

تأثیر اسید آبسازیک بر میزان هورمون‌های جنسی سرم و بافت بیضه در موش‌های صحرایی نر بالغ

پروین حیدری، سعید خاتم‌ساز*، مهرداد شریعتی

گروه زیست‌شناسی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد کازرون، کازرون، ایران

تاریخ دریافت: ۱۳۹۲/۱۱/۱۶ تاریخ پذیرش: ۱۳۹۲/۲/۲۵

چکیده

زمینه و هدف: امروزه تأثیرات مصرف مواد غذایی با منشأ گیاهی در حفظ سلامت افراد و بهبود بسیاری از بیماری‌ها مورد توجه قرار گرفته است. هدف این بررسی مطالعه تأثیر اسید آبسازیک بر میزان هورمون‌های جنسی سرم و بافت بیضه در موش‌های صحرایی نر بالغ بود.

روش بررسی: این مطالعه تجربی بر روی ۵۰ سر موش صحرایی نر که به صورت تصادفی به ۵ گروه مساوی کنترل، شاهد و تجربی ۱، ۲ و ۳ تقسیم شدند. در گروه کنترل هیچ تیمار دارویی صورت نگرفت. گروه شاهد روزانه آب مقطر به عنوان حلال دارو دریافت کردند. گروه‌های تجربی ۱، ۲ و ۳ به ترتیب مقادیر ۲۰، ۴۰۰ و ۸۰۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم عصاره حاوی هورمون گیاهی آبسازیک اسید به مدت ۴۰ روز به صورت خوراکی دریافت کردند. از تمام گروه‌ها در پایان روز چهارم خون‌گیری به عمل آمد و غلظت سرمی هورمون‌های LH، FSH، دی‌هیدروتستوسترون و تستوسترون به روش الیزا اندازه‌گیری شدند. همچنین تغییرات بافتی بیضه بعد از تهیه نمونه‌های بافتی به وسیله میکروسکوپ نوری و شمارش سلول‌های دودمان اسپرم بین گروه‌های تجربی و کنترل نیز بررسی شد. داده‌ها با آزمون‌های آماری آنالیز واریانس و تست تی تجزیه و تحلیل شدند.

یافته‌ها: مصرف عصاره حاوی اسید آبسازیک با مقادیر ۴۰۰ و ۸۰۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم در پایان روز چهارم باعث افزایش معنی‌دار غلظت سرمی هورمون تستوسترون نسبت به گروه کنترل شد ($p < 0.05$). اختلاف معنی‌داری در غلظت سرمی هورمون‌های LH، FSH و دی‌هیدروتستوسترون در گروه‌های تجربی نسبت به گروه کنترل مشاهده نشد ($p > 0.05$). در زنجیره اسپرماتوژنز نیز اختلاف معنی‌داری در تعداد سلول‌های اسپرماتوگونی، اسپرماتید، اسپرماتوسیت اولیه، سرتولی، بینابینی بین گروه‌های تجربی و کنترل مشاهده نشد ($p \geq 0.05$). از نظر بافت‌شناسی در لوله‌های منی‌ساز و نیز سلول‌های رده اسپرماتوژنز نیز تغییری دیده نشد.

نتیجه‌گیری: احتمالاً اسید آبسازیک در طی دوره ۴۰ روزه از طریق تأثیر بر عملکرد گیرنده‌های LH-متی‌ل دی‌آسپاراتات و رسپتورهای ۷ فعال شده به وسیله پروکسی زوم و فعال شدن گیرنده‌های LH در سلول‌های لایدیگ منجر به افزایش فعالیت بیضه برای ترشح تستوسترون می‌شود.

واژه‌های کلیدی: اسید آبسازیک، تستوسترون، دی‌هیدروتستوسترون، LH، FSH، محور هیپوفیز گناد

*نویسنده مسئول: دکتر سعید خاتم‌ساز، کازرون، دانشگاه آزاد اسلامی، دانشکده علوم پایه، گروه زیست‌شناسی

Email: saeed1617@yahoo.com

مقدمه

یکی از گروه‌های پنج‌گانه فیتوهورمون‌های

اصلی اسید آبسزیک است که در بخش‌های مختلف تمام گیاهان، از جمله ریشه‌ها و دانه‌ها وجود دارد (۴). اسید آبسزیک در فرآیندهای مهم فیزیولوژیکی گیاهان، مانند پاسخ به استرس، تنش خشکی و خفتگی دخالت دارد (۵). از آنجا که غذای عمده انسان و جانوران از گیاهان، به ویژه ریشه و دانه به عنوان منبع اسید آبسزیک، تأمین می‌شود، توجه خاصی به اسید آبسزیک به عنوان یک نامزد برای کاربردهای زیست پزشکی شده است. براساس تحقیقاتی که بر روی اسید آبسزیک انجام شده است، نقش این ماده در موارد زیر مشخص شده است؛ می‌تواند قند خون ناشتا را بهبود بخشد (۶)، با تأثیر برگیرنده هسته‌ای PPAR γ اثرات آنتی‌دیابتیک خود را برجای می‌گذارد (۷)، گنادوتروپین‌های کریونی انسان را کاهش و سطح آنها را تغییر می‌دهد، در فاز S چرخه سلولی تأثیر می‌گذارد و باعث القاء آپوپتوزسیس می‌شود (۹ و ۸). از آنجا که کلسیم از طریق سیگنال‌دهی یک نقش کلیدی را در تنظیم آپوپتوزسیس بازی می‌کند، تغییر در توزیع کلسیم در سلول‌های فعال می‌تواند آبخاری را القا نماید که به مرگ سلولی می‌انجامد. ظاهراً اسید آبسزیک به طور مکانیکی بعضی از این مسیرها را فعال می‌کند (۱۰). بنابراین، اسید آبسزیک می‌تواند به درمان سرطان کمک نماید، زیرا از طریق افزایش تراکم (peroxisomeproliferator-activated receptor γ) و (N-methyl-D-aspartate)

