

## بررسی امکان جایگزینی تانن به جای خاک رس در فرآیند تکثیر مصنوعی تاس ماهی ایرانی (*Acipenser persicus* Borodin, 1897)

سید حمید حسینی<sup>۱\*</sup>، شعبانعلی نظامی<sup>۲</sup>، حسین خارا<sup>۳</sup>، سید اکبر علیمحمدی<sup>۴</sup>

<sup>۱</sup>\* - دانشگاه آزاد اسلامی واحد لاهیجان، دانشکده منابع طبیعی، گروه شیلات، لاهیجان، ایران، صندوق پستی: ۱۶۱۶

<sup>۲</sup>- موسسه تحقیقات شیلات ایران ، تهران، ایران، صندوق پستی: ۱۴۱۵۵-۶۱۱۶

<sup>۳</sup>- مرکز تکثیر، پرورش و بازسازی ذخایر ماهیان خاویاری شهید مرجانی گرگان، گرگان، ایران، صندوق پستی: ۴۹۳۱۵/۱۴۳

hamid.hosseini1982@gmail.com

### چکیده

تاس ماهی ایرانی بومی قسمت جنوبی دریای خزر و فراوانترین ماهی خاویاری ایران می‌باشد. با توجه به طولانی بودن سن بلوغ و از بین رفتن مکان‌های تخم‌ریزی، تکثیر مصنوعی این ماهیان در سال‌های اخیر رواج یافته است. یکی از مراحل تکثیر مصنوعی تاس ماهی ایرانی (Acipenser persicus) مرحله رفع چسبندگی تخم‌ها به وسیله خاک رس می‌باشد. خاک رس را توسط آب به صورت سوسپانسیون ۱۰ درصد در آورده و سپس تخم‌های لقاح یافته را توسط آن به مدت ۴۵ دقیقه شستشو داده تا رفع چسبندگی گردد که زمانی طولانی از روند تکثیر مصنوعی را شامل می‌شود. در این بین تانن ماده‌ای است که می‌تواند به عنوان جایگزین مناسب مطرح باشد. به همین دلیل در فصل تکثیر مصنوعی ۱۳۸۷ از دو عدد مولد ماده تاس ماهی ایرانی استفاده شد. پس از تخم‌کشی و تکثیر مصنوعی تخم‌های لقاح یافته هر مولد به ۸ قسمت تقسیم شده و در قالب یک تیمار (تانن به میزان ۶۲۵ گرم در ۱/۲۵ لیتر آب) و یک شاهد (سوسپانسیون ۱۰ درصد خاک رس) و هر کدام با چهار تکرار مورد شستشو قرار گرفتند. بر اساس نتایج به دست آمده مدت زمان شستشو برای تیمار تانن ۱ دقیقه و ۳۰ ثانیه ولی برای خاک رس ۴۵ دقیقه بدست آمد. همچنین برای تانن و خاک رس به ترتیب درصد لقاح در مرحله گاسترولا ۹۴/۳۶ و ۹۱/۲۸ درصد، درصد فارچ زدگی به ۸۹/۹۴ و ۹۳/۴۹ ترتیب ۱/۸۱ و ۵/۰۴ درصد، نرخ تفریخ ۹۲/۸۲ و ۸۹/۴۹ درصد و درصد بازماندگی لارو تا زمان جذب کیسه زرده به ترتیب ۹۱/۲۸ و ۸۹/۹۴ درصد بود. بنابراین با جایگزینی تانن به جای خاک رس ضمن صرفه‌جویی در زمان و برآورد اقتصادی، صدمه کمتری به تخم‌های لقاح یافته وارد شده و بازماندگی لاروها افزایش می‌یابد.

**کلمات کلیدی:** تاس ماهی ایرانی، *Acipenser persicus*، خاک رس، تانن.

که در سال ۱۹۱۴، درژاوین از سوسپانسیون خاک رس برای رفع چسبندگی تخم‌های لفاح یافته استفاده نمود هنوز هم در برخی از کارگاه‌های تکثیر و پرورش ماهیان خاویاری از این سوسپانسیون استفاده می‌گردد. (۵).

مشکل این روش طولانی بودن زمان رفع چسبندگی است که این زمان بیشتر از ۴۰ دقیقه می‌باشد. در این مدت تخم‌ها بر اثر به هم زدن شکسته شده که در نتیجه به قارچ ساپرولگکیا آلوده می‌گردند.

با توجه به اینکه گونه‌های مختلف تاس ماهیان بعد از هر تخم‌ریزی به مدت زمانی معادل ۲-۵ سال زمان نیاز دارند تا دوباره تخم‌ریزی نمایند باید برای سالم نگهداشتن تخم آن‌ها حداکثر تلاش انجام گیرد. به همین دلیل تاس‌ماهی ایرانی (*A. pesicus*) امکان استفاده از تانن در فرآیند تکثیر مصنوعی انتخاب گردید تا با جایگزین نمودن آن به جای خاک رس زمان رفع چسبندگی را کاهش و میزان کارایی میزان تکثیر مصنوعی آن را افزایش دهیم.

