

وزارت جهاد کشاورزی
سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی
موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور - ایستگاه تحقیقاتی آبهای شور بافق یزد

عنوان:

**تعیین بیوتکنیک تکثیر و تولید
بچه ماهیان نورس تیلاپای پرورشی
در شرایط آب لب شور**

مجری:

نسرین مشائی

شماره ثبت

۴۱۲۷۴

وزارت جهاد کشاورزی
سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی
موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور - ایستگاه تحقیقاتی آبهای شور بافق یزد

عنوان پروژه : تعیین بیوتکنیک تکثیر و تولید بچه ماهیان نارس تیلایای پرورشی در شرایط آب لب شور

شماره مصوب : ۸۸۰۱۶-۸۷۰۳-۱۲-۱۲-۱۲

نام و نام خانوادگی نگارنده/ نگارندگان : نسرين مشائی

نام و نام خانوادگی مجری مسئول (اختصاص به پروژه ها و طرحهای ملی و مشترک دارد) :-

نام و نام خانوادگی مجری / مجریان : نسرين مشائی

نام و نام خانوادگی همکاران : فرهاد رجبی پور، حبیب سرسنگی، محمد محمدی، احمد بیطرف

مصطفی شریف روحانی، همایون حسین زاده

نام و نام خانوادگی مشاوران : -

نام و نام خانوادگی ناظر :-

محل اجرا : استان یزد

تاریخ شروع : ۸۸/۴/۱

مدت اجرا : ۲ سال

ناشر : موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور

شمارگان (تیراژ) : ۲۰ نسخه

تاریخ انتشار : سال ۱۳۹۲

حق چاپ برای مؤلف محفوظ است . نقل مطالب ، تصاویر ، جداول ، منحنی ها و نمودارها با ذکر مأخذ بلامانع است .

«سوابق طرح یا پروژه و مجری»

پروژه : تعیین بیوتکنیک تکثیر و تولید بچه ماهیان نورس تیلایای پرورشی

در شرایط آب لب شور

کد مصوب : ۱۶-۸۸۰-۸۷۰۳-۱۲-۱۲-۱۲

شماره ثبت (فروست) : ۴۱۲۷۴ تاریخ : ۹۱/۵/۲۱

با مسئولیت اجرایی سرکار خانم نسرین مشائی دارای مدرک تحصیلی کارشناسی

ارشد زیست شناسی جانوریدر رشته می باشد.

پروژه توسط داوران منتخب بخش اصلاح نژاد و تکثیر و پرورش در

تاریخ ۹۰/۱۲/۲ مورد ارزیابی و با نمره ۱۶/۲۶ و رتبه خوب تأیید گردید.

در زمان اجرای پروژه، مجری در :

ستاد پژوهشکده مرکز ایستگاه

با سمت عضو هیات علمی ایستگاه تحقیقاتی آبهای شور بافق یزد مشغول بوده است.

به نام خدا

صفحه	عنوان	«فهرست مندرجات»
۱	چکیده
۲	۱- مقدمه
۲	۱-۱- تاکسونومی و روش های تولید مثل
۴	۱-۲- پیشینه
۷	۲- مواد و روشها
۷	۲-۱- کارگاه تکثیر
۸	۲-۲- نگهداری مولدین و تکثیر
۹	۲-۳- تجزیه و تحلیل یافته ها
۱۱	۳- نتایج
۱۱	۳-۱- کارگاه تکثیر
۱۱	۳-۲- رفتارهای تولید مثلی
۱۴	۳-۳- شاخص های تولید مثل
۲۳	۳-۴- انکوباسیون تخم ها
۲۵	۴- بحث
۲۵	۴-۱- کارگاه تکثیر
۲۵	۴-۲- انکوباسیون تخم ها
۳۰	۴-۳- تولید مثل
۴۶	۵- نتیجه گیری
۴۸	پیشنهادها
۵۲	منابع
۵۷	چکیده انگلیسی

چکیده

مطالعات تیلایپا پس از ورود این ماهیان به کشور در آبان سال ۱۳۸۷ برای نخستین بار آغاز شد. پیش مولدین تیلایپای نیل سیاه و هیبرید قرمز از نیمه شهریور سال ۱۳۸۸ در ۶ تانک استوانه‌ای فایبرگلاس ۳۰۰۰ لیتری با نسبت جنسی ۱:۳ (ماده:نر) و تراکم ۵ قطعه بر متر مکعب، در شوری ۰.۵ppt±۱۱.۵، دمای آب ۲۷±۰.۵°C و برنامه نوری روزانه ۱۸ ساعت نور و ۶ ساعت تاریکی به مقدار ۲۵۰۰ lux، ذخیره‌سازی و مولدین ماده با استفاده از تگ الاستومر تگ‌زنی شدند. روزانه ماده‌های بارور صید و پس از تخم‌کشی بیومتری شدند. تخم‌های هر مولد شمارش و سپس در انکوباتورهای شیشه‌ای مخروطی با جریان آب از بالا نگهداری گردید. در آزمایشگاه حداقل ۲۵ تخم بیومتری شد. از زمان انکوباسیون تخم‌های تازه بارور شده تا تفریخ تخم و تبدیل به نوزاد کیسه زرده ای ۶-۵ روز و از این مرحله تا جذب کیسه زرده و تولید بچه‌ماهی نورس شناور آزاد ۴-۳ روز طول می‌کشید. اندازه طول کل و وزن بدن کوچک‌ترین تیلایپای مولد سیاه و قرمز بترتیب ۱۷cm و ۸۳.۵g و ۱۵.۶cm و ۶۳.۹g بود. بیش از ۷۸٪ مولدین سیاه در محدوده وزنی ۴۹۵-۱۶۵g، و بیش از ۶۲٪ مولدین قرمز در محدوده وزنی ۵۲۵g-۲۵۰g قرار داشتند. میانگین هماوری مطلق در مولدین تیلایپای سیاه ۸۵۲.۷±۲۴.۵ و در مولدین قرمز ۹۲۵.۶±۳۱.۲ تخم بدست آمد. در مولدین سیاه و قرمز میانگین طول قطر بزرگ تخم بترتیب ۲.۵۸±۰.۰۰۹mm و ۲.۵۴±۰.۰۱۳mm، میانگین وزن تر یک تخم بترتیب ۰.۰۰۶۲±۰.۰۰۰۱g و ۰.۰۰۵۸±۰.۰۰۰۱g، و میانگین وزن تر توده تخم بترتیب ۴.۹۸±۰.۳۱g و ۵.۰۱±۰.۳۴g بدست آمد. میانگین فواصل باروری در مولدین سیاه بین ۱۶-۳۴ روز و در مولدین قرمز ۱۷-۲۷ روز بود. درصد تفریخ تخم‌ها در مولدین سیاه ۵۹.۸٪ و در مولدین قرمز ۶۰.۲٪ بدست آمد.

کلمات کلیدی: تیلایپا، *Oreochromis niloticus*، تولیدمثل، تخم‌ریزی، هماوری، ایران.

۱- مقدمه

ماهیان تیلاپیا متعلق به خانواده سیکلیده (Cichlidae) هستند. سیکلیدها و مخصوصاً تیلاپیاها ماهیانی با توان زیستی بالا می‌باشند. موفقیت اکولوژیک و اقتصادی این ماهیان عمدتاً ناشی از توان سازش پذیری بالقوه آنها است. در ارتباط با ویژگی‌های زیست‌محیطی این ماهیان می‌توان گفت آنها قادر هستند ذخایر خود را بیش از رشد به تولیدمثل اختصاص دهند (Duponchellea et al., 2000).

تیلاپیاها سومین آبرزی پرورشی جهان پس از کپورها و آزادماهیان هستند. در دهه اخیر تولید تیلاپیای پرورشی بشدت افزایش یافته است. تقریباً ۱۶ گونه از تیلاپیاها برای آبرزی پروری بکار می‌روند که حدود ۱۰ گونه از آنها پرورش تجاری دارند (FAO, 2004). از سال ۱۹۸۴ تولید جهانی تیلاپیا عمدتاً براساس پرورش سه گونه *Oreochromis niloticus*، *O. mossambicus* و *O. aureus* انجام می‌شود (Rana, 1997). امروزه میزان تولید تیلاپیای نیل بیش از ۸۰٪ کل تیلاپیای پرورشی است (Fessehaye, 2006).

۱-۱- تاکسونومی و روش‌های تولید مثل تیلاپیا

قبلاً بیشتر تیلاپیاها تجاری در جنس *Tilapia* قرار داده می‌شدند. در مطالعات بعدی گونه‌های این جنس براساس روش تولیدمثل تقسیم بندی شدند. گونه‌هایی که تخم‌ریز بستر بودند در جنس *Tilapia* و تخم‌ریزهای دهانی در جنس *Sarotherodon* قرار گرفتند. در جدیدترین تاکسونومی که توسط Trewavas (1983) ارائه شده، تیلاپیاها در سه جنس *Tilapia* (تخم‌ریزها و محافظان بستر)، *Sarotherodon* (دهان تولیدمثلی دو والدی) و *Oreochromis* (دهان تولیدمثلی مادری) قرار دارند که براساس روش تولیدمثل آنها است اما عادات تغذیه‌ای و پراکنش جغرافیایی این سه گروه نیز متفاوت است.

بیشتر تیلاپیاهایی که در آبرزی پروری بکار می‌روند از جنس دهان تولیدمثلی *Oreochromis* هستند. در گونه‌های این جنس برای تولیدمثل، ماهی نر قلمروی می‌سازد و از آن دفاع می‌کند که به نام محدوده تخم‌ریزی (lek) شناخته می‌شود. جفت‌گیری نر و ماده در lek نسبتاً کوتاه است و حدود چند ساعت طول می‌کشد و طی آن ماده تخمک‌ها را در آشیانه‌های کم‌عمق رها می‌کند. تخم‌ها توسط ماده جمع‌آوری و در حفره دهانی انکوباسیون می‌شود. سپس ماده آشیانه را ترک کرده و تخم‌ها را تا زمان تبدیل به بچه‌ماهی نارس شناور پرورش می‌دهد.

گونه‌های جنس *Sarotherodon* نیز رفتار نگهداری تخم و نوزاد در دهان را دارند اما این رفتار توسط هر دو جنس نر و ماده صورت می‌گیرد. در آنها جفت‌گیری چند ساعت تا چند روز طول می‌کشد و تخم‌ها در آشیانه کم‌عمقی که هر دو جنس از آن دفاع می‌کنند ریخته می‌شود. پس از تکمیل تخم‌ریزی و لقاح، نر و ماده و یا تنها جنس نر تخم‌ها را جمع‌آوری و آنها را در دهان نگهداری می‌کنند. برخلاف گونه‌های جنس *Oreochromis*، هر دو والد پس از تخم‌ریزی تا زمانی که بچه‌ماهی نارس از حفره دهان آزاد شود با یکدیگر باقی می‌مانند.

گونه‌های جنس *Tilapia* در قلمروی که قبلاً دو جنس نر و ماده از آن دفاع کرده‌اند تخم‌ریزی می‌کنند. جفت‌گیری آنها طولانی بوده و گاهی تا چند روز طول می‌کشد و منجر به گذاشته شدن زنجیره‌های تخمی بسیار کوچک متصل به هم می‌شود. لایه خارجی هر تخم توسط رشته‌های ژلاتینی متعددی پوشیده شده که چسبیدن به سطوح مناسب را آسان می‌کند. تخم‌های چسبنده در آشیانه‌هایی که قبلاً توسط هر دو جنس نر و ماده تمیز شده قرار داده می‌شوند و هر دو والد از آن مراقبت می‌کنند. تخم‌ریزهای بستر با چرخاندن آب اطراف توسط باله‌های خود دائماً تخم‌ها را هوادهی می‌کنند (Coward & Bromage, 2000).

در تیلاپای نیل *O. niloticus* نرها گودال تخم‌ریزی را که در آن جفت‌گیری و تخم‌گذاری روی می‌دهد حفر و از قلمرو جفت‌گیری دفاع می‌کنند. در شرایط طبیعی ماده با نرهای تنها یا تحریک شده روبرو و درجات متفاوتی از مقابله یا رقابت بین نرها در حین جفت‌گیری و تخم‌ریزی دیده می‌شود. ماده تخمک‌ها را در گودال می‌ریزد و سپس ماهی نر آنها را لقاح می‌کند (Fessehay, 2006). ماهی ماده مرتب توده‌های ۵۰-۲۰ تخمکی را رها می‌کند. سپس نر با فشار دادن برجستگی تناسلی خود در انتهای لانه و رها کردن مایع سفید رنگ بارور کننده از روی تخمک‌ها عبور می‌کند. ماهی ماده با سرعت بازگشته و تخم‌های بارور شده را به دهان می‌برد. بارور کردن تخمک تیلاپای نیل ماده توسط ماهی نر در داخل دهان ماده نیز در آکواریوم مشاهده شده است. فرآیند باروری تخمک معمولاً ۶-۴ دقیقه طول می‌کشد. بعد از آن ماده محل تخم‌ریزی را ترک می‌کند.

یک پدیده جالب در تولیدمثل تیلاپای نیل، رفتار دزدی نرهای کمکی است. نرهای اصلی قلمروی ایجاد کرده و لانه‌های خود را می‌سازند و ماده‌ها را به طرف خود جلب می‌کنند. گاهی بین یک زوج در حال جفت‌گیری،

پس از رهاشدن تخمک رفتار دزدی نرهای کمکی روی می دهد. در این شرایط لقاح تخم ها در دهان ماده صورت می گیرد. این دوروش جفت گیری احتمالاً بخشی از استراتژی ثبات تکاملی است (El-Sayed, 2006). پس از باروری تخمک ها، ماهی ماده تخم ها را به دهان می برد و در حفره دهانی نگه می دارد. سپس گودال جفت گیری را ترک می کند و توده تخم را تا مرحله بچه ماهی نوری شناور تا حدود سه هفته پرورش می دهد. احتمالاً نوزادان بیش از ۱۴ میلیمتر در دهان مادر باقی نمی مانند. نر به دفاع از گودال ادامه می دهد و ماده های دیگری را برای جفت گیری جذب می کند (Fessehaye, 2006; Peterson *et al.*, 2004).

پرورش تیلاپیا در جهان در حال توسعه بوده و لازم است تولید تخم این ماهی به حد کافی و برآورده کردن تقاضای روزافزون پرورش دهندگان، صورت گیرد. وضعیت پرورش تیلاپیا در برخی کشورها نشانگر فاصله جدی بین منابع تخم ماهی و تقاضای پرورش دهندگان است. مهمترین محدودیت های فراروی تولیدکنندگان تخم تیلاپیا برای تولید انبوه شامل بلوغ زودرس تیلاپیا که منجر به افزایش بیش از حد این ماهی می شود، باروری کم، چرخه های تولیدمثل موفق و تخم ریزی غیرهم زمان مولدین می باشد. از این رو، بهینه سازی مدیریت کارگاه های تکثیر تیلاپیا برای پایداری تولید تخم و افزایش برون ده پرورش ضروری است (El-Sayed, 2006).

۲-۱- پیشینه

تیلاپیای نیل *Oreochromis niloticus* یکی از اولین گونه های ماهیان پرورشی محسوب می شود. تیلاپیا در دهه ۱۹۴۰ میلادی برای نخستین بار در حوزه کارائیب معرفی گردید و متعاقباً به بیشتر نواحی آمریکای لاتین و ایالات متحده آمریکا راه یافت. تا سال ۲۰۰۲ بالغ بر یک صد کشور جهان از جمله اغلب کشورهای همسایه ایران اقدام به پرورش تیلاپیا نموده اند. در سال ۲۰۰۲، حدود ۷۹٪ تولید جهانی تیلاپیا به قاره آسیا اختصاص داشته است (El-Sayed, 2006). تکثیر و پرورش تیلاپیا در ایران سابقه ندارد و از سال ۱۳۸۷ تاکنون در قالب طرح و پروژه های تحقیقاتی در ایستگاه تحقیقات ماهیان آب شور داخلی بافق دنبال می شود.

در استان یزد فعالیت شیلاتی از سال ۱۳۶۸ آغاز شده است. با توجه به محدودیت آب شیرین در استان و گسترش آب های زیرزمینی لب شور، اساس فعالیت های آبی پروری مبتنی بر احداث استخرهای خاکی، استفاده از آب های شور زیرزمینی، و بکارگیری حجم وسیع آب در استخرهای خاکی به جای تعویض مداوم استخرهای بتنی بوده

است (مدیریت شیلات استان یزد، ۱۳۷۷). شهرستان بافق در ۱۲۰ کیلومتری جنوب شرق شهرستان یزد در حاشیه قطعات کویری واقعی درانجیر و بهاباد ناحیه یزد قرار گرفته (کردوانی، ۱۳۸۶) و یکی از خشک ترین مناطق استان یزد می باشد. آب مورد مصرف در کشاورزی، شرب و صنعت در این منطقه آب های زیرزمینی است (مهندسین مشاور عمران کویر، ۱۳۷۶). فعالیت های آبی پروری در شهرستان های استان یزد در آب های لب شور یا شیرین، و در استخرهای خاکی یا دومنظوره کشاورزی صورت می گیرد. بیش از یک دهه است که آبی پروری در استخرهای خاکی آب های لب شور زیرزمینی بافق با وسعت بیش از ۷۰ هکتار، در حاشیه شمالی رودخانه فصلی «شور» و ۲۰ کیلومتری شمال جاده بافق-یزد، در منطقه ای کویری به بهره برداری رسیده است. منبع زیرزمینی آب مورد استفاده در آبی پروری در منطقه بافق و نبودن منابع آبی دائمی نظیر دریاچه یا رودخانه در منطقه، سبب شده ایستگاه تحقیقات بافق به عنوان سایت قرنطینه نگهداری گونه های غیربومی به شمار رود. شایان ذکر است که بخش عمده فعالیت های آبی پروری استان بویژه در آب های لب شور، تقریباً تنها به تولید ماهی قزل آلائی رنگین کمان در نیمه دوم سال محدود می شود. به همین دلیل از سال های گذشته تاکنون مطالعات متعددی در مورد معرفی گونه گرمابی مناسب با هدف توجیه اقتصادی کافی طرح های آبی پروری در منطقه صورت گرفته است. در این مورد می توان به مطالعات انجام شده در مورد پرورش کفال ماهیان (رنجبر، ۱۳۶۹)، میگوی آب شیرین *Macrobrachium rosenbergii* (فتاحی، ۱۳۸۰؛ نفیسی ۱۳۸۵) و میگوی سفید غربی *Litopenaeus vannamei* (مشائی، ۱۳۸۶)، و نیز بررسی های فیزیولوژیک ماهیان خاویاری (رجبی پور، ۱۳۸۵؛ Hedayati et al., 2008) و تولید غذای زنده (رجبی پور، ۱۳۸۷) در آب های لب شور زیرزمینی اشاره نمود. پیگیری اجراء طرح تحقیقاتی تیلاپیا که از سال ها قبل در دستور کار مؤسسه تحقیقات شیلات ایران قرار داشت و تدارکات و مطالعات مقدماتی آن از سال های گذشته در ایستگاه بافق پیگیری می شد، منجر به ورود این ماهی در اواخر پاییز ۱۳۸۷ به ایستگاه تحقیقات ماهیان آب شور داخلی بافق گردید. مطالعات تیلاپیا در ایستگاه تحقیقات بافق در قالب طرح «بررسی امکان معرفی تیلاپیا به صنعت تکثیر و پرورش آب های داخلی مناطق مرکزی ایران» که مشتمل بر پروژه های مختلف است صورت می گیرد. مطالعه حاضر تحت عنوان «تعیین بیوتکنیک تکثیر و تولید بچه ماهیان نورس تیلاپیای پرورشی در شرایط آب لب شور بافق» یکی از پروژه های این طرح می باشد.

هدف از مطالعه حاضر، بررسی هماوری مطلق و نسبی، فواصل باروری، درصد تفریح، مناسب ترین اندازه وزنی و طولی و سن تخمیزی مولدین، و اندازه طول و وزن اولین تخمیزی در تیلایهای نیل سیاه و هیبرید قرمز در شرایط منطقه است. بعلاوه رگرسیون بین طول کل و وزن بدن مولدین، همبستگی بین طول کل و وزن بدن با هماوری مطلق، وزن توده تخم، وزن یک تخم و اندازه قطر بزرگ تخم بررسی و میانگین های هماوری مطلق و نسبی، وزن توده تخم، وزن یک تخم و اندازه قطر بزرگ تخم در مولدین سیاه و هیبرید قرمز مقایسه شده است.

۲- مواد و روش ها

۲-۱- کارگاه تکثیر

سالن تکثیر ماهیان تیلایا در ایستگاه تحقیقات بافق به وسعت $120m^2$ با آب ورودی $5lit/s$ و مجهزه سیستم هواده مرکزی شامل ۱۰ تانک استوانه‌ای فایبر گلاس با قطر $2m$ و ارتفاع مفید $0.9m$ ، و 30 وان پلی اتیلنی گرد 300 لیتری می‌باشد. ذرات معلق آب قبل از ورود به کارگاه توسط فیلترهای دیسکی 100μ حذف و پس از ورود به گرم‌خانه به کارگاه می‌رسد. شوری آب کارگاه در محدوده $11.5 \pm 0.5ppt$ ، سطح اکسیژن محلول 100% اشباع، pH در محدوده $7.6-8.1$ ، و دمای آب تانک ها در محدوده $27 \pm 0.5^\circ C$ بود و در طی مدت عملیات تکثیر در محدوده‌های ذکر شده ثابت نگه داشته شد. آب ورودی تانک‌ها جریان مداوم داشت. برای تأمین دمای آب در فصل سرد، گرم‌خانه واجد 3 گرم‌کننده غیرمستقیم با سوخت گازوئیلی و ظرفیت حرارتی $35000-95000 kcal/h$ فعال گردید. برای ثبت دما، شوری، pH، و اکسیژن محلول، دستگاه‌های سنجش HQD Hach بکاررفت. در دوره مطالعه باهدف تثبیت فاکتورهای آب، هر دو هفته یک‌بار تراکم آمونیوم، نترات، نیتريت و کربنات کلسیم توسط اسپکتروفتومتر Photolab S12 WTW، مقدار BOD و COD بوسیله مجموعه سنجش WTW اندازه‌گیری شد

(El-Sayed, 2006; El-Shafai *et al.*, 2004; Atwood *et al.*, 2001; Rana, 1990; Wangead *et al.*, 1988).

