

بررسی اثر محافظتی ویتامین E بر یکپارچگی DNA اسپرم منجمد شده فیل ماهی (*Huso huso*) با استفاده از سنجش کامت قلیایی

سعید مودی^۱، حمید فرحمدن^{۲*}، علیرضا میرواقفی^۳، حمید اسحق زاده^۴، رضوان الله کاظمی^۵

۱، ۲، ۳، ۴- به ترتیب دانشجویان کارشناسی ارشد، دانشیاران و دانشجوی کارشناسی ارشد گروه
شیلات دانشکده منابع طبیعی دانشگاه تهران

۵- مریم پژوهشی انسستیتو تحقیقات بین المللی ماهیان خاویاری دکتر دادمان- رشت

* نویسنده مسئول مکاتبات، پست الکترونیکی: hfarahmand@ut.ac.ir

(تاریخ دریافت: ۹۰/۰۵/۱ - تاریخ پذیرش: ۹۰/۱۱/۱۸)

چکیده

یک فرضیه در مورد آسیب DNA پس از انجماد اسپرم، اثرات مغرب را دیگال های آزاد اکسیژن است که در طی فرآیندهای انجماد و پخت گشایی تولید می شود. هدف از این مطالعه بررسی اثر محافظتی ویتامین E به عنوان آنتی اکسیدان بر یکپارچگی ساختار DNA اسپرم فیل ماهی (*Huso huso*) پس از انجماد می باشد. اسپرم استحصالی برای انجماد به سه بخش تقسیم و با استفاده از محیط انجماد حاوی DMSO به تهیی به عنوان گروه شاهد یا به همراه ویتامین E در غلظت های ۶۰۰ و ۱۲۰۰ μM رقیق سازی شده و به مدت ۳۰ روز در تانک ازت مایع نگهداری گردید. از روش میکروالکتروفورتیک کامت برای بررسی یکپارچگی DNA اسپرم فیل ماهی (*Huso huso*) در پاسخ به فرایند انجماد استفاده گردید که بر مبنای اندازه گیری آسیب های منعکس شده بصورت شکست رشته ای در سلول ها می باشد. طبق نتایج سطح آسیب DNA در اسپرم پخت گشایی شده گروه شاهد بطور معنی داری ($P < 0.05$) نسبت به میزان اندازه گیری شده در اسپرم تازه بالاتر بود. افزودن ویتامین E نیز اثری وابسته به دز بر میزان آسیب DNA داشت بطوریکه در غلظت ۶۰۰ μM کاهش غیر معنی دار در سطح آسیب DNA نسبت به گروه شاهد مشاهده شد ولی در غلظت ۱۲۰۰ μM افزایش قابل ملاحظه ای در آسیب DNA ارزیابی شد که احتمالاً به دلیل خاصیت پرواکسیدانی ناشی از دز بالای ویتامین E بود. بعلاوه بر طبق نتایج میزان کاهش تحرک ناشی از فرایند انجماد- پخت گشایی با شکست رشته DNA ارتباط داشت.

واژه های کلیدی

آسیب DNA،
انجماد اسپرم،
سنجش کامت،
فیل ماهی (*Huso huso*)
ویتامین E.

مقدمه

سال‌های اخیر ورود زیست فناوری به عرصه آبزی پروری و استفاده از روش‌های تخصصی جدید جهت ارزیابی کیفیت مایع سینیال در سطح مولکولی، امکان شناسایی انواع مختلف آسیب به DNA را فراهم آورده و سبب پیشرفت و افزایش کارائی پروتکل‌های انجام‌داد اسپرم گردیده است (Cabrita et al. 2010).

از مهمترین روش‌های تعیین آسیب DNA می‌توان به سنجش کامت (SCGE)^۲ اشاره نمود که بر مبنای اندازه گیری شکستگی های رشته DNA در سلول می‌باشد (Cabrita et al. 2010) و استفاده از آن در مطالعات مربوط به اسپرم ماهیان به چند سال (Cabrita et al. 2005; Ciereszko et al. 2006; Jun et al. 2006; Li et al. 2008; Perez-Cerezales et al. 2010).

یکی از فرضیه‌های جدید در مورد آسیب DNA ناشی از انجام اسپرم، اثرات تخریبی رادیکال‌های آزاد اکسیژن (ROS)^۳ است که در طی فرایندهای انجام و بخ گشایی و شوک های سرمایی و فشار اسمزی تولید می‌شود (Labbe et al. 2001; Mirzoyan et al. 2006). قرارگیری DNA در معرض تنفس اکسیداتیو ناشی از ROS منجر به انواع مختلفی از آسیب می‌گردد که مهمترین آن ایجاد شکستگی در یک یا هر دو رشته DNA است (Slupphaug et al. 2003; Pérez-Cerezales et al. 2009) دیگری به غیر از استرس اکسیداتیو نظیر آسیب‌های مکانیکی و صدمه به پروتئین‌های کروماتین نیز می‌توانند در شکسته شدن DNA ناشی از انجام درگیر باشند که اهمیت کمتری دارند (DMSO)^۴ (Pérez-Cerezales et al. 2009) دی‌متیل سولفوكساید (DMSO) از رایج‌ترین مواد محافظ سرمایی^۵ می‌باشد و بهترین بازدهی حفاظتی را در نگه داری اسپرم تاسماهیان دریای خزر^۶ دارد (Cherepanov and Kopeika 1999; Billard et al. 2004).