فرآیند تولیدمثل در پستانداران تحت تأثیر عوامل مختلفی قرار دارد و با دخالت محورهای عصبی و هورمونی متعددی فعالیت می‌کند. به خاطر اهمیت حیاتی این فرآیند، در طول تاریخ توجه فراوانی به آن معطوف شده است و از روش‌های گوناگونی برای تنظیم باروری و رفع اختلالات آن در حیوانات اهلی و انسان استفاده شده است. در این میان گیاهان دارویی کاربرد فراوانی داشته‌اند و در برخی موارد برای مقابله با اختلالات تولیدمثلی به کار رفته‌اند و با موفقیت‌هایی همراه بوده‌اند. در میان ترکیبات گیاهی که کاربرد دارویی داشته‌اند، فیتوهورمون‌ها از پتانسیل بیشتری برخوردار هستند، زیرا طبق تعریف هورمون، باید بتوانند در تراکم‌های ناچیز اثرات فیزیولوژیکی فراوانی بر جای گذارند. هورمون تحریک کننده هورمون‌های گنادوتروپین از ناحیه پره اپتیک و هسته قوسی هیپوتالاموس ترشح می‌شود که یک هورمون دکا پپتیدی است. این هورمون پس از ساخته شدن، از طریق انتهای اعصاب تولید کننده هورمون، وارد برجستگی هیپوتالاموس شده و در آنجا وارد عروق باب هیپوتالاموس هیپوفیز می‌شود. سپس با جریان خون باب، به هیپوفیز پیشین انتقال یافته و با تأثیر بر سلول‌های ترشح کننده هورمون‌های گنادوتروپین، باعث تحریک ترشح LH و FSH می‌شود (۱ و ۲). گنادوتروپین‌ها سبب تحریک ترشح و آزاد سازی هورمون‌های استروئیدی (استروژن، پروژسترون و آندروژن‌ها) می‌شوند و همچنین با اثر بر روی مغز رفتار تولید مثلی را کنترل می‌کنند (۳).

روش بررسی

در این مطالعه تجربی، ۵۰ سر موش صحرایی نر بالغ نژاد ویستار با وزن تقریبی ۲۲۰-۲۱۰ گرم و سن ۳ تا ۲/۵ از مرکز پرورش حیوانات آزمایشگاهی مؤسسه سرم‌سازی رازی شیراز تهیه شده و جهت انجام آزمایش به مرکز پرورش حیوانات آزمایشگاهی دانشگاه آزاد اسلامی واحد کازرون منتقل شدند. کلیه حیوانات در شرایط نوری استاندارد ۱۲ ساعت روشنایی (از ساعت ۶ صبح تا ۶ عصر) و ۱۲ ساعت تاریکی (از ساعت ۶ عصر تا ۶ صبح) قرار گرفته‌اند و در هر قفس یک ظرف آب‌خوری قرار می‌گرفت. هر روز غذای فشرده شده مخصوص رت در اختیار آنها قرار می‌گرفت. از لحاظ خوردن و آشامیدن هیچ محدودیتی ایجاد نمی‌شد. حیوانات به صورت تصادفی به ۵ گروه مساوی در قالب گروه‌های کنترل، شاهد و تجربی ۱، ۲، ۳ تقسیم شدند. در گروه گروه کنترل کلیه شرایط با سایر گروه‌ها یکسان بود. حیوانات این گروه به جزء آب و غذا هیچ تیمار خاصی را دریافت نکردند. گروه شاهد که هر روز ۲ سی سی آب مقطر به صورت خوراکی (گاوآژ به داخل دهان) دریافت کردند. در این گروه کلیه شرایط با گروه کنترل یکسان بود از لحاظ خوردن و آشامیدن هیچ محدودیتی ایجاد نمی‌شد. گروه‌های تجربی ۱، ۲ و ۳ به ترتیب مقادیر ۲۰۰، ۴۰۰ و ۸۰۰ میلی گرم برکیلوگرم عصاره آبسبزیک اسید را دریافت نمودند (۱۰، ۹ و ۴). از تمام گروه‌ها در پایان روز چهارم ۲۴ ساعت بعد از دریافت آخرین نوبت عصارهٔ حاوی هورمون، خون‌گیری

NMDA، کلسیم داخل سلولی منجر به مرگ سلول‌های سرطانی می‌شود (۹ و ۸)، مقاومت به انسولین را در موش‌های مبتلا به چاقی مفرط بهبود می‌بخشد و چاقی و التهاب را در آنها درمان می‌کند (۱۰). بدون تأثیر بر وزن بدن باعث کاهش تری‌گلیسرید پلاسما در موش می‌شود (۶)، فعالیت PPAR γ PG را در سیستم ایمنی بدن افزایش می‌دهد (۱۰).

