

مقایسه تأثیر آنالوک هورمون GnRH همراه با آنتی‌دوپامین دامپریدون به روش لینه با عصاره هیپوفیز ماهی کپور معمولی بر شاخص‌های تکثیر ماهی آمور (*Ctenopharyngodon idella*)

لیلا خدابنده‌شلمانی^۱، حدیده معبودی^۱، مسعود عسکری‌سنجابی^۱،

فرود بساک‌کاهکش^۲ و *محمد یونس‌زاده فشالمی^۲

^۱دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم و تحقیقات، اهواز، ^۲پژوهشکده آبی‌پروری جنوب کشور، اهواز

تاریخ دریافت: ۹۱/۱۱/۱؛ تاریخ پذیرش: ۹۲/۳/۲۷

چکیده

ماهی آمور یا کپور علف‌خوار، *Ctenopharyngodon idella* یکی از گونه‌های مهم کپورماهیان چینی می‌باشد. در این پژوهش از غده هیپوفیز کپور معمولی و هورمون اوپریم برای القاء تخم‌ریزی در مولدین آمور استفاده شد. ۴۰ عدد مولد در این پژوهش با میانگین وزن و طول کل به ترتیب دارای وزن $809.0 \pm 228/27$ گرم و 90.4 ± 2.0 میلی‌متر انتخاب شد. آزمایش در قالب ۲ تیمار (تیمار هیپوفیز و تیمار اوپریم)، ۲۰ عدد مولد در هر تیمار (۱۰ عدد مولد نر و ۱۰ عدد مولد ماده) مورد بررسی قرار گرفت. در تیمار ۱، از هورمون عصاره غده هیپوفیز به میزان ۴ میلی‌گرم بر کیلوگرم برای ماهیان مولد ماده و ۲ میلی‌گرم بر کیلوگرم برای ماهیان مولد نر استفاده شد؛ در تیمار ۲، از هورمون سنتتیک اوپریم به میزان ۰/۵ میلی‌لیتر بر کیلوگرم و برای مولدین نر ۰/۲۵ میلی‌لیتر بر کیلوگرم استفاده شد. درجه حرارت آب در طول دوره تکثیر $22/5 \pm 1$ درجه سانتی‌گراد بود. تزریق هیپوفیز و اوپریم در مولدین به صورت یک‌مرحله‌ای و به صورت عضلانی انجام گرفت. در تیمار هورمونی اوپریم، ۱۰۰ درصد مولدین ماده آمور به تزریق پاسخ مثبت دادند، در حالی که در تزریق هیپوفیز موفقیت تخم‌ریزی ۸۰ درصد بود که اختلاف معنی‌داری در گروه‌ها مشاهده نشد ($P > 0/05$). دوره پنهان ۱۴-۱۳ ساعت در تیمارها متغیر بود. درصد لقاح در تیمار اوپریم $89/8 \pm 1/87$ درصد که در مقایسه با هورمون هیپوفیز $64 \pm 3/25$ درصد اختلاف معنی‌داری را نشان داد ($P < 0/05$). درصد تفریح، درصد بازماندگی لارو، تعداد تخم استحصالی در تیمار اوپریم به ترتیب $84/9 \pm 1/66$ درصد، $81/2 \pm 2/82$ درصد و 520295 ± 23306 عدد و در تیمار هیپوفیز به ترتیب $66/3 \pm 3/87$ درصد، $65/4 \pm 3/1$ درصد و 408250 ± 17883 عدد و هم‌آوری کاری در تیمار اوپریم و هیپوفیز به ترتیب $64069/5 \pm 681$ و $50238/6 \pm 555$ عدد بود که اختلاف معنی‌داری را نشان داد ($P < 0/05$). با توجه به نتایج به دست آمده در ارتباط با شاخص‌های تکثیر، هورمون اوپریم کارایی بهتری نسبت به هیپوفیز برای القاء تخم‌ریزی نشان داد.

