



اثر نانوذرات نقره کلوئیدی و نیترات نقره محلول در آب بر تغییرات بافتی آبشش

گره ماهی رنگین کمان *Pangasianodon hypophthalmus*

پرستو رزم آرا^۱، سالار درافشان^{۱*}، فاطمه پیکان حیرتی^۱، مجید طالبی^۲، مهدی رنجبر^۳

^۱گروه شیلات، دانشکده منابع طبیعی، دانشگاه صنعتی اصفهان

^۲گروه بیوتکنولوژی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه صنعتی اصفهان

^۳دانشکده فیزیک، دانشگاه صنعتی اصفهان

چکیده

تاریخچه مقاله:

دریافت: ۹۲/۱۱/۲۹

اصلاح: ۹۲/۱۲/۲۰

پذیرش: ۹۳/۰۱/۱۶

در عصر کنونی نانوذرات نقره به دلیل خاصیت ضد میکروبی کاربردهای گسترده‌ای دارند. هدف از این تحقیق ارزیابی اثرات محتمل نانوذرات نقره و مقایسه آن با یون نقره بر بافت آبشش گربه ماهی رنگین کمان است. هشتاد و پنج قطعه گربه ماهی رنگین کمان (12 ± 0.26 گرم و 10.7 ± 0.46 سانتی متر) به طور تصادفی در ۵ آکواریوم با حجم کلی ۱۰۰ لیتر منتقل شدند. آزمایش در ۵ تیمار شامل: غلظت‌های $1 \mu\text{g/L}$ نانوذرات نقره، $1 \mu\text{g/L}$ نیترات نقره، $20 \mu\text{g/L}$ نانوذرات نقره، $20 \mu\text{g/L}$ نیترات نقره و گروه شاهد به مدت ۱۰ روز اجرا شد. در پایان آزمایش، بافت آبشش به منظور مطالعات آسیب شناسی بافتی مورد ارزیابی قرار گرفت. انواع آسیب‌های بافتی شامل هایپرپلازی رشته و تیغه ثانویه، کوتاه شدن و حلقه‌ای شدن تیغه‌های ثانویه در بافت آبشش ماهیان مورد مطالعه مشاهده شد. میزان آسیب وارده به بافت آبشش با استفاده از شاخص اندام، کمی سازی شد. میزان عددی شاخص در محدوده ۱۱/۶۶ - ۱/۳۳ قرار داشت. از منظر کمی، به ترتیب بیشترین و کمترین آسیب در بافت آبشش ماهیان تیمار شده با غلظت بالای نیترات نقره و گروه شاهد مشاهده شد. نتایج نشان داد که اگرچه هر دو ترکیب کلئید نانوذرات نقره و نیترات نقره در آب منجر به افزایش آسیب بافتی در آبشش گربه ماهی رنگین کمان می‌شود، اما در مقادیر برابر، میزان آسیب متاثر از نیترات نقره به مراتب بیشتر است ($p < 0.05$).

کلمات کلیدی:

آبشش

آسیب شناسی

نانوذرات نقره

گربه ماهی

مقدمه

فناوری نانو در معنای ساده استفاده از مواد و ساختارهای در مقیاس نانو (حداقل در یک بعد ۱-۱۰۰ نانومتر) است. توانایی دستکاری مواد در چنین مقیاس اتمی و مولکولی کوچکی، سبب کاربرد وسیع این علم در شیمی، زیست شناسی، فیزیک، داروسازی و علوم مهندسی شده است. نانومواد عمده‌تاً نسبت به مواد با ترکیبات مشابه، تفاوت معنی داری در خصوصیات منحصر به فرد فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیکی نشان می‌دهند (Masciangioli and Zhang, 2003). در بین انواع مختلف نانوذرات، نانوذرات نقره به دلیل خاصیت ضد میکروبی در تولید باندهای بهداشتی (Arora et al., 2008)، ساخت ماشین لباس شویی

* نویسنده مسئول، پست الکترونیک: sdorafshan@iut.ac.ir

(Jung et al., 2007)، فیلترهای تصفیه آب (Li et al., 2008)، حسگرها و داروسازی (Scown et al., 2010) کاربرد دارند. فاضلاب حاصل از کاربرد این ترکیبات در صنایع مختلف، در نهایت وارد اکوسیستم‌های آبی می‌شود. نانوذرات نقره به دلیل خاصیت سمی یک نگرانی عمده در خصوص آلودگی اکوسیستم‌های آبی محسوب می‌شوند (Farakas et al., 2011). همچنین لازم است تا همواره هنگام بررسی اثر نانوذرات نقره، نتایج با آن اثرات حاصله از یون نقره مقایسه شوند (Scown et al., 2010).

برای ارزیابی میزان سمیت آلاینده‌های محیطی شاخص‌های فیزیولوژیکی متفاوتی در ماهی‌ها وجود دارد که از جمله آن‌ها بافت‌شناسی است. بافت‌شناسی ارزیابی کاملی از سلامتی موجود زنده فراهم می‌کند و به طور مؤثری اثرات مواجهه با آلاینده‌های محیطی را انعکاس می‌دهد. از آنجا که آبشش اولین مکان بعد از پوست است که ماهی‌ها از آن طریق در معرض مستقیم سموم یا آلاینده‌ها قرار دارند، بنابراین بررسی تغییرات ساختار آبشش شاخص مناسبی برای سموم یا آلاینده‌ها تحت شرایط استرس است (Bais and Lokhande, 2012). آبشش ماهی‌ها به عنوان اندام مبادله گاز، تنظیم اسمزی، تنظیم اسید-باز، دفع مواد زائد نیتروژنی و تنظیمات درون‌ریز است و به دلیل داشتن سطح وسیع و لایه اپیتلیالی نازک، یکی از راه‌های جذب مواد سمی محیطی مانند نانوذرات می باشد. لذا بررسی بافت آبشش، یکی از روش‌های ارزیابی چگونگی اثرگذاری آلاینده‌های محیطی است (Farakas et al., 2011).

