

## نقش حفاظتی عصاره رازیانه بر کیفیت اسپرم منجمد-یخ‌گشایی شده قوچ قزل

- **امیر کریمی\***: گروه علوم دامی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی اهر، دانشگاه تبریز
- **مقصود بشارتی**: گروه علوم دامی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی اهر، دانشگاه تبریز
- **ذبیح‌اله نعمتی**: گروه علوم دامی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی اهر، دانشگاه تبریز

تاریخ دریافت: مهر ۱۳۹۷      تاریخ پذیرش: دی ۱۳۹۷

### چکیده

با کمک انجماد منی می‌توان اسپرم را برای مدت طولانی ذخیره کرد، اما تغییرات به‌وجود آمده در طی انجماد منی می‌تواند باعث تنش اکسیداتیو شده و باعث کاهش قدرت باروری آن گردد. هدف از مطالعه حاضر بررسی تاثیر عصاره آبی گیاه رازیانه بر پارامترهای کیفی اسپرم قوچ بعد از فرآیند انجماد-یخ‌گشایی می‌باشد. برای این منظور از ۵ رأس قوچ قزل با سن ۳-۴ ساله هفته‌ای ۲ بار برای مدت ۴ هفته اسپرم‌گیری شد. نمونه‌های منی در هر بار پس از اطمینان از کیفیت لازم باهم مخلوط شدند. تیمارهای آزمایشی شامل ۷ سطح عصاره رازیانه (شامل ۰، ۲، ۴، ۶، ۸، ۱۰ و ۱۲ میلی‌لیتر بر دسی‌لیتر رقیق‌کننده) بودند که بر نمونه‌های منی رقیق شده افزوده شدند. نمونه‌ها برای مدت ۳ هفته در ازت مایع انجماد و نگه‌داری شدند. پس از یخ‌گشایی فراسنجه‌های حرکتی اسپرم، یک‌پارچگی غشای پلاسمایی و پراکسیداسیون لیپیدهای غشایی اسپرم مورد ارزیابی قرار گرفتند. آنالیز آماری نشان داد که عصاره رازیانه با اثرات آنتی‌اکسیدانی باعث کاهش اکسیداسیون لیپیدی غشای اسپرم در تیمارهای آزمایشی شد که در این ارتباط در گروه ۱۲ میلی‌لیتر کم‌ترین غلظت مالون دی‌آلدهید مشاهده شد که نسبت به گروه شاهد تفاوت معنی‌دار داشت ( $P < 0/05$ ). بررسی فراسنجه‌های زنده‌مانی، یک‌پارچگی غشایی و پارامترهای حرکتی حاکی از آن بود که تیمار ۶ میلی‌لیتر نسبت به سایر گروه‌های آزمایشی به‌طور معنی‌داری باعث بهبودی شده است ( $P < 0/05$ ). به‌نظر می‌رسد که به‌طور کلی می‌توان از خاصیت آنتی‌اکسیدانی رازیانه جهت کاهش استرس اکسیداتیو پس از انجماد در اسپرم قوچ استفاده کرد و برای این منظور غلظت ۶ میلی‌لیتر عصاره در دسی‌لیتر رقیق‌کننده مناسب است.

**کلمات کلیدی:** استرس اکسیداتیو، انجماد اسپرم، قوچ



## مقدمه

(Velioglu و همکاران، ۱۹۹۸). رازیانه گیاهی است چندساله، علفی و معطر از خانواده چتریان که منشا آن نواحی مدیترانه و جنوب اروپا گزارش شده است و به دلیل کاربردهای متعدد آن در نواحی وسیعی از دنیا، زمین‌های زراعی وسیعی زیر کشت آن قرار گرفته است و پراکنش طبیعی رازیانه در ایران نواحی شمال غرب ایران را در بر می‌گیرد (زنگنه و همکاران، ۱۳۹۵). بررسی عصاره استخراج شده از رازیانه به‌ویژه از برگ‌ها نشان می‌دهد که قادر به خنثی کردن رادیکال‌های آزاد ناشی از اکسیداسیون می‌باشد (Barros و همکاران، ۲۰۰۹). حضور ترکیبات فنولیک و اسیدهای چرب مانند اولئیک، لینولئیک و... می‌تواند در خاصیت آنتی‌اکسیدانی آن سهیم باشد (Diao و همکاران، ۲۰۱۴). هدف از مطالعه حاضر بررسی تاثیر عصاره آبی گیاه رازیانه بر کیفیت اسپرم منجمد-یخ‌گشایی شده قوچ قزل می‌باشد.

## مواد و روش‌ها

**حیوانات آزمایشی:** در این تحقیق که در مزرعه تحقیقاتی دانشگاه تبریز انجام پذیرفت، از پنج رأس قوچ نژاد قزل بالغ با سن ۳-۴ سال و میانگین وزنی ۷۰ کیلوگرم به صورت هفته‌ای دوبار و در فصل تولیدمثلی استفاده شد. جمع‌آوری منی قوچ‌های آموزش دیده به مدت ۴ هفته صورت گرفت. قوچ‌های مذکور در یک جایگاه نیمه مسقف با کف سیمانی تحت شرایط نور طبیعی قرار گرفته و با جیره در حد نگهداری تغذیه شدند. در طول تحقیق قوچ‌ها به صورت آزاد به آب دسترسی داشتند. بلافاصله پس از جمع‌آوری منی و انتقال آن به آزمایشگاه، بررسی‌های اولیه روی منی صورت گرفت.

جدول ۱: جیره مورد استفاده برای حیوانات آزمایشی

مقدار	ماده خوراکی
۴۰۰	یونجه خشک (گرم در کیلوگرم ماده خشک)
۲۷۰	دانه ذرت (گرم در کیلوگرم ماده خشک)
۲۲۷	دانه جو (گرم در کیلوگرم ماده خشک)
۹۳	کنجاله سویا (گرم در کیلوگرم ماده خشک)
۱۰	سنگ آهک (گرم در کیلوگرم ماده خشک)

**جمع‌آوری و ارزیابی منی:** نمونه‌های منی هفته‌ای دوبار به وسیله مهبل مصنوعی از قوچ‌های مورد آزمایش جمع‌آوری شدند. نمونه‌های منی مورد نیاز آزمایش با استفاده از واژن مصنوعی جمع‌آوری شد. از هر قوچ، دوبار در هفته به مدت دو هفته جمع‌آوری منی انجام گرفت.