## مواد و روش‌ها

در فصل تکثیر مصنوعی فروردین ۱۳۸۷ دو تاس‌ماهی ایرانی ماده و چهار مولد تاس‌ماهی ایرانی نر انتخاب شدند (به ازای هر مولد ماده ۲ مولد نر). عملیات تزریق برای مولدین ماده و نر به ترتیب در دو و یک مرحله انجام شد. در تزریق مقدماتی تاس‌ماهی ایرانی (۵ میلی‌گرم پودر هیپوفیز با ۱ سی‌سی سرم فیزیولوژیک به ازای هر مولد) و در تزریق نهایی (۸۰ میلی‌گرم پودر هیپوفیز و ۳ سی‌سی سرم فیزیولوژیک) و همزمان با تزریق نهایی به مولد ماده به مولدین نر (۴۰ میلی‌گرم پودر هیپوفیز آماده با ۲ سی‌سی سرم

## مقدمه

ماهیان خاویاری جز پارازشترین و قدیمی‌ترین ماهیان در دریای خزر می‌باشند. این ماهیان جز ماهیان آنادروم می‌باشند و برای تولید مثل نیاز به آب شیرین دارند زیرا اسپرم آن‌ها توان زیست در آب‌های سور دریاها و دریاچه‌ها را ندارند. در چندین سال گذشته با توجه به از بین رفتن مکان‌های تخم‌ریزی طبیعی، تغییرات آب و هوایی ایجاد پل بر روی رودخانه‌ها، سدها و ... اقدام به تکثیر مصنوعی این ماهیان گردیده است.

تاس‌ماهی ایرانی تقریباً بزرگتر از تاس‌ماهی روسی است، طول آن بین ۱۰۵ تا ۲۲۵ سانتی‌متر می‌باشد. در سال‌های اخیر نسبتاً تعداد ماهیان درشت کم و تعداد ماهیان کوچکتر زیاد شده است. تاس‌ماهی ایرانی دارای رشد سریع بوده، ماهیان نر در سن ۸ سالگی و ماهیان ماده در ۱۲ سالگی بالغ می‌شوند هماوری مطلق این ماهی بین ۸۵ هزار تا ۸۴۰ هزار عدد تخم در نوسان است. (۳).

مدت زمان رشد جنینی به نسبت درجه حرارت ۲/۵ تا ۸ روز (۶۰ تا ۲۰۰ ساعت) به طول می‌انجامد ولی به طور نرمال در درجه حرارت اپتیمم اکثر تخم‌ها ظرف ۳ تا ۴ روز به لارو تبدیل می‌شوند و بچه ماهیان در اوخر تابستان به سمت دریا سرازیر می‌شوند (۲). تخم‌ریزی این ماهی تا ماه‌های اردیبهشت و خرداد و به ندرت تا مرداد و شهریور ادامه می‌یابد و این تغییرات و طول مدت زمان تخم‌ریزی ممکن است ارتباط کامل با کم شدن تعداد ماهی مولد و تا حدودی از بین رفتن محل‌های زاد و ولد طبیعی آن بوده است (۳).

یکی از مراحل تکثیر مصنوعی این ماهیان، مرحله رفع چسبندگی از تخم‌های لفاح یافته می‌باشد به طوری

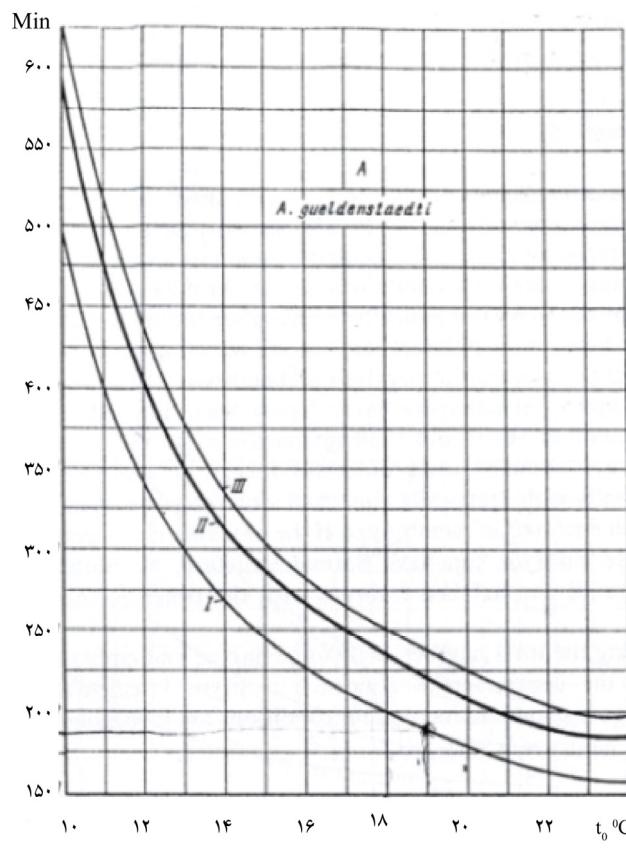
دقیقه به هم زده شد تا لقاح یابند (لقاح نیمه مروط) (۲). سپس تخم‌های لقاح یافته توسط تیمار (تانن) و شاهد (خاک رس) به منظور رفع چسبندگی مورد شستشو قرار گرفت.

برای حذف چسبندگی در این تحقیق از دو ماده، خاک رس (ماده معمول برای رفع چسبندگی در تاس ماهیان در گارگاه‌های تکثیر) (۵) به عنوان شاهد و تانن (تیمار) مورد استفاده قرار گرفت. برای رفع چسبندگی تخم‌های شاهد از سوسپانسیون ۱۰٪ خاک رس و برای رفع چسبندگی تخم‌های تیمار از تانن استفاده گردید (تانن ماده‌ای پودری شکل به رنگ زرد فام می‌باشد که از پوست بلوط بدست آمده بود) (۱۰)، به صورتی که از ۶۲۵/۱ گرم از این ماده به ۲۵ لیتر آب شیرین داخل سطل اضافه گردید و به تخم‌های لقاح یافته درون لگن اضافه شد. سپس محتويات لگن که شامل تخم‌های لقاح یافته و محلول تانن می‌باشد به مدت ۱ دقیقه و ۳۰ ثانیه بهم زده شد تا رفع چسبندگی از تخم‌ها انجام گردد، سپس تخم‌های داخل لگن توسط آب شیرین تازه چند بار شستشو داده و سپس تخم‌های لقاح یافته رفع چسبندگی شده به انکوباتورهای یوشچنکو منتقل گردید.

