

مطالعه مراحل رشد و نمو جنینی ماهی شانک زرد باله (*Acanthopagrus latus*)

محمود بهمنی^{(۱)*}؛ احسان سروی غیاث آبادی^(۲)؛ رضوان اله کاظمی^(۳) و

فروغ سروی غیاث آبادی^(۴)

mahmoubahmani@yahoo.com

۱ و ۳ - انستیتو تحقیقات بین‌المللی ماهیان خاویاری دکتر دادمان، رشت صندوق پستی: ۴۱۶۳۵-۳۴۶۴

۲ و ۴ - واحد علوم و تحقیقات دانشگاه آزاد، اهواز صندوق پستی: ۱۶۳-۶۱۵۵۵

تاریخ دریافت: بهمن ۱۳۸۶ تاریخ پذیرش: بهمن ۱۳۸۷

چکیده

مراحل تکامل و رشد و نمو جنینی ماهی شانک زرد باله (*Acanthopagrus latus*) برحسب وضعیت دمایی زمان تکثیر مصنوعی ماهیان دریایی در دو میانگین دمایی 20 ± 1 و 23 ± 1 درجه سانتیگراد مورد مطالعه قرار گرفت. میانگین قطر تخم در ابتدای لقاح $739/35 \pm 0/081$ میکرون و در زمان تفریح نهایی $792/36 \pm 0/095$ میکرون و بطور کلی میانگین قطر تخم از مرحله تخم لقاح یافته تا زمان تفریح تخم $763/49 \pm 0/016$ میکرون محاسبه شد. میانگین قطر تخم در مرحله مورولا $751/81 \pm 0/064$ میکرون، در مرحله نورولا $767/55 \pm 0/074$ میکرون، در مرحله ظهور قلب $779/97 \pm 0/084$ میکرون و در مرحله افزایش رنگدانه‌ها $780/84 \pm 0/086$ میکرون ثبت شد. طول مدت انکوباسیون تخم و تکامل جنین این ماهی نیز در دمای 20 ± 1 درجه سانتیگراد ۳۱ ساعت و ۱۵ دقیقه و در دمای 23 ± 1 درجه سانتیگراد ۲۶ ساعت و ۱۵ دقیقه ثبت گردید. از مرحله لقاح تخم تا مرحله تفریح، ۲۰ مرحله، شامل مراحل تکامل جنینی ماهی شانک زرد باله و نیز مرحله رهاسازی پوسته در شرایط انکوباسیون شناسایی گردید. بنظر می‌رسد درجه حرارت آب یک عامل محیطی موثر بر روند تکامل جنینی در ماهی شانک زرد باله است. بطوریکه تفریح تخم در دمای 20 ± 1 درجه سانتیگراد ۵ ساعت دیرتر از دمای 23 ± 1 درجه سانتیگراد صورت می‌پذیرد، اگر چه در تعداد و مشخصات مراحل رشد و نمو جنینی این گونه بدنبال تغییر دما تفاوتی ایجاد نشد. لذا هر گونه برنامه‌ریزی در امر مدیریت تکثیر مصنوعی این گونه اقتصادی، مسلماً بر ارتقای کمی و کیفی فرآیند تولید آن اثرگذار خواهد بود.

کلمات کلیدی: شانک زرد باله، جنین، خلیج فارس، ایران

مقدمه

تحقیق در زمینه رشد و نمو جنینی ماهیان موجب حذف موانع و ابهامات در تشخیص تخم و لارو ماهیان جمع‌آوری شده از محیط طبیعی می‌گردد، علاوه بر این با مشخص شدن مراحل تکامل جنینی می‌توان ماهیها را از لحاظ اکولوژیک، فاکتورهای تولید مثلی و اوتوژنیک (تکوین ماهی از دوره جنینی تا بلوغ) دسته‌بندی نمود (Reynalte *et al.*, 2001). بطوریکه مشخص شدن نقش زمان بر مراحل مختلف رشد و نمو جنینی در دماهای مشخص می‌تواند از مهمترین فاکتورهای تاکسونومیک در طبقه‌بندی گونه‌ای و از شاخصهای مهم اکوفیزیولوژیک بویژه در ماهیان دریایی باشد (Blaxter, 1988). رشد و نمو و تکامل جنینی ماهیان تحت تاثیر عوامل مختلف محیطی است، بطوریکه دمای آب نقش موثری را در کاهش یا افزایش طول مدت انکوباسیون و مدت زمان تکوین جنین در گروههای زیادی از ماهیان نشان داده است (Herzig & Winkler, 1986).

درخصوص تکامل جنینی گونه‌های دریایی متعلق به آبهای خلیج فارس و دریای عمان می‌توان فقط به مطالعه سروی در سال ۱۳۸۶ در گونه شانک زرد باله (*Acanthopagrus latus*) اشاره نمود که در قالب پایان‌نامه است.

با توجه به اینکه ماهی شانک زرد باله یک ماهی تجاری با گوشت مرغوب و بازار پسنند می‌باشد و تکثیر و پرورش این ماهی نیز در سالهای اخیر جهت بازسازی ذخایر و پرورش در قفس مورد توجه قرار گرفته است، این تحقیق می‌تواند با مشخص نمودن مراحل رشد و نمو جنینی و شاخصهای زیستی این گونه طی دوره جنین‌زایی و طول مدت انکوباسیون تا تفریح تخم در دماهای مختلف، اطلاعات ارزشمندی را در زمینه امکان اعمال مدیریت صحیح در مراحل تکثیر و پرورش مصنوعی بویژه در دوره انکوباسیون فراهم آورد. تحقیق حاضر با هدف بررسی روند تکامل جنینی ماهی شانک زرد باله از آغاز لقاح تا زمان تفریح تخم و در شرایط تکثیر مصنوعی ماهیان دریایی به انجام رسید.

