

بررسی اثر آنتی اکسیدان‌ها بر کیفیت اسperm منجمد- ذوب شده با روش انجماد سریع

منصوره موحدین^{†**}(Ph.D.)

مریم نظم بجنوردی^{*} (M.Sc.)

هاتف قاسمی حمیدآبادی^{****}(M.Sc.)

سعید امانپور^{***}(Ph.D.)

چکیده

سابقه و هدف: حفاظت اسperm در مقابل واکنش‌های اکسیداتیو طی انجماد توسط آنتی اکسیدان‌ها انجام می‌شود. هدف تحقیق حاضر بررسی تاثیر آنتی اکسیدان‌های ویتامین E و C بر پارامترهای اسperm انسانی پس از انجماد سریع می‌باشد.

مواد و روش‌ها: از تعداد ۸۰ مرد مراجعه کننده به مرکز ناباروری ولی عصر استفاده شد این افراد ابتدا به دو گروه تقسیم شدند. گروه اول افرادی که الیگواسپرمیا (Oligospermia) و گروه دوم مردانی که از نظر معیارهای WHO بودند. در نهایت هر گروه به ۲۰ زیر گروه به ۲۰ نفره دیگر که شامل ۱- گروهی که آنتی اکسیدان آلفاتوکوفرول (ویتامین E) با غلظت‌های ۱، ۲، ۵ میلی مولار دریافت کردند- ۲- گروهی که فقط آنتی اکسیدان اسید اسکوربیک (ویتامین C) با غلظت‌های ۱، ۲، ۴ میلی مولار دریافت کردند. ویتامین E با غلظت‌های فوق در اثانول ۲ درصد حل شده و سپس به محیط کشت (Medium) اضافه شد و ویتامین C نیز با غلظت‌های ذکر شده به محیط کشت اضافه شد. مایع سمن (Semen) از نظر پارامترهای اسperm (غلظت، مورفولوژی، تحرک و میزان زنده ماندن) ارزیابی شد. نمونه‌ها توسط نیتروژن مایع منجمد و سپس ذوب شدند بعد از سانتریفوژ به نمونه‌ها ویتامین E و ویتامین C اضافه شد و به مدت ۴۵ دقیقه در انکوباتور ۳۷ درجه سانتیگراد قرار گرفته و سپس مجدداً از نظر پارامترهای اسperm آنالیز شدند. داده‌ها با استفاده از آزمون ANNOVA آنالیز شدند.

یافته‌ها: در افراد طبیعی افزودن ویتامین E با غلظت‌های ۱ و ۲ میلی مولار باعث افزایش درصد تحرک، حرکت پیش‌رونده و میزان درصد زنده ماندن اسperm شد که در مورد درصد حرکت پیش‌رونده و میزان درصد زنده ماندن، این افزایش معنی‌دار بود. در افراد الیگواسپرمیا همین افزایش مشاهده شده اما در مجموع تفاوت معنی‌دار نبود. اسید اسکوربیک بر هیچ یک از پارامترهای اسperm تاثیر معنی‌داری نداشت.

استنتاج: با توجه به افزایش معنی‌دار میزان زنده ماندن و تحرک خطی اسperm پس از افزودن ویتامین E و اهمیت این مسئله در افزایش لقادرهای؛ لذا می‌توان اثرات منفی انجماد را با افزودن ویتامین E کاهش داد.