مطالعات نشان داد که تستوسترون عامل بقای روند اسپرماتوژنز می‌باشد، به خصوص تبدیل اسپرماتیدهای گرد به اسپرماتیدهای دراز نیاز شدید به تستوسترون دارند. به علاوه FSH و تستوسترون در مرحله نهایی اسپرمیوژنز از طریق افزایش میزان کلسیم درون سلولی و اتصالات شکافدار بین سلول‌ها نقش خود را اعمال می‌کنند و باعث تشدید این مرحله می‌شوند (۱۱). با توجه به اثرات گسترده حیاتی فوق برای اسید آبسبزیک و دخالت گیرنده‌های هسته‌ای PPAR γ در فرایندهای گوناگون، این احتمال وجود دارد که اسید آبسبزیک بر محور هیپوفیز-گناد و فرآیند اسپرماتوژنز نیز تأثیر بگذارد. از طرف دیگر، به‌خاطر پایداری زیاد ملکول اسید آبسبزیک و وجود آن در دانه‌ها، از جمله غلات مانند گندم، خواسته یا ناخواسته به‌طور روزانه مقداری اسید آبسبزیک وارد بدن انسان‌ها می‌شود. لذا هدف این مطالعه بررسی مطالعه تأثیر اسید آبسبزیک بر میزان هورمون‌های جنسی سرم و بافت بیضه در موش‌های صحرایی نر بالغ بود.

خوبی صورت گیرد. نمونه‌های پودر شده به وسیله کاغذ صافی واتمن شماره ۱ فیلتر شد و بافت‌های باقیمانده بر روی فیلتر سه بار توسط محلول استخراج شستشو شدند. متانول اضافی به وسیله دستگاه تقطیر، تقطیر شده و سپس هم حجم محلول باقیمانده، بافر فسفات ۰/۵ مولار اضافه شد. سپس با اضافه کردن پتاس ۰/۲ نرمال pH محلول به ۸/۵ رسانیده شد. به محلول به دست آمده به میزان برابر اتیل‌استات اضافه شد تا بخشی از ناخالصی‌ها در آن حل شود. در این مرحله محلول دارای دو فاز متفاوت می‌گردد. این محلول را ورتکس (با دست این قدر تکان داده تا محلول دو فاز می‌شود) کرده و فاز بالایی (اتیل‌استات) دور ریخته شد و باقیمانده اتیل‌استات به وسیله دستگاه تقطیر شد (۱۲). برای تهیه اسید آبسزیک مورد نیاز در این پژوهش به دفعات مکرر مراحل استخراج انجام شد.

روش تجویز عصاره حاوی هورمون گیاهی آبسزیک اسید به صورت خوراکی (گاوآژ به داخل دهان) بود، به این صورت که هر روز سر ساعت معین (حدود ۸ صبح) به مدت ۴۰ روز، با کمک سرنگ انسولینی دارای فیدر به هر کدام از موش‌های گروه‌های تجربی مختلف ۲ سی‌سی از محلول حاوی عصاره اسید آبسزیک با غلظت‌های مناسب خوراندیده می‌شود. برای خوراندن دارو موش‌ها در وضعیت خاص نگهداشته می‌شد، سپس به آرامی نوک نیدل را از طرف دهان وارد حلق و مری کرده و پس از

مستقیم از قلب به عمل آمد. از هر موش حدود ۴-۳ میلی‌لیتر خون در لوله آزمایش استریل شده که فاقد ماده ضد انعقاد بود جمع‌آوری شد. نمونه‌های خونی جمع‌آوری شده به مدت ۱۵ دقیقه با سرعت ۴۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفوژ شد تا سرم از لخته جدا شود سرم‌های جدا شده تا زمان سنجش هورمونی در دمای ۲۰- درجه سانتی‌گراد برای اندازه‌گیری غلظت سرمی هورمون‌های LH، FSH، تستوسترون و دی‌هیدرو تستوسترون نگهداری شدند. اندازه‌گیری هورمونی بر اساس روش‌های معمول با استفاده از روش‌های الایزای و ELISA انجام گرفت.

پس از خون‌گیری مستقیم از قلب به سرعت بیضه‌های حیوانات خارج شده و بیضه‌های چپ و راست هر گروه به تفکیک توزین گردید. همچنین برش بافتی از بیضه‌ها انجام شد. آن‌گاه تعداد سلول‌های اسپرماتوگونی، اسپرماتوسیت اولیه، اسپرماتید، سرتولی و بینابینی در گروه‌های مختلف مورد شمارش میکروسکوپی و بررسی آماری قرار گرفت.