مواد و روش کار

عملیات اجرایی، شامل بررسی نمونه تخمهای زنده و مطالعه خصوصیات آنها و نمونه‌برداری از تخمها در فروردین

ماه ۱۳۸۶ در ایستگاه تحقیقات ماهیان دریایی بندر امام خمینی در استان خوزستان و مطالعات آزمایشگاهی درخصوص تخمهای تثبیت شده، شامل بررسی روند رشد و نمو و تشخیص مراحل جنینی این ماهی در انستیتو تحقیقات بین‌المللی ماهیان خاویاری دکتر دادمان انجام شد.

نمونه‌برداری این تحقیق در زمان تکثیر مصنوعی ماهی شانک زرد باله در دماهای 20 ± 1 و 23 ± 1 درجه سانتیگراد با میزان اکسیژن محلول در محدوده $6/5-7/8$ میلی‌گرم در لیتر، شوری و pH بترتیب ۴۲ ppt و ۸/۲ و با استفاده از تخمهای حاصل از تکثیر مصنوعی تعداد سه جفت مولد وحشی با میانگین وزنی 50 ± 400 گرم صورت پذیرفت. تکثیر مولدین ماهی شانک زرد باله تنها با کنترل شرایط غذایی و بدون تزریق هورمون صورت گرفت. میانگین نرخ تفریح تخمها در مولدین مورد مطالعه $82/7 \pm 3/3$ درصد بود. پس از تخم‌ریزی، حدود ۲۵۰۰ تخم لقاح یافته از هر تانک تخم‌ریزی برداشت شد و در سطل‌های ۳۰ لیتری ذخیره‌سازی گردید. بدلیل حساس بودن تخمهای شانک ماهیان به نور، در مکانی نسبتاً تاریک قرار داده شدند (Firat *et al.*, 2005). نمونه‌برداری نیز بلافاصله پس از تخم‌ریزی (ابتدای لقاح) با فاصله زمانی پنج دقیقه تا مرحله ۳۲ سلولی (32-Cell Blastomere) و پس از این مرحله تا زمان تفریح، فاصله زمانی نمونه‌برداری از تخمها به ۴۵ دقیقه افزایش یافت.

طی مدت انکوباسیون خصوصیات ریختی و ساختار تخمهای زنده در زمانهای مختلف توسط استریو میکروسکوپ و میکروسکوپ نوری بررسی و اطلاعات حاصل ثبت گردید، سپس در مراحل بعد، نسبت به مطالعه، اندازه‌گیری و تصویر برداری قطر تخم، قطر گلبول چربی، ضخامت جنین و طول جنین در مراحل تکامل جنینی نمونه‌های تثبیت شده، روی پتری دیسک و توسط استریو میکروسکوپ (Nikon, Japan) مجهز به سیستم عکسبرداری و تصویر برداری متصل به رایانه و با استفاده از برنامه نرم‌افزاری Biocom Visolab اقدام گردید.

در این تحقیق بمنظور تعیین میانگین اندازه مراحل مختلف تکامل تخم برحسب زمان، ضمن تهیه ۳۰ عدد نمونه تخم از هر مرحله، با استفاده از برنامه نرم‌افزاری Excel روند تغییرات هر مرحله مورد مطالعه قرار گرفت.