تعیین درصد لقاح در مرحله گاسترولا با توجه به دمای آب و نمودار دلالت تعیین گردید (۲).

فیزیولوژیک) تزریق گردید. همچنین تزریق هورمون LHRHa2 نیز به این صورت بود که در تزریق مقدماتی (میزان ۵ میلی گرم پودر هیپوفیز شده با ۱ سی‌سی سرم فیزیولوژیک) و در تزریق نهایی بسته به اندازه ماهی (۲ ویال هورمون ۲ LHRHa با ۱ سی‌سی سرم فیزیولوژیک) تزریق گردید. همزمان با تزریق نهایی به مولد ماده، برای هر مولد نر، (یک عدد ویال با ۱ سی‌سی سرم فیزیولوژیک) اضافه نموده و همزمان با تزریق نهایی مولد ماده، تزریق گردید. قبل از تخم‌کشی از مولدین ماده، اسپرم‌گیری و تعیین کیفیت اسپرم از لحاظ کمی و کیفی از مولدین نر انتخابی صورت پذیرفت به طوری که یک قطره اسپرم را روی لام ریخته و یک قطره آب به آن اضافه گردید (۲). سپس زیر میکروسکوپ و با لنز چشمی ۴ وضعیت کمیت و میزان تحرک اسپرماتوزوئیدها بررسی گردید. ماهیان توسط چکش بیهوش شده و به سالن تکثیر منتقل نموده و تخم‌کشی از مولدین ماده به روش برش شکم صورت پذیرفت (۴). پس از توزین تخمک‌های تاس‌ماهی ایرانی، تخمک‌ها به ۸ قسمت، ۴ تکرار ۵۰۰ گرم برای تیمار (تانن) و ۴ تکرار ۵۰۰ گرم برای شاهد (خاک رس) تقسیم شدند.

سپس تخمک‌ها توسط اسپرم رقیق شده با آب مخلوط گردید. مخلوط تخم و اسپرم برای مدت ۴ تا ۵

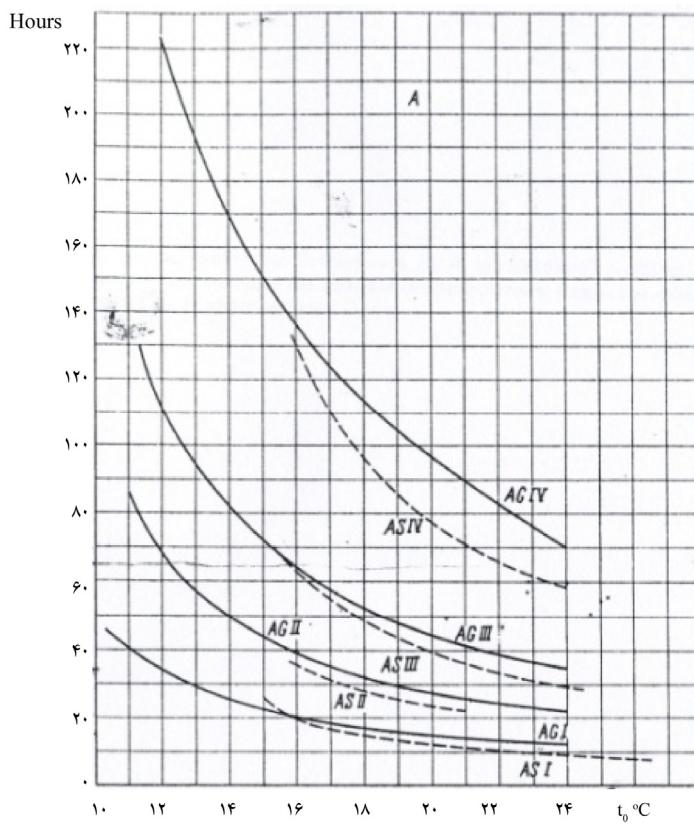


شکل ۱: منحنی تعیین درصد لقاح در مرحله گاسترولا در تاس ماهی ایرانی

$$\frac{\text{تعداد تخم‌های لقاح یافته}}{\text{تعداد کل تخم‌های سالم}} \times 100 = \text{تعیین درصد لقاح}$$

تخم‌های قارچ‌زده از تخم‌های لقاح یافته از تانن (تیمار) و خاک رس (شاهد) به طور جداگانه شمرده گردید. زمان تفریخ و طول مدت دوره انکوباسیون در تاس ماهی ایرانی را توسط نمودارهای دთلاف تعیین گردید. متوسط درجه حرارت آب انکوباسیون برای دو تاس ماهی ایرانی تکثیر شده به ترتیب: ۱۷/۶۵ و ۱۸/۱۵ روز پنجم بود.

