

مقایسه روش های رنگ آمیزی مصنوعی سیکلید گرین ترور از طریق *Aequidens rivulatus*

مقدسی، ب، منوچهری، ح. و اهدایی، م.، ۱۳۸۹. مقایسه روش های رنگ آمیزی مصنوعی سیکلید گرین ترور *Aequidens rivulatus* از طریق تزریق، مجله بیولوژی دریا، سال دوم، شماره اول، صفحات ۵۷-۶۴.

بابک مقدسی^۱، حامد منوچهری^{۲*} و مریم اهدایی^۳

۱. استادیار دانشگاه آزاد اسلامی واحد سواد کوه.
۲. استادیار دانشگاه آزاد اسلامی واحد بابل.
۳. دانشگاه آزاد اسلامی واحد بابل.

* نویسنده مسئول مکاتبات
manuchehri@baboliau.ac.ir

تاریخ دریافت: ۱۳۸۸/۱۰/۱۴
تاریخ پذیرش: ۱۳۸۹/۰۲/۰۳

چکیده

در این پژوهش، ۴۰ عدد ماهی گرین ترور از سیکلید ماهیان در ۴ گروه ۱۰ تایی درون ۴ مخزن جداگانه به مدت ۱۵ روز در شرایط یکسان در بهار ۱۳۸۸ و در دمای ۲۷-۲۸ درجه سانتیگراد نگهداری، تغذیه و با شرایط جدید عادت داده شدند. رنگهای مورد استفاده به منظور تزریق، ریقیق شدند. ماهیان قبل از تزریق توسط ازنول (از مشتقات گل میخ) بیهوش شدند. تزریق رنگ گروه اول در ناحیه اپیتلیال پوست، در گروه دوم در ابتدای ساقه دمی و در گروه سوم در عمق پوست (ضلاعی) توسط سرنگ انسولین انجام شد. در گروه چهارم به عنوان گروه شاهد سوزن سرنگ بدون رنگ، جهت ارزیابی اثرات احتمالی دستکاری در بدن ماهی فرو بردند. رنگبندی بدن، میزان پایداری رنگ، اثرات سوء تزریق و تلفات آنها طی ۳۰ روز بررسی شد. تلفاتی طی این دوره در تیمار اول و گروه شاهد مشاهده نشد. در حالیکه در تیمار ۲ و ۳ در تزریق با رنگ های خوارکی و مصنوعی تلفاتی بین ۵ تا ۱۰۰ درصد مشاهده گردید. رنگبندی و همچنین میزان پخش رنگ در بدن ماهی های گروه دوم و سوم بهتر از گروه اول بود. پایداری رنگ در گروه دوم و سوم مناسبتر از گروه اول بود بطوریکه گروه سوم تا پایان دوره ۳۰ روزه رنگ خود را حفظ کرده ولی اختلاف معنی داری بین دو گروه مشاهده نشد ($P < 0.05$). به نظر می رسد بروز تلفات بالا در روش تزریق، ناشی از استرس دستکاری قبل و بعد از بیهوشی و ورود ماده رنگی به درون خون ماهی باشد. با توجه به نتایج این تحقیق در مشاهده اثرات سوء ناشی از دستکاری و تزریق بر ماهیان، تولید و خرید و فروش ماهیان زیستی رنگ آمیزی شده با روش تزریق برای رعایت حقوق حیوانات به هیچ عنوان توصیه نمی شود.

واژگان کلیدی: رنگ آمیزی ماهیان زیستی، سیکلید گرین ترور، تزریق رنگ.

خاکستری است، واریته های فلورسنس زرد، قرمز و نارنجی را ایجاد نموده است. برای این منظور ژن های اف-پی را از آبزیان دیگر گرفته (Florescent proteins) و به زیرا منتقل کرده اند (Bailey and Sadford, 1999).

