

Assesment of Endothelial Nitric Oxide Synthase Expression in Fallopian Tube at the Time of Term Pregnancy

Leyla Fath bayati, Marefat Ghaffari Novin*, Fatemeh Fadaei Fathabadi, Abbas Piryaei, Mohammad Hasan Heidari, Behnaz Sadegh Zadeh

Department of Biology and Anatomical Sciences, School of Medicine, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran

Received: 27 Feb, 2013 Accepted: 9 Mar, 2013

Abstract

Background and Objectives: Nitric Oxide (NO) is a signaling molecule produced by the NO Synthases (NOS) enzyme and is known to incorporate in the regulation of many reproductive events that occur in the Fallopian tube (FT). The aim of this study was to investigate the production of endothelial NOS (eNOS) in the ciliated and secretory cells of luminal epithelium of FT and alteration of eNOS during parturition.

Materials and Methods: In this case-control study a total of 20 FTs samples obtained from two groups of women including: 10 FTs from the women at luteal phase of the menstrual cycle and 10 FTs of healthy pregnant women during parturition .Samples were fixed in 10% buffered formalin and paraffin sectioned for immunohistochemical evaluation.

Results: Localization of eNOS in the ciliated and secretory cells of luminal epithelium of FT was seen in both groups. However, we did not find any expression of eNOS in smooth muscle cells of all groups ($p>0.05$). No significant difference in expression of eNOS was seen between luteal phase and healthy pregnant groups.

Conclusion: Regarding the no significant differences in expression of eNOS in ciliated and secretory cells of luminal epithelium between pregnant women at term and women at luteal phase of menstrual cycle, the results suggested that activity and function of cilia in both groups are same.

Keywords: eNOS, Fallopian Tube, Pregnancy

*Corresponding author:

E-mail: mghaffarin@yahoo.com

مقاله پژوهشی

بررسی بیان ایزوفورم اندوتلیالی آنزیم سنتز کننده نیتریک اکساید در لوله فالوپ در زمان بارداری ترم

لیلا فتح بیاتی: گروه بیولوژی و علوم تشریع، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران

معرفت غفاری نوین: گروه بیولوژی و علوم تشریع، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران، نویسنده رابط:

E-mail: mghaffarin@yahoo.com

فاطمه فدایی فتح آبادی: گروه بیولوژی و علوم تشریع، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران

عباس پیریایی: گروه بیولوژی و علوم تشریع، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران

محمد حسن حیدری: گروه بیولوژی و علوم تشریع، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران

بهناز صادق زاده: گروه بیولوژی و علوم تشریع، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی، تهران، ایران

دریافت: ۹۱/۱۲/۹ پذیرش: ۹۱/۱۲/۱۹

چکیده

زمینه و اهداف: نیتریک اکساید مولکول پیام رسانی است که به وسیله عملکرد آنزیم سنتز کننده نیتریک اکساید (eNOS)، تولید می شود و در تنظیم تعداد زیادی از وقایع تولید مثلی که در لوله فالوپ اتفاق می افتاد مشارکت دارد. هدف از این مطالعه بررسی بیان NOS در سلول های مژک دار و ترشحی اپیتلیوم لومینال لوله فالوپ و تغییرات آن در هنگام زایمان می باشد.

مواد و روش ها: در این مطالعه موردی شاهدی تعداد ۲۰ نمونه از بافت لوله های فالوپ دو گروه از زنان غیر حامله که در فاز لوთال از چرخه قاعدگی بودند و ۱۰ نمونه از زنان حامله سالم ترم، در هنگام زایمان به دست آمد. سپس نمونه ها در فرمالین ۱۰٪ فیکس شده و مقاطع پارافینی تهیه شده، مورد ارزیابی ایمونوهیستوشمی قرار گرفتند.

یافته ها: مکانیابی پروتئین eNOS در سلول های ترشحی و مژه دار اپیتلیوم لومینال در هر دو گروه مشاهده گردید. با این حال، بیان پروتئین eNOS در سلول های عضله صاف هیچگدام از گروه ها مشاهده نشد. از سوی دیگر، در رابطه با بیان پروتئین NOS در اپیتلیوم لومینال لوله فالوپ، بین زنان غیر حامله ای که در فاز لوთال بودند و زنان حامله سالم، اختلاف معناداری مشاهده نگردید ($P < 0.05$).

نتیجه گیری: عدم وجود اختلاف معنادار، در سطح بیان پروتئین NOS در سلول های مژک دار و ترشحی اپیتلیوم لومینال زنان حامله ترم در مقایسه با زنان در فاز لوთال، می تواند نشان دهنده یکسان بودن فعالیت و عملکرد مژک ها در این دو گروه باشد.