استفاده وسیع از تلقیح مصنوعی در صنعت دامپروری به‌طور قابل توجهی نرخ بهبود ژنتیکی و نیز بهبود تولید را در حیوانات در پی داشته است به‌طوری‌که باعث پیشرفت چشمگیر در پرورش و تولید در سراسر دنیا شده است (Batista و همکاران، ۲۰۰۹). یکی از اصلی‌ترین و کلیدی‌ترین فاکتور در تلقیح مصنوعی موفق دسترسی به اسپرم‌های بارور می‌باشد که تنها از طریق فرآیندهای انجماد موفق به دست می‌آید (Watson، ۲۰۰۰). تنش‌های اسمزی، شیمیایی و مکانیکی در طی فرآیندهای انجماد-ذوب مهم‌ترین دلایلی است که تغییرات فراساختاری، بیوشیمیایی و عملکردی را در اسپرم به وجود می‌آورد که در نتیجه آن سلول اسپرم تحت تاثیر این فرآیند قرار گرفته و متعاقب آن مجموعه‌ای از اتفاقات آبشاری منجر به کاهش باروری اسپرم خواهد شد (Thomson و همکاران، ۲۰۰۹). رادیکال‌های آزاد را می‌توان اصلی‌ترین عامل تنش شیمیایی یا تنش اکسیداتیو در طی فرآیند انجماد-ذوب دانست. تاثیر منفی متابولیت‌های اکسیژن هم‌چون هیدروژن پراکسید نیز بر عملکرد و ساختار سلول‌ها مانند اسپرم به‌خوبی ثابت شده است و امروزه مجموعه مشتقات متابولیت‌های اکسیژن را یکی از اصلی‌ترین دلایل ناباروری در پستانداران و به‌خصوص جنس نر می‌دانند (Gharagozloo و Aitken، ۲۰۱۱). مجموعه این عوامل باعث استرس اکسیداتیو خواهند شد که نتیجه آن در فاز اول پراکسیداسیون چربی‌های غشاء است و سپس تخریب و عبور از غشای سلول و در نهایت دسترسی به اندامک‌های درون سلولی تاثیر بر فعالیت‌های آن، مهار فعالیت‌های آنزیمی و تغییر بر هم‌کنش‌های بیوشیمیایی در داخل سلول و نیز ایجاد شکستگی در دزوکسی ریبونوکلیک اسید (DNA) سلول‌های اسپرم شده، که منجر به کاهش توان باروری اسپرم می‌شود (Çoyan و همکاران، ۲۰۱۰). این امر سبب می‌شود که محققین اقدام به استفاده از آنتی‌اکسیدان‌های سنتتیک در محیط‌های انجماد اسپرم به منظور حذف رادیکال‌های آزاد و خنثی‌سازی آنان در داخل و خارج سلول‌های اسپرم نمایند (Jensen و همکاران، ۲۰۱۱). امروزه به دلیل مشکلات ایمنی و هم‌چنین وجود ترکیبات سمی در برخی آنتی‌اکسیدان‌های سنتتیک و مسائل اقتصادی، استفاده از آنتی‌اکسیدان‌های طبیعی مورد توجه قرار گرفته است (Malo و همکاران، ۲۰۱۱). به همین دلیل استفاده از ترکیبات طبیعی به جای افزودنی‌های صنعتی، رواج پیدا کرده است. خاصیت آنتی‌اکسیدانی گیاهان به‌طور عمده ناشی از وجود ترکیبات فنولیک، فلاونوئیدها، اسیدهای فنولیک و دی‌ترین‌های فنولیک در آن‌ها می‌باشد

شد. برای یخ‌گشایی منی، پس از خارج کردن پایوت‌ها از نیتروژن مایع، به مدت ۱۰ ثانیه در دمای اتاق و مدت ۴۰ ثانیه در حمام آب گرم ۳۷ درجه سانتی‌گراد قرار داده شد و سپس نمونه اسپرم یخ‌گشایی شده به داخل میکروتیوب ۲ میلی‌لیتری تخلیه شده و برای ارزیابی‌های مختلف کیفیت اسپرم در آزمایشگاه علوم دامی دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی اهر، مورد استفاده قرار گرفت.

#### زنده‌مانی اسپرم‌ها (Sperm viability): برای ارزیابی زنده‌مانی

اسپرم‌ها از رنگ‌آمیزی اتوزین- نیگروزین، و برای بررسی یک‌پارچگی غشای اسپرم (Sperm Membrane Integrity) از محیط هاست (Hypo Osmotic Swelling Test=HOST)، استفاده شد. جهت تعیین میزان پراکسیداسیون لیپیدهای غشایی، میزان مالون دی‌آلدئید (Malondialdehyde=MDA) اندازه‌گیری شد. هم‌چنین ویژگی‌های جنیایی اسپرم با استفاده از سیستم CASA (Computer Assisted Sperm Analyzer) مورد ارزیابی قرار گرفت. برای ارزیابی زنده‌مانی اسپرم‌ها از رنگ‌آمیزی اتوزین- نیگروزین استفاده شد. این روش بر این اساس می‌باشد که اسپرم‌های مرده رنگ اتوزین را به‌خود جذب می‌کنند ولی اسپرم‌های زنده رنگ نمی‌گیرند. رنگ نیگروزین به‌عنوان رنگ پس‌زمینه و ایجاد اختلاف رنگ میان اسپرم و رنگ زمینه برای دید بهتر استفاده می‌شود (Kenneth و Douglas، ۲۰۱۳). اسپرم‌هایی که رنگ به‌خود نگرفته بودند و یا تنها بخشی از گردن آن‌ها رنگ گرفته بود به‌عنوان اسپرم زنده در نظر گرفته شدند (Blom، ۱۹۵۰).

**تست یک‌پارچگی غشای پلاسمایی:** به‌منظور بررسی یک‌پارچگی غشای پلاسمایی از تست التهاب‌هایپواسموتیک استفاده شد. تست التهاب‌هایپواسموتیک براساس اسمولاریته محیطی که اسپرم در آن قرار می‌گیرد عمل می‌کند. اسپرم با قرار گرفتن در یک محیط با اسمولاریته پایین به سرعت واکنش می‌دهد و انتهای دم آن‌ها گره می‌خورد. بدیهی است که تنها اسپرم‌های با غشای پلاسمایی سالم قادر هستند به این نوع تغییر واکنش دهند و اسپرم‌های مرده که در این محیط قرار می‌گیرند هیچ واکنشی نشان نمی‌دهند (Douglas و Kenneth، ۲۰۱۳).

