

Effects of Biotin and Folic Acid on Motility, Viability, Morphology, Chromatin Density and Integrity of Cryopreserved and Thawed Sperm in Normozoospermic Men

Reyhaneh Montazari¹, Farhad Golshan-Iranpour^{2,6}, Gholam Reza Dashti^{3,6}, Shahla Ishaqi^{4,6}, Abol fazl dashti⁵

1. Medical doctor, Department of Anatomical Sciences, School of Medicine, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran. ORCID ID: 0000-0001-5414-6118.

2. Associate Professor, Department of Anatomical Sciences, School of Medicine, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran. ORCID ID: 0000-0002-2725-6423.

3. Professor, Department of Anatomical Sciences, School of Medicine, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran. (Corresponding Author) Email: dashti@mui.ac.ir, Tel: 03137929040, ORCID ID: 0000-0003-3390-3233.

4. Laboratory Technician, Shahid behesti hospital, Isfahan University of Medical Sciences, Isfahan, Iran. ORCID ID: 0000-0001-9181--8761.

5. Doctor of Veterinary Medicine, School of Veterinary Medicine, Azad University of Shahrekord, Shahrekord, Iran. ORCID ID: 0000-0001-8088-2020.

6. Saint Maryam Fertility and Infertility center, Shahid beheshti hospital, Isfahan, Iran.

ABSTRACT

Background and aim: Cryopreservation is one of the common techniques in the management of infertility, which can damage the sperm cell and its function by producing reactive oxygen species. To determine health and fertility of cryopreserved sperm, we evaluated different markers in infertile men. The aim of this study was to investigate the effect of biotin and folic acid on motility, viability, shape, chromatin density and membrane integrity of cryopreserved and thawed sperm in normozoospermic men.

Materials and Method: In this experimental study, 30 samples were collected from normozoospermic men. Every sample included fresh pre-cryopreservation group, cryopreserved control groups, biotin (10 mM), folic acid (50 nM), and combination of biotin (10 mM) and folic acid (50 nM) groups. Sperms were frozen for two weeks using the usual freezing technique at -196 ° C and then thawed. Samples were evaluated for motility before and after freezing using computer-aided sperm analysis software. We assessed sperm viability by eosin-negrosin staining, chromatin density by toluidine blue staining and membrane integrity by hypo osmotic swelling test.

Results: Before cryopreservation, motility, viability, chromatin density, sperm membrane integrity were higher and the number of immotile sperms were lower in all groups ($p < 0.001$). Quality of chromatin was higher in the groups of folic acid, biotin + folic acid and biotin than in the control group. Mean sperm viability was higher in the three above mentioned groups than in the control group. We found higher sperm membrane integrity in the folic acid, biotin and combination groups than in control group ($p < 0.001$). After cryopreservation, a positive correlation was found between sperm chromatin quality and membrane integrity.

Conclusion: Biotin and folic acid showed a protective effects on chromatin quality, membrane integrity, viability of the sperms and played an important role in maintaining sperm parameters after cryopreservation.

Keywords: Biotin, Folic acid, Chromatin, Viability, Sperm, Cryopreservation.

Received: May 22, 2019

Accepted: April 27, 2021

How to cite the article: Reyhaneh Montazari, Farhad Golshan-Iranpour, Gholam Reza Dashti, Shahla Ishaqi, Abol fazl dashti. Effects of biotin and folic acid on motility, viability, morphology, chromatin density and integrity of cryopreserved and thawed sperm in normozoospermic men. SJKU 2021;26(4):38-49.

Copyright © 2018 the Author (s). Published by Kurdistan University of Medical Sciences. This is an open access article distributed under the terms of the Creative Commons Attribution-Non Commercial License 4.0 (CCBYNC), where it is permissible to download, share, remix, transform, and buildup the work provided it is properly cited. The work cannot be used commercially without permission from the journal

بررسی تأثیر بیوتین و اسید فولیک بر حرکت، حیات، شکل، تراکم کروماتین و تمامیت غشا

اسپریم انجماد و ذوب شده در مردان نورموزواسپریمی

ریحانه منتظری^۱، فرهاد گلشن ایرانپور^۲، غلام رضا دشتی^۳، شیلا اسحاقی^۴، ابوالفضل دشتی^۵

۱. دکترای پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، دانشکده پزشکی، گروه علوم تشریح، اصفهان، ایران. کد ارکید: ۶۱۱۸-۵۴۱۴-۰۰۰۱-۰۰۰۰
۲. دانشیار، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، دانشکده پزشکی، گروه علوم تشریحی، اصفهان، ایران. کد ارکید: ۶۴۲۳-۲۷۲۵-۰۰۰۲-۰۰۰۰
۳. استاد، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، دانشکده علوم پزشکی اصفهان، گروه علوم تشریحی، اصفهان، ایران. نویسنده مسئول: پست الکترونیک: dashti@mui.ac.ir
۴. کارشناس آزمایشگاه، بیمارستان شهید بهشتی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران. کد ارکید: ۸۷۶۱-۹۱۸۱-۰۰۰۱-۰۰۰۰
۵. دکترای حرفه ای دامپزشکی، دانشگاه آزاد شهرکرد، دانشکده دامپزشکی، شهرکرد، ایران. کد ارکید: ۲۰۲۰-۸۰۸۸-۰۰۰۱-۰۰۰۰
۶. مرکز باوری و ناباروری حضرت مریم. بیمارستان شهید بهشتی-دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، اصفهان، ایران.

چکیده

زمینه و هدف: انجماد یکی از تکنیکی رایج در باروری-ناباروری است، با تولید رادیکال‌های فعال اکسیژن موجب آسیب سلول اسپرم و عملکرد آن می‌شود. تشخیص سلامت و قدرت باروری اسپرم انجماد، ارزیابی مارکرهای مختلف در مردان ناباروری است. در این مطالعه، هدف ما بررسی تأثیر بیوتین و اسید فولیک بر حرکت، حیات، شکل، تراکم کروماتین و تمامیت غشا اسپرم انجماد و ذوب شده در مردان نورموزواسپریمی است.