واژه‌های کلیدی: مولد، *Ctenopharyngodon idella*، تکثیر، غده هیپوفیز، اوپریم

مقدمه

این ماهی در سیبری و چین (رودخانه آمور) بوده ولی به دلیل کیفیت بسیار مرغوب گوشت، رشد بسیار سریع و امکان علوفه‌زدایی کانال‌ها و رودخانه‌ها به صورت بیولوژیک در تمامی جهان پخش و انتشار

ماهی آمور یا کپور علف‌خوار یکی از گونه‌های کپورماهیان چینی می‌باشد که جایگاه اصلی زندگی

* مسئول مکاتبه: m_yooneszadeh@yahoo.com

استفاده می‌گردد (Rainis و Ballestrazzi، ۲۰۰۵؛ Mylonas و Zohar، ۲۰۰۱). امروزه از هورمون‌هایی که به‌طور مصنوعی تولید می‌گردند و توان بالایی در آزادسازی هورمون آزادکننده گنادوتروپین (GnRH) دارند، استفاده می‌شود (Rainis و Ballestrazzi، ۲۰۰۵). در ارتباط با استفاده از هورمون‌ها برای تسریع در رسیدگی نهایی اووسیت‌ها در ماهیان مختلف مطالعات زیر صورت گرفته است: از هورمون اوپریم در گونه‌های کپور ماهیان هندی (Nandeeshia و همکاران، ۱۹۹۰؛ Sarkar و همکاران، ۲۰۰۴؛ More و همکاران، ۲۰۱۰)، در مولدین گربه‌ماهی (*Heteropneustes fossilis*) (Haniffa و همکاران، ۲۰۰۲)، در ماهی فیتوفاگ (Naeem و همکاران، ۲۰۰۵) برای تحریک تخم‌ریزی استفاده شد. هورمون‌های اوپریم، هیپوفیز، HCG، LHRHa2 و OVATIDE در گونه‌های ماهیان بومی بنی (*Barbus sharpeyi*)، شیربت (*Barbus grypus*) و گطان (*Barbus xanthoperus*) برای تحریک تخم‌ریزی مورد بررسی قرار گرفت (Bosak Mortezaivizadeh و همکاران، ۲۰۱۰). هورمون اوپریم در ۲۵ گونه ماهیان زینتی در برای رسیدگی جنسی مورد بررسی قرار گرفت که نتایج پژوهش موفقیت ۹۲ درصدی را نشان می‌دهد (Hill و همکاران، ۲۰۰۹). Naeem و همکاران (۲۰۱۱) تأثیر تزریق اوپریم روی تعداد تخم‌ها به‌ازای هر کیلوگرم وزن بدن، لقاح و درصد تفریح بر روی ماهی کپور علف‌خوار را بررسی کردند.

انجام تکثیر مصنوعی با استفاده از هورمون‌های سنتتیک یا نیمه‌سنتتیک در سال‌های اخیر در سطحی تحقیقاتی صورت پذیرفته با این‌حال هنوز استفاده از هورمون برای اعمال تکثیر مصنوعی در انواع ماهیان در کشور ما جای کار بسیار دارد تا هرچه بیشتر در توسعه و پیشرفت این زمینه از کار تکثیر کوشید. از آنجا که در جستجوهای انجام شده، نمونه‌ای از

یافته است (Chilton و Muoneke، ۱۹۹۲؛ Shireman و Smith، ۱۹۸۳؛ کیوانی، ۱۳۸۷). این ماهی در زادگاه اصلی خود در چین در رودخانه‌های سیلابی با آب گل‌آلود و بستر پوشیده از سنگ‌ریزه به‌صورت دسته‌جمعی تخم‌ریزی می‌کند. دمای آب مورد نیاز برای تحریک رسیدگی جنسی و تخم‌ریزی در محدوده ۲۰-۳۰ درجه سانتی‌گراد و دمای بهینه برای تخم‌ریزی در محدوده ۲۰-۲۲ درجه سانتی‌گراد می‌باشد (Shireman و Smith، ۱۹۸۳) ماهیان نر در زادگاه اصلی خود در ۶-۷ سالگی و ماده‌ها در ۶-۷ سالگی بالغ می‌شوند (وئوقی و مستجیر، ۱۳۸۱). دمای آب و سطح آب نقش کلیدی در تحریک تخم‌ریزی دارد و با تغییر عرض جغرافیایی متغیر است (Chilton و Muoneke، ۱۹۹۲).