گزارشاتی مبنی بر اینکه این ماده رادیکال آزاد هیدروکسیل (OH[·]) تولید می‌کند، منتشر شده است (Miller and Cornwell 1978)، لذا توصیه شده که در صورت استفاده از این ماده به عنوان محافظ سرما، از آنتی اکسیدان‌ها به همراه آن استفاده شود (Martínez-

یکی از فناوری‌های مهم جهت حفظ و نگه داری ذخایر ژنتیکی و افزایش ماندگاری اسپرم حفاظت انجام‌داد می‌باشد که تا به امروز Billard et al. (2004) اما علی‌رغم مزایای این تکنیک گزارش‌های زیادی مبنی بر کاهش کیفیت اسپرم طی انجام وجود دارد که لزوم بررسی بیشتر روی عوامل آسیب رسان و حذف آن‌ها را روشن می‌کند (Horvath and Urbanyi 2000; Fraser et al. 2006).

که پس از انجام‌داد- بخ گشایی برای ارزیابی کیفیت اسپرم استفاده می‌شوند را می‌توان به چهار دسته اصلی تقسیم کرد: ۱) آسیب مورفو‌لولژیک (۲) اختلال فیزیولولژیک (۳) تغییرات بیوشیمیایی و متabolیک (۴) آسیب DNA.

Jun et al. (2006) DNA بسیاری جهت بررسی تأثیر انجام‌داد روی کیفیت اسپرم ماهیان انجام گرفته است ولی یکپارچگی^۷ اسپرم- که برای انتقال درست اطلاعات ژنتیکی به نتاج حیاتی است- بندرت مورد توجه و Cabrita et al. (2005; Kopeika et al. 2005; Jun et al. 2006; Li et al. 2008) بررسی قرار گرفته است.

در حالی که بنظر می‌رسد بهترین شاخص در بحث کیفیت اسپرم منجمد شده برای موفقیت تولید مثل، یکپارچگی DNA باشد (Li et al. 2008)، تا جایی که طبق نظر بعضی از پژوهشگران این عامل نسبت به سایر پارامترهای اسپرمی نظیر تحرك، نشانگر بهتری برای عملکرد اسپرم بوده (Tuncer et al. 2010) و امروزه به عنوان یکی از شاخص‌های مهم کیفیت مایع سینیال در ارزیابی توان باروری جنس نر شناخته می‌شود. از طرف دیگر اسپرم برخلاف اکثر سلول‌های سوماتیک، سیستم مؤثری برای ترمیم آسیب DNA ندارد (Genesca et al. 1992)، بنابراین حفاظت کامل از DNA باید جزو اولویت‌ها در زمان طراحی پروتکل انجام‌داد اسپرم باشد (Pérez-Cerezales et al. 2010).

در گذشته ارزیابی آسیب DNA اسپرم به علت فشردگی شدید کروماتین هسته آن دشوار بود (Lopez-Fernandez et al. 2008) و عمدهاً محدود به عملیات لفاح و مشاهده آسیب‌های کروموزومی نتایج حاصله از اسپرم‌های انجام‌داد- بخ گشایی شده می‌شد (Mirzoyan et al. 2006) ولی در

² Single Cell Gel Electrophoresis³ Reactive Oxygen Species⁴ Dimethyl sulfoxide⁵ Cryoprotectants⁶ Ponto-Caspian sturgeon⁷ DNA Integrity