با این توصیف رنگ در ماهیان تحت تاثیر عوامل مختلف تغییر می نماید. شرایط فیزیکی و شیمیایی مانند نور، دما، اکسیژن محلول بر روی رنگ آبزیان موثرند. ماهی دیسکس از جمله ماهیان حساس به تغییرات فاکتورهای آب، بخصوص اکسیژن محلول می باشد (بختیاری و همکاران، ۱۳۸۹). عوامل دیگری مانند خصوصیات ژنتیکی، استرس و بیماریها در تغییر رنگ ماهیان زیستی موثرند. تغییر رنگ در گونه های مختلف ماهیان ممکن است به دلیل استرس یا بیماری باشد. به عنوان مثال در زیرا دانیو ها (Zebra danios) یا سایر گونه ها، تیرگی یا رنگ

مقدمه

یکی از صفات اصلی که در جاذیت ماهیان زیستی نقش مهمی دارد رنگ این ماهیان است. در این ماهیان یک رنگ میتواند کل بدن ماهی را فرا گرفته بطوریکه نام ماهی از آن مشتق شود به عنوان مثال گورامی عسلی (*Colisa lalia*) که بدن آن کامل به رنگ عسل است و همچنین یکی از واریته های ماهی طلائی (*Carassius auratus*) بنام بلک مور (Blackmoor) دارای بدنی کاملا مشکی است. در برخی چند رنگ بدن ماهی را فرا گرفته و باعث ایجاد رنگبندی خاص و زیبایی خواهد شد. مانند رنگ بندی ماهی کوئی (koi carp) که باعث ایجاد رنگبندی های متعدد و زیبایی در این ماهی که اهمیت بالایی در زیباسازی برکه ها دارد شده است. در دهه اخیر کارهای انتقال ژنی روی Zebra fish که در حالت عادی

انجام شد. تعیین نوع و میزان رنگ مناسب و محل مناسب تزریق، از اهداف فرعی این تحقیق می باشند.

مواد و روش ها

متاسفانه افرادی که اقدام به رنگ آمیزی ماهیان زیستی به شیوه تزریق یا تتو می نمایند، اطلاعات منتشر شده ای در این زمینه ندارند. به نظر می رسد ممنوعیت این روش در دنیا و همچنین اثرات سوء آن نظیر ایجاد بیماری های عفونی و سلطانی، و همچنین انحصار طلبی در بازار ماهیان زیستی، مانع از افشاری روش کار آنها باشد. به همین دلیل دسترسی به اطلاعات منتشر شده برای انجام این تحقیق محدود نبود. جمع آوری اطلاعات از طریق منابع غیر رسمی، اینترنت و مصاحبه با برخی تکثیر کنندگان و پرورش دهندهای ماهیان زیستی انجام شد. تحقیق حاضر در اردیبهشت و خرداد سال ۱۳۸۲ با امکانات آزمایشگاهی دانشگاه آزاد اسلامی واحد سوادکوه انجام شد.

۴۰ عدد ماهی گرین ترور با نام علمی *Aequidens rivulatus* از سیکلید ماهیان، با میانگین طول کل ۷ سانتیمتر و سن ۱ سال، خریداری و در ۴ گروه ۱۰ عددی آزمایشی درون ۴ مخزن جداگانه واقع در آزمایشگاه دانشگاه آزاد اسلامی واحد سوادکوه قرار داده شدند. این ماهیان به مدت ۱۵ روز جهت سازگاری با شرایط جدید در دمای ۲۷ درجه سانتیگراد نگهداری و با غذای بدون رنگدانه ساخت کارخانه بیومار تغذیه شدند. هوای مخازن از طریق یک پمپ هوای مرکزی تأمین شد. مطابق با جدول ۱، در گروه اول تزریق در زیر لایه اپتیلیاپوست، در گروه دوم، ورید ساقه دمی، در گروه سوم تزریق عمیق تر پوست (عضلانی) و در گروه چهارم برای تعیین اثرات سوء احتمالی دستکاری ماهی، سرنگ بدون رنگ وارد پوست و عضله می شد، بطوریکه سوزن یک سرنگ خالی به محلهای تزریق در ماهیان گروههای تیمار (زیر پوست، ساقه دمی) فرو برده شد عفونی احتمالی ناشی از تزریق و تلفات طی این دوره ثبت شدند.