در این پژوهش برای استخراج اسید آبسزیک از دانه گندم استفاده گردید. گندم مورد استفاده در این پژوهش از نوع پیش‌تاز با کشت دیم بود. در ابتدا گندم مورد استفاده به وسیله آسیاب برقی پودر شد. سپس ۲۰۰ گرم از گندم پودر شده برای انحلال بهتر در ۴۰۰۰ میلی‌لیتر محلول استخراج در هاون چینی طی چند مرحله ساییده شد. نمونه‌های پودر شده در تاریکی و دمای ۴ درجه سانتی‌گراد به مدت حداقل ۲۴ ساعت نگهداری شد تا عمل انحلال هورمون‌ها به

اطمینان از ورود نیدل به مری، سرنگ حاوی عصاره تخلیه می‌شد.

معنی‌دار غلظت سرمی تستوسترون در گروه‌های دریافت کننده اسید آبسزیک نسبت به گروه کنترل شد ($P < 0/05$) (جدول ۱).

یافته‌ها

داده‌های جمع آوری شده با نرم افزار SPSS و آزمون‌های آماری آنالیز واریانس و تست تی تجزیه و تحلیل شدند. نتایج به دست آمده نشان داد، مصرف عصاره حاوی اسید آبسزیک با مقادیر ذکر شده در پایان روز چهارم باعث تغییر معنی‌داری در غلظت سرمی هورمون LH، FSH و دی هیدروتستوسترون در گروه‌های تجربی نسبت به گروه کنترل نشد ($P > 0/05$). مصرف عصاره حاوی اسید آبسزیک در پایان روز چهارم باعث افزایش

بررسی فتومیکروگراف تهیه شده از مقطع عرضی لوله‌های اسپرم ساز در گروه تجربی ۳ (دریافت کننده ۸۰۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم عصاره آبسزیک) و مقایسه آن با گروه کنترل نشان داد که تفاوت معنی‌داری در تعداد، شکل و اندازه سلول‌های دودمان اسپرم (اسپرما توکونی، اسپرما توسیت اولیه، سلول‌های سرتولی و لایدیگ) در گروه‌های تجربی نسبت به گروه کنترل و شاهد بعد از یک دوره زمانی ۴۰ روزه نشان نداد ($P \geq 0/05$) (جدول ۲).

جدول ۱: مقایسه میانگین و انحراف معیار غلظت سرمی هورمون‌های LH، FSH، تستوسترون و دی هیدروتستوسترون در گروه‌های مورد مطالعه ۴۰ روز پس از مصرف عصاره حاوی آبسزیک اسید

گروه	متغیر	LH (واحد بین المللی بر میلی لیتر)	FSH (واحد بین المللی بر میلی لیتر)	تستوسترون (نانوگرم بر میلی لیتر)	دی هیدرو تستوسترون (نانوگرم بر میلی لیتر)
کنترل		۰/۲۹ ± ۰/۰۲	۰/۴۹ ± ۰/۰۲	۲/۳ ± ۰/۲۴	۱/۷۹ ± ۰/۲۱
شاهد		۰/۲۷ ± ۰/۰۳	۰/۵۰ ± ۰/۰۳	۲/۴۱ ± ۰/۳۹	۱/۸ ± ۰/۲۳
تجربی ۱		۰/۲۸ ± ۰/۰۲	۰/۵۰ ± ۰/۰۳	۲/۹۳ ± ۰/۵۶	۱/۸ ± ۰/۲۴
تجربی ۲		۰/۲۹ ± ۰/۰۳	۰/۵۱ ± ۰/۰۲	۴/۳۲ ± ۰/۶۱*	۱/۹۵ ± ۰/۲۶
تجربی ۳		۰/۳۴ ± ۰/۰۱	۰/۵۲ ± ۰/۰۵	۵/۴۷ ± ۰/۵۷*	۱/۹۳ ± ۰/۲۷

* اختلاف معنی‌دار بین گروه‌های تجربی و کنترل ($P \leq 0/05$)

جدول ۲: مقایسه میانگین و انحراف معیار تعداد سلول‌های اسپرما توکونی، اسپرما توسیت اولیه، اسپرما تید، بینابینی و سرتولی در گروه‌های مورد مطالعه ۴۰ روز پس از مصرف عصاره حاوی اسید آبسزیک

گروه	متغیر	تعداد سلول‌های اسپرما توکونی	تعداد سلول‌های اسپرما توسیت اولیه	تعداد سلول‌های اسپرما تید	تعداد سلول‌های سرتولی	تعداد سلول‌های بینابینی
کنترل		۵۸/۵۶ ± ۱/۲۳	۵۶/۷ ± ۱/۵	۱۵۰/۵ ± ۴/۲۷	۱۱/۴ ± ۰/۴۵	۱۳/۷ ± ۰/۶۳
شاهد		۵۶/۹۲ ± ۲/۳۴	۵۶/۸۰ ± ۱/۳۴	۱۴۹/۶۰ ± ۲/۱۳	۱۱/۴ ± ۰/۳۷	۱۳/۵ ± ۰/۵۵
تجربی ۱		۵۷/۷۶ ± ۲/۴۲	۵۶ ± ۱/۲۹	۱۴۸/۷ ± ۲/۰۱	۱۱/۲ ± ۰/۵۳	۱۳/۴ ± ۰/۵۶
تجربی ۲		۵۹/۳ ± ۲/۲۷	۵۶ ± ۱/۳۲	۱۵۲/۶ ± ۲/۲۱	۱۰/۸ ± ۰/۴۹	۱۳/۸ ± ۰/۶۶
تجربی ۳		۵۹/۶ ± ۱/۹۸	۵۵/۳ ± ۱/۲۹	۱۴۸/۵ ± ۲/۳۳	۱۰/۶ ± ۰/۴۵	۱۳/۵ ± ۰/۴۵