۱: رقیق سازی شده و در لوله های نازک پلاستیکی (پاییوت^۱) ۰/۵ میلی لیتری با رنگ های مختلف ذخیره سازی و پس از سرماده هی تدریجی و رسیدن به برودت ۱۹۶-۱۹۶ درجه سانتیگراد برای نگهداری طولانی مدت وارد تانک حاوی ازت مایع شد (Ahmadifakhabi et al. 2009). پس از گذشت ۳۰ روز از شروع نگه داری، اسپرم ها در بن ماری با دمای ۴۰ درجه سانتیگراد بمدت ۲۰ ثانیه انجماد زدایی شده و تحرک و یکپارچگی DNA بصورت همزمان مورد بررسی قرار گرفت. برای ارزیابی تحرک، ۱۱۰ میلی متر (آب) (نازه یا انجماد زدایی شده) را با ۱۰۰ میلی متر محلول فعال کننده (آب) مخلوط و بلا فاصله تحرک با میکروسکوپ نوری مورد بررسی قرار گرفت (Ahmadifakhabi et al. 2009). اندازه گیری آسیب DNA اسپرم به روش آزمون کامت قلیابی طبق روش (Li et al. 2008) صورت گرفت. بطور اجمالی ۵۰ اسپرم تازه (۱۱۰ میلی متر) منجمد شده) با ۵ ml بافر نمکی فسفات (فاقد کلسیم و منیزیم) رقیق سازی شده و ۱۱۰ ml از این سوسپانسیون با ۸۰۰ آگارز ۷/۵ درصد نقطه ذوب پایین^۲ در دمای ۴۰ درجه سانتیگراد مخلوط شده و سریعاً روی لام سمباده ای منتقل و روی آن لام قرار داده شد و در ادامه به مدت ۱۰ دقیقه در دمای یخچال جهت سفت شدن و چسبیدن آگارز نگه داشته شد. سپس لام برداشته شده و لام به مدت ۶۰ دقیقه در بافر لیز کننده خنک با pH=۱۰ حاوی M ۲/۵ کلرید سدیم، ۱۰۰ mM EDTA، ۱۰ mM تریس، یک درصد سدیم لوریل سارکوزان^۳ که به فاصله کوتاهی قبل از انجام آزمون به آن تریتون-۱۰۰-x به نسبت یک درصد و DMSO به نسبت ۱۰ درصد اضافه شده بود، جهت حذف سیتوپلاسم و غشای اسپرم قرار گرفت. در ادامه برای باز شدن پیچش مولکول لام ها بطور افقی در تانک الکتروفورز حاوی بافر قلیابی با DNA pH=۱۲ حاوی یک میلی مولار EDTA و ۳۰۰ mM NaOH بمدت ۲۰ دقیقه قرار گرفتند. سپس در همان تانک الکتروفورز به منبع تغذیه متصل و با شرایط ۲۵ ولت و ۳۰۰ میلی آمپر به مدت ۲۰ دقیقه الکتروفورز انجام شد. لام ها در ادامه در بافر خشی کننده pH=۷/۵ حاوی تریس M (۰/۴) سه مرتبه و هر بار به مدت ۱۰

(Páramo et al. 2009). آنتی اکسیدان ها ترکیباتی هستند که با جمع آوری ROS از محیط، موجب خشی سازی و حذف آنان از درون و بروون سلول ها می شوند. از مهمترین آنتی اکسیدان های بکار برده شده برای این منظور می توان به ویتامین E اشاره نمود که به علت محلول در چربی بودن می تواند از غشاء اسپرم عبور کرده و در نتیجه تأثیر مستقیم و بیشتری را در حذف رادیکال های آزاد داشته باشد (Upreti et al. 1997). تا کنون مطالعات متعددی در زمینه اثر آنتی اکسیدان ها بر کاهش اثرات شوک سرمایی انجماد اسپرم در پستانداران از جمله انسان (Kalthur et al. 2010)، گاو (Breininger et al. 2005)، گراز (Arshami et al. 2006) و قرق (Andreea and Stela 2010) صورت گرفته است. ولی در حیطه آبزیان، گزارشات محدودی در زمینه تأثیر محافظتی اینگونه مواد بر پارامترهای کیفی اسپرم ماهی نظری یکپارچگی DNA وجود دارد (Pérez-Cerezales et al. 2009) که از آن جمله می توان به مطالعات صورت گرفته بر روی گونه های ناس ماهی روسی (Mirzoyan et al. 2006) (Acipenser gueldenstaedti) (Dicentrarchus labrax) (Sparus aurata) و سیم دریابی (Cabrita et al. 2011). لذا هدف از این مطالعه ارزیابی اثر محافظتی ویتامین E به عنوان یک آنتی اکسیدان فیزیولوژیکی شناخته شده بر یکپارچگی ساختار DNA اسپرم منجمد شده فیل ماهی (Huso huso) توسط سنجش کامت بود.

مواد و روش ها

بطور خلاصه اسپرم گیری با تزریق هیپوفیز جهت القای رسیدگی جنسیو سپس بیهوش کردن مولد آماده فیل ماهی (Huso huso) پرورشی (۹ ساله با وزن ۴۵ کیلوگرم) نگهداری شده در کارگاه انتستیتو تحقیقات بین المللی ماهیان خاویاری دکتر دادمان رشت صورت گرفت. تحرک و یکپارچگی DNA اسپرم تازه پس از گذشت چند ساعت مورد بررسی قرار گرفت. مابقی اسپرم ها به سه گروه تقسیم و با استفاده از محیط انجماد حاوی ۱/۸ mM ۲۳/۴ بافر تریس، ۲۰ درصد زرد تخم مرغ، ۱۵ درصد ساکاروز و DMSO تنها (بعنوان گروه شاهد) یا به همراه ویتامین E (در غلظت های ۶۰۰ یا ۱۲۰۰ mM) به نسبت

