Carassius carassius* to the hormonal pheromone 17_,20_-dihydroxy-4-pregn-3-one.Chem. Senses, 20: 221-230.
- 11.Fitzpatrick, J.L., Henry, J.C., Leily, N.R., and Devlin, R.H. 2005. Sperm characteristics and fertilization success of masculinized Coho salmon *oncorhynchus kisutch*. Aquaculture, 249: 459-468.
- 12.Imanpoor, M.R., and Kamali, A. 2006. The investigation of induced breeding and larval rearing of goldfish *Carassius carassius gibelio* with HCG. J. Agric. Resour., 13: 2. 165-172.
- 13.Lahnsteiner, F., Berger, B., Weismann, T., and Patzner, R.A. 1996. Motility of spermatozoa of *Alburnus alburnus* (*Cyprinidae*) and its relationship to seminal plasma composition and sperm metabolism. Fish Physiol.Biochem, 15: 167-179.
- 14.Lahnsteiner, F., Berger, B., Weismann, T., and Patzner, R.A. 1998. Determination of semen quality of the rainbow trout by sperm motility, seminal plasma parameters and spermatozoal metabolism. Aquaculture, 163: 163-181.
- 15.Linhart, O., Slechta, V., and Slavik, T. 1991. Fish sperm composition and biochemistry. Bull Inst Zool Acad Sin Monogr, 16: 285-311.
- 16.Miura, T., Yamauchi, K., Takahashi, H., and Nagahama, Y. 1991. The role of hormones in the acquisition of sperm motility in salmonid fish.J Exp Zool, 261: 59-63.
- 17.Morisawa, M., Suzuki, K., Shimizu, H., Morisawa, S., and Yasuda, K. 1983. Effect of osmolality and potassium on motility of spermatozoa from freshwater cyprinid fishes. J Exp Zool, 107: 95-103.
- 18.Rurangwa, E., Kime, D.E., Olllevier, F., and Nash, J.P. 2004.The measurement of sperm motility and factors affecting sperm quality in cultured fish. Aquaculture, 234: 1-28.
- 19.Secer, S., Tekin, N., Bozkurt, Y., Bukan, N., and Akcay. 2004. Correlation between biochemical and spermatological parameters in rainbow trout semen. IJA, 56: 4. 274-280.
- 20.Tekin, N., Secer, S., Akcay, E., and Bozkurt, Y., 2003. Cryopreservation of rainbow trout *oncorhynchus mykiss*, Bamidgeh. 55: 3. 208-212.
- 21.Turner, E., and Montgomerie, R. 2002. Ovarian fluid enhances sperm movement in Arctic charr Journal of Fish Biology, Pp: 1570-1579.
- 22.Vesogh, Gh.H., and mostageer, B. 1995. Fresh water fish. Press Tehran University. Pp: 317.
- 23.Zhukinskij, V.N., and Bilko, V.P. 1984. Effect of semen pH on embryo viability in some cyprinid fishes. J. Ichthyol. 24: 3. 64-76.

The correlation between some biochemical and spermatological parameters in goldfish (*Carassius auratus*) semen

***V. Zadmajid¹ and M.R. Imanpoor²**

¹Former M.Sc. Student, Dept. of fisheries, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources,

²Assistant Prof., Dept. of fisheries, Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources, Iran

Abstract

Some biological aspects of semen were investigated in goldfish (*Carassius auratus*), by determination of seminal plasma indices (ionic and organic composition) and their relationships with sperm motility. Seminal plasma contained 154.90 ± 59.45 mmol/l Na^+ , 20.98 ± 6.82 mmol/l K^+ , 0.69 ± 0.42 mmol/l Ca^+ , 1.52 ± 0.33 mmol/l Mg^{2+} , 0.041 ± 0.009 g/dl protein, 0.013 ± 0.009 mg/dl cholesterol and 0.053 ± 0.022 mg/dl glucose respectively. Semen spermatocrit was $52.83 \pm 11.44\%$, pH 8.81 ± 0.35 , motility duration 77.45 ± 21.07 s, percentage of motile spermatozoa $83.45 \pm 4.83\%$, sperm density 8.20×10^9 spermatozoa/ml and milt volume 082 ± 0.43 cc measured. There were positive significant correlation among spermatocrit, glucose and percentage of motile spermatozoa ($r=0.765$, $r=0.832$; $P<0.01$ respectively). But there was found significant negative correlation between spermatocrite and motility duration ($r=-0.655$; $P<0.05$). There were positive significant correlation among sperm density, pH and Mg^{2+} ($r=0.648$, $r=0.660$; $P<0.05$ respectively). Likewise there was found positive significant correlation between Ca^+ and Mg^{2+} ($r=0.807$; $P<0.01$). The present study demonstrated that a significant correlation between seminal plasma ingredient and potential for motility in goldfish sperm.

Keywords: Goldfish; Biochemical parameters; Spermatological parameters; Seminal plasma

* Corresponding Author; Email: zadmajid@gmail.com