مواد و روش‌ها: در این مطالعه‌ی تجربی، ۳۰ نمونه نورموزواسپریمی جمع‌آوری شد. هر نمونه، شامل گروه تازه قبل از انجماد، گروه‌های انجماد شده ی کنترل، بیوتین (۱۰ mM)، اسید فولیک (۵۰ nM) و ترکیب بیوتین (۱۰ mM) و اسید فولیک (۵۰ nM). اسپرم‌ها به مدت دو هفته با تکنیک رایج انجماد در دمای ۱۹۶- درجه‌ی سانتی‌گراد انجام و سپس ذوب شدند. نمونه‌ها قبل و بعد از انجماد از لحاظ حرکت با نرم افزار آنالیز اسپرم computer-aided sperm analysis ارزیابی شد. حیات اسپرم با رنگ آمیزی ائوزین-نگروزین، تراکم کروماتین با رنگ آمیزی تولویدین بلو (Toluidine blue) و تمامیت غشا با hypo Osmotic swelling Test بررسی شدند.

یافته‌ها: قبل از انجماد حرکت، حیات، شکل، تراکم کروماتین، تمامیت غشا اسپرم در همه گروه‌ها بیشتر و اسپرم‌های بی‌حرکت کمتر دیده شد ($p < 0/001$). کیفیت کروماتین، در گروه‌های اسید فولیک، بیوتین+اسید فولیک و بیوتین نسبت به کنترل بیشتر بود. میانگین حیات اسپرم در سه گروه بیشتر از کنترل بود. اسپرم با غشا سالم در گروه‌های اسید فولیک، بیوتین و ترکیب هر دو بیشتر از کنترل بود ($p < 0/001$). پس از انجماد ارتباط مثبت بین کیفیت طبیعی کروماتین اسپرم و یکپارچگی غشا اسپرم دیده شد. **نتیجه‌گیری:** بیوتین و اسید فولیک اثر محافظتی روی کیفیت کروماتین، غشای سالم، حیات اسپرم و نقش مهمی در حفظ پارامترهای اسپرم بعد از انجماد داشت.

واژه‌های کلیدی: بیوتین، اسید فولیک، کروماتین، حیات، اسپرم، انجماد.

وصول مقاله: ۹۸/۳/۱ اصلاحیه نهایی: ۱۴۰۰/۲/۶ پذیرش: ۱۴۰۰/۲/۷

مقدمه

فرایند انجماد اسپرم از جمله تکنیک‌های پر کاربرد در زمینه باروری و ناباروری و بانک اسپرم است. در این تکنیک سلول‌های اسپرم از آسیب ناشی از واکنش‌های شیمیایی سلولی محافظت می‌شوند و امکان ذخیره اسپرم به مدت طولانی فراهم می‌کند (۴-۱). این روش به منظور حفظ باروری بیماران مردان مبتلا به سرطان قبل از شروع شیمی درمانی، رادیوتراپی یا اعمال جراحی با احتمال آسیب به بیضه‌ها با احتمال نارسایی بیضه‌ای با مشکلات انزال و نیز در مردان تحت عمل جراحی وازکتومی جهت ذخیره اسپرم از فرآیند انجماد استفاده می‌شود (۵-۴). امروزه این تکنیک نه تنها در اسپرم‌های انزالی بلکه در نگهداری اسپرم به دست آمده از بافت بیضه جهت انجام intracytoplasmic sperm injection (ICSI) مورد استفاده قرار می‌گیرد (۵). غشا پلازما سلول‌های پستانداران دارای اسید چرب غیر اشباع (PUFA) است که حساس به آنزیم لیپیدپراکسیداز می‌باشد و این آنزیم در اثر رادیکال‌های آزاد اکسیژن (ROS) باعث تخریب ماتریکس و اختلال عملکرد اسپرم می‌شود (۶). گامت‌ها، تولید داخلی رادیکال‌های آزاد اکسیژن دارند و همچنین محیط آزمایشگاه و تکنیک‌های کمک باروری از جمله نور مرئی، ترکیب محیط کشت، دارو، pH، دما، غلظت اکسیژن، سانتریفوژ کردند و طی آماده سازی اسپرماتوزوآ، نیز در تولید رادیکال‌های فعال اکسیژن (ROS) مؤثر هستند (۸-۷). عملکرد ROS یا تغییر در پروتئین اسپرم باعث افزایش حساسیت DNA اسپرم به تکه تکه شدن آن می‌شود (۹). بازهای DNA اسپرم و پیوند فسفودی استراز به صدمات ROS حساس هستند و موجب تخریب بازها، پیوستگی عرضی پروتئین‌ها و تجزیه شدن DNA می‌شود (۱۱-۱۰). آنتی‌اکسیدان‌ها موجب خنثی رادیکال‌های آزاد اکسیژن (ROS) موجود در سمن می‌شود (۱۱، ۱۲). به طور طبیعی بین تولید ROS و آنتی‌اکسیدان‌های سمن تعادل نسبی دیده می‌شود ولی در صورت به هم خوردن تعادل موجب تشدید اثرات مخرب

می‌شود و با استفاده از آنتی‌اکسیدان می‌توان تا حدودی تعادل حفظ کرد (۱۳). مصرف ویتامین E به عنوان آنتی‌اکسیدان موجب کاهش آسیب DNA اسپرم خرگوش ناشی از مصرف غذاهای پرکلسترول و آهن می‌شود (۱۴). ویتامین C و متون که دارای خاصیت آنتی‌اکسیدانی است موجب کاهش آسیب DNA اسپرم و حمایت از سلول‌های اسپرم در برابر آپوپتوز در مقابل اثر سیتوتوکسیک آسیکلوویر می‌شوند (۱۵). اسید فولیک یا ویتامین B ۹ ویتامین محلول در آب است که دارای خاصیت آنتی‌اکسیدانی است. اسید فولیک فرم سنتتیک و صنایعی این ویتامین می‌باشد (۱۶). بیوتین (ویتامین ۷) یک ریز مغزی مهم برای رشد و تکامل است و به عنوان یک کوآنزیم در همه واکنش‌های کربوکیلاسیون در ساخت اسیدهای چرب، گلوکونوزوز؛ متابولیسم آمینو اسید و سنتز دوباره نوکلئوتید پورین نقش دارد. مطالعات ثابت کرده اند که کمبود بیوتین در دوران جنینی باعث تراژوژنسی در موش‌ها و همسترها می‌شود؛ اگرچه اثر بیوتین روی عملکرد اسپرم هنوز ناشناخته است (۱۷). در مطالعه ای نشان داده که بهترین غلظت بیوتین ۱۰ nM است (۱۷). در مطالعه ی دیگری افزودن دوز ۵۰ nmol/L فولیک اسید به محیط قبل از انجماد اسپرم انسانی موجب بهبود پارامترهای اسپرم شامل حیات و حرکت می‌شود (۱۸). با توجه به استفاده از روش انجماد اسپرم برای حفظ باروری و نقش آنتی‌اکسیدان‌ها در کاهش اثرات رادیکال‌های آزاد اکسیژن، هدف ما در این مطالعه بررسی تأثیر افزودن دو ماده اسید فولیک و بیوتین را بر روی پارامترهای اسپرم شامل حرکت، حیات، شکل، تمامیت غشا و میزان آسیب کروماتین اسپرم انجماد و ذوب شده در مردان نر موزواسپرمی می‌باشد. تا بتوان به سمت کاهش هزینه های مصرفی و افزایش باروری و بقا اسپرم ها در فرایند انجماد داشته باشد.