واژه‌های کلیدی: آلفاتوکوفرول، اسید اسکوربیک، تحرک، مورفولوژی

⁺ مولف مسئول: دکتر منصوره موحدین- تهران، بزرگراه جلال آل احمد، دانشگاه تربیت مدرس، دانشکده پزشکی

* کارشناس ارشد علوم تشریح، مرکز تحقیقات بهداشت باروری و لیغور دانشگاه علوم پزشکی تهران

** دکترای تخصصی علوم تشریح، دانشکده پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس

*** دکترای تخصصی جراحی دامپزشکی، مرکز تحقیقات بهداشت باروری و لیغور دانشگاه علوم پزشکی تهران

**** کارشناس ارشد علوم تشریح، دانشگاه علوم پزشکی تهران

تاریخ دریافت: ۱۱/۱/۸۶ تاریخ ارجاع جهت اصلاحات: ۲۶/۱۲/۸۶ تاریخ تصویب: ۳/۸/۸۷

مقدمه

اثرات این ماده نسبت به غلظت آن متفاوت است به طوری که غلظت بالای آلفاتوکوفروول اثرات اکسیداتیو ولی غلظت های پایین آن اثرات آنتی اکسیداتیو دارد^(۱۸). Sreegith و همکارانش درصد اکسیداسیون غشا و فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان را در اسperm گاو و بوفالو طی انجماد مورد ارزیابی و مقایسه قرار دادند^(۱۹). فعالیت آنزیم malondialdehyde که معیار اکسیداسیون غشا اسperm است افزایش مشخصی یافته بود اما فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدان ها طی انجماد در اسperm کاهش یافت. فعالیت این آنزیم ها در اسperm گاو بیشتر از اسperm بوفالو بود. همچنین میزان تحرک و زنده ماندن اسperm بوفالو کمتر از اسperm گاو بود بنابراین فعالیت کم آنزیم های آنتی اکسیدان در اسperm بوفالو احتمالاً به واسطه اکسیداسیون زیاد غشا بوده که خود ناشی از واکنش اکسیداتیو زیادتری در مقایسه با اسperm گاو طی انجماد است^(۱۹).

Pena و همکارانش تاثیر آنتی اکسیدان ها را در انجماد اسperm خوک مورد ارزیابی قرار دادند. یافته های آنها نشان داد که تحرک اسperm با حضور ویتامین E افزایش قابل ملاحظه ای می یابد^(۲۰).

Cerolini و همکارانش ثابت کردند که افزودن آلفاتوکوفروول و ویتامین E از اثرات واکنش های اکسیداتیو اسperm خوک طی انجماد جلوگیری به عمل می آورد^(۲۱). نتایج تحقیقات نشان می دهد که اضافه کردن آنتی اکسیدان ها طی انجماد اسperm وابسته به غلظت آن است^(۲۲). Dalvet نیز اثرات ویتامین E و اسید اسکوربیک بر روی اسperm گاو طی انجماد را مورد ارزیابی قرار داد و اعلام کرد که افزودن ویتامین E درصد لقاح را افزایش می دهد^(۲۳).

علی رغم تمامی این تلاش ها به علت محدودیت هایی که در زمینه منابع انسانی از جمله تهیه و نگهداری نمونه

سلول هایی که تنفس هوایی دارند مواد و آنزیم های لازم جهت واکنش های اکسیداتیو را دارا هستند ولی با این وجود درصد آنزیم های آنتی اکسیدان در اسperm نسبتاً پایین است و در نتیجه این سلول ها مستعد واکنش های اکسیداتیو می باشند^(۱ تا ۳).