نتایج

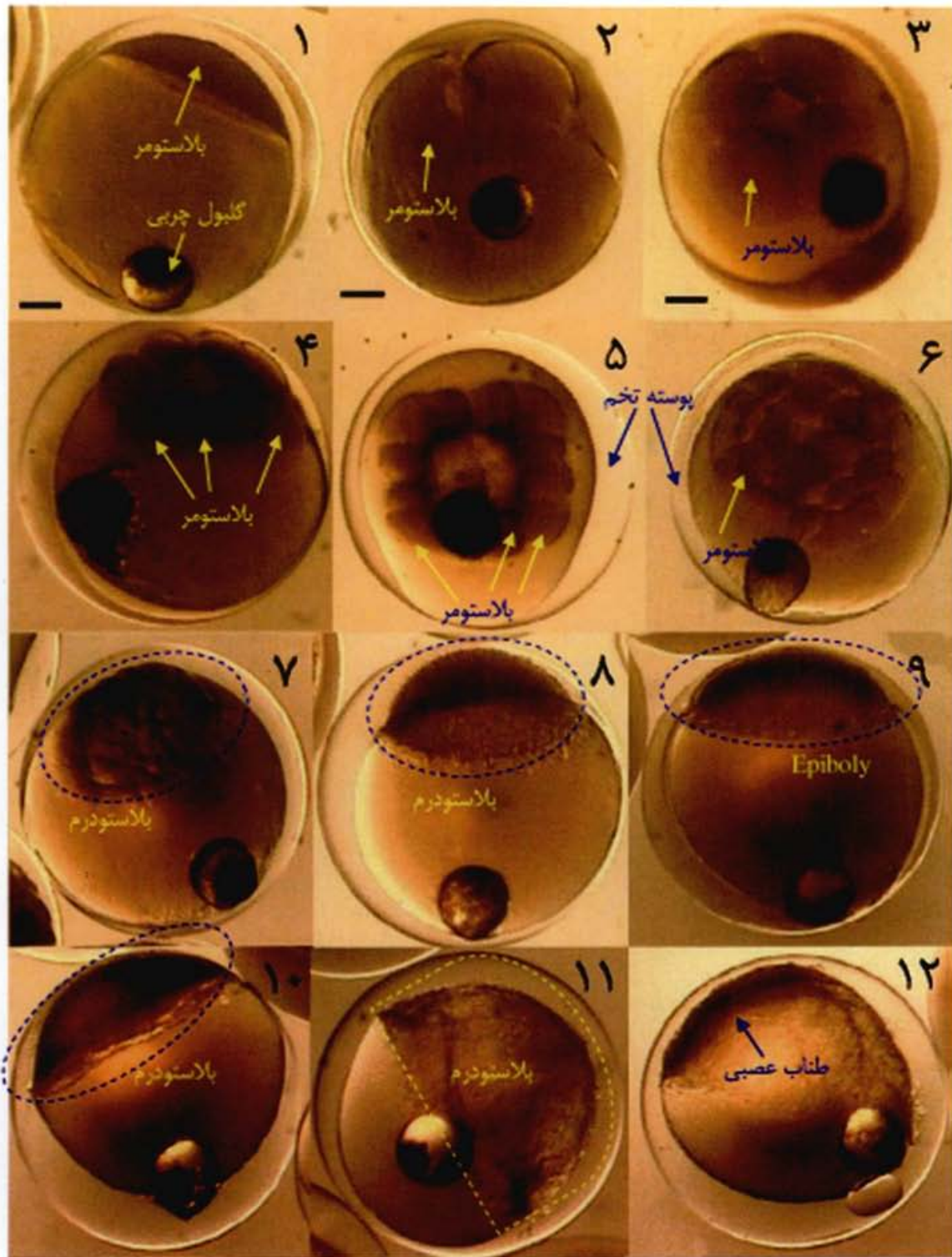
لقاح تا تفریح، مشخصات اندازه و زمان تکامل هر مرحله از تکوین جنینی در دوره انکوباسیون و نیز میانگین قطر تخم و میانگین طول و ضخامت جنین ماهی شانک زرد باله در جدول یک ارائه شده است.

براساس نتایج حاصل، میانگین قطر گلبولهای چربی به میزان $185/05 \pm 0/0082$ میکرون ثبت گردید. بطوریکه ضمن تشخیص ۲۰ مرحله مستقل طی روند تکامل تخم از مرحله

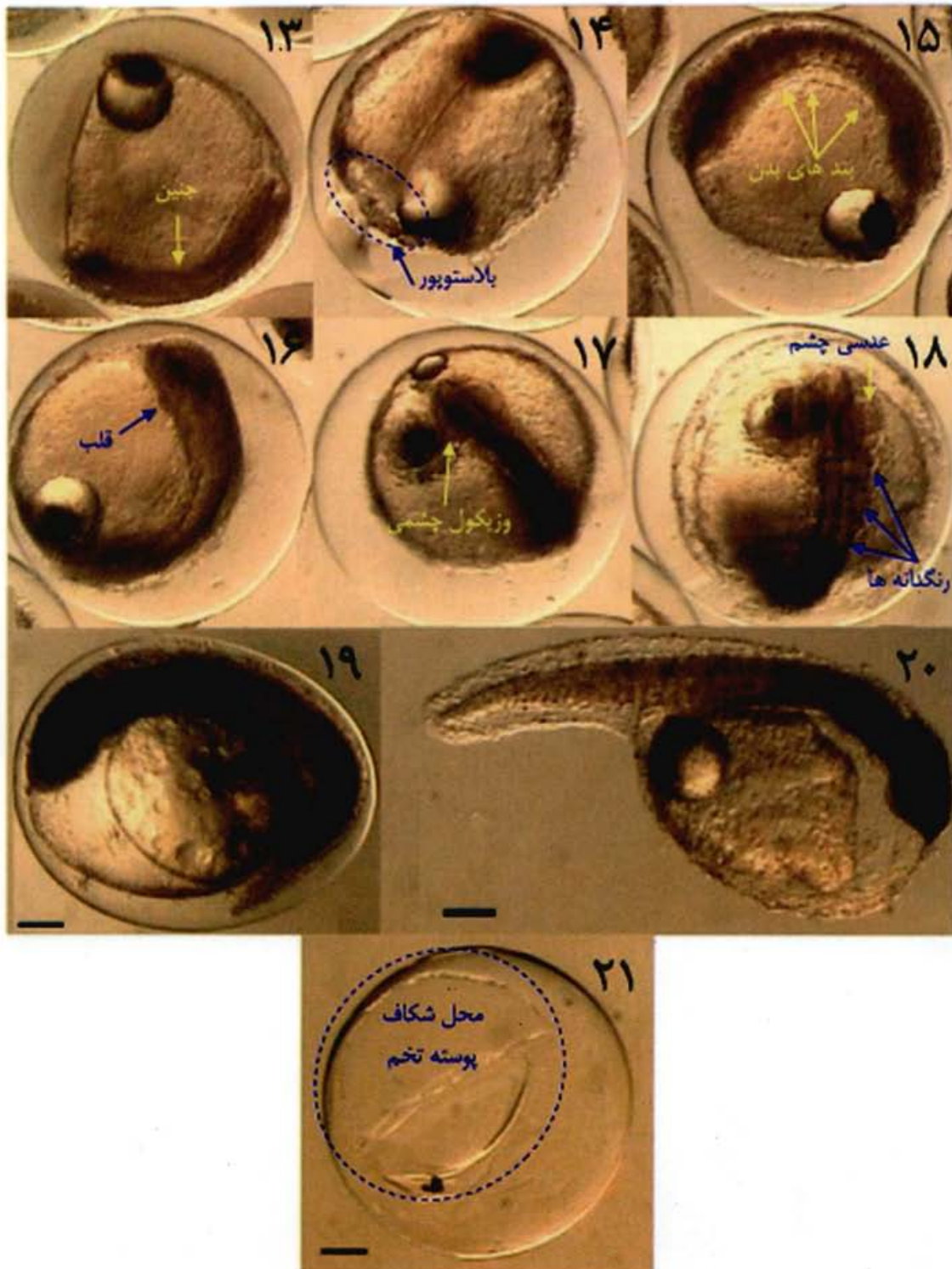
جدول ۱: وقایع مهم در مراحل تکامل جنینی ماهی شانک زرد باله (*Acanthopagrus latus*)