#### بررسی فراسنجه‌های جنیایی اسپرم: جهت بررسی جنیایی

اسپرم پس از فرآیند انجماد- یخ‌گشایی از نرم‌افزار کامپیوتری CASA استفاده شد. بدین منظور چهار پایوت از هر گروه تیماری (هر پایوت یک تکرار) با روشی که در بالا توضیح داده شد یخ‌گشایی شده و به‌داخل میکروتیوب انتقال داده شدند. سپس با استفاده از سمپلر و برداشتن

برای ایجاد شرایط اصلی آزمایش، در چند مرحله تیمارها به‌صورت پیش‌آزمایش ارزیابی شدند. بلافاصله پس از جمع‌آوری منی، نمونه‌ها داخل بن‌ماری با دمای ۳۵ درجه سانتی‌گراد قرار گرفته و به آزمایشگاه منتقل شدند. نمونه‌های منی گرفته شده در هر انزال که دارای رنگ کرمی و تحرک بیش‌تر از ۷۰ درصد بودند به‌عنوان منی نرمال در نظر گرفته شده و در غیر این‌صورت منی‌های جمع‌آوری شده حذف می‌شدند. به‌منظور حذف اثرات فردی دام و با در نظر گرفتن جمعیت اسپرم در مایع منی، نمونه‌های منی دام‌ها در مقدار مساوی باهم مخلوط شدند.

#### مواد و محیط‌های آزمایش: برای ساخت رقیق‌کننده اسپرم از

یک محیط بر پایه سیترات حاوی ۷۳٪ بافر سیترات، ۲۰٪ زرده تخم مرغ و ۷٪ گلیسرول استفاده گردید. سپس سطوح مختلف عصاره رازبانه (۰، ۲، ۴، ۶، ۸، ۱۰ و ۱۲ میلی‌لیتر بر دسی‌لیتر) به‌عنوان تیمارهای آزمایشی به منی رقیق شده افزوده شد. سپس، نمونه‌ها در داخل بشر حاوی آب ۲۵ درجه سانتی‌گراد به یخچال منتقل شده و برای رساندن دمای آن‌ها به ۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲ ساعت در یخچال نگهداری شدند. بعد از سپری شدن زمان سردسازی و تعادل، نمونه‌ها در پایوت‌های ۰/۵ میلی‌لیتری پر شده و سپس به مدت ۱۲ دقیقه در معرض بخار ازت مایع قرار داده شدند و بعد از انجماد برای نگهداری تا زمان ارزیابی به مخزن ازت منتقل گردیدند (Bucak و همکاران، ۲۰۰۷).

#### تهیه عصاره رازبانه: گیاه رازبانه (*Foeniculum vulgare*) مورد

استفاده از استان آذربایجان شرقی جمع‌آوری شد. برای عصاره‌گیری از روش ماسراسیون استفاده شد (Handa و همکاران، ۲۰۰۸). به‌طور خلاصه ابتدا مقدار ۷۵ گرم از گیاه خرد شده را در ظرف حاوی ۵۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر ریخته شد. عمل عصاره‌گیری ضمن گردش مکرر ظرف حاوی گیاه و حلال توسط دستگاه روتاری به مدت ۵ روز تمام در شرایط آزمایشگاه ادامه یافت و بعد از این زمان که میان غلظت مواد موجود در حلال و بافت گیاهی تعادل برقرار گردید، عمل عصاره‌گیری را خاتمه داده و سپس مخلوط حاصله از کاغذ صافی واتمن شماره ۱ عبور داده شده و عصاره تهیه گردید (Arabshahi و Urooj، ۲۰۰۷).

#### ارزیابی آزمایشگاهی: در این پژوهش ۵ تکرار برای هر تیمار

در نظر گرفته شد. در هر تکرار برای هر تیمار ۱۰ پایوت منجمد شد و جمعاً برای هر تیمار ۵۰ پایوت و برای کل آزمایش ۳۵۰ پایوت منجمد



مقایسه میانگین تیمارها نیز از آزمون مقایسه دانکن در سطح معنی‌داری ۵ درصد استفاده شد.

## نتایج

**بررسی فراسنجه‌های تحرک اسپرم:** نتایج حاصل از بررسی داده‌های آزمایشگاهی برای فراسنجه‌های حرکتی در جدول ۲ نشان داده شده است. بررسی نتایج حاصل از آن است که افزودن ۶ میلی لیتر در دسی لیتر عصاره رازیانه باعث افزایش جنبایی کل در مقایسه با گروه شاهد تیمارهای ۲ و ۱۲ میلی لیتر عصاره در دسی لیتر رقیق کننده شد ( $P < 0/05$ ). هم‌چنین بررسی جنبایی پیش‌رونده نشان داد که گروه عصاره ۶ میلی لیتر دارای تحرک پیش‌رونده بیش‌تر نسبت به گروه‌های شاهد و ۱۲ میلی لیتر عصاره در دسی لیتر رقیق کننده شد ( $P < 0/05$ ). فراسنجه سرعت در مسیر میانگین (VAP) در تیمار آزمایشی ۱۰ و ۱۲ میلی لیتر در دسی لیتر رقیق کننده به‌طور مشخص از گروه شاهد پایین‌تر بود ( $P < 0/05$ ) اما سایر گروه‌های آزمایشی تفاوت معنی‌داری با گروه شاهد نداشتند ( $P > 0/05$ ). اما از لحاظ عددی بیش‌ترین سرعت در مسیر میانگین در تیمار ۶ مشاهده شد. به‌طور مشابه نیز گروه آزمایشی ۱۲ میلی لیتر عصاره در دسی لیتر رقیق کننده به‌طور معنی‌داری در فراسنجه سرعت در مسیر منحنی، نسبت به گروه شاهد پایین‌تر بود ( $P < 0/05$ ) و هم‌چنین تیمار ۶ میلی لیتر رقیق کننده اگرچه با شاهد تفاوت معنی‌داری در سرعت مسیر منحنی نداشت اما نسبت به گروه‌های ۱۰ و ۱۲ میلی لیتر در دسی لیتر رقیق کننده سرعت تحرک بالاتری داشت ( $P < 0/05$ ). بیش‌ترین میزان سرعت در مسیر مستقیم در گروه ۶ میلی لیتر رقیق کننده نسبت به سایر گروه‌های آزمایشی (به‌جز ۸ میلی لیتر عصاره در دسی لیتر رقیق کننده) مشاهده شد ( $P < 0/05$ ). دامنه تحرک عرضی و فرکانس (تناوب) سر اسپرم در گروه ۶ میلی لیتر عصاره در دسی لیتر رقیق کننده نسبت به گروه‌های ۱۰ و ۱۲ میلی لیتر به‌صورت معنی‌داری بیش‌تر بود ( $P < 0/05$ ) اگرچه در عین حال با گروه شاهد و سایر گروه‌های آزمایشی تفاوت معنی‌داری نشان نداد ( $P > 0/05$ ). هم‌چنین بیش‌ترین میزان خطی بودن حرکت در گروه ۶ میلی لیتر عصاره مشاهده شد که با شاهد و سایر گروه‌های آزمایشی به‌جز ۸ میلی لیتر تفاوت معنی‌داری داشت ( $P < 0/05$ ). نتایج حاصل از آنالیز اثرات سطوح مختلف عصاره رازیانه بر فراسنجه زنده‌مانی سلول‌های اسپرم در جدول ۲ نشان داده شده است. همان‌گونه که از مطالعه جدول مشخص است، بیش‌ترین درصد زنده‌مانی (شمار