طی حفاظت انجمادی (Cryopreservation)، مایع سمن (Semen) در معرض شوک سرمایی و فشار اسمزی قرار می گیرد و در نتیجه میزان اکسیداسیون غشا به واسطه درصد بیشتر واکنش های اکسیداتیو افزایش می یابد که این امر نهایتاً زنده ماندن (viability) و عمر اسperm را کاهش می دهد^(۴ تا ۶). تحقیقات نشان می دهد که میزان لقاح پس از حفاظت انجمادی اسperm به واسطه عملکرد نامناسب غشا آن به طور قابل ملاحظه ای کاهش می یابد^(۷). همچنین حفاظت انجمادی منجر به تغییرات DNA، سیتواسکلت اسperm، مهار اتصال اسperm به تخمه و تخریب آكسون اسperm شده که منجر به کاهش تحرک آن می شود^(۱۰ تا ۱۳). نتایج تحقیقات نشان می دهد که محافظت از غشاء پلاسمایی اسperm در مقابل واکنش های اکسیداتیو طی حفاظت انجمادی توسط آنتی اکسیدان ها انجام می شود، در واقع آنتی اکسیدان ها با کاهش تشکیل رادیکال آزاد اکسیژن شرایط سلولی را طوری تغییر می دهند که تحرک اسperm حفظ شود^(۱۴ تا ۱۶). در زمینه تاثیر آنتی اکسیدان ها بر پارامتر های اسperm پس از انجماد تا کنون اقدامات متعددی صورت گرفته است. به طور مثال Breininger در سال ۲۰۰۴ نشان دادند که آلفاتوکوفروول پارامتر های کیفی اسperm گراز نظیر تحرک آن را به طور معنی داری افزایش می دهد و از واکنش های اکسیداتیو ناشی از حفاظت انجمادی اسperm جلوگیری می کند^(۱۷).

نتایج دیگر نیز نشان داد که آلفا توکوفروول باعث تحرک و افزایش viability اسperm می شود، همچنین

به منظور انجماد مایع منی، نمونه‌ها به نسبت ۱:۱ با مدیوم ضدیخ (Global U.S.A) مخلوط شده و به مدت یک ساعت در دمای ۴ درجه سانتیگراد قرار گرفتند، سپس یک ساعت در دمای ۲۰- درجه سانتیگراد و پس از آن به نیتروژن مایع منتقل شدند و به مدت یک روز در آن نگهداری شدند.

نمونه‌های منجمدشدۀ جهت ذوب از تانک نیتروژن مایع خارج شده و پس از ۲۰ ثانیه تعادل در هوای آزمایشگاه در آب ۳۷ درجه سانتیگراد قرار گرفتند تا Ham,s F10 با آلبومین ۱۰ درصد اضافه شده و به مدت ۵ دقیقه با دور g ۳۰۰ سانتریفیوژ شد تا ضدیخ آن خارج شود. پس از افزودن آنتی اکسیدان مورد نظر (و یا بدون آن) نمونه‌ها به مدت ۴۵ دقیقه در انکوباتور ۳۷ درجه سانتیگراد قرار گرفته و سپس مجدداً از نظر پارامترهای اسپرم آنالیز شدند. داده‌های تحقیق حاضر با استفاده از برنامه آماری SPSS و آزمون ANNOVA آنالیز شدند و سطح اختلاف معنی داری $P < 0.05$ در نظر گرفته شد.

یافته ها

نتایج تحقیق حاضر نشان داد که در گروه اول افرادی که الیگواسپرمیا (غلظت اسپرم ≤ 20) بودند افزودن آنتی اکسیدان آلفاتوکوفرول (ویتامین E) با غلظت‌های ۱ و ۲ میلی مولار باعث افزایش پارامترهای اسپرم نظیر تحرک و حرکت پیش‌رونده و همچنین میزان زنده ماندن در مقایسه با گروه کنترل شد که تنها در میزان درصد زنده ماندن این افزایش از نظر آماری معنی دار بود ($P < 0.05$) ولی افزودن آنتی اکسیدان آلفاتوکوفرول تأثیر معنی داری بر میزان درصد مورفولوژی نداشت (جدول شماره ۱).

همچنین بیشترین افزایش با غلظت ۲ میلی مولار ویتامین E در مقایسه با غلظت‌های ۱ و ۵ میلی مولار ویتامین E مشاهده شد و غلظت ۵ میلی مولار تأثیر

و تکرار دوره‌های درمانی IVF مطرح است اطلاعات جامعی در خصوص تاثیر آنتی اکسیدان‌ها بر حفظ پارامترهای اسپرم انسانی پس از انجماد سریع وجود ندارد و نکات مهم زیادی در این خصوص وجود دارد. لذا هدف تحقیق حاضر بررسی تاثیر آنتی اکسیدان‌های ویتامین E و ویتامین C بر پارامترهای اسپرم انسانی پس از انجماد سریع می‌باشد.