مواد و روش ها

این مطالعه از نوع کارآزمایی (experimental) آینده نگر بوده که پس از اخذ مجوز از کمیته اخلاق دانشگاه علوم پزشکی اصفهان انجام شد. جمعیت مورد مطالعه ۳۰ نمونه مایع اسپرم مردان نورموزاسپرم مراجعه کننده به مرکز باروری و ناباروری بیمارستان شهید بهشتی اصفهان در سال ۹۷ انجام گرفت. نمونه ها به روش نمونه گیری تصادفی از بین افراد سنین ۲۵ تا ۴۵ سال و دارای معیارهای نورموزواسپرمی طبق معیارهای سازمان جهانی بهداشت (WHO) در سال ۲۰۱۰ (۱۹) شامل موارد زیر و با گرفتن رضایت آگاهانه انجام شد. نمونه های مایع اسپرم از مردانی که حداقل ۳ الی ۴ روز پیش مقاربت نداشتند و در ظروف استریل گرفته شد.

سپس نمونه ها در آزمایشگاه شسته شده و در محیط کشت آلبومین (Ham's F10) نگهداری گردید. آنالیز نمونه ها مطابق استانداردهای سازمان بهداشت جهانی صورت گرفت. نمونه ها را به ۵ قسمت تقسیم کردیم و یک قسمت آن قبل انجماد پارامترهای لازم شامل: غلظت، مورفولوژی، حیات و تحرک اسپرم، کیفیت کروماتین مورد بررسی قرار گرفت؛ و ۴ قسمت باقی مانده را هر کدام جداگانه در ویال های ۲ سی سی (cryovial) در چهار گروه؛ انجماد با محیط فریز اسپرم بدون آنتی اکسیدان (گروه کنترل)، انجماد با محیط فریز اسپرم حاوی غلظت ۱۰ mM بیوتین، انجماد با محیط اسپرم حاوی غلظت ۵۰ nM اسید فولیک انجماد با محیط فریز اسپرم حاوی غلظت ۵۰ nM اسید فولیک و غلظت ۱۰ mM بیوتین، نمونه ها بعد از دو هفته انجماد خارج و ذوب شدند و مجدداً از لحاظ پارامترهای اسپرم بررسی شد. روش انجماد و ذوب اسپرم:

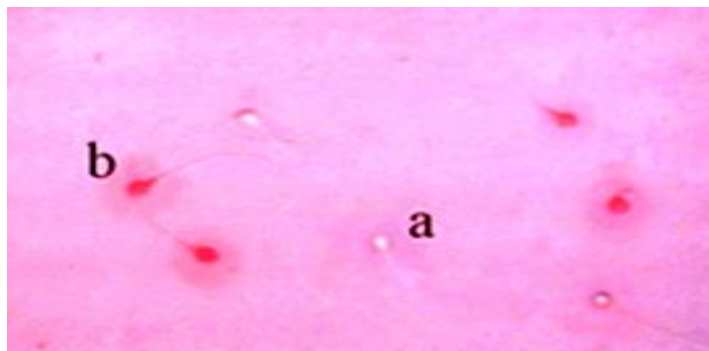
محیط فریز اسپرم انسانی، از شرکت (Sperm vitrolife Freeze Solution, Vitrolife, Goteborg, Sweden) خریداری شد. فریز اسپرم با استفاده از ویال های فریز ۲ سی سی که مراحل فریز و ذوب بر اساس پروتکل vitrolife انجام گرفت. بر طبق گروه هایی که توصیف

شدند، این محیط با اسید فولیک یا بیوتین یا هر دوغنی سازی شدند. مراحل انجماد به منظور حفظ حد اکثری قابلیت و عملکرد اسپرم در کوتاهترین زمان و دقت انجام شد. ابتدا همانطور که بیان شد، بر طبق نیاز مطالعه تمامی پارامترها و آنالیزها به منظور داشتن داده های پایه بررسی شد. سپس اطمینان حاصل کردیم که درجه ی حرارت مایع سمن و محلول فریز اسپرم برابر با دمای اتاق باشد. حجم برابری از محلول فریز اسپرم و مایع سمن را با هم مخلوط کردیم. به اینصورت که به آرامی قطره قطره محلول فریز اسپرم را به مایع سمن اضافه کرده و بعد از هر قطره با دقت لوله را تکان دادیم. سپس درب لوله را محکم بسته. سپس به مدت بیش از ۱۰ دقیقه در دمای اتاق نگهداری شد. ویال ها را بر حسب گروه نشانه گذاری کردیم و سپس مخلوط مایع اسپرم تهیه شده را به ویال اضافه کردیم. ویال های انجماد را روی صفحه ای به ضخامت ۱-۳ سانتیمتری گذاشته و صفحه را روی حمام نیتروژن مایع (۱۹۶-) به مدت ۳۰ دقیقه قرار دادیم. (با انجام این مرحله و پرهیز از انجماد ناگهانی نمونه ها، آسیب ها به حد اقل رسید). سپس ویال ها را داخل نیتروژن مایع فرو بردیم و در دمای ۱۹۶- درجه ی سانتی گراد ذخیره کردیم. بعد از دو هفته ویال ها از تانک خارج و بلافاصله داخل ظرف حاوی نیتروژن مایع و نهایتاً به مدت ۱۰ دقیقه در حمام آب 2 ± 35 درجه سانتی گراد غوطه ور شده و سپس ارزیابی پارامترهای اسپرم مورد ارزیابی قرار گرفتند.