۱۰ میکرولیتر از منی روی لام و گذاشتن یک لامل تمیز، نمونه بر روی لام پخش شد. لام مورد نظر به زیر میکروسکوپ معکوس فاز کنتراست منتقل شده و ویژگی‌های جنبایی اسپرم با استفاده از سیستم CASA ارزیابی شد. فراسنجه‌هایی که توسط این سیستم برآورد شدند شامل جنبایی کل (Total motility=TM)، جنبایی پیش‌رونده (PM=Linearity=LIN)، خطی بودن حرکت اسپرم (Progressive motility Curvilinear =VCL)، سرعت در مسیر منحنی ( $lin=VSL/VCL \times 100$ )، Amplitude of Lateral =ALH)، تحرک عرضی سر اسپرم (head displacement Average =VAP)، سرعت در مسیر میانگین (path velocity Straight line =VSL)، سرعت در مسیر مستقیم (velocity) و تناوب عرضی زنش (Beat cross frequency=BCF) بودند.

### بررسی پراکسیداسیون لیپید غشای اسپرم: اندازه‌گیری

غلظت MDA با استفاده از تیوباربیوتوریک اسید (TBA) انجام شد. ۱ مولکول MDA با ۲ مولکول TBA واکنش می‌دهد و فرآورده این واکنش، مولکول صورتی رنگ است که بیش‌ترین جذب را در طول موج ۵۳۲ نانومتر دارد. برای اندازه‌گیری غلظت مالون دی‌آلدئید به‌عنوان شاخص پراکسیداسیون لیپید، ابتدا پایوت‌ها در آب ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه یخ‌گشایی شده و بلافاصله پس از افزودن یک میلی لیتر کلرید سدیم ۰/۹ درصد، نمونه‌ها با دور ۳۵۰۰ دور در دقیقه به مدت ۵ دقیقه سانتریفیوژ شدند و به تعداد سه بار با بافر سترات شستشو و مجدداً سانتریفیوژ گردیدند. در نهایت محلول رویی دور ریخته شده و رسوب باقی‌مانده اسپرم‌ها در یک میلی لیتر آب دیونیزه حل شدند. برای اندازه‌گیری غلظت MDA مقدار ۲۵۰ میکرولیتر از هر نمونه را برداشته و با یک میلی لیتر محلول اسید تری کلریدریک ۲۰٪ و تیوباربیوتوریک اسید ۰/۵ درصد مخلوط کرده و به مدت ۶۰ دقیقه در دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد حرارت داده شدند. در مرحله بعد نمونه‌ها در داخل یخ سرد شده و سپس به مدت ۱۵ دقیقه با ۱۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ شدند. در پایان عدد جذب مالون دی‌آلدئید محلول بالایی توسط دستگاه اسپکتروفتومتر خوانده شده و غلظت مالون دی‌آلدئید ثبت گردید (Draper و Hadley، ۱۹۹۰؛ Pinho و همکاران، ۲۰۰۶).

### آنالیز آماری: این مطالعه با ۷ تیمار و هر تیمار شامل ۵ تکرار در

قالب طرح کاملاً تصادفی انجام شد. به‌دلیل ماهیت برخی داده‌های آزمایشی در صورت لزوم تبدیل عددی انجام شده و سپس به کمک نرم‌افزار SAS نسخه ۹/۱، تحت رویه GLM آنالیز آماری انجام شد. برای

که سایر سطوح مورد بررسی نسبت به گروه شاهد تفاوت معنی داری مشاهده نشد ( $P > 0.05$ ).

سلول‌های اسپرم زنده در گروه ۶ میلی لیتر مشاهده شد که با تیمارهای شاهد، ۱۰ و ۱۲ میلی لیتر تفاوت معنی داری داشت ( $P < 0.05$ ) در حالی

جدول ۲: مقایسه فراسنجه‌های تحرکی و کنتیکی اسپرم منجمد-یخ‌گشایی شده قوچ قزل توسط رقیق کننده حاوی سطوح مختلف عصاره رازیانه (میلی لیتر در دسی لیتر رقیق کننده)