مواد و روش‌ها

در این تحقیق از تعداد ۸۰ مرد مراجعه کننده به مرکز ناباروری ولی عصر استفاده شد، این افراد ابتدا به دو گروه تقسیم شدند. گروه اول افرادی که الیگواسپرمیا (غلظت اسپرم ≤ 20) بوده و پس از ۲ سال زندگی مشترک صاحب فرزند نشده بودند و گروه دوم موادی که از نظر معیارهای WHO طبیعی بودند (۲۴). در نهایت هر گروه به ۲ زیر گروه ۲۰ نفره، شامل:

۱- گروهی که آنتی اکسیدان آلفاتوکوفرول (ویتامین E) با غلظت‌های ۲، ۱ و ۰.۵ میلی مولار دریافت کردند.

۲- گروهی که فقط آنتی اکسیدان اسید اسکوربیک (ویتامین C) با غلظت‌های ۲، ۱ و ۰.۴ میلی مولار دریافت کردند. ویتامین E با غلظت‌های فوق در اثانول ۲ درصد حل شده و سپس به محیط کشت (Medium) اضافه شد و ویتامین C نیز با غلظت‌های ذکر شده به محیط کشت اضافه شد.

سپس مایع منی مورد ارزیابی اولیه از نظر پارامترهای اسپرم (غلظت، مورفولوژی، تحرک و میزان زنده ماندن) واقع شدند، قرار گرفتند. تحرک اسپرم به ۳ درجه شامل:

درجه ۱: حرکت در جا، دورانی و با سرعت کم،

درجه ۲: خطی با سرعت کم،

درجه ۳: خطی، پیش‌رونده و سریع تقسیم شدند. همچنین جهت ارزیابی میزان زنده ماندن از رنگ‌آمیزی حیاتی ائوزین B استفاده شد.

و حرکت پیش‌رونده و همچنین زنده ماندن اسپرم در مقایسه با گروه کنترل شد که به استثنا تحرک این افزایش را از نظر آماری معنی دار بود ($P < 0.05$) ولی تأثیر معنی داری بر مورفولوژی نداشت (جدول شماره ۳).

گروهی دیگر از افراد طبیعی که آنتی اکسیدان اسید اسکوریک (ویتامین C) با غلظت‌های ۱ و ۲ میلی مولار دریافت کردند هیچ یک از پارامترهای اسپرم نظیر مورفولوژی، تحرک و حرکت پیش‌رونده و همچنین زنده ماندن در مقایسه با گروه کنترل تغییر معنی داری را از نظر آماری نشان نداد (جدول شماره ۴).

معنی داری بر هیچ یک از پارامترهای اسپرم نداشت (جدول شماره ۱).

در افراد الیگواسپرمیا گروهی دیگر که آنتی اکسیدان اسید اسکوریک (ویتامین C) دریافت کردند هیچ یک از پارامترهای اسپرم نظیر مورفولوژی، تحرک و حرکت پیش‌رونده و همچنین میزان زنده ماندن در مقایسه با گروه کنترل تغییر معنی داری را از نظر آماری نشان نداد (جدول شماره ۲).