مطالعات محدودی در زمینه اثر نانوذرات بر ساختارهای بافتی در ماهیان گزارش شده است. بافت آبشش ماهی گورخری بالغ *Danio rerio* پس از مواجهه با نانوذرات نقره و نیترات نقره دچار تغییرات مختلف آسیب‌شناسی شد. در این تحقیق تیمار نیترات نقره منجر به افزایش بیشتر ضخامت رشته‌های آبششی در مقایسه با تیمار نانوذرات نقره شد (Griffitt et al., 2009). Scown و همکاران (۲۰۱۰) تغییرات هیستوپاتولوژیک معنی‌داری را در اثر مواجهه با نانوذرات نقره در آبشش قزل‌آلای رنگین‌کمان *Oncorhynchus mykiss* مشاهده نکردند. جوهری (۱۳۹۰)، اثر کلونید نانوذرات نقره را بر تغییرات بافت‌های مختلف قزل‌آلای رنگین‌کمان مورد بررسی قرار داد. مهم‌ترین تغییرات بافتی ناشی از حضور نانوذرات نقره در محیط به ترتیب در بافت‌های آبشش (هایپرپلازی و هایپرتروفی) و روده (انیفلامیشن، چسبیدگی و نکروز ریزپُرزها) مشاهده شد. همچنین، مواجهه با غلظت‌های مختلف نانوذرات نقره در لارو قزل‌آلای رنگین‌کمان موجب افزایش قطر لاملاها و هایپرپلازی در بافت آبشش گردید (خلیلی، ۱۳۹۰).

گره‌ماهی رنگین‌کمان *Pangasius hypophthalmus*، گونه‌ای سریع‌الرشد و همه چیزخوار است که به خصوص در قاره آسیا حایز اهمیت بوده و به طور گسترده در مزارع پرورش تجاری ماهی در تایلند، هند، چین و میانمار پرورش داده می‌شود (Rahman et al., 2006). همچنین از نظر بوم‌شناختی گونه‌ای ارزشمند محسوب شده و در بسیاری از موارد، جمعیت‌های وحشی آن در محیط‌های طبیعی در حال انقراض است. در ایران و بسیاری از مناطق دیگر جهان، این گونه به عنوان یک ماهی زینتی مورد توجه و استفاده قرار گرفته است. با توجه به اطلاعات ارائه شده به نظر می‌رسد همچنان سوالات مختلفی در خصوص شدت اثرگذاری یون و نانوذره نقره بر آبزیان وجود دارد. لذا هدف از انجام این مطالعه، ارزیابی اثرات احتمالی نانوذرات نقره و مقایسه آن با یون نقره در بافت آبشش گره‌ماهی رنگین‌کمان است تا بتوان پاسخی بر این پرسش ارائه کرد که آیا شدت اثرگذاری دو ترکیب یون و ذره نقره در مقیاس نانو بر ساختار بافتی گره‌ماهی رنگین‌کمان به عنوان گونه مدل مشابه است یا خیر.

مواد و روش‌ها

در این آزمایش از کلونید نانوذرات نقره (Ag-NPs) با نام تجاری Nanocid و غلظت اسمی ۴۰۰۰ mg/L شرکت نانونصب پارس (تهران- ایران به شماره ثبت اختراع ۱۳۸۲۵/۲۰۰۹۰۰) استفاده شد. مشخصات نانوذره مورد استفاده در این تحقیق بر اساس آنالیزهای پیشین به شرح جدول ۱ بود (Salari Joo et al., 2013). محلول ذخیره یون نقره نیز با غلظت ۱۰۰ mg/L با استفاده

از ۱۰۰ میلی گرم نیترات نقره (Merck، آلمان) در ۱۰۰ میلی لیتر آب مقطر دو بار تقطیر تهیه شد. محلول ذخیره در ظروف تیره و به دور از تابش مستقیم نور نگهداری شد.

جدول ۱. برخی از مشخصات اندازه گیری شده کلونید نانوذرات نقره توسط Salari Joo و همکاران (۲۰۱۳)

پارامتر	روش سنجش	فراسنجه	توضیحات
غلظت (mg/L)	ICP-AES	۳۹۸۰	با غلظت اعلام شده از کارخانه تولیدی اختلاف ناچیزی دارد.
شکل	TEM	کروی	-
اندازه ذرات (قطر هیدرودینامیکی) (nm)	Zetasizer	۳/۹ تا ۱۶۳/۵	از ذرات قطر هیدرودینامیکی کمتر از ۱۰۰ nm دارند.
میانگین قطر هیدرودینامیکی (nm)	Zetasizer	۵۴/۸	-
قطر بیشینه (nm)	TEM	۱۲۹	۶۵/۱۴٪ از ذرات قطری بین ۱۳-۱۰۰ nm دارند.
خلوص	EDX		تنها عنصر نقره در کلونید نانوذرات نقره وجود دارد.