روش تعیین میزان حرکت، غلظت و مورفولوژی اسپرم ها: آنالیز اسپرم بر اساس دستورالعمل سازمان بهداشت جهانی (WHO World Health Organization) انجام شد. تحرک و مورفولوژی اسپرم یکی از مهمترین فاکتورها در تعیین پتانسیل باروری فرد می باشد که با استفاده از نرم افزار کامپیوتر (CASA) assisted sperm analysis computer اندازه گیری شد (۲۰).

ارزیابی حیات اسپرم ها با رنگ آمیزی ائوزین-نگروزین:

توسط میکروسکوپ نوری با بزرگنمایی عدسی شیئی ۱۰۰ به تعداد حد اقل ۲۰۰ اسپرم شمارش شده و درصد اسپرمهای زنده محاسبه گردید. دراین رنگ آمیزی اسپرمهای زنده به رنگ سفید، درحالی که اسپرم های مرده باغشای پاره شده رنگ ائوزین را جذب کرده و به رنگ قرمز ظاهر شدند (۲۱-۲۲) (شکل ۱)



شکل ۱. رنگ آمیزی ائوزین-تگروزین. اسپرم های بدون رنگ (a)، سلول زنده و اسپرم های قرم ز رنگ (b) به عنوان سلول مرده در نظر گرفته شد (میکروسکوپ نوری، بزرگ نمایی ۱۰۰۰×).

درستراتفسفات ۵۰٪ به مدت ۱۰ دقیقه قرار داده و رنگ شد. درهر نمونه ۲۰۰ اسپرماتوزوآ در زیر میکروسکوپ نوری با بزرگ نمایی عدسی چشمی ۱۰۰ برابر بررسی و شمارش شد. برطبق رنگ آمیزی سر اسپرماتوزوآ، نمره های ۰ تا ۲ به هر اسپرم داده شد. اسپرم با نمره صفر به عنوان سلول دارای کروماتین نرمال یا طبیعی (TB) دارای سر آبی روشن و اسپرم با کروماتین غیر طبیعی دارای سر با رنگ آبی تیره با نمره های ۱ و ۲ به عنوان سلول غیرطبیعی (TB+) در نظر گرفته شدند (۲۳، ۲۲) (شکل ۲).

بررسی حیات اسپرم با رنگ آمیزی ائوزین-تگروزین صورت گرفت (۲۱). یک قطره از محلول اسپرماتوزوآ ذوب شده با دو قطره ائوزین ۱٪ آماده شده را در آب مقطر مخلوط شد و پس از گذشت زمان ۳۰ ثانیه ۳ قطره از تگروزین ۱۰٪ به هر محلول اضافه گردید. از هر نمونه بر روی لامهای شیشه‌ای اسمیر تهیه شد؛ پس از خشک شدن در دمای آزمایشگاه

بررسی آسیب کروماتین اسپرم با رنگ آمیزی تولوئیدین بلو (TB) Toluidine Blue : در این روش رنگ آمیزی، کیفیت و کمیت تراکم کروماتین هسته ی اسپرم رامشخص می کند. اسمیرهای اسپرم تهیه شده را با محلول اتانول ۹۶٪ واستون تازه به نسبت ۱:۱ در دمای ۴ درجه ی سانتی گراد به مدت ۳۰ دقیقه فیکس کرده و به مدت ۵ دقیقه در دمای ۴ درجه ی سانتی گراد در محلول ۰/۱ نرمال هیدروکلریک اسید انکوبه کردیم. اسلاید ها به مدت ۲ دقیقه و ۳ مرتبه با آب مقطر شسته شد و نهایتا در محلول تولوئیدین بلو ۰/۰۵٪



شکل ۲. رنگ آمیزی تولوئیدین بلو: آبی روشن (کروماتین طبیعی) ۱: آبی تیره (کروماتین غیرطبیعی به صورت خفیف) ۲: بنفش و ارغوانی (کروماتین شدیداً غیرطبیعی). (میکروسکوپ نوری، بزرگ نمایی ۱۰۰۰×).

مدت ۳۰ دقیقه قرار دادیم. سپس ۱۰ میکرولیتر از مخلوط تهیه شده روی یک لام قرارداده و سپس روی آن لامل گذاشتیم. با استفاده از میکروسکوپ نوری با بزرگنمایی عدسی شیئی ۱۰۰ از هر نمونه حداقل ۲۰۰ اسپرما توزوآ شمارش شدند و درصد اسپرم های متورم با دم پیچ خورده محاسبه شد. در این روش اسپرم های زنده با غشا سالم، دم پیچ خورده و متورم و اسپرم ها با غشای سلولی تخریب شده، دم صاف و متورم نشده مشاهده شدند (۲۴) (شکل ۳).



شکل ۳. رنگ آمیزی HOST. اسپرم های با دم پیچ خورده، دارای غشا سالم (HOST+) و اسپرم های با دم صاف دارای غشا ناسالم (HOST-). (میکروسکوپ نوری، بزرگ نمایی ۱۰۰۰×).