در (گروه دوم) افرادی که از نظر معیارهای WHO طبیعی بودند افزودن آنتی اکسیدان آلفا-توکوفرول (ویتامین E) با غلظت‌های ۱ و ۲ میلی مولار باعث افزایش تحرک

جدول شماره ۱: بررسی تأثیر افزودن ویتامین E بر پارامترهای اسپرم انسانی در افراد الیگواسپرمیا

گروه	درصد تحرک (احرف معابر پلاگین)	درصد حرکت پیش‌رونده (احرف معابر پلاگین)	درصد مورفولوژی طبیعی (احرف معابر پلاگین)	درصد میزان زنده ماندن (احرف معابر پلاگین)
ویتامین E	۳۱/۵ ± ۶/۷۰	۱۳/۷۵ ± ۶/۲۵	۱۵ ± ۴/۵۸	a ۳۷/۲۵ ± ۵/۴۹
ویتامین E	۳۲/۲۵ ± ۶/۵۸	a ۱۴/۷۵ ± ۵/۹۵	۱۶/۲۵ ± ۵/۳۴	a ۴۰ ± ۴/۵۸
ویتامین E	۲۹ ± ۶/۹۹	۱۲ ± ۵/۹۳	۱۴/۲۵ ± ۴/۹۴	۳۶/۵ ± ۵/۱۵
کنترل ویتامین E	۲۹/۲۵ ± ۶/۵۴	۱۱/۷۵ ± ۷/۱۲	۱۶ ± ۷/۱۸	۳۵/۵ ± ۵/۵۹

a: وجود افزایش معنی دار با گروه کنترل ویتامین E

جدول شماره ۲: بررسی تأثیر افزودن ویتامین C بر پارامترهای اسپرم انسانی در افراد الیگواسپرمیا

گروه	درصد تحرک (احرف معابر پلاگین)	درصد حرکت پیش‌رونده (احرف معابر پلاگین)	درصد مورفولوژی طبیعی (احرف معابر پلاگین)	درصد میزان زنده ماندن (احرف معابر پلاگین)
ویتامین C	۲۶/۲۵ ± ۶/۲۵	۸/۵ ± ۵/۱۵	۱۸/۷۵ ± ۵/۰۹	۳۱/۵ ± ۶/۷۰
ویتامین C	۲۴/۷۵ ± ۷/۵۱	۹/۲۵ ± ۶/۱۲	۱۸ ± ۵/۹۳	۲۹/۷۵ ± ۸/۸۵
ویتامین C	۲۲/۷۵ ± ۶/۳۸	۵/۵ ± ۳/۲۰	۱۵/۳۰ ± ۶/۰۴	۳۱ ± ۸/۸۲
کنترل ویتامین C	۲۵/۵۰ ± ۷/۹۳	۷/۲۵ ± ۵/۲۵	۱۸ ± ۶/۵۶	۳۱ ± ۸/۸۲

جدول شماره ۳: بررسی تأثیر افزودن ویتامین E بر پارامترهای اسپرم انسانی در افراد طبیعی

گروه	درصد تحرک (احرف معابر پلاگین)	درصد حرکت پیش‌رونده (احرف معابر پلاگین)	درصد مورفولوژی طبیعی (احرف معابر پلاگین)	درصد میزان زنده ماندن (احرف معابر پلاگین)
ویتامین E	۶۲/۲۵ ± ۱۳/۹۹	a ۳۰/۷۵ ± ۱۵/۹۹	۲۴/۷۵ ± ۷/۶۹	۷۰ ± ۱۳/۱۷
ویتامین E	۶۴ ± ۱۳/۳۳	a ۲۵/۷۵ ± ۱۳/۵	۷/۸۷ ± ۲۵/۷۵	a ۷۷/۲۵ ± ۱۱/۰۵
ویتامین E	۵۹/۲۵ ± ۱۴/۳۵	۱۸/۷۵ ± ۱۰/۳۷	۲۳/۲۵ ± ۸/۶۲	۶۹ ± ۱۴/۰۱
کنترل ویتامین E	۶۰ ± ۱۴/۲۳	۱۷/۷۵ ± ۱۱/۸۶	۲۴/۵۰ ± ۹/۱۶	۶۸/۲۵ ± ۱۳/۸۸

a: وجود افزایش معنی دار با گروه کنترل

جدول شماره ۴: بررسی تاثیر افزودن ویتامین C بر پارامترهای اسperm انسانی در افراد طبیعی