کلید واژه ها: NOS لوله فالوپ، حاملگی

مقدمه

علاوه بر عملکرد های فیزیولوژیکی ذکر شده، نیتریک اکساید (NO)، در تنظیم تولید مثل پستانداران، دخیل می باشد (۴-۷). NO، همچنین شمار زیادی از اعمال تولید مثلی جنس مؤنث را در پستانداران کنترل کرده و به نظر می رسد، تنظیم کننده اصلی پاراکراین، در فرایندهای تولید مثلی، همانند ترشح گنادوتروپین، تخمک گذاری، تحلیل جسم زرد، لانه گرینی، تکامل رویان و انقباض رحم باشد (۱). هر سه ایزوفورم NOS، به تنهایی یا در ترکیب با یکدیگر در واژن، گردن رحم، جفت و بافت های رحمی

نیتریک اکساید (NO)، رادیکال آزاد گازی است که از طریق تبدیل L-آرژینین به L-سیتولین به وسیله آنزیم سنتز کننده نیتریک اکساید (NOS)، که به شکل سه ایزوفورم وجود دارد، تولید می شود (۱). این ایزوفورم ها، شامل NOS نورونی (nNOS)، NOS القائی (iNOS) و NOS اندوتلیالی (eNOS) می باشند (۲). نیتریک اکساید (NO)، مولکول پیام رسان مهمی است که در فرایندهای فیزیولوژیکی متعارفی، از جمله ترشح هورمون، التهاب و عملکرد ایمنی و انتقال نورونی نقش دارد (۳).

بینیم آیا تغییرات فیزیولوژیکی که در هنگام زایمان اتفاق می افتد، می تواند بر روی بیان eNOS در لوله فالوب، تأثیر گذار باشد.

مواد و روش ها

تمام تکنیک ها، روش ها و انتخاب بیماران، توسط کمیته اخلاق پزشکی دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی به تصویب رسید.

جمع آوری نمونه و آماده سازی بافت ها در این مطالعه، مکان یابی پروتئین آنزیم سترز کننده نیتریک اکساید (eNOS) در لوله های فالوب جمع آوری شده از ۲ گروه از زنان، شامل ۱۰ نمونه لوله فالوب از زنان غیر حامله که در فاز لوتشال از چرخه قاعدگی بودند (n=10) و ۱۰ نمونه از زنان حامله ترم (n=10) مورد ارزیابی ایمونوھیستوشیمیابی قرار گرفت.

گروه مورد این گروه شامل ۱۰ نفر از زنان حامله سالم ترم بودند که به دلیل بستن لوله های رحم برای جلوگیری از بارداری، زایمان آن ها از طریق سزارین انجام می شد. میانگین سنی این افراد، ۳۵/۶ بود. زنانی که دچار عفونت بودند، یا این که، از طریق القاء، زایمان آن ها انجام می شد از این مطالعه خارج شدند.

گروه کنترل این گروه شامل ۱۰ نفر از زنان غیر حامله ای بود که در فاز لوتشال از چرخه قاعدگی بودند و میانگین سنی آن ها ۳۸/۳ سال بود و به دلیل بیماری های خوش خیم رحمی که لوله های فالوب را تحت تأثیر قرار نداده بود، تحت عمل هیسترکومی قرار می گرفتند. در این مطالعه، در حدود 1 cm^3 از بافت آمپول لوله های فالوب، توسط جراح زنان بریده شد، و سپس 3 ml NO_2 با محلول فسفات بافرسالین (PBS)، شسته شد و بعد از آن در محلول 10% فرمالین بافر شده قرار داده شد تا عمل ثبوت بر روی آن انجام شود و جهت انجام تکنیک ایمونوھیستوشیمی آماده گردد.

ایمونوھیستوشیمی برای انجام تکنیک ایمونوھیستوشیمی، نمونه های جمع آوری شده از بافت لوله فالوب ابتدا در محلول فرمالین بافری 10% تثیت شدند. سپس بافت ها در پارافین قرار داده شدند و بعد از قالب گیری، برش های $3 \mu\text{m}$ از آن ها تهیه شد که بر روی لام هایی که با پلی-ال-لایزین پوشانده شده بودند، قرار داده شدند. سپس پروتکل ایمونوھیستوشیمی برای مشاهده شدت و توزیع رنگ آمیزی علیه eNOS انسانی استفاده گردید. آنتی بادی پلی کلونال خرگوشی علیه eNOS انسانی به عنوان آنتی بادی اولیه استفاده شد (شرکت UK ABcam). سپس، برش هایی که از بافت های آگشته به پارافین تهیه شده بود، در محلول زایلیل، پارافین زدایی شده و با استفاده از سری های الكل نزولی آب دهی شدند. در مرحله بازیافت آنتی زن هم، لام ها در محلول بافر 10 mmol/L اسید سیتریک با $\text{pH}=6.0$ قرار داده شده و سپس در داخل دستگاه مایکروویو، برای مدت زمان حدود ۱۴ دقیقه قرار گرفتند. سپس اسالید ها در دمای اتاق قرار داده شدند تا سرد شوند و بعد از آن ۳ بار با محلول PBS شسته شدند و در ادامه با محلول متانول-

گونه های متعارف پستانداران، یافت می شوند (۱۱-۱۲). کاهش باروری در موش های مؤنث، که از نظر ایزوフォرم های eNOS و iNOS معیوب می باشند، دلیل شده است (۱۲). علاوه بر این، بررسی های اخیر، دلایل قانع کننده ای ارائه کرده اند، مبنی بر این که، نیتریک اکساید، می تواند تمام وقایع تولید مثلی که در لوله رحم اتفاق می افتد را تحت تاثیر قرار دهد (۱۳-۱۶).

