



دانشگاه گورگان و منابع طبیعی گرجان

بهره‌برداری و پرورش آبزیان

جلد چهارم، شماره اول، بهار ۱۳۹۴

<http://japu.gau.ac.ir>

## تأثیر مقادیر مختلف آهک‌پاشی صبحگاهی روی پارامترهای یونی و بیوشیمیایی خون کپورماهیان پرورشی

محمد رضا ایمان‌پور<sup>۱</sup>، \*نوشین مهدی‌نژاد<sup>۲</sup> و احمد رضا احمدی<sup>۳</sup>

<sup>۱</sup>دانشیار گروه شیلات، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان،

<sup>۲</sup>دانش‌آموخته کارشناسی ارشد گروه شیلات، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان،

<sup>۳</sup>کارشناس شیلات، شرکت آبی‌پروری ران، گرگان

تاریخ دریافت: ۱۳۹۱/۲/۲۷؛ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۲/۵/۲۷

### چکیده

طی این مطالعه تأثیر مقادیر مختلف آهک‌پاشی صبحگاهی روی پارامترهای یونی و بیوشیمیایی خون کپورماهیان پرورشی (کپور معمولی، بیگ‌هد، فیتوفاگ) در منطقه دیکجه گنبد بررسی شد. ابتدا ۹ استخر ۳ هکتاری انتخاب و به ۳ تیمار (۱- آهک‌دهی ۷۵۰ میلی‌گرم در لیتر، ۲- آهک‌دهی ۱۲۵۰ میلی‌گرم در لیتر، ۳- آهک‌دهی ۱۷۵۰ میلی‌گرم در لیتر به بالا) تقسیم شد. آهک‌پاشی اثر معنی‌داری روی هماتوکریت خون ( $P < 0.01$ ) داشت و در تیمار ۳ نسبت به سایر گروه‌ها بیشتر بود. بین سایر پارامترهای بیوشیمیایی خون با نرخ آهک‌دهی ارتباط معنی‌داری مشاهده نشد ( $P > 0.05$ ). نتایج نشان دادند که آهک‌پاشی تأثیر معنی‌داری روی گلوکز، سدیم، منیزیم و کلسیم سرم خون ماهی نداشت ( $P > 0.05$ ).

واژه‌های کلیدی: کپورماهیان، پارامترهای خونی، آهک‌پاشی

\*مسئول مکاتبه: [n.mehdinejad@gmail.com](mailto:n.mehdinejad@gmail.com)

## مقدمه

روش پرورش نیمه‌متراکم از متداولترین روش‌های پرورش کپور ماهیان در دنیا است و به‌طور معمول بر مبنای تولید میانگین ۳ تن در هکتار استوار است (آلبرت و همکاران، ۱۹۹۷). خصوصیات فردی، زیستی و پارامترهای محیطی از عوامل تشکیل‌دهنده یک سیستم هستند علاوه بر آن، محیط‌های غنی از مواد غذایی یکی از اجزای فاکتورهای پرورشی محسوب می‌شوند و همچنین سیستم‌های زیستی بسیار پیچیده‌اند زیرا ترکیبی از عوامل متعدد و متفاوتی هستند که واکنش‌های متقابل با یکدیگر دارند.

ماهی کپور معمولی (*Cyprinus carpio*) در آب‌های گرم بیشتر کشورهای دنیا پرورش می‌یابد، منشا این ماهی چین می‌باشد و امروزه به‌صورت گسترده در اغلب کشورها پرورش داده می‌شود (هدایت، ۱۹۹۹). ماهی فیتوفاگ (*Hypophthalmichthys molitrix* Valenciennes 1844) از خانواده کپورماهیان می‌باشد. سیستم پرورش کشت توام برای ماهی فیتوفاگ بسیار متداول است. این گونه معمولاً طی دو سال در استخرهای خاکی پرورش می‌یابد (کواینگ ون و همکاران، ۱۹۹۵). ماهی بیگ هد 1845 (*Hypophthalmichthys nobilis*) Richardson یک گونه بزرگ می‌باشد که ممکن است به وزن بیشتر از ۴۰ کیلوگرم و طول بیشتر از یک متر هم در طی چند سال پرورش در مناطق معتدله برسد. این گونه با تغذیه از پلانکتون‌ها به‌ویژه جلبک سبز آبی فیلامنتوز به بهبود کیفیت آب کمک خواهد کرد (تاکون و سیلوا، ۱۹۹۷).