بحث

تنظیم PPAR γ در پاسخ به موج LH و FSH به صورت تنظیم پایینی می‌باشد (۱۶). از طرف دیگر مهار رسپتورهای هسته‌ای PPAR γ موجود در سلول‌های لیدیک باعث مهار انتقال کلاسترول به درون میتوکندری و مهار سنتز استروئیدها می‌شود (۱۷). PPAR γ به وسیله ژن‌های NR $1C_3$ رمزگذاری می‌شود به طوری که موش‌های با نقص NR $1C_3$ کاهش میزان تستوسترون را نشان می‌دهند (۱۸). بنابراین احتمالاً با توجه به شواهد اثبات شده احتمال دارد که یکی از دلایل افزایش غلظت تستوسترون اثر مستقیم اسید آبسزیک بر PPAR γ در سلول‌های لیدیک موجود در بیضه باشد (۱۵). در مطالعه‌ای افزایش^(۱) NMDA در جنس نر نسبت به ماده را نشان داده و تأثیر آن در نورون‌های ناحیه پره‌اپتیک هیپوتالاموس در ترشح GnRH و افزایش تستوسترون را به اثبات رسانیده است (۱۹). بنابراین می‌توان یکی دیگر از دلایل افزایش تستوسترون را به اثر تقویتی اسید آبسزیک بر NMDA و اثر آن بر تولید تستوسترون دانست (۲۰).

از طرف دیگر NMDA منجر به افزایش LH می‌شود (۲۱-۲۳). اثرات تحریکی گیرنده NMDA روی ترشح LH هنگامی که با فعالیت سیستم سروتونرژیک همراه باشد بلوکه می‌شود (۲۴). بنابراین با توجه به مطلب ذکر شده و نتیجه حاصل از پژوهش حاضر اسید آبسزیک باعث افزایش تستوسترون می‌شود و با تأثیر بر فعالیت سیستم سروتونرژیک ترشح LH را بلوکه می‌کند. اسید آبسزیک به عنوان یک پیامبر ثانویه عمل کرده و با اتصال متوالی به گیرنده‌های

نتایج مطالعه حاضر نشان داد، مصرف عصاره حاوی اسید آبسزیک با مقادیر داده شده در پایان ۴۰ روز تغییری در میزان هورمون‌های LH، FSH و دی‌هیدروتستوسترون نسبت به گروه کنترل ایجاد نکرد. نتایج به دست آمده از تأثیر عصاره فوق بر میزان هورمون تستوسترون نشان می‌دهد، این عصاره با مقادیر ۴۰۰ و ۸۰۰ میلی‌گرم بر کیلوگرم در پایان روز چهارم باعث افزایش معنی‌داری در غلظت سرمی هورمون تستوسترون نسبت به گروه کنترل و شاهد می‌شد ($P < 0.05$). با توجه به تحقیقات گذشته بر روی اسید آبسزیک مکانیزم عمل آن نشان داده شد که رسپتورهای هسته‌ای به خصوص PPAR γ در عملکرد اسید آبسزیک بسیار مهم هستند و اسید آبسزیک به عنوان یک آگونیسم PPAR γ شناخته شده است که باعث افزایش فعالیت PPAR γ می‌شود (۱۴ و ۱۳). از طرف دیگر در مطالعاتی که بر روی توزیع گیرنده‌های هسته‌ای به خصوص PPAR γ صورت گرفته است، پراکندگی این رسپتورها در محور هیپوتالاموس هیپوفیز گناد اثبات شده است. تجمع زیاد رسپتورهای PPAR γ در گنادهای جنسی تخمدان‌ها و بیضه‌ها به خصوص به صورت گسترده در سلول‌های بینابینی لیدیک و سلول‌های لوله‌های منی‌ساز و همچنین نقش آن را در استروئیدوزن و متابولیسم چربی‌ها به اثبات رسیده است (۱۵). با توجه به مطالعه‌ای که ارتباط منفی افزایش بیان رسپتورهای LH و FSH با mRNA مربوط به PPAR γ را نشان می‌دهد، فرض بر این است که

غشایی باعث فعال شدن س cADP ریپوز و در نتیجه آزادسازی انسولین از جزایر لانگرهانس پانکراس انسان می‌شود (۲۵). با افزایش میزان انسولین، میزان لپتین نیز افزایش می‌یابد (۲۶ و ۲۷) لپتین برپالس‌های هورمون LH مترشح از هیپوفیز پیشین اثر گذاشته و میزان LH کاهش می‌یابد (۲۸).