۸۵ قطعه گربه ماهی رنگین کمان با میانگین وزنی 12 ± 0.26 گرم و میانگین طولی 10.7 ± 0.46 تهیه شد. ماهی ها به مدت دو هفته مرحله سازگاری را طی کرده و سپس بین ۵ آکواریم با حجم کلی ۱۰۰ لیتر و هوادهی شده با سنگ هوای ۲ سانتی متری و پر شده با آب شیر بدون کلر (پس از ۲۴ ساعت هوادهی مداوم) توزیع شدند تا شرایط تراکم استاندارد رعایت شود. آزمایش در ۵ تیمار شامل: غلظت های ۱ $\mu\text{g/L}$ نانوذرات نقره (Ag-NPs)، ۱ $\mu\text{g/L}$ نیترات نقره (AgNO_3)، ۲۰ $\mu\text{g/L}$ نانوذرات نقره (Ag-NPs)، ۲۰ $\mu\text{g/L}$ نیترات نقره (AgNO_3) و گروه شاهد در قالب طرح آزمایشی کاملاً تصادفی اجرا شد. غلظت پایین نانوذرات نقره ($1 \mu\text{g/L}$) به منظور ارزیابی اثرات سمیت این مواد در محیط طبیعی بر اساس مطالعه Scown و همکاران در سال ۲۰۱۰ انتخاب شد. غلظت بالا ($20 \mu\text{g/L}$) به منظور پی بردن به تاثیر بالاترین غلظت از نانوذره که سبب کاهش زندهمانی نمی شود، انتخاب شد (رزم آرا، ۱۳۹۲). در این تحقیق از نیترات نقره با غلظت های برابر به منظور مقایسه اثر نانوذرات نقره و یون نقره استفاده شد. ماهی ها به مدت ۱۰ روز در تماس با این مواد بودند و در طول این مدت تغذیه نشدند (Scown et al., 2010). نانوذرات نقره قبل از هر بار استفاده به مدت ۳۰ دقیقه به منظور پخش یکنواخت کلونید، سونیکاسیون (حمام دار، مدل 10^+ Micro sonic ساخت صایران) شد. محلول نیترات نقره نیز برای حفظ شرایط یکسان هم زمان با نانوذرات نقره سونیکاسیون شد. تانک های آزمایش ۲۴ ساعت قبل از ماهی دار کردن به غلظت مورد نظر رسیدند، سپس شسته شده و مجدداً قبل از ماهی دار کردن به غلظت مورد نظر رسیدند تا میزان کاهش غلظت ذرات در اثر چسبیدن به سنگ هوا و شیشه تانک ایجاد می شود، به حداقل برسد. تعویض آب و تنظیم غلظت مورد نظر هر ۴۸ ساعت یکبار به میزان ۵۰٪ حجم هر آکواریم تحت شرایط ساکن- تجدید انجام شد (کلپاسی و همکاران، ۱۳۹۱). پارامترهای فیزیوشیمیایی آب در طول دوره چهار مرتبه ارزیابی شدند که شامل درجه حرارت، اکسیژن محلول، pH، هدایت الکتریکی، آمونیوم، فسفات کل و سختی کل بود. دما به وسیله دماسنج و اکسیژن، pH و هدایت الکتریکی به ترتیب به وسیله اکسیژن متر (WTW DO meter, USA)، pH متر مدل Research Jenway 3330 و EC متر مدل Research Jenway 4310 سنجش شد. میزان آمونیوم، فسفات و سختی کل به روش تیتراسیون اندازه گیری شد (علیزاده، ۱۳۸۲). میانگین شاخص های مورد سنجش در طول دوره آزمایش به ترتیب معادل 1 ± 3.0 ، 5 ± 0.6 ، 2 ± 0.1 و 10 ± 0.8 $\mu\text{S/cm}$ بود. همچنین غلظت آمونیوم، فسفات و سختی کل به ترتیب معادل 5 ± 0.1 ، 1 ± 0.1 ppm و 12 ± 0.1 mg/L CaCO_3 محاسبه شد. به منظور سنجش غلظت نقره، ابتدا به هر لیتر از نمونه آب دو قطره اسید نیتریک نرمال افزوده شد. غلظت نقره در طول دوره چهار مرتبه با دستگاه جذب اتمی کوره دار (مدل A Analyst 700، آمریکا) اندازه گیری شد که به ترتیب در گروه شاهد ($0 \mu\text{g/L}$)، 1AgNO_3

(2 ± 0.3) 1 AgNPs ، (1 ± 0.9)، (20 AgNO_3) (20 ± 0.7)، و (20 AgNPs) (18 ± 0.8) میکروگرم بر لیتر محاسبه شد.

در پایان آزمایش، روز دهم، بافت آبشش حداقل ۳ قطعه ماهی از هر تیمار به صورت تصادفی نمونه برداری شده و در بافر فرمالین ۱۰٪ تثبیت شد. سپس نمونه‌ها از مراحل آگیری از طریق الکل با درجات مختلف، شفاف سازی با استفاده از گزیلول، پارافینه کردن، قالب گیری، برش و رنگ آمیزی به روش استاندارد همتوکسیلین-ئوزین رنگ آمیزی شد (Mumford, 2004). حداقل ۳ اسلاید از بافت آبشش هر قطعه ماهی تهیه شد. بافت‌ها برای مشاهده هر گونه علائم تغییر آسیب شناسی با استفاده از میکروسکوپ نوری ارزیابی شدند. تغییرات ساختاری نظیر هیپرتروفی، هیپرپلازی، نکروز، ادم و سایر تغییرات محتمل ریختی در مقایسه با گروه شاهد مورد بررسی قرار گرفت.