یکی از این روش‌ها برای القاء تخم‌ریزی با استفاده از عصاره غده هیپوفیز می‌باشد اما به‌علت عیب‌ها کاربرد آن از جمله احتمال انتقال بیماری‌ها، محدودیت زمانی در تهیه، مشکلات استحصال غده هیپوفیز، وجود هورمون‌های اضافی غیرضروری (Mikolajczyk و همکاران، ۲۰۰۳) پژوهش‌گران را واداشت که به‌دنبال جایگزین باشند. یکی از این هورمون‌های جایگزین، اوپریم، آنالوگ GnRH قول‌آلا و آنتی‌دوپامین دامپریدون می‌باشد. گونه‌های زیادی از ماهیانی که در شرایط اسارت پرورش داده می‌شوند در فرایند تولیدمثل دچار اختلال می‌شوند که علت را می‌توان در فراهم نبودن شرایط محیطی (بستر تخم‌ریزی، جریان آب، کیفیت آب، عمق آب) دانست که پاسخ‌های محیطی مناسب را برای تحریک در ماهیان ایجاد نمی‌کند. در این شرایط ماهیان قادر به تخم‌ریزی در اسارت نیستند و فرایند رسیدگی نهایی جنسی در این ماهیان تکمیل نمی‌گردد (Podhorec و Kouril، ۲۰۰۹). تزریق هورمون برای تحریک تخم‌ریزی در گونه‌های زیادی از ماهیان در آبی‌پروری

بود. پس از بیهوشی، ماهیان توسط آب شستشو داده شدند. زیرا برخی مواد بیهوش کننده مانند عصاره گل میخک قادرند قدرت تحرک اسپرم و کیفیت تخمک را کاهش دهند (ستاری، ۱۳۸۱).

تزریق ماهیان از روش متداول داخل عضلانی (IM) استفاده گردید. مواد تناسلی به مدت ۵ دقیقه با آب شستشو شده و به انکوباتورهای زوج منتقل گردیدند. در این آزمایش از روش لقاح خشک برای هر دو تیمار استفاده شد. شاخص تعیین میزان تخم‌ریزی، تعیین درصد بازماندگی لارو با روش (Kulikovsky و همکاران، ۱۹۹۶)، همآوری کاری با روش (Billard، ۱۹۹۰)، دوره پنهان با روش (Drori و همکاران، ۱۹۹۴)، تعیین درصد لقاح و تفریح با روش (NACA، ۱۹۸۹) اندازه‌گیری گردید. لاروهای به‌دست آمده بعد از جذب ۲/۳ کیسه زرده به وسیله شیرابه زرده تخم‌مرغ پخته شده به فاصله ۳ ساعت یکبار در طول روز تغذیه شدند (فریدپاک، ۱۳۸۶). درجه حرارت آب در طول دوره تکثیر، $22/5 \pm 1$ درجه سانتی‌گراد بود.

دوره پنهان = زمان بین اولین تزریق و اوولاسیون (Drori و همکاران، ۱۹۹۴).

$$\text{درصد لقاح} = \frac{\text{تعداد تخم لقاح یافته}}{\text{تعداد کل تخم‌ها}} \times 100$$

(NACA، ۱۹۸۹)

$$\text{درصد تفریح} = \frac{\text{تعداد نوزاد متولد شده}}{\text{تعداد تخم‌های لقاح یافته}} \times 100$$

(NACA، ۱۹۸۹)

$$\text{میزان تخم‌ریزی} = \frac{\text{تعداد ماهیان تخم‌ریزی کننده}}{\text{تعداد ماهیان تزریق شده}} \times 100$$

(Kulikovsky و همکاران، ۱۹۹۶)

کارهای مقایسه‌ای در گونه‌های مختلف در دنیا مشاهده اما در ایران تنها دو مورد پژوهش آن هم بر روی ماهی شیربت (*Barbus grypus*) و بنی (*B. sharpeyi*) صورت گرفته است و هنوز مطالعه‌ای روی گونه‌های تکثیر استان خوزستان تکثیر و در مزارع پرورشی این استان به صورت انبوه پرورش داده می‌شود، مشاهده نگردیده است. این پژوهش در چارچوب تعیین موارد ذکر شده صورت گرفته است. برای تکمیل رسیدگی نهایی در ماهیان از تیمارهای هورمونی مختلفی مانند اوپریم، غده هیپوفیز، LHRH و HCG استفاده شده است (Bosak Kahkesh و همکاران، ۲۰۱۰؛ Bosak Kahkesh و همکاران، ۲۰۱۱).