گروه	درصد تحرك (انحراف معیار \pm میانگین)	درصد حرکت پیشرونده (انحراف معیار \pm میانگین)	درصد موروفولری طبیعی (انحراف معیار \pm میانگین)	درصد میزان زنده ماندن (انحراف معیار \pm میانگین)
ویتامین C 1 میلی مولار	۵۳/۲۵ \pm ۱۹/۲۸	۱۵/۲۵ \pm ۹/۲۴	۲۲/۵۰ \pm ۷/۱۶	۶۱/۷۵ \pm ۱۶/۹۵
ویتامین C 2 میلی مولار	۵۲ \pm ۱۷/۸۷	۱۳/۲۵ \pm ۷/۸۲	۲۲ \pm ۷/۱۶	۵۹/۷۵ \pm ۱۵/۹۳
ویتامین C 4 میلی مولار	۵۰/۵۰ \pm ۱۶/۱۳	۱۱/۲۵ \pm ۷/۲۳	۲۰ \pm ۶/۴۸	۵۷/۲۵ \pm ۱۴/۹۰
کنترل ویتامین C	۵۲/۵۰ \pm ۱۸/۵۳	۱۳/۷۵ \pm ۹/۸۵	۲۲/۲۵ \pm ۷/۶۹	۶۱/۵۰ \pm ۱۶/۲۳

بحث

تحرک اسperm کراز را به طور معنی داری افزایش می دهد و از صدمات ناشی از انجماد اسperm جلوگیری می کند(۱۷). همچنین نتایج دیگر نیز نشان می دهد که آلفاتوکوفرول باعث تحرک و افزایش زنده ماندن اسperm می شود علاوه براین اثرات این ماده نسبت به غلظت آن متفاوت است به طوری که غلظت بالای آلفاتوکوفرول اثرات اکسیداتیو ولی غلظت های پایین آن اثرات آنتی اکسیداتیو دارد(۱۸).

محققین دیگر نیز نشان دادند که آلفاتوکوفرول پارامترهای کیفی اسperm نظری تحرک آن را به طور معنی داری افزایش می دهد و از واکنش های اکسیداتیو ناشی از حفاظت انجمادی اسperm جلوگیری می کند (۱۹، ۱۷).

نتایج تحقیق حاضر نشان داد که اضافه کردن ویتامین C (اسیداسکوربیک) بر پارامترهای اسperm تاثیر چندانی ندارد که این یافته با نتایج Jousef و همکارانش در سال ۲۰۰۳ که افزایش قدرت تحرک، بلوغ و زنده ماندن اسperm را پس از افزودن اسیداسکوربیک خرگوش اعلام کرده بودند(۲۳) متضاد است و یا با گزارش Salem و همکارانش مبنی بر اثرات مثبت افزودن اسید اسکوربیک بر مایع منی (سمن) خرگوش مغایرت دارد(۲۵). در تحقیق حاضر افزودن ویتامین E در مقایسه با ویتامین C افزایش معنی داری را بر پارامترهای اسperm نشان می دهد که این مسئله می تواند به این علت باشد