کمی سازی آسیب بافتی

برای شرح کمی تغییرات بافت شناسی در هر رشته آبششی، از روش پیشنهادی Bernet و همکاران (۱۹۹۹) و برای توصیف شدت تغییر آسیب شناسی از روش Riba و همکاران (۲۰۰۵) استفاده شد. به عنوان مثال برای بررسی هایپرپلازی رشته‌ها و تیغه‌های ثانویه آبششی در صورتی که تعداد رشته‌های آسیب دیده کمتر از ۱۰ رشته بود، بافت بدون آسیب و با علامت (-) در نظر گرفته شد. آسیب ۱۰-۲۰ رشته با علامت (+) و به صورت آسیب خفیف، ۲۰-۳۰ رشته با علامت (++)، به عنوان آسیب متوسط، آسیب ۳۰-۴۰ رشته با علامت (+++) به عنوان آسیب شدید و آسیب بیش از ۴۰ رشته با علامت (++++). و به عنوان آسیب بسیار شدید در نظر گرفته شد. برای سایر آسیب‌های بافتی نظیر حلقه‌ای شدن تیغه‌های ثانویه آبششی و نکروز تیغه‌های ثانویه نیز رویه مشابهی اتخاذ شد. برای کمی سازی شدت آسیب از شاخص اندام با استفاده از فاکتور اهمیت و ارزش نمره استفاده شد (Bernet et al., 1999).

$$I_{org} = \sum_{rp} \sum_{alt} (a_{org} \times w_{org} \times r_{rp})$$

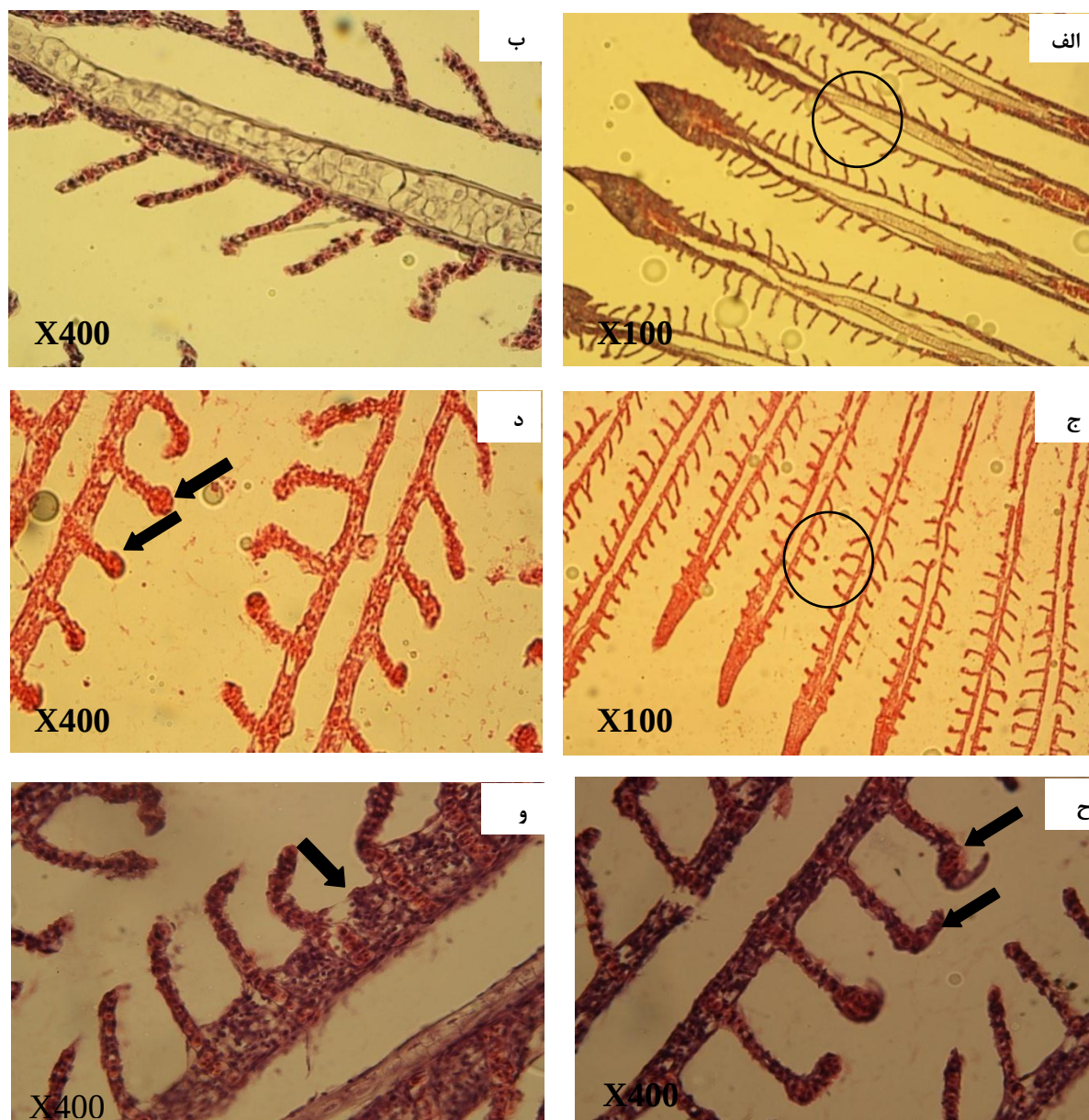
org: اندام یا بافت، alt: تغییرات، rp: الگوی واکنش، a: ارزش نمره، w: فاکتور اهمیت. بر اساس این فرمول به عنوان مثال هایپرپلازی بافت آبشش دارای فاکتور اهمیت ۲ و ارزش نمره برابر ۴ است (Bernet et al., 1999). شاخص اندام، درجه آسیب یک اندام یا بافت را نشان می‌دهد که حاصل ضرب اهمیت فاکتور و ارزش نمره همه تغییرات یافت شده در بافت مورد آزمایش است.