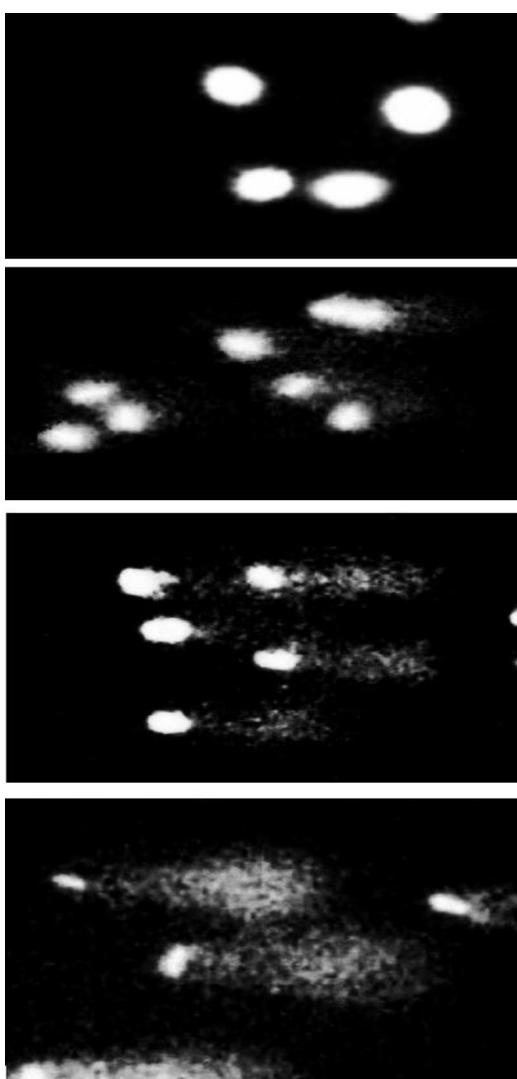
¹ Straw

² Low melting point agarose

³ Sodium lauryl sarcosinate

جدول ۱- مقایسه میانگین زمان و درصد تحرک اسپرماتوزوئیدها قبل و پس از انجام با محیط های مختلف انجمادی

| درصد تحرک % | زمان تحرک (ثانیه) | ماده محافظ سرمایی | انجام |
|---------------------------|-------------------|-------------------|---------------|
| ۸۱/۱۳ ± ۷/۲۱ ^a | ۲۷۵/۲۶ ± ۱۲/۷۳ | - | قبل از انجماد |
| ۲۴/۲۷ ± ۲/۲۲ ^b | ۹۳/۷۳ ± ۴۳/۳۱ | DMSO (شاهد) | |
| ۲۷/۳۴ ± ۵/۱۵ ^b | ۱۰۴/۲۴ ± ۱۵/۲۳ | DMSO + ۶۰۰ μM E | ۱ |
| ۱۰/۴۸ ± ۷/۹۲ ^c | ۹۱/۴۳ ± ۲۲/۳۷ | DMSO + ۱۲۰۰ μM E | ۲ |



شکل ۱- درجه های مختلف آسیب مشاهده شده در DNA اسپرماتوزوئیدها

دقیقه شستشو داده شده و برای فیکس کردن در اتانول خالص به مدت ۵ دقیقه قرار داده شده و بعد در مجاورت هوا خشک شدند. قبل از مشاهده لام ها توسط میکروسکوپ با افزودن رنگ اتیدیم بروماید (۲۰ μg/ml) رنگ آمیزی شده و به کمک میکروسکوپ اپی فلوریسنس (Zeiss, Germany)، تصاویر دیجیتال از نمونه های هر لام تهیه شد (شکل ۱). برای هر تیمار ۳ عدد پایوت و از هر پایوت ۳ عدد لام تهیه شد که در هر کدام ۱۰۰ سلول بصورت تصادفی در نقاط مختلف لام مورد بررسی قرار گرفت. یکی از مهمترین پارامترها که قضاوت در مورد میزان آسیب وارد به DNA بر مبنای آن انجام می شود، درصد کمی DNA در دنباله^۱ (%DNA_T) است (Konca et al. 2003)، که توسط نرم افزار Comet Score™ V 1.5 از طبق رابطه زیر (معادله ۱) مورد ارزیابی قرار گرفت که در آن T دنباله^۲ و H سر^۳ کامت است.

$$\%DNA_T = 100 \times (DNA_C - DNA_H) / DNA_C$$

معادله ۱

لازم به ذکر است که سلول های با DNA_T بالای ۷۵ درصد به عنوان شاخص آپوپتوزیس- مورد بررسی و آنالیز قرار نگرفتند. پس از اندازه گیری فاکتورهای مطرح شده و ثبت آنها بصورت میانگین ± انحراف معیار در سطح ۹۵ درصد ($P < 0.05$) توسط آنالیز واریانس یک طرفه (One-Way ANOVA) با استفاده از نرم افزار SPSS با یکدیگر مقایسه شدند. نمودارها نیز با استفاده از برنامه EXCEL ترسیم شد.