استخرها اغلب برای بهبود پرورش و ارتقا کیفیت آب خصوصاً در سیستم‌های کشت توام آهک پاشی می‌شوند، همچنین آهک‌دهی همچنین باعث افزایش قلیائیت و تنظیم حالت بافری و pH آب می‌شود (روی و همکاران، ۲۰۰۷).

فلزات قلیایی مانند کلسیم و منیزیم در اثر آهک‌پاشی، جایگزین کاتیون‌های اسیدی می‌شوند (بوید و همکاران، ۱۹۹۴). افزایش میزان آهک‌دهی باعث افزایش میزان یون‌ها می‌گردد (روی و همکاران، ۲۰۰۷) که به‌دنبال آن بر میزان یون در بدن ماهیان نیز افزوده خواهد شد. همچنین با توجه به مطالعات انجام شده مشخص گردید که افزودن سنگ آهک باعث ازدیاد در میزان یون کلسیم خواهد شد (تروت و هاریمان، ۲۰۰۸). از آنجایی که آهک‌پاشی باعث افزایش یون‌های کلسیم و منیزیم آب، که در عملکرد آبزیان مهم می‌باشند، می‌شود و از جهت دیگر موجب افزایش مواد غذایی، افزایش pH و بافری شدن آب (با وجود نوسانات روزانه pH) و ضدعفونی کردن استخرها قبل از ذخیره‌سازی ماهی می‌شود (لازور و همکاران، ۲۰۰۶). این پژوهش ارتباط بین تأثیر آهک‌پاشی و پارامترهای یونی خون کپور ماهیان استخرهای پرورشی را نمایان می‌سازد.

## مواد و روش‌ها

آماده‌سازی استخرها: این پژوهش در مرکز پرورش ماهیان گرمابی شرکت کشاورزی و دامپروری ران که در گنبد (کیلومتر ۱۶ غرب گنبد، ابتدای روستای دیکجه) واقع شده انجام گرفت. این مرکز از سال ۱۳۷۷ به‌منظور پرورش ماهیان گرمابی نظیر کپور، آمور، فیتوفاگ و بیگ هد شروع به فعالیت کرده است. مساحت کل آن ۲۹۵/۵ هکتار با سطح مفید ۲۶۰ هکتار است. منبع تأمین آب این استخرها رودخانه گرگان‌رود و سد گلستان می‌باشد. مقدار ۵۵۰۰۰۰۰ مترمکعب آب جهت آب‌گیری اولیه استفاده شد. استحصال آب از رودخانه به‌وسیله ۴ پمپ که توسط دینام برقی کار می‌کردند انجام گرفت. خروج آب جهت صید یا تعویض آب از طریق خروجی‌های مجزا انجام شد.

ابتدا ۹ استخر ۳ هکتاری (با عمق ۲ متر) در منطقه دیکجه گنبد انتخاب شد. در تمام استخرها عملیات آماده‌سازی استخر به‌طور یکسان صورت گرفت. این عملیات شامل تخلیه آب و خشک کردن استخر، انجام مرمت و تعمیرات لازم، آهک‌پاشی، شخم یا دیسک زدن، افزودن کود پایه و آبگیری استخرها بود (هدایت، ۱۹۹۹). آب استخرهای پرورشی از اواخر مهر ماه تا پایان اسفند ماه که فصل عرضه ماهی به بازار است، تخلیه و ماهیان آن‌ها صید گردید. آهک‌پاشی به‌میزان ۱ تن در هکتار جهت از بین بردن کامل موجودات مضر از جمله تخم و نوزاد انواع ماهیان هرز، مار و قورباغه و رفع آلودگی‌های مختلف و نیز جهت ایجاد تعادل و تنظیم pH خاک و آب و همچنین به‌عنوان کود در استخر به‌کار گرفته شد (هدایت، ۲۰۰۳). میزان کوددهی بر مبنای ۳ تا ۵ تن کود حیوانی در هکتار بود که به‌طور یکنواخت در کف استخر پراکنده شد و با توجه به عمق مشاهده شده سچی دیسک طبق شرایط استخر از کودهای شیمیایی فسفات (p<sub>2</sub>O<sub>5</sub>) استفاده گردید (هدایت، ۲۰۰۳).

ماهی‌دار کردن استخرها: ترتیب ماهیدار کردن استخرها بر اساس میانگین در هکتار با توجه به جدول ۱ صورت گرفت.