مواد و روش‌ها

عملیات اجرایی این پروژه در کارگاه تکثیر و پرورش شرکت آبی واقع در ۲۰ کیلومتری شهرستان دزفول انجام گرفت. تیمارهای آزمایشی در غالب این طرح برای ماهی‌آمور عبارتند از:

تیمار ۱: استفاده از هورمون عصاره غده هیپوفیز، میزان هورمون برای ماهیان مولد ماده ۴ میلی‌گرم بر کیلوگرم و برای مولدین نر ۳ میلی‌گرم بر کیلوگرم (فریدپاک، ۱۳۸۶)؛ تیمار ۲: استفاده از تزریق هورمون سنتتیک اوپریم، میزان هورمون برای ماهیان مولد ماده ۰/۵ میلی‌لیتر بر کیلوگرم و برای مولدین نر ۰/۲۵ میلی‌لیتر بر کیلوگرم (Naeem و همکاران، ۲۰۱۱) استفاده شد. ۴۰ قطعه مولد ماده و نر آمور در این پژوهش به ترتیب دارای وزن $8090 \pm 228/27$ و 7810 ± 272 گرم بودند. از هر تیمار تعداد ۱۰ مولد ماده و ۱۰ مولد نر مورد آزمایش قرار گرفت. بعد از توزین مولدین، عصاره غده هیپوفیز و هورمون اوپریم مورد نیاز برای هر ماهی محاسبه و تزریق گردید. ماده بیهوشی مورد استفاده، اسانس گل میخک با غلظت ۶۰-۴۰ ppm

لارو مربوط به تیمار اوپریم به ترتیب با $۱۳/۵۵ \pm ۰/۴۳$ ساعت، ۱۰۰ درصد، $۵۲۰۲۹۵ \pm ۲۳۳۰۶/۸۵$ ، $۸۴/۹ \pm ۱/۶۶$ ، $۸۹/۸ \pm ۱/۸۷$ ، $۶۴۰۶۹/۵ \pm ۶۸۱/۷۵$ (جدول ۱). دوره پنهان، تعداد تخم استحصالی، همآوری کاری، لقاح، تفریح و بازماندگی لارو مربوط به تیمار هورمون غده هیپوفیز به ترتیب با $۱۳/۶۳ \pm ۰/۳۵$ ساعت، ۸۰ درصد، $۵۰۲۳۸/۶ \pm ۵۵۵/۰۶$ ، $۴۰۸۲۵۰ \pm ۱۷۸۸۳/۹۵$ ، $۶۴ \pm ۳/۲۵$ ، $۶۶/۳ \pm ۳/۸۷$ ، $۶۵/۴ \pm ۳/۱$ درصد اندازه گیری شد (جدول ۱). دوره پنهان، موفقیت تخم ریزی و تعداد تخم استحصالی در دو گروه اوپریم و هیپوفیز اختلاف معنی داری را نشان نداد ($P > ۰/۰۵$). در حالی که موفقیت تخم ریزی، همآوری کاری، درصد لقاح، درصد تفریح و درصد بازماندگی لارو اختلاف معنی داری را در دو گروه نشان داد (شکل های ۱ و ۲) ($P < ۰/۰۵$).

$$\text{تعداد تخم های استحصال شده} \times ۱۰۰ = \frac{\text{تعداد تخم های استحصال شده}}{\text{کیلوگرم وزن بدن}} = \text{همآوری کاری}$$

(Billard, ۱۹۹۰)

$$\text{درصد بازماندگی لارو} = \frac{\text{تعداد لارو های زنده}}{\text{تعداد کل تخم ها}} \times ۱۰۰$$

(Kulikovsky و همکاران، ۱۹۹۶)

به منظور تجزیه و تحلیل آماری داده ها: نرم افزار SPSS برای آنالیز داده ها و Excel به منظور رسم نمودارها مورد استفاده قرار گرفت. مقایسه بین داده ها با آنالیز واریانس یک طرفه (ANOVA) و آزمون های LSD و دانکن در سطح ۵ درصد اطمینان صورت گرفت.

نتایج

دوره پنهان، موفقیت تخم ریزی، تعداد تخم استحصالی، همآوری کاری، لقاح، تفریح و بازماندگی

جدول ۱- نتایج به دست آمده از تزریق هورمون اوپریم و عصاره غده هیپوفیز بر کارایی تکثیر ماهی آمور.