نتایج و بحث

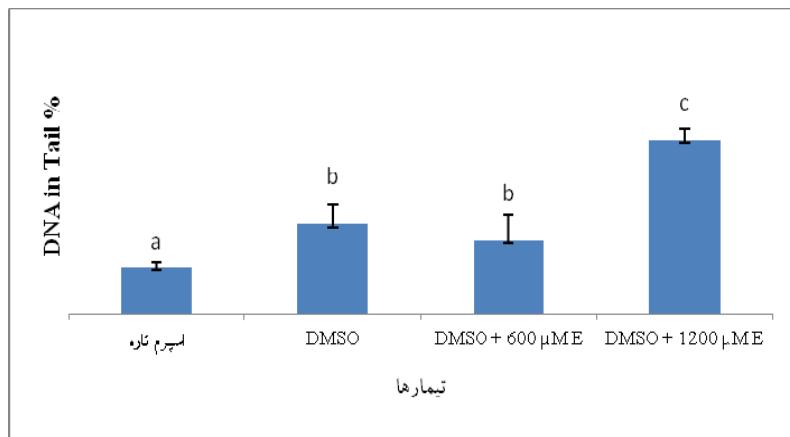
نتایج نشان داد که بین گروه شاهد و اسپرم تازه از نظر میانگین زمان و درصد تحرک اسپرماتوزوئیدها اختلاف معنی دار آماری وجود داشت ($P < 0.05$). از طرف دیگر بین زمان و درصد تحرک اسپرم های گروه شاهد و گروه حاوی ۶۰۰ μM ویتامین E اختلاف معنی دار وجود نداشت ولی گروه حاوی ۱۲۰۰ μM ویتامین E با گروه شاهد از نظر درصد تحرک اختلاف معنی دار آماری ($P < 0.05$) داشتند (جدول ۱).

از نظر آسیب DNA نیز بر طبق نتایج، سطح آسیب ها در اسپرم گروه شاهد بطور معنی داری نسبت به اسپرم تازه بالاتر بود،

¹ Percent tail DNA

² Tail

³ Head

شکل ۲- درصد DNA در دنباله کامت اسپرم فیل ماهی (*Huso huso*) قبیل و پس از انجامد با محیط های مختلف انجامد

روش در علوم مربوط به آبزیان می‌توان به بررسی اثرات ژنتوکسیک مواد جهش زا، ماده زایی^۲، تشخیص مواد غذایی پرتو دیده و مطالعات مربوط به یکپارچگی DNA اسپرم طی نگه داری کوتاه یا بلند مدت اشاره نمود (Moodi 2012). در طول فرایند انجامد، اسپرم در معرض عوامل مختلفی نظیر شوک های دمایی، مواجهه با ماده محافظ سرما، رقیق سازی با محیط انجامد و کاهش ظرفیت اکسیدانی قرار می‌گیرد که همگی این عوامل به علت تولید بیش از حد ROS نظیر رادیکال های هیدروپروکسیل و هیدروکسیل تحرک، ساختار، بقا و توانایی بارورسازی آن را تحت تاثیر قرار می‌دهند (Ball 2008). گزارش شده است که تجمع بیش از حد این رادیکال های آزاد سبب ایجاد آسیب در DNA اسپرم چندین گونه نظیر انسان، اسب و گاو شده است (Cabrita et al. 2011). به هر حال مقاومت در برابر تنش های اکسیداتیو بر حسب گونه متفاوت است و گمان می‌شود اسپرم ماهیان حساسیت های بیشتری به آسیب انجامد داشته باشند (Cabrita et al. 2010). نتایج به دست آمده در مطالعه ما نشان می‌دهد که پروتکل مورد استفاده برای انجامد اسپرم فیل ماهی باعث آسیب قابل توجهی در سطح DNA می‌گردد بطوريکه سطح آسیب DNA در گروه شاهد بطور معنی داری ($P < 0.05$) نسبت به میزان اندازه گیری شده در اسپرم تازه بالاتر بود. هرچند وجود مواد آنتی اکسیدان مانع ایجاد آسیب DNA توسط عوامل اکسیداتیو می‌شود، در مطالعه ما افزودن ویتامین E اثری وابسته به

بطوريکه تفاوت معنی دار آماری ($P < 0.05$) بین گروه شاهد و گروه دریافت کننده $600 \mu\text{M}$ ویتامین E از لحاظ آسیب DNA مشاهده نشد اما در غلظت $1200 \mu\text{M}$ افزایش سطح آسیب DNA بطور شاخص رخ داد. بعلاوه این میزان آسیب DNA پس از افزودن مکمل آنتی اکسیدانی به محیط انجامد کاهش معنی دار نیافت (شکل ۲).