بعد از مرحله گاسترولا به منظور جلوگیری از رشد قارچ ساپرولگنیا تخم‌ها توسط مالاشیت سبز ضد عفونی گردیدند (۵). برای عملیات قارچ‌زدایی از دو روش مکانیکی و شیمیابی استفاده گردید (۱). روش مکانیکی با استفاده از سیفون کردن تخم‌های قارچ‌زده انجام پذیرفت و تخم‌های قارچ‌زده در هر سینی انکوباتور بعد از سیفون کردن به طور جداگانه در لگن‌های جداگانه که بالای هر سینی قرار داشت منتقل گردید و سپس



شکل ۲: منحنی زمان تفريخ و طول مدت دوره انکوباسيون تاس ماهی ايراني

شروع آن و علایم آن متفاوت می‌باشد (تاس‌ماهی ایرانی کاملاً در وسط ونیرو تجمع می‌یابند) طول دوره خواب بین ۴ تا ۳ روز متفاوت می‌باشد. شروع تغذیه فعال در لاروها با دیده شدن ماده ملانین پوربکا (مدفع اولیه لارو) مشاهده می‌شود. ۲۴ ساعت قبل از شروع تغذیه فعال در لاروها مقداری غذا به صورت آزمایشی به ونیرو اضافه گردید.

تا ۷۲ ساعت بعد از ورود لارو به ونیرو عملیات سیفون کردن انجام نمی‌گیرد تا لارو به شرایط ونیرو عادت نماید. بعد از گذشت زمان یاد شده اقدام به سیفون کردن ونیروها به صورت مجزا گردید. عملیات سیفون کردن ۱ بار در شبانه‌روز صورت پذیرفت، لاروهای مرده بعد از هر بار سیفون کردن شمارش

سپس لاروها توزین گشته و به ونیروهای جداگانه منتقل شدند و میزان بازماندگی آن‌ها تا شروع تغذیه فعال محاسبه گردید. قبل از شروع تفريخ انبوه اقدام به انتقال لاروها به ونیرو می‌گردد زیرا تخمهای تاس‌ماهی ایرانی در صورت این که مدت زیادی از زمان تفريخ بگذرد و از انکوباتور خارج نگردد به کف انکوباتور چسبیده و باعث مرگ و میر لاروهای تازه تفريخ شده می‌گردد. پس از تفريخ، لاروها توزین گردید، سپس از لاروهای حاصل از تخمهای شستشو شده توسط تانن و خاک رس به طور مجزا نمونه‌های تصادفی برای هر یک (تیمار و شاهد) به میزان ۲۲۰ گرم وزن گردید و آن‌ها به ونیروهای جداگانه (تانن و خاک رس) اضافه گردید. قبل از شروع تغذیه فعال لاروها به مرحله خواب وارد می‌شوند که بسته به دمای آب و گونه

رسم نمودارهای مربوطه از برنامه Excel 2003 استفاده شده است.

### نتایج

بر اساس نتایج بدست آمده در این تحقیق نشان می‌دهد که درصد تغیرخ تخم‌ها و درصد بازماندگی لاروها تا زمان جذب کیسه زرده بین تیمار و شاهد اختلاف معنی‌دار مشاهده نمی‌گردد ( $P>0/05$ ) ولی در درصد لقاح در مرحله گاسترولا، تعداد تخم‌های قارچ‌زده و درصد تخم‌های قارچ‌زده بین تیمار و شاهد اختلاف معنی‌دار مشاهده می‌گردد ( $P<0/05$ ).

گردید و از تعداد کل کم شد تا میزان بازماندگی لارو در هر ونیر به صورت مجزا محاسبه گردد.

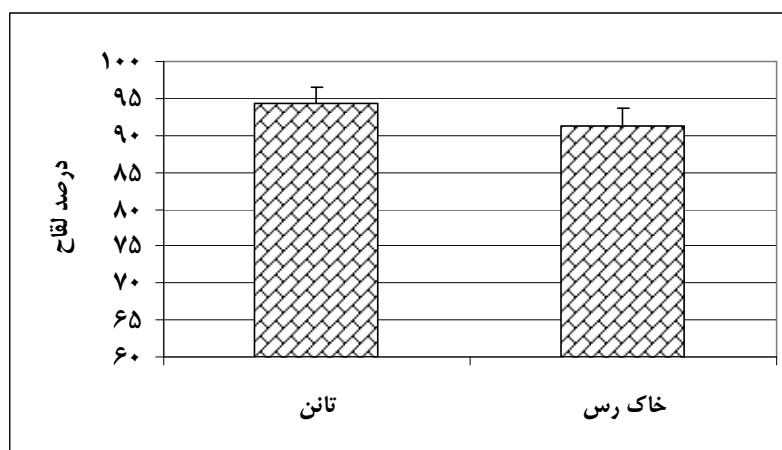
در این تحقیق برای تست نرمال بودن داده‌ها از آزمون Shapiro-Wilk's استفاده شده است. برای مقایسه بین دو تیمار (تانن و خاک رس) از نظر فاکتورهای مورد بررسی در صورت نرمال بودن داده‌ها از آزمون T-Test و در صورت نرمال نبودن از آزمون Mann-Whitney استفاده شده است. جهت آنجام آنالیزهای آماری از برنامه SPSS 13 و جهت

جدول ۱: زیست‌سنگی مولدین ماده تاس‌ماهیان ایرانی تکثیر شده

شماره مولد	وزن (Kg)	طول فورک (cm)	طول کل (cm)	GV	ساعت تخم‌کشی	تخم سیال (Kg)	تخم غیر سیال (gr)	تعداد لارو در گرم
۱	۳۳	۱۷۰	۱۸۹	۶	۱۰:۱۲	۴/۲	۰	۵۴
۲	۲۱	۱۳۴	۱۵۲	۶	۱۵:۱۱	۲/۱	۴۰۰	۵۷

تانن (۹۴/۳۶٪) بیشتر از خاک رس (۲۸/۹۱٪) بود (شکل ۴).