انجماد این ارتباط معناداری بود. در حالی که بیوتین و اسید فولیک باعث حفظ حیات و مورفولوژی اسپرم شد. میانگین اسپرم های زنده و با شکل طبیعی در گروه های دارای بیوتین و اسید فولیک بیشتر از گروه کنترل بود ($p < 0/001$). در حالی که میانگین تراکم کروماتین، حیات اسپرم، اسپرم با غشاء سالم و اسپرم با شکل نرمال در هر چهار گروه بعد از انجماد به طور معناداری کمتر از قبل از انجماد بود ($p < 0/001$). کاهش تراکم کروماتین، حیات اسپرم، اسپرم با غشاء سالم و اسپرم با شکل نرمال بعد از انجماد نسبت به قبل از انجماد بین چهار گروه اختلاف معناداری داشت ($p < 0/001$). همچنین کاهش تراکم کروماتین بعد از انجماد در گروه اسید فولیک کمتر از گروه بیوتین + اسید فولیک بود، در گروه بیوتین + اسید فولیک کمتر از گروه بیوتین و در گروه بیوتین کمتر از گروه کنترل

بررسی تمامیت غشا به روش (Hypo Osmotic) (HOST:swelling Test):

برای تهیه محلول ایجاد کننده تورم در اسپرم ۰/۷۳۵ گرم سدیم سترات دی هیدرید و ۱/۳۵۱ گرم دی فروکتوز در ۱۰۰ میلی لیتر آب خالص حل شد. سپس قسمت های ۱ میلی لیتری از این محلول در انجماد با دمای منهای ۲۰ درجه سانتیگراد نگهداری شد. موقع استفاده برای هر نمونه یکی از ویال های انجماد شده را در دمای ۳۷ درجه قرار نمودیم تا گرم شد و سپس ۱۰۰ میکرولیتر از نمونه مایع اسپرم به ویال اضافه و خوب مخلوط کردیم. بعد در دمای ۳۷ درجه به

آنالیز آماری:

آنالیز آماری از نرم افزار SPSS Version 20 (Inc., Chicago, IL) مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت. در این مطالعه از آزمون آماری T وابسته و آنالیز واریانس یکطرفه مقایسه و بررسی شد. مقدار $p < 0/001$ به عنوان سطح معنی داری در نظر گرفته شد.

نتایج:

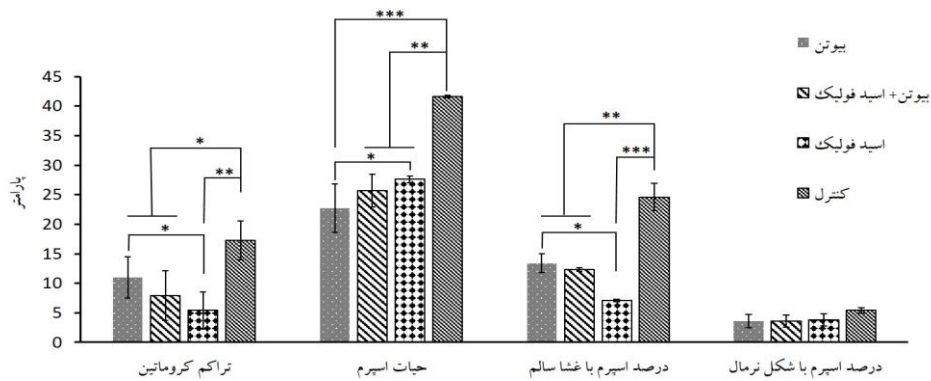
بر اساس جدول ۳-۱ و نمودار ۱، در نمونه های تازه و قبل از فرآیند انجماد و ذوب، بین تراکم غیر طبیعی کروماتین و میزان کاهش اسپرم با غشاء سالم ارتباط مستقیم وجود داشت ($p < 0/001$). همچنین پس از انجماد، با افزودن بیوتین و اسید فولیک به محیط کشت اسپرم موجب افزایش اسپرم ها با تراکم کروماتین سالم و اسپرم ها با غشاء سالم داشت که اسید فولیک نسبت به بیوتین موثرتر بود و نسبت به قبل از

چهار گروه به طور معناداری بیشتر از قبل از انجماد بود. کاهش حیات اسپرم در گروه کنترل به طور معناداری بیشتر از سه گروه دیگر بود ($p < 0/001$) اما بین سه گروه دیگر اختلاف معناداری وجود نداشت ($p > 0/05$).

بود. پس از انجماد، درصد اسپرم با حرکت پیشرونده سریع (A)، حرکت پیشرونده کند (B) و حرکت درجا (C) در هر چهار گروه به طور معناداری کمتر از قبل از انجماد بود ($p < 0/001$)؛ اما درصد اسپرمهای بی حرکت (D) در هر

جدول ۱. تراکم کروماتین، حیات اسپرم، اسپرم با غشاء سالم و اسپرم با شکل نرمال قبل و بعد از انجماد در چهار گروه:

P-value	بعد از انجماد			قبل از انجماد		گروه	متغیر
	انحراف معیار	میانگین	انحراف معیار	میانگین	میانگین		
<0/001	۹/۸	۸۳/۷	۶/۳	۹۴/۷	۹۴/۷	بیوتین	
<0/001	۱۰/۵	۸۶/۸	۶/۳	۹۴/۷	۹۴/۷	بیوتین+اسید فولیک	
<0/001	۹/۴	۸۹/۳	۶/۳	۹۴/۷	۹۴/۷	اسید فولیک	تراکم
<0/001	۹/۶	۷۷/۴	۶/۳	۹۴/۷	۹۴/۷	کنترل	کروماتین
<0/001	۱۳/۰۱	۴۲/۴	۸/۹	۶۵/۱	۶۵/۱	بیوتین	
<0/001	۱۱/۷	۳۹/۴	۸/۹	۶۵/۱	۶۵/۱	بیوتین+اسید فولیک	
<0/001	۹/۵	۳۷/۵	۸/۹	۶۵/۱	۶۵/۱	اسید فولیک	حیات
<0/001	۹/۱	۲۲/۶	۸/۹	۶۵/۱	۶۵/۱	کنترل	اسپرم
<0/001	۹/۷	۶۵/۷	۸/۱	۷۹/۱	۷۹/۱	بیوتین	
<0/001	۸/۴	۶۶/۸	۸/۱	۷۹/۱	۷۹/۱	بیوتین+اسید فولیک	
<0/001	۷/۹	۷۲/۰۲	۸/۱	۷۹/۱	۷۹/۱	اسید فولیک	درصد
<0/001	۱۰/۴	۵۴/۵	۸/۱	۷۹/۱	۷۹/۱	کنترل	اسپرم با غشاء سالم
<0/001	۱/۹	۱/۹	۰/۸	۵/۵	۵/۵	بیوتین	
<0/001	۱/۸	۱/۹	۰/۸	۵/۵	۵/۵	بیوتین+اسید فولیک	
<0/001	۱/۸	۱/۷	۰/۸	۵/۵	۵/۵	اسید فولیک	درصد
<0/001	۰/۳	۰/۱	۰/۸	۵/۵	۵/۵	کنترل	اسپرم با شکل نرمال



نمودار ۱: کاهش تراکم کروماتین، حیات اسپرم، اسپرم با غشاء سالم و اسپرم با شکل نرمال بعد از انجماد نسبت به قبل از انجماد در چهار گروه.