جدول ۱- میانگین وزن (گرم)، انحراف معیار و تعداد ماهیان کپور، فیتوفاگ، بیگ هد و معرفی شده در هر هکتار

متغیر	کپور	فیتوفاگ	بیگ هد
تعداد	۴۰۰	۲۸۵۲	۱۹۰
وزن	۴۵±۰/۲	۸۸±۰/۵	۶۸±۰/۳

نمونه‌برداری از خون: در فواصل معین (هر ماه یکبار) در هر استخر از ماهی (توسط تور پره) به میزان ۳ بار نمونه‌گیری انجام شد. با استفاده از لوله‌های موئینه از ماهیان با وزن ذکر شده در جدول فوق نمونه خون گرفته شد. جهت خون‌گیری، باله دمی ماهیان قطع شد و بلافاصله لوله‌های موئینه در محل خون‌ریزی قرار گرفتند و نمونه‌های خون از داخل لوله‌های موئینه بالا آمد. در پایان با استفاده از خمیر هماتوکریت ته لوله بسته شد (ترکر و همکاران، ۲۰۰۴). پس از آن‌که نمونه خون‌ها سریعاً سانتریفیوژ گردید سرم خون که بخش رویی لوله موئینه و شفاف بود جدا و به سرعت در دمای ۲۰- درجه سانتی‌گراد فریز گردید.

اندازه‌گیری پارامترهای خون‌شناسی و بیوشیمیایی سرم خون: برای این کار سرم خون نمونه‌برداری شده از هر استخر (به تعداد ۳ زیر نمونه برای هر استخر) از نظر غلظت یون‌های کلسیم، منیزیم و گلوکز پلاسما توسط دستگاه اسپکتروفتومتر (ترکر و همکاران، ۲۰۰۴) و یون سدیم (توسط فلیم فتومتر) در آزمایشگاه مرکزی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان مورد بررسی قرار گرفت. اندازه‌گیری یون کلسیم سرم خون: اندازه‌گیری یون کلسیم با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر و توسط کیت کلسیم پارس انجام شد.

اندازه‌گیری یون منیزیم سرم خون: اندازه‌گیری یون منیزیم با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر و کیت منیزیم پارس انجام شد.

اندازه‌گیری یون سدیم سرم خون: اندازه‌گیری یون سدیم توسط دستگاه فلیم فتومتر انجام شد.

اندازه‌گیری میزان گلوکز خون: برای اندازه‌گیری گلوکز از دستگاه اسپکتروفتومتر و کیت پارس استفاده شد.

اندازه‌گیری هماتوکریت خون: نمونه خون‌هایی که توسط لوله‌های هپارینه گرفته شد بلافاصله جهت اندازه‌گیری هماتوکریت مورد استفاده قرار گرفت. برای این کار لوله‌های موئینه محتوی خون، در داخل محل موردنظر در سانتریفیوژ با ۴۰۰۰ دور در دقیقه جای گرفتند و پس از بسته شدن درب سانتریفیوژ به مدت ۱۰ دقیقه سانتریفیوژ شدند (در منطقه دیکجه). پس از سانتریفیوژ شدن خون با استفاده از میکروهماتوکریت خوان میزان هماتوکریت اندازه‌گیری شد. برای اندازه‌گیری هماتوکریت قسمت رویی سرم خون روی عدد ۱۰۰ میکروهماتوکریت خوان تنظیم شد و با چرخش صفحه گردان عددی که روی قسمت رویی کریت (سلول‌های خونی فشرده شده) بود و معرف میزان هماتوکریت است خوانده شد.

اندازه گیری هموگلوبین و MCHC خون: میزان هموگلوبین به روش سیانومت هموگلوبین و با استفاده از محلول درابکین با فوتومتر آوارنس در طول موج ۵۴۰ نانومتر اندازه گیری شد. برای تعیین میزان پارامتر MCHC از فرمول زیر استفاده شد:

$$\text{MCHC} = \frac{\text{هموگلوبین}}{\text{هماتوکریت}} \times 100$$

تجزیه و تحلیل آماری: شیوه نمونه برداری به صورت کاملاً تصادفی و در قالب طرح کاملاً تصادفی بود. سه سطح آهک دهی ۷۵۰، ۱۲۵۰ و ۱۷۵۰ میلی گرم در لیتر به عنوان تیمار (متغیر مستقل) و میانگین های پارامترهای خونی به عنوان متغیر وابسته در سطح  $\alpha=0/05$  توسط آنالیز واریانس یک طرفه با استفاده از نرم افزار SPSS با یکدیگر مقایسه شدند.