لوله های فالوب پستانداران، ارگان های بسیار تخصصی هستند که شرایط مطلوب را برای بلوغ گامت، لاقح و تکامل اویله رویان، فراهم می کنند (۲). اگریکی از این اعمال مهم لوله فالوب تغییر کند، فرایند تولید مثل، دچار اختلال خواهد شد (۲). از سوی دیگر اعمال مهم NO، به فعالیت های ضروری لوله فالوب ارتباط داده شده است (۱). انتقال رویان از میان لوله فالوب به وسیله انقباض عضله صاف و زنش مژک ها، کترل می شود (۱۷). اگرچه اهمیت نسبی هر کدام از این، مکانیسم ها ناشناخته است، ولی شواهدی وجود دارد که نشان می دهد اعمال مژک ها نقش اصلی را در حرکت رویان ایفا می کند. زیرا، هنگامی که فعالیت عضله صاف لوله فالوب، به وسیله ایزوبروترونول، آگونیست بتا ادرنرژیک، مهار می شود، در زمان کلی انتقال رویان از طریق لوله فالوب، اختلافی وجود ندارد، و این نشان دهنده آن است که، مژک ها به تهایی قادر به انتقال رویان از بین لوله می باشند (۱۷). در جنس مؤنث، سلول های مژک دار اپیتلیوم لومینال، قسمتی از مجرای دستگاه تولید مثل را مفروش کرده اند و نشان داده شده است که، مژک ها، در انتقال گامت، تخم و رویان نقش اساسی دارند (۳).

مطالعات اخیر، نشان داده اند که، زنش مژک ها به وسیله مکانیسم واپسیت به NO تنظیم می شود (۱۸). علاوه بر این، نشان داده شده است که، سطوح پایین NO ، با عملکرد معیوب مخاط، در مجرای فوکانی هوایی (۳)، مرتبط می باشد. همچنین، بیمارانی که دیس کیزی مژه ای اویله دارند، دچار جهش، در زن بیان کننده ایزوフォرم اندوتیالی آنزیم سترز کننده نیتریک اکساید (eNOS)، هستند (۱۹). از لحاظ فراساختاری نشان داده شده است که eNOS در جسم قاعده ای میکروتوبول های مژک ها، لوكالیزه شده است و نیتریک اکساید (NO) تعداد زنش مژک ها را تحريك می کند. این یافته ها، نشان دهنده نقش مهم نیتریک اکساید، در تنظیم عملکرد مژک ها می باشد. تنظیم تعداد زنش مژک ها (CBF)، به وسیله نیتریک اکساید، از طریق مسیر پیام رسانی NO-cGMP می باشد، که نشان دهنده آن است که، نیتریک اکساید برای زنش مژک ها ضروری می باشد (۳). علاوه بر این یافته ها نشان می دهد که، تعداد زنش مژک ها واپسیت به سطح هورمون ها می باشد و در شرایط آزمایشگاهی، فعالیت آن ها به وسیله آثریوتانسین II و پروژسترون تحت تأثیر قرار می گیرد (۲۰). بنابراین، با توجه به این که مطالعات نشان داده اند که تولید نیتریک اکساید در سلول های مژک دار اپیتلیوم تنفسی مجرای هوایی از طریق eNOS می باشد (۳)، در این مطالعه تصمیم گرفته ایم تا از طریق اندازه گیری میزان بیان ایزوフォرم اندوتیالی آنزیم سترز کننده نیتریک اکساید (eNOS)، در لوله فالوب، نقش eNOS را در عملکرد مژک ها نشان داده و

در این مطالعه، اختلاف در رنگ آمیزی ایمونوہیستوشیمیایی بین دو گروه از طریق تست Mann Whitney U با استفاده از نرم افزار آماری SPSS^{۱۶} مورد بررسی قرار گرفت. در این مقاله مقدار P کمتر از ۰/۰۵ از لحاظ آماری معنی دار تلقی گردید.