پرسنل مرتبط با کارگاه تکثیر جهت تردد در کارگاه از لباس و کفش مخصوص استفاده می‌کردند. یک حوضچه با عمق $10cm$ در ابتدای ورود به کارگاه تعبیه شده بود که جهت ضد عفونی شدن کف کفش‌ها، از محلول پرمنگنات پتاسیم پر می‌شد. دیواره‌ها و کف قابل شستشوی سالن با استفاده از شوینده‌های صابونی نظافت می‌شد. برای انکوباسیون تخم ماهیان، در بخشی از سالن انکوباتورهای شیشه‌ای مخروطی شکل «ویس» با حجم مفید $8lit$ و جریان دائمی آب از بالا و تعویض از سطح بالایی تعبیه شد که 10 دستگاه آن مستقر بر روی پایه آلومینیومی قابل حمل و 19 دستگاه دیگر روی دیواره‌های سالن ثابت شدند. آب ورودی به انکوباتورها توسط فیلتر دیسکی 50μ فیلتر می‌شد. شایان ذکر است انکوباسیون تخم مولدین از ابتدای ورود در چند نوع انکوباتور شیشه‌ای و سفالی $20-5$ لیتری و با جریان‌های متفاوت آب از بالا و پایین، به شکل‌های ابداعی یا رایج جهت انکوباسیون

Myers *et al.*, 2009; Rana, 2009; Ahmed *et al.*, 2007; Mair *et al.*, 1993; Rothbard & Hulata, 1980) بررسی گردید که در نهایت انکوباتورهای ذکر شده برگزیده شدند.

۲-۲- نگهداری مولدین و تکثیر

اجراء مطالعه حاضر در تابستان ۱۳۸۸ ابلاغ شد. پیش مولدین نسل دوم حاصل از تکثیر مولدین وارداتی که در سالن تکثیر ایستگاه در شرایط منطقه تولید شده بودند، با نسبت جنسی و تراکم مناسب ۱:۳ (ماده: نر) و تراکم ۵ قطعه بر مترمکعب ذخیره سازی شدند. بنابراین در هریک از ۶ تانک ۱۲ نمونه ماده و ۴ نمونه نر وجود داشت. در شانزدهم شهریور ۱۳۸۸ پیش مولدین 40 ± 4 گرمی تیلاپاهای نیل سیاه و هیبرید قرمز انتخاب شدند. این ماهیان تقریباً به مدت ۳.۵ ماه پس از تبدیل به بچه ماهی نرس آزاد تغذیه کننده، نگهداری و تغذیه شده بودند. در کارگاه تکثیر نمونه های انتخاب شده پس از ثبت اندازه طول کل و وزن بدن، توسط محلول پرمنگنات پتاسیم ضد عفونی شدند. ذخیره سازی پیش مولدین سیاه و قرمز هر کدام با سه تکرار مجموعاً در ۶ تانک استوانه ای فایبرگلاس ۳ مترمکعبی، با نسبت جنسی ۱:۳ (ماده: نر) و تراکم ۵ قطعه بر مترمکعب (Tsadik & Bart, 2007; Herbst, 2002; Ridha & Cruz, 1999) انجام گرفت. مولدین روزی دو نوبت با خوراک حاوی ۴۰٪ پروتئین تغذیه شدند. برنامه نوری با استفاده از پروژکتور روزانه به مقدار 2500 lux بصورت ۱۸ ساعت نور و ۶ ساعت تاریکی تأمین شد (Campos-Mendoza *et al.*, 2004; El-Sayed *et al.*, 2003; Bhujel *et al.*, 2001; Ridha & Cruz, 2000). در کف تانک ها موانع و لوله های کوتاه و عریض پلی اتیلنی به منظور پناه گرفتن مولدین قرار داده شد. تنگ زنی مولدین ماده با استفاده از تنگ الاستومر در رنگ های قرمز و سبز فسفری انجام شد. مایع نشانه گذاری در موقعیت های مختلف سطح بدن ماهیان تزریق و مولدین بر اساس محل تزریق با شماره های ۱۲-۱ شناخته می شدند. با کنترل روزانه تانک ها، رفتارهای تولید مثلی قلمرو سازی، جفت یابی و جفت گیری ثبت گردید. ماده های بارور با توجه به ویژگی های رفتاری و ظاهری شناسایی و صید شدند (Fessehay, 2006; Keenleyside, 1991). وزن بدن مولدین با ترازوی دیجیتالی AND بادقت ۰.۱ گرم، و اندازه طول کل آنها توسط تخته زیست سنجی با دقت میلیمتر اندازه گیری و همراه با ذکر تاریخ صید ثبت شد. جهت تخلیه تخم ها (Macintosh & Little, 1995; Little *et al.*, 1993)، مولد بارور صید شده و در وان یا تشت های ۵۰ لیتری قرار می گرفت. ماهی مولد توسط هردو دست از

طرفین مهار و جهت آزاد شدن تخم ها، ناحیه دهان مولد به کمک انگشت سیابه تحریک می شد. پس از تخم کشی ماهی مولد به تانک مربوط بازگردانده شد. تعداد تخم های هر مولد شمارش و سپس حداقل ۲۵ تخم بصورت تصادفی جمع آوری و به آزمایشگاه منتقل گردید. تخم های هر مولد جداگانه به انکوباتورهایی که قبلاً بدقت شستشو و توسط محلول پرمنگنات پتاسیم ضد عفونی شده بودند منتقل و تاریخ صید، مشخصات مولد و تانک نگهداری بر روی هر انکوباتور ثبت گردید.

در آزمایشگاه تخم های هر مولد با کاغذ صافی واتمن آب گیری و بوسیله ترازوی دیجیتال Sartorius بادقت ۰.۰۰۱ گرم توزین شدند. وزن تر کل توده تخم براساس مجموع تخم شمارش شده هر مولد محاسبه شد و سپس وزن تر تقریبی یک تخم بدست آمد. همچنین طول قطر بزرگ هر یک از تخم ها بوسیله کولیس بادقت ۰.۰۲mm اندازه گیری و ثبت گردید. با بررسی تخم هر مولد توسط میکروسکوپ نوری معمولی Nikon مرحله جنینی در روز تخم کشی و در روزهای بعد تا پیش از تفریح (Omotosho, 1987) مشاهده شد. جمع آوری و ثبت داده ها تا دی ماه ۱۳۸۹ ادامه یافت.

۳-۲- تجزیه و تحلیل یافته ها

داده های حاصل از مولدین با کمک نرم افزارهای Excel (2003) و SPSS (11.5) تجزیه و تحلیل شدند. همآوری مطلق براساس شمارش کامل تعداد تخم هر مولد در هر نوبت تخم کشی و همآوری نسبی بصورت نسبت تعداد تخم یک مولد در هر بار تخم کشی به وزن بدن مولد برحسب گرم (Coward & Bromage, 2000; Duponchellea et al., 2000) بدست آمد.

میانگین های ماهانه وزن بدن، همآوری مطلق و نسبی، وزن تر توده تخم، قطر و وزن تر یک تخم در هر دو گروه مولدین سیاه و قرمز توسط آزمون توکی HSD مقایسه شد ($p < 0.05$).

باتوجه به تگ دار بودن مولدین ماده، اختلاف زمان بین دو تخم کشی متوالی از یک مولد بعنوان فواصل باروری منظور گردید و فرکانس تخم ریزی در سال بدست آمد. با شمارش نوزادان حاصل از تفریح تخم های هر مولد در هر بار تخم کشی، درصد بازماندگی محاسبه شد.

محاسبه ضرایب رگرسیون بین طول کل (برحسب سانتیمتر) و وزن بدن (برحسب گرم) در مولدین ماده تیلایای سیاه و قرمز با در نظر گرفتن مقدار ضریب تعیین (R^2) براساس مدل پاور طبق رابطه: $BW = b_0 TL^{b_1}$ صورت گرفت (Pauly, 1983).

همبستگی Pearson بین طول کل و وزن بدن در مولدین تیلایای سیاه و قرمز با هماوری مطلق و نسبی، وزن تر توده تخم، وزن تر یک تخم و اندازه قطر بزرگ تخم بررسی شد ($p < 0.005$). مقدار میانگین های طول کل و وزن بدن مولدین، هماوری مطلق و نسبی، وزن تر توده تخم، وزن تر یک تخم و اندازه قطر بزرگ تخم بین مولدین قرمز و سیاه، پس از مقایسه واریانس ها توسط Leven's test، با استفاده از آزمون t-student مقایسه شد ($p < 0.005$).

۳- نتایج

۳-۱- کارگاه تکثیر

در سالن تکثیر ماهیان تیلایا فاکتورهای آب در محدوده ثابت نگه داشته شدند و هرگونه تغییر در عوامل ثابت کارگاه ناشی از مشکلات جریان آب و برق بسرعت کنترل گردید. بدین ترتیب شوری آب کارگاه در محدوده 11.5 ± 0.5 ppt، سطح اکسیژن محلول ۱۰۰٪ اشباع، pH در محدوده ۷.۶-۸.۱، و دمای آب تانک ها در محدوده 27 ± 0.5 °C ثابت بود. مقدار یون آمونیوم آب ورودی به تانک ها 0.06 mg/lit و در خروجی 0.42 - 0.22 mg/lit، نترات در آب ورودی 4.5 mg/lit و در تانک ها و خروجی ها در محدوده 4 - 3.3 mg/lit و تراکم نیتريت 0.03 - 0.04 mg/lit بود. مقدار کربنات کلسیم حداکثر 120 mg/lit بود و سختی آب 0.6 mmol/lit محاسبه شد. مقادیر BOD در حد 3 - 50 mg/lit و COD در محدوده 148 - 4802 mg/lit اندازه گیری شدند. رژیم نوری 2500 لوکس بصورت ۱۸ ساعت نور و ۶ ساعت تاریکی بروز بود.

۳-۲- رفتارهای تولیدمثلی

تغذیه پیش مولدین تیلایای *O. niloticus* سیاه و هیبرید قرمز از ابتدای ذخیره سازی انجام شد و ماهیان تمایل زیادی به تغذیه داشتند. در نخستین روزهای ذخیره سازی رفتارهای تهاجمی مختصری بین ماهیان هر تانک مشاهده می شد که در تیلایاهای سیاه شدیدتر بود. نمونه های با جثه نسبتاً درشت تر، اغلب برنده نزاع بودند. در برخی موارد درگیری ها موجب آسیب زدن به طرفین و ندرتاً باقی ماندن آثار آن در سطح بدن ماهیان می شد. در ماه های نخست ذخیره سازی، ماهیان هر تانک بصورت گله ای و یا پراکنده در قسمت های مختلف تانک جابجا می شدند در حالیکه نخستین فعالیت های قلمرو سازی در مولدین نر تیلایای سیاه از آبان ماه و در مولدین نر قرمز از آذر ۱۳۸۸ مشاهده شد. در این زمان، نشانه های دوشکلی جنسی در هر دو گروه تیلایاهای سیاه و قرمز بصورت جثه نسبتاً بزرگ تر نرها، و در تیلایاهای سیاه نوار سیاه سرتاسری در قسمت انتهایی باله پشتی، تالو سطح بدن و رنگ صورتی سطح فوقانی سر قابل رؤیت بود. وجود پولک های درشت براق که در نزدیکی باله

پشتی تیلاپهای هیبرید قرمز بالغ نر پراکنده هستند علامت تمیز آنها از ماده‌ها است. نخستین نمونه تیلاپای بارور سیاه در ۱۷ آبان ۱۳۸۸ و چند روز بعد مولد قرمز مشاهده و تخم‌کشی گردید.

در اغلب روزها، درهر تانک ۱ تا ۳ ماهی تیلاپای نر درحال لانه‌سازی بصورت تمیز کردن بخشی از کف تانک توسط دهان و سپس دفاع از محدوده مشخصی مشاهده می‌شدند. مولدین نر اغلب قسمت تاریک‌تر تانک را به عنوان قلمرو انتخاب می‌کردند. در این شرایط ماهیان دیگر توسط نر فعال تولیدمثلی به دیگر قسمت‌های تانک رانده می‌شدند. مولد نر یکی از ماده‌ها را انتخاب و وی را به قلمرو خود هدایت می‌نمود. سپس هر دو مولد به شنا در حوالی قلمرو تولیدمثلی می‌پرداختند که این رفتار چند ساعت ادامه داشت. ماهی نر همچنان از نزدیک شدن دیگر ماهیان بویژه نرها به قلمرو و به مولد ماده انتخاب شده بشدت ممانعت می‌کرد. نرهای مهاجم نرهای فعال تولیدمثلی بوده و دیگر نرها اغلب به قلمرو تولیدمثلی نزدیک نمی‌شدند. مولد ماده نیز رفتار دفاع از قلمرو بویژه در برابر دیگر ماهیان ماده موجود در تانک را نشان می‌داد. در هرتانک همواره تعدادی از مولدین نر و ماده غالب و مهاجم بودند و تعدادی دیگر در گوشه‌ای از تانک و یا درون موانع واقع در کف تانک پناه می‌گرفتند. در این مدت بارها مولد ماده از قلمرو دور و وارد گله دیگر ماهیان تانک می‌شد اما ماهی نر با تعقیب ماده، وی را به قلمرو بازمی‌گرداند. جفت‌گیری درست در ناحیه تمیز شده کف تانک که بصورت دایره‌ای به قطر حدود ۲۰ سانتیمتر بود صورت می‌گرفت. با نزدیک شدن زمان جفت‌گیری، مولد نر گاهی با دهان ضربات کوچکی به ناحیه تناسلی ماده وارد می‌کرد. سپس مولدین نر و ماده در محل لانه قرار می‌گرفتند و از حرکات نمایشی و جابجایی آنها در اطراف لانه کاسته شده درحالی‌که اغلب بدن آنها در جهت عکس یکدیگر قرار داشت. ماهی نر با خمیده کردن باله پشتی خود برروی بدن ماده تا حدودی از جابجا شدن آن جلوگیری می‌کرد و حرکات

لرزشی ظریفی در سراسر بدن نشان می‌داد. در زمان جفت‌گیری، تیلاپای ماده بطور متوالی دستجات زردرنگ تخمک را خارج می‌کرد و بلافاصله درپی بلعیدن آن برمی‌آمد. مولد نر تقریباً همزمان با بلعیده شدن تخم‌ها، با خروج مایع شیرین‌رنگ اسپرم و جابجایی برروی تخمک‌ها آنها را لقاح می‌کرد به نحوی که بخشی از مایع تناسلی مولد نر مستقیماً توسط ماده بلعیده می‌شد. این فعالیت حدود نیم ساعت طول می‌کشید (تصاویر ۱-۳ و ۲-۳).



تصویر ۲-۳. تخم‌های لقاح شده تیلاپای قرمز بارور

تصویر ۱-۳. تیلاپاهای قرمز در حال تولیدمثل

درحین جفت‌گیری اغلب تعدادی دیگر از ماهیان نر و ماده به با حرکات سریع به مولدین درحال جفت‌گیری نزدیک می‌شدند که با واکنش تهاجمی نر فعال تولیدمثلی متواری می‌شدند. سرقت و خورده شدن تخمک‌های ره‌اشده توسط دیگر ماده‌های موجود در تانک بارها مشاهده گردید. همچنین لقاح تخمک‌ها توسط نرهای مهاجم بوفور اتفاق می‌افتاد. ماهی ماده پس از پایان جفت‌گیری بسرعت محل لانه را ترک می‌کرد و وارد دسته دیگر ماهیان موجود در تانک می‌شد.

قلمروسازی و رفتارهای تولیدمثلی اغلب از ساعات اولیه روشنایی پس از تغذیه آغاز می‌شد اما بیشترین فعالیت جفت‌گیری و باروری در ساعات ظهر و بعداز ظهر مشاهده گردید. مولدین نر فعال در روزهای پس از تخم‌کشی مجدداً به فعالیت‌های تولیدمثلی می‌پرداختند. ماهی ماده بارور که توده تخم را در دهان داشت اغلب نسبت به ماده غیربارور، گوشه‌گیر و غیرفعال بود و در هنگام تغذیه ماهیان تلاشی برای دریافت غذا نمی‌کرد.

حرکات ظریف چرخشی دهان تیلاپای ماده بارور جهت جابجایی تخم‌ها و نیز برآمدگی مختصر غبغب شکل ناحیه گلویی در سطح زیرین دهان، بادقت و تجربه قابل مشاهده بود و در یافتن مولدین بارور استفاده می‌شد. در زمان تخم‌کشی چنانچه مولد ماده بخوبی مهار نمی‌شد، اقدام به جمع‌آوری تخم‌های آزاد شده در تشت تخم‌کشی می‌نمود. صید مولدین قرمز ساده تر بود و مولدین هیبرید قرمز نسبت به تیلاپاهای سیاه مقاومت بیشتری در برابر آزاد کردن تخم‌ها از دهان نشان می‌دادند.

۳-۳- شاخص های تولیدمثل

یافته های زیست سنجی مولدین

اندازه طول کل و وزن بدن کوچک ترین تیلایپای مولد سیاه که در آبان ۱۳۸۸ بارور شد ۱۷cm و ۸۳.۵g بود که با چند روز اختلاف پس از نخستین مولد تخم ریزی کرد. اندازه طول کل و وزن بدن کوچک ترین و نخستین مولد قرمز بترتیب ۱۵.۶cm و ۶۳.۹g بود.

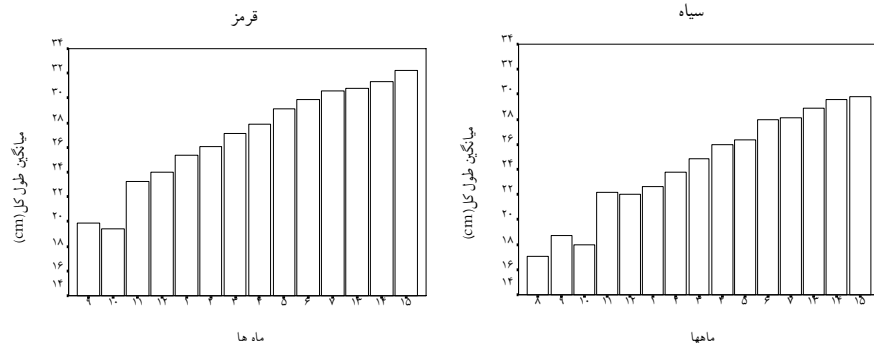
شایان ذکر است اندازه طول کل و وزن بدن نخستین مولد وارداتی نسل اول تیلایپای سیاه که در ۲۶ آذرماه ۱۳۸۷ تخم ریزی نمود بترتیب ۱۸.۴cm و ۱۵۰g، و تیلایپای قرمز که ۶ آذر ۱۳۸۷ تخم ریزی کرد ۱۸cm و ۱۲۷g بود.

بیشترین مقدار میانگین های طول کل و وزن بدن در آخرین ماه بررسی در دی ماه ۱۳۸۹، در مولدین سیاه بترتیب ۲۹.۸±۰.۵۲cm و ۴۵۷.۷±۲۳.۰۱g، و در مولدین قرمز بترتیب ۳۲.۲±۰.۵۵cm و ۶۲۲.۳±۳۰.۱۲g بدست آمد (نمودارهای ۱-۳ و ۲-۳). در دوره بررسی، طول کل و وزن بدن بزرگ ترین مولد سیاه ۳۴cm و ۶۷۲.۴g، و بزرگ ترین مولد قرمز ۳۶cm و ۸۰۶g بود.

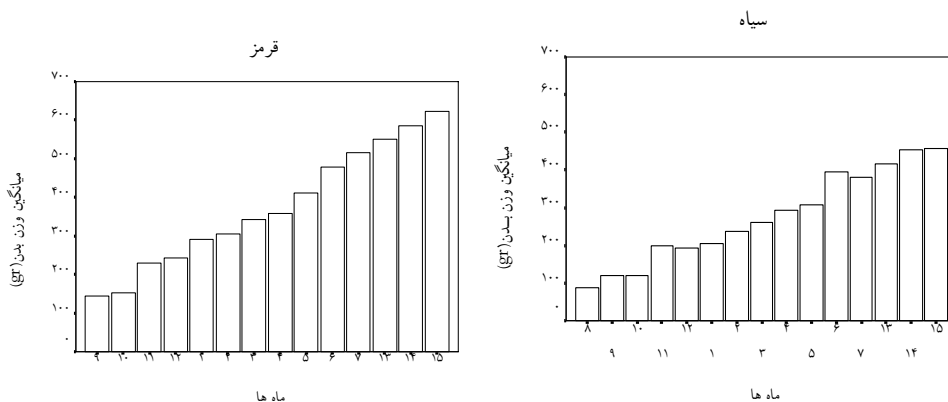
آزمون توکی HSD نشان داد که میانگین های ماهانه وزن بدن مولدین سیاه و قرمز در اغلب ماه های سال ۱۳۸۹ بویژه در ماه های پایانی این بررسی یعنی آبان، آذر و دی با اغلب ماه های دیگر و مخصوصاً با نخستین ماه های باروری مولدین در زمستان ۱۳۸۸ متفاوت بود ($p < 0.0005$).

مقایسه میانگین های طول کل ($t = -8.54$, $df = 637$, $p = 0.0005$) و وزن بدن ($t = -8.7$, $df = 473$, $p = 0.0005$) بین مولدین سیاه و قرمز با آزمون t-student نشان داد که این مقادیر در مولدین قرمز با اختلاف معنی داری بیش از مولدین سیاه است.

توجه: در کلیه نمودارها ماه صفر به معنی شهریور ۱۳۸۸ یا آغاز ذخیره سازی، ماه های ۸ تا ۱۲ اعداد منطبق بر ماه های سال و بترتیب آبان تا اسفند ۱۳۸۸، و ماه های ۱ تا ۷ بترتیب فروردین تا مهر ۱۳۸۹، ماه های ۱۳ تا ۱۵ آبان تا دی ماه ۱۳۸۹ می باشد).