جدول ۲- آنالیز واریانس و مقایسه میانگین های متغیرهای بیوشیمیایی خون کپورماهیان در تیمارهای آهک پاشی

متغیرها	تیمار ۱	تیمار ۲	تیمار ۳
منیزیوم سرم خون (میلی گرم در دسی لیتر)	۸/۰۲±۱/۷۹ <sup>a</sup>	۹/۴۶±۱/۲۵ <sup>a</sup>	۹/۵۱±۰/۷۳ <sup>a</sup>
کلسیم سرم خون (میلی گرم در دسی لیتر)	۴/۳۲±۰/۷۸ <sup>a</sup>	۵/۹۱±۱/۰۶ <sup>a</sup>	۶/۰۹±۳/۶۷ <sup>a</sup>
سدیم سرم خون (میلی مول در لیتر)	۹۷/۸۲±۲/۰۲ <sup>a</sup>	۱۲۱/۲۸±۱۴/۴۷ <sup>a</sup>	۱۰۹/۴۸±۱۲/۰۲ <sup>a</sup>
گلوکز سرم خون (میلی گرم در دسی لیتر)	۷۹/۲۹±۱۵/۵۶ <sup>a</sup>	۱۰۱/۴۷±۲۴/۸۱ <sup>a</sup>	۷۳/۱۳±۱۱/۵۸ <sup>a</sup>
هماتوکریت خون (درصد)	۳۸/۸۳±۰/۷۶ <sup>b</sup>	۴۰/۸۳±۱/۲۶ <sup>ab</sup>	۴۲/۸۳±۱/۷۵ <sup>a</sup>
هموگلوبین سرم خون (میلیون در هر سی سی)	۱۳/۱۷±۰/۰۵ <sup>a</sup>	۱۳/۰۷±۰/۱۱ <sup>a</sup>	۱۳/۰۳±۰/۰۵ <sup>a</sup>
MCHC خون (میلیون در هر سی سی)	۳۹/۲۳±۱/۴۳ <sup>a</sup>	۳۷/۸۵±۰/۶۲ <sup>a</sup>	۳۷/۳۹±۰/۰۹ <sup>a</sup>

۱- آهک دهی به میزان ۷۵۰ میلی گرم در لیتر ۲- آهک دهی به میزان ۱۲۵۰ میلی گرم در لیتر ۳- آهک دهی به میزان ۱۷۵۰ میلی گرم در لیتر

حروف انگلیسی متفاوت در هر ردیف بیانگر اختلاف معنی دار بین تراکم ها می باشد ( $P<0/05$ )

## نتایج

اثر آهک پاشی روی پارامترهای خون شناسی و بیوشیمیایی خون: با توجه به نتایج به دست آمده در این پژوهش، آهک پاشی اثر معنی داری روی منیزیوم، کلسیم، سدیم، گلوکز سرم خون نداشت ( $P>0/05$ ). یعنی با افزایش یا با تغییر در مقادیر آهک پاشی، در این پارامترهای خونی متغیر معنی داری

مشاهده نشد. در صورتی که با توجه به جدول بالا، آهک‌پاشی اثر معنی‌داری روی هماتوکریت خون داشت ( $P < 0/01$ ) و بیشترین میزان آن در نتیجه آهک‌پاشی ۱۷۵۰ میلی‌گرم در لیتر طی دوره پرورشی حاصل شد. با توجه به نتایج حاصل شده، آهک‌پاشی اثر معنی‌داری روی MCHC خون نداشت ( $P > 0/05$ ).

### بحث

در این پژوهش ارتباط معنی‌داری بین آهک‌پاشی با یون‌های موجود در سرم خون مشاهده نگردید که با پژوهش وورنین و همکاران (۲۰۰۴) هم‌خوانی داشت. دلیل عدم ارتباط معنی‌دار را می‌توان به این موارد نسبت داد که عوامل یونی در بدن ماهی بیشتر تحت تأثیر نوع گونه، افزایش رشد، تغذیه و شرایط محیطی قرار می‌گیرند و ماهی قابلیت سازگاری با محیط خویش را دارد (سانو، ۱۹۶۰؛ ترکر و همکاران، ۲۰۰۴).