انجماد اسperm با ایجاد شوک سرمایی باعث کاهش تحرک اسperm، یکپارچگی غشا و آکروزوم و عملکرد میتوکندری می شود(۲). نتایج تحقیقات نشان می دهد که آنتی اکسیدان های محلول در چربی مانند ویتامین E و آنتی اکسیدان های محلول در آب مانند ویتامین C در کاهش رادیکال های آزاد نقش موثری دارد(۱۷). از آنجایی که پارامترهای اسperm بر میزان لفاح موثر است لذا به نظر می رسد که آنتی اکسیدان ها با کاهش رادیکال های آزاد و کاهش اثرات منفی شوک اکسیداتیو و همچنین بهبود پارامترهای اسperm از اهمیت کلینیکی در تکنیک های ART برخوردار است(۱۷). تا کنون تعدادی از آنتی اکسیدان ها بر کاهش اثرات شوک سرمایی انجماد اسperm در گونه های مختلف بررسی شده است ولی با این وجود گزارشات محدودی در زمینه تاثیر آنها بر پارامترهای اسperm انسان وجود دارد(۱۸). نتایج تحقیق حاضر نشان داد که افزودن ویتامین E برقدرت تحرک و به ویژه حرکت پیش رونده و میزان زنده ماندن اسperm موثر است در واقع آنتی اکسیدان ها مانند آنزیم های Glutathione peroxidase ، Superoxide dismutase ، Glucose- 6- phosphate dehydrogenase آنیون های سوپراکساید، هیدروژن پراکساید و لیپید پراکساید، از ایجاد آسیب به غشای اسperm و کاهش پارامترهای آن جلوگیری می کنند البته این امر موید گزارشات قبلی است و نشان می دهد که ویتامین E

شرایط مناسب برای حفظ پارامترهای اسپرم پس از انجماد یافت. در تحقیق حاضر با توجه به افزایش معنی دار درصد میزان زنده ماندن و تحرک خطی اسپرم پس از افزودن ویتامین E و اهمیت این مسئله در افزایش لقاچ می توان اثرات منفی انجماد را بر پارامترهای اسپرم کاهش داد هر چند که در این زمینه به تحقیقات بیشتری نیاز است.

سپاسگزاری

نویسنده گان مقاله بدینوسیله از معاونت محترم پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی تهران از تصویب و حمایت مالی طرح تحقیقاتی فوق مراتب تشکر و قدردانی را اعلام می دارد.

که ویتامین E محلول در چربی می باشد و می تواند از غشا اسپرم عبور کند و در نتیجه تاثیر مستقیم و بیشتری C را در حذف رادیکال های آزاد در مقایسه با ویتامین C که محلول در آب است و نفوذ پذیری کمتری نسبت به ویتامین E در عبور از غشا دارد نشان می دهد (۲۵،۲۶).

در مجموع حفظ پارامترهای اسپرم پس از مراحل انجماد به طور قطعی بر میزان موقوفیت لقاچ موثر است از طرفی بقای اسپرم و پارامترهای آن پس از انجماد به فاکتورهای متعددی از جمله عناصر محیط کشت بستگی دارد. در راستای این امر استاندارد کردن محیط کشت آزمایشگاهی و ایجاد شرایط اپتیم برای حفظ پارامترهای اسپرم مهمترین مساله است؛ لذا ضروری به نظر می رسد تا مواد مکمل را در جهت ایجاد

Reference

- Foot RH, Brockett CC, Kaproth MT. Motility and fertility of bull sperm in whole milk extender containing antioxidants. *Anim Reprod Sci* 2002; 71: 3-23.
- Devi GS, Prasad MH, Saraswathi I. Free radicals antioxidants enzymes and lipid peroxidation in different types of leukemias. *Clin Chim* 2000; 293: 53-62.
- Watson PF. The causes of reduced fertility with cryopreserved semen. *Anim Reprod Sci* 2000; 60: 81-92.
- Parks JE, Gaham J.K. Effects of cryopreservation procedures on sperm membranes. *Theriogenology* 1992; 38: 209-222.
- Chatterjee S, Gagnon C. Production of reactive oxygen species by spermatozoa undergoing cooling, freezing and thawing. *Mol Reprod Dev* 2001; 59: 451-458.
- Yue HX, Li P, Jiang M, Lin L, Xu KH. Influence of cryopreservation with glycerol and freezing-thawing procedures on the motility of human sperm. *Zhonghua Nan Ke Xue* 2005; 11: 204-206.
- Hallak J, Sharma RK, Wellstead C, Agarwal A. cryopreservation of human spermatozoa: comparision of TEST-yolk buffer and glycerol. *Int J Fertil Women M* 2000; 45: 38-42.
- Lamirande E, Gagnon C. Reactive oxigen species and human spermatozoa: Effects on the motility of intact spermatozoa and sperm axonemes. *J Androl* 1992; 13: 368-378.