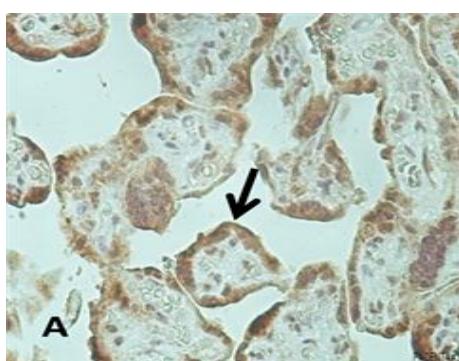
یافته‌ها

ایمونوہیستوشیمی آنزیم eNOS آنتی بادی اولیه، که برای آشکار شدن پروتئین eNOS مورد استفاده قرار گرفت از نوع پالی کلولنال بود که قبل از این مطالعه در تحقیقات قبلی، استفاده شده و مشخص شده بود که به طور وسیع، با استفاده از پروتکل گفته شده در بالا، باعث آشکار شدن بیان eNOS می‌شود (۲۵). برای نمونه کنترل مثبت در این مطالعه، که برای صحّت رنگ آمیزی ایمونوہیستوشیمیایی eNOS مورد استفاده قرار گرفت، نمونه eNOS جفت انسان انتخاب شده بود که پروتئین eNOS در آن به میزان بالایی بیان شد (شکل ۱). نمونه بافت گرفته شده از جفت انسان که در غیاب آنتی بادی اولیه با PBS، اینکوبه شده بود و به عنوان کنترل منفی به شمار می‌رفت، رنگ آمیزی منفی علیه eNOS را نشان داد. رنگ آمیزی مثبت آنتی بادی eNOS در تمام نمونه‌های بافتی تهیه شده از لوله فالالپ زنانی که در فاز لوتنال از چرخه قاعدگی بودند و زنان حامله که زایمان ترم داشتند، مشاهده گردید (شکل ۲ و ۳). در این مطالعه، سلول‌های مژک دار و ترشحی اپیتلیوم لومینال در هر دو گروه، رنگ آمیزی مثبت از خود نشان دادند و آنتی بادی علیه eNOS تمام سیتوپلاسم سلول‌های اپیتلیالی را نشان دار کرد. همچنین رنگ آمیزی مثبت علیه eNOS انسانی، در دیواره عروق در هر دو گروه دیده شد. در این مطالعه، در سلول‌های عضله صاف لوله فالالپ هر دو گروه از زنان، رنگ آمیزی ایمونوہیستوشیمی علیه eNOS انسانی منفی بود. همچنین این مطالعه نشان داد که اختلاف معناداری در، میزان رنگ آمیزی و در نتیجه بیان eNOS، در سلول‌های مژک دار و ترشحی اپیتلیوم لومینال زنان در فاز لوتنال و زنان حامله با زایمان ترم، مشاهده نمی‌شود ($P > 0/05$ نمودار ۱).

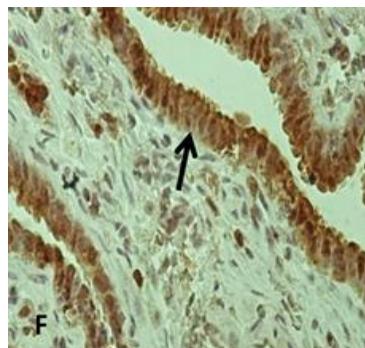
پراکسیداز در حدود ۱۵ دقیقه، اینکوبه شدند، تا عمل پراکسیداز اندوژن خشی شود. بعد از شستشوی مجدد، اسلامید ها با محلول بلاکر سرم بزی ۱/۵ درصد (شرکت داکو، داممارک) پوشانده و برای ۳۰ دقیقه در داخل اتاق مرطوب در دمای اتاق قرار داده شدند تا از اتصال غیر اختصاصی آنتی بادی جلوگیری شود. در مرحله بعد، لام های پوشیده شده با آنتی بادی اولیه علیه eNOS (۱:۱۰۰) در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد برای مدت یک ساعت قرار داده شدند. پس از چندین بار شستشوی اسلامید ها با محلول فسفات بافر سالین، آن ها را با آنتی بادی ثانویه بز علیه خرگوش، که با HRP کوژنزوگه شده بود، به مدت یک ساعت در دمای ۳۷ درجه سانتی گراد، اینکوبه کردیم. لازم به ذکر است، غلظت آنتی بادی ثانویه ابه ۱۰۰۰ بود. سپس سطح اسلامیدها با محلول کاری ۳-۳ دی آمینوپنیزیدین در پراکسیداز، برای مدت ۱۵ دقیقه، پوشانده شد. در پایان هم، اسلامیدها، با هماتوکسیلین رنگ آمیزی شدند. برای ارزیابی صحّت کار، رنگ آمیزی کنترل مثبت و منفی انجام شد. در این مطالعه، از نمونه جفت زنان حامله سالم، که زایمان ترم داشتند، به عنوان کنترل مثبت خارجی استفاده گردید (۲۱).