هورمون	اوپریم	هیپوفیز	P
طول کل (میلی متر)	۹۰۴ ± ۲۰	$۹۰۲/۳ \pm ۲۱$	$P > ۰/۰۵$
وزن مولد (گرم)	۸۰۹۴ ± ۲۲۴	۸۰۹۰ ± ۲۲۸	$P > ۰/۰۵$
دوره پنهان (ساعت)	$۱۳/۵۵ \pm ۰/۴۳$	$۱۳/۶۳ \pm ۰/۳۵$	$P > ۰/۰۵$
میزان تخم ریزی (درصد)	۱۰۰	۸۰	$P > ۰/۰۵$
تعداد تخم استحصالی	۵۲۰۲۹۵ ± ۲۳۳۰۶	۴۰۸۲۵۰ ± ۱۷۸۸۳	$P > ۰/۰۵$
همآوری کاری (تعداد در کیلو)	$۶۴۰۶۹/۵ \pm ۶۸۱$	$۵۰۲۳۸/۶ \pm ۵۵۵$	$P < ۰/۰۵$
لقاح (درصد)	$۸۹/۸ \pm ۱/۸۷$	$۶۴ \pm ۳/۲۵$	$P < ۰/۰۵$
تفریح (درصد)	$۸۴/۹ \pm ۱/۶۶$	$۶۶/۳ \pm ۳/۸۷$	$P < ۰/۰۵$
بازماندگی لارو (درصد)	$۸۱/۲ \pm ۲/۸۲$	$۶۵/۴ \pm ۳/۱$	$P < ۰/۰۵$

باعث بالا رفتن کیفیت تخم، موفقیت تخم ریزی، درصد لقاح، درصد تخم گشایی و درصد بازماندگی لارو گردید (Kouril و Podhorec، ۲۰۰۹). در بررسی دوره پنهان در گروه های مختلف از

بحث

تحریک رسیدگی اووسیت نهایی در کپورماهیان به وسیله فاکتورهای هیپوتالامیکی نشان داد که به کارگیری یک آنتی دوپامین با هورمون های القاء کننده

Motezavizadeh و همکاران، ۲۰۱۰؛ مرتضوی زاده، ۱۳۸۸) گزارش شده است. تعداد تخم استحصالی پس از تزریق اوپریم بر روی گونه‌های کپور نقره‌ای و کپور علف‌خوار با دوز ۰/۶ میلی‌لیتر بر کیلوگرم به ترتیب ۹۱۷۷۸ عدد و ۵۸۶۰۱ عدد گزارش شد (Naeem و همکاران، ۲۰۰۵؛ Naeem و همکاران، ۲۰۱۱) که نتایج به دست آمده در این پژوهش بالاتر بود. More و همکاران (۲۰۱۱)، با مقایسه تزریق اوپریم با دوز ۰/۵ میلی‌لیتر و هیپوفیز بر روی کاتلا *Catla catla* و روهو *Labeo rohita* بررسی کردند که درصد لقاح با تزریق اوپریم و هیپوفیز به ترتیب ۹۴/۲ درصد و ۷۷/۱۲ درصد ثبت شد و برای *L. rohita* درصد لقاح با تزریق هیپوفیز و با اوپریم به ترتیب ۷۹/۰۷ درصد و ۹۴/۰۶ درصد به دست آمد که از درصد لقاح به دست آمده در این پژوهش بالاتر بود.

درصد لقاح پس از تزریق اوپریم در گونه‌های *Heteropneustes fossilis* و *Channa punctatus* با دوز ۰/۵ میلی‌لیتر بر کیلوگرم به ترتیب ۷۳/۵ درصد و ۷۰ درصد (Haniffa و Sridhar، ۲۰۰۲)، در گونه کپور نقره‌ای با دوز ۰/۶ میلی‌لیتر بر کیلوگرم ۷۲/۵۶ درصد (Naeem و همکاران، ۲۰۰۵)، در گونه کپور علف‌خوار با دوز ۰/۶ میلی‌لیتر بر کیلوگرم ۷۶/۴۵ درصد (Naeem و همکاران، ۲۰۱۱)، در گونه شیربت و بنی با دوز ۰/۵ میلی‌لیتر بر کیلوگرم به ترتیب ۸۵ درصد و ۸۵/۲۶ درصد بود که مشابه نتایج به دست آمده در این پژوهش بود. در ارتباط با تزریق هیپوفیز بر روی ماهی بنی، ماهی گطان، ماهی شیربت درصد لقاح به ترتیب ۸۲/۸۳، ۷۲/۲۱ و ۸۵/۶۶ درصد به دست آمد (Motezavizadeh و همکاران، ۲۰۱۰) که این پژوهش در کپور علف‌خوار درصد لقاح کم‌تری را در هنگام استفاده از هیپوفیز در مقایسه با نتایج دیگران