پریدگی بدن میتواند ناشی از عوامل مذکور باشد (Hool et al., 2001)، رنگ آمیزی مصنوعی از طریق سه روش تزریق، غوطه وری، تعذیه و ژنتیک انجام می شود (Blankenship and Thompson, 1993). تغذیه از غذاهای طبیعی حاوی کاروتونوئید مانند گاماروس، کرم خاکی و سایر غذاهای زنده و غیر زنده حاوی رنگدانه ها علاوه بر ایجاد رنگبندی مناسب می تواند در رسیدگی جنسی مولدها و افزایش بازماندگی موثر باشد (منوچهری و همکاران، ۱۳۸۹؛ انسیان و خلیلی، ۱۳۸۹؛ غیاثوند و شاپوری، ۱۳۸۸؛ محمدی ارانی و ادریس زاده، ۱۳۸۹). همچنین استفاده از استروئیدهای جنسی (تستوسترون) می تواند منجر به ایجاد رنگ بندی مناسب در ماهی گوپی ماده شود (محمودیان و همکاران، ۱۳۸۹). ماهی گرین ترور با نام علمی *Aequidens rivulatus* متعلق به خانواده سیکلید ماهیان می باشد. رنگ بدن این ماهی، خاکستری-نقره ای با رگه های فیروزه ای رنگ می باشد. در مواردی که رژیم غذایی حاوی رنگدانه به آنها داده شده باشد، حاشیه باله های پشتی و دمی آن به نارنجی-زرد تغییر رنگ می دهد. در شرایط نگهداری و تعذیه نامناسب، رنگ این ماهی به خاکستری تیره تغییر و به همان حالت می ماند (Zurlo and Schleser, 2002). در حال حاضر تکثیر این ماهی در کارگاههای تکثیر کشورمان انجام می شود (شیخیان، ۱۳۸۵). همچنین به دلیل واردات آن، قیمت مناسبی در فروشگاههای آکواریومی دارد. گرین ترور فقط با تعذیه رنگ آمیزی می شود و نمونه ای که توسط تزریق یا تتو در کشور رنگ آمیزی شده باشد مشاهد نشد. به همین دلیل این گونه برای آزمایش روشهای مختلف تزریق رنگ در این تحقیق انتخاب گردید. با توجه به اینکه، تکنیک رنگ آمیزی ماهیان زیستی در کشورمان وجود نداشته و ماهیانی که رنگ آمیزی شده اند وارداتی هستند و همچنین اثرات سوء احتمالی ناشی از دستکاری و تزریق رنگ مصنوعی و طبیعی نیز کاملا مشخص نیست. با هدف دستیابی به روش رنگ آمیزی از طریق تزریق و مشخص نمودن مشکلات و اثرات احتمالی این روش، تحقیق حاضر با آزمایش تزریق چند رنگ مختلف بر ماهی های گرین ترور که رنگ نامناسبی در اثر تعذیه و شرایط نامناسب پیدا کرده بودند،

جدول ۱: تعداد و گروههای مختلف تیمار و شاهد در تزریق رنگ به ماهی گرین ترور (*Aequidens rivulatus*) در این بررسی (بهار ۱۳۸۸)

گروهها	محل تزریق
تیمار ۱	لایه اپتیلیاپوست
تیمار ۲	ورید ساقه دمی
تیمار ۳	تزریق عضلانی
شاهد	سوزن خالی بدون رنگ در پوست، ساقه دمی و عضله

با داروی ازنول (از مشتقات گل میخک) به میزان نیم میلی لیتر در ۱ لیتر آب بیهوش شد (شکل ۱). ماهی بیهوش شده درون یک حوله خیس پیچیده و تزریق انجام می شد. رنگهای مورد استفاده شامل دو گروه رنگ با مشخصات مندرج در جدول ۲ می باشد.

ماهیان طی ۲۴ ساعت قبل و بعد از تزریق قطع غذا شدند. سپس ماهی های گروه تیمار با ساقچه های جیب دار که ماهی را درون آب حمل می کنند به درون تانک آبی که از نظر دما و سایر شرایط شبیه تانک نگهداری ماهیان می باشد منتقل می شوند تا از بروز استرس ناشی از حمل جلوگیری شود. سپس ماهی

جدول ۲: مشخصات و میزان رنگهای مورد استفاده در تزریق ماهیان گرین ترور (*Aequidens rivulatus*) در این بررسی (بهار ۱۳۸۸)