جدول ۲: اسپرم با حرکت پیشرونده سریع، حرکت پیشرونده کند، با حرکت درجا و بی حرکت قبل و بعد از انجماد در چهار گروه.

P-value	بعد از انجماد		قبل از انجماد		گروه	متغیر
	انحراف معیار	میانگین	انحراف معیار	میانگین		
<۰/۰۰۱	۱/۵	۱/۹	۸/۰۳	۲۲/۳	بیوتین	درصد اسپرم با حرکت پیشرونده سریع
<۰/۰۰۱	۶/۱	۴/۳	۸/۰۳	۲۲/۳	بیوتین+اسید فولیک	
<۰/۰۰۱	۱/۹	۱/۷	۸/۰۳	۲۲/۳	اسید فولیک	
<۰/۰۰۱	۰/۸	۰/۴	۸/۰۳	۲۲/۳	کنترل	
<۰/۰۰۱	۱۱/۷	۱۵/۶	۸/۳	۴۱/۳	بیوتین	درصد اسپرم با حرکت پیشرونده کند
<۰/۰۰۱	۱۳/۵	۱۵/۵	۸/۳	۴۱/۳	بیوتین+اسید فولیک	
<۰/۰۰۱	۸/۹	۱۲/۴	۸/۳	۴۱/۳	اسید فولیک	
<۰/۰۰۱	۱۲/۲	۱۷/۸	۸/۳	۴۱/۳	کنترل	
<۰/۰۰۱	۵/۳	۹/۶	۴/۳	۲۳/۵	بیوتین	درصد اسپرم بی حرکت درجا
<۰/۰۰۱	۴/۴	۷/۴	۴/۳	۲۳/۵	بیوتین+اسید فولیک	
<۰/۰۰۱	۶/۰۱	۱۰/۱	۴/۳	۲۳/۵	اسید فولیک	
<۰/۰۰۱	۴/۴	۷/۱	۴/۳	۲۳/۵	کنترل	
<۰/۰۰۱	۱۶/۴	۷۲/۸	۸/۴	۱۲/۹	بیوتین	درصد اسپرم با حرکت پیشرونده سریع
<۰/۰۰۱	۲۰/۹	۷۲/۷	۸/۴	۱۲/۹	بیوتین+اسید فولیک	
<۰/۰۰۱	۱۵/۴	۷۵/۹	۸/۴	۱۲/۹	اسید فولیک	
<۰/۰۰۱	۱۴/۹	۷۴/۷	۸/۴	۱۲/۹	کنترل	

جدول ۳. کاهش % اسپرم با حرکت A، حرکت B و حرکت C و افزایش % اسپرم D بعد از انجماد نسبت به قبل از انجماد در چهار گروه:

متغیر	گروه	میانگین	انحراف معیار	P-value
کاهش درصد اسپرم با حرکت پیشرونده سریع	بیوتین	۲۰/۴	۸/۲	۰/۳۲
	بیوتین+اسید فولیک	۱۸/۰۳	۸/۴	
	اسید فولیک	۲۰/۷	۷/۷	
	کنترل	۲۱/۹	۸/۱	
کاهش درصد اسپرم با حرکت پیشرونده کند	بیوتین	۲۵/۷	۱۵/۶	۰/۶۴
	بیوتین+اسید فولیک	۲۵/۵	۱۷/۱	
	اسید فولیک	۲۸/۶	۱۳/۱	
	کنترل	۲۳/۵	۱۴/۳	
کاهش درصد اسپرم با حرکت درجا	بیوتین	۱۳/۹	۶/۹	۰/۲۱
	بیوتین+اسید فولیک	۱۶/۱	۷/۱	
	اسید فولیک	۱۳/۴	۶/۶	
	کنترل	۱۶/۴	۵/۶	
افزایش درصد اسپرم بی حرکت	بیوتین	۵۹/۹	۱۶/۹	۰/۸۹
	بیوتین+اسید فولیک	۵۹/۶	۲۱/۹	
	اسید فولیک	۶۲/۷	۱۷/۳	
	کنترل	۶۱/۸	۱۴/۸	

کاهش درصد اسپرم با حرکت A، حرکت B و حرکت C و افزایش اسپرم حرکت D بعد از انجماد نسبت به قبل از انجماد بین چهار گروه اختلاف معناداری نداشت (p > ۰/۰۵).

بحث

در مطالعه حاضر تاثیر بیوتین و اسید فولیک ترکیب هر دو به عنوان آنتی اکسیدان در مقابل گروه کنترل در فرایند انجماد اسپرم بر روی حفظ پارامترهای اسپرم نقش مهمی داشته است. در این مطالعه یتراکم کروماتین با رنگ آمیزی تولوئیدن بلو سنجیده و مشاهده شد، اسید فولیکو بیوتین و ترکیب هر دو موجب حفظ بهتر کروماتین دارد. مطالعات گذشته نشان داده اند که فرآیند انجماد میتواند بر پارامتر های اسپرمی نظیر حرکت، بقا و نیز ماده ی ژنتیکی آن اثرات مخربی دارد (۲۲). در یک مطالعه نتیجه گرفتند که استرس اکسیداتیو نقش عمده ای در القای آسیب انجماد بر روی یکپارچگی DNA اسپرم انسان دارد (۲۴). فکوری و همکاران نشان دادند افزودن آنتی اکسیدان اسید فولیک بهبود پارامترهای حرکتی در اسپرم رت را به همراه داشت

(۲۵) همچنین در مطالعه دیگری گزارش شد سطح پایین فولات موجب افزایش آسیب DNA می شود (۲۶). در مطالعات دیگر، اثر مثبت کاربرد آنتی اکسیدان در محیط انجماد اسپرم را ثابت کرده اند و توانایی به حداقل رساندن تاثیر کاهش قدرت باروری انجماد اسپرم دارند (۲۷، ۲۸). Fortes و همکاران با مطالعه ۱۳۳ گاو نر و با اندازه گیری محتوای پروتئین اسپرم آن ها و مشاهده ی ارتباط آن با میزان تخریب DNA گزارش کردند که احتمالاً کمبود پروتئین فاکتور تاثیر گذاری در تخریب و یا آسیب پذیری DNA این سلول ها می باشد (۲۹).