مراحل تکوین جنینی	زمان پس از لقاح در دمای 20 ± 1 درجه سانتیگراد (دقیقه/ساعت)	زمان پس از لقاح در دمای 23 ± 1 درجه سانتیگراد (دقیقه/ساعت)	میانگین قطر تخم (میکرون) میانگین \pm انحراف استاندارد	میانگین طول جنین (میکرون) میانگین \pm انحراف استاندارد	میانگین ضخامت جنین (میکرون) میانگین \pm انحراف استاندارد
تخم‌ریزی	۰/۰۰	۰/۰۰	۷۳۹/۳۵ \pm ۰/۰۰۸۱	-	-
مرحله دوسلولی	۰/۱۵ - ۰/۲۰	۰/۱۵ - ۰/۲۰	۷۴۵/۳۸ \pm ۰/۰۰۲۸	-	-
مرحله چهار سلولی	۰/۲۵ - ۰/۳۵	۰/۱۵ - ۰/۲۵	۷۴۶/۷۶ \pm ۰/۰۰۷۳	-	-
مرحله هشت سلولی	۰/۴۰ - ۰/۵۵	۰/۳۰ - ۰/۴۵	۷۴۵/۳۱ \pm ۰/۰۰۲۵	-	-
مرحله شانزده سلولی	۰/۵۵ - ۱/۱۰	۰/۴۰ - ۰/۵۵	۷۴۷/۳۲ \pm ۰/۰۰۷۸	-	-
مرحله سی و دو سلولی	۱/۲۰ - ۱/۳۵	۱/۰۰ - ۱/۱۵	۷۴۹/۴۲ \pm ۰/۰۰۳۶	-	-
مرحله مورولا	۱/۳۰ - ۱/۵۵	۱/۱۵ - ۱/۳۰	۷۵۱/۸۱ \pm ۰/۰۰۶۴	-	-
مرحله شروع بلاستولاسیون	۵/۳۰ - ۵/۴۵	۳/۱۵ - ۳/۳۰	۷۷۵/۳۲ \pm ۰/۰۰۶۳	-	-
مرحله بلاستولای پیشرفته	۷/۱۵ - ۸/۰۰	۴/۴۵ - ۵/۱۵	۷۵۷/۶۴ \pm ۰/۰۰۴۳	-	-
مرحله آغاز گاسترولاسیون	۸/۰۰ - ۸/۴۵	۵/۴۵ - ۶/۳۰	۷۵۵/۵۶ \pm ۰/۰۰۷۳	-	-
مرحله نیمه گاسترولا	۹/۰۰ - ۱۰/۱۵	۶/۴۵ - ۷/۳۰	۷۵۶/۹۴ \pm ۰/۰۰۸۶	-	-
مرحله نورولا	۱۰/۳۰ - ۱۱/۰۰	۷/۴۵ - ۸/۱۵	۷۶۷/۵۵ \pm ۰/۰۰۷۴	-	-
مرحله مشاهده نیمرخ جنین	۱۱/۱۵ - ۱۱/۴۵	۸/۳۰ - ۹/۰۰	۷۶۸/۶۵ \pm ۰/۰۰۴۸	۷۱۶/۲۱ \pm ۰/۰۰۳۷	۱۰۱/۲۴ \pm ۰/۰۰۲۹
مرحله بسته شدن بلاستوپور	۱۲/۰۰ - ۱۲/۳۰	۹/۰۰ - ۹/۴۵	۷۶۸/۶۴ \pm ۰/۰۰۶۸	۸۴۱/۹۹ \pm ۰/۰۰۸۰	۱۱۴/۷۳ \pm ۰/۰۰۴۱
مرحله شکل‌گیری بندهای بدن	۱۳/۳۰ - ۱۴/۴۵	۱۰/۱۵ - ۱۱/۱۵	۷۷۳/۵۳ \pm ۰/۰۰۴۸	۹۲۵/۳۸ \pm ۰/۰۰۹۸	۱۲۳/۶۳ \pm ۰/۰۰۲۷
مرحله ظهور قلب	۱۵/۰۰ - ۱۵/۳۰	۱۱/۴۵ - ۱۲/۴۵	۷۷۹/۹۷ \pm ۰/۰۰۸۴	۹۵۰/۱۱ \pm ۰/۰۰۹۰	۱۲۲/۶۵ \pm ۰/۰۰۴۳
مرحله شکل‌گیری کره چشم	۱۶/۰۰ - ۱۷/۰۰	۱۳/۳۰ - ۱۴/۱۵	۷۷۸/۸۶ \pm ۰/۰۰۴۷	۱۰۶۷/۱۶ \pm ۰/۰۰۸۹	۱۲۸/۶۵ \pm ۰/۰۰۱۱
مرحله افزایش رنگدانه‌ها	۲۵/۳۰ - ۲۸/۰۰	۲۲/۳۰ - ۲۴/۰۰	۷۸۰/۸۴ \pm ۰/۰۰۸۶	۱۲۷۶/۵۳ \pm ۰/۰۰۹۳	۱۳۶/۷۶ \pm ۰/۰۰۴۷
مرحله تفریح اولیه	۲۹/۰۰ - ۳۰/۳۰	۲۴/۴۵ - ۲۵/۳۰	۷۹۲/۳۶ \pm ۰/۰۰۹۵	۱۵۳۴/۲۴ \pm ۰/۰۰۸۷	۱۴۱/۵۴ \pm ۰/۰۰۴۳
مرحله تفریح نهایی	۳۰/۴۵ - ۳۱/۱۵	۲۵/۳۰ - ۲۶/۱۵	-	۱۶۳۶/۴۲ \pm ۰/۰۰۷۶	۱۴۴/۶۵ \pm ۰/۰۰۴۵