نام و نوع رنگ	شکل	توضیحات	میزان تزریق (میلی لیتر)
رنگ خوارکی تارتبریزین زعفرانی رنگ	پودر	E102 - زعفران مصنوعی	۰.۳
رنگ تتو - رز قرمز	مایع غلیظ	مارک با یوتک ساخت آمریکا، رنگدانه میکرو آرایشی. ترکیبات شامل رنگدانه قرمز، گلیسیرین، اتانول	۰.۳

ماهی بعد از رفع بیهوشی، پخش رنگ در بدنه، مدت ماندگاری رنگ در فاصله ۳۰ روز و اثرات و صدمات ناشی از تزریق در بدنه ماهی و تلفات ثبت گردیدند. مطابق با جدول ۳ میزان تعییر رنگ در نمونه های تیمار به صورت درصد در سه سطح ۵، ۱۵، ۳۵ و ۷۰ درصد ارزش گذاری و افزایش میزان رنگ بالا فاصله پس از تزریق و کاهش آن طی مدت تیمار بررسی شدند. همچنین اندامهای تحت تاثیر رنگ در تزریق های مختلف که بیش از سایر اندامها و با سرعت بیشتر رنگ گرفتند بررسی و میزان سلامت ماهی ها هر ۵ روز یکبار ارزیابی و ثبت گردید. اختلاف بین گروههای تیمار با یکدیگر و گروه شاهد از طریق آزمون آنالیز واریانس دو طرفه (ANOVA) توسط نرم افزار SPSS تعیین گردید (محمدی، ۱۳۸۴).

از آنجاییکه رنگهایی که برای تزریق به ماهیان زیستی استفاده می شود کاملا مصنوعی بوده و به دلیل سهولت در دسترسی آنها، اخیرا عده ای با استفاده از این رنگها اقدام به رنگ آمیزی ماهیان نموده اند، در این تحقیق نیز از این رنگها استفاده شد تا شرایط تحقیق با آنچه به صورت غیر رسمی در کارگاههای تولید ماهیان زیستی انجام می شود مشابه باشد. در این تحقیق نیز برای انحلال رنگهای پودری میزان ۰.۱ گرم رنگ پودری در ۱۵ میلی لیتر آب مقطر ریخته و با اسپاتول تا انحلال کامل دانه های پودر درون آب به هم زده شد. رنگهای مایع نیز به همان صورت و بدون رقیق سازی مورد استفاده قرار گرفتند. مقدار ۰.۳ میلی لیتر از مواد رنگی به ماهی ها توسط سرنگ انسولین تزریق و مدت زمان رفع بیهوشی و تاریخ تزریق، ثبت می گردید. رفتار



شکل ۱. ماهی گرین ترور (*Aequidens rivulatus*) بیهوش شده درون ظرف حاوی ماده ازنول قبل از رنگ آمیزی در این بررسی (بهار ۱۳۸۸)



شکل ۲. طریقه تزریق رنگ چاپ (سرمه ای) در ورید ساقه دمی ماهی گرین ترور (۱۳۸۸) در این بررسی (بهار Aequidens rivulatus)

جدول ۳: تعریف ارزش گذاری انجام شده در میزان پایداری و تغییر رنگ بعد از تزریق ماهی گرین ترور (۱۳۸۸) در این بررسی (بهار Aequidens rivulatus)

سطوح پایداری رنگ (درصد)	تعریف بر حسب میزان رنگ قبل مشاهده
.	رنگ قابل تشخیص نیست
۵	سایه ای محو از رنگ
۱۵	رنگ قابل تشخیص
۳۵	نیمی از بدن
۷۰	بیش از نیمی از بدن
۹۵	کل بدن

در تیمار ۲ بلافضله بعد از تزریق رنگ در کل بدن ماهی پخش و ظاهر بسیار زیبایی در ماهی ایجاد کرد. در تیمار ۳ رنگ فقط در قسمت هایی که تزریق شده بود مشاهده شد. در مقایسه با گروه ۱، بدن ماهیان این گروه در محل تزریق پررنگ تر بودند. نتایج تزریق رنگ در سه گروه تیمار در جداول ۴ تا ۷ نشان داده شده است (شکل ۳). میزان پایداری رنگ در تیمارهای مختلف در جدول شماره ۸ نشان داده شده است. مطابق با این جدول بالاترین میزان پخش رنگ متعلق به روش تزریق در ساقه دمی و بالاترین ماندگاری بعد از ۳۰ روز متعلق به تزریق عضلانی بوده است.