در این مطالعه تاثیر اسید فولیک در جلوگیری از آسیب کروماتین اسپرم بیشتر از بیوتین داشته است. همچنین حیات اسپرم که با رنگ آمیزی ائوزین-نگروزین بررسی شد، بیوتین و اسید فولیک هر دو موجب افزایش حیات

ارزیابی وضعیت تراکم کروماتین با TB و تمامیت غشا اسپرم با روش HOST نشان دهنده حفظ پتانسیل باروری فرد باشد. تست HOST میتواند نقشی حیاتی در ارزیابی عملکرد اسپرم باشد. غشای معیوب در اسپرم از طریق آزمایش HOST تشخیص داده می شود که ممکن است در بهبود میزان موفقیت در لقاح و HOST مفید باشد. در حالی که کاربرد دو آنتی اکسیدان بیوتین و اسید فولیک در محیط انجماد اسپرم قبل از انجماد و ذوب، یا به عبارت بهتر در نمونه های در معرض آسیب، با انجام رنگ آمیزی نسبتا ساده و ارزان TB می توان با اطمینان بیشتری به وضعیت سلامت کروماتین اسپرم پی برد.

نتیجه گیری

بیوتین و اسید فولیک اثر محافظتی روی کیفیت کروماتین، غشای سالم، حیات اسپرم و نقش مهمی در حفظ پارامتر های اسپرم در فرایند انجماد اسپرم و تکنیک های وابسته به آن داشته باشد، اما برای تأیید این اثر تحقیقات بیشتری لازم است. در مطالعات آینده می توانیم از ترکیب هر دو روش خوراکی و افزودن به محیط انجماد استفاده کنیم. همچنین می توان تاثیر این دو ماده را در مردان با مشکل باروری نیز مورد بررسی قرار داد.

تشکر و قدر دانی

از معاونت محترم تحقیقات و فن آوری دانشگاه علوم پزشکی اصفهان به دلیل حمایت از این طرح سپاسگزاریم. این مقاله از پایان نامه دکتری پزشکی به شماره طرح ۳۹۶۶۸۰ استخراج شده است.

اسپرم شدند ولی تفاوتی بین سه گروه بیوتین، اسید فولیک و ترکیب هر دو آنها مشاهده نشد. در مطالعه ی، گزارش شده که بیوتین موجب افزایش حیات و بهبود حرکت اسپرم نسبت به گروه کنترل در فرایند انجماد موثر بوده است (۱۷). مطالعات قبلی اثر مثبت کاربرد آنتی اکسیدان، اسید فولیک به محیط انجماد قبل از فرآیند انجماد اسپرم، درصد حیات و حرکت اسپرم را بعد از انجماد در مقایسه با گروه کنترل موجب بهبود حیات اسپرم داشته است (۱۱، ۱۸، ۲۲). نتایج پژوهش های انجام شده در شرایطی که بر میزان تراکم کروماتین تاثیر گذار است، هم راستا با نتایج مطالعه ی ما می باشد.

نتایج مطالعه ی دیگر، تاثیر پنتوکسی فیلین (ویتامین ب ۵) روی تمامیت غشا اسپرم با روش HOST در فرایند فریز اسپرم در حفظ غشا موثر نبوده است (۳۰). مطالعه گذشته نشان داد که تست تورم هیپو اسمزی ابزاری مهم برای ارزیابی میزان آسیب غشایی ناشی از سیگار کشیدن است در مردان ناباروری (۳۱). در مطالعه حاضر اثر مثبت کاربرد دو آنتی اکسیدان بر روی حفظ تمامیت غشا اسپرم بررسی گردید، بیوتین و اسید فولیک هر دو در حفظ غشا موثر بودند و تاثیر اسید فولیک بیشتر از بیوتین در حرکت و کیفیت اسپرم بوده است. هم راستا با این نتایج، در یک مطالعه ، درمان با اسید فولیک، موجب افزایش حرکت و تعداد سلول های اسپرم نرمال نسبت به گروه کنترل شد (۳۲).

با توجه به نتایج این بررسی از سلامت کروماتین و تمامیت غشا اسپرم، قبل و بعد از فرآیند انجماد پیشنهاد می شود که تراکم غیر طبیعی کروماتین اسپرم می تواند یکی از دلایل حساسیت بیشتر تمامیت غشا اسپرم آن نسبت به آسیب باشد. به نظر می رسد در مردان نورموزواسپرمی قبل از فریز،

منابع

1. Oberoi B, Kumar S, Talwar P. Study of human sperm motility post cryopreservation.. Med J Armed Forces India 2014;70(4):349-53.
2. Verza Jr S, Feijo CM, Esteves SC. Resistance of human spermatozoa to cryoinjury in repeated cycles of thaw-refreezing. Int Braz J Urol. 2009;35(5):581-91.