آنالیز آماری شامل مقایسه فراوانی و شدت ضایعات ایجاد شده در بافت آبشش گروه‌های آزمایشی بود. ابتدا پراکنش نرمال داده‌ها با استفاده از آزمون کولموگراف-اسمیرنوف سنجیده شد. میزان شدت تغییرات وارده به آبشش با استفاده از نرم افزار SPSS 19 و آزمون آنالیز واریانس یکطرفه (ANOVA) و آزمون چند دامنه دانکن مقایسه شدند. سطح معنی داری در تمام آزمون‌ها ۰.۰۵ < p و داده‌ها به صورت $\text{mean} \pm \text{SE}$ بیان شد. جهت رسم نمودار از Excel 2007 استفاده شد.

نتایج

تغییرات هیستوپاتولوژیک آبشش گربه ماهی رنگین کمان در گروه‌های مختلف آزمایشی در شکل ۱ نشان داده شده است. در گروه شاهد بافت آبشش سالم با رشته‌های آبششی منظم دیده شد (شکل ۱، الف و ب). در هر دو تیمار غلظت بالای نانوذرات و یون نقره، کوتاه شدن (به صورت کیفی) و هایپرپلازی تیغه‌های ثانویه آبششی مشاهده شد که تورم و گریزی شدن نوک تیغه ثانویه را باعث شده است (شکل ۱- ج و د). هایپرپلازی در رشته آبششی در نواحی قاعده تیغه‌های ثانویه نیز مشاهده شد (شکل ۱- و). اگرچه تغییرات آسیب شناسی بافت آبشش در تمامی گروه‌ها وجود داشت، اما شدت آن از گروه شاهد تا غلظت بالای نانوذرات و نیترات نقره افزایش یافت (جدول ۲). در گروه شاهد و تیمار 1 AgNPs رشته‌ها و تیغه‌های آبششی تقریباً به طور منظم قرار گرفته بودند. هایپرپلازی رشته آبششی در گروه شاهد به صورت ضعیف مشاهده شد و در گروه 1 AgNPs نیز

روند ملایم رو به ضعیف داشت (جدول ۲ و شکل ۱، الف و ب). شدت هیپرپلازی در رشته آبششی در تیمارهای AgNO_3 ۱ و AgNPs ۲۰ مشابه بوده و متوسط رو به شدید ارزیابی شد. در گروه AgNO_3 ۲۰ هیپرپلازی رشته‌ها، شدید ارزیابی شد (جدول ۲ و شکل ۴-۴-ح). چماقی شدن تیغه ثانویه و کوتاه شدن آن در گروه‌های شاهد و AgNPs ۱ ضعیف بود اما به ترتیب در تیمارهای AgNPs ۲۰، AgNO_3 ۱ و AgNO_3 ۲۰ افزایش یافت (جدول ۲ و شکل ۱-ج و د). حلقه شدن تیغه‌های ثانویه نیز تنها در دو تیمار AgNO_3 ۲۰ و AgNPs ۲۰ به صورت ضعیف مشاهده شد و در سایر تیمارها تقریباً وجود نداشت (جدول ۲ و شکل ۱-و).



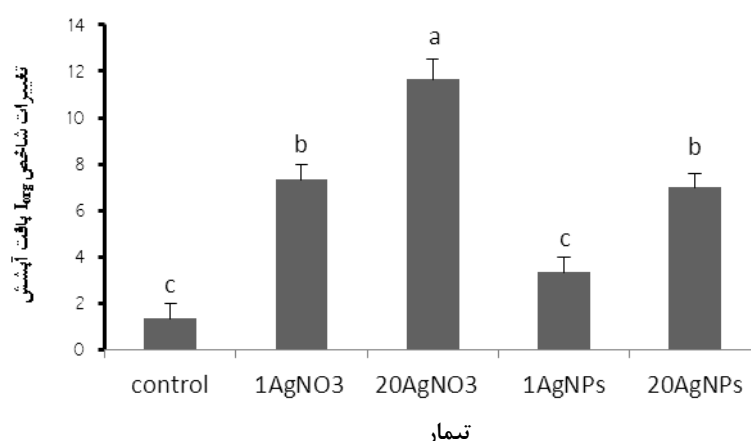
شکل ۱. انواع تغییرات بافتی مشاهده شده در آبشش گربه‌ماهی رنگین کمان پس از مواجهه با نانوذرات نقره و نیترات نقره. الف و ب) آبشش گروه شاهد با رشته‌های ثانویه طبیعی، ج و د) کوتاه شدن رشته‌های ثانویه آبششی، چماقی شدن تیغه‌های ثانویه یا هیپرپلازی، ح) حلقه شدن تیغه ثانویه، و) هیپرپلازی رشته آبششی (قسمتی که با دایره مشخص شده، در تصویر مجاور با بزرگ‌نمایی بیشتر (۴ برابر) نمایش داده شده است).

جدول ۲. درجه بندی کمی آسیب‌های آبشش گربه‌ماهی رنگین کمان پس از مواجهه با نانوذرات نقره و نیترات نقره

تیمار	شاهد	1AgNO ₃	20 AgNO ₃	1 AgNPs	20 AgNPs
آسیب					
هایپرپلازی رشته آبششی	+	+++	++++	++	+++
هایپرپلازی تیغه ثانویه (چماقی شدن)	-	++	+++	+	++
کوتاه شدن تیغه ثانویه	-	++	+++	-	+
حلقه شدن تیغه ثانویه	-	-	+	-	+

ارزش نمره: بدون آسیب -، خفیف +، متوسط ++، شدید +++، بسیار شدید +++++.