در این پژوهش غلظت هورمون تستوسترون در گروه‌های تجربی افزایش معنی‌داری را نسبت به گروه کنترل نشان می‌دهد. مطالعات نشان داده‌اند تستوسترون اثرات فیدبک منفی بر ترشح LH و GnRH دارا می‌باشد. به طوری که افزایش میزان هورمون تستوسترون باعث مهار ترشح LH می‌گردد، که این عمل از طریق مهار ترشح GnRH از هیپوتالاموس و اثر مستقیم بر گنادوتروپ‌های هیپوفیزی انجام می‌دهد (۲۹ و ۳۰). پس این احتمال وجود دارد که اگر هورمون LH در طی آزمایش زیاد شده باشد و منجر به افزایش تستوسترون شده باشد، ولی طی عمل فیدبک منفی و عملکرد لپتین و رسپتور PPAR γ و NMDA کنترل شده است.

در مورد FSH احتمالاً مکانیزم فیدبک فقط به وسیله استروئیدهای بیضه اعمال نمی‌شود، بلکه هورمون‌های اینهیبین اکتیوتین و فلوستاتین نیز تأثیر مرکزی بر روی GnRH در تنظیم غلظت FSH نقش دارند (۳۱ و ۳۲). از طرف دیگر در مطالعه تستو و همکاران (۲۰۰۲) اثر تقویتی PPAR γ برهورمون‌های اینهیبین اکتیوتین و فلوستاتین به اثبات رسیده است که تعدیل FSH به وسیله اسید آبسزیک به واسطه

PPAR γ را توجیه می‌کند (۳۳). با توجه به مطالعه‌ای که ارتباط منفی افزایش بیان رسپتورهای LH و FSH با mRNA مربوط به PPAR γ را بیان می‌کند، نشان می‌دهد که تنظیم PPAR γ در پاسخ به موج LH و FSH به صورت تنظیم پایینی می‌باشد (۱۶). پس به طور کلی می‌توان احتمال داد که کنترل مکانیسم فیدبکی اینهیبین و اکتیوتین و عملکرد اسید آبسزیک بر PPAR γ دلیل عدم تغییر احتمالی FSH می‌باشد.

نتایج به دست آمده از پژوهش حاضر نشان می‌دهد از نظر بافت شناسی سلول‌های دودمان اسپرم تغییر معنی‌داری پیدا نکرده است. هورمون FSH اثرات مستقیمی بر روی سرعت تکثیر سلول‌های اسپرماتوگونی دارد (۳۴). به دنبال افزایش هورمون FSH سرعت تکثیر سلول‌های اسپرماتوگونی افزایش می‌یابد و با کاهش ترشح هورمون FSH کاهش در تعداد سلول‌های اسپرماتوگونی دیده می‌شود، زیرا ارتباط مستقیمی بین ترشح FSH و تعداد سلول‌های اسپرماتوگونی و تکثیر آنها دارد (۳۵ و ۳۶). ترشح هورمون LH برای رشد و تقسیم مناسب سلول‌های اسپرماتوگونی لازم است و ارتباط مستقیمی بین تکثیر و تعداد سلول‌های اسپرماتوگونی با LH موجود در گردش خون افراد بالغ وجود دارد. با کاهش و افزایش ترشح این هورمون تعداد سلول‌های اسپرماتوگونی هم کم و زیاد می‌شود (۳۰). یافته‌ها نشان می‌دهد که هورمون FSH اثرات مستقیمی بر تولید اسپرماتوسیت‌ها دارد و با کاهش و افزایش ترشح این هورمون تعداد این سلول‌ها هم کم و زیاد می‌شود (۳۵)

افزایش غلظت سرمی هورمون تستوسترون می‌شود. احتمال داده می‌شود افزایش کلسترول، مهار فعالیت آنزیم ۵-آلفا رودکتاز، افزایش فعالیت رسپتور PPAR γ و افزایش رسپتور NMDA سنتز آندروژن‌ها از جمله تستوسترون را افزایش داده است. در صورتی که مطالعات بافتی سلول‌های دودمان اسپرم تغییرات معنی‌داری را نشان نداده است. پس احتمالاً مصرف اسید آبسیزیک بر محور هیپوفیز-گناد و روند اسپرماتوزن تأثیر معنی‌داری ندارد، هر چند مطالعات بیشتری در این زمینه لازم است.

تقدیر و تشکر

این مطالعه حاصل پایان‌نامه کارشناسی ارشد علوم جانوری گرایش فیزیولوژی مصوب دانشگاه آزاد اسلامی واحد کازرون است که با حمایت مالی این دانشگاه انجام شد.