ماهیان پس از تزریق اوپریم با دوز ۰/۵ میلی‌لیتر بر کیلوگرم در گونه‌های *Channa punctatus* و *Heteropneustes fossilis* دوره پنهان به ترتیب در محدوده ۲۸-۳۴ و ۱۸-۲۴ ساعت (Haniffa و Sridhar، ۲۰۰۲)، در کپور نقره‌ای با دوز ۰/۶ میلی‌لیتر بر کیلوگرم، ۱۸-۳۲ ساعت (Naeem و همکاران، ۲۰۰۵)، در ماهی بنی با دوز ۰/۵ میلی‌لیتر بر کیلوگرم، ۲۵/۲ ساعت، در ماهی کپور علف‌خوار با دوز ۰/۶ میلی‌لیتر بر کیلوگرم، ۱۸-۳۰ ساعت (Naeem و همکاران، ۲۰۱۱)، در ماهی شیربت با دوز ۰/۵ میلی‌لیتر بر کیلوگرم، ۲۳/۵۵ ساعت و در ماهی گطان ۲۷/۵ ساعت (Mortezaizadeh و همکاران، ۲۰۱۰) ثبت شد.

دوره پنهان پس از تزریق هورمون هیپوفیز بر روی ماهی بنی ۲۵/۳۸ ساعت، در ماهی گطان ۲۶/۸۸ ساعت (مرتضوی زاده و همکاران، ۱۳۹۰) و در ماهی شیربت ۲۲/۳۳ ساعت به دست آمد. در حالی که نتایج به دست آمده در این پژوهش، دوره پنهان کم‌تری نسبت به پژوهش‌های قبلی نشان داد که علت را می‌توان به جز مطالعه Naeem و همکاران (۲۰۱۱) که بر روی کپور علف‌خوار صورت گرفته، در درجه حرارت آب و نوع گونه و نوع هورمون اوپریم مورد استفاده دانست چرا که در این مطالعه از اوپریم (آنالوگ GnRH) و در مطالعه Naeem از اوپریم-سی (آنالوگ LHRH) استفاده گردید.

موفقیت تخم‌ریزی در ارتباط با اوپریم در ماهیان زیتنی با دوز ۰/۵ میلی‌لیتر، ۹۲ درصد (Hill و همکاران، ۲۰۰۹)، در ماهی بنی ۳۷/۵ درصد (Kahkesh و همکاران، ۲۰۱۰)، در ماهی شیربت ۲۵ درصد گزارش شده است. موفقیت تخم‌ریزی در ارتباط با هیپوفیز در ماهی بنی ۷۵ درصد، در ماهی شیربت ۷۵ درصد، در ماهی گطان ۸۷/۵ درصد

اختلاف معنی‌داری بین درصد بازماندگی لارو در هر دو گروه وجود ندارد. Sridhar و Haniffa (۲۰۰۲)، بازماندگی لارو را با استفاده از اوپریم با دوز ۰/۵ میلی‌لیتر برای *Channa punctatus* ۳۰ درصد و برای *Heteropneustes fossilis* ۱۵ درصد به دست آورد که بسیار کم‌تر از نتایج به دست آمده در این مطالعه می‌باشد. در استفاده از هورمون هیپوفیز و اوپریم اختلاف معنی‌داری بر روی میزان موفقیت در تخم‌ریزی، دوره پنهان، تعداد تخم استحصال، درصد تفریح و درصد بازماندگی لارو در ماهی‌آمور وجود ندارد و این دو هورمون عملکرد یکسانی را بر موارد ذکر شده دارند. اما میان درصد لقاح، همآوری کاری اختلاف معنی‌داری در استفاده از اوپریم به جای غده هیپوفیز وجود دارد و اوپریم عملکرد بهتری را نسبت به هیپوفیز نشان می‌دهد. نظر به این که استفاده از غده هیپوفیز منوط به قربانی کردن چندین ماهی کپور بالغ می‌باشد و بعد از استخراج غده هیپوفیز به علت تغییر شکل سر ماهی، ماهی مورد نظر غیر قابل مصرف خواهد بود و با در نظر گرفتن این که از نظر هزینه‌ای استفاده از هیپوفیز در مقابل اوپریم گران‌تر است، بنابراین استفاده از اوپریم علاوه بر بهبود بخشیدن به برخی از شاخص‌های تولیدمثلی در ماهی‌آمور از نظر اقتصادی نیز به صرفه‌تر می‌باشد.