در طی دهه گذشته پیشرفت های سریع در عرصه بیولوژی ملکولی تولید مثل به ایجاد و تکامل چند روش جهت ارزیابی آسیب ژنومی اسپرم منجر شده است. یکی از این روش ها سنجش کامت می‌باشد که از جمله مزایای آن به عنوان یک روش بسیار مناسب برای سنجش میزان آسیب وارد به ژنوم گونه های مختلف می‌توان به موارد زیر اشاره نمود؛^۱ نسبت به سایر روش های موجود، تعداد کمی سلول برای انجام این آزمایش مورد نیاز است. ۲) این روش یک روش دقیق و حساس، قابل اطمینان، سریع و کم هزینه برای سنجش شکست تک و یا دورشته‌ای مولکول DNA (یک شکست به ازای 10^{10} دالتون) و همچنین شناسایی نقاط نایابدار بازی^۱ محسوب می‌شود. ۳) این روش را می‌توان برای کلیه سلول های یوکاریوتی به کار برد. ۴) برخلاف سایر روش های سیتوژنتیک و روش های متافازی ارتباطی به تقسیم سلولی نداشته و مستقل از آن است. ۵) همچنین قادر به شناسایی کلاس های مختلف آسیب DNA می‌باشد (Lee and Steinert 2003; Deguchi et al. 2007; Ali et al. 2008; Pérez-Cerezales et al. 2009).

² Gynogenesis¹ Alkali labile sites

افزایش میزان شکستگی DNA، درصد اسپرم های دارای تحرک و مورفولوژی طبیعی کاهش می یابد. این مطلب موبید این نکته است که عوامل موثر در شکسته شدن DNA (تولید رادیکال های آزاد اکسیژن) می توانند بر ساختار و عملکرد سلولی اسپرم نیز تأثیر بگذارند (Razavi et al. 2007).

در مجموع انجماد اسپرم فیل ماهی (*Huso huso*) با DMSO با افزایش شاخص در میزان آسیب DNA و نیز کاهش تحرک همراه بود که افروندن ویتامین E در محدوده غلظتی $600 \mu\text{M}$ سبب محافظت از سلول ها در مقابل آسیب های ناشی از رادیکال های آزاد شد که نتیجه آن افزایش نامحسوس درصد تحرک و یکپارچگی DNA اسپرم بود. از آنجایی که بقای اسپرم و پارامترهای آن پس از انجماد به فاکتورهای متعددی از جمله محیط انجمادی بستگی دارد. در راستای این امر استاندارد کردن محیط و ایجاد شرایط بهینه برای حفظ پارامترهای اسپرم و کاهش آسیب ها مهمترین مساله است؛ لذا لازم است تا پژوهش های بیشتری به منظور انتخاب بهترین غلظت از آنتی اکسیدان ها و یا ترکیبی از آنها، به ویژه ویتامین E و اسید آسکوربیات صورت بگیرد. همچنین پیشنهاد می شود که با لقاد اسپرم های منجمد شده، سطحی از آسیب DNA که می تواند تکامل نرمال جنبشی را تحت تأثیر قرار دهد در مطالعات آنتی مورد بررسی قرار گیرد. در نهایت قابلیت روش کامت در نمایش آسیب DNA اسپرم فیل ماهی مورد تأیید قرار می گیرد.

سپاسگزاری

از آقایان علی اصغر کوثری، رحیم حسینی و احمد فرهادی که ما را در انجام این تحقیق مساعدت نمودند سپاسگزاری می نماییم.

منابع

- Ahmadiakhabi M, Zamini AA, Baradannoveiri S, Farokhrooz M, Mobarhanfar AR (2009) Sperm quality of Persian sturgeon (*Acipenser persicus*) after Cryopreservation with Dimethyl Sulfoxide. Journal of fisheries 2: 70-79. (In Farsi).
 Ali D, Nagpure N, Kumar S, Kumar R, Kushwaha B (2008) Genotoxicity assessment of acute exposure of chlorpyrifos to freshwater fish Channa punctatus (Bloch) using micronucleus assay and alkaline single-cell gel electrophoresis. Chemosphere 71: 1823-1831.