نمودار ۳-۱. تغییرات میانگین های ماهانه اندازه طول کل تیلاپهای ماده مولد سیاه و قرمز در شرایط کارگاه تکثیر بافق، شهریور ۱۳۸۸ تا دی ماه ۱۳۸۹



نمودار ۳-۲. تغییرات میانگین های ماهانه اندازه وزن بدن تیلاپهای ماده مولد سیاه و قرمز در شرایط کارگاه تکثیر بافق، شهریور ۱۳۸۸ تا دی ماه ۱۳۸۹

ضرایب رگرسیون مدل پاور بین طول کل و وزن بدن درمولدین تیلاپهای سیاه و قرمز (نمودار ۳-۳) به شرح ذیل

است:

Independent: TL

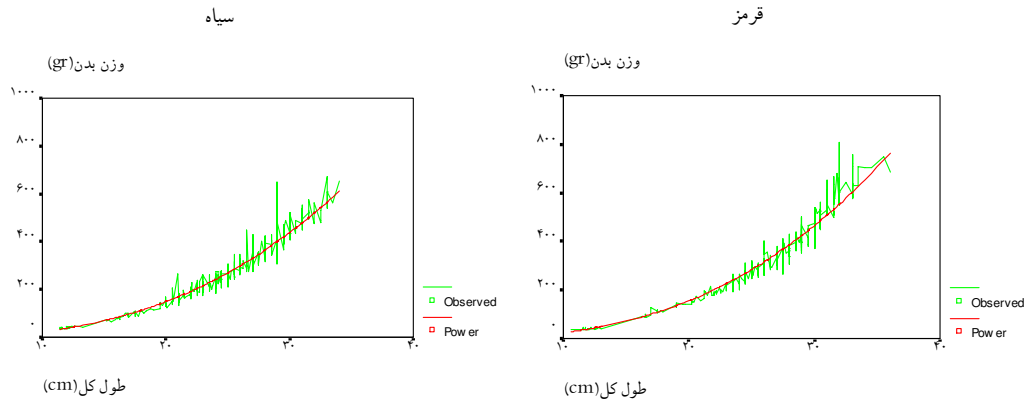
تیلاپهای سیاه:

Dependent	Mth	Rsq	d.f.	F	Sigf	b0	b1
BW	POW	.985	448	28564.9	.000	.0514	2.6605

Independent: TL

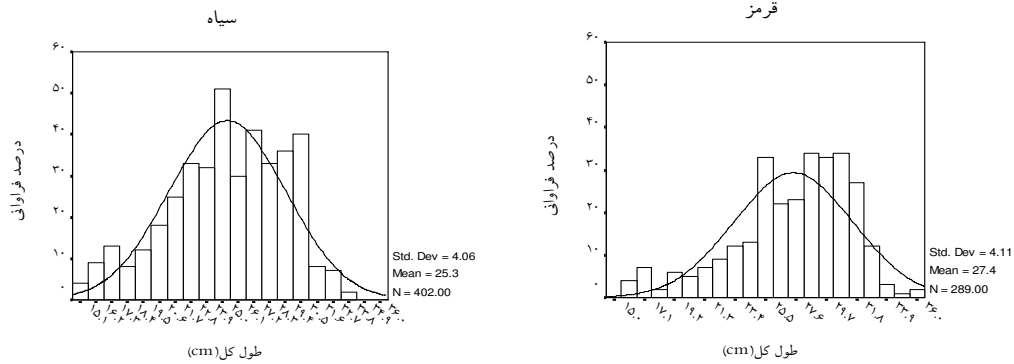
تیلاپهای قرمز:

Dependent	Mth	Rsq	d.f.	F	Sigf	b0	b1
BW	POW	.989	337	29948.2	.000	.0466	2.7074

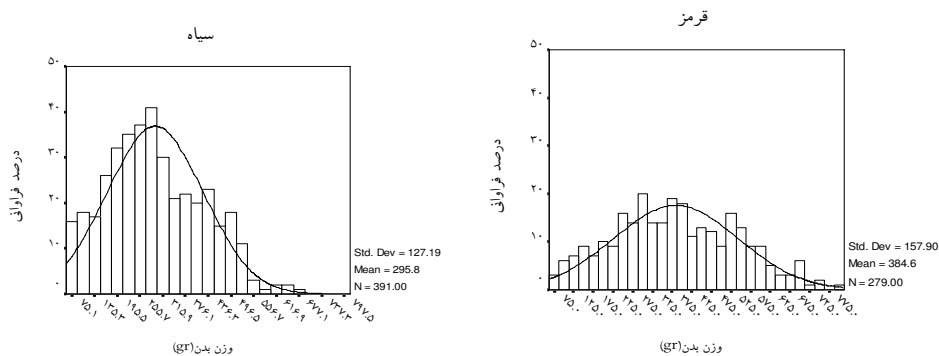


نمودار ۳-۳. منحنی رگرسیون پاور بین طول کل و وزن بدن در مولدین تیلایای سیاه و قرمز در شرایط کارگاه تکثیر بافق، شهریور ۱۳۸۸ تا دی ماه ۱۳۸۹

بررسی فراوانی اندازه طول کل و وزن بدن تیلایاهای قرمز و سیاه ماده مولد در جمعیت مولدین بارور بررسی شده (نمودارهای ۳-۴ و ۳-۵) نشان داد بیش از ۷۸٪ مولدین سیاه در محدوده طولی ۲۱.۵-۳۱ cm و محدوده وزنی ۱۶۵-۴۹۵g، و بیش از ۶۲٪ مولدین قرمز در محدوده طولی ۲۵-۳۲cm و محدوده وزنی ۲۵۰-۵۲۵g قرار دارند.



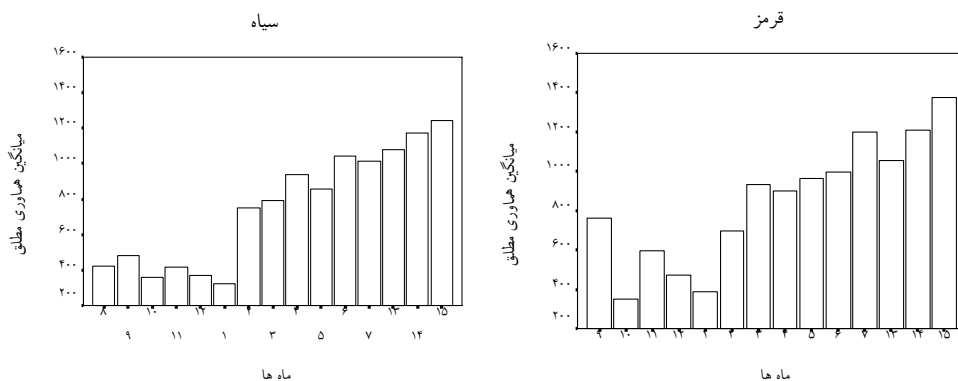
نمودار ۳-۴. فراوانی اندازه طول کل تیلایاهای ماده مولد سیاه و قرمز در جمعیت مولدین بارور در شرایط کارگاه تکثیر بافق، شهریور ۱۳۸۸ تا دی ماه ۱۳۸۹



نمودار ۳-۵. فراوانی اندازه وزن بدن تیلاپهای ماده مولد سیاه و قرمز در جمعیت مولدین بارور در شرایط کارگاه تکثیر بافق، شهریور ۱۳۸۸ تا دی ماه ۱۳۸۹

هماوری

کمترین مقدار هماوری مطلق در مولدین تیلاپهای سیاه ۵۰ و بیشترین آن ۲۶۰۰ با میانگین ۸۵۲.۷ ± ۲۴.۵ عدد تخم بود. در مولدین قرمز کمترین و بیشترین هماوری مطلق ۵۰ و ۲۶۰۰ و میانگین آن ۹۲۵.۶ ± ۳۱.۲ تخم بدست آمد. میانگین‌های ماهانه هماوری مطلق در هر دو گروه مولدین سیاه و قرمز از اردیبهشت ۱۳۸۹ به بعد افزایش قابل توجهی نشان دادند (نمودار ۳-۶).

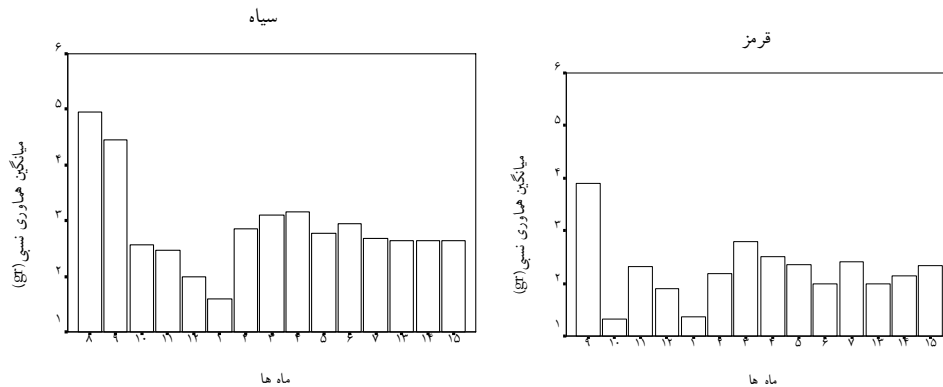


نمودار ۳-۶. تغییرات میانگین‌های ماهانه هماوری مطلق در تیلاپهای سیاه و قرمز در شرایط کارگاه تکثیر بافق، شهریور ۱۳۸۸ تا دی ماه ۱۳۸۹

آنالیز واریانس مقادیر میانگین‌های ماهانه هماوری مطلق و مقایسه آنها با استفاده از آزمون توکی HSD نشان داد که این میانگین در هر دو گروه مولدین سیاه و قرمز در ماه‌های آبان، آذر و دی ۱۳۸۹ با اختلاف معنی‌داری بیش از دیگر ماه‌ها بویژه ماه‌های آغاز باروری مولدین در زمستان ۱۳۸۸ بود ($p < 0.0005$).

کمترین مقدار هماوری نسبی در مولدین تیلایای سیاه ۰.۲۹ و بیشترین آن ۶.۸ با میانگین ۲.۷۷ ± ۱.۳ تخم به ازاء هر گرم وزن بدن مولد بود. در مولدین قرمز کمترین و بیشترین هماوری نسبی ۰.۱۳ و ۷.۷۱ و میانگین آن ۲.۲۵ ± ۱.۲ تخم به ازاء هر گرم وزن بدن مولد بدست آمد.

طبق نتایج حاصل از آزمون توکی HSD، میانگین های ماهانه هماوری نسبی در هردو گروه مولدین سیاه و قرمز (نمودار ۷-۳) در نخستین ماه باروری با اختلاف معنی داری بیش از دیگر ماه ها بود ($p < ۰.۰۰۰۵$) اما در اغلب ماه های دیگر اختلاف معنی دار نداشت ($p > ۰.۰۵$).

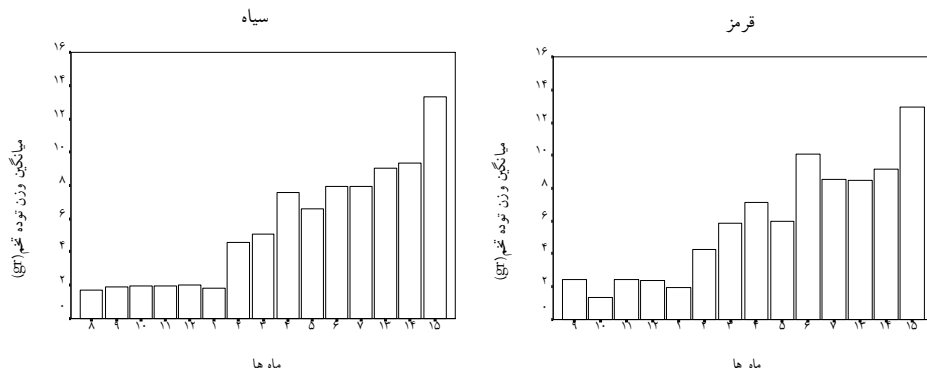


نمودار ۷-۳. تغییرات میانگین های ماهانه هماوری نسبی در تیلایای سیاه و قرمز در شرایط کارگاه تکثیر بافق، شهریور ۱۳۸۸ تا دی ماه ۱۳۸۹

چنان که قبلاً ذکر شد میانگین هماوری مطلق در مولدین قرمز بیش از سیاه بود اما مقایسه آنها بین دو گروه مولدین سیاه و قرمز با آزمون t-student اختلاف معنی داری نشان نداد ($t = -۱.۸۶$, $df = ۶۲۹$, $p = ۰.۰۶۴$). این آزمون نشان داد که در طی دوره بررسی، میانگین هماوری نسبی در مولدین سیاه با اختلاف معنی داری بیش از مولدین قرمز بود ($t = ۲.۴$, $df = ۲۸۵$, $p = ۰.۰۱۷$).

زیست سنجی تخم

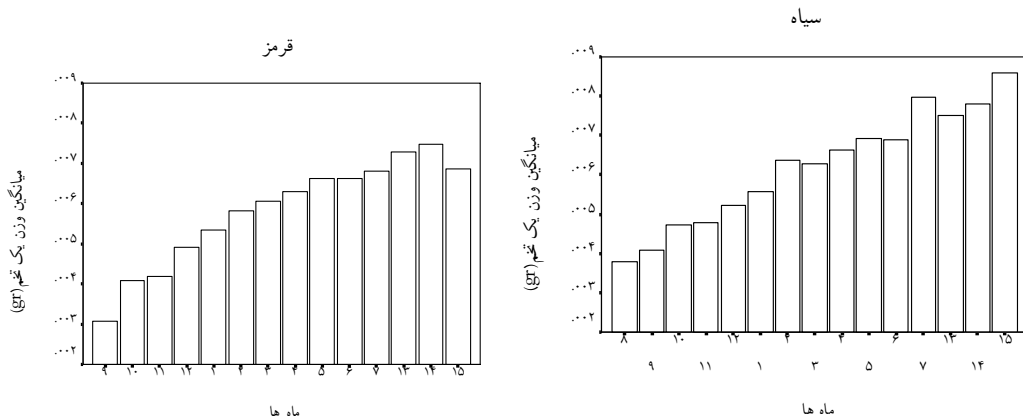
میانگین وزن تر توده تخم تیلایای مولد سیاه و قرمز در طی دوره بررسی بترتیب ۴.۹۸ ± ۰.۳۱ g و ۵.۰۱ ± ۰.۳۴ g بود. میانگین های ماهانه وزن تر توده تخم در هردو گروه مولدین سیاه و قرمز از اردیبهشت ۱۳۸۹ به بعد افزایش قابل توجهی نشان دادند (نمودار ۸-۳).



نمودار ۳-۸. تغییرات میانگین‌های ماهانه وزن تر توده تخم در تیلاپهای سیاه و قرمز در شرایط کارگاه تکثیر بافق، شهریور ۱۳۸۸ تا دی‌ماه ۱۳۸۹

در هر دو گروه مولدین سیاه و قرمز، مقایسه میانگین‌های وزن تر توده تخم در دوره بررسی با آزمون توکی HSD نشان داد که این مقادیر تقریباً در کلیه ماه‌های قبل از اردیبهشت ۱۳۸۹ با ماه‌های پس از آن اختلاف معنی‌دار داشت ($p < 0.0005$).

مقایسه میانگین‌های وزن تر توده تخم بین مولدین سیاه و قرمز در دوره بررسی با آزمون t-student نشان داد که گرچه این مقادیر در مولدین قرمز بیش از مولدین سیاه است اما اختلاف آنها معنی‌دار نیست ($t = -0.066$, $df = 270$, $p = 0.95$). میانگین وزن تر یک تخم در تیلاپهای مولد سیاه و قرمز در طی دوره بررسی به ترتیب 0.0062 ± 0.0001 g و 0.0058 ± 0.0001 g بود. میانگین‌های ماهانه وزن تر یک تخم در هر دو گروه مولدین سیاه و قرمز از ابتدا تا انتهای دوره بررسی روند افزایشی نشان داد (نمودار ۳-۹).

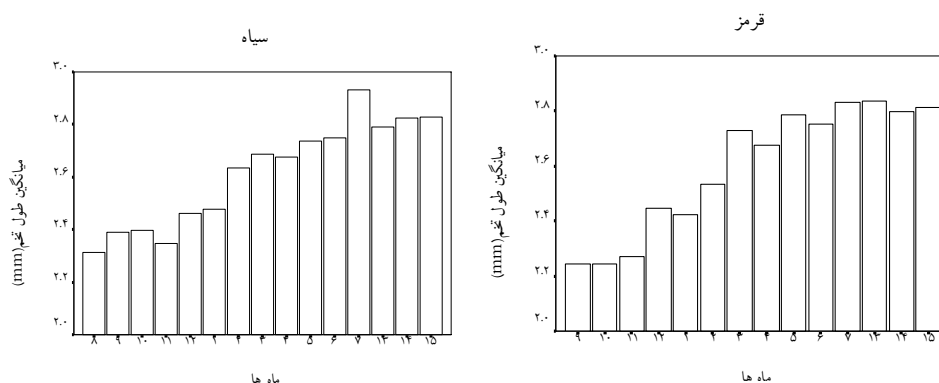


نمودار ۳-۹. تغییرات میانگین‌های ماهانه وزن تر یک تخم در تیلاپهای سیاه و قرمز در شرایط کارگاه تکثیر بافق، شهریور ۱۳۸۸ تا دی‌ماه ۱۳۸۹

مقایسه میانگین های وزن تر یک تخم در مولدین سیاه با آزمون توکی HSD نشان داد که هر یک از ماه ها تقریباً با کلیه ماه های دیگر اختلاف معنی دار داشت، اما در مولدین قرمز عمدتاً بین ماه های انتهایی و ابتدایی دوره مطالعه اختلاف معنی دار بود ($p < 0.0005$).

آزمون t-student نشان داد میانگین وزن تر یک تخم در مولدین سیاه با اختلاف معنی داری بیش از مولدین قرمز بود ($p = 0.007$, $df = 274$, $t = 2.67$).

میانگین های طول قطر بزرگ تخم مولدین سیاه و قرمز در طی دوره بررسی بترتیب 2.58 ± 0.009 mm و 2.54 ± 0.013 mm بدست آمد. طول قطر بزرگ تخم مولدین سیاه در محدوده ۱.۸-۳.۵ mm و در مولدین قرمز در محدوده ۱.۸-۳.۲ mm قرار داشت. در هر دو گروه مولدین سیاه و قرمز میانگین های ماهانه اندازه قطر تخم در دوره بررسی، از اردیبهشت ۱۳۸۸ به بعد نسبت به ماه های پیش از آن افزایش چشمگیری داشت (نمودار ۱۰-۳).



نمودار ۱۰-۳. تغییرات میانگین های ماهانه اندازه قطر بزرگ تخم در تیلاپیاهای سیاه و قرمز

در شرایط کارگاه تکثیر بافق، شهریور ۱۳۸۸ تا دی ماه ۱۳۸۹

مقایسه میانگین های طول قطر بزرگ تخم در مولدین سیاه با آزمون توکی HSD نشان داد که هر یک از ماه ها با اغلب ماه های دیگر اختلاف معنی دار داشت، اما در مولدین قرمز عمدتاً اختلاف بین ماه های انتها و ابتدای دوره مطالعه معنی دار بود ($p < 0.0005$).

آزمون t-student نشان داد میانگین اندازه قطر بزرگ تخم در مولدین سیاه با اختلاف معنی داری بیش از مولدین قرمز بود ($p = 0.006$, $df = 1109$, $t = 2.73$).

بررسی و آزمون ضرایب کوریلیشن Pearson در هردو گروه مولدین سیاه (جدول ۱-۳) و قرمز (جدول ۲-۳) نشان داد همبستگی مثبت معنی دار بین طول کل و وزن بدن مولدین با همآوری مطلق، وزن تر توده تخم، وزن تر یک تخم و اندازه قطر بزرگ تخم وجود داشت. همچنین بین همآوری مطلق با وزن تر توده تخم، اندازه قطر و وزن تر یک تخم و همآوری نسبی؛ وزن توده تخم با اندازه قطر و وزن تر یک تخم و همآوری نسبی؛ وزن هر تخم با اندازه قطر آن؛ همبستگی مثبت معنی دار مشاهده شد. تنها همبستگی منفی معنی دار بین همآوری نسبی با طول کل و وزن بدن مولدین قرمز برقرار بود.

جدول ۱-۳. ضرایب و آزمون دوطرفه همبستگی Pearson بین اندازه طول کل، وزن بدن، همآوری مطلق و نسبی، وزن توده تخم، وزن یک تخم و اندازه قطر بزرگ تخم در مولدین تیلای سیاه ($p < 0.005$)

همآوری نسبی	همآوری مطلق	وزن توده تخم	وزن یک تخم	قطر تخم	وزن بدن	ضریب همبستگی	
۰.۰۳۷	۰.۶۲۶	۰.۷۶۵	۰.۶۷۴	۰.۵۵۶	۰.۹۵	ضریب همبستگی	طول کل
۰.۶۲۸	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	P	
۱۷۶	۳۵۶	۱۶۳	۱۶۵	۱۳۴	۳۶۵	تعداد	
۰.۰۰۱	۰.۵۷۵	۰.۷۲۵	۰.۶۴۲	۰.۵۰۹		ضریب همبستگی	وزن بدن
۰.۹۸۸	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	P	
۱۷۶	۳۴۵	۱۶۲	۱۶۴	۱۳۳		تعداد	
۰.۶۹۸		۰.۹۷۳	۰.۵۲۳	۰.۵۱۱		ضریب همبستگی	همآوری مطلق
۰.۰۰۰۵		۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵		P	
۱۷۳		۱۶۳	۱۶۳	۰.۱۲۵		تعداد	
۰.۶۰۷			۰.۶۵۶	۰.۵۸۴		ضریب همبستگی	وزن توده تخم
۰.۰۰۰۵			۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵		P	
۱۱۰			۱۶۳	۱۲۲		تعداد	
۰.۰۹۱				۰.۸۰۷		ضریب همبستگی	وزن یک تخم
۰.۳۳۸				۰.۰۰۰۵		P	
۱۱۲				۱۲۳		تعداد	
۰.۰۵						ضریب همبستگی	قطر تخم
۰.۶۶۹						P	
۷۶						تعداد	

جدول ۲-۳. ضرایب و آزمون دوطرفه همبستگی Pearson بین اندازه طول کل، وزن بدن، همآوری مطلق و نسبی، وزن توده تخم، وزن یک تخم و اندازه قطر بزرگ تخم در مولدین تیلاپای قرمز ($p < 0.005$)

وزن بدن	همآوری مطلق	وزن توده تخم	وزن یک تخم	قطر تخم	همآوری نسبی		
۰.۹۴	۰.۴۳۸	۰.۶۷۹	۰.۷۶	۰.۷۰۴	-۰.۲۰۴	ضریب همبستگی	طول کل
۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۳۲	P	
۲۵۳	۲۴۸	۱۰۶	۱۰۸	۸۲	۱۱	تعداد	
	۰.۴۳۸	۰.۷۰۵	۰.۷۱۸	۰.۶۶۳	-۰.۲۲	ضریب همبستگی	وزن بدن
	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۲	P	
	۲۴۰	۱۰۷	۱۰۹	۸۳	۱۱۱	تعداد	
		۰.۹۶۱	۰.۴۶۵	۰.۵۰۴	۰.۸۰۲	ضریب همبستگی	همآوری مطلق
		۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	P	
		۱۰۸	۱۰۸	۷۹	۱۰۸	تعداد	
			۰.۶۵۸	۰.۶۲۶	۰.۶۵۷	ضریب همبستگی	وزن توده تخم
			۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	۰.۰۰۰۵	P	
			۱۰۸	۷۹	۷۱	تعداد	
				۰.۸۲۷	-۰.۱۵۲	ضریب همبستگی	وزن یک تخم
				۰.۰۰۰۵	۲۰۶	P	
				۸۰	۷۱	تعداد	
					-۰.۱۳۸	ضریب همبستگی	قطر تخم
					۰.۳۶۷	P	
					۴۵	تعداد	

فرکانس باروری

تگ‌زنی مولدین ماده امکان ثبت فعالیت تولیدمثلی هر مولد را فراهم نمود. براین اساس، دفعات باروری در مولدین بسیار متفاوت بود تا جایی که برخی از مولدین در سراسر دوره بررسی کمتر از چهار نوبت بارور شده و حتی برخی از آنها هرگز بارور نشدند. درمقابل، تعدادی از مولدین ماده فعال بوده و بطور مرتب بارور می شدند. تعداد مولدین فعال در سه تانک مولدین سیاه ۸، ۸ و ۶ مولد، و در سه تانک نگهداری مولدین قرمز ۳، ۴ و ۵ مولد بود. کمترین و بیشترین فاصله باروری بترتیب در مولدین فعال سیاه ۴ و ۵۹ روز و در مولدین فعال قرمز ۹ و ۴۷ روز ثبت شد. میانگین فواصل باروری در مولدین سیاه بین ۳۴-۱۶ روز و در مولدین قرمز ۲۷-۱۷ روز بود.