برای اسلامید های کنترل منفی، تمام مراحل انجام ایمونوہیستوشیمی طبق پروتکل فوق، انجام شد، به استثنای اینکه به جای آنتی بادی اولیه، سطح اسلامید ها را با محلول فسفات بافر سالین (PBS)، پوشانیدیم و سپس آن ها را اینکوبه کردیم. در این مطالعه رنگ آمیزی ایمونوہیستوشیمی به وسیله دو نفر با استفاده از میکروسکوپ نوری در بزرگ نمایی های مختلف مورد ارزیابی قرار گرفتند. آن ها از مقیاس نیمه کمی زیر برای ارزیابی شدت رنگ گرفتگی اسلامیدها استفاده کردند:

- منفی → ضعیف مثبت → ۱ → ۴ to ۲ مثبت متوسط
- ۷ to ۵ مثبت شدیداً مثبت → ۱۰ to ۸



شکل ۱: تصویر A، مکان یابی ایمونوہیستوشیمی آنزیم eNOS در بافت گرفته شده از جفت انسانی سالم، حاصل از زایمان ترم، به عنوان کنترل مثبت خارجی که نشان دهنده واکنش مثبت سلول ها علیه eNOS انسانی است (رنگ پذیری سیتوپلاسمی DAB و بزرگنمایی: $\times 40$).



شکل ۲: تصویر حاصل از میکروسکوپ نوری بینگر مکان یابی ایمونوھیستوشیمیایی مثبت آنزیم eNOS در بافت لوله فالوب زنان غیر حامله در فاز لوთال از چرخه قاعدگی. فلاش سیاه رنگ اشاره به اپیتیلیوم لومینال دارد. تصویر با بزرگنمایی $\times 40$ گرفته شده است.



شکل ۳: تصویر حاصل از میکروسکوپ نوری، نشان دهنده مکان یابی ایمونوھیستوشیمیایی آنزیم eNOS در بافت لوله فالوب زنان حامله سالم با زایمان ترم. فلاش سیاه رنگ اشاره به اپیتیلیوم لومینال دارد. تصویر با بزرگنمایی $\times 40$ گرفته شده است.

ایمونوھیستوشیمی



نمودار ۱: نمودار مقایسه ای شدت رنگ گرفنگی اپیتیلیوم لومینال لوله فالوب در گروه زنان حامله سالم و زنان غیر حامله در فاز لوتاب از چرخه قاعدگی ($P < 0.05$)

بحث

از زنان، زمانی اتفاق می افتد که، مژک های آن ها دارای عملکرد و تحرک نسبی باشد. این امر تأیید کننده نقش مهم مژک ها در عملکرد صحیح لوله فالوب می باشد (۲). علاوه براین، مطالعات نشان می دهند که، تعداد زنش مژک ها (CBF)، در مجاری هوایی از طریق مسیر پیام رسانی نیتریک اکساید-گوانوزین مونوفسفات حلقوی (NO-cGMP) تنظیم می شود. همچنین، آزاد شدن NO در مخاط نای خرگوش و تولید cGMP در اپیتیلیوم مجاری هوایی انسان، قبلاً گزارش شده است. همچنین، مهار آنزیم سترز کننده نیتریک اکساید (NOS)، تحریک تعداد زنش مژک ها را که توسط محرك بتا-ادرنرژیک القاء شده است تضعیف می کند (۲۳).

مطالعات متعدد، نشان داده اند که نیتریک اکساید (NO)، در اکثر وقایع تولید مثلی که به طور طبیعی در لوله فالوب پستانداران، اتفاق می افتد، دخالت دارد (۱۶ و ۱۳). در پستانداران، سلول های مژک دار، قسمتی از دستگاه تولید مثل اپیتیلیوم مجاری تنفسی و بطون های سیستم عصبی مرکزی را مفروش کرده اند. حضور NO در مجاری تنفسی، با کشف NO در هوای بازدمی و مکان یابی eNOS، در اپیتیلیوم مجاری هوایی و ریه، نشان داده شده است (۳). زنانی که دچار سنترم مژه بدون حرکت، هستند، از مشکلات نازابی رنج می برند (۲۲). افراد مبتلا به این بیماری دارای مقدار کمتری در هوای بازدمی هستند. حاملگی موفق در این گروه NO

جنینی، در زنان باردار قبل و بعد از زایمان انجام شد، مشاهده شد که هیچ اختلافی در فعالیت و بیان آنزیم NOS در میومتریوم، جفت یا غشاهای جنینی قبل و بعد از زایمان ترم وجود ندارد (۲۸). آن‌ها پیشنهاد کردند که در انسان، کاهش در فعالیت و بیان آنزیم NOS در شروع زایمان ترم دخالتی ندارد، و این یافته بر خلاف بررسی‌های انجام شده بر روی حیوانات است که در آن‌ها، شروع زایمان با کاهش فعالیت و بیان NOS همراه است (۲۹) و (۲۸).