دز بر میزان آسیب DNA داشت بطوریکه در غلظت $600 \mu\text{M}$ کاهش غیر معنی دار آماری در سطح آسیب DNA نسبت به گروه شاهد مشاهده شد ولی در غلظت $1200 \mu\text{M}$ افزایش معنی دار ($P < 0.05$) در آسیب DNA ارزیابی شد که احتمالاً به دلیل خاصیت پرواکسیدانی ناشی از دز بالای آنتی اکسیدان بود. نتایج دیگر تحقیقات نشان می دهد که اثرات اضافه کردن آنتی اکسیدان ها طی انجماد اسپرم وابسته به غلظت مورد استفاده آن است. برای مثال در مطالعه ای ویتامین C (بین 50 تا $800 \mu\text{M}$) واجد خاصیت آنتی اکسیدانی بوده و موجب مهار روند پراکسیداسیون چربی در نمونه های اسپرم انسان گردیده و در غلظت های بیشتر ($1000 \mu\text{M}$ به بالا) خاصیت پرواکسیدانی را از خود نشان داد (Arabi and Shahgolian 2007). در مورد ویتامین E نیز اثرات نسبت به غلظت آن متفاوت است به طوری که غلظت بالای آن اثرات اکسیداتیو ولی غلظت های پایین آن اثرات آنتی اکسیداتیو دارد (Brzezińska-Ślebodzińska et al. 1995). در مطالعه ای که اخیراً صورت گرفت از ویتامین E (0.1 و 0.5 mM) به عنوان آنتی اکسیدان در محیط انجماد اسپرم ماهیان شانک (*Dicentrarchus labrax*) و سیم دریایی (*Sparus aurata*) استفاده شده است که در نهایت اثر مثبت آن را بر تحرک و یکپارچگی DNA مشاهده نکردند و عنوان نمودند که احتمالاً اثرات بسته به نوع آنتی اکسیدان مورد استفاده، خاص گونه ای می باشد (Cabrita et al. 2011). بنابراین، کاربرد آنتی اکسیدان ها نظری استفاده از یک تیغ دو لبه بوده که در یک محدوده بسیار طریف از تغییرات غلظتی، ضمن تغییر ماهیت، تبدیل به مجموعه ای از عوامل خطرآفرین برای سلول ها خواهد شد، لذا اثر خاص گونه ای احتمالاً نه تنها به نوع آنتی اکسیدان اضافه شده که همچنین به غلظت آن وابسته است (Cabrita et al. 2011). از طرف دیگر مشاهده شد که تحرک اسپرم پس از انجماد با میزان آسیب DNA ارتباط مستقیم داشت. این احتمال وجود دارد که علی رغم اینکه تحرک اسپرمی اصولاً مرتبط با عملکرد میتوکندریایی است، اما کاهش در این میزان بعلت فرایند انجماد- یخ گشایی با آسیب DNA مرتبط باشد (Li et al. 2008). گزارش شده است که نمونه های اسپرم دارای تحرک پایین حاوی سطح بالایی از آسیب DNA هستند (Irvine et al. 2000) به نحوی که با

- Andreea A, Stela Z (2010) Role of antioxidant additives in the protection of the cryopreserved semen against free radicals. Romanian Biotechnological Letters 15: 34.
- Arabi M, Shahgolian H (2007) Antioxidant potential of Ascorbate and Albumin in mercury-treated Bull spermatozoa. Shahid Chamran University Journal Of Science 17: 59-72. (In Farsi).
- Arshami J, Esmailzadeh H, Nasirimahalati M, Hashemiatar M (2006) Effects of vitamins E and C on sperm characteristic in vitro. iranian Journal of Basic Medical Sciences 9: 75-82. (In Farsi).
- Ball BA (2008) Oxidative stress, osmotic stress and apoptosis: impacts on sperm function and preservation in the horse. Animal Reproduction Science 107: 257-267.
- Billard R, Cosson J, Noveiri S, Pourkazemi M (2004) Cryopreservation and short-term storage of sturgeon sperm, a review. Aquaculture 236: 1-9.
- Breininger E, Beorlegui N, O'Flaherty C, Beconi M (2005) Alpha-tocopherol improves biochemical and dynamic parameters in cryopreserved boar semen. Theriogenology 63: 2126-2135.
- Brzezińska-Ślebodzińska E, Ślebodziński A, Pietras B, Wieczorek G (1995) Antioxidant effect of vitamin E and glutathione on lipid peroxidation in boar semen plasma. Biological Trace Element Research 47: 69-74.
- Cabrita E, Ma S, Diogo P, Martínez-Páramo S, Sarasquete C, Dinis M (2011) The influence of certain aminoacids and vitamins on post-thaw fish sperm motility, viability and DNA fragmentation. Animal Reproduction Science.
- Cabrita E, Robles V, Rebordinos L, Sarasquete C, Herr ez M (2005) Evaluation of DNA damage in rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) and gilthead sea bream (*Sparus aurata*) cryopreserved sperm. Cryobiology 50: 144-153.
- Cabrita E, Sarasquete C, Martínez-Páramo S, Robles V, Beirão J, Pérez-Cerezales S, Herráez M (2010) Cryopreservation of fish sperm: applications and perspectives. Journal of Applied Ichthyology 26: 623-635.
- Cherepanov V, Kopeika E (1999) Cryopreservation and low temperature storage of sturgeon sperm. Journal of Applied Ichthyology 15: 310-311.
- Ciereszko A, Dabrowski K, Froschauer J, Wolfe TD (2006) Cryopreservation of Semen from Lake Sturgeon. Transactions of the American Fisheries Society 135: 232-240.
- Deguchi Y, Toyoizumi T, Masuda S, Yasuhara A, Mohri S, Yamada M, Inoue Y, Kinae N (2007) Evaluation of mutagenic activities of leachates in landfill sites by micronucleus test and comet assay using goldfish.
- Fraser L, Wysocki P, Ciereszko A, Plucienniczak G, Kotlowska M, Kordan W, Wojtczak M, Dietrich G, Strzezek J (2006) Application of biochemical markers for identification of biological properties of animal semen. Reprod. Biol 6: 5-20.
- Genesca A, Caballin M, Miro R, Benet J, Germa J, Egozcue J (1992) Repair of human sperm chromosome aberrations in the hamster egg. Human genetics 89:181-186.
- Horvath A, Urbanyi B (2000) The effect of cryoprotectants on the motility and fertilizing capacity of cryopreserved African catfish *Clarias gariepinus* (Burchell 1822) sperm. Aquaculture Research 31: 317-324.
- Irvine DS, Twigg JP, Gordon EL, Fulton N, Milne PA, Aitken RJ (2000) DNA integrity in human spermatozoa: relationships with semen quality. Journal of Andrology 21: 33.
- Jun L, Qinghua L, Shicui Z (2006) Evaluation of the damage in fish spermatozoa cryopreservation. Chinese Journal of Oceanology and Limnology 24: 370-377.
- Kalthur G, Raj S, Thiagarajan A, Kumar S, Kumar P, Adiga S (2010) Vitamin E supplementation in semen-freezing medium improves the motility and protects sperm from freeze-thaw-induced DNA damage. Fertility and sterility.
- Konca K, Lankoff A, Banasik A, Lisowska H, Kuszewski T, Gózdz S, Koza Z, Wojcik A (2003) A cross-platform public domain PC image-analysis program for the comet assay. Mutation Research/Genetic Toxicology and Environmental Mutagenesis 534: 15-20.
- Kopeika J, Zhang T, Rawson DM, Elgar G (2005) Effect of cryopreservation on mitochondrial DNA of zebrafish (*Danio rerio*) blastomere cells. Mutation Research/Fundamental and Molecular Mechanisms of Mutagenesis 570: 49-61.
- Labbe C, Martoriat A, Devaux A, Maisse G (2001) Effect of sperm cryopreservation on sperm DNA stability and progeny development in rainbow trout. Molecular reproduction and development 60: 397-404.
- Lee R, Steinert S (2003) Use of the single cell gel electrophoresis/comet assay for detecting DNA damage in aquatic (marine and freshwater) animals. Mutation Research/Reviews in Mutation Research 544: 43-64.
- Li P, Wei Q, Liu L (2008) DNA integrity of Polyodon spathula cryopreserved sperm. Journal of Applied Ichthyology 24: 121-125.
- Lopez-Fernandez C, Gage M, Arroyo F, Gosálbez A, Larrañ A, Fernandez J, Gosálvez J (2008) Rapid rates of sperm DNA damage after activation in tench (*Tinca tinca*: Teleostei, Cyprinidae) measured using a sperm chromatin dispersion test. Reproduction 138: 257.
- Martínez-Páramo S, Pérez-Cerezales S, Gómez-Romano F, Blanco G, Sánchez J, Herráez M (2009) Cryobanking as tool for conservation of biodiversity: Effect of brown trout sperm cryopreservation on the male genetic potential. Theriogenology 71: 594-604.
- Miller J, Cornwell D (1978) The role of cryoprotective agents as hydroxyl radical scavengers. Cryobiology 15: 585-588.
- Mirzoyan AV, Nebesikhina NA, Voynova NV, Chistyakov VA (2006) Preliminary results on ascorbic acid and lysine suppression of clastogenic effect of deep-frozen sperm of the Russian sturgeon (*Acipenser gueldenstaedti*). International Journal of Refrigeration 29: 374-378.
- Moodi S (2012) Investigation of the Genotoxicity of Diazinon to Rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) Using the Comet Assay and Micronucleus Test. Dissertation, University of Tehran, IRAN.
- Mutation Research/Genetic Toxicology and Environmental Mutagenesis 627: 178-185