۴-۳- انکوباسیون تخم‌ها

تخم خارج شده از دهان تیلاپهای سیاه و قرمز به رنگ شیری روشن و براق، در مولدین سیاه تاحدودی متمایل به زیتونی و در مولدین قرمز مایل به نباتی بود. توده تخم خارج شده از دهان گاهی به مواد لزج و کدر موکوسمانندی آغشته بود. در بیشتر موارد در بدو خروج تخم‌ها از دهان مولدین، در توده‌های تخم تعدادی تخم خراب مشاهده می‌شد که بدلیل رنگ کرمی و کدر کاملاً از دیگر تخم‌ها قابل تمایز بود. در بیشتر موارد تعداد تخم‌های خراب حدود ۱۰-۵٪ تخم‌ها را شامل می‌شد اما این تعداد گاهی تا ۹۰٪ هم می‌رسید.

در انکوباتورها جریان دائمی آب برقرار بود که سبب جابجایی و چرخش آرام آنها می‌گردید. درعین حال هرگونه قطع جریان آب و عدم تحرک تخم‌ها که چند دقیقه طول می‌کشید، سرعت موجب به هم چسبیدن تخم‌ها می‌شد. در این موارد حتی پس از برقراری مجدد جریان آب، دستجات تخم‌های به هم چسبیده در سطح و کناره‌های انکوباتور شناور می‌شدند. در این شرایط درصد تخم‌های خراب کدر افزایش می‌یافت و چنانچه عدم جابجایی تخم‌ها بیش از چند دقیقه طول می‌کشید توده تخم موجود در انکوباتور به کلی از بین می‌رفت. همچنین وجود هرگونه حباب‌های ریز هوا در آب موجب شناوری تخم‌ها در سطح آب و تخریب آنها می‌شد. اغلب تخم‌های بی کیفیت در سطح آب انکوباتور شناور شده و با جریان آب خارج می‌شدند. (تصاویر ۳-۳ و ۳-۴)

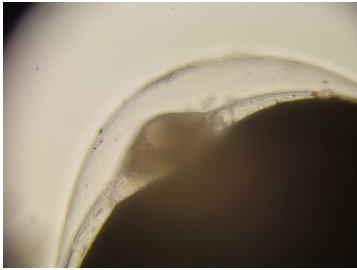
(۳-۴)



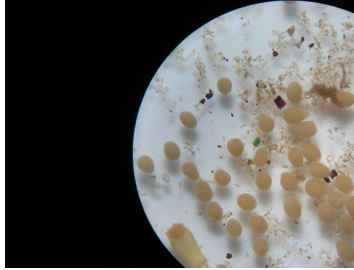
تصویر ۴-۳. انکوباتورهای تخم تیلاپیا



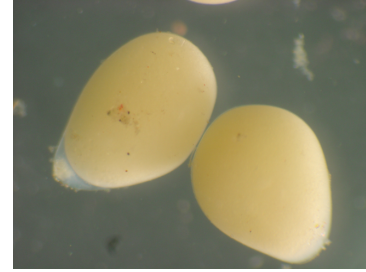
تصویر ۳-۳. کارگاه تکثیر تیلاپیا



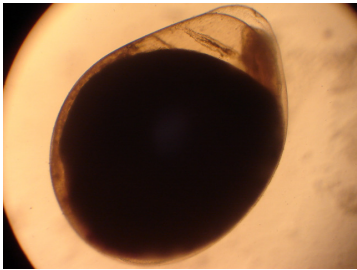
۳-۷. آغاز تقسیم زیگوت



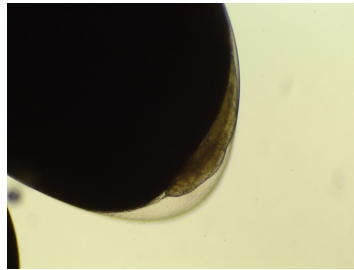
۳-۶. تخم لقاح شده



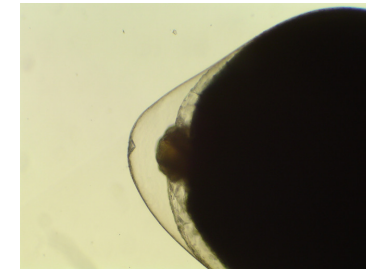
۳-۵. منظره عمومی تخم‌ها در زیر لوپ



۳-۱۰. تشکیل لوله قلب



۳-۹. تشکیل مغز سه حفره‌ای



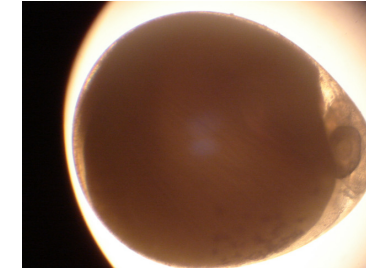
۳-۸. زیگوت ۸ سلولی



۳-۱۳. بچه ماهیان نوری در تانک



۳-۱۲. نوزاد کیسه زرده‌ای



۳-۱۱. تخم چشم زده

۴- بحث

۴-۱- کارگاه تکثیر

بطور کلی برای تولید تخم تیلاپیا در جهان چهار سیستم حوضچه‌های خاکی، تانک‌ها، هاپا و تلقیح مصنوعی بکار می‌رود که تانک‌ها مناسب‌ترین آنها محسوب می‌شوند (El-Sayed, 2006). وجود شرایط مناسب تکثیر و ثبات عوامل محیطی از جمله فاکتورهای آب از مهمترین شرایط کارگاه تکثیر تیلاپیا می‌باشد. آب کارگاه باید کیفیت مناسب داشته باشد، در کارگاه سیستم انکوباسیون مناسب و تانک‌هایی در اندازه‌های مختلف برای نگهداری تخم تا سایز مناسب ذخیره سازی وجود داشته باشد. مدیریت کارآمد بسیار مهم است زیرا مراقبت ضعیف سبب کاهش تولید بچه‌ماهی می‌شود (Sa-an, 2009). در کارگاه باید نور محصور تأمین شده و تخم‌ها از UV حفاظت شوند (Ahmed *et al.*, 2007).

کنترل و نظارت دائم بر کارگاه تکثیر تیلاپیا سبب حفظ شرایط و تثبیت فاکتورهای آب در محدوده‌های مناسب (El-Sayed, 2006; El-Shafai *et al.*, 2004; Atwood *et al.*, 2001; Rana, 1990; Wangead *et al.*, 1988)

در طی این مطالعه شده است. در مجموع شرایط کارگاه تکثیر تیلاپیا در ایستگاه بافق مطلوب به نظر می‌رسد.

۴-۲- انکوباسیون و تفریح تخم‌ها

اووسیت بالغ تیلاپای نیل *O. niloticus* کروی تا بیضوی و به رنگ‌های زرد و نارنجی بوده و غشاء زرده‌ای نازک دارد. زرده حجیم بجز در منطقه قطب جانوری توسط لایه سیتوپلاسم احاطه شده و قطرات چربی در تمام زرده پراکنده اند. بلافاصله پس از لقاح، چروکیدگی و انقباض زرده از غشاء مشاهده می‌شود. سپس سیتوپلاسم در قطب جانوری تجمع کرده و کلاهک قطبی تشکیل می‌گردد (Omotosho, 1987). تخم تیلاپیا زرده حجیم دارد، قادر به شنا نیست و ته‌نشین می‌شود. دهان و آبشش ندارد و به کمک رگ دمی اکسیژن مورد نیاز را بدست می‌آورد. این تخم‌ها باید تا زمان شناوری در دهان مادر یا انکوباتور نگهداری شوند (Sa-an, 2009). در اغلب کارگاه‌های تکثیر تیلاپیا به منظور افزایش بازده تکثیر، تخم از دهان مادر خارج شده و بطور مصنوعی انکوباسیون می‌شوند (Fessehaye, 2006). خارج کردن تخم از دهان مادر سبب می‌شود فواصل تخم‌ریزی

تا ۳۷.۵٪ کوتاه تر شود (Mair et al., 1993). از آنجا که مادر در مدت نگهداری تخم و نوزادان در دهان تغذیه نمی کند، برای بازگشت به شرایط تخم ریزی حداقل به ۴ هفته زمان نیاز دارد (Herbst, 2002).

نرخ تمایز تخم و بچه ماهی نوس تیلایا مانند بسیاری از ماهیان وابسته به دما است. در دهان تفریخی ها تخم باید حرکت مناسب داشته باشد. تخم ها باید بخوبی هوادهی شوند و آب با کیفیت باشد. بهتر است برای انکوباسیون از سیستمی استفاده شود که احتمال خرابی نداشته باشد مثلاً از جریان ثقلی آب استفاده شود و استفاده از پمپ ها به حداقل برسد. ظروف انکوباتور باید از مواد قابل دسترس ساخته شوند. انکوباتورها ممکن است شیشه ای، پلاستیکی، پرسپکس، فایبرگلاس فلزی یا حتی پارچه ای باشند. البته ظروف شیشه ای و پرسپکس گران قیمت هستند. انکوباتورهای پارچه ای و فلزی ارزان می باشند اما نمی توان در آنها با چشم توده های تخم یا بچه ماهی نوس را دید. در این انکوباتورها جریان آب از پایین است. جارهای مک دونالد استوانه ای ته گرد بوده و از پلاستیک های شفاف ساخته می شوند. در این جارها آب از یک لوله که در بالا ثابت شده وارد می شود. این انکوباتورها برای هچری های تجاری توصیه می شوند. بطری های پلاستیکی نوشابه جایگزین ارزان قیمتی به عنوان انکوباتور هستند. می توان بالا یا پایین این بطری ها را برید تا انکوباتور ساخته شود. در بسیاری از کارگاه های تکثیر جارهای مخروطی یا قیفی شکل «زوگ» که بطور وسیع در پرورش کپورها بکار می رود، استفاده می شوند. آب باید فیلتر شود تا قارچ ها محیط را آلوده نکنند. هر چه تعداد تخم ها در انکوباتور بیشتر باشد نیاز به اکسیژن بیشتر است. تراکم مناسب اکسیژن بیش از ۵-۴ میلیگرم برلیتر و آب باید عاری از پلانکتون و جلبک باشد بویژه اینکه آنها اکسیژن را در شب مصرف می کنند. حفظ سطح دمای آب مسئله اساسی است که نباید به کمتر از ۲۴ و بیشتر از ۳۵ درجه سانتیگراد برسد. در غیر این صورت مرگ و میر زیاد شده و هچ شده ها ضعیف بوده و حتی می میرند (Sa-an, 2009). اغلب ظروف هچ تجاری گران هستند. ظروف وارونه و ایستاده نوشابه خانواده، غرابه دهان گشاد وارونه، بطری و جارهای زوگ، فلاسک های ارلن مایر، قیف های پلاستیکی، لوله های پلی وینیل کلراید و لوله های سانتریفیوژ پلاستیکی بعنوان ظروف غیر تجاری هچ کاربرد دارند. ظروف غیر ته گرد مناسب نیستند. داشتن ته گرد یکی از ویژگی های مؤثر ظروف هچ تیلایا است. در دهان مولد چرخش تخم ها سبب شستشو و هوادهی می شود. چرخش منظم تخم ها در دوره انکوباسیون ضروری است. در انکوباسیون مصنوعی برای چرخش تخم ها از قراردادن جارها روی سطح متحرک، هوادهی و جریان آب استفاده می شود (Herbst, 2002).

مهم‌ترین ویژگی‌های سیستم هچینگ تیلایا توانایی حفظ جریان آب در انکوباتور و کیفیت خوب آب است. این سیستم‌ها باید از تانک‌های پرورشی جدا باشند تا احتمال آلودگی کاهش یابد. کاهش تلفات تخم بر اثر باکتری و قارچ نیز باید در نظر گرفته شود. لازم است در طی انکوباسیون از داروهایی جهت کنترل باکتری‌ها و قارچ‌ها استفاده شود. کاربرد متیلن‌بلو جهت ضدعفونی کردن مفید است. در سیستم‌های گران‌تر فیلتراسیون شیمیایی، مکانیکی، بیولوژیک و UV بکار می‌رود. آلودگی‌های باکتریایی و قارچی ممکن است عامل مهم تلفات تخم تیلایا باشند و لازم است فعالیت‌های پیش‌گیرانه انجام شود. در سیستم‌های جریانی و بازگردشی که فیلتراسیون زیستی انجام می‌شود، تخم‌ها باید از سیستم خارج و توسط مواد شیمیایی ضدعفونی شوند. آنتی‌بیوتیک‌ها هم برای مبارزه با قارچ‌ها و باکتری‌ها به سیستم هیچ اضافه می‌شوند. راه دیگر استفاده از استریل‌کننده‌های ماوراء بنفش است که در این حالت دیگر نیازی به مواد شیمیایی نیست (Herbst, 2002). حمام پرمنگنات پتاسیم یکی از مناسب‌ترین روش‌های شستشوی ظروف تکثیر است (Nguenga, 1988). برای شستشوی تخم‌ها می‌توان از محلول پراکسید هیدروژن ۱۰٪ که ضد قارچ است نیز استفاده کرد (Sa-an, 2009).

ثبات درجه حرارت و غلظت اکسیژن آب عاری از پلانکتون در انکوباسیون مصنوعی تخم‌ها بسیار مهم بوده و اهمیت آن بیش از چرخاندن تخم‌ها در دهان مادر است. شدت جریان آب که سبب خروج متابولیت‌های NH_3 و CO_2 می‌شود نیز عامل مهمی محسوب می‌شود (Ahmed et al., 2007). برای انکوباسیون تخم‌ها دمای بین $25-30^\circ\text{C}$ خوب است اما رشد اپتیمم بین $28-30^\circ\text{C}$ روی می‌دهد. در طی رشد مقادیر زیادی آمونیاک و دی‌اکسید کربن تولید می‌شود. این ترکیبات باید با حفظ جریان ثابت آب حذف شوند. اگر آمونیاک به بیش از ۵ میلی‌گرم بر لیتر برسد رشد بچه‌ماهی نورس متوقف و آبشش‌ها آسیب می‌بینند. pH باید بین ۶/۵-۷/۵ حفظ شود. pH کمتر از ۴/۵ یا بیش از ۸/۵ موجب مرگ و میر شدید تخم و بچه‌ماهی نورس می‌گردد. pH بالا همراه با سختی کم آب سبب تضعیف پوسته تخم‌ها و تفریخ زودرس و تولید بچه‌ماهی نورس ضعیف می‌شود (Herbst, 2002).

تخم‌های بی‌کیفیت خودبخود با جریان خروجی آب بیرون می‌روند. چنانچه مخلوطی ویژه از ارگانسیم‌ها و ترکیبات با آب انکوباتورها مخلوط شود سبب نرخ تفریخ ۹۹٪ می‌گردد (Sa-an, 2009). دوره جنینی که با باروری تخم شروع شده در نهایت با انتقال از مرحله تغذیه درونی به بیرونی یعنی مرحله بچه‌ماهی نورس پس از

کیسه زرده خاتمه می یابد (Ahmed *et al.*, 2007). اگر جریان خروجی آب انکوباتورها به تانک های پرورش راه داشته باشد بچه ماهیان نارس خودبخود جدا شده و عملیات جابجایی کم می شود (Sa-an, 2009).

در این مطالعه، باتوجه به عدم وجود پیشینه مطالعاتی و تجربی تکثیر تیلایا در کشور، انکوباسیون تخم مولدین نسل اول در انکوباتورهای شیشه ای مخروطی، ظروف بشر، ظروف گلدان مانند سفالی، در حجم های ۲۰-۵ لیتر، با جهت جریان متفاوت آب از بالا یا از پایین، به شکل های ابداعی یا رایج جهت انکوباسیون تخم، بررسی گردید

(Myers & Hershberger, 2009; Rana, 2009; Ahmed *et al.*, 2007; Mair *et al.*, 1993; Rothbard & Hulata, 1980). در نهایت ظروف شیشه ای مخروطی شکل «ویس» با ظرفیت مفید ۸ لیتر برگزیده شدند. این انکوباتورها در برخی از کارگاه های تکثیر ماهیان گرمابی در استان های شمالی کشور کاربرد دارند. باتوجه به بازده مناسب تر و شرایط مناسب تر جابجایی تخم ها در برقراری جریان آب از بالا در سیستم های آزمون شده در این مطالعه، تغییراتی در ظروف ویس و شیرآلات و اتصالات آن اعمال شد و جریان غیرمستقیم آب از بالا جهت جابجایی تخم ها برقرار گردید. ضد عفونی نشدن موردی انکوباتورها در بررسی مولدین نسل اول، آلودگی را افزایش می داد و سبب کاهش شدید بازماندگی می گردید. شستشوی انکوباتورها با پرمنگنات پتاسیم که در این مطالعه قبل از هر نوبت انکوباسیون و پس از تخلیه بچه ماهی نارس صورت می گرفت روش در دسترس و مناسبی برای کنترل عفونت ها به نظر می رسد. کنترل نوسانات برق و جریان آب در انکوباتورها و ورود هرگونه حباب های ریز هوا به آب که سبب تجمع و چسبیدن تخم ها به یکدیگر و شناوری آنها در سطح آب می گردید، برای حفظ تفریخ تخم ها و بازده تکثیر بسیار ضروری و مؤثر بود. شایان ذکر است که در صورت استفاده از جریان ثقلی آب، باید جریان آب کاملاً محبوس و بدون ارتباط با هوا باشد.

گرچه تخم های بی کیفیت خودبخود با جریان آب خارج می شدند اما باقی ماندن برخی از تخم های فاسد در انکوباتورها منشأ ایجاد و تجمع آلودگی بود. برخی از کارگاه ها تخم های خراب خارج شده از دهان مولد را قبل از انکوباسیون، جداسازی و حذف می کنند (bibaharie.blogspot.com/2008_02_01_archive.html).

تفریخ حدود ۶۰٪ تخم تیلایاها که با احتساب مجموع تخم های خارج شده از دهان مولد در بررسی حاضر بدست آمده، نسبتاً مناسب است اما لازم است افزایش یابد. باید توجه داشت که میزان تفریخ تخم تیلایای نیل با افزایش شوری آب به ۱۴-۱۰ ppm درمقایسه با آب شیرین بسیار کاهش می یابد (Watanabe & Kuo, 1985). حذف

تخم‌های بی کیفیت پیش از انکوباسیون، افزایش تعداد انکوباتورها به منظور اجتناب از تراکم زیاد تخم‌ها در انکوباتور، کنترل کامل نوسانات آب و برق، تنظیم دقیق جریان آب در انکوباتورها جهت جابجایی مناسب تخم‌ها، کنترل آلودگی‌ها در انکوباتورها، حفظ بهداشت کلیه ظروف و تجهیزات مرتبط با تکثیر، پرسنل و مجموعه کارگاه، می‌تواند بر افزایش تفریح مؤثر باشد. تأثیر کاربرد مخلوط ویژه از ارگانیکس‌ها و ترکیبات در آب انکوباتورها (Sa-an, 2009) باید مورد بررسی قرار گیرد. در عین حال ویژگی‌های ژنتیکی مولدین را نیز نباید از نظر دور داشت. جهت اطمینان از موفقیت طولانی مدت برنامه‌های تولیدمثل تیلایا، حفظ واریانس ژنتیکی بسیار اهمیت دارد. کاهش تنوع ژنتیکی بدلیل رانش یا دریفنت ژنتیکی (که در جمعیت‌های کوچک روی می‌دهد) احتمال توسعه ژنتیکی در آینده را محدود می‌کند (Fessehaye, 2006). عوامل ژنتیکی به اندازه ارتباطات اجتماعی بین مولدین بر شاخص‌های تخم‌ریزی در فرد مؤثر است (Herbst, 2002). در جمعیت‌های طبیعی تیلایاها در مناطق استوایی عواملی مانند وجود ابر، بارش باران و شوری بر بازماندگی بچه‌ماهیان نوری تأثیر می‌گذارند (Coward & Bromage, 2000).

در نخستین ماه‌های بررسی و گاهی پس از آن، بر اثر نوسانات برق و آب که بیشتر بدلیل عدم تکمیل و نصب تجهیزات لازم صورت می‌گرفت و بدنبال آن قطع یا تغییر جریان آب پیش می‌آمد، فاسدشدن تخم‌ها در انکوباتورها بارها روی داد. بدین ترتیب وجود منبع برق جایگزین و حفظ جریان دائم آب جهت حفظ بازده مناسب کارگاه تکثیر از نکات بسیار مهم و اساسی محسوب می‌شود.

در این بررسی مدت زمان تفریح و تبدیل تخم به نوزاد کیسه زرده ۵-۶ روز، و تولید بچه‌ماهی نوری آزاد از تخم تازه لقاح شده ۸-۱۰ روز بود. محققین دیگر مدت تفریح تخم تیلایای نیل در دمای $26-28^{\circ}\text{C}$ را ۲-۵ روز و تبدیل تخم به بچه‌ماهی نوری آزاد را ۱۱-۱۰ روز ذکر کرده‌اند (Herbst, 2002; Omotosho, 1987).

رشد طولی لاروهای تیلایای نیل پس از جذب کیسه زرده، بسته به تفاوت نرخ جذب غذا در طی رشد و نمو متفاوت است. کاهش اولیه نرخ رشد خالص احتمالاً بدلیل نیاز به حرکت پس از تفریح و کاهش ثانویه نرخ رشد قبل از جذب کامل کیسه زرده بدلیل کاهش موارد زرده ای است (Omotosho, 1987).