بنابراین، نتایج حاصل از این مطالعه، نشان دهنده آن است که شروع زایمان در انسان‌ها، با کاهش در فعالیت و بیان eNOS و در نتیجه، تغییر در فعالیت مژک‌ها همراه نمی‌باشد. همچنین با توجه به یافته‌های قبلی، که نشان می‌دهند، میزان نیتریک اکساید بر روی تعداد زنش مژک‌ها مؤثر است (۲۳)، می‌توان از نتایج این تحقیق چنین استنباط کرد که تعداد زنش مژک‌ها، در سلول‌های مژک دار لوله فالوب در زنان حامله ترم با میزان آن در زنان غیر حامله که در فاز لوتنال از چرخه قاعدگی بودند، برابر است. بنابراین، با توجه به این که نتایج حاصل از یافته‌های قبلی نشان می‌دهند میزان بیان eNOS در اپیتلیوم پوشاننده مجاری هوایی با میزان فعالیت مژک‌ها مرتبط می‌باشد (۲۳)، می‌توان با بررسی بیان این آنزیم در لوله فالوب زنان حامله در ماه‌های مختلف بارداری و زنان غیر حامله در مراحل مختلف چرخه قاعدگی، به میزان مقدار بیان طبیعی آن در سلول‌های اپیتلیالی لوله فالوب زنان حامله، در ماه‌های مختلف یک بارداری طبیعی پی برد. سپس، با معلوم شدن میزان بیان طبیعی NOS در سلول‌های مژک دار و ترشحی اپیتلیوم لوله فالوب زنان حامله، در طول ماه‌های مختلف حاملگی طبیعی خصوصاً در اوایل بارداری، می‌توان مقدار آن را با بیان eNOS در لوله فالوب زنانی که مشکلات مرتبط با نازایی دارند، مقایسه کرد و بررسی کرد که آیا میزان بیان این آنزیم در این گروه‌ها متفاوت است. پس با توجه به این که احتمال دارد افزایش زنش غیرطبیعی مژک‌ها، در لوله فالوب، باعث حرکت سریع تخم و رویان و در نتیجه سقط و نازایی شده، و نیز کاهش تعداد زنش مژک‌ها، باعث کاهش فعالیت مژک‌های فیمیریا شده، که در نتیجه آن، فیمیریاهای لوله فالوب نمی‌توانند تختمک آزاد شده از تخدمان را با حرکت مژک‌ها به سوی خود بکشند و احتمال آن وجود دارد که تختمک به داخل شکم آزاد شود و در نهایت به واسطه لفاح در داخل شکم منجر به حاملگی داخل شکمی شود، می‌توان با اندازه‌گیری مقدار بیان eNOS به طور غیرمستقیم پی به فعالیت مژک‌ها در این گروه از افراد پی برد. زیرا ممکن است، بیان غیرطبیعی این آنزیم و در نتیجه تغییر در میزان تولید نیتریک اکساید بر فعالیت مژک‌ها تأثیر سوء گذاشته و باعث بروز این مشکلات شود.

نتیجه‌گیری

با توجه به بیان eNOS در سلول‌های ترشحی و مژک دار اپیتلیوم لوله فالوب، احتمالاً این آنزیم در عملکرد مژک‌ها تأثیرگذار می‌باشد، و با توجه به این که میزان بیان این آنزیم در افراد حامله طبیعی و زنان غیر حامله سالم برابر است، تغییرات بیان