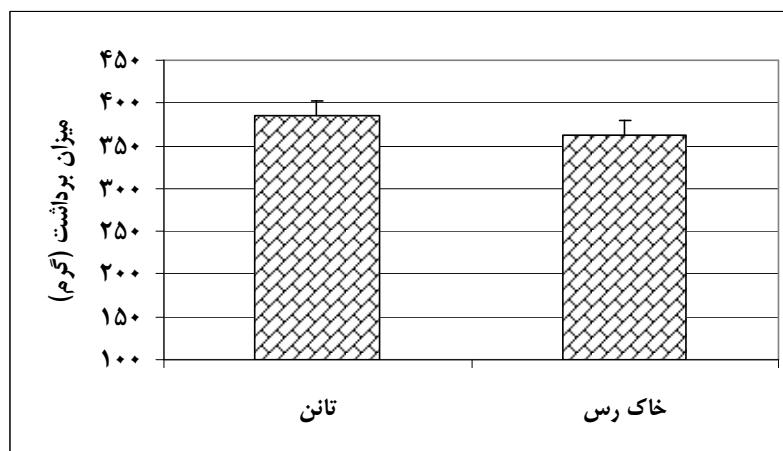
درصد لقاح در مرحله گاسترولا براساس بررسی‌های انجام گرفته میزان درصد لقاح



شکل ۴: مقایسه درصد لقاح در مرحله گاسترولا در تخم‌های شسته شده تاس‌ماهی ایرانی توسط محلول تانن و سوسپانسیون خاک رس

**میزان برداشت لارو بر حسب گوم در  
تاس‌ماهی ایرانی**  
بر اساس بررسی‌های انجام گرفته میزان برداشت  
لارو درصد لقاح تانن (۳۶۸) بیشتر از خاک رس  
بود (شکل ۵).

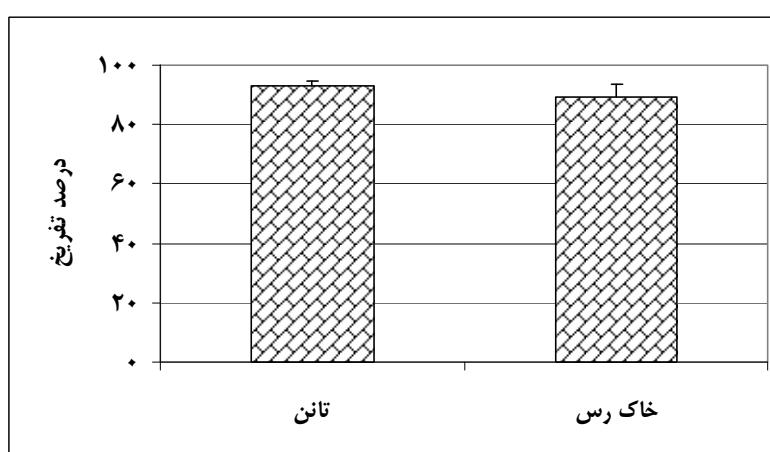
با توجه به آزمون T-Test، بین دو روش رفع  
چسبندگی تخم‌های لقاح یافته اختلاف معنی‌دار آماری  
وجود دارد ( $P<0.05$ ).



شکل ۵: مقایسه میزان برداشت لارو در تخم‌های شسته شده تاس‌ماهی ایرانی توسط محلول تانن و سوسپانسیون خاک رس

**درصد تفریخ در تخم‌های تاس‌ماهی ایرانی**  
بر اساس بررسی‌های انجام گرفته میزان درصد لقاح  
تانن (۹۲/۸۲٪) بیشتر از خاک رس (۸۹/۴۹٪) بود  
(شکل ۶).

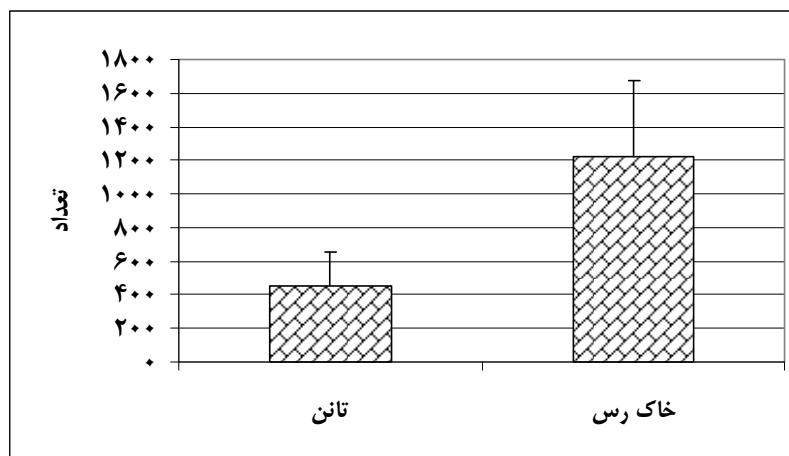
با توجه به آزمون T-Test، بین دو روش رفع  
چسبندگی تخم‌های لقاح یافته اختلاف معنی‌دار آماری  
وجود دارد ( $P<0.05$ ).