۳-۴- تولیدمثل

رفتار تولیدمثلی

در مولدین بررسی حاضر، نشانه های دوشکلی جنسی در هر دو گروه تیلایهای سیاه و قرمز بصورت جثه نسبتاً بزرگ تر نرها، و در تیلایهای سیاه نوار سیاه سرتاسری در قسمت انتهایی باله پشتی، تالو سطح بدن و رنگ صورتی سطح فوقانی سر قابل رؤیت بود. وجود پولک های درشت براق که در نزدیکی باله پشتی تیلایهای هیبرید قرمز بالغ نر پراکنده هستند علامت تمیز آنها از ماده ها است. البته توسعه پایلای اورونیتال معیار مناسبی برای تشخیص رسیدگی ماهی ماده برای تخم ریزی محسوب می شود (Herbst, 2002). از آنجا که رفتارهای تهاجمی، نزاع و دفاع از قلمرو باشدت بیشتری در تیلایهای بزرگ تر و مسن تر مشاهده می شود، چنانچه ذخیره سازی مولدین از سنین پایین تر صورت گیرد که همگی با هم رشد کنند (Herbst, 2002) مناسب تر است. چراکه بدلیل سازش ماهیان جوان تر با شرایط تانک رفتارهای تهاجمی تا حدود زیادی کاسته و کنترل می شود. درعین حال در یک کارگاه تکثیر باید فرصت و زمان لازم جهت تولید و هزینه های نگهداری مولدین را مدیریت نمود. آسیب های ناشی از درگیری ماهیان که گاهی اثرات نسبتاً شدیدی در سطح بدن آنها برجای می گذارد، زمینه ایجاد بیماری ها و تشدید آلودگی های محیط را فراهم می کند. رفتار پرخاشگرانه تیلایا در محیط های محدود ممکن است منجر به آسیب دیدگی و حتی مرگ ماهیان شود. در برخی از کارگاه های تکثیر تیلایا، به منظور کنترل رفتارهای تهاجمی ماهیان نر و حتی ماده غالب، ناحیه پره ماگزایلا توسط تیغ یا قیچی بریده و حذف می شود (Herbst, 2002) که روشی انسانی و اخلاقی به نظر نمی رسد. روش دیگر مهار رفتارهای تهاجمی جدا کردن جفت ها از طریق یک پرده پلکسی گلاس است (Hussain et al., 1991). در برخی از کارگاه های تکثیر تیلایا مولدین نر و ماده بصورت یک زوج در هر تانک تکثیر نگهداری می شوند. در سیستم «تک ماده» در هر سال ۹۰۰۰ تخم بدست می آید که نسبت به سیستم تولید متراکم تخم تیلایای نیل در استخرهای باز با ۷۳۰۰ تخم در سال یا ۲۰ تخم در روز ترجیح دارد (Herbst, 2002). میزان تماس بین نرها و ماده ها یکی از مهمترین عوامل موفقیت فعالیت های تولیدمثل تیلایاها محسوب می شود (Coward & Bromage, 2000).

احتمالاً بدلیل سخت بودن پوشش کف تانک های فایبرگلاس کارگاه تکثیر، رفتار تولیدمثلی حفر گودال که بطور غریزی در مولدین تیلایای نیل مشاهده می شود، بصورت تمیز کردن کف تانک درآمده است. مشاهده

نواحی دایره‌ای شکل تمیز شده در کف تانک‌ها شاخص خوبی برای پیش‌بینی فعالیت تولیدمثلی ماهیان در ساعات گذشته است گرچه ممکن است این نواحی گاهی واضح یا قابل رؤیت نباشند.

جفت‌گیری بین تیلایها عمدتاً بعد از ظهرها روی می‌داد. مشاهده جفت‌گیری در ساعات بعد از ظهر توسط دیگر محققین نیز گزارش شده است (Gautier *et al.*, 2000). بدین ترتیب اجتناب از تردهای غیر ضروری، محدود شدن باز دیده‌ها و حفظ آرامش بویژه در ساعات بعد از ظهر برای کاستن از عوامل استرس‌زا ضرورت دارد.

بادقت در رفتارهای مولدین همراه با گذشت زمان، می‌توان تا حدود زیادی مولدین غیرفعال را شناسایی و اقدام به جایگزینی آنها با مولدین دیگر نمود. اما باید توجه داشت که مولدینی که تازه بارور شده‌اند برای باروری مجدد نیاز به زمان دارند بویژه اگر مراحل از انکوباسیون تخم در دهان مادر طی شده باشد. در هنگام انتخاب مولدین علاوه بر صفات مطلوب سلامت ظاهری بدن، چنانچه مولد بالغ ذخیره‌سازی شود، باید دقت کرد که مولد دارای ویژگی‌های تولیدمثلی اپتیمم از نظر هم‌آوری و اندازه بدن، وراثت ژنتیکی برای داشتن رنگ، نرخ رشد و هم‌آوری مطلوب (Coward & Bromage, 2000) باشد، گرچه تشخیص آنها ساده نیست.

تیلایهای مولد سیاه در مقایسه با مولدین قرمز در برابر صید شدن بیشتر مقاومت می‌کنند اما در زمان صید شدن یا بلافاصله پس از آن تخم‌ها را رها می‌کنند درحالی‌که مولدین قرمز تخم‌ها را به سادگی از دهان خارج نمی‌کنند که این رفتار بدلیل اطمینان بیشتر از هرز رفتن تخم‌ها می‌تواند یک مزیت محسوب شود.

اندازه و سن تخم‌ریزی مولدین

چنانچه ذکر شد، اندازه طول کل و وزن بدن کوچک‌ترین تیلایهای مولد سیاه بترتیب ۱۷cm و ۸۳.۵g و کوچک‌ترین مولد قرمز ۱۵.۶cm و ۶۳.۹g بود. بنابراین در شرایط کارگاه تکثیر ایستگاه بافق، امکان باروری تیلایها از وزن‌های بالای ۶۰ گرم وجود دارد. این ماهیان در شرایط نگهداری در ایستگاه بافق حدود ۵.۵ ماه سن دارند.

در تیلایهای نیل که در شرایط طبیعی دریاچه ویکتوریا در کنیا زندگی می‌کنند، اولین سایز بلوغ نرها ۲۱cm و در ماده‌ها ۲۲/۷cm بوده است (Njiru *et al.*, 2006). بلوغ تیلایهای نیل در شرایط پرورشی، در ۴-۲ ماهگی در

وزن های ۳۰-۵۰g (de Graff, 2004; de Graff *et al.*, 1999; De Silva & Radampola, 1990) در سه ماهگی در طول ۸-۱۶ سانتیمتری (Morales, 1991) و ۱۰-۱۲ ماهگی در طبیعت، و ۵-۶ ماهگی و از وزن ۲۰g در شرایط پرورشی (Pompa & Masser, 1999) نیز گزارش شده است. در ماهیان تیلایای نیل دریاچه زاپاتا در ایالت مورالس مکزیک طول کل بدن کوچکترین نر و ماده بالغ ۱۴۰ میلیمتر بوده است. در بررسی های مختلف تفاوت هایی در سن اندازه اولین بلوغ مشاهده می شود زیرا بلوغ جنسی حاصل عملکرد اندازه بدن ماهی است که تحت تأثیر تغذیه، دما، دوره نوری و عوامل محیطی قرار دارد (Mendoza *et al.*, 2005). تعیین دقیق نخستین سن بلوغ و تخم ریزی نیاز به بررسی بافت شناسی، فیزیولوژی و شاخص های غدد جنسی دارد.

استرس ها و شرایط نامناسب مختلف محیطی موجب تحریک بلوغ زودرس در ماهیان تیلایای نیل می شوند (Watanabe *et al.*, 1984). تیلایای نیل در استخرهای پرورش بسیار زودتر از شرایط طبیعی بالغ می شود. این امر پاسخی همئوستاتیک به شرایط زیست محیطی محسوب می شود (Ahmed *et al.*, 2007). نگهداری ماهیان در شرایط محصور کارگاه تکثیر را می توان عامل استرس زا محسوب کرد.

در ابتدا تصور می شد که جمع آوری تخم های رسیده تیلایا تنها پس از مشاهده رفتارهای جفت گیری مانند تغییر رنگ و حرکت ماده از بالای آشیانه نر امکان پذیر است. اکنون مشخص شده است که آمادگی تیلایای ماده برای تخم ریزی بر اساس ترکیبی از رفتارهای جفت گیری و میزان توسعه پایلای اوروژنیتال قابل تشخیص است (Myers & Hershberger, 1991). تیلایای نیل ماده که در آکواریوم نگهداری شدند، براساس مقدار توسعه پایلای اوروژنیتال بدون حضور ماهی نر آماده تخم ریزی بوده و بطور مصنوعی تخم ریزی کردند (El-Gamal *et al.*, 1999). با توسعه پایلای اوروژنیتال بیش از ۰.۵cm، ماهی برای تخم گیری مناسب است (Herbst, 2002).

بلوغ زودرس عامل تزاید جمعیت ماهیان تیلایا است. بدلیل رفتارهای خاص تولیدمثلی این ماهیان و نیاز به قلمروسازی، نگهداری ماهیان با تراکم های بالا ساده ترین روش جلوگیری از فعالیت تولیدمثلی آنها در موارد لازم است (Coward *et al.*, 1998). محدود کردن تولیدمثل تیلایاها توسط ذخیره سازی آنها با تراکم زیاد، در حوضچه های بتنی ذخیره نگهداری تیلایای بالغ ایستگاه تحقیقات بافق با اطمینان تجربه شده است.

طبق نتایج مطالعه حاضر در مورد مولدین در یک دوره ۱۵ ماهه از آغاز باروری، در مولدین سیاه طول های ۲۱.۵-۳۱cm و وزن های ۱۶۵-۴۹۵g، و در مولدین هیبرید قرمز طول های ۲۵-۳۲cm و وزن های ۲۵۰-۵۲۵g،

محدوده‌های طولی و وزنی مناسب برای انتخاب مولد هستند. بدین ترتیب با احتساب دوره ۳.۵ ماهه پیش از بلوغ و باروری، در مولدین سیاه از حدود سن ۸ تا حداقل ۲۰ ماهگی که مطالعه ادامه داشت، و در مولدین هیبرید قرمز از حدود سن ۹ تا ۱۷ ماه برای باروری مناسب است. محدوده سنی وسیع‌تر مولدین سیاه یکی از دلایل ارجحیت آنها نسبت به هیبریدهای قرمز جهت تکثیر محسوب می‌شود. پیشی گرفتن معنی‌دار طول و وزن بدن مولدین قرمز در مقایسه با مولدین سیاه در مدت زمان و شرایط نگهداری مشابه که آزمون t-student نیز آن را تأیید نمود ($p < 0.0005$)، عامل محدودکننده‌ای برای نگهداری طولانی مدت مولدین قرمز است. بدین ترتیب به نظر می‌رسد در صورت استفاده از مولدین قرمز برای تکثیر، جهت حفظ بازده تولید پس از رسیدن مولدین به سن ۱۷ ماه، نیاز به جایگزینی آنها با مولدین جوان‌تر باشد. باروری در ماهیان درشت‌جثه بسیار کمتر بوده و مولدین بیش از ۶۵۰ گرمی سیاه و بیش از ۷۵۰ گرمی قرمز، حدود ۵٪ کل مولدین را تشکیل می‌دهند. در یک بررسی، اپتیمم محدوده سن بیولوژیک تیلاپای نیل مولد برای تولید تخم‌های با کیفیت ۱۸-۶ ماهگی ذکر شده است. با افزایش سن مولد، اندازه تخم و وزن آن و اختلافات آنها در تخم‌های هر تخم‌ریزی افزایش، اما درصد باروری تخم‌ها و تفریح کاهش نشان داده است (Getinet, 2008).

مقدار کمتر از ۳ ضریب b معادله رگرسیون پاور بین طول کل و وزن بدن در هر دو گروه ماده مولدین سیاه (۲.۶۶) و هیبرید قرمز (۲.۷۱) نشان می‌دهد که مدل رشد آلومتریک منفی بوده و در شرایط تکثیر با گذشت زمان افزایش طول نسبت به افزایش وزن پیشی می‌گیرد (Hart & Reynolds, 2002; Pauly, 1983). در بررسی سازگاری و پرورش ماهیان تیلاپیا در شرایط کارگاهی مشابه با این مطالعه در ایستگاه تحقیقات بافق، مقدار ضریب b معادله رگرسیون پاور بین طول کل و وزن بدن تیلاپاهای نیل سیاه (۳.۱۹) و هیبرید قرمز (۳.۱۲) بسیار نزدیک به ۳ و مدل رشد ایزومتریک گزارش شده است (سرسنگی، ۱۳۹۰). رشد آلومتریک منفی و بازماندن روند افزایشی وزن بدن نسبت به طول که مهم‌ترین عامل آن تغذیه نامناسب است (Hart & Reynolds, 2002) در مولدین درحال تکثیر که تغذیه آنها تحت تأثیر فرآیند تولیدمثل می‌باشد، قابل انتظار است.

هماوری

کمترین مقدار هماوری مطلق در مولدین تیلاپای سیاه ۵۰ و بیشترین آن ۲۶۰۰ با میانگین ۸۵۲.۷ ± ۲۴.۵ عدد تخم بدست آمد. در مولدین قرمز کمترین و بیشترین هماوری مطلق ۵۰ و ۲۶۰۰ تخم و میانگین آن ۹۲۵.۶ ± ۳۱.۲ تخم بود. میانگین های ماهانه هماوری مطلق در مولدین سیاه و قرمز از اردیبهشت ۱۳۸۹ افزایش قابل توجهی یافت. در مطالعات محققین دیگر در مورد تیلاپای نیل، مقادیر هماوری ۷۶۱۹-۹۰۵ تخم در ماهیان ۵۱-۲۸ سانتیمتری (Njiru *et al.*, 2006)، ۸۴۷-۲۴۳ تخم در ماهیان دریاچه زاپاتای مکزیک (Peña-Mendoza *et al.*, 2005)، ۲۴۰.۸ ± ۷۰ تخم (Campos-Mendoza, 2004)، ۲۰۰۰-۳۰۵ تخم (Peterson *et al.*, 2004) و کمتر از ۱۰۰ تا بیش از ۳۰۰۰ تخم (de Graaf *et al.*, 1999) در ماهیان پرورشی، ۳۷۰۶ تخم از یک مولد نیل ۵۷ سانتیمتری (Fryer & Iles, 1972) گزارش شده است.

کمترین مقدار هماوری نسبی در مولدین تیلاپای سیاه ۰.۲۹ و بیشترین آن ۶۸ با میانگین ۲.۷۷ ± ۱.۳ تخم به ازاء هر گرم وزن بدن مولد (معادل ۲۷۷۲ ± ۱۲۸۹ تخم بر کیلوگرم) بود. در مولدین قرمز کمترین و بیشترین هماوری نسبی ۰.۱۳ و ۷.۷۱ و میانگین آن ۲.۲۵ ± ۱.۲ تخم به ازاء هر گرم وزن بدن مولد (معادل ۲۲۵۱ ± ۱۱۹۶ تخم بر کیلوگرم) بدست آمد.

محققین دیگر هماوری نسبی تیلاپای نیل پرورشی را ۳۱۲ ± ۳۶ تخم بر کیلوگرم با تراکم ۳ ماده بر مترمربع (Getinet & Amrit, 2007)، $۷/۲ \pm ۰/۲$ تخم بر گرم (Campos-Mendoza, 2004)، ۷۵۳-۳۰۵ تخم بر کیلوگرم (El-Sayed *et al.*, 2003) گزارش کرده اند.

تیلاپای نیل ماده در یک زمان بچ های مختلف تخم را دارد و در یک فصل چند نوبت تولیدمثل می کند (Babiker & Ibrahim, 1979). تعریف هماوری در ماهیان تیلاپا ساده نیست و به شکل های مختلفی ارائه شده است. در ماهیان استخوانی هماوری اغلب بصورت تعداد تخمک های رسیده یا بالغ تخمدان بلافاصله قبل از تخم ریزی تعریف می شود که به آن هماوری بالقوه می گویند (Payne & Collinson, 1983). در این حالت فرض می شود که همه اووسیت های رسیده آزاد می شوند و تنها تعداد معدودی تخمک پس از تخم ریزی در تخمدان می مانند. شرایط تخم ریزی چندباره در گونه هایی مانند تیلاپا و بازگشت (رکریت) خیلی سریع اووسیت ها به بچ در حال بلوغ، می توانند بشدت هماوری را کاهش دهند. متأسفانه بیشتر مطالعات تیلاپا بر اساس تعریف کلاسیک بالا

انجام شده درحالیکه این تعریف منطبق بر هماوری ماهی در فصل مناسب تولیدمثلی است نه ماهیانی مانند تیلایپا که تخم‌ریزی چندباره دارند. در ماهیانی که تخم‌ریزی سالانه دارند، تخمدان‌های بالغ مولدین سالانه تنها ۲ کوهورت تخمکی دارند که شامل اووسیت‌های بالغ امسال و ذخیره اووسیت‌های تمایز نیافته سال بعد می‌شود. در تیلایپاها رکریت اووسیت‌ها در مراحل بلوغ بسیار پیچیده است. بافت‌شناسی تخمدان‌های رسیده تیلایپاها نشان می‌دهد که اووسیت‌های رسیده چندنوبتی بوده و تنها در تخمدان‌های بسیار رسیده پراکنش دونوبتی است. با در نظر گرفتن مشخص نبودن منشاء اووسیت‌ها در موج بعدی فعالیت گنادی و حضور تخم‌های آتروفیه شده در تخمدان، احتمالاً استفاده از تعریف کلاسیک هماوری مطلق سبب می‌شود هماوری کمتر از میزان واقعی بیان شود.

هماوری به معنی تعداد بچه‌ماهی‌نوری تولیدشده در طول زندگی یک تیلایپای ماده (Lowe-McConnell, 1955) نیز بیان شده است. این تعریف نیز در شرایط پرورشی کاربرد ندارد زیرا اغلب این مولدین تنها در دوره نسبتاً کوتاهی از دوره اپتیمم تولیدمثلی خود مورد استفاده قرار می‌گیرند. محققین دیگر این تعریف را به یک دوره ۱۲ ماهه تولید بچه‌ماهی‌نوری محدود کردند (Mires, 1982; Macintosh, 1985). این تعریف هم جامع نیست زیرا تعداد تخم‌ریزی‌ها به دما و طول و عرض جغرافیایی بستگی دارد. تعداد بچه‌ماهی‌نوری که موفق به پرورش می‌شوند کمتر از شمار تخمک‌های تخمدانی است و کوریلیشن بین تعداد بچه‌ماهی‌نوری و تخمک‌ها کم است. بهترین تعریف هماوری تعداد تخم‌ها در یک توده تخمی تازه رها شده است (Rana, 1988). توسعه درجات بالای مراقبت والدین در تیلایپاها منجر به کاهش تعداد تخم در هر نوبت و افزایش اندازه تخم‌ها شده است. از آنجا که تیلایپاها چند نوبت تخم‌ریزی می‌کنند باید دوره تخم‌ریزی و هماوری آنها را تماماً در نظر گرفت (Coward & Bromage, 2000). تعداد واقعی تخم‌های تولید شده نشان دهنده تعادل بین بازگشت اووگونی به ذخیره در حال بلوغ و ورود به مرحله آتروفیه شدن است (Peterson *et al.*, 2004).

بالا تر بودن معنی دار هماوری مطلق در هر دو گروه مولدین سیاه و قرمز در ماه‌های آخر بررسی ($p < 0.05$) که حاصل از مولدین بزرگ‌جثه‌تر است، و همچنین کوریلیشن مثبت معنی‌دار بین اندازه طول کل و وزن بدن مولدین با هماوری مطلق ($p < 0.0005$)، با یافته‌های دیگر محققین مطابقت دارد.

همانند بسیاری دیگر از ماهیان استخوانی همآوری تیلاپایاها با افزایش طول و وزن (و سن) مولد افزایش می یابد. میزان همآوری در تیلاپایاهای هم اندازه ممکن است متفاوت باشد که احتمالاً بدلیل تفاوت فراوانی غذا است. این تفاوت بویژه در گروه های طولی بزرگتر محسوس تر است. در تیلاپای نیل کوریلشن همآوری با سن مادر نسبت به اندازه بدن مولد بسیار شدیدتر است (Coward & Bromage, 2000). گرچه همبستگی خطی هم آوری با وزن بدن (Duponchellea *et al.*, 2000)، کوریلشن همآوری با طول کل، وزن بدن و سن مولد (Babiker & abraham, 1979)، و افزایش تعداد تخم همراه با افزایش وزن بدن بویژه در وزن های بالاتر (Peña-Mendoza *et al.*, 2005; Peters, 1983) گزارش شده اما در برخی مطالعات نتایج متفاوتی بدست آمده است. مثلاً دریک مطالعه تعداد تخم در هر تخم ریزی با سن مولد کوریلشن داشته اما با وزن بدن کوریلشن نداشته است. در یک بررسی تعداد تخم در هر تخم ریزی بین ماده های ۲۴-۴ ماهه تا دوبرابر افزایش و تعداد تخم در هر ماده بر هر روز پس از ۱۸ ماهگی کاهش یافت. ماده های چهار ماهه نسبت به دیگران تخم های همسان تری از نظر اندازه و وزن تولید کردند (Getinet, 2008). تیلاپایاهای نیل یک ساله نسبت به مسن ترها در هر بار تخم ریزی تخم کمتری تولید می کنند (Watanabe *et al.*, 1984). گرچه تعداد تخم در هر تخم ریزی با افزایش طول و وزن بدن مولد مادر افزایش می یابد اما گاهی عکس این حالت دیده می شود (Ahmed *et al.*, 2007).

در بررسی حاضر همآوری نسبی در هر دو گروه مولدین سیاه و قرمز در نخستین ماه باروری با اختلاف معنی داری بیش از دیگر ماه ها بود ($p < 0.0005$). بعلاوه همبستگی منفی معنی دار بین همآوری نسبی با طول کل و وزن بدن مولدین قرمز برقرار بود.

بالاتر بودن میزان همآوری نسبی و تولید تخم های بیشتر با ازاء وزن بدن در مولدین کوچک تر قبلاً نیز در مولدین تیلاپای نیل گزارش شده بود (Ahmed *et al.*, 2007; Payne & Collinson, 1983; Peters, 1983). ماده های بزرگ تخم های کمتری به ازاء واحد وزن بدن نسبت به ماده های یک ساله تولید می کنند. از آنجا که شرایط محیطی نامناسب بلوغ زودرس را در ماهیان تیلاپیا تحریک می کند همآوری نسبتاً زیاد در ماهیان کوچک سبب افزایش شانس بقاء در چنین شرایطی می شود (Watanabe *et al.*, 1984).

مولدین کوچک تر به ازاء واحد وزن بدن توانایی تولید مثل بیشتری نسبت به بزرگترها دارند. بنابراین مهم است که پرورش دهندگان، تولید مولدین را با هدف سایز حداکثر که در اندازه های بیشتر از آن تولید تخم به ازاء واحد

وزن بدن کاهش می‌یابد، افزایش دهند. چنانچه تولید تخم بیشتر به‌ازاء واحد وزن بدن سبب تواتر کمتر تخم‌ریزی‌ها یا موفقیت کمتر تفریح تخم‌ها شود، ارزش عملکردی کمتری دارد. تولید فصلی تخم و بچه‌ماهی نورس به‌ازاء وزن بدن مولد در ماده‌های یک‌ساله که در شوری‌های ۱۵-۵ تخم‌ریزی می‌کنند، بیشتر از ماده‌های بزرگ‌جثه‌ای است که در آب شیرین تخم‌ریزی می‌کنند. بنابراین انتظار می‌رود که تولید فصلی بچه‌ماهی نورس در ماده‌های کوچک‌تر بویژه در شرایط آب لب‌شور بیشتر باشد (Peterson *et al.*, 2004).