Perez-Cerezales S, Martinez-Paramo S, Beirao J, Herraez M (2010) Fertilization capacity with rainbow trout DNA-damaged sperm and embryo developmental success. *Reproduction* 139: 989.

Pérez-Cerezales S, Martínez-Páramo S, Beirão J, Herráez M (2010) Evaluation of DNA damage as a quality marker for rainbow trout sperm cryopreservation and use of LDL as cryoprotectant. *Theriogenology* 74: 282-289.

Pérez-Cerezales S, Martínez-Páramo S, Cabrita E, Martínez-Pastor F, de Paz P, Herráez M (2009) Evaluation of oxidative DNA damage promoted by storage in sperm from sex-reversed rainbow trout. *Theriogenology* 71: 605-613.

Razavi S, Fathi T ,Vahdati A, Nasr esfahani E (2007) Relation between Sperm Binding Ability to Hyaluronic

Acid with Protamine Deficiency and DNA Fragmentation. *Journal of Iranian Anatomical Sciences*.

Slupphaug G, Kavli B, Krokan H (2003) The interacting pathways for prevention and repair of oxidative DNA damage. *Mutation Research/Fundamental and Molecular Mechanisms of Mutagenesis* 531: 231-251.

Tuncer P, Bucak M, Büyükleblebici S, Sarlözkan S, Yeni D, Eken A, AkalIn P, Kinet H, Avdatek F, Fidan A (2010) The Effect of Cysteine and Glutathione on Sperm and Oxidative Stress Parameters of Post-Thawed Bull Semen. *Cryobiology*.

Upreti G, Jensen K, Oliver J, Duganzich D, Munday R, Smith J (1997) Motility of ram spermatozoa during storage in a chemically-defined diluent containing antioxidants. *Animal reproduction science* 48: 269-278.