P-Value	SEM	گروه‌های آزمایشی (سطوح مختلف عصاره رازیانه در رقیق کننده)							فراسنجه
		۱۲	۱۰	۸	۶	۴	۲	گروه شاهد	
۰/۰۰۸۱	۰/۶۹	۴۴/۶۵ <sup>c</sup>	۴۸/۸۸ <sup>ab</sup>	۴۷/۸ <sup>ab</sup>	۴۹/۷۳ <sup>ab</sup>	۵۰/۸۵ <sup>a</sup>	۴۷/۶ <sup>bc</sup>	۴۷/۶۴ <sup>bc</sup>	تحرک کل (درصد)
۰/۰۴	۰/۸۷	۳۴/۹۹ <sup>b</sup>	۳۵/۵۲ <sup>ab</sup>	۳۶/۹۶ <sup>ab</sup>	۴۰/۰۵ <sup>a</sup>	۳۲/۶۲ <sup>ab</sup>	۳۶/۹۸ <sup>ab</sup>	۳۴/۵۱ <sup>b</sup>	تحرک پیش‌رونده (درصد)
<۰/۰۰۰۱	۱/۴۴	۶۲/۵۸ <sup>b</sup>	۶۸/۹۹ <sup>b</sup>	۹۱/۸۳ <sup>a</sup>	۹۴/۳۳ <sup>a</sup>	۹۲/۲۶ <sup>a</sup>	۸۶/۶۸ <sup>a</sup>	۸۵/۸۹ <sup>a</sup>	سرعت در مسیر میانگین (میکرومتر در ثانیه)
۰/۰۰۳۱	۱/۵۸	۱۴۰/۴۲ <sup>c</sup>	۱۱۳/۵۲ <sup>bc</sup>	۱۳۲/۱۵ <sup>a</sup>	۱۳۴/۶۶ <sup>a</sup>	۱۳۰/۱۸ <sup>a</sup>	۱۲۴/۷ <sup>ab</sup>	۱۲۰/۲۹ <sup>ab</sup>	سرعت در مسیر منحنی (میکرومتر در ثانیه)
۰/۰۰۰۲	۱/۲۲	۴۱/۶۴ <sup>d</sup>	۴۴/۹۵ <sup>d</sup>	۶۰/۱۵ <sup>ab</sup>	۶۵/۵۸ <sup>a</sup>	۵۶/۱۷ <sup>bc</sup>	۵۴/۵۱ <sup>bc</sup>	۵۰/۶۳ <sup>cd</sup>	سرعت در مسیر مستقیم (میکرومتر در ثانیه)
۰/۰۰۶	۰/۲۲۶	۳/۳۲ <sup>c</sup>	۳/۴۴ <sup>bc</sup>	۳/۷۲ <sup>ab</sup>	۳/۹۵ <sup>a</sup>	۳/۷۸ <sup>a</sup>	۳/۶۷ <sup>ab</sup>	۳/۶۹ <sup>ab</sup>	تحرک عرضی سر اسپرم (میکرومتر)
۰/۰۱۳	۰/۲۹۷	۷/۹۶ <sup>c</sup>	۸/۰۶ <sup>bc</sup>	۸/۶۲ <sup>ab</sup>	۸/۹۳ <sup>a</sup>	۸/۶۱ <sup>ab</sup>	۸/۳۶ <sup>abc</sup>	۸/۴۴ <sup>abc</sup>	تناوب عرضی زنش (هزرت)
۰/۰۰۳	۰/۰۱۵	۳۱/۸۸ <sup>c</sup>	۳۲/۰۵ <sup>c</sup>	۳۸/۰۳ <sup>ab</sup>	۴۱/۰۲ <sup>a</sup>	۳۵/۸ <sup>bc</sup>	۳۵/۸۶ <sup>bc</sup>	۳۴/۲۹ <sup>bc</sup>	خطی بودن تحرک (درصد)

حروف غیرمشابه در هر ردیف نشان‌دهنده تفاوت معنی دار در سطح ۰/۰۵ می‌باشد.

است. بررسی غلظت مالون دی‌آلدئید به‌عنوان شاخصه‌ای از مقدار اکسیداسیون لیپیدهای غشایی نشان داد که بیش‌ترین اکسیداسیون در گروه شاهد دیده شد و هم‌زمان با افزایش غلظت عصاره استفاده شده در رقیق کننده، مشاهده شد که غلظت مالون دی‌آلدئید کاهش می‌یابد به گونه‌ای که کم‌ترین مقدار غلظت فراسنجه مالون دی‌آلدئید در گروه تیماری ۱۲ میلی لیتر عصاره در دسی لیتر رقیق کننده مشاهده شد ( $P < 0.05$ ). این نتایج نشان می‌دهد که افزودن عصاره رازیانه باعث کاهش معنی دار مالون دی‌آلدئید می‌شود که از عوامل مخرب غشایی سلول اسپرم بوده و به حفظ سلامت غشا کمک شایان توجهی می‌کند ( $P < 0.05$ ).

#### بررسی یک پارچگی غشای پلاسمایی: داده‌های حاصل از آنالیز

اثرات سطوح مختلف عصاره رازیانه بر یک پارچگی غشای پلاسمایی اسپرم‌ها در جدول ۳ نشان داده شده است. نتایج نشان داد که بیش‌ترین یک پارچگی غشای پلاسمایی در گروه ۴ میلی لیتر مشاهده شد که با گروه‌های ۱۰ و ۱۲ تفاوت معنی دار داشت ( $P < 0.05$ ) اما با سایرین از لحاظ آماری تفاوت معنی داری مشاهده نشد ( $P > 0.05$ ). به عبارتی دیگر به نظر می‌رسد افزودن ۴ میلی لیتر در دسی لیتر از عصاره رازیانه باعث بیش‌ترین محافظت غشایی پلاسمایی اسپرم‌ها از فرآیند پراکسیداسیون شده و از این‌رو سلامت غشایی اسپرم‌ها را بهبود داده

جدول ۳: مقایسه صفات زنده‌مانی، یک پارچگی غشای پلاسمایی و تولید مالون دی‌آلدئید در اسپرم منجمد-یخ‌گشایی شده قوچ قزل توسط رقیق کننده حاوی سطوح مختلف عصاره رازیانه (میلی لیتر در دسی لیتر رقیق کننده)

P-Value	SEM	گروه‌های آزمایشی (سطوح مختلف عصاره رازیانه در رقیق کننده)							فراسنجه
		۱۲	۱۰	۸	۶	۴	۲	گروه شاهد	
۰/۰۴۸	۱/۲	۴۸/۶۵ <sup>b</sup>	۵۷/۳ <sup>ab</sup>	۵۴/۳۷ <sup>ab</sup>	۵۹/۰۲ <sup>a</sup>	۵۶/۳۲ <sup>ab</sup>	۵۲/۶۴ <sup>ab</sup>	۴۹/۰۲ <sup>b</sup>	زنده‌مانی (درصد)
۰/۰۳۷	۱/۲۵	۳۹/۵۴ <sup>b</sup>	۴۱/۹۲ <sup>b</sup>	۴۵/۰۳ <sup>ab</sup>	۴۹/۵۵ <sup>ab</sup>	۵۴/۲ <sup>a</sup>	۴۷/۰۴ <sup>ab</sup>	۴۸/۵ <sup>ab</sup>	یک پارچگی غشاء پلاسمایی (درصد)
۰/۰۰۰۶	۰/۴۹	۷/۶۲ <sup>c</sup>	۸/۰۴ <sup>c</sup>	۸/۵۵ <sup>c</sup>	۸/۶۴ <sup>bc</sup>	۹/۱ <sup>bc</sup>	۱۰/۱ <sup>ab</sup>	۱۱/۱۶ <sup>a</sup>	غلظت مالون دی‌آلدئید (نانومول در دسی لیتر)

حروف غیرمشابه در هر ردیف نشان‌دهنده تفاوت معنی دار در سطح ۰/۰۵ می‌باشد.