نتایج

مدت زمان بیهوشی با غلظت نیم میلی لیتر در ۱ لیتر آب ماده بیهوشی (اژنول) ۳ دقیقه اندازه گیری شد. در ۵ درصد تزریق ها بعد از خروج سوزن از بدن ماهی خونریزی مشاهده شد. بعد از هر تزریق و در فواصل ۵ روزه میزان تغییر رنگ ایجاد شده، میزان پخش شدن رنگ در بدن ماهی، ارزیابی و نتایج زیر بدست آمد:

در تیمار ۱ بعد از تزریق فقط در قسمت هایی که تزریق انجام می شد تغییر رنگ مشاهده شد.

جدول ۴: نتایج رنگ آمیزی به روشن تزریق در لایه اپیتلیال پوست، تیمار ۱ در ماهی گرین ترور (*Aequidens rivulatus*) (۱۳۸۸)

نام و نوع رنگ	مدت ماندگاری رنگ (روز)	آسیب احتمالی	تلفات
رنگ خوارکی تارتریزین زعفرانی رنگ	۱	التهاب در محل تزریق	درصد
رنگ تتو - رز قرمز	۵	التهاب در محل تزریق	*

جدول ۵: نتایج رنگ آمیزی به روشن تزریق در ورید ساقه دمی، تیمار ۲ در ماهی گرین ترور (*Aequidens rivulatus*) در این بررسی (بهار ۱۳۸۸)

نام و نوع رنگ	مدت ماندگاری رنگ (روز)	آسیب احتمالی	تلفات
رنگ خوارکی تارتریزین زعفرانی رنگ	۳	التهاب در محل تزریق،	۲۰
رنگ تتو - رز قرمز	۲۸	فلس ریختگی در محل تزریق	*

جدول ۶: نتایج رنگ آمیزی به روشن تزریق عضلانی، تیمار ۳ در ماهی گرین ترور (*Aequidens rivulatus*) در این بررسی (بهار ۱۳۸۸)

نام و نوع رنگ	مدت ماندگاری رنگ (روز)	آسیب احتمالی	تلفات
رنگ خوارکی تارتریزین زعفرانی رنگ	۲	التهاب و عفونت	۲۰
رنگ تتو - رز قرمز	۳۰	ریختگی فلس محل تزریق	۵

پوست انجام شده بود مشاهده نشد. آب مخزن ماهیان تیمار شده با تزریق رنگ خوارکی شروع به تغییر رنگ و زرد شدن کرد. همچنین دفع رنگ از طریق مدفع ماهی مشهود بود.

در گروه شاهد که فقط سوزن استریل سرنگ وارد بدن ماهی شده بود هیچگونه عارضه ای به غیر از اندکی خونریزی و فلس ریختگی محل تزریق در ماهیانی که تزریق عمیق تر در زیر

جدول ۷: نتیجه تزریق بدون رنگ در ماهیان گروه شاهد در ماهی گرین ترور (*Aequidens rivulatus*) در این بررسی (بهار ۱۳۸۸)

محل تزریق	عوارض و مشکلات احتمالی	تلفات
لایه اپیتلیال پوست	ریزش فلس در محل تزریق	-
ورید ساقه دمی	ریزش فلس در محل تزریق	-
تزریق عضلانی	ریزش فلس و خونریزی	-

جدول ۸: میزان ماندگاری رنگ بر حسب درصد در ۳ تیمار در ماهی گرین ترور (*Aequidens rivulatus*) در این بررسی (بهار ۱۳۸۸)

محل تزریق	ماندگاری رنگ بلا فاصله	ماندگاری رنگ بعد از تزریق (درصد)	ماندگاری رنگ بعد از ۳۰ روز (درصد)
لایه اپیتلیال پوست	۷۰	-	-
ورید ساقه دمی	۹۰	-	-
تزریق عضلانی	۷۰	-	-



شکل ۳: پخش رنگ تتو (قرمز) در بدن و باله های ماهی گرین ترور (*Aequidens rivulatus*) در تزریق ساقه دمی در این بررسی (بهار ۱۳۸۸)