شکل ۶: مقایسه میزان درصد تفریخ در تخم‌های شسته شده تاس‌ماهی ایرانی توسط محلول تانن و سوسپانسیون خاک رس

**تعداد تخم‌های قارچ‌زده در تاس‌ماهی ایرانی**  
بر اساس بررسی‌های انجام گرفته تعداد تخم‌های  
قارچ‌زده در تانن (۴۵۱) کمتر از خاک رس (۱۲۱۹)  
بود (شکل ۷).

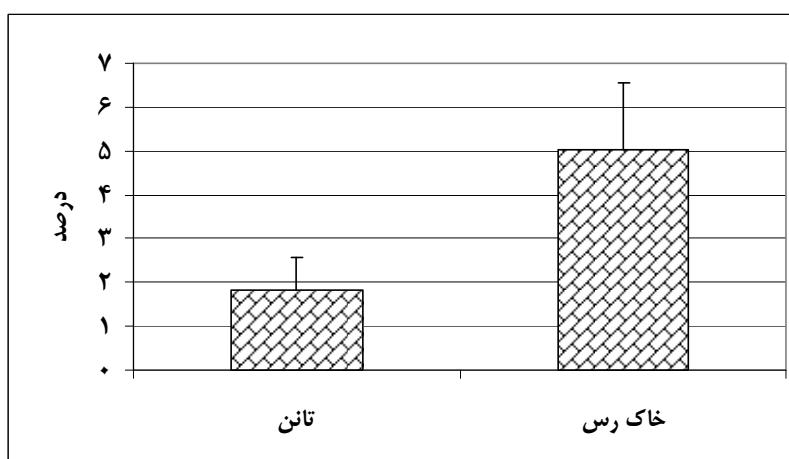
با توجه به آزمون T-Test، بین دو روش از نظر  
میانگین درصد لقاح اختلاف معنی‌دار آماری مشاهده  
نشد ( $P > 0.05$ ).



شکل ۷: مقایسه میزان تخم‌های قارچ‌زده در تخم‌های شسته شده تاس‌ماهی ایرانی توسط محلول تانن و سوسپانسیون خاک رس

**درصد تخم‌های قارچ‌زده در تاس‌ماهی ایرانی**  
بر اساس بررسی‌های انجام گرفته میزان درصد  
تمام‌های قارچ‌زده تانن (۱۱/۸۱٪) کمتر از خاک رس  
(۰/۵/۴۰٪) بود (شکل ۸).

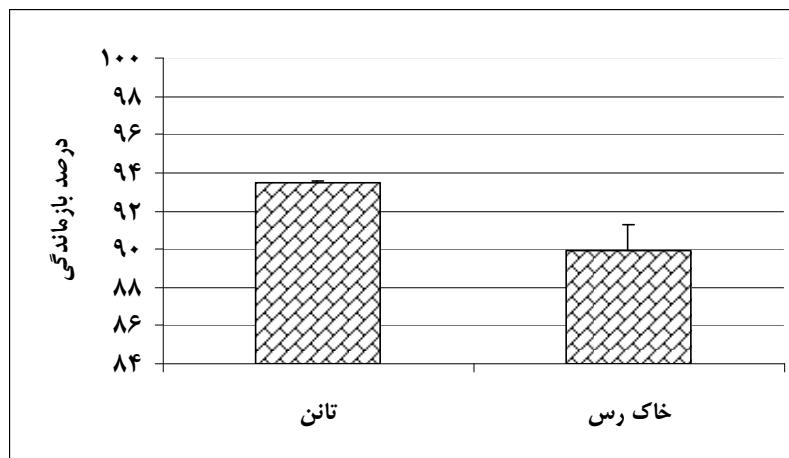
با توجه به آزمون T-Test، بین دو روش رفع  
چسبندگی تخم‌های لقاح یافته اختلاف معنی‌دار آماری  
وجود دارد ( $P < 0.05$ ).



شکل ۸: مقایسه میزان درصد تعداد تخم‌های قارچ‌زده تاس‌ماهی ایرانی با محلول تانن و سوسپانسیون خاک رس

**درصد بازماندگی لارو تا شروع تغذیه فعال در تاس ماهی ایرانی**  
 بر اساس بررسی‌های انجام گرفته میزان درصد بازماندگی لارو تا شروع تغذیه فعال تانن ( $93/49\%$ ) بیشتر از خاک رس ( $89/94\%$ ) بود (شکل ۹).

با توجه به آزمون Mann-Whitney Test بین دو روش از نظر درصد تخم‌های قارچ‌زده اختلاف معنی‌دار آماری مشاهده می‌گردد ( $P<0/05$ ).



شکل ۹: مقایسه میزان درصد بازماندگی لارو تا شروع تغذیه فعال در تخم‌های شسته شده تاس ماهی ایرانی توسط محلول تانن و سوسپانسیون خاک رس

در درصد لقاح در مرحله گاسترولا، تعداد تخم‌های قارچ‌زده و درصد تخم‌های قارچ‌زده بین تیمار و شاهد اختلاف معنی‌دار مشاهده می‌گردد ( $P<0/05$ ).