## بحث

رازیانه بر قابلیت انجمادپذیری اسپرم قوچ می‌باشد، نشان داده شده است که استفاده از آن باعث بهبود فراسنجه‌های حرکتی اسپرم از ذوب می‌شود.

رقیق‌کننده تریس و زرده تخم‌مرغ یک رقیق‌کننده تجاری پرکاربرد برای انجماد اسپرم‌های پستانداران به‌ویژه قوچ می‌باشد (Zanganeh و همکاران، ۲۰۱۳) هنگامی که مایع سیمین (منی) قوچ رقیق‌سازی می‌شود وجود آنتی‌اکسیدان‌ها اثرات منفی پراکسیداسیون لیپیدها را در اسپرم‌های در حال انجماد کاهش می‌دهد. رازیانه یک منبع قوی آنتی‌اکسیدانی می‌باشد (Ozkan و Chalchat، ۲۰۰۶) و این خاصیت آنتی‌اکسیدانی در مقایسه با آلفاتوکوفرول و هیدروکسی تولون بوتیلات (به‌عنوان آنتی‌اکسیدان‌های مرجع) مدنظر قرار می‌گیرد (Ruberto و همکاران، ۲۰۰۰).

ارتباط مثبتی بین خاصیت آنتی‌اکسیدانی گونه‌های گیاهان چتریان و فلاونوئیدها وجود دارد اما در رازیانه مقدار فلاونوئیدها نسبت به سایرین کم‌تر می‌باشد (Nickavar و Abolhasani، ۲۰۰۹). Baliga و همکاران (۲۰۰۳) توانایی رازیانه را با عصاره سایر گیاهان مورد بررسی قرار داده و تاثیرات آنتی‌اکسیدانی بالاتری را مشاهده کردند. خاصیت آنتی‌اکسیدانی رازیانه به‌حضور آنتول (یک ترکیب آنتی‌اکسیدانی قوی) نسبت داده می‌شود (De Martino و همکاران، ۲۰۰۹).

در مطالعه حاضر اضافه کردن عصاره رازیانه به محیط رقیق‌کننده اسپرم پراکسیداسیون لیپیدهای غشای اسپرم را کاهش داد که نشانه آن کاهش تولید مالون دی‌آلدئید هم‌زمان با افزایش مصرف عصاره رازیانه در رقیق‌کننده مورد استفاده است. انتظار می‌رود اثر عصاره رازیانه بر کاهش پراکسیداسیون لیپیدهای غشایی اسپرم از طریق ۵-لیپواکسیژناز باشد (Miguel و همکاران، ۲۰۱۰).

نتایج مطالعه حاضر در تطابق با نتایج مطالعه Malo و همکاران (۲۰۱۱) می‌باشد مطالعه مذکور نیز اثرات مثبت آنتی‌اکسیدانی عصاره رازیانه را در رقیق‌سازی اسپرم خوک نشان داده است. البته خاطر نشان می‌گردد که مطالعات دیگر نیز تاثیرات آنتی‌اکسیدانی گیاهان دیگر نیز مورد بررسی قرار داده‌اند. در مطالعه حاضر تفاوت معنی‌داری بین غلظت‌های ۴ و ۶ میلی‌لیتر عصاره رازیانه در دسی‌لیتر رقیق‌کننده و گروه‌های با مصرف بیش‌تر عصاره مشاهده نشد و در عین حال نیز بیش‌ترین تاثیر مثبت در فراسنجه‌های جنبایی نیز در غلظت ۶ میلی‌لیتر عصاره مشاهده شد، استفاده از غلظت‌های بالاتر یا بی‌تاثیر بوده و یا در غلظت ۱۲ میلی‌لیتر برخی فراسنجه‌های حرکتی شدیداً کاهش یافته است. در این رابطه Roca و همکاران (۲۰۰۴)

در این مطالعه عصاره رازیانه برای خنثی‌سازی اثرات مخرب انجماد بر اسپرم قوچ مورد استفاده قرار گرفت. نتایج حاضر نشان دادند که تیمار اسپرم‌های انجمادی با عصاره رازیانه به‌طور مشخص می‌تواند فراسنجه‌های مختلف حرکتی مانند حرکت پیش‌رونده و جنبایی کل را بهبود بخشد و در این راستا غلظت ۶ میلی‌لیتر عصاره رازیانه در دسی‌لیتر رقیق‌کننده باعث بیش‌ترین حرکت پیش‌رونده و نیز جنبایی کل بعد از فرآیند ذوب گردید. این فراسنجه‌ها ممکن است با فراسنجه مهم و حیاتی یک پارچگی غشای اسپرم در ارتباط باشد زیرا مطالعات قبلی حاکی از آن بودند که اسپرم‌های دارای کیفیت غشایی بیش‌تر دارای حرکت بیش‌تر و جنبایی کل بالاتر نیز می‌باشند (Malo و همکاران، ۲۰۱۱). هم‌چنین در مطالعه‌ای توسط Zanganeh و همکاران (۲۰۱۳) در مورد استفاده از عصاره رزماری در فرآیند انجماد-ذوب اسپرم بز نیز نشان داده شده است که اسپرم‌های با غشای سیتوپلاسمی یک پارچه دارای تحرک پیش‌رونده و کل بالاتر می‌باشند و نتایج آزمایش حاضر با نتایج مطالعات مذکور هم‌خوانی دارند.