شکل ۴. ماهی گرین ترور (*Aequidens rivulatus*) تلف شده در اثر عفونت ناشی از تزریق رنگ در این بررسی (بهار ۱۳۸۸)

نژادهای آلبین این ماهیان مورد توجه بوده اند، (Hemdal, 2003)

مطابق با نتایج این تحقیق ماندگاری و پخش رنگ در ماهیان زیستی همبستگی معنی داری با محل تزریق و نوع رنگ دارد ($P < 0.05$). مطابق با نتایج ذکر شده در جداول ۳ تا ۵ بهترین نتیجه چه از نظر ماندگاری و چه از نظر خطر ایجاد التهاب یا عفونت و ایجاد تلفات مربوط به رنگ تتو بوده است. بهترین نتیجه از نظر پخش رنگ مربوط به روش تزریق ورید ساقه دمی می باشد (جدول ۷). همانطوریکه در شکل ۱ مشاهده می شود، در تزریق ساقه دمی در حین تزریق نیز رنگ وارد ورید ساقه دمی شده و بلافضله در کل بدن پخش می شود. همانطوریکه در شکل ۳ مشاهده می شود، در تزریق وریدی، رنگ در تمامی بدن به طور غیر یکنواخت پخش می شود.

بحث و نتیجه گیری

ماهی های رنگ آمیزی شده از دهه ۸۰ میلادی در بازار جهانی ماهیان زیستی تجارت می شوند. این ماهیان با تزریق رنگهای آکریلیک یا رنگدانه ها بوسیله سوزن های هیپودرمیک به بدن رنگ آمیزی می شوند. در موقعی رنگ آمیزی ماهیان زیستی ممکن است برای علامت گذاری مولдин در طبیعت یا کارگاه تکثیر انجام شود. طی سالیان اخیر ماهیان زیستی نظیر گورامی (با تزریق رنگ آبی به ساقه دمی گورامی عسلی، رنگ غروب آبی و غروب سبز در آن بوجود آمد)، ماهی شیشه ای Glass fish، گربه ماهیان نظیر کوریدوراس (رنگ ساقه دمی سبز، قرمز، آبی و نارنجی) و لوج و از سیکلیدها اسکار، سوروم و پرت، تتراها باریها (تایگر بارب سبز یا تایگر بارب قرمز) با روشهای مذکور رنگ آمیزی شده اند. در رنگ آمیزی ها بیشتر

رنگ خوراکی تزریقی به ماهیان از طریق مدفوع و احتمالاً ادرار و پوست وارد مخازن شده بود و منجر به تغییر رنگ آب درون مخازن حاوی ماهی های رنگ آمیزی شده بود. مطابق با نتایج اشاره شده در جداول ۳ تا ۵، دستکاری ماهی قبل و در حین تزریق و همچنین تزریق یک ماده شیمیایی به داخل خون یا زیر پوست مشکلاتی را برای ماهی ایجاد می نماید که کمترین آن التهاب محل تزریق و ریزن فلس بوده است. بدون شک کمترین اثر دستکاری یک ماهی حذف بخشی از موکوس روی فلس و پوست می باشد که به عنوان اولین سد دفاعی بدن ماهی در برابر عوامل بیماریزای باکتریایی و قارچی مطرح می باشد. این لایه مخاطی دارای خاصیت ضد باکتری بوده و همچنین به تنظیم اسمزی کمک می کند (Hool *et al.*, 2001). برای جلوگیری از عفونت محل تزریق در این موارد از آنتی بیوتیک ها استفاده می شود که خود ممکن است مشکلات دیگری ایجاد نماید (حقیقی، ۱۳۸۹). به همین دلیل رنگ آمیزی و یا دستکاری ماهیان زیستی برای این منظور در کشورهای توسعه یافته ممنوع شده و از علاقه مندان به ماهیان زیستی نیز خواسته شده تا از خرید ماهیان رنگ شده پرهیز نمایند. نتایج حاصل از این کار تحقیقاتی نیز دلایل کافی برای ممنوعیت تولید، خرید و فروش ماهیان رنگ آمیزی شده در بازار ماهیان زیستی کشورمان را در اختیار علاوه مندان به حفظ حقوق حیوانات به ویژه ماهیان زیستی قرار می دهد. امید است با آگاه سازی تولیدکنندگان، بازرگانان، مشتریان و علاقه مندان ماهیان زیستی از مشکلات، آسیب ها و تلفاتی که حین تولید ماهیان زیستی رنگی ایجاد میشود، تقاضای این ماهیان در بازار کشور کاهش یابد.