- ۱۴- مرحله بسته شدن بلاستوپور (Closing of Blastopore) (stage).
- ۱۵- مرحله شکل‌گیری بندهای بدن (The Formation of Somite) (stage).
- ۱۶- مرحله ظهور قلب (The Appearance of Heart stage)
- ۱۷- مرحله شکل‌گیری کره چشم (The Formation of Optic) (Cup stage).
- ۱۸- آغاز دوره روییدن دم و مرحله افزایش رنگدانه‌ها (Start of Tail Bud period & Increasing of Pigmentation) (stage).
- ۱۹- مرحله تفریح اولیه (Hatching period, Start of Hatching) (stage).
- ۲۰- مرحله تفریح نهایی (Final Hatching stage)
- ۲۱- مرحله رهاسازی پوسته (Releasing of Corion)
- در شکل یک مراحل تکوین جنینی ماهی شانک زرد باله نمایش داده شده است. بطوریکه در مرحله بیست و یکم پوسته تخم پس از خروج لارو (در مرحله تفریح) بوضوح قابل مشاهده است.
- در این مطالعه مراحل ۲۰ گانه تکامل جنینی ماهی شانک زرد باله و مرحله رهاسازی پوسته را در شرایط انکوباسیون می‌توان بشرح زیر شناسایی نمود:
- ۱- تخم لقاح یافته (Fertilized egg stage)
- ۲- تخم در مرحله دو سلولی (2-Cell Blastomere stage)
- ۳- تخم در مرحله چهار سلولی (4-Cell Blastomere stage)
- ۴- تخم در مرحله هشت سلولی (8-Cell Blastomere stage)
- ۵- تخم در مرحله شانزده سلولی (16-Cell Blastomere stage)
- ۶- تخم در مرحله سی و دو سلولی (32-Cell Blastomere stage)
- ۷- مرحله مورولا (Morula stage)
- ۸- مرحله شروع بلاستولاسیون (Blastulation period, Early) (Blastula stage)
- ۹- مرحله بلاستولای پیشرفته (Late Blastula stage)
- ۱۰- مرحله آغاز گاسترولاسیون (Gastrulation period, Early) (Gastrula stage).
- ۱۱- مرحله نیمه گاسترولا (Gastrulation 1/2 stage)
- ۱۲- مرحله نورولا (Organogenesis period, Neurula stage)
- ۱۳- مرحله مشاهده نیمرخ جنین (Observation Embryo Profile) (stage)



شکل ۱: مراحل تکوین جنینی ماهی شانک زرد باله (*Acanthopagrus latus*).
 ۱: مرحله تخم لقاح یافته ۲: مرحله دو سلولی ۳: مرحله چهار سلولی ۴: مرحله هشت سلولی ۵: مرحله شانزده سلولی
 ۶: مرحله سی و دو سلولی ۷: مرحله مورولا ۸: مرحله آغاز بلاستولاسیون ۹: مرحله بلاستولای پیشرفته،
 ۱۰: مرحله آغاز گاسترولاسیون ۱۱: مرحله نیمه گاسترولاسیون ۱۲: مرحله نورولا
 (در این شکل خطوط سیاه رنگ مشخص کننده مقیاس ۱۰۰ میکرون می باشد. بزرگنمایی ۱۰۰X)



ادامه شکل ۱ : ۱۳ : مرحله ظهور نیمرخ جنین ۱۴ : مرحله بسته شدن بلاستوپور ۱۵ : مرحله شکل گیری بندهای بدن
 ۱۶ : مرحله ظهور قلب ۱۷ : مرحله شکل گیری کره چشم ۱۸ : مرحله افزایش رنگدانه ها ۱۹ : مرحله تفریخ اولیه
 ۲۰ : تفریخ نهایی ۲۱ : مرحله رهاسازی پوسته تخم
 (در این شکل خطوط سیاه رنگ مشخص کننده مقیاس ۱۰۰ میکرون می باشد. بزرگنمایی ۱۰۰X)