با توجه به شدت تغییرات، میزان عددی شاخص اندام در گروه شاهد ۱/۳۳ بود که با ماهیان تیمار شده با ۱AgNPs با شاخص اندام ۳/۳۳ اختلاف معنی‌داری را نشان نداد (شکل ۲، $p > 0.05$). از نظر عددی، تفاوت معنی‌داری در شدت آسیب وارده به بافت آبشش ماهیان تیمار شده با ۱AgNO₃ و ۲۰ AgNPs مشاهده نشد (شکل ۲، $p > 0.05$). بیشترین شدت آسیب (شاخص اندام ۱۱/۶۶) با در معرض‌گذاری ماهیان با غلظت بالای نیترات نقره ۲۰ AgNO₃ مشاهده شد که به طور معنی‌داری بیشتر از سایر گروه‌های آزمایشی حتی غلظت بالای نانوذره نقره بود (شکل ۲، $p < 0.05$).



شکل ۲. میانگین (mean±SE) میزان تغییرات شاخص I_{org} بافت آبشش گربه‌ماهی رنگین کمان در گروه‌های مختلف. گروه‌های حداقل دارای یک حرف مشابه فاقد اختلاف معنی‌دار هستند ($p > 0.05$).

بحث

آبشش‌های ماهیان دارای عملکردهای مختلفی همچون تبادل گازهای تنفسی، تنظیم اسمزی، دفع نیترژن و تعادل اسید-باز هستند و به جهت این عملکردها، دارای ویژگی‌های خاصی بوده که در تبادل مواد شیمیایی سمی بین ماهی و محیط اثرگذار هستند (Hibiya et al., 1982). نقره در ماهیان آب شیرین از جمله مواد دارای پتانسیل سمی برای بافت آبشش است که سبب

اختلال در عملکرد پمپ Na^+/K^+ می‌شود (Morgan et al., 2004). انتظار می‌رود نانوذرات نقره نیز مانند سایر مواد سمی سبب بهم ریختن تعادل در تنظیمات یونی شود (Griffitt et al., 2009). در تحقیق حاضر، مواجهه گربه‌ماهی رنگین‌کمان با یون و نانوذرات نقره منجر به بروز تغییرات واضح در بافت آبشش ماهیان در مقایسه با گروه شاهد شد. عمده این تغییرات به صورت هایپرپلازی، کوتاه و چماقی شدن رشته‌های ثانویه آبشش مشاهده شد. شدت بروز این تغییرات با افزایش غلظت ماده آلاینده کاملاً مشهود بود. تاکنون مطالعات مختلفی در زمینه اثر مواد آلاینده مختلف از جمله نانوذرات بر بافت آبشش آبزیان صورت گرفته است. به طور کلی، مواجهه آبزیان با انواع آلاینده‌ها از جمله فلزات سنگین می‌تواند منجر به بروز تغییرات هیستوپاتولوژیک وسیع در آبشش شود (اسماعیلی ساری، ۱۳۸۰). در کپور معمولی نانوذرات نقره سبب دو شاخگی رشته‌های آبششی (Bifurcation)، افزایش در اندازه و تعداد سلول‌های موکوسی و هایپرپلازی اپیتلیوم لاملا شده است (Lee et al., 2012). همچنین هایپرپلازی و هایپرتروفی، افزایش ترشح موکوس، افزایش قطر لاملاها و فیلامنت‌ها و هایپرپلازی و پرخونی شدید در بافت آبشش در قزل‌آلای رنگین‌کمان در اثر مواجهه با نانوذرات نقره مشاهده شد (جوهری، ۱۳۹۰؛ خلیلی، ۱۳۹۰). مواجهه با نانوذرات دی‌اکسید تیتانیوم و مس نیز به ترتیب سبب ایجاد ادم و افزایش ترشح موکوس در بافت آبشش قزل‌آلای رنگین‌کمان (Federici et al., 2007) و افزایش تعداد سلول‌های پوششی در آبشش ماهی گورخری (Griffitt et al., 2007) شد. مشابه چنین تغییراتی در مواجهه آبزیان مختلف نظیر تاس‌ماهی استرلیاد *Acipenser ruthenus* با فلز سنگین کادمیوم به صورت کلرید کادمیوم (عروجعلی، ۱۳۹۱) و تاس‌ماهی ایرانی *Acipenser persicus* در مواجهه با کلرید جیوه (Khoshnood et al., 2011) گزارش شده است. به نظر می‌رسد بروز این تغییرات در بافت آبشش در مرحله اول به عنوان یک مکانیسم دفاعی برای ممانعت از ورود ماده آلاینده به درون بدن باشد. تغییرات گسترده در اپیتلیوم تیغه‌های ثانویه ممکن است ضخامت اپیتلیوم را افزایش داده و در نهایت منجر به کاهش نرخ ورود آلاینده (نقره) به گردش خون شود و یا آن را با تأخیر مواجه کند (جوهری، ۱۳۹۰). بنابراین به نظر می‌رسد تغییرات هیستوپاتولوژیک ایجاد شده در آبشش گربه‌ماهی رنگین‌کمان پس از مواجهه با نانوذرات و نیترات نقره نوعی پاسخ فیزیولوژیک است که جاندار برای ممانعت از ورود این مواد به بدن خود و جلوگیری از آسیب‌های وارده ایجاد کرده‌است.