چنان‌که قبلاً ذکر شد میانگین هماوری مطلق در مولدین قرمز بیش‌از سیاه بود اما مقایسه آنها بین دو گروه مولدین سیاه و قرمز با آزمون t-student اختلاف معنی‌داری نشان نداد ($t = -1.86$, $df = 629$, $p = 0.064$). این آزمون نشان داد که در طی دوره بررسی، میانگین هماوری نسبی در مولدین سیاه با اختلاف معنی‌داری بیش‌از مولدین قرمز بود ($t = 2.4$, $df = 285$, $p = 0.017$).

در بررسی حاضر، مقادیر بالاتر معنی‌دار هماوری نسبی در مولدین سیاه نسبت به هیبریدهای قرمز ($p < 0.0005$)، حاکی از برتری مولدین سیاه جهت تولید بچه ماهی است. چنانچه ذکر شد هماوری مطلق در مولدین قرمز بیشتر است اما این اختلاف معنی‌دار نیست ($p > 0.05$). گرچه برخی از محققین استفاده از مولدین ماده کوچک‌تر (50g) تیلایپای نیل را بدلیل هماوری نسبی بیشتر نسبت به بزرگ‌جثه‌ها اولویت داده‌اند (Ahmed *et al.*, 2007)، اما باتوجه به هماوری مطلق کمتر در مولدین کوچک با اختلاف معنی‌دار نسبت به بزرگ‌جثه‌ها ($p < 0.0005$) و نیز کورلیشن مثبت معنی‌دار اندازه طول و وزن بدن مولد با هماوری ($p < 0.0005$)، انتخاب مولدین کوچک مناسب به نظر نمی‌رسد.

هماوری تیلایپاها پس از تولیدمثل موفق کاسته می‌شود. چنانچه مرگ و میر جوان‌ها زیاد شود هماوری کاهش و اندازه تخم‌ها افزایش می‌یابد. ازسوی دیگر، هماوری کم، تخم‌های بزرگ‌تر و سایز بالاتر ماهیان در هنگام بلوغ از ویژگی‌های جمعیت‌هایی است که در شرایط زیست‌محیطی متعادل قرار داشته و رقابت درون‌گروهی زیادی دارند و مرگ و میر جوان‌ها در آنها زیاد است. بدین ترتیب تیلایپاها در محیط‌های آبی طبیعی می‌توانند اختلافات زیادی از نظر ویژگی‌های تولیدمثل داشته باشند (Duponchellea *et al.*, 2000). اختلافات هماوری ممکن است ناشی از تفاوت فراوانی غذا بین افراد جمعیت باشد (Fryer & Iles, 1972). تعداد تخم‌های هر مولد بستگی به

عوامل مختلفی از جمله سن و اندازه مولد، غذا و عوامل محیطی دارد (Little & Hulata, 2000). تیلایها در استخرهای پرورش بسیار زودتر از شرایط طبیعی بالغ شده و بدلیل شرایط نامساعد استخر تخم بیشتری تولید می کنند. این واکنش پاسخی همئوستاتیک به شرایط زیست محیطی است (Ahmed *et al.*, 2007). بلوغ زودرس و هماوری شدید که سبب افزایش موفقیت تولیدمثلی می شود ممکن است پاسخ جمعیت به صید شدید نیز باشد (Njiru *et al.*, 2006).

در شرایط طبیعی هماوری تیلایای نیل تغییرات فصلی نشان می دهد. در یک بررسی، باروری در اولین فصل بارش حداکثر و در شرایطی که طول روز، دما و تراکم کلروفیل α بیشترین مقدار بود، و نیز پیش از وقوع سیل، هماوری در بالاترین سطح قرار داشت. تولید تخم های کمتر و بزرگ تر توسط مولدین تیلایای نیل به کاهش کلروفیل α در آب نسبت داده شده است. در این شرایط وقوع سیل ممکن است سبب بازشدن راه نفوذ آب و ایجاد مناطقی برای پناه گرفتن جوان ها و در نتیجه افزایش بقاء آنها شده باشد (Duponchellea *et al.*, 2000). در شرایط طبیعی ماکزیمم هماوری یک ماه پس از بالاترین دمای آب روی می دهد و تغییرات هماوری ارتباط مستقیم با دوره نوری و تراکم کلروفیل α دارد (Peterson *et al.*, 2004). البته تیلایای نیل در شرایط طبیعی نواحی تروپیکال در تمام طول سال تخم ریزی می کند و در نواحی ساب تروپیکال در ماه هایی که دما بالاتر و دوره نوری طولانی تر است تخم ریزی بیشتری دارد (Herbst, 2002).

تولید تخم با افزایش دوره نوری بیشتر و با کاهش طول مدت نور به کمتر از ۱۲ ساعت افت قابل توجهی می کند. شدت و طول مدت نور به میزان ۲۵۰۰ لوکس و به مدت ۱۸ ساعت مؤثر بوده و در این شرایط بیشترین تخم تولید می شود (Ridha & Cruz, 2000). درجه حرارت بالا تا 29°C در مقایسه بادمای 26°C سبب افزایش تولید تخم می گردد (Herbst, 2002). در بررسی فصلی و سال به سال هماوری و اندازه اووسیت ها در جمعیت های تیلایای نیل در دریاچه های انسان ساخته Cote d'Ivoire در غرب آفریقا، مقایسه جمعیت ها حاکی از تفاوت های مهم هماوری مطلق و اندازه تخم ها بود.

هماوری و اندازه تخم تیلایها حتی در یک جمعیت و بین سال های مختلف بسیار متغیر است. براساس هزینه انرژی تولید گامت، غذا احتمالاً یکی از مهم ترین عوامل زیست محیطی در ارتباط با تنظیم هماوری است. بررسی تأثیر کیفیت غذا و پروتئین های غذایی روی تولیدمثل تیلایای نیل نتایج ضدونقیضی داشته است

(Duponchellea *et al.*, 2000). باید توجه داشت که دهان تفریخی‌ها در مدت انکوباسیون در دهان نمی‌توانند تغذیه کنند و ممکن است تنها ۴-۵ روز برای تغذیه بین دوره‌های انکوباسیون فرصت داشته باشند. در این مدت کوتاه آنها بالغ بر ۴۰٪ وزن بدن تغذیه می‌کنند. مطالعات نشان داده که کاهش پروتئین غذایی می‌تواند نسبت اووسیت‌های پست‌ویتلوژنیک تخمدان را بطور معنی‌داری کاهش و فواصل بین تخم‌ریزی را افزایش دهد. هماوری در تیلایپاهای نیل تغذیه شده با غذای حاوی پروتئین زیاد ۵۰٪-۴۲.۵٪، بسیار بیش از پروتئین کم ۳۵٪-۲۵٪ بود اما هماوری نسبی و اندازه تخم تغییری نکرد. برخی از مطالعات انجام شده در مورد تغذیه مولدین تیلایپای نیل به تعریف دقیقی برای تغذیه شده با سطوح مختلف پروتئین منجر نشده‌است (Coward & Bromage, 2000). در برخی مطالعات کاربرد سطوح پروتئین بالاتر در تغذیه تیلایپای نیل و هیبرید نیل با موزامبیک بچه‌ماهیان بیشتری تولید شده (Santiago *et al.*, 1985) اما برعکس گزارشاتی از تأثیر منفی سطوح بالاتر پروتئین بر فرکانس تخم‌ریزی و هماوری تیلایپای نیل (Wee & Tuan, 1988) وجود دارد. درعین حال به پروتئین غذایی باید توجه ویژه شود (Peterson *et al.*, 2004). همچنین تمیز دادن تأثیر تغذیه روی باروری از تأثیر افزایش وزن بر باروری (Weight gain) اهمیت زیادی دارد (Duponchellea *et al.*, 2000). مسلماً رژیم غذایی نقش مهمی در فواصل تخم‌ریزی تیلایپا و تعداد مولدین فعال دارد. توسعه تخم‌ریزی در رژیم ۴۰٪ پروتئین در مقایسه با ۳۰٪ نشان داده شده و مشخص شده است که در سیستم آب سبز ۲۰٪ پروتئین و در آب شفاف ۳۰٪-۲۵٪ پروتئین کافی است (El-Naggar *et al.*, 2000).

ژنتیک و وراثت نیز نقش مهمی در هماوری دارند. هماوری تیلایپا تحت تأثیر طول مدت فصل تولیدمثلی و میزان مراقبت از تخم‌ها قبل و بعد از تفریخ قرار دارد. بعلاوه میزان آتروفیه شدن تخمدان نیز عامل مهمی است. همچنین ممکن است به نسبت اووسیت‌های در حال تمایز باقی مانده در تخمدان بعد از تخم‌ریزی قبلی بستگی داشته بنابراین ارتباط زیادی با تاریخچه تخم‌ریزی داشته باشد (Coward & Bromage, 2000). منظور شدن ترکیب ژنتیکی فرد و شرایط تغذیه‌ای در تعریف هماوری تیلایپا، پیشنهاد شده است (Peterson *et al.*, 2004).

اختلافات فنوتیپی چرخه زندگی جمعیت‌های تیلایپاها ممکن است منشاء ژنتیکی داشته و یا متأثر از تغییرات زیست‌محیطی یا مؤثر بر فنوتیپ باشد. با تغییر شرایط زیست‌محیطی در دو جمعیت تیلایپای نیل که مشخصات

تولیدمثلی بسیار متفاوتی داشتند و انتقال آنها به استخر یا آکواریوم مشابه به مدت ۵ ماه، ویژگی های تولیدمثلی آنها تفاوت کمی نشان داد. این ماهیان منشاء ژنتیکی مشابه داشته و بنابراین دلیل تفاوت های ویژگی های تولیدمثلی بین جمعیت ها می تواند ناشی از انعطاف پذیری فنوتیپیک این گونه در برابر شرایط متفاوت زیست محیطی باشد (Duponchellea *et al.*, 2000).

کیفیت تخم

میانگین وزن تر توده تخم تیلاپیا های مولد سیاه و هیبرید قرمز در طی دوره بررسی بترتیب 4.98 ± 0.31 g و 5.01 ± 0.34 g بدست آمده و در هر دو گروه مولدین سیاه و قرمز از اردیبهشت ۱۳۸۹ به بعد افزایش قابل توجهی نشان داده است. این افزایش هم زمان با افزایش معنی دار اندازه طول و وزن بدن مولدین ($p < 0.0005$) است. افزایش تولیدات تخمدانی متناسب با افزایش اندازه و وزن بدن مولدین مورد انتظار است. وزن تر توده تخم با اندازه و وزن بدن مولد کوریلشن مثبت دارد (Duponchellea *et al.*, 2000). نتایج بررسی حاضر نیز کوریلشن مثبت معنی دار ($p < 0.0005$) بین وزن تر توده تخم با طول و وزن مولدین را نشان داد.

میانگین وزن تر یک تخم در تیلاپیا های مولد سیاه با اختلاف معنی داری بیش از مولدین هیبرید قرمز ($p = 0.007$) و بترتیب 0.0062 ± 0.0001 g و 0.0058 ± 0.0001 g بوده و در هر دو گروه مولدین سیاه و قرمز از ابتدا تا انتهای دوره بررسی روند افزایشی نشان می دهد. همچنین میانگین طول قطر بزرگ تخم مولدین سیاه با اختلاف معنی داری بیش از مولدین قرمز ($p = 0.006$) و بترتیب 2.58 ± 0.009 mm و 2.54 ± 0.013 mm بدست آمد. در هر دو گروه مولدین سیاه و قرمز میانگین های ماهانه اندازه قطر تخم در دوره بررسی، از اردیبهشت ۱۳۸۸ به بعد نسبت به ماه های پیش از آن افزایش چشمگیری داشته است. افزایش معنی دار اندازه وزن تر یک تخم و قطر آن در مولدین قرمز در ماه های انتهایی مطالعه ثبت شده در حالیکه اندازه وزن تر یک تخم و قطر آن در مولدین سیاه تقریباً بین کلیه ماه های مطالعه اختلاف معنی دار دارد ($p < 0.0005$). بدین ترتیب در بررسی حاضر، گرچه وزن تر توده تخم مولدین سیاه و قرمز تفاوت معنی دار ندارد، اما اندازه وزن تر یک تخم و قطر آن که شاخص های مناسبی از کیفیت تخم هستند، در مولدین سیاه با اختلاف معنی دار نسبت به مولدین قرمز، از وضعیت مناسب تری

برخوردار بوده است. کیفیت مناسب تر تخم مولدین سیاه نیز شاهد دیگری بر ترجیح کاربرد مولدین سیاه نسبت به هیبریدهای قرمز در کارگاه تکثیر محسوب می شود.

باتوجه به برقراری کوریلیشن مثبت معنی دار بین اندازه طول و وزن بدن مولدین با وزن تر توده تخم، وزن تر یک تخم و اندازه قطر بزرگ تخم ($p < 0.0005$)، چنانچه از مولدین بزرگ جثه تر، البته در محدوده طولی و وزنی پیشنهادی برای انتخاب مولدین استفاده شود، انتظار تولید تخم هایی با اندازه طول و وزن بیشتر و در واقع با کیفیت بالاتر وجود خواهد داشت.

تولید تخم هایی با اندازه طول و وزن بیشتر در مولدین تیلایای نیل بزرگ جثه تر قبلاً نیز توسط محققین گزارش شده است. همبستگی بین هماوری با اندازه طول و وزن تر یک تخم در این بررسی مثبت بود. گرچه در این زمینه نتایج مشابهی توسط محققین دیگر (Ridha & Cruz, 1989; Little, 1989) ارائه شده اما برخی یافته ها حاکی از رابطه معکوس بین هماوری با طول و وزن تخم (Getinet, 2008; Duponchellea *et al.*, 2000) بوده و حتی در برخی از بررسی ها از جمله مطالعات انجام شده در کشورهای مصر و غنا، هیچ ارتباطی بین میزان هماوری با اندازه طول و وزن تخم بدست نیامده است (Coward & Bromage, 2000; Smitherman *et al.*, 1988). برای حصول نتیجه دقیق تر و رفع این تناقض، به نظر می رسد نتایج چنین مطالعاتی باید در گروه های طولی و وزنی و سنی مشابه مولدین و در شرایط پرورشی مشابه مقایسه شده و مطالعه بیش از یک سال ادامه یابد.

عوامل مؤثر بر اندازه تخم ناشناخته مانده است. اندازه تخم تیلایاها بیشتر وابسته به گونه است گرچه برخی شواهد نشان می دهد که در نمونه های بزرگتر تخم های بزرگتری تولید می شود. محققین هنوز عامل اصلی مؤثر بر اندازه تخم را نمی دانند اما سن مادر احتمالاً عامل مهمی است (Coward & Bromage, 2000). گرچه تیلایا در شرایط پرورشی بیشتر تولیدمثل می کند اما اووسیت های کوچک تری نسبت به شرایط طبیعی تولید می نماید. شرایط نامساعد پرورش منجر به کوچک تر شدن اندازه اولین بلوغ، قطر کمتر همراه با افزایش تعداد اووسیت ها در هر تخم ریزی می شود (Duponchellea *et al.*, 2000). در عین حال، در یک جمعیت تیلایای نیل ممکن است ماده ها هم هماوری زیاد و هم اندازه تخم های بزرگی داشته باشند (Duponchellea *et al.*, 2000).

شکل اووسیت‌های بالغ تیلایپای نیل، کروی تا بیضوی و قطر بزرگ آنها ۲/۶-۱/۲ میلی‌متر با میانگین ۱/۸ میلی‌متر است (Omotosho, 1987). تخم‌ریزهای بستر در هرنوبت هزاران تخم ۱-۱/۵ میلی‌متری می‌گذارند. تخم دهان تفریخی‌ها به ۵ میلی‌متر هم می‌رسد (Coward & Bromage, 2000). وجود تخم با اندازه‌های متفاوت در یک بچ تخم نشان‌گر تخم‌ریزی چندنوبتی در این گونه است. قطر تخم در ماهیان با یک طول و وزن می‌تواند متفاوت باشد (Fryer & Iles 1972) که در بررسی حاضر نیز اختلافات اندازه قطر تخم‌ها در یک توده تخم، تا دوبرابر مشاهده گردید.

در بررسی‌های محققین مختلف اندازه قطر تخم تیلایپای نیل در محدوده ۳/۷-۲/۱ میلی‌متر گزارش شده است ((Gómez-Márquez et al., 2003; de Graff et al., 1999; Babiker & Ibrahim, 1979; Fryer & Iles, 1972).

فرکانس تخم‌ریزی

در این مطالعه کمترین و بیشترین فاصله باروری ثبت شده بترتیب در مولدین فعال سیاه ۴ و ۵۹ روز و در مولدین فعال قرمز ۹ و ۴۷ روز ثبت شد. میانگین فواصل باروری در مولدین سیاه 21.5 ± 4.2 در محدوده ۳۴-۱۶ روز، و در مولدین قرمز 21.4 ± 3 در محدوده ۲۷-۱۷ روز بود. بدین ترتیب فرکانس سالانه باروری مولدین سیاه ۲۳-۱۱ و در مولدین قرمز ۲۲-۱۴ نوبت برآورد می‌گردد.

باید توجه داشت که در مولدین بارور استرس‌های محیطی موجب بلعیده شدن تخم‌ها و یا خروج آنها از دهان و عدم نگهداری توسط مادر می‌گردد. به عنوان نمونه گرچه تعویض آب و شستشوی تانک‌ها پس از تخم‌کشی صورت می‌گرفت، اما بارها مشاهده شد که تعویض آب و شستشو در موارد لازم در شرایطی که مولدین تخم‌دار در تانک وجود داشت سبب بلعیده شدن و نابودی تخم‌ها گردید. این تجربه در ماه‌های نخست مطالعه در مورد مولدین نسل اول در مواردی که دما یا دیگر شرایط آب بطور ناگهانی تغییر می‌کرد نیز ثبت شده بود. بدین ترتیب مواردی از فواصل طولانی باروری ثبت شده در مولدینی که باروری نسبتاً منظم داشتند را می‌توان به استرس‌هایی از قبیل تغییر ناگهانی عوامل آب و شرایط محیطی و حتی درگیری بین مولدین نسبت داد.

چنانچه قبلاً نیز ذکر شد توسعه پایلای اوروژنیتال معیار مناسبی برای تشخیص رسیدگی ماهی ماده برای تخم‌ریزی محسوب می‌شود. اما در یک مطالعه جدید مشخص شده است که در تیلایپای نیل فواصل زمانی توسعه

پاپیلای اوروژنیتال چند روز کمتر از فواصل بین تخم‌ریزی است که این امر نشان می‌دهد برآورد تعداد چرخه‌های تولیدمثلی در یک ماده کمتر از مقدار تخمینی است. زمانی که ماهی نر به آکواریوم حاوی ماده با پاپیلای توسعه یافته اضافه می‌شود موجب افزایش تعداد تخم‌ریزها و تورم پاپیلا می‌گردد. احتمالاً ماده‌های مجرد همیشه تخم را رها نمی‌کنند و آنها را برای سیکل تخم‌ریزی بعدی نگه می‌دارند. در یک بررسی، تعداد تخم‌هایی که بر اثر تخم‌کشی بدست آمد بطور معنی‌دار کمتر از تخم‌های جمع‌آوری شده از دهان ماهیان بود. بنابراین همه تخم‌ها با تخم‌کشی از تخمدان آزاد نمی‌شوند. می‌توان گفت تخم‌گذاری طبیعی کارآمدتر از تخم‌کشی است. همچنین شرایط افقی یا عمودی تانک هیچ کدام اثر معنی‌داری روی تعداد تخم‌گذارها نداشتند (Herbst, 2002).

در بررسی‌های مختلف میانگین دوره تولیدمثلی و فواصل باروری تیلایپای نیل ماده بین ۵ روز تا ۶ هفته (Onumah *et al.*, 2010; Bhujel, 2000; Coward & Bromage, 2000; MacIntosh & Little, 1995) گزارش شده است. در تیلایپای نیل بالغ عموماً فاصله چرخه‌های تولیدمثلی موفق ۳-۶ هفته است. بدلیل این ویژگی ماهیان تیلایپای نیل و با کاستن از تغییرات محیطی، تولید دائمی بچه‌ماهی نارس امکان‌پذیر است.

ازسوی دیگر، ناهم‌زمانی چرخه تخمدانی تیلایپای نیل موجب ناهم‌زمانی تخم‌ریزی ماده‌ها و رقابت بین نرها برای ماده‌های تخم‌ریز می‌شود. بدین ترتیب تولید ناهم‌زمان بچه‌ماهی نارس و تفاوت اندازه آنها و درنهایت پدیده هم‌نوع خواری روی می‌دهد (Fessehaye, 2006). نسبت وزنی ۱۴.۶ به یک برای وزن صیاد به صعمه می‌تواند آستانه بحرانی ناهمگن بودن اندازه وزن بچه ماهیان تیلایپای نیل، جهت ازدست رفتن ۵۰٪ از بچه ماهیان بر اثر هم‌نوع خواری محسوب شود. پدیده هم‌نوع خواری به شدت تحت تأثیر تراکم ذخیره سازی، نسبت وزنی صیاد به طعمه و سن ماهیان نیز هست (Fessehaye *et al.*, 2006).

افزایش هم‌زمانی تخم‌ریزی کوریلشن مثبت با خارج کردن تخم و بچه‌ماهی نارس ازدهان مادر دارد. خارج‌نکردن تخم‌ها مانع فعالیت تخم‌ریزی می‌شود (Little *et al.*, 1993). مرحله تخم در زمان ذخیره‌سازی و نیز زمان تخم‌ریزی در طی فواصل بین برداشت تخم با کاهش وزن ماده‌ها درحین انکوباسیون تخم در دهان مرتبط است (Little *et al.*, 1993). نگهداری مولدین ماده در تراکم‌های بالا پیش‌از ذخیره‌سازی در حوضچه‌های

تخم‌ریزی سبب افزایش همزمانی تخم‌ریزی و فرکانس تخم‌ریزی می‌گردد (Little, 1989). بعلاوه ایجاد دوره استراحت برای مولدینی که مدتی تکثیر کرده‌اند و جایگزینی آنها با مولدین دیگر در تانک‌های تکثیر روش مناسبی برای افزایش تولید تخم، هم‌زمانی تخم‌ریزی و فرکانس تخم‌ریزی است که امروزه در بسیاری از کارگاه‌های تکثیر تیلایپا بکار می‌رود (Bhujel, 2000; Lovshin & Ibrahim, 1989).