بحث

تنوع بسیار زیادی در استراتژی تولید مثل ماهیها وجود دارد که مراحل تکامل جنینی از جمله آنهاست. در خانواده سیم ماهیان دریایی یا Sparidae (Sea breams) نیز با وجود قرابت ژنتیکی بسیار زیاد، این تنوع در استراتژی تولید مثل کاملاً مشهود بود بطوریکه در مقایسه قطر تخم ماهی شانک زرد باله با سایر گونه‌ها این تنوع بوضوح مشخص است، اگر چه میانگین قطر تخم ماهی شانک زرد باله در کل دوره انکوباسیون $765/477$ میکرون ثبت گردید ولی میانگین قطر تخم در ماهی *Sparus aurata* $1/001$ میکرون (Firat et al., 2005)، در ماهی *Pagrus pagrus* 900 ± 30 میکرون (Radonic et al., 2005) و در ماهی *Dentex dentex* $1/022$ میکرون (Firat et al., 2003)، در ماهی *Leporinus macrocephalus* از خانواده Anostomidae $2/2 \pm 0/8$ میلیمتر (Firat Reynalte et al., 2001)، در ماهی Longnose Gar (*Lepisosteus osseus*) از خانواده Lepisosteidae (Ballard & Long, 2001) حدود ۳ میلیمتر و در ماهی *Syngnathoides biaculeatus* از خانواده Syngnathidae $1600-1635$ میکرون (Dhanya et al., 2004) گزارش گردیده است.

مقایسه نتایج حاصل از تحقیق حاضر با مطالعات مشابه روی ماهیان Red porgy (*Pagrus pagrus*) توسط Radonic و همکاران در سال ۲۰۰۵ و همچنین Common dentex (*Dentex dentex*) توسط Firat و همکاران در سال ۲۰۰۳ نیز بر اهمیت تاثیر دما در مدت زمان تکوین جنین ماهیها تاکید دارد. بطوریکه در این دو تحقیق نیز همانند مطالعه حاضر اهمیت نقش دما در تسریع پیشرفت مراحل تکوین جنینی کاملاً مشهود می‌باشد.

مراحل رشد و نمو جنینی ماهی شانک زرد باله در دماهای 20 ± 1 و 23 ± 1 درجه سانتیگراد بترتیب در ۳۱ ساعت و ۱۵ دقیقه و ۲۶ ساعت و ۱۵ دقیقه تکمیل می‌گردد ولی مراحل رشد و نمو جنینی ماهی *Pagrus pagrus* در دمای ۱۵، ۲۰ و ۲۵ درجه سانتیگراد بترتیب طی ۶۵ ساعت، ۴۳ ساعت و ۲۹ ساعت و ۴۰ دقیقه صورت می‌گیرد. در حالیکه مراحل رشد و نمو جنینی ماهی *Dentex dentex* در دمای ۱۷ و ۱۸ درجه سانتیگراد، ۸۰ ساعت و ۳۰ دقیقه و ۵۰ ساعت زمان نیاز دارد. نکته حائز اهمیت ثابت بودن تعداد

مراحل تکاملی جنین گونه‌های مورد نظر در دوره تکوین بود که با تحقیق حاضر نیز مطابقت دارد.

همچنین در مطالعه مراحل تکوین جنینی ماهی *Pagrus pagrus* که توسط Machinandiarena و همکاران در سال ۲۰۰۳ انجام شد، مشخص گردید که تفریح تخم در دماهای ۱۶، ۱۸ و ۲۰ درجه سانتیگراد بترتیب در مدت زمانهای ۵۹، ۵۱ و ۴۸ ساعت پس از لقاح اتفاق می‌افتد.

تفریح تخم گونه‌های دیگر خانواده Sparidae از جمله Gilthed seabream (*Sparus aurata*) در دمای ۱۶ درجه سانتیگراد طی ۷۰ ساعت انجام می‌شود (Bedier et al., 1984) و چنانچه دما ۱۷، ۱۸ و ۱۴ درجه سانتیگراد باشد بترتیب ۵۳ ساعت، ۴۶ ساعت و ۸۸ ساعت بعد از لقاح تمامی تخمها تفریح می‌شوند (Polo et al., 1990).

نتایج ارائه شده از مطالعات Kajiyama در سال ۱۹۲۹ که در خصوص اثر دما بر تکامل تخم ماهی Japanese seabream (*Pagrus major*) نشان داد که تخم ماهی مذکور در دمای ۱۳/۹ درجه سانتیگراد، طی ۸۶/۹ ساعت، ۱۶ درجه سانتیگراد، ۶۶/۸ ساعت، ۱۸ درجه سانتیگراد، ۵۳/۶ ساعت، ۱۹/۴ درجه سانتیگراد، ۴۵/۶ ساعت، ۲۰/۸ درجه سانتیگراد، ۴۰/۶ ساعت و در دمای ۲۱/۸ درجه سانتیگراد، ۳۴/۵ ساعت تفریح می‌گردد (Hattori et al., 2004). این در حالی است که مطالعات مستقل Hattori و همکاران در سال ۲۰۰۴ نیز نشان داد که تفریح تخمهای ماهی *Pagrus major* در دماهای ۱۶ و ۲۲ درجه سانتیگراد بترتیب ۶۵ ساعت و ۴۵ دقیقه و ۳۰ ساعت صورت می‌گیرد. بطوریکه اختلاف زمان در دماهای یکسان را می‌توان به وضعیت سایر عوامل خارجی (محیطی) و داخلی (بیوفیزیولوژیک) گونه نسبت داد.