در سالیان اخیر تلاش‌های زیادی برای بهبود فرآیند انجماد اسپرم‌ها شده است. در واقع انجماد اسپرم ابزاری اساسی و مهم برای تکنیک تلقیح مصنوعی و حفظ و انتقال منابع ژنتیکی در ابعاد جغرافیایی و سال‌های بعدی می‌باشد. در این بین بدون شک حفظ حرکت اسپرم در سطح بهینه و حداکثری مدنظر قرار می‌گیرد. در حالت عادی فرآیند انجماد باعث آسیب‌های شدید و برگشت‌ناپذیر به اندامک‌های درون سلولی اسپرم و تغییر در سیالیست غشاء و هم‌چنین فعالیت‌های آنزیمی می‌شود (Alvarez و Storey، ۱۹۹۲) و نهایتاً باعث کاهش فراسنجه‌های اسپرم مانند یک‌پارچگی غشای اسپرم، تحرک و در نهایت توانایی لقاح و باروری می‌شود (شهباززاده و همکاران، ۱۳۹۴). مهم‌ترین عامل در از بین بردن یک‌پارچگی غشای اسپرم، عوامل ROS موجود در محیط رقیق‌کننده اسپرم است که معمولاً پس از ذوب شدگی بعد از انجماد غلظت آن‌ها بالا بوده و می‌تواند با پراکسیداسیون لیپیدهای غشایی باعث آسیب به غشای سلول‌های اسپرم و از بین بردن یک‌پارچگی غشای اسپرم گردد (Malo و همکاران، ۲۰۱۱).

رازیانه یکی از پرکاربردترین منابع گیاهی در صنایع غذایی و زمینه‌های وابسته می‌باشد (Hwang و Choi، ۲۰۰۴) که در صنایع دارویی و پزشکی نیز کاربرد فراوان دارد (Barros و همکاران، ۲۰۰۹). در مطالعه حاضر که نخستین مطالعه در مورد کاربرد عصاره گیاه

مجله زیست فناوری گیاهان دارویی. دوره ۲، شماره ۴، صفحات ۱۰ تا ۱۹.

۵. Alvarez, J.G. and Storey, B.T., 1992. Evidence for increased lipid peroxidative damage and loss of superoxide dismutase activity as a mode of sublethal cryodamage to human sperm during cryopreservation. *Journal of Andrology*. Vol. 13, pp: 232-241.
۶. Arabshahi-Delouee, S. and Urooj, A., 2007. Antioxidant properties of various solvent extracts of mulberry (*Morus indica* L.) leaves. *Food Chemistry*. Vol. 102, pp: 1233-1240.
۷. Baliga, M.S.; Jagetia, G.C.; Rao, S.K. and Babu, K., 2003. Evaluation of nitric oxide scavenging activity of certain spices in vitro: a preliminary study. *Nahrung*. Vol. 47, pp: 261-264.
۸. Barros, L.; Heleno, S.A.; Carvalho, A.M. and Ferreira, I.C., 2009. Systematic evaluation of the antioxidant potential of different parts of *Foeniculum vulgare* mill. from portugal. *Food Chemical Toxicology*. Vol. 47, pp: 2458-2464.
۹. Batista, M.; Niño, T.; Alamo, D.; Castro, N.; Santana, M.; González, F.; Cabrera, F. and Gracia, A., 2009. Successful artificial insemination using semen frozen and stored by an ultrafreezer in the Majorera goat breed. *Theriogenology*. Vol. 71, pp: 1307-1315.
۱۰. Blom, E., 1950. A one minute live-dead sperm stain by means of Eosin-Nigrosin. *Fertility and Sterility*. Vol. 1, pp: 176-177.
۱۱. Bucak, M.N.; Ateşşahin A.; Varişli, O.; Yüce, A.; Tekin, N. and Akçay, A., 2007. The influence of trehalose, taurine, cysteamine and hyaluronan on ram semen: Microscopic and oxidative stress parameters after freeze-thawing process. *Theriogenology*. Vol. 67, pp: 1060-1067.
۱۲. Choi, E.M. and Hwang, J.K., 2004. Antiinflammatory, analgesic and antioxidant activities of the fruit of *Foeniculum vulgare*. *Fitoterapia*. Vol. 75, pp: 557-565.
۱۳. Çoyan, K.; Başpınar, N.; Bucak, M.N.; Akalm, P.P.; Ataman, M.B.; Omür, A.D.; Güngör, S.; Küçükünay, S.; Ozkalp, B. and Sarıözkan, S., 2010. Influence of methionine and dithioerythritol on sperm motility, lipid peroxidation and antioxidant capacities during liquid storage of ram semen. *Research in Veterinary Science*. Vol. 89, pp: 426-431.
۱۴. De Martino, L.; De Feo, V.; Fratianni, F. and Nazzaro, F., 2009. Chemistry, antioxidant, antibacterial and antifungal activities of volatile oils and their components. *Natural Product Communications*. Vol. 4, pp: 1741-1750.
۱۵. Diao, W.; Hu, Q.; Zhang, H. and Xu, J., 2014. Chemical composition, antibacterial activity and mechanism of action of essential oil from seeds of fennel (*Foeniculum vulgare* Mill.) *Food Control*. Vol. 35, No. 1, pp: 109-116.
۱۶. Douglas, T.C. and Kenneth, I.A., 2013. *Spermatogenesis, Methods and Protocols*. Springer Science. pp: 14-15.
۱۷. Draper, H.H. and Hadley, M., 1990. Malondialdehyde determination as index of lipid peroxidation. *Methods in Enzymology*. Vol. 186, pp: 421-431.
۱۸. Gharagozloo, P. and Aitken, R.J., 2011. The role of sperm oxidative stress in male infertility and the significance of oral antioxidant therapy. *Human Reproduction*. Vol. 26, pp: 1628-1640.

بیان داشته است که استفاده از غلظت‌های بالاتر عصاره می‌تواند اثرات منفی بر فعالیت‌های اسپرم داشته باشد. لذا مشخص کردن غلظت مناسب که بیش‌ترین تأثیرات مثبت را داشته و در عین حال تأثیر منفی ایجاد ننماید خیلی مهم و ضروری است (Malo و همکاران ۲۰۱۱). جنبایی اسپرم و فراسنجه‌های مربوطه شاخصه نهایی ارزیابی کیفیت اسپرم است و همان‌گونه که ذکر شد غلظت ۶ میلی‌گرم عصاره بهترین تأثیر را داشته است. درعین حال غلظت ۶ میلی‌گرم عصاره نیز بهترین پاسخ را در تست محیط هیپواسموتیک (HOST) باعث شده است. این نتایج با یافته‌های Malo و همکاران (۲۰۱۲) که از عصاره رازیانه در رقیق‌سازی اسپرم خوک استفاده شده بود، هم‌خوانی دارد. در مطالعات مذکور نیز استفاده از عصاره‌های گیاهی باعث افزایش یک‌پارچگی غشاء، بقا و تحرک سلول‌های اسپرم شده بود. به‌طور کلی نتایج مطالعه حاضر حاکی از آن است که استفاده از غلظت ۶ میلی‌لیتر عصاره رازیانه در دسی‌لیتر رقیق‌کننده باعث افزایش خاصیت زنده‌مانی، کاهش پراکسیداسیون لیپید غشایی حفظ ساختار غشا و نهایتاً جنبایی اسپرم می‌شود.