در مقایسه شدت آسیب وارده به بافت آبشش در اثر مواجهه گربه‌ماهی رنگین‌کمان با نانوذرات نقره و نیترات نقره مشخص شد که میزان اثر گذاری یون نقره در مقادیر مشابه به مراتب بیشتر از نانوذرات نقره است. مشابه با نتایج این تحقیق، Griffitt و همکاران (۲۰۰۹) گزارش کردند که مواجهه ماهی گورخری با نیترات نقره تنها به مدت ۴۸ ساعت سبب افزایش پهنای تیغه‌های آبششی می‌شود؛ در حالی که مواجهه با نانوذرات نقره (در غلظت برابر) در همین مدت منجر به بروز تغییرات مورفولوژیکی در آبشش نشد. همچنین مواجهه قزل‌آلای رنگین‌کمان به مدت ۱۰ روز با غلظت‌های متفاوت نانوذرات مس و یون مس (حاصل از سولفات مس) اگرچه منجر به بروز تغییرات بافتی از جمله هایپرپلازی در آبشش شد، اما شدت تغییرات در تیمار یون مس در مقایسه نانوذرات مس بسیار بیشتر بود. همچنین آثار تخریبی در آبشش ماهیان تیمار شده با یون مس (به صورت سولفات مس) در مقایسه با نانوذرات مس سریعتر نمایان شد (Al-Bairuty et al., 2013). دلایل متفاوتی در توجیه اثرگذاری متفاوت یون در مقایسه با نانوذره با جنس یکسان در آبزیان گزارش شده است. بالاتر بودن واکنش‌پذیری یون در مقایسه با ذره نانو، ممانعت نانوذرات نقره از تکثیر سلول‌های آبششی و هایپرپلازی می‌تواند ناشی از تفاوت در قطر ذره و اندازه یون باشد (Scown et al., 2010; Farkas et al., 2011). این احتمال وجود دارد که نانوذرات نقره به واسطه اندازه بزرگ‌تری که نسبت به یون نقره دارند، با سرعت کمتری قادر به عبور از لایه موکوسی آبشش باشند و لذا برای اثرگذاری مشابه با آنچه برای تیمار یون نقره مشاهده می‌شود، نیاز به مواجهه طولانی‌تری باشد. ترشح موکوس نیز می‌تواند منجر به اتصال برخی از نانوذرات و در نتیجه افزایش اندازه و کاهش سطح ویژه موثر گردد، در نتیجه تغییرات هیستوپاتولوژیک ناشی از تماس آن با آبشش کاهش یابد (جوهری، ۱۳۹۰). به نظر می‌رسد اظهار نظر قطعی در خصوص چرایی اثرگذاری بیشتر یون در مقایسه با نانوذره بر تغییرات بافتی آبزیان، نیازمند مطالعات تکمیلی خصوصاً در زمینه میزان تجمع فلز در بافت مورد نظر باشد.

در پایان به عنوان جمع‌بندی نهایی می‌توان عنوان نمود که اگرچه مواجهه گربه‌ماهی رنگین‌کمان تنها به مدت ۱۰ روز با هر یک از دو ترکیب نانوذره نقره و یون نقره در غلظت‌های ۱ و ۲۰ میکروگرم در لیتر می‌تواند منجر به بروز آسیب‌های بافتی در

آبشش شود، اما میزان آسیب وارده در تیمارهای یون نقره به مراتب شدیدتر است. نتایج این تحقیق می‌تواند در زمینه چگونگی اثرگذاری آلاینده‌های مختلف نظیر نانوذرات نقره در اکوسیستم‌های آبی و نیز در مزارع پرورشی آبزیان مورد استفاده قرار گیرد.

تشکر و قدردانی

هزینه‌های انجام این تحقیق از محل پژوهانه شماره ۵۰۲/۹۱/۵۳۹۴۹ پرداختی از سوی معاونت پژوهشی دانشگاه صنعتی اصفهان به دکتر سالار درافشان و نیز حمایت مالی ستاد فناوری نانو ریاست جمهوری در قالب پایان نامه دانشجویی مقطع کارشناسی ارشد رشته تکثیر و پرورش آبزیان تامین شده است.