علاوه بر روش تزریق اخیراً از روش لیزر برای رنگ آمیزی ماهیان استفاده میشود (Blankenship and Thompson, 1993). در این روش از امواج لیزر با دانسیته پائین استفاده میشود. در این روش، رنگ آمیزی با دقت بالاتری انجام شده و رنگبندی زیباتری ایجاد می شود ولی از آسیب های احتمالی آن اطلاعاتی در دست نیست (مقدسی و همکاران, ۱۳۸۹). بنابراین پیشنهاد می شود آسیب های فیزیولوژیک روشهای مختلف رنگ آمیزی ماهیان، بویژه از نظر بافت شناسی روی اندام کلیه، کبد و ابشش ها بررسی و با ماهیان رنگ نشده مقایسه شود.

بطوریکه در انداههایی که شبکه مویرگی غنی تری دارند، میزان پخش رنگ بیشتر بوده و رنگبندی زیباتری ایجاد می کند. تکرار تزریق وریدی با فاصله زمانی، نیز می تواند در ماندگاری رنگ موثر باشد. همچنین با مقایسه نتایج جدول ۳ و ۵ مشخص می شود که تزریق عمیق تر که منجر به ورود سوزن به عضله می شود، ماندگار تر است. به نظر می رسد مشکلات ایجاد شده کمتر در نمونه های تیمار که با رنگ تتو رنگ آمیزی شده بودند به دلیل مصارف گسترده آن در انسان باشد. پرخطترین رنگها، رنگ نساجی و چاپ بودند بطوریکه در تزریق وریدی و عضلانی بعد از مدت کوتاهی تا ۱۰۰ درصد ماهیان تیمار شده تلف شدند. پر خطترین محل تزریق، تزریق داخل وریدی و تزریق عضلانی بوده است. نتایج این تحقیق نشان دادند برای رنگ آمیزی به روش تزریق زیر پوستی بایستی جهت حصول نتیجه بهتر، تزریق با تکرار زیاد انجام شود تا ثبات رنگ افزایش یابد. به نظر می رسد علت ماندگاری بیشتر رنگ در تزریق عضلانی، کمتر بودن تراکم شبکه مویرگی در عضلات می باشد. به همین دلیل رنگ مدت بیشتری طول می کشد تا وارد عروق شده و دفع شود.

تحقیقات منتشر شده از رنگ آمیزی مصنوعی ماهیان زیستی بسیار کم می باشد. احتمالاً تولیدکنندگان ماهیان زیستی که ماهیان را از طریق تزریق رنگ آمیزی می کنند از یک یا تمامی روشهای مذکور پره می گیرند. در سال ۱۹۹۸ مک واهن و برگرس تعدادی از ماهیان شیشه ای را رنگ آمیزی نموده و تاثیرات رنگ بر سیستم ایمنی بدن و همچنین مدت زمان ماندگاری رنگ در بدن را بررسی نمودند. بررسی های ایشان بیانگر مایع ماندن رنگ در زیر پوست این ماهیان بود. همچنین مشخص گردید تعداد لنفوسيت ها در ماهیان تزریق شده بیش از ماهیان تزریق نشده بود که به نظر ایشان به دلیل استعمال سرنگ آلووده یا استرس ناشی از تزریق بوده است (MacMahon and Burgess, 1998). مصاحبه حضوری با فروشنده کان و واردکنندگان ماهیان زیستی، بیانگر آن است که تمامی رنگها بعد از مدتی که از رنگ آمیزی ماهیان زیستی گذشت از بدن آنها ناپدید می شوند. این مدت از چند هفته تا چند ماه متفاوت بوده است. نتایج تحقیق حاضر نیز بیانگر عدم پایداری دائم رنگ آمیزی است. همانطوریکه در نتایج ذکر گردید قسمت زیادی از