در تیلایپای نیل نگهداری شده در آکواریوم احتمالاً تفاوت‌های ژنتیکی بین ماده‌ها و پاسخ‌های متفاوت فیزیولوژیک افراد به عواملی نظیر تعادل اجتماعی و تحرکات هم‌نوعان، بر فواصل بین تخم‌ریزی مؤثر است. همچنین از آنجا که چندین بچ از اووسیت‌های ویتلوژنی اولیه در زمان تخم‌ریزی آماده هستند، ممکن است بخشی از تفاوت‌های فاصله بین تخم‌ریزی مربوط به تعداد اووسیت در حال تمایز در بچه‌ها و مدت زمان لازم برای کامل شدن ویتلوژن این تخمک‌ها باشد (Tacon *et al.*, 1996).

فرکانس تخم‌ریزی تیلایپا بشدت تحت تأثیر عوامل زیست‌محیطی است. بیشتر تیلایپاها مداوماً تولیدمثل می‌کنند اما در برخی از آنها فعالیت تولیدمثلی با تابش خورشید و یا بارش باران افزایش می‌یابد. افزایش فیتوپلانکتون‌ها سبب افزایش نوتریت‌ها و ایجاد شرایط مساعدتر برای رشد و بقاء نوزادان می‌گردد. طول مدت چرخه‌های تخم‌ریزی تیلایپای نیل در مولدین جوان کوتاه‌تر است. کاهش پروتئین غذایی بطور معنی‌داری نسبت اووسیت‌های پست ویتلوژنیک تخمدان را کاهش و فواصل بین تخم‌ریزی را افزایش می‌دهد. در مجموع عوامل مختلفی بویژه اندازه و سن ماهی، عرض جغرافیایی، دما، تراکم، نسبت جنسی، نرخ تغذیه و سطح پروتئین غذا، استروئیدهای جنسی، خالی کردن دهان از تخم، حذف استخوان پره‌ماگزیلار، مراقبت مولد از نوزادان و مدت زمان نگهداری آنها در دهان، واکنش‌های اجتماعی مولدین از طریق دیداری، شنیداری و تحرکات شیمیایی فرمونی هم‌نوعان، بر فواصل بین تخم‌ریزی تأثیر دارند (Peña-Mendoza *et al.*, 2005; Herbst, 2002; Coward & Bromage, 2000; Siraj *et al.*, 1993; Srisakultiew, 1993; Lee, 1979).

در جمعیت‌های طبیعی استوایی عموماً در تمام طول سال تولیدمثل صورت می‌گیرد. بیشتر تیلایپاها در مناطق استوایی، ساب‌تروپیکال و مدیترانه‌ای زندگی می‌کنند. با افزایش فاصله از استوا عامل فصل مؤثر بوده و فصل تولیدمثل تعریف می‌شود. در بیشتر موارد دوره‌های تخم‌ریزی ماهیان استخوانی متأثر از مجموعه عوامل محیطی شامل دوره نوری، دما و شوری مناسب است که آن شرایط مناسب بازماندگی بچه‌ماهی نوری نیز هست. تولید

مثل تحت تأثیر نوسانات دما و دوره نوری است که متناسب با فاصله نسبت به خط استوا می باشد. این نوسانات در مناطق استوایی کمتر بوده و احتمالاً نقش کمتری در تنظیم تولیدمثل دارد (Coward & Bromage, 2000).

هماوری کم و تولیدمثل غیرهمزمان که مهم ترین مشکلات سیستم های تکثیر تیلاپیا هستند سبب تولید بچه ماهیان غیرهم اندازه می شود. در این شرایط معمولاً در مدت کوتاهی برون ده بچه ماهیان در سیستم های رایج تولیدمثل کاهش یافته و تزیاید جمعیت بدنبال تخم ریزی زودرس حاصل می شود. حتی در شرایط کنترل شده با توسعه تولید ماهیان غیرهم سن، ممکن است تولید بچه ماهی سرعت کم شود. مشکل دیگر پرورش گونه های *Oreochromis* بلوغ زودرس است که سبب تزیاید جمعیت می گردد که به طرق مختلف از جمله کشت چند گونه ای با گونه های صیادی، ذخیره سازی در تراکم بالا و تولید تک جنس، قابل کنترل است. برای اپتیمم کردن تولید تخم تیلاپیا و بدست آوردن ذخیره ای هموژن از بچه ماهی نورس تازه تغذیه کننده مناسب جهت تغییر جنسیت، مسئولین هجری ها باید تعداد مولدین را زیاد کنند (Bhujel, 2000; Coward & Bromage, 2000; Rana, 1988). مثلاً در تایلند یک هجری تجاری بیش از ۶۰ هزار مولد را باهدف ضمانت تولید ۱۰ میلیون بچه ماهی نورس در ماه و بازار مناسب نگهداری می کند (Bhujel & Suresh, 2000). البته گرچه استفاده از تعداد زیادی مولد این مشکل را حل می کند اما نیاز به مکان وسیع نگهداری ماهیان و افزایش هزینه ها مشکلاتی را نیز به همراه دارد. به هر حال بررسی روش های افزایش کارآیی هجری ها ضروری است (Campos-Mendoza, 2004).

باتوجه به تفاوت های شدید گزارش شده در مورد ویژگی های مختلف چرخه زندگی تیلاپیاها، سن و اندازه بلوغ، فصل تخم ریزی، هماوری و اندازه تخم ها هم در درون و هم بین جمعیت ها، توصیف ویژگی های تولیدمثلی تیلاپیا نیل براساس تنها یک مطالعه «یک ساله» مشکل به نظر می رسد (Duponchellea et al., 2000).

۵- نتیجه گیری

در مجموع مدیریت تولید بچه ماهی تیلاپیا در کارگاه تکثیر ایستگاه تحقیقات بافق مجهزه سیستم هواده مرکزی و فیلتراسیون در سیستم تانک های فایبرگلاس ۳ مترمکعبی، ذخیره سازی مولدین با نسبت جنسی ۱:۳ (ماده:نر) و تراکم حدود ۵ قطعه بر مترمکعب مطلوب بود. تکثیر تیلاپیا در شرایط شوری آب 0.5 ± 11.5 ppt، اکسیژن محلول ۱۰٪ اشباع، pH در محدوده ۷.۶-۸.۱، دمای آب 27 ± 0.5 °C، رژیم نوری 2500 lux شامل ۱۸ ساعت نور و ۶ ساعت تاریکی برروز، و کاربرد غذای حاوی ۴۰٪ پروتئین موفقیت آمیز بود. ثبات غلظت اکسیژن اشباع و دما در 27 ± 0.5 °C، آب عاری از پلانکتون و شدت جریان مناسب آب جهت تفریح و رشد اپتیمم نوزادان و حفظ بازده کارگاه تکثیر از نکات بسیار مهم و اساسی محسوب می شود. ظروف شیشه ای مخروطی شکل «ویس» با ظرفیت ۸ لیتر و جریان غیرمستقیم آب از بالا، انکوباتورهای مناسبی برای تخم تیلاپیا هستند. گرچه بررسی ظروف مناسب و ارزان دیگر بعنوان انکوباتور منتفی نیست. شستشوی انکوباتورها با پرمنگنات پتاسیم پیش از هرنوبت انکوباسیون و پس از تخلیه بچه ماهیان، روش در دسترس و مناسبی برای کنترل آلودگی به نظر می رسد.

نشانه های دوشکلی جنسی در هر دو گروه تیلاپیا های سیاه و قرمز بصورت جثه نسبتاً بزرگ تر نرها، و در تیلاپیا های سیاه نوار سیاه سرتاسری در قسمت انتهایی باله پشتی، تاللو سطح بدن و رنگ صورتی سطح فوقانی سر قابل رؤیت است. وجود پولک های درشت براق که در نزدیکی باله پشتی تیلاپیا های هیبرید قرمز بالغ نر پراکنده هستند علامت تمیز آنها از ماده ها است. توسعه پاپیلای اوروژنیتال معیار مناسبی برای تشخیص رسیدگی ماهی ماده برای تخم ریزی محسوب می شود. به منظور شناسایی مولدین بارور، لازم است تانک ها روزانه کنترل شوند تا انکوباسیون مصنوعی تخم ها هرچه سریع تر آغاز شود. نواحی دایره ای شکل تمیز شده کف تانک ها شاخص خوبی برای پیش بینی فعالیت تولید مثلی ماهیان در ساعات گذشته است گرچه نباید به مشاهده این نواحی بسنده کرد. بادقت در رفتارهای مولدین، می توان تا حدود زیادی مولدین غیرفعال را شناسایی و آنها را با مولدین دیگر جایگزین نمود. در عین حال، مولدین تازه بارور شده برای باروری مجدد نیاز به زمان دارند.

تیلاپیا های مولد سیاه در مقایسه با قرمز در برابر صید شدن بیشتر مقاومت نشان می دهند اما در زمان صید شدن یا بلافاصله پس از آن تخم ها را رها می کنند در حالیکه مولدین قرمز تخم ها را به سادگی از دهان خارج نمی کنند.

در مولدین سیاه طول‌های ۲۱.۵-۳۱cm و وزن‌های ۱۶۵-۴۹۵g، و در مولدین هیبرید قرمز طول‌های ۲۵-۳۲cm و وزن‌های ۲۵۰-۵۲۵g، محدوده‌های طولی و وزنی مناسب برای انتخاب مولد هستند. در مولدین سیاه از حدود سن ۸ تا حداقل ۲۰ ماهگی، و در مولدین هیبرید قرمز از سن ۹ تا ۱۷ ماهگی برای باروری مناسب به نظر می‌رسد. باروری در مولدین درشت‌جثه بیش از ۶۵۰ گرمی سیاه و بیش از ۷۵۰ گرمی قرمز بسیار کاهش می‌یابد.

متوسط هماوری مطلق در مولدین تیلاپای سیاه به مقدار ۸۵۳ تخم در هرنوبت بدون تفاوت معنی دار، کمی پایین‌تر از مولدین قرمز به مقدار ۹۲۶ تخم است، اما متوسط هماوری نسبی در مولدین تیلاپای سیاه ۲.۷۷ تخم به ازاء هر گرم وزن بدن مولد بطور معنی‌دار بیش از مولدین قرمز به مقدار ۲.۲۵ تخم به ازاء هر گرم وزن بدن مولد است. این یافته حاکی از برتری مولدین سیاه جهت تولید بچه ماهی است. بالاتر بودن معنی‌دار هماوری مطلق در هردو گروه مولدین سیاه و قرمز در ماه‌های آخر بررسی که حاصل از مولدین بزرگ‌جثه‌تر است، و همچنین کورلیشن مثبت معنی‌دار بین اندازه طول کل و وزن بدن مولدین با هماوری مطلق، بر کارآیی بیشتر مولدین بزرگ‌جثه‌تر در محدوده طولی و وزنی پیشنهاد شده تأکید می‌کنند. گرچه هماوری نسبی و تولید تخم‌های بیشتر به ازاء وزن بدن در مولدین کوچک‌تر مناسب‌تر است، اما به نظر می‌رسد استفاده از مولدین کوچک‌تر بدلیل هماوری کم سبب کاهش بازده کارگاه تکثیر شود. بنابراین لازم است پرورش دهندگان، تولید مولدین را باهدف ساینز حداکثر که در اندازه‌های بیش از آن تولید تخم به ازاء واحد وزن بدن کاهش می‌یابد، افزایش دهند. انتخاب مولدین با طول و وزن بالاتر موجب بهبود کیفیت تخم از نظر اندازه، وزن تخم و وزن توده تخمی نیز می‌گردد.

اندازه وزن تر یک تخم و قطر آن که شاخص‌های مناسبی از کیفیت تخم هستند، در مولدین سیاه با اختلاف معنی‌دار نسبت به مولدین قرمز از وضعیت مناسب‌تری برخوردار بوده است. کیفیت مناسب‌تر تخم مولدین سیاه نیز شاهد دیگری بر ترجیح کاربرد مولدین سیاه نسبت به هیبریدهای قرمز در کارگاه تکثیر محسوب می‌شود.

فواصل باروری در مولدین سیاه ۱۶-۳۴ و در مولدین قرمز ۱۷-۲۷ روز، با میانگین ۲۱.۵ روز در هردو گروه بود. بدین ترتیب فرکانس سالانه باروری در مولدین سیاه ۱۱-۲۳ و در مولدین قرمز ۱۴-۲۲ نوبت برآورد شد که

مطلوب به نظر می‌رسد

پیشنهادها

- رفتارهای تهاجمی و نزاع در تیلاپهای بزرگ تر و مسن تر با شدت بیشتری مشاهده می شود. ذخیره سازی مولدین از سنین پایین تر تا حدود زیادی این مشکل را رفع می کند.
- خارج کردن تخم ازدهان مادر و انکوباسیون مصنوعی که سبب کوتاه شدن چرخه تولید مثل مولد، افزایش بازده تکثیر و امکان تعیین سن دقیق نوزادان با هدف تک جنس سازی می شود، بر انکوباسیون در دهان مادر ترجیح دارد.
- جفت گیری تیلاپها عمدتاً بعد از ظهرها روی می دهد. بدین ترتیب اجتناب از تردهای غیر ضروری در کارگاه، محدود شدن بازدیدها و حفظ آرامش بویژه در ساعات بعد از ظهر برای کاهش استرس ضرورت دارد.
- استرس های محیطی موجب بلعیده شدن تخم ها و یا خروج آنها از دهان مولدین و عدم نگهداری توسط مادر می گردد. بنابراین ضمن کنترل تغییرات ناگهانی عوامل آب و شرایط محیطی و حتی درگیری بین مولدین، بهتر است تعویض آب و شستشوی تانک ها پس از تخم کشی و اطمینان از نبودن مولد بارور در تانک صورت گیرد.
- تفریخ حدود ۶۰٪ که با احتساب مجموع تخم های سالم و بی کیفیت خارج شده از دهان مولد در بررسی حاضر بدست آمده نسبتاً مناسب است اما لازم است افزایش یابد. حذف تخم های بی کیفیت پیش از انکوباسیون، افزایش تعداد انکوباتورها به منظور اجتناب از تراکم زیاد تخم ها، حفظ جریان دائم آب و برق با پیش بینی منبع جایگزین، کنترل کامل نوسانات آب و برق، تنظیم دقیق جریان آب در انکوباتورها جهت جابجایی مناسب تخم ها، ممانعت از ورود هرگونه حباب های ریز هوا به آب، پیش گیری از آلودگی ها در انکوباتورها، حفظ بهداشت کلیه ظروف و تجهیزات مرتبط با تکثیر، پرسنل و مجموعه کارگاه، بر افزایش تفریخ مؤثر است.
- طول مدت انکوباسیون تخم تا تولید بچه ماهی نوسان ۸-۱۰ روز بود. بنابراین جهت حفظ ظرفیت انکوباسیون کارگاه تکثیر و نیز برنامه ریزی تولید ماهیان تک جنس، لازم است نرسری با گنجایش مناسب جهت انتقال بچه ماهیان و پرورش آنها پیش بینی شود.
- امکان باروری تیلاپها در شرایط منطقه از وزن های بالای ۶۰ گرم با حدود ۵.۵ ماه سن وجود دارد. ذخیره سازی ماهیان با تراکم زیاد در حوضچه های ذخیره برای محدود و متوقف کردن تولید مثل مؤثر بوده و مشکلات ناشی از بلوغ زودرس و تزیاد جمعیت را کنترل می کند.

- در هنگام انتخاب مولدین علاوه بر صفات ظاهری مطلوب سلامت بدن، چنانچه مولد بالغ ذخیره سازی شود حتی الامکان باید ماهی دارای ویژگی های تولیدمثلی اپتیمم بوده و نیز تنوع ژنتیکی جمعیت حفظ شود.
- پیشی گرفتن طول و وزن بدن مولدین قرمز در مقایسه با مولدین سیاه در مدت زمان و شرایط نگهداری مشابه عامل محدودکننده ای برای نگهداری طولانی مدت مولدین قرمز بوده و محدوده مناسب طولی، وزنی و سنی وسیع تر مولدین سیاه یکی از دلایل ارجحیت آنها نسبت به هیبریدهای قرمز است. در صورت استفاده از مولدین قرمز، جهت حفظ بازده تولید پس از رسیدن مولدین به سن ۱۷ ماه نیاز به جایگزینی با مولدین جوان تر وجود دارد.
- تکثیر هردو گروه مولدین تیلاپای سیاه و قرمز موفقیت آمیز بود اما برتری شاخص های مهم تکثیر شامل وسیع تر بودن محدوده های مناسب طولی، وزنی و سنی، هماوری نسبی بیشتر و کیفیت مناسب تر تخم مولدین سیاه، شواهد ارجحیت تکثیر مولدین تیلاپای نیل سیاه نسبت به هیبریدهای قرمز هستند. در مقابل، هماوری مطلق بیشتر، تحمل شوری بالاتر، سهولت نسبی تخم کشی و احتمال بازارپسندی بیشتر بدلیل ویژگی های ظاهری، از برتری های تکثیر مولدین قرمز هستند. بنابراین انتخاب و ذخیره سازی مولدین سیاه یا قرمز لازم است براساس شرایط و اهداف کارگاه منظور شود.
- با توجه به تفاوت ظاهری ماهیان تیلاپای نیل سیاه و قرمز و ازسوی دیگر متفاوت بودن اقبال عمومی مصرف کنندگان در مناطق مختلف، برنامه ریزی تولید بچه ماهیان باید براساس تقاضای بازار صورت گیرد.
- برقرار کردن دوره استراحت برای مولدینی که مدتی تکثیر کرده اند و جایگزینی آنها با مولدین دیگر، روشی کارآمد برای افزایش هماوری، هم زمانی و فرکانس تخم ریزی است که امروزه در کارگاه های تکثیر تیلاپا بکار می رود اما لازم است دوره استراحت مولدین در شرایط منطقه تجربه و اپتیمم آن تعریف شود.
- کشت چند گونه ای تیلاپا با گونه های صیادی، ذخیره سازی در تراکم بالا، تولید ماهیان تک جنس، و توسعه کارگاه تکثیر و ذخیره سازی مولدین به تعداد زیاد، روش های مرسوم اپتیمم کردن تولید تخم تیلاپا، تولید ذخیره هموزن از بچه ماهی نورس تازه تغذیه کننده برای تک جنس سازی، کنترل پیامدهای بلوغ زودرس و تزیاد جمعیت است. البته کاربرد این روش ها باید با در نظر گرفتن جنبه های اقتصادی تولید همراه باشد.

- برای دستیابی به پاسخ ابهامات و حصول نتایج دقیق تر در زمینه شاخص های تولیدمثل تیلاپیا، بهتر است مطالعات در دوره هایی بیش از یک سال تعریف شوند.

- به منظور ترویج و توسعه بیوتکنیک تکثیر تیلاپیا در ایران، با توجه به مقادیر متفاوت بدست آمده در مورد شاخص های تولیدمثل تیلاپیا نیل در بررسی های مختلف و محدوده وسیع مقادیر تعریف شده، و از سوی دیگر پاسخ های بسیار متفاوت این گونه اگزوتیک به شرایط مختلف زیست محیطی و نبود هرگونه سابقه مطالعاتی در کشور، لازم است اپتیمم های تولیدمثل براساس شرایط اقلیمی و هیدرولوژیک خاص منطقه و کارگاه تکثیر بررسی و تعریف شوند.

- بررسی ژنتیکی مولدین و حفظ تنوع ژنتیکی جمعیت ها، تعریف اپتیمم های دما و شوری آب، رژیم نوری، تغذیه، تأثیر تراکم ذخیره سازی، نسبت جنسی و جایگزینی مولدین در تانک های تکثیر باهدف بهینه سازی بازده کارگاه تکثیر تیلاپیا، به موازات بررسی جنبه های اقتصادی تولید بچه ماهی تیلاپیا که برای نخستین بار در کشور صورت می گیرد، ضروری به نظر می رسد.

تشریح و قدردانی

خدای متعال را سپاس گزاریم که در سایه عنایات بیکرانیش بار دیگر توفیق مطالعه‌ای علمی را نصیب ما نمود. اجراء طرح‌های تحقیقاتی در شرایط اقلیمی خشن منطقه و در کنار محرومیت‌های مختلف از ساده‌ترین امکانات اولیه زندگی تا تجهیزات کارگاهی و آزمایشگاهی؛ جز باتوکل به عنایت خدا، جدیت و پشتکار، بردباری و تحمل کمبودها، و در نهایت ایمان و عشق به هدف و امید به جلب رضای حق تعالی میسر نیست.

لازم می‌دانم به‌نماینده‌گی از همکاران محترم پروژه از سروران و همکارانی که در مراحل مختلف این تحقیق به‌نحوی مساعدت و همکاری فرموده‌اند از جمله مدیریت سابق و کنونی بخش آبرزی‌پروری مؤسسه تحقیقات جناب آقای دکتر همایون حسین‌زاده و جناب آقای دکتر عباس‌متین‌فر و همکاران ایشان در بخش به‌خاطر حمایت در مراحل تصویب و اجراء پروژه و راهنمایی‌های ارزنده؛ بخش‌های خدمات پژوهشی و پشتیبانی مؤسسه تحقیقات بدلیل مساعدت در مراحل تصویب و اجراء پروژه، واردات نمونه‌ها، تجهیز و تدارکات؛ همچنین پرسنل پشتیبانی و خدماتی ایستگاه تحقیقات بافق آقایان مهدی حاج‌عباسی، محمدرضا ابوالحسنی، حسین شمس‌الدینی، کاظم حاج‌عباسی و حبیب‌حسن‌زاده به‌خاطر تلاش دلسوزانه و همکاری در تدارکات، عملیات تکثیر و نگهداری نمونه‌ها، و خانم‌ها فاطمه‌فلاح و لیلا توکلی؛ و دیگرانی که ما را یاری فرموده‌اند و عنوان آنها از قلم افتاده، ضمن پوزش سپاس‌گزاری نمایم.