## منابع

۱. شهباززاده، ر.؛ دقیق‌کیا، ح.؛ مقدم، غ.ع.؛ دهقان، غ.؛ حسینخانی، ع. و اشرفی، ا.، ۱۳۹۴. تأثیر سطوح مختلف عصاره الکلی مرزه سهندی بر کیفیت اسپرم منجمد-یخ‌گشایی شده گاو هلشتاین. پژوهش‌های علوم دامی. دوره ۲۵، شماره ۱، صفحات ۱۳ تا ۲۴.
۲. فرهادی، ر.؛ دقیق‌کیا، ح.؛ حسینخانی، ع.؛ قاسمی‌پناهی، ب.؛ دهقان، غ. و اشرفی، ا.، ۱۳۹۴. اثر عصاره اتانولی گیاه مرزنجوش بر فراسنجه‌های کیفی و غلظت مالون دی‌آلدئید اسپرم منجمد یخ‌گشایی شده گاو هلشتاین. پژوهش‌های علوم دامی. دوره ۲۵، شماره ۱، صفحات ۱ تا ۱۱.
۳. فرهادی، ر.؛ دقیق‌کیا، ح. و اشرفی، ا.، ۱۳۹۴. تأثیر عصاره اتانولی مریم‌گلی سهندی به‌عنوان آنتی‌اکسیدان طبیعی بر پارامترهای کیفی اسپرم منجمد-یخ‌گشایی شده گاو هلشتاین. پژوهش‌های تولیدات دامی. دوره ۶، شماره ۱۲، صفحات ۷۹ تا ۸۶.
۴. زنگنه، ک.؛ فاخری، ب.؛ اروچی، ف.؛ افضل‌فر، ا. و مخدومی، م.، ۱۳۹۵. بررسی تنوع ژنتیکی اکوتیپ‌هایی از گیاه دارویی رازیانه (*Foeniculum vulgare*) ایران با استفاده از نشانگر مولکولی ISSR.



۳۲. Zanghaneh, Z.; Zhandi, M.; Zareh Shahneh, A.; Najafi, A.; Nabi, M.M. and Mohammadi-Sangcheshmeh, A., 2013. Does Rosemary aqueous extract improve buck semen cryopreservation? Small Ruminant Research. Vol. 114, No. 1, pp: 120-125.
۱۹. Handa, S.S.; Khanuja, S.P.S.; Longo, G. and Rakesh, D.D., 2008. Extraction Technologies for Medicinal and Aromatic Plants, United Nations Industrial Development Organization and the International Centre for Science and High Technology. 22 p.
۲۰. Jensen, T.; Skakkebæk, N.; Jørgensen, N.; Jensen, M. and Juul, A., 2011. Antioxidants and male subfertility-a survey of a Cochrane review. Ugeskrift for laeger. Vol. 173, 3253 p.
۲۱. Malo, C.; Gil, L.; Gonzalez, N.; Martínez, F.; Cano, R.; de Blas, I. and Espinosa E., 2010. Anti-oxidant supplementation improves boar sperm characteristics and fertility after cryopreservation: comparison between cysteine and rosemary (*Rosmarinus officinalis*). Cryobiology. Vol. 61, pp: 142-147.
۲۲. Malo, C.; Gil, L.; Cano, R.; Gonzalez, N. and Luno, V., 2011. Fennel (*Foeniculum vulgare*) provides antioxidant protection for boar semen cryopreservation. Andrologia. Vol. 44, pp: 710-715.
۲۳. Miguel, M.G.; Cruz, C.; Faleiro, L.; Simoes, M.T.; Figueiredo, A.C.; Barroso, J.G. and Pedro, L.G., 2010. *Foeniculum vulgare* essential oils: chemical composition, antioxidant and antimicrobial activities. Natural Product Communications. Vol. 5, pp: 319-328.
۲۴. Nickavar, B. and Abolhasani, F.A., 2009. Screening of antioxidant properties of seven umbelliferae fruits from iran. Pakistan Journal of Pharmaceutical Sciences. Vol. 22, pp: 30-35.
۲۵. Ozkan, M.M. and Chalchat, J.C., 2006. Effect of collection time on chemical composition of the essential oil of *Foeniculum vulgare* subsp. Piperitum growing wild in Turkey. European Food Research and Technology. pp: 224-279.
۲۶. Pinho, R.A.; Andrades, M.E.; Oliveira, M.R.; Pirollo, A.C.; Zago, M.S.; Silveira, P.C.L.; Dal-Pizzol, F. and Moreira, J.C.F., 2006. Imbalance in SOD/CAT activities in rat skeletal muscles submitted to treadmill training exercise. Cell Biology International. Vol. 30, pp: 848-853.
۲۷. Roca, J.; Gil M.A.; Hernandez, M.; Parrilla, I.; Vazquez, J.M. and Martinez, E.A., 2004. Survival and fertility of boar spermatozoa after freeze-thawing in extender supplemented with butylated hydroxytoluene. Journal of Andrology. Vol. 25, pp: 397-405.
۲۸. Ruberto, G.; Baratta, M.T.; Deans, S.G. and Dorman, H.J., 2000. Antioxidant and antimicrobial activity of *Foeniculum vulgare* and *Crithmum maritimum* essential oils. Planta Medica. Vol. 66, pp: 687-693.
۲۹. Thomson, L.; Fleming, S.D.; Aitken, R.J.; De Iuliis, G.N.; Zieschang, J.A. and Clark, A.M., 2009. Cryopreservation-induced human sperm DNA damage is predominantly mediated by oxidative stress rather than apoptosis. Human Reproduction. Vol. 24, pp: 2061-2070.
۳۰. Velioglu, Y.S.; Mazza, G.; Gao, L. and Oomah, B.D., 1998. Antioxidant activity and total phenolics in selected fruits, vegetables, and grain products. Journal of Agricultural and Food Chemistry. Vol. 46, pp: 4113-4117.
۳۱. Watson, P., 2000. The causes of reduced fertility with cryopreserved semen. Animal Reproduction Science. Vol. 60, pp: 481-492.