- منابع**
۹. محمودیان، قاری، ع. و غیاثوند، ز.، ۱۳۸۹. بررسی اثر استروئیدهای جنسی و کاروتونوئیدها بر روی میزان رنگدانه پذیری و تعییر رنگ در ماهی گوپی *Poecilia reticulate*. نخستین همایش همایش ماهیان زیستی ایران. انتشارات موسسه تحقیقات شیلات ایران. صفحات ۲۱-۲۹.
 ۱۰. منوچهری، ح، چنگیزی، ر. و هادیزاده معلم، ش. ع.، ۱۳۸۹. بررسی امکان استفاده از کرم خاکی گونه *Eisenia fetidae* به عنوان تغذیه ماهیان زیستی. نخستین همایش ماهیان زیستی ایران. انتشارات موسسه تحقیقات شیلات ایران. صفحات ۸۶-۹۲.
 11. Bailey, M., and Sandford, G., 1999. Ultimate Aquarium. Joanna Lorenz pub. 254 p.
 12. Blankenship, L., and Thompson, D., 1993. Investigation on the use of Coumarin Dye (CD) lasers for tagging wild Salmonids. Washington Department of Fisheries J. 13:56-89.
 13. Hemdal, J.F., 2003. Aquarium Fish Breeding. Brrons pub. pp: 160-166.
 14. Hool, D., Bucke, D., Burgess, P. and Wellby, I., 2001. Disease of carp and other cyprinids fishes. Blackwell science. pp: 272-280.
 15. MacMahon, S., and Burgess, P., 1998. Why it's cruel to dye. Practical Fish keeping. Barrons pp: 114-115.
 16. Zurlo, G., and Schleser, D. M., 2002. Cichlids everything about purchase, Care, Nutrition, Reproduction and behavior. Barrons. pp 90-95.
 ۱. اینیسیان، ع.، و خلیلی، ن.، ۱۳۸۹. نیازهای غذایی ماهیان زیستی. نخستین همایش ماهیان زیستی ایران. انتشارات موسسه تحقیقات شیلات ایران. صفحات ۶۷-۶.
 ۲. بختیاری، م.، اکرمی، م. و قربانی، ا.، ۱۳۸۹. مروری بر انواع بیماریهای پوستی ماهیان زیستی. نخستین همایش ماهیان زیستی ایران. انتشارات موسسه تحقیقات شیلات ایران. صفحات ۱۰-۱۹.
 ۳. شیخیان، ر.، ۱۳۸۵. ماهیان سیچلاید. انتشارات آفاق شرق. ۶۱ ص.
 ۴. غیاثوند، ز. و شاپوری، م.، ۱۳۸۸. تاثیر رنگدانه های طبیعی و مصنوعی و مقایسه اثر آنها بر اسکار سفید (*Astronotus ocellatus* sp.). مجله بیولوژی دریا، دانشگاه آزاد اسلامی واحد هواز، سال اول، شماره اول. صفحات ۸۵ تا ۷۸.
 ۵. حقیقی، م.، ۱۳۸۹. مصرف آنتی بیوتیک ها در مزارع پرورش ماهیان زیستی. نخستین همایش ماهیان زیستی ایران. انتشارات موسسه تحقیقات شیلات ایران. صفحات ۳۳-۴۰.
 ۶. مقدسی، ب. منوچهری، ح. و اهدایی، م.، ۱۳۸۹. رنگ آمیزی مصنوعی ماهیان زیستی از طریق تزریق. نخستین همایش ماهیان زیستی ایران. انتشارات موسسه تحقیقات شیلات ایران. صفحات ۵۰-۵۸.
 ۷. محمدی ارانی، م.، و ادریس زاده، ع.، ۱۳۸۹. بررسی تاثیر کاماروس (*Gammarus* sp.) خشک و زنده در جیره غذایی، بر رشد و ترکیب رنگ ماهی اسکار پوست ببری (*Astronotus ocellatus*). نخستین همایش ماهیان زیستی ایران. انتشارات موسسه تحقیقات شیلات ایران. صفحات ۴۴-۴۹.
 ۸. محمدی، ح.، ۱۳۸۴. راهنمای جامع 12 SPSS. انتشارات گلپنه. ۶۴۹ ص.