بر این اساس ملاحظه می‌گردد که افزایش دمای آب انکوباسیون در ماهی شانک زرد باله نیز مانند دیگر گونه‌های ماهیان، فقط در کاهش زمان تکامل تخم طی روند رشد و نمو جنینی بدلیل افزایش فعالیت مکانیسمهای زیستی مرتبط تاثیرگذار است.

بنظر می‌رسد که تکامل جنین شانک ماهیان طی دوره انکوباسیون مرتبط با زمان دستیابی به هر یک از مراحل رشد و نمو جنینی می‌باشد. بطوریکه تخم ماهی شانک زرد باله در

همچنین از کارشناسان بخش فیزیولوژی و بیوشیمی اسسبو تحقیقات بین المللی ماهیان خاویاری دکتر دادمان صمصمانه قدردانی می‌گردد.

منابع

- Ballard W. and Long, W., 2001.** Normal embryonic stages of the Longnose Gar (*Lepisosteus osseus*). Biology Department, Western Maryland College, Westminster, MD 21157 and 2Biology Department, Dartmouth College, Hanover, NH 03755. No. 4, 18P.
- Bedier E., Chatain B., Coves D. and Weppe M., 1984.** Contribution a la production intensive de juveniles de dorade *Sparus auratus*. In: L'aquaculture du bar et des sparides. (eds. G. Barnabe and R Billard). INRA Publ., Paris, France. pp.223-236.
- Blaxter J.H.S., 1988.** Eggs and larvae. In: (eds. W.S. Hoar and D.J. Randall). Fish Physiology. Academic Press, New York, USA. Vol. 11A, pp.17-48.
- Dhanya S., Rajagopal S., Ajmal Khan S. and Balasubramanian T., 2004.** Embryonic development in *Syngnathoides biaculeatus*. Centre of Advanced Study in Marine Biology, Annamalai University, India, Parangipettai. pp.608-502.
- Firat K., Saka S. and Coban D., 2005.** The cleavage and embryonic phase of gilthead Sea Bream (*Sparus aurata*) eggs. Ege University, Faculty of Fisheries, Department of Aquaculture, 35440, Urla, Iskele, Izmir, Turkey. E.U. Journal of Fisheries & Aquatic Sciences, pp.205-207.
- Firat K., Saka S. and Kamacy O., 2003.** The cleavage and embryonic Phase of *Dentex dentex* eggs. Ege University, Faculty of Fisheries, Department of Aquaculture, 35440, Urla, Iskele, Izmir, Turkey. Turkish Journal of Veterinary Animal Science, pp.31-37.

میانگین دمایی 20 ± 1 درجه سانتیگراد بترتیب بعد از لقاح پس از ۲۰ دقیقه وارد مرحله دو سلولی، پس از یک ساعت و ۵۵ دقیقه وارد مرحله مورولا، پس از ۵ ساعت و ۴۵ دقیقه وارد مرحله بلاستولا، پس از ۸ ساعت و ۴۵ دقیقه وارد مرحله گاسترولا، پس از ۱۱ ساعت و ۴۵ دقیقه وارد مرحله اندام‌زایی و مشاهده نیمرخ جنین، پس از ۱۵ ساعت و ۳۰ دقیقه وارد مرحله ظهور قلب، پس از ۳۰ ساعت و ۳۰ دقیقه وارد مرحله تفریح اولیه و پس از ۳۱ ساعت و ۱۵ دقیقه وارد مرحله تفریح نهایی می‌گردد.

در خانواده شانک ماهیان، ماهی *Sparus aurata* (Firat et al., 2005) و *Dentex dentex* (Firat et al., 2003) این زمان در دمای ۱۸/۵ درجه سانتیگراد بترتیب بعد از لقاح پس از یک ساعت و ۱۵ دقیقه و یک ساعت وارد مرحله دو سلولی، پس از ۴ ساعت و ۱۵ دقیقه و ۵ ساعت و ۱۵ دقیقه وارد مرحله مورولا، پس از ۶ ساعت و ۶ ساعت و ۳۰ دقیقه وارد مرحله بلاستولا، پس از ۱۲ ساعت و ۱۰ ساعت وارد مرحله گاسترولا، پس از ۱۸ ساعت و ۱۹ ساعت وارد مرحله اندام‌زایی و مشاهده نیمرخ جنین، پس از ۳۰ ساعت و ۳۱ ساعت وارد مرحله ظهور قلب، پس از ۵۱ ساعت و ۴۹ ساعت وارد مرحله تفریح اولیه و پس از ۵۳ ساعت و ۵۰ ساعت وارد مرحله تفریح، محاسبه گردیده است.