9. Hsieh YY, Sun YL, Chang CC. Superoxide dismutase activities of spermatozoa and seminal plasma are not correlated with male infertility. *J Clin Lab Anal* 2002; 16: 127-131.
10. Aitken RJ, Clarkson JS. Significance of reactive oxygen species and antioxidants in Defining the efficacy of sperm preparation techniques. *J Androl* 1988; 9: 367-376.
11. Kim JG, Parthasarathy S. Oxidation and the spermatozoa. *Semin Reprod Endocrinol* 1998; 16: 235-239.
12. Psaqualott FF, Sharma PK, Nelson DR. Relationship between oxidative stress, semen characteristics and clinical diagnosis in men undergoing infertility investigation. *Fertil Steril* 2000; 73: 459-464.
13. Aitken R.A free radical theory of male infertility. *Reprod Fertil Dev* 1994; 6: 19-23.
14. Zini A, Garrels K, Phang D. Antioxidant activity in the semen of fertile and infertile men. *Urol* 2000; 55: 922-926.
15. Gonagle L, Goldstein M, Feldschuh J, Foote R. The influence of cryoprotective media and processing procedure motility and migration of freeze-thawed human sperm. *Asian J Androl* 2002; 4: 137-141.
16. Stanic P, Tandra M, Sonicki A, Sumunic V. Comparision of protective techniques for cryopreservation of human semen. *J Obstet Gyn Reprod Biol* 2000; 91: 65-70.
17. Breinger E, Beorlegui N, Flaherty C, Beconi M. Alpha-tocopherol improves biochemical and dynamic parameters in cryopreserved boar semen. *Theriogenology* 2005; 63: 2126-2135.
18. Brezezinska E, Slebodzinski A, Pietras B, Wieczork G. Antioxidant effect of vitamin E and glutathione on lipid peroxidation in boar seminal plasma. *Biol Trace Elem Res* 1995; 47: 69-74.
19. Sreegith JN, Brar AS, Ahuja CS, Sangha SP, Chaudhary. A comparative study on lipid peroxidation, activities of antioxidant enzymes and viability of cattle and buffalo bull spermatozoa during storage at refrigeration temperature. *Anim Reprod Sci* 2005; 287: 1-9.
20. Pena FJ, Johannsson A, Wallgren M, Rodriguez H. Concentration toenhance Antioxidant supplimentation in vitro improves boar sperm motility and mitochondrial membane potential after cryopreservation of different fractions of the ejaculate. *Anim Reprod Sci* 2003; 78: 85-98.
21. Cerolini S, Maldjiam A, Pizzi F, Glioza T. Changes in sperm quality and lipid composition during cryopreservation of boar semen. *Reprod* 2001; 121: 395-407.
22. Upeti GC, Jensen K. Motility of ram spermatozoa during storage in a chemically-defined diluent containing antioxidants. *Anim Reprod Sci* 1997; 48: 269-278.

23. Jousef MI, Abdallahe GH, Kamel KI. Effect of ascorbic acid and vitamin E Supplementation on semen quality and biochemical parameters of male rabbits. *Anim Reprod Sci* 2003; 76: 99-111.
24. Wiley J. *Embryos, genes and birth defects*. Thorogood P. Bookcraft Ltd, USA 1996; 10-17.
25. Sillo-Seidl G. Treatment of oligospermia by freezing and concentrating semen. *Int J Fertil* 1972; 17(4): 183-184
26. Salem MH, Kamel KL. Protective role of ascorbic acid concentration to enhance sperm quality of rabbits treated with sublethal doses of aflatoxin B1. *Toxicology* 2001; 162: 209-218.

Archive of SID