همچنین، مطالعات قبلی نشان داده اند که نقص اولیه حرکت مژه با جهش در زن eNOS همراه است (۳). بیشتر اعمال بیولوژیکی NO از طریق پروتئین گیرنده آن به نام گوانیلات سیکالاز محلول (sGC)، که گوانوزین تری فسفات را به cGMP کاتالیز می‌کند، انجام می‌شود. سپس cGMP پروتئین کیناز G را فعال می‌کند که در تنظیم تعداد زنش مژک‌ها مشارکت دارد (۲۳). علاوه بر این، مطالعات اخیر نشان داده اند که، PKG در سلول‌های اپیتلیوم مجاری هوایی موش صحرابی مکان یابی شده اند و این سلول‌ها، به صورت فعال، نیتریک اکساید تولید می‌کنند که تعداد زنش مژک‌ها را در مجاری هوایی تنظیم می‌کند (۲۴). علاوه بر آن، مطالعات قبلی نشان می‌دهند که، ظاهر و تعداد زنش مژک‌ها (CBF)، در لوله رحم در طول چرخه منظم قاعدگی در پستانداران، تغییر می‌کند. در خرگوش‌ها میزان زنش مژک‌ها، در لوله رحم، در روز‌های دوم و سوم جفت گیری تا ۲۰٪ افزایش می‌یابد، که با زمان حرکت تخم در لوله رحم مرتبط می‌باشد (۲۴). با وجود این، در مطالعاتی که در لوله فالوب انسان انجام شده است توافق کلی، در میزان تعداد زنش مژک‌ها، در طول چرخه قاعدگی وجود ندارد (۲۲). دلیل این امر، به واسطه روش‌های متفاوت برای ارزیابی تعداد زنش مژک‌ها و همچنین، پارامترهای مختلفی است که برای تعیین مراحل چرخه قاعدگی در انسان، تعیین می‌شود (۲۲). همچنین، بیان ایزوفورم‌های NOS و نیکوتین آمید آدنین دی نوکلوتید فسفات- دیافوراز (مارکر غیراختصاصی و هیستوشیمیابی برای تعیین فعالیت تمام ایزوفورم‌های NOS)، در طول چرخه قاعدگی طبیعی در لوله رحم انسان، موش صحرابی و خوک تغییر می‌کند (۲۵). این نتایج امکان این فرضیه را قوت می‌بخشند که تغییرات در NO تولید شده، توسط ایزوفورم‌های مختلف NOS، در شرایط متغیر فیزیولوژیکی بدن، ممکن است در تنظیم اعمال مهم لوله فالوب، از جمله زنش مژک‌ها نقش داشته باشد (۲۵). در حقیقت ثابت شده است که بیان و فعالیت eNOS تحت تأثیر میزان β -استرادیول و پروژسترون قرار دارد (۲۶). در اپیتلیوم لوله فالوب، گیرنده β -استرادیول و نیز، گیرنده پروژسترون، شناسایی شده اند و گزارش شده است که بیان این رپتورها نیز در طول چرخه منظم قاعدگی تغییر می‌کند (۲۷). بنابراین، با توجه به نتایج تحقیقات قبلی، که نشان داده بودند تغییرات در بیان eNOS با تغییرات چرخه قاعدگی و سطح هورمونها تغییر می‌کند، مطالعه حاضر، به بررسی بیان ایزوفورم‌اندوتیالی آنزیم سترکننده نیتریک اکساید (eNOS)، در لوله فالوب زنان حامله، هنگام زایمان و در زنان غیر حامله، در فاز لوتنال از چرخه قاعدگی، پرداخت. نتایج این مطالعه نشان داد که، میزان بیان eNOS در لوله فالوب زنان حامله در هنگام زایمان با میزان آن در زنان غیر حامله، در فاز لوتنال برابر است.

در حقیقت، این مطالعه، اولین تحقیق است که ثابت بودن میزان بیان eNOS را در سلول‌های مژک دار لوله فالوب انسان، در هنگام زایمان گزارش می‌کند. و نشان می‌دهد که میزان بیان این آنزیم با شروع زایمان تغییر نمی‌کند. از سوی دیگر، در یک مطالعه که توسط تامسون و همکاران، بر روی بافت رحم، جفت و غشاهای

تقدیر و تشکر

مقاله حاضر برگرفته از طرح تحقیقاتی مصوب مرکز تحقیقات بیولوژی سلوولی و مولکولی دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی است. نویسندها بین وسیله مراتب تقدیر و تشکر خود را از همکاران این مرکز ابراز می دارند.

آن، می تواند منجر به اختلالات در حرکت مژک ها به صورت افزایش یا کاهش تعداد حرکات شود، و در نتیجه احتمال ایجاد مشکلات مرتبط با بارداری را افزایش می دهد. در نتیجه، می توان با تنظیم بیان NOS در لوله فالوب، میزان نیتریک اکساید تولید شده توسط این ایزوفورم از NOS را کنترل کرد و روشی مطمئن برای درمان اختلالات ناشی از تغییرات بیان این آنزیم ابداع نمود.