همچنین افزایش طول جنین ماهی شانک زرد باله در مراحل رشد و نمو در ارتباط با درجه حرارت آب بطور خطی مشاهده گردیده است که با نتایج Strack و Schmidt (2004). در مطالعه این روند در ماهی گورخری (*Danio rerio*) Zebrafish در دمای ۲۷/۵ درجه سانتیگراد مطابقت دارد. از اینرو می‌توان به اهمیت و نقش درجه حرارت دوره انکوباسیون تخم در ماهیان دریایی و امکان بهره‌مندی از مدل‌های حاکم بر طبیعت در مقایسه امکان راندمان کمی و کیفی تولید در شرایط تکثیر مصنوعی بهره جست.

تشکر و قدردانی

از مساعدت جناب آقای مهندس غلامرضا اسکندری معاون محترم تحقیقاتی پژوهشکده آبی پروری جنوب کشور و جناب آقایان مهندس نجف‌آبادی، مهندس سقاوی و مهندس اصولی و همکاران ایشان در ایستگاه تحقیقات شیلاتی بندر امام به جهت استفاده از تجربیات و نیز فراهم نمودن شرایط نمونه‌برداری و

- Hattori M., Sawada Y., Sudou N., Seoka M., Hattori N., Miyashita N., Murata O. and Kumai H., 2004.** Oxygen consumption during embryonic development in red sea bream (*Pagrus major*). *Suisanzoshoku*. Vol. 52, No. 1, pp.17-22.
- Herzig A. and Winkler M., 1986.** The influence of temperature on the embryonic development of three cyprinid fishes, *Abramis brama*, *Chalcalburnus chalcoides mento* and *Vimba vimba*. *Journal of Fish Biology*, Vol. 28, pp.171-181.
- Kajiyama S., 1929.** Cultivo del besugo japonés. (ed. M. Yamagushi): Toppan Printing Co., Ltd. Tokyo, Japan. 414P.
- Machinandiarena, L. ; Muller, M.I. and Lopez, A.V. , 2003.** Early life stages of development of the red porgy *Pagrus pagrus* (Pisces, Sparidae) in captivity, Argentina. *Investigaciones Marinas, Valparaiso*, Vol. 31, No. 1, pp.5-13.
- Polo A., Yufera M. and Pascual E., 1990.** Effects of temperature on egg and larval development of *Sparus aurata* L. *European Aquaculture Society Special Publication 1989*, Bredene, Belgium. No. 10, pp.207-208.
- Radonic R., Lopez N., Oka M. and Aristizabal D., 2005.** Effect of the incubation temperature on the embryonic development and hatching time of eggs of the red porgy (*Pagrus pagrus*). Instituto Nacional de Investigación y Desarrollo Pesquero (INIDEP) Paseo Victoria Ocampo N° 1. B7602HSA Mar del Plata. Argentina. pp.92-94.
- Reynalte-Tatajel D., Zaniboni-Filhol E. and Muelbert B., 2001.** Stages of the embryonic development of the *Leporinus macrocephalus*. Department of Aquaculture, University of Federal of Santa Catarina, C.P. 476, 88040-900, Santa Catarina, Brazil. pp.824- 826.
- Schmidt M. and Starck A., 2004.** Developmental variability during early embryonic development of Zebra fish (*Danio rerio*). Department of Biology II, University of Munich (LMU). *Journal of Experimental Zoology*, pp.5-10.

A study on embryonic development of Yellow Fin Seabream (*Acanthopagrus latus*)

Bahmani M.^{(1)*} ; Sarvi Gheeyasabadi A.⁽²⁾ ; Kazemi R.⁽³⁾ and
Sarvi Gheeyasabadi F.⁽⁴⁾

mahmoubahmani@yahoo.com

1,3- International Sturgeon Research Institute, P.O.Box: 41635-3464, Rasht, Iran

2,4- Science and Research Branch of Islamic Azad University, P.O.Box: 61555-163 Ahwaz, Iran

Received: February 2008

Accepted: February 2009

Keywords: *Acanthopagrus latus*, Embryonic Development, Persian Gulf, Iran

Abstract

Embryonic and larval development stages of yellow fin seabream (*Acanthopagrus latus*) were studied in two average temperatures (21 and 24°C) in Marine Fish Research Center in Emam Khomeini Port. Egg diameter in initiation of fertilization was $739.35 \pm 0.0081 \mu$ and during final hatching it was $792.36 \pm 0.0095 \mu$. The average egg diameter from fertilization until final hatching was $763.49 \pm 0.0016 \mu$. The average egg diameter was $751.81 \pm 0.0064 \mu$ in murola stage, $767.55 \pm 0.0074 \mu$ in nurula stage, $779.97 \pm 0.0084 \mu$ in appearance of heart stage and $780.84 \pm 0.0086 \mu$ in the increasing of pigmentation stage. Duration of egg incubation and embryo development of yellow fin seabream (*Acanthopagrus latus*) was 31 hours and 15 minutes at $20 \pm 1^\circ\text{C}$ and 26 hours and 15 minutes at $23 \pm 1^\circ\text{C}$. In this study, 20 stages of embryo development of yellow fin seabream were identified through incubation period from fertilization to final hatching.

It seems that water temperature can be an effective environmental factor in the fish embryo development, so that hatching at $20 \pm 1^\circ\text{C}$ occurred in 5 hours later than when at $23 \pm 1^\circ\text{C}$. Temperature change had no effect on the number of larvae and characteristics of embryo development. The information gathered through this study is useful when planning for artificial reproduction of this commercial species and can improve the propagation process.

* Corresponding author