3. Sa-Ardrit M, Saikhun J, Thongtip N, Damyang M, Mahasawangkul S, Angkawanish T, et al. Ultra-structural alterations of frozen-thawed Asian elephant (*Elephas maximus*) spermatozoa. *Int J Androl* 2006; 29(2): 346-52.
4. Naeini ZK, Bafrani HH, Nikzad. Evaluation of ebselen supplementation on cryopreservation medium in human semen. *Iran J Reprod Med*. 2014;12(4):24.
5. Golshan-Iranpour F, Zamani Rarani F, Dashti GR. Effect of chromatin condensation on frozen-thawed sperm DNA integrity in normozoospermic men. *SJKU* 2019;24(3):34-42.
6. Soltanpour F, Moghaddam G, Asadpour R, Rafat SA. Effect of Antioxidant combinations on sperm quality of cross breed rams during liquid storage. *Int J of Adv. Biological and Biomed Res*. 2014;2(3):732-40.
7. Amidi F, Pazhohan A, Nashtaei MS, Khodarahmian M, Nekoonam S. The role of antioxidants in sperm freezing: a review. *Cell and tissue banking*. 2016;17(4):745-56.
8. Toghiani S, Dashti GR, Roudbari NH, Rouzbehani S, Monajemi R. Lithium carbonate inducing disorders in three parameters of rat sperm. *Adv. Biomed Res* 2013;2 :55.
9. Hamilton T, Assumpcao M. Sperm DNA fragmentation: Causes and identification. *Zygote*. 2020;28(1):1-8.
10. Hosen MB, Islam MR, Begum F, Kabir Y, Howlader MZ. Oxidative stress induced sperm DNA damage, a possible reason for male infertility. *Iran J Reprod Med* 2015; 13(9): 525-32.
11. Sadeghi Z, Ishaqi S, Dashti GR. The effect of folic acid and nicotinic acid on malondialdehyde levels of semen in oligospermia men after cryopreservation. *J Isfahan Med Sch*. 2021; 38(603): 921-928. (In persian)
12. Hosseini J, Mamaghani AM, Hosseinfar H, Gilani MAS, Dadkhah F, Sepidarkish M. The influence of ginger (*Zingiber officinale*) on human sperm quality and DNA fragmentation A double-blind randomized clinical trial. *Int J of Reprod BioMed*. 2016;14(8):533.
13. Iranpour FG, Fazelian K, Dashti GR (2017) Thymoquinone as a natural spermostatic substance in reproductive medicine: an experimental study. *Int J Reprod Biomed*. 2017; 15:641.
14. Ghasemi N, Dashti GhR, Amoozgar F, Vaez SA. Effect of cholesterol, iron and vitamin E on protamine deficiency and DNA fragmentation of male rabbit sperm. *J Isfahan Med Sch*. 2014;31(259):1769-78
15. Toghiani SH, Hayati N, Dashti GH, Rouzbehani SH. The effects of vitamin C and menthone on acyclovir induced DNA damage in rat spermatozoa: An experimental study. *Int J Reprod BioMed*. 2018;16(11):703-710.
16. Toghiani S, Dashti GR, Roudbari NH, Roozbehani S. Effect of ascorbic acid and menthone on the caspase 3 in the sperm cells of acyclovir treated rats. *Acta Medica*. 2016;32:1213
17. Kalthur G, Salian SR, Keyvanifard F, Sreedharan S, Thomas JS, Kumar P, et al. Supplementation of biotin to sperm preparation medium increases the motility and longevity in cryopreserved human spermatozoa. *J of Assisted Reprod and Genetics*. 2012;29(7):631-5.
18. Khamsuk K, Sinawat S, Seejorn K, Pongsritasana T, Sukkasame S. The Effect of Folic Acid on Post-thaw Quality of Human Spermatozoa. *Sri Nagarind Med J*. 2014;29(4):141-5.
19. Cooper TG, Noonan E, Von Eckardstein S, Auger J, Baker H, Behre HM, et al. World Health Organization reference values for human semen characteristics. *Human Reprod Update*. 2010; 16(3):231-45.
20. Sadeghnejad N, Dashti GR, Zolfaghari B, Baghazadeh S, Golshan-Iranpour F. Effects of high doses of hydroalcoholic extract of nigella sativa on sperm motility and apoptosis in normozoospermic men. *J Isfahan Med Sch*. 2016; 34(381): 470-7. (In persian)

21. Fazelian Kh, Dashti Gh, Golshan-Iranpour F, Baghazadeh Sh. Effect of low doses of exogenous thymoquinone on sperm motility and viability of normozoospermic men. *J Isfahan Med Sch* 2014; 32(287): 776-83(In persian)
22. Rarani F.Z, Golshan-Iranpour F, Dashti G.R. Correlation between sperm motility and sperm chromatin/DNA damage before and after cryopreservation and the effect of folic acid and nicotinic acid on post-thaw sperm quality in normozoospermic men. *Cell Tissue Bank*. 2019;20(3):367-378.
23. Rahiminia T, Hosseini A, Anvari M, Ghasemi-Esmailabad S, Talebi AR. Modern human sperm freezing: effect on DNA, chromatin and acrosome integrity Taiwanese. *J Obstet Gynecol*. 2017;56: 472-476.
24. Ramu S, Jeyendran RS. The hypo-osmotic swelling test for evaluation of sperm membrane integrity. *Methods Mol Biol*. 2013;927:21-5.
25. Pietrzik K, Bailey L, Shane B. Folic acid and L-5-methyltetrahydrofolate: comparison of clinical pharmacokinetics and pharmacodynamics. *Clin Pharmacokinet*. 2010;49(8):535-48.
26. Boxmeer JC, Smit M, Utomo E, Romijn JC, Eijkemans MJ, Lindemans J, Laven JS, Macklon NS, Steegers EA, Steegers-Theunissen RP. Low folate in seminal plasma is associated with increased sperm DNA damage. *Fertil steril*. 2009 Aug 1;92(2):548-56.
27. Mangoli E, Talebi AR, Anvari M, Taheri F, Vatanparast M, Rahiminia T, Hosseini A. Vitamin C attenuates negative effects of vitrification on sperm parameters, chromatin quality, apoptosis and acrosome reaction in neat and prepared normozoospermic samples. *Taiwan J Obstet Gynecol*. 2018;57(2):200-204.
28. Aghaz F, Khazaei M, Vaisi-Raygani A, Bakhtiyari M. Cryoprotective effect of sericin supplementation in freezing and thawing media on outcome of cryopreservation in human sperm. *Aging Male*. 2018;19:1-8.
29. Fortes MR, Satake N, Corbet DH, Corbet NJ, Burns BM, Moore SS, Boe-Hansen GB. Sperm protamine deficiency correlates with sperm DNA damage in *Bos indicus* bulls. *Andrology*. 2014;2(3):370-8.
30. Stanic P, Sonicki Z, Suchanek E. Effect of pentoxifylline on motility and membrane integrity of cryopreserved human spermatozoa. *Int J of Andrology*. 2002;25(3):186-90.
31. Sreenivasa G, Prasad DRM, Malini SSN. Evaluating the Functional Status of Spermatozoa in Smokers by Using Hypo-Osmotic Swelling Test. *Asia Pac J Med Toxicol*. 2016;5: 83-7.
32. Ghadhban R.F, Alwan N.A. The Role of Folic Acid on Some Physiological Parameters and Efficiency of Sperm in Male Rabbits. *Sys Rev Pharm* .2020;11(9):1003-1007.