منابع

- جوهری، ع. ۱۳۹۰. کاربرد نانوذرات نقره در کاهش عفونت های قارچی تخم در دوره انکوباسیون و اثرات احتمالی رهایش آن‌ها بر تغییرات برخی شاخص های فیزیولوژیکی و ژنومیکی ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان. دانشکده منابع طبیعی. دانشگاه تربیت مدرس.
- خلیلی، ع. ۱۳۹۰. بررسی تاثیر نانوذرات نقره بر میزان بازماندگی و ساختار بافت پوست و آبشش لاروهای کیسه زرده‌دار قزل‌آلای رنگین‌کمان. دانشکده منابع طبیعی. دانشگاه تربیت مدرس.
- رزم‌آرا، پ. ۱۳۹۲. اثر نانوذرات نقره بر برخی شاخص‌های خون شناسی، تغییرات بافت آبشش و بیان ژن متالوتیونین در گربه‌ماهی رنگین‌کمان *Pangasianodon hypophthalmus*. دانشکده منابع طبیعی. دانشگاه صنعتی اصفهان.
- کلباسی، م.، عبداله‌زاده، الف.، سالاری‌جو، ح. ۱۳۹۱. تأثیر نانو ذرات نقره کلونیدی بر جمعیت فلور باکتریایی روده ماهی قزل‌آلای رنگین‌کمان (*Oncorhynchus mykiss*). مجله تحقیقات دامپزشکی. شماره ۶۷، صفحات ۱۸۹-۱۸۱.
- عروجعلی، م. ۱۳۹۱. اثرات تحت کشنده کادمیوم بر برخی شاخص‌های خون‌شناسی و ساختار آبشش ماهی استرلیاد (*Acipenser ruthenus*). دانشکده منابع طبیعی. دانشگاه صنعتی اصفهان.
- علیزاده، م. ۱۳۸۲. معرفی روش‌های آزمایشگاهی اندازه‌گیری آلودگی آب. انتشارات موج سبز. ۱۰۲ ص.
- Al-Bairuty, G.A., Shaw, B.J., Handy, R.D., Henry, T.B. 2013. Histopathological effects of waterborne copper nanoparticles and copper sulphate on the organs of rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*). Aquatic Toxicology. 126: 104-115.
- Arora, S., Jain, J., Rajwade, J.M., Paknikar, K.M. 2008. Cellular responses induced by silver nanoparticles: in vitro studies. Toxicology Letters. 179: 93-100.
- Bais, U.E., Lokhande, M.V. 2012. Effect of cadmium chloride on histopathological changes in the freshwater fish *Ophiocephalus striatus* (Channa), International Journal of Zoology Research. 8 (1): 23-32.
- Bernet, D., Schmidt, H., Neier, W., Burkhardt Hom, P., Wahli, T. 1999. Histopathology in fish: proposal for a protocol to assess aquatic pollution. Journal of Fish Diseases. 22: 25-34.
- Farkas, J., Christian, P., Gallego-Urrea, J.A., Roos, N., Hasselov, M., Tollefsen, K.E., Thomas, K.V. 2011. Uptake and effects of manufactured silver nanoparticles in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) gill cells. Aquatic Toxicology. 101: 117-125.
- Federici, G., Shaw, B.J., Handy, R.D. 2007. Toxicity of titanium dioxide nanoparticles to rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*): Gill injury, oxidative stress, and other physiological effects. Aquatic Toxicology. 84: 415-430.
- Griffitt, R.J., Hyndman, K., Denslow, N.D., Barber, D.S. 2009. Comparison of molecular and histological changes in zebrafish gills exposed to metallic nanoparticles. Toxicology Sciences. 107: 404-415.
- Griffitt, R.J., Weil, R., Hyndman, K.A., Denslow, N.D., Powers, K., Taylor, D., Barber, D.S. 2007. Exposure to copper nanoparticles causes gill injury and acute lethality in zebrafish (*Danio rerio*). Environmental Science and Technology. 41 (23): 8178-8186.

- Hibiya, T., Yokote, M., Oguri, M., Sato, H., Takashima, F., Aida, K. 1982. An atlas of fish histology. Normal and pathological features. 2nd edition. Gustav Fischer Verlag. pp. 68-71.
- Jung, W.K., Kim, S.H., Koo, H.C., Shin, S., Kim, J.M., Park, Y.K., Hwang, S.Y., Yang, H., Park, Y.H. 2007. Antifungal activity of the silver ion against contaminated fabric. *Mycoses*. 50: 265- 269.
- Khoshnood, Z., Khodabandeh, S., Shahryari Moghaddam, M., Mosafer Khorjestan, S. 2011. Histopathological and pathomorphological effects of mercuric chloride on the gills of Persian sturgeon, *Acipenser persicus* fry. *International Journal of Natural Resources and Marine Sciences*. 1 (1): 23-32.
- Lee, B., Duong, C.N., Cho, J., Lee, J., Kim, K., Seo, Y., Kim, p., Choi, K., Yoon, J. 2012. Toxicity of citrate-capped silver nanoparticles in common carp (*Cyprinus carpio*). *Journal of Biomedicine and Biotechnology*. 2012: 1-14.
- Li, Q.L., Mahendra, S., Lyon, D.Y., Brunet, L., Liga, M.V., Li, D., Alvarez, P.J.J. 2008. Antimicrobial nanomaterials for water disinfection and microbial control: potential applications and implications. *Water Research*. 42: 4591-4602.
- Masciangioli, T., Zhang, W. 2003. Environmental technologies at the nanoscale. *Environmental Science and Technology*. 37: 102-108.
- Morgan, T.P., Grosell, M., Playle, R.C., Wood, C.M. 2004. The time course of silver accumulation in rainbow trout during static exposure to silver nitrate: Physiological regulation or an artifact of the exposure conditions?. *Aquatic Toxicology*. 66 (1): 55-72.
- Mumford, S.L. 2004. Histology for Finfish. 2nd edition. National Wild Health Fish Survey. Laboratory Procedures Manual. pp. 4-10.
- Rahman, M.M., Islam, M., Halder, G.C., Tanaka, M. 2006. Cage culture of sutchi catfish, *Pangasius sutchi* (Fowler 1937): effects of stocking density on growth, survival, yield and farm profitability. *Aquatic Research*. 37: 33-39.
- Riba, I., Blasco, J., Jimenez-Tenorio, N., Gonzalez de Canales, M.L., Angel DelValls, T. 2005. Heavy metal bioavailability and effects: II. Histopathology–bioaccumulation relationships caused by mining activities in the Gulf of Cadiz (SW, Spain). *Chemosphere*. 58: 671-682.
- Salari Joo, H., Kalbassi, M.R., Yu, I.J., Lee, J.H., Johari, S.A. 2013. Bioaccumulation of silver nanoparticles in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*): Influence of concentration and salinity. *Aquatic Toxicology*. 140: 398-406.
- Scown, T.M., Santos, E.M., Johnston, B.D., Gaiser, B., Baalousha, M., Mitov, S., Lead, J.R., Stone, V., Fernandes, T.F., Jepson, M., Aerle, R.V., Tyler, C.R. 2010. Effects of aqueous exposure to silver nanoparticles of different sizes in rainbow trout. *Toxicology Sciences*. 115 (2): 521-534.