نشان داد. Haniffa و Sridhar (۲۰۰۲)، درصد تفریح را با اوپریم با دوز ۰/۵ میلی‌لیتر بر کیلوگرم برای *Channa punctatus* ۶۵ درصد و برای *Heteropneustes fossilis* ۵۰ درصد نشان دادند که از نتایج به دست آمده در تزریق اوپریم در این مطالعه کم‌تر است. Naeem و همکاران (۲۰۰۵)، با تزریق اوپریم به ماهی کپور نقره‌ای با دوز ۰/۶ میلی‌لیتر بر کیلوگرم درصد تفریح را ۷۱/۰۹ درصد به دست آوردند. Naeem و همکاران (۲۰۱۱)، درصد تفریح را برای ماهی کپور علف‌خوار با استفاده از اوپریم - سی با دوز ۰/۶ میلی‌لیتر بر کیلوگرم ۷۹/۳۵ درصد در نظر گرفتند که کم‌تر از نتیجه به دست آمده در مطالعه اخیر می‌باشد. More و همکاران (۲۰۱۱)، درصد تفریح را برای *Catla catla* با استفاده از هیپوفیز ۶۸/۲۵ درصد و با استفاده از اوپریم با دوز ۰/۵ میلی‌لیتر ۹۲/۰۵ درصد نشان دادند و برای *Labeo rohita* نیز درصد تفریح را با استفاده از هیپوفیز ۶۹/۶۴ درصد و با استفاده از اوپریم با دوز ۰/۵ میلی‌لیتر ۹۱/۳۸ درصد به دست آوردند که نسبت به نتایج به دست آمده در این پژوهش بیش‌تر می‌باشد. در گروه آزمایشی هیپوفیز درصد بازماندگی لارو به طور میانگین ۶۵/۴ درصد و در گروه آزمایشی اوپریم ۸۱/۲ درصد به دست آمد که با توجه به این که $P > 0.05$ ، بنابراین

منابع

- ۱- ستاری، م.، ۱۳۸۱. ماهی‌شناسی (۱) - تشریح و فیزیولوژی. انتشارات نقش مهر دانشگاه گیلان. ۶۸۰ صفحه.
- ۲- فریدپاک، ف.، ۱۳۸۶. دستورالعمل تکثیر و پرورش ماهیان گرمابی. چاپ دوم. انتشارات علمی آبیان. تهران. ۳۰۰ ص.
- ۳- کیوانی، ی.، ۱۳۸۷. خلاصه رده‌بندی فیلوژنتیکی ماهیان. چاپ اول. انتشارات دانشگاه صنعتی اصفهان. ۲۱۹ ص.
- ۴- مرتضوی‌زاده، س.ع.، ۱۳۸۴. بررسی امکان تکثیر مصنوعی ماهی گطان (*Barbus xanthopterus*). مؤسسه تحقیقات شیلات ایران. مرکز تحقیقات آبی‌پروری جنوب کشور.
- ۵- وثوقی، غ. و مستجیر، ب.، ۱۳۸۱. ماهیان آب شیرین. دانشگاه تهران. ۳۱۷ صفحه.