و ۳۳). هم‌چنین هورمون FSH اثرات مستقیمی بر تولید اسپرماتوسیت‌ها در مرحله لپتوتن و پاکی تن دارد (۳۴). هورمون FSH باعث تکثیر سلول‌های اسپرماتوگونی و تمایز آنها به اسپرماتوسیت‌های اولیه می‌شود (۳۶). سلول‌های اسپرماتید کوچک‌ترین سلول‌های رده اسپرماتوزن می‌باشند و بین ۷ تا ۸ میکرون قطر دارند (۳۷). از طرفی مطالعات نشان می‌دهند که FSH برای اتصال و چسبیدن سلول‌های اسپرماتید به سلول‌های سرتولی ضروری هستند (۳۸). پس با توجه به عدم تغییر مقدار سرمی FSH و هم‌چنین تبدیل شدن اسپرماتید به اسپرماتوزوا و عدم تغییر سلول‌های اسپرماتوسیت در پژوهش حاضر احتمال عدم تغییر تعداد سلول‌های اسپرماتید وجود دارد. از طرف دیگر سلول‌های تمایز نیافته در بافت بینابینی تحت اثر هورمون LH مترشح از هیپوفیز پیشین قرار گرفته و به سلول‌های بینابینی تبدیل می‌شود (۳۹). بنابراین با توجه به عدم تغییر سرمی هورمون LH در تحقیق حاضر عدم تغییر در تعداد سلول‌های بینابینی منطقی به نظر می‌رسد. نتایج حاصله از مطالعات بافتی اختلاف معنی‌داری بین تعداد سلول‌های سرتولی و لایدیگ بین گروه‌های تجربی و کنترل نشان نمی‌دهد، هر چند مطالعات بیشتری در این زمینه لازم است.

نتیجه‌گیری

با توجه به نتایج حاصل از این تحقیق می‌توان نتیجه‌گیری کرد که مصرف اسید آبسیزیک باعث

REFERENCES:

1. Pralong F. The HPG axis, training cours in reproductive health research, 2008.
2. Groof LJ, Jameson JL. Endocrinology. 4th ed. WB: Saunders company; 2001; 2209-25.
3. Eun-Jin Y, Brian T, Naspak Darcy B. Kelley: Direct acyion of go nadotropin in brian integrates behavioral and reproductive function. PNAS 2007;1(7): 2477-82.
4. Bassaganya-Riera J, Skoneczka J, Kingston DGJ. Mechanisms of action and medicinal applications of abscisic acid. Current Medicinal Chemistry 2009; 14: 60.
5. Hoag T, Baolian L, Zhideng L, Jinyan Z, Jie Y, Juan Z. New use of natural abscisic acid in developing "differentiation inducer" drugs of tumor cells. 2006.
6. Livingston V, Abscisic acid tablets and process. 1976.
7. Parihar A, Parihar MS, Ghafourifar P. Significance of mitochondrial calcium and nitric oxide for apoptosis of human breast cancer cells induced by tamoxifen and etoposide. *Int J Mol Med* 2008; 21(3): 317-24.
8. Kruman I, Guo Q, Mattson MP. Calcium and reactive oxygen species mediate staurosporine-induced mitochondrial dysfunction and apoptosis in PC12 cells. *J Neurosci Res* 2003; 51(3): 293-308.
9. Guri AJ, Hontecillas R, Si H, Liu D, Bassaganya-Riera J. Dietary abscisic acid ameliorates glucose tolerance and obesity-related inflammation in db/db mice fed high-fat diets. *Clin Nutr* 2007; 26: 107-16.
10. Guri AJ, Hontecillas R, Ferrer G, Casagran O, Wankhade U, Noble AM, et al. Loss of PPAR gamma in immune cells impairs the ability of abscisic acid to improve insulin sensitivity by suppressing monocyte chemoattractant protein-1 expression and macrophage infiltration into white adipose tissue. *J Nutr Biochem* 2008; 19(4): 216-28.
11. Soonlee RM, Catherine R. Anatomical and Functional Evidence for a nearal Hypothalamic – Testicular pathway that is Independent of the pituitary. *Endocrinology* 2002; 143(11): 4447-58.
12. Hassibip Reaserching of cold stress effect in priode of different rice genetic vegetable Ahvaz chamranmartyr university dissertation doctoral 1386, 145.
13. Braissant O, Fougelle F, Scotto C, Dauca M, Wahli W. Differential expression of peroxisome proliferator-activated receptors (PPARs): tissue distribution of PPAR- alpha, -beta, and -gamma in the adult rat. *Endocrinology* 1996; 137: 354-66.
14. Bassaganya- R, GuriAj L , Climnt M , Carboa A, Sobril BW , Home WT, et al. Abscisic Acid regulates inflammation via ligand –binding domain –independent activation of PPAR. *J Biol Chem* 2010; 18: 120-8.
15. Froment P, Gizard F, Defever D, Staels B, Dupont J, Monget P. Peroxisome proliferator-activated receptors in reproductive tissues: from gametogenesis to parturition.; *Journal of Endocrinology* 2006; 189: 199-209.
16. KongL J, Wang AG, FuJ L, Lai CHH, Wang XF, LinH CH. Peroxisome proliferator-activated receptor γ is involved in weaning to estrus of primiparous sows by regulating the expression of hormone genes in hypothalamus-pituitary-ovary axis. *Asian-Aust J Anim Sci* 2007; 20(3): 340 – 50.
17. Maria G, Zhi-Xing Y, Noureddine Boujrad J, Christophher C, Martine C, and Vassilios P. Effect of Peroxisome Proliferator on Leydig Cell Peripheral-Type Benzodiazepine Receptor Gene Expression, Hormone-Stimulated Cholesterol Transport, and Steroidogenesis: Role of the Peroxisome Proliferator-Activator Receptor; *Endocrinology* 2002; 143(7): 2571-2583 by The Endocrine Society.
18. Luc J, Martin and Jacques J. Tremblay; Nuclear Receptors in Leydig Cell Gene Expression and Function. *BIOLOGY OF REPRODUCTION* 83, 3-14, published online before print 7 April 2010. DOI 10.1095/biolreprod.110.083824.
19. HSU C, HSIEH YL, YANG RC, AND HSU HK. Blockage of N-methyl-D-aspartate receptors decreases testosterone levels and enhances postnatal neuronal apoptosis in the preoptic area of male rats. *Neuroendocrinology* 2000; 71: 301-7.
20. Pidoplichko Vladimir I, Reymann Klaus G. Abscisic acid potentiates NMDA-gated currents in hippocampal neurons. *Neuroreport* 1996; 5(17): 2311-6.