در این پژوهش، با افزایش آهک‌پاشی میزان کلسیم و منیزیوم خون ماهیان افزایش یافت ولی این افزایش معنی‌دار نبود ( $P > 0/05$ ). علت افزایش میزان کلسیم و منیزیوم را می‌توان به افزایش یون کلسیم و منیزیوم آب طی فرایند آهک‌دهی نسبت داد که در نتیجه میزان کلسیم خون هم تا حدی افزایش یافت (لازور و همکاران، ۲۰۰۶). وورنین و همکاران (۲۰۰۴) با بررسی روی ماهی سوف (*Percafluviatilis*) و (*Coregonuslavaretus*) و ماهی کورگینوی عنوان کردند که آهک‌پاشی سبب کاهش میزان گلوکز سرم خون و افزایش MCHC می‌شود که با این پژوهش هم‌خوانی نداشت، همچنین بیان کردند که در میزان هموگلوبین تغییری ایجاد نشد که با بررسی حاضر مطابقت داشت. آن‌ها دلیل این افزایش و کاهش در فاکتورها را به کاهش استرس فیزیولوژیکی بعد از آهک‌پاشی نسبت دادند.

در این پژوهش بین آهک‌پاشی با یکی از پارامترهای خونی ماهی (هماتوکریت) ارتباط معنی‌دار وجود داشت، ولی بین دیگر پارامترها ارتباطی دیده نشد. با توجه به موارد ذکر شده می‌توان نتیجه گرفت که آهک‌دهی هم به‌طور مستقیم و هم غیرمستقیم روی ماهی مؤثر است. همچنین با توجه به ارتباطات موجود بین بعضی پارامترهای خونی و آهک‌پاشی استخر، پیشنهاد می‌گردد که مطالعاتی در زمینه دفعات و زمان‌های آهک‌پاشی و پارامترهای خونی در استخرهای پرورشی ماهیان صورت گیرد.

منابع

1. Hedayat, M. 1999. Fish Culture (2). Roostashaghayeghart and cultural institute, Tehran. 92p. (In Persian)
2. Hedayat, M. 2003. Culture of live food in ponds. Roostashaghayegh art and cultural institute, Tehran. 44p. (In Persian)
3. Albert, G., Tacon, J. and Sena, S.S. 1997. Feed preparation and feed management strategies with in intensive fish farming systems in the tropics. J. Aqua. 151: 379-404.
4. Boyd, C.E., Tanner, M., Madkour, E.M. and Masuda, K. 1994. Chemical characteristics of bottom soils from fresh water and brackish water aquaculture ponds. J. Aqua. Soc. 25: 517-534.
5. Lazur, A.M., Cichra, C.E. and Watson, C. 2006. The Use of Lime in Fish Ponds. Tropical Aquaculture Laboratory, Cooperative Extension Service, Institute of F and AgriSci, University of Florida, Gainesville, 32611.
6. Qingwen, M., Jinxiang, S. and Xuezhu, M. 1995. Fish Taxonomy. China Agricultural Press, Beijing, China. 1158p.
7. Roy, L.A., Davis, D.A., Saoud, I.P. and Henry, R.P. 2007. Effects of varying levels of aqueous potassium and magnesium on survival, growth, and respiration of the Pacific white shrimp (*Litopenaeus vannamei*), reared in low salinity waters. Aquaculture. 262: 461-469.
8. Sano, T. 1960. Haematological studies of the culture fishes in Japan 2. Seasonal variation of the blood constituents of rainbow trout. J. Tokyo Univ. Fish. 46: 67.
9. Tacon, A.G.J., and Silva, S.S. 1997. Feed preparation and feed management strategies within semi-intensive fish farming systems in the tropics. Aqua. 151:379-404.
10. Tervet, D.J. and Harriman, R. 2008. Changes in pH and calcium after selective liming in the catchment of Loch Dee, a sensitive and rapid-turnover loch in south-west Scotland. Aqua. Res. 19: 191-203.
11. Turker, A., Ergon, S. and Yigit, M. 2004. Changes in blood levels and mortality rate in different sized rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) following direct transfer to sea water. The Israeli J. Aqua. 56: 51-58.
12. Vuorinen, P.J., Peuranen, S., Keinanen, M., Tigerstedt, C., Raitaniemi, J. and Rask, M. 2004. Acute effects on perch (*Perca fluviatilis*) and long-term effects on whitefish (*Coregonus lavaretus pallasii*) of liming of an acidified lake. J. Appl. Ich. 20: 217-224.