6. Billard, R., 1990. The major carps and other cyprinids. In world animal sciences CIIX, production of aquatic animals (fishes), Ed., Nash, C.E. Elsevier Science Publication. pp. 21-55.
7. Bosak Kahkesh, F., Yooneszadeh Feshalami, M., Amiri, F., and Nickpey, M., 2010. Effect of Ovaprim, Ovotide, HCG, LHRH-A2, LHRHA2+CPE and Carp Pituitary in Benni (*Barbus sharpeyi*) artificial breeding. Global Veterinaria. No 5 (4), 209-214.
8. Bosak Kahkesh, F., Yooneszadeh, M., Amiri, F., and Nickpey, M., 2011. Survey of different hormones on final maturation in Shirbut (*Barbus grypus* Heckel, 1843). World J. Fish Mar. Sci. 3 (6), 548-552.
9. Chilton, E.W., and Muoneke, M.I., 1992. Biology and management of grass carp (*Ctenopharyngodon idella*) for vegetation control: a North American perspective. Rev. Fish Bio. Fish. 2, 283-320.
10. Drori, S., Ofir, M., Sivan, B.L., and Yaron, Z., 1994. Spawning induction in common carp (*Cyprinus carpio*) using pituitary extract or GnRH super active analogue combined with methoclopramide: analysis of hormone profile, progress of oocyte maturation and dependence on temperature. Aquaculture. 119, 393-407.
11. Haniffa, M.A.K., and Sridhar, S., 2002. Induced spawning of spotted murrel (*Channa punctatus*) and catfish (*Heteropneustes fossilis*) using human chorionic gonadotropin and synthetic hormone (ovaprim). Veterinarski Arhiv. 72 (1), 51-56.
12. Hill, J.E., Kilgore, K.H., Pouder, D.B., Powell, J.F.F., Watson, C.A., and Yanong, R.P.E., 2009. Survey of Ovaprim use as a spawning aid in ornamental fishes in the United States as administered through the university of Florida Tropical Aquaculture Laboratory. North Amer. J. Aqua. 71 (3), 206-209.
13. Kulikovskiy, Z., Martin, F.J.B., and Yaron, Z., 1996. A comparison of two spawning inducing agent for common carp. Isr. J. Aqua. Bamidgeh. 48, 108-111.
14. Mikolajczyk, T., Chyb, J., Sokolowska, M., Enright, W., Epler, P., Filipak, M., and Berton, B., 2003. Attempts to induce LH surge and ovulation in common carp (*Cyprinus carpio*) by differential application of a potent, GnRH analogue, azagly-nafaelin, under laboratory, commercial hatchery and natural conditions. Aquaculture. 223, 141-157.
15. More, P.R., Bhandare, R.Y., Shinde, S.E., Pathan, T.S., and Sonawane, D.L., 2010. Libyan Agric. Res. Center J. Inter. 1 (5), 288-295.
16. Mortezaavizadeh, S.A., Yooneszadeh Feshalami, M., and Bosak Kahkesh, F., 2010. Effect of GnRH α (Ala6, des-Gly10 mGnRH α), LHRH-a Induced spawning of maturing (A (des-Gly10, [D-ala6] LH-RH Ethylamide and Carp Pituitary in Artificial Propagation of Gattan, *Barbus xanthopetru* (Heckel, 1843). World J. Fish Mar. Sci. 2 (4), 280-284.
17. Mylonas, C.C., Fostier, A., and Zanuy, S., 2009. Broodstock management and hormonal manipulation. Aquaculture, 197, 99-136.
18. 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. 278p.
19. Naeem, M., Salam, A., Diba, F., and Saghir, A., 2005. Induced breeding of *Labeo rohita* through single application of ovaprim-C at Faisalabad Hatchery, Pakistan. Pak. J. Biol. Sci. 8 (8), 1126-1130.
20. Naeem, M., Salam, A., Ali, M., Mehreen, M., Ali, M., Jamshed Khan, M., Mazhar Ayaz, M., Ishtiaq, A., and Zuberi, A., 2011. Breeding performance of sustainable fish *Ctenopharyngodon idella* through single intramuscular injection of Ovaprim-C at Bahawalpur, Pakistan. Afri. J. Biotechnol. 10 (57), 12315-12318.
21. Nandeesh, M.C., Das, S.K., Nathaniel, D.E., and Varghese, T.J., 1990. Breeding of carps with Ovaprim in India. Special Publication No.4. Asian Fisheries Society. Indian Branch, Mangalore. India. 41p.
22. Podhorec, P., and Kouril, J., 2009. Induction of final oocyte maturation in cyprinidae fish by hypothalamic factors: a review. Veterinarni Medicina. 54 (3), 97-110.

23. Rainis, S., and Ballestrazzi, R., 2005. The control of reproduction in finfish species through GnRH treatments. Ita. J. Anim. Sci. 4, 345-353.
24. Sarkar, U.K., Negi, R.S., Deepak, P.K., Singh, S.P., Srivastava, S.M., and Roy, D., 2004. Captive breeding of vulnerable Indian carp *Cirrhinus reba* with Ovaprim for conservation of wild populations. Sustainable aquaculture. Vol. IX No. 4, 5-7.
25. Shireman, J.V., and Smith, C.R., 1983. Synopsis of biological data on the grass carp, *Ctenopharyngodon idella* (Cuvier and Valenciennes, 1844). Food and Aquaculture Organization Synopsis. 135, 86.
26. Zohar, Y., and Mylonas, C.C., 2007. Endocrine manipulation of spawning induction in cultured fish from hormone to gene. Aquaculture. 797, 99-136.

Archive of SID