References

1. Alderton WK, Cooper CE. Nitric oxide synthases: structure, function and inhibition. *Biochem J* 2006; **357**: 593–615.
2. Lapointe J, Roy M, St-Pierre I, Kimmins S, Gauvreau D, MacLaren LA. Hormonal and spatial regulation of nitric oxide synthases (NOS) (neuronal NOS, inducible NOS, and endothelial NOS) in the oviducts. *Endocrinology* 2006; **147**: 5600–5610.
3. Zhan X, Li D, Johns RA. Expression of endothelial nitric oxide synthase in ciliated epithelia of rats. *J Histochem Cytochem* 2003; **51**: 81–87.
4. Herrero MB, Gagnon C. Nitric oxide: a novel mediator of sperm function. *J Androl* 2001; **22**: 349–356.
5. Dixit VD, Parvizi N. Nitric oxide and the control of reproduction. *Anim Reprod Sci* 2001; **65**: 1-16.
6. Kriegsfeld LJ, Demas GE, Huang PL, Burnett AL, Nelson RJ. Ejaculatory abnormalities in mice lacking the gene for endothelial nitric oxide synthase (eNOS). *Physiol Behav* 1999; **67**: 561-567.
7. Maul H, Longo M, Saade GR. Nitric oxide and its role during pregnancy: from ovulation to delivery. *Curr Pharm Des* 2003; **9**: 359-380.
8. Zhang J, Massmann GA, Mirabile CP. Nonpregnant sheep uterine type I and type III nitric oxide synthase expression is differentially regulated by estrogen. *Biol Reprod* 1999; **60**: 1198-1203.
9. Thomson AJ, Telfer JF, Kohnen G, Young A, Cameron IT, Greer I. Nitric oxide synthase activity and localization do not change in uterus and placenta during human parturition. *Hum Reprod* 1997; **12**: 2546-2552.
10. Ledingham MA, Thomson AJ, Young A, Macara LM, Greer IA, Norman JE. Changes in the expression of nitric oxide synthase in the human uterine cervix during pregnancy and parturition Mol. *Hum Reprod* 2000; **6**: 1041-1048.
11. Chwalisz K, Garfield RE. Role of nitric oxide in implantation and menstruation. *Hum Reprod* 2000; **15**: 96-111.
12. Tranguch S, Huet-Hudson Y. Decreased viability of nitric oxide synthase double knockout mice. *Mol Reprod Dev* 2003; **65**: 175-179.
13. Ekerhovd E, Norstrom A. Involvement of a nitric oxide-cyclic guanosine monophosphate pathway in control of fallopian tube contractility. *Gynecol Endocrinol* 2004; **19**: 239-246.
14. Wu TP, Huang BM, Tsai HC, Lui MC, Liu MY. Effects of nitric oxide on human spermatozoa activity, fertilization and mouse embryonic development. *Arch Androl* 2004; **50**: 173-179.
15. Jablonka-Shariff A, Basuray R, Olson LM. Inhibitors of nitric oxide synthase influence oocyte maturation in rats. *J Soc Gynecol Investig* 1999; **95**: 101-106.
16. Manser RC, Leese HJ, Houghton FD. Effect of inhibiting nitric oxide production on mouse preimplantation embryo development and metabolism. *Biol Reprod* 2004; **71**: 528-533.
17. Shaw LV, Dey SK, Critchley HOD, Horne AW. Current knowledge of the etiology of human tubal ectopic pregnancy. *Human Reproduction* 2010; **16**: 432-444.
18. Rodriguez PC, O'Flaherty CM, Beconi MT, Beorlegui NB. Nitric oxideinduced capacitation of cryopreserved bull spermatozoa and assessment of participating regulatory pathways. *Anim Reprod Sci* 2005; **85**: 231-242.
19. Storm van's Gravesande K, Noone PG, Grasemann H, Silverman ES, Yandava CN, Palmer L, et al. Primary ciliary dyskinesia (PCD) is associated with sequence variants in the NOS 2 and NOS 3 genes. *Am J Resp Crit Care* 2001; **163**: A537.
20. Lyons RA, Djahanbakhch O, Saridogan E, Naftalin A, Mahmood T, Weekes A, et.al. Peritoneal fluid, endometriosis, and ciliary beat frequency in the human fallopian tube. *Lancet* 2002; **360**: 1221-1223.
21. Najafi T, GhaffariNovin M, Ghazi R, Khorram O. Altered endometrial expression of endothelial nitric oxide synthase in women with unexplained recurrent miscarriage and infertility. *Reproductive Biomedicine Online* 2012; **25**: 408-414.
22. Lyons RA, Saridogan E, Djahanbakhch O. The reproductive significance of human Fallopian tube cilia. *Hum Reprod Update* 2006; **12**: 363-372.
23. Li D, Shirakami G, Zhan X, Roger A. Johns. Regulation of Ciliary Beat Frequency by the Nitric Oxide-Cyclic Guanosine Monophosphate Signaling Pathway in Rat Airway Epithelial Cells. *Cell Mol Biol* 2000; **23**: 175-181.
24. Borell U, Nilson O and Westman A. Ciliary activity in the rabbit Fallopian tube during oestrus and after copukation. *Acta Obstet Gynecol* 1957; **36**: 22-28.
25. Shao R, Zhang S, Weijdegar B, Zou S, Egecioglu E, Norstro MA. Nitric oxide synthases and tubal ectopic pregnancies induced by Chlamydia infection: basic and clinical insights. *Mol Hum Reprod* 2000; **16**: 907-915.

26. Rosselli M, Keller PJ, Dubey RK. Role of nitric oxide in the biology, physiology and pathophysiology of reproduction. *Hum Reprod Update* 1998; **4**: 3-24.
27. Nishimura A, Sakuma K, Shimamoto C, Ito S, Nakano T, Daikoku E, et.al. Ciliary beat frequency controlled by oestradiol and progesterone during ovarian cycle in guinea-pig Fallopian tube. *Exp Physiol* 2010; **7**: 819-828.
28. Thomson AJ, Telfer JF, Kohnen G, Young A, Cameron IT, Gree IA, et.al. Nitric oxide synthase activity and localization do not change in uterus and placenta during human parturition. *Human Reproduction* 1997; **12**: 2546-2552.
29. Yallampalli C, Garfield RE, Byam-Shmith M. Nitric oxide inhibits uterine contractility during pregnancy but not during delivery. *Endocrinology* 1993; **133**: 1899-1902.

Archive of SID