یکی از مباحث اصلی در این تحقیق کاهش زمان مورد نیاز برای رفع چسبندگی در تاس‌ماهیان می‌باشد، Greiff و Elizabeth در سال ۲۰۰۰ با آزمایش بر روی تخم‌های *Gulf Acipenser* نشان داد که Fullers Earth مخلوط شده با خاک رس دوره زمانی رفع چسبندگی را تا  $50\%$  کاهش می‌دهد که این روش نیز از روش سوسپانسیون خاک رس به دلیل کم نمودن زمان نیاز برای رفع چسبندگی بهتر و مفیدتر می‌باشد. همچنین در مورد رفع چسبندگی با استفاده از تیمار اوره/نمک یا سولفات سدیم در

با توجه به آزمون Mann-Whitney Test بین دو روش از نظر درصد بازماندگی لارو تا شروع تغذیه فعال اختلاف معنی‌دار آماری مشاهده نشد ( $P>0/05$ ).

## بحث

برای رفع چسبندگی تخم‌های لقاح یافته ماهیان خاویاری مواد زیادی تا کنون بکار رفته است که مشابهت‌های زیادی بین نتایج حاصله از آن تحقیقات و نتایج این تحقیق وجود دارد چنانچه در این تحقیق نشان داده شد درصد تفریخ تخم‌ها و درصد بازماندگی لاروها تا زمان جذب کیسه زرده بین تیمار و شاهد اختلاف معنی‌دار مشاهده نمی‌گردد ( $P>0/05$ ) ولی

به دنبال بهترین میزان تانن برای رفع چسبندگی بودند در حالی که در این تحقیق بهترین میزان تانن برای رفع چسبندگی  $0.625\text{ g}\text{/ml}$  در  $1/25$  لیتر آب به مدت ۱ دقیقه و  $30$  ثانیه می‌باشد که این مقادیر به میزان چسبندگی تخمهای در گونه‌ها دارد. از طرفی دیگر در مطالعه اثر اسید تانیک بر تخمهای سوف سفید نشان داده شده که غلظت اسید تانیک و زمان مواجه بر فرآیند سخت شدن تخمهای سوف سفید، بر میزان حذف چسبندگی و بقاء جنین تاثیر دارد زیرا اسید تانیک به دلیل کاهش زمان مورد برای رفع چسبندگی که باعث کاهش زمان مورد برای هم زدن تخمهای می‌گردد باعث کاهش میزان تخمهای شکسته در ماهی تکثیر شده می‌گردد که به طبع آن میزان تخمهای مستعد برای نشستن قارچ ساپرولوگنیا کاهش می‌یابد و در نتیجه آن باعث کاهش از بین رفتن تخمهای می‌گردد که با نتایج حاصل از این تحقیق مشابهت دارد.

و در انتهای Geldhauserf در سال ۱۹۹۴-۱۹۹۵ نیز از اسید تانیک به منظور رفع چسبندگی تخمهای لای ماهی *Tinca tinca* استفاده نموده است با توجه به متفاوت بودن گونه ماهی و میزان چسبندگی تخمهای بعد از لقاح در دو گونه (خاویاری و کپور ماهیان) نتایج حاصل از آن با تحقیق حاضر از نظر تاثیر غیر مضر اسید تانیک بر روی لاروهای حاصله و همچنین تأخیر در فرآیند تخم‌گشایی مطابقت دارد.<sup>(۶)</sup>

مطلوبی که باید بیشتر مطالعه گردد این است که تفریخ اولیه تخمهای لقاح یافته شستشو شده توسط تانن در تاس‌ماهی ایرانی تکثیر شده به مدت  $2-2/5$  ساعت دیرتر از تفریخ اولیه در تخمهای لقاح یافته شستشو شده توسط خاک رس می‌باشد که این می‌تواند به دلیل شستشوی کامل لایه ژله‌ای دور تخم باشد زیرا در این

تاس‌ماهی سفید *A. transmontanus* می‌توان بیان داشت که در مورد تخمهای هر دو تیمار اوره/نمک یا سولفیت سدیم که با تیمار اسید تانیک ادامه یافت موفقیت آمیز بودند این تخمهای همچنان غیر چسبنده باقی مانده و در طی مراحل بعدی تکامل مجدداً چسبنده نشدند.<sup>(۱۱)</sup>

استفاده از اوره/نمک یا سولفیت سدیم بدون شستشوی متعاقب با اسید تانیک نسبتاً چسبندگی را رفع نمود. با این حال چسبندگی در تخمهای طی مدت  $15-20$  دقیقه بازگشت کرد و نیاز به تیمارهای بیشتری پیدا کرد. این داده‌ها نشان دادند که مواد ژله‌ای بیشتری در طول زمان ممکن است از پوشش تخمهای رها شود. یا اینکه خاصیت چسبندگی پوشش تخمهای دوباره بازگشت می‌کند.<sup>(۸)</sup>

در مقایسه تیمار اوره/نمک + اسید تانیک بر روی مقدار زیادی تخم به نظر می‌رسد که با توجه به درصد تکامل طبیعی از تیمار سولفیت سدیم موفق‌تر است. نشانه‌ها حاکی از پیشی گرفتن عملکرد اسید تانیک - اوره/نمک بر روی گل‌شویی مشاهده شد.<sup>(۱۲)</sup>

در تحقیقی دیگر Summerflet (۲۰۰۱) برای شستشوی تخمهای ماهی *Stizostedion vitreum* از مواد مختلفی از جمله اسید تانیک (با غلظت متفاوتی از غلظت مورد نظر در این تحقیق) برای رفع چسبندگی تخمهای لقاح یافته استفاده نموده است و با توجه به متفاوت بودن دو گونه مورد مطالعه نتایج برای کاهش زمان رفع چسبندگی در آن تحقیق و این تحقیق مشابه می‌باشد. همچنین Krystyna Demska - Zakerś (۲۰۰۵) از محلول‌های  $1000-1500-500\text{ میلی}\text{ g}\text{/ml}$  در  $1/5$  لیتر اسید تانیک به منظور رفع چسبندگی تخمهای لقاح یافته سوف سفید استفاده نمود.<sup>(۸)</sup> که در آن تحقیقات

«جناب آقای مهندس فرشاد ماهی صفت» به منظور راهنمایی در مسائل و کارهای آماری این تحقیق کمال تشکر و سپاس را دارد. و از خداوند منان تقاضای عمری با برکت و سرشار از موفقیت را برای کلیه افراد این مجموعه خواستارم.