منابع

۱. رجبی پور، فرهاد. (۱۳۸۵). تعیین و مقایسه مقادیر مرجع آنزیم های سرمی فیل ماهی *Huso huso* در آب های لب شور و شیرین ایران. پایان نامه کارشناسی ارشد، دانشگاه آزاد اسلامی مشهد، دانشکده علوم پایه. ۱۲۸ ص.
۲. رجبی پور، فرهاد. (۱۳۸۷). گزارش نهایی پروژه، دستیابی به بیوتکنیک تولید غذای زنده (Chironomidae) به منظور استفاده در تکثیر و پرورش آبزیان. ایستگاه تحقیقات ماهیان آب شور داخلی بافق، مؤسسه تحقیقات شیلات ایران، ۴۲ ص.
۳. رنجبر، طهمورث. (۱۳۶۹). گزارش نهایی پروژه، مطالعه آدپتاسیون و پرورش آزمایشی کفال ماهیان در آب های لب شور و بلااستفاده داخلی ایران. مرکز تحقیقات و آموزش شیلاتی استان مازندران. ۱۵۶ ص.
۴. سرسنگی، حبیب. (۱۳۹۰). گزارش نهایی پروژه، مطالعه وضعیت سازگاری، رشد و بازماندگی تیلپیا در شرایط پرورش آب لب شور بافق. مؤسسه تحقیقات شیلات ایران، ۵۰ ص.
۵. فتاحی، فرشاد. (۱۳۸۰). بررسی امکان پرورش میگوی روزنبرگی در آب های لب شور استان یزد. مدیریت شیلات استان یزد. ۱۷ ص.
۶. کردوانی، پرویز. (۱۳۷۴). ژئوهیدرولوژی (در جغرافیا). انتشارات دانشگاه تهران. ۳۵۹ ص.
۷. مدیریت شیلات استان یزد. (۱۳۷۷). نگرشی اجمالی بر فعالیت های شیلاتی در استان یزد. شیلات ایران، مدیریت شیلات استان یزد: ۱۵ ص.
۸. مشائی، نسرين. (۱۳۸۶). گزارش نهایی پروژه، بررسی بازده پرورش میگوی پاسبید *Littopenaeus vannamei* در آب های لب شور استان یزد. ایستگاه تحقیقات ماهیان آب شور داخلی بافق، مؤسسه تحقیقات شیلات ایران، ۷۰ ص.
۹. مهندسین مشاور عمران کویر، شرکت خدمات مهندسی جهاد (۱۳۷۶). مطالعات پخش سیلاب (آبخوانداری) حوزه سیریزی بافق. سازمان جهادسازندگی استان یزد، مرکز تحقیقات منابع طبیعی و امور دام استان یزد. ۲۶۳ ص.
۱۰. نفیسی بهابادی، محمود. (۱۳۸۰). بررسی امکان جایگزینی آرد ضایعات کشتارگاهی طیور به جای آرد ماهی در جیره غذایی مرحله پروراری ماهی قزل آلاي رنگین کمان در آب لب شور. پایان نامه دکتری. دانشگاه تربیت مدرس، دانشکده منابع طبیعی و علوم دریایی: ۹۵ ص.

۱۱. نفیسی بهابادی، محمود. (۱۳۸۱). گزارش نهایی پروژه، پرورش ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان در استخرهای

خاکی آب‌لب‌شور در استان یزد. انتشارات سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی: ۴۵ ص.

۱۲. نفیسی بهابادی، محمود. (۱۳۸۵). گزارش نهایی پروژه، بررسی امکان پرورش میگوی روزنبرگی در

آب‌های لب‌شور استان یزد. مؤسسه تحقیقات شیلات ایران. ۳۵ ص.

13. Ahmed, A. A., Abdallaa, M. S. & George, T. T. (2007). Egg Enumeration, incubation, hatching and developmenot of the "MiracleF ish", *Oreochromis niloticus*, in the Sudan. *AAC Spec. Publ.*, 12, 60-64.
14. Atwood, H. L., Fontenot, Q. C., Tomasso, J. R. & Isely, J. J. (2001). Toxicity of nitrite to Nile tilapia: effect of fish size and environmental chloride. *North American Journal of Aquaculture*, **63**(1), 49-51.
15. Babiker, M. M. & Ibrahim, H. (1979). Studies on the biology of reproduction in the cichlid *Tilapia nilotica* (L.): gonadal maturation and fecundity. *J. Fish. Biol.* 14, 437-448.
16. Bhujel, R. C. (2000). A review of strategies for the management of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*) broodfish in seed production systems, especially hapa-based systems. *Aquaculture*, 181, 37-59.
17. Bhujel, R. C. & Suresh, A. V. (2000). *Advances in tilapia broodstock management*, 19-22.
18. Bhujel, R.C., Yakupitiyage, A., Little, D. C. & Turner, W. A. (2001). Selection of a commercial feed for Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*) broodfish breeding in a hapa-in-pond system. *Aquaculture*, 194, 303-314.
19. Campos-Mendoza, A., McAndrew, B. J., Coward, K. & Bromage, N. (2004). Reproductive response of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*) to photoperiodic manipulation; effects on spawning periodicity, fecundity and egg size. *Aquaculture*, 231(1-4), 299-314.
20. Coward, K. & Bromage, N. R. (2000). Reproductive physiology of female tilapia broodstock. *Reviews in Fish Biology and Fisheries*, 10, 1-25.
21. Coward, K., Bromage, N. R. & Little, D. C. (1998). Inhibition of spawning and associated suppression of sex steroid levels during confinement in the substrate-spawning *Tilapia zillii* (Gervais). *J. Fish Biol.* 52, 152-165.
22. de Graaf, G. J. (2004). **Optimisation** of the pond rearing of *Nile tilapia* (*Oreochromis niloticus niloticus* L.). The impact of stunting processes and recruitment control. PHD Thesis, Wageningen University, Netherlands, 160P.
23. de Graaf, G. J., Galemoni, F. & Huisman, E. A. (1999). Reproductive biology of pond reared Nile tilapia, *Oreochromis niloticus* L. *Aquaculture Res.*, 30, 25-33.
24. De Silva, S. S. & Radampola, K. (1990). Effect of dietary protein on the reproductive performance of *Oreochromis niloticus*. In: Hirano, Hanyu _Eds., *The Second Asian Fisheries Forum, Asian Fisheries Society, Manila, Philippines*. 991 pp.
25. Duponchellea, F., Cecchib, P., Corbinb, D., Nu`neza J. & Legendre, M. (2000). Variations in fecundity and egg size of female Nile tilapia, *Oreochromis niloticus*, from man-made lakes of C`ote d'Ivoire. *Environmental Biology of Fishes*, 57, 155-170.
26. El-Gamal, A. A., Davis, K. B., Jenkins, J. A. & Les Torrans. E. (1999). Induction of triploidy and tetraploidy in Nile tilapia, *Oreochromis niloticus* (L.) *Journal of The World Aquaculture Society*, 30, 269-275.
27. El-Naggar, G. O., El-Nady, M. A., Kamar, M. G. & Al-Kobaby, A. I. (2000). Effect of photoperiod, dietary protein and temperature on reproduction in Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*). In: *Proceedings from the Fifth International Symposium on Tilapia Aquaculture*. Fitzsimmons, K. and J. Carvalho Filho, Editors. Rio de Janeiro, Brazil, 352-358.
28. El-Sayed, A. M. (2006). *Tilapia culture*. CABI Pub.277P.
29. El-Sayed, A. M., Mansour, C. R. & Ezzat, A. A. (2003). Effects of dietary protein levels on spawning performance of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*) broodstock reared at different water salinities. *Aquaculture*, 220, 619-632.
30. El-Shafai, S. A., El-Gohary, F. A., Nasr, F. A., van der Steen, N. P. & Gijzen H. J. (2004). Chronic ammonia toxicity to duckweed-fed tilapia (*Oreochromis niloticus*). *Aquaculture*, 232, 117-127.
31. F.A.O. (2004). *The State Of the World Fisheries and Aquaculture* (SOFIA). FAO Corporate Document Repository. <http://www.Fao.org>
32. Fessehaye, Y. (2006). Natural mating in Nile tilapia (*Oreochromis niloticus* L.) Implications for reproductive success, inbreeding and cannibalism. PhD thesis, Wageningen University, Netherlands. 149P.
33. Fessehaye, Y., kabir, A., Bovenhuis, H. & Komen, H. (2006). Prediction of cannibalism in Juvenile Nile Tilapia, *Oreochromis niloticus* based on predator to prey weight ratio and effects of age and stocking density. *Aquaculture*, 255, 314-322.

34. Fryer, G. & T. D. Iles. (1972). *The Cichlid Fishes of the Great Lakes of Africa. Their Biology and Evolution*. Oliver and Boyd, Edinburgh, Scotland, 641P.
35. Gautier, J. Y., Lefauchaux, B., Foraste, M., Jalabert, B. & Baroiller, J. F. (2000). Periodicity and duration of the papillary, sexual and behavioral cycle of the tilapia *Oreochromis niloticus*. In: *Proceedings from the Fifth International Symposium on Tilapia Aquaculture*. Fitzsimmons, K. and J. Carvalho Filho, Editors. Rio de Janeiro, Brazil, p48.
36. Getinet, G. T. (2008). Effects of Maternal Age on Fecundity, Spawning Interval, and Egg Quality of Nile tilapia, *Oreochromis niloticus* (L.). *Journal Of The World Aquaculture Society*, 39(5), 671-677.
37. Getinet, G. T. & Amrit, N. B. (2007). Effects of feeding, stocking density and water-flow rate on fecundity, spawning frequency and egg quality of Nile tilapia, *Oreochromis niloticus* (L.) . *Aquaculture*, 272(1-4), 380-388.
38. Gómez-Márquez, J. L., Pe-Mendoza, B., Salgado-Ugarte, I.H. & Guzmán-Arroyo, M. (2003). Reproductive aspects of *Oreochromis niloticus* (Perciformes: Cichlidae) at Coatetelco lake, Morelos, Mexico. *Rev. Biol. Trop.*, 51, 221-228.
39. Hart, P. J. B. & Reynolds, J. D. (2002). *Handbook of fish biology and fisheries. V:1*. Blackwell Science Pub., 413P.
40. Hedayati, S. A. A., Yavari, V., Bahmani, M., Alizadeh, M. & Bagheri, T. (2008). Study of some gonadic growth index of great sturgeon (*Huso huso*) cultured in brackish water condition. *Bulgarian Journal of Agricultural Science*, 14(1), 93-99.
41. Herbst, E. C. (2002). Induction of tetraploidy in zebrafish *danio rerio* and Nile tilapia *oreochromis niloticus*. M.Sc Thesis, University of North Carolina at Charlotte, USA, 127P.
42. Hussain, M. G., Chatterji, A., McAndrew, B. J. & Johnstone, R. (1991). Triploidy induction in Nile tilapia, *Oreochromis niloticus* L. using pressure, heat and cold shocks. *Theoretical and Applied Genetics*, 81, 6-12.
43. Keenleyside, M. H. A. (1991). Parental care. In: Keenleyside MHA, editor. *Cichlid fishes: behaviour, ecology and evolution*. Cambridge: Chapman & Hall Univ Press., 191-208.
44. Little, D. C. (1989). An evaluation of strategies for production of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus* L.) fry suitable for hormonal treatment. PhD thesis, Institute of Aquaculture, University of Stirling, UK.
45. Little, D. C. & Hulata, G. (2000). Strategies for tilapia seed production. In: *Tilapias: Biology and Exploitation*. Beveridge, M. C. M. and B. J. McAndrew, Editors. Kluwer Academic Publishers, London, UK. pp. 267-326.
46. Little, D. C., Macintosh, D. J. & Edwards, P. (1993). Improving spawning synchrony in the Nile tilapia, *Oreochromis niloticus* (L.). *Aquaculture and Fisheries Management*, 24(3), 399-405.
47. Lovshin, L. L. & Ibrahim, H. H., (1989). Effects of broodstock exchange on *Oreochromis niloticus* egg and fry production in net enclosures. In: Pullin, R.S.V., Bhukaswan, T., Tonguthai, K., Maclean, J.L. Eds., *The Second International Symposium on Tilapias in Aquaculture*, ICLARM, 231-236.
48. Lowe-McConnell, R. H. (1955). The fecundity of Tilapia species. *East Afr. Agric. J.*, 21, 45-52.
49. Macintosh, D. J. (1985). *Tilapia Culture: Hatchery Methods for Oreochromis mossambicus and O. niloticus with Special Reference to All-Male Fry Production*. Institute of Aquaculture, University of Stirling, Stirling, UK, 154P.
50. Macintosh, D. J. & Little, D. C. (1995). Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*). In: *Broodstock Management and Egg and Larval Quality*, (eds.) N.R. Bromage, and R.J. Roberts, Blackwell Science Publication, University Press, Cambridge, UK, 424P.
51. Mair, G. C., Estabillo, C. C., Sevilleja, R. C. & Recometa, R. D. (1993). Small-scale fry production systems for Nile tilapia *Oreochromis niloticus* (L.). *Aquaculture and Fisheries Management*, 24, 231-237.
52. Mires, D. (1982). Study of the problems of the mass production of hybrid tilapia fry. In: Pullin, R.S.V. and Lowe-McConnell, R.H. (eds), *The Biology and Culture of Tilapias* (ICLARM conference proceedings 7). International Center for Living Aquatic Resources Management, Manila, Philippines, pp. 317-329.
53. Morales, D. A. (1991). *La Tilapia en México. Biología, Cultivo y Pesquerías*. AG, México, D.F. 190P.
54. Myers, J. M. & Hershberger, W. K. (2009). Artificial Spawning of Tilapia Eggs. *Journal of the World Aquaculture Society*, 22(2), 77-82.
55. Nguenga, D. (1988). A note on infestation of *Oreochromis niloticus* with *Trichodina* sp. and *Dactylogyrus* sp. p. 117-119. In R.S.V. Pullin, T. Bhukaswan, K. Tonguthai & J.L. Maclean (eds.) *The Second International Symposium on Tilapia in Aquaculture*. ICLARM Conf. Proc. 15, Dept. of Fish., Bangkok, Thailand and ICLARM, Manila, Philippines, 623P.
56. Njiru, M., Ojuok, J. E., Okeyo-Owuor, J. B., Muchiri, M., Ntiba, M. J. & Cowx, I. G. (2006). Some biological aspects and life history strategies of Nile tilapia *Oreochromis niloticus* (L.) in Lake Victoria, Kenya. *Afr. J. Ecol.*, 44, 30-37.

57. Omotosho, J. S. (1987). Studies on Eggs and Larval Development in *Sarotherodon niloticus* (LIN.) Trewavas, *Journal of Applied Fisheries & Hydrobiology*, 2, 45-53.
58. Onumah, E. E., Wessels, S., Wildenhayn, N., Brümmer, B. & Schwark, G. H., (2010). Stocking density and photoperiod manipulation in relation to estradiol profile to enhance spawning activity in female Nile tilapia. *Turkish Journal of Fisheries and Aquatic Sciences*, 10, 463-470.
59. Pauly, D. (1983). *Some simple methods for the assessment of tropical fish stocks*. FAO Fish. Circ. (729), 53P.
60. Payne, A. I. & Collinson, R. I. (1983). A comparison of the biological characteristics of *Sarotherodon aureus* (Steindachner) with those of *S. niloticus* (L.) and other tilapia of the delta and lower Nile. *Aquaculture*, 30, 335-351.
61. Peña-Mendoza, B., Gómez-Márquez, J. L., Salgado-Ugarte, I. H. & Ramírez-Noguera, D. (2005). Reproductive biology of *Oreochromis niloticus* (Perciformes: Cichlidae) at Emiliano Zapata dam, Morelos, Mexico. *Rev. Biol. Trop. (Int. J. Trop. Biol.)*, 53(3-4), 515-522.
62. Peters, H. M. (1983). *Fecundity, egg weight and oocyte development in tilapias (Cichlidae, Teleostei)*. (ICLARM Translations 2). International Center for Living Aquatic Resources Management, Manila, Philippines, 28P.
63. Peterson, M. S., Slack, W. T., Brown-Peterson, N. J. & McDonald, J. L. (2004). Reproduction in Nonnative Environments: Establishment of Nile Tilapia, *Oreochromis niloticus*, in Coastal Mississippi Watersheds. *Copeia*, 4, 842-849.
64. Popma, T. & Masser, M. (1999.) *Tilapia Life History and Biology*, 2. SRAC Pub. No. 283.
65. Rana, K. J. (1988). Reproductive biology and the hatchery rearing of tilapia eggs and fry. In: Muir, J.F. & Roberts, R.J. (eds), *Recent Advances in Aquaculture*, 3, 343-406.
66. **Rana, K. J.** (1990). Influence of incubation temperature on *Oreochromis niloticus* (L.) eggs and fry: II. Survival, growth and feeding of fry developing solely on their yolk reserves. *Aquaculture*, 87(2), 183-195.
67. Rana, K.J. (1997). *Status of global production and production trends*. FAO Fish. Circ. No. 886. FAO, Rome.
68. Rana, K. J. (2009). *An evaluation of two types of containers for the artificial incubation of Oreochromis eggs*. *Aquaculture Research*, 17(2), 139-145.
69. Ridha, M. & Cruz, E. M. (1989). Effect of age on the fecundity of the tilapia *Oreochromis spilurus*. *Asian Fish. Sci.*, 2(2), 239-247.
70. Ridha, M. T. & Cruz, E. M. (1999). Effect of different broodstock densities on the reproductive performance of Nile tilapia, *Oreochromis niloticus* (L.), in a recycling system. *Aquaculture Research*, 30(3), 203-210.
71. Ridha, M. T. & Cruz, E. M. (2000). Effect of light intensity and photoperiod on Nile tilapia *Oreochromis niloticus* L. seed production. *Aquaculture Research*, 31(7), 609-617.
72. Rothbard, S. & Hulata, G. (1980). Closed-system Incubator for Cichlid Eggs. *The Progressive Fish-Culturist*, 42(4), 203-204.
73. Sa-an, R. (2009). Breeding and incubation of tilapia eggs using the J1 aquasystems. www.fishhatcherygroup.multiply.com
74. Santiago, C. B., Aldaba, M. B., Abuan, E. F. & Laron, M. A. (1985). The effects of artificial diets on fry production and growth of *Oreochromis niloticus* breeders. *Aquaculture*, 47, 193-202
75. **Siraj, S. S.**, Smitherman, R. O., Castillo-Gallusser, S. & Dunham, R. A. (1983). Reproductive **traits** of three year classes of **Tilapia nilotica** and maternal effects on their progeny. *Proceedings of International symposium on tilapia in Aquaculture, Tel Aviv, Israel*, 210-218.
76. Smith, I. R., Torres, E. B., Tan, E. O. (1985). Philippine Tilapia Economics. *Proceedings of a PCARRD-ICLARM Workshop LOP Baiios, Laguna, Philippines*, 10-13 Aug. 1983, ICLARM Contribution No. 254.
77. Smitherman, R. O., Khater, A. A., Cassel, N. I. & Dunham, R. A. (1988). Reproductive performance of three strains of *Oreochromis niloticus*. *Aquaculture*, 70, 29-37.
78. Srisakultiew, P. (1993). Studies on the reproductive biology of *Oreochromis niloticus* (L.). PhD thesis, Institute of Aquaculture, Univ. Stirling, UK.
79. Tacon, P., Indiaye, P., Cauty, C., Le Menn, F. & Jalabert, B. (1996). Relationships between the expression of maternal behavior and ovarian development in the mouthbrooding cichlid fish *Oreochromis niloticus*. *Aquaculture*, 146, 261-275.
80. Trewavas, E. (1983) Tilapiine Fishes of the Genera *Sarotherodon*, *Oreochromis* and *Danakilia*. British Museum (Natural History). London, UK, 583P.
81. Wangead, C., Greater, A., & Tansakul. R. (1988). Effects of acid water on survival and growth rate of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*). P.433-438 in R. S. V. Pullin, T. Bhukaswan, K. Tonguthai, and J. L. Maclean, editors. *Proceedings of the Second International Symposium on Tilapia in aquaculture*. ICLARM Conference Proceedings No.15. Department of Fisheries, Bangkok, Thailand, and ICLARM, Manila, Philippines.

82. Watanabe W, O. & Kuo, C. M. (1985). Observations on the reproductive performance of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*) in laboratory aquaria at various salinities. *Aquaculture*, 49(3-4), 315-323.
83. Watanabe, W. O., Kuo, C. M. & Huang, M. C. (1984). Experimental rearing of Nile tilapia fry (*Oreochromis niloticus*) for Saltwater culture. ICLARM Technical Reports, 14, 28P.
84. Wee, K. L. & Tuan, N. A. (1988). Effects of dietary protein level on growth and reproduction of Nile Tilapia (*Oreochromis niloticus*). In: Pullin, R.S.V., Bhukaswan, T., Tonguthai, K. and Maclean, J.L. (eds), *The Second International Symposium on Tilapia in Aquaculture* (ICLARM Conference Proceedings 15). Department of Fisheries, Bangkok, Thailand and International Center for Living Aquatic Resources Management, Manila, Philippines, 401-410.

Abstract

Tilapia is the third most cultured fish in the world. Studies about tilapia were started in Iran from November 2008 for the first time. Immature black Nile tilapia, *Oreochromis niloticus*, and red hybrids were stocked in 6 cylindrical 3m³ fiberglass tanks from September 2009, for breeding. Samples were stocked in 27±0.5°C water temperature, 11.5±0.5ppt salinity, 2500lux light/day (18h L: 6h D), sex ratio of 1:3 (male: female) at 5/m³ density. Body weight and total length of spawned females were measured. Eggs were incubated in conical glass jars, after counting. Length of the large diameter and weight of 25 eggs were measured in the laboratory. Absolute and relative fecundity, spawning frequency of both black and red broodstocks, incubation period and hatching percent of the eggs were acquired. Power regression between body weight and total length of spawners, Pearson correlation coefficients of body weight and total length against absolute and relative fecundity, weight of egg clutch, length and weight of egg were obtained. Black and red spawners were compared for fecundity and egg quality, by t-student test (p<0.05). Spawning frequencies and optimum ranges of length, weight and age of spawning in black and red female tilapias were defined.

Key words: Tilapia, *Oreochromis niloticus*, breeding, spawning, fecundity, Iran

Ministry of Jihad – e – Agriculture

AGRICULTURAL RESEARCH, EDUCATION & EXTENSION ORGANIZATION

IRANIAN FISHERIES RESEARCH ORGANIZATION – Inland Saline ,Waters Aquaculture

Research Center-Yazd

Title : AN INVESTIGATION ON FEASIBILITY OF INTRODUCTION OF TILAPIA TO AQUACULTURE INDUSTRY OF INLAND BRACKISH WATERS AT DESERT AREAS OF IRAN

Apprpved Number: 12-12-12-8703-88016

Author: NASSRIN MASHAI

Executor : NASSRIN MASHAI

Collaborator : F.RAJABIPOUR,M.MOHAMMADI, H.SARESANGI, A. BITARAF

M. SHARIF ROHANI,H.Hossienzadeh

Advisor(s): -

Supervisor: -

Location of execution : Yazd Provnice

Date of Beginning : 2009

Period of execution : 2Years

Publisher : *Iranian Fisheries Research Organization*

Circulation : 20

Date of publishing : 2013

All Right Reserved . No Part of this Publication May be Reproduced or Transmitted without indicating the Original Reference

MINISTRY OF JIHAD - E - AGRICULTURE
AGRICULTURAL RESEARCH, EDUCATION & EXTENSION ORGANIZATION
IRANIAN FISHERIES RESEARCH ORGANIZATION - Inland Saline ,Waters Aquaculture Research
Center

Title:

**AN INVESTIGATION ON FEASIBILITY OF INTRODUCTION OF
TILAPIA TO AQUACULTURE INDUSTRY OF INLAND BRACKISH
WATERS AT DESERT AREAS OF IRAN**

Executor :

NASSRIN MASHAI

Registration Number

41274