### منابع

۱. آذری تاکامی، ق.، ۱۳۷۶. مدیریت بهداشتی و روش‌های پیشگیری درمان بیماری‌های ماهی. انتشارات پریور. ۳۰۴ صفحه.
۲. دلال، ت.؛ گیتربورگ، آ.س و شمال هایسون، او.آی.، ۱۹۹۳. ترجمه: نظری، ر.؛ عبدالحی، ح. و مختومی، ن.م.، ۱۳۸۵. تکثیر و پرورش ماهیان خاویاری. انتشارات معاونت تکثیر و پرورش آبزیان ۴۲۲ صفحه.
۳. کازانچف، ا.ان.، ۱۹۸۱. ترجمه: شریعتی، ا.، ۱۳۷۳. ماهیان دریای خزر و حوضه آبریز آن. شرکت سهامی شیلات ایران. ۱۷۱ صفحه.
۴. کیوان، ا.، ۱۳۸۱. مقدمه‌ای بر بیوتکنولوژی پرورش ماهیان خاویاری (در استخراها، حوضچه‌ها، قفس‌ها و آبگیرها). مرکز انتشارات علمی دانشگاه آزاد اسلامی لاهیجان. ۲۷۰ صفحه.
۵. کهن شهری، م. و آذری تاکامی، ق.، ۱۳۵۳. تکثیر مصنوعی و پرورش ماهیان خاویاری. انتشارات دانشگاه تهران. ۱۹۸ صفحه.

تحقیق مشاهده گردید که تخم‌های شستشو شده توسط تانن به مراتب شفاف‌تر و براق‌تر از تخم‌های شستشو شده توسط سوسپانسیون خاک رس می‌باشد که این مسئله در زیر لوب کاملاً مشاهده گردید که تخم‌های شستشو شده توسط خاک رس دارای کمی کدورت بودند و یا به عبارت بهتر از شفافی کمتری برخوردار بودند و با توجه به این که تاس‌ماهیان در آب‌های نسبتاً ژرف در رودخانه‌ها تخم‌ریزی می‌نمایند این امر می‌تواند یکی از دلایل برای دیر شدن زمان تفریخ در تخم‌های شستشو شده توسط تانن باشد اما تفریخ انبوه در تخم‌های لقادی یافته شستشو شده توسط خاک رس از تخم‌های لقادی یافته شستشو شده توسط خاک رس انجام پذیرفت.

با توجه به نتایج بدست آمده در این تحقیق می‌توان چنین نتیجه گرفت که روش شیمیایی با توجه به نتایج حاصل از روش گل‌شویی بهتر تشخیص داده می‌شود. در روش شیمیایی با توجه به بحث انجام شده و نتایج حاصل از این تحقیق مزیت‌هایی را به شکل کاهش تعداد تخم‌های قارچ‌زده و درصد قارچ‌زدگی و همچنین بازماندگی جنینی و درصد بازماندگی لارو تا زمان جذب کیسه زرده را در مقایسه با روش گل‌شویی آشکار می‌سازد.

### سپاسگزاری

در انتهای مهندس علی طاهری، مهندس رمضان شهریاری، مهندس نور محمد مختومی و مهندس علی برامی و کلیه دست اندکاران و پرسنل و کارگران کارگاه تکثیر و پرورش شهید مرجانی که در تمامی مراحل تحقیق این مجموعه مرا یاری نموده‌اند تشکر می‌نمایم. و نیز بدین‌وسیله از همراهی و راهنمایی‌های

6. Billard, R.; Cosson, J.; Perche, G. and Linhart, O., 1999. Biology of sperm and artificial reproduction in carp Department of biology, University of Hawaii, 5:70-78.
7. Conte, F.S.; Holchik, J. and Krause, K.A., 1988. Hatchery Manual for The White Sturgeon. O. H. N. R., University of California, Pub 3322, P.104.
8. Demeska-zake, K.; Zdziarski, Z. and Rodzuk, J., 2005. The use of tannic acid to remove adhesiveness from pike perch, *Sander lucioperca*, eggs. Department of Ichthyology, University of Warsaw and Mazury, 5:710-718.
9. Dettlaff, T.A.; Ginsburg, O.A. and Schmalhausen, O.I., 1993. Sturgeon fishes, Translated in English by Vassetsky Publication: Springer-Verlag (Germany), p: 25-40.
10. Haslam, E., 1966. Chemistry of vegetable Tannins. Academic press, London, UK, Pp: 179.
11. Krise, W.F.; Bulkowski, L.; Shellmean, D.A.; Krause, K.A. and Gould, R.W., 1986. Increased walleye egg hatch and larvae survival after protease treatment of eggs. The Progressive Fish-Culturist, 48: 95-100.
12. Kowtal, G.V.; Clark, W.H.Jr. and Cherr, G.N., 1986. Elimination of adhesiveness in egg from The white sturgeon, *Acipenser transmontanus*: Chemical treatment of fertilized eggs, Aquaculture, 55:139-143.