21. Donson A O, Lopez F, Negro-Vilar A. Glutamate receptor of the non-N-methyl-L-aspartate type mediate the increase in luteinizing hormone releasing hormone by excitatory amino acid. *Endocrinology* 1990; 126: 414-20.
22. Pinilla L, Tena-Sempere M, Aguilar E. The role of excitatory amino acid pathways in the control of pituitary function in neonatally oestrogenized male rats. *Journal of Endocrinology* 1995; 147: 51-7.
23. Urbanski HF, Ojeda SR. Activation of luteinizing hormone-releasing hormone release advances the onset of female puberty. *Neuroendocrinology* 1987; 476: 273-9.
24. Santia B, Nicolrta B, Cesave U, Lucrezia G. Abscisic acid is an endogenous stimulator of Insulin Release from Human pancreatic Islets with cyclic ADP Ribose as second Messenger. *Raffaele Scientific Institute, Via Olgettina* 2008; 60, 20132.
25. Benattia FB, Antonio H, Lanchaj J. Leptin and endurance exercises Implication of adipocytes and insulin. *Review Article English Version* 2007.
26. Douglass J, Mckinzie AA, Couceyro P. PCR differential display identifies a rat brain mRNA that is transcriptionally regulated by cocaine and amphetamine. *JNeuroSci* 1995; 15: 2471-81.
27. Yaying T. Testosterone levels in hypertensive Nigerian men, *Turkish Journal of Biochemistry* 2005; 30; 258-89.
28. Rivests C. Luteinizing hormone-Releasing Hormone (LHRH) Neuronal system: From basic to laboratory of Molecular endocrinology. *Boul Laurier Canalla GIV* 2000; 2705:59.
29. Johnson E. *Essential reproduction*. 3rd ed. Blackwell Scientific: Publication; 1995; 5,7-39.
30. Guyton and Hall. *Text book of medical physiology*, WB Saunders co. *Obes Rev* 2001; 8(2):109-18.
31. Iapo H, Andrzej Bartke, prespective: male reproduction Department of obstetrics and Gynecology (I.H) university Aberdeen, united kingdom and Department of physiology A. Bostern University of Medicine Carbondale IL. *Linosis* 2002; 2901-6512.
32. Guyton AC, Hall JE. *Medical physiology*. 10th ed. WB: Saunders Company; 2001; 922-1014.
33. Tetsu K, Shingo N, Toru K, Masamichi F, Hayakawa T. Changes in peroxisome proliferator-activated receptor- α -regulated gene expression and inhibin/activin/follistatin system gene expression in rat testis after administration of di-n-butylphthalate. *Toxicology Letters* 2003; 38: 215-25.
34. Canosa LF, Ceballos NR. Effects of diuretic steroid-biosynthesis inhibitors on the testicular steroidogenesis of the toad *Bufo arenarum*. *J Comp Physiol [B]* 2001; 171(6): 516-26.
35. Collu R, Du Rusisseau P, Tache Y. Role of putative neurotransmitters in prolactin, GH and LH response to acute immobilization stress in male rats; *Endocrinol Jpn* 1996; 23(4): 281-7.
36. Kilgour RJ, Pisselet C, Dubois MP, Courot M, Ram; Oct, lambs need FSH, LH for normal testicular growth. Sertoli cell numbers and onset of spermatogenesis *Reprod Nutr Dev* 1998; 38(5): 539-50.
37. Courot M, Ortavant R. Spermatogenesis in the rat. *J Reprod Fertile*. 2003; 30: 46-7.
38. Van Alphen MW, Van decant HJ, de Rooij DG. Sep FSH stimulate spermatogenesis. *Endocrinology* 2005; 123(3): 1449-55.
39. Junqueira L, Carneiro J, Kelley R. *Basic histology*. 11th ed. MacGill: USA; 2005; 422-3.
40. Berne A, Robert M, Matthew N, Levy Bruce M, Koeppe Bruce A. *Physiology*. Section 8: The endocrine system; Chapter. The Reproductive Gland 2004; 46: 920-79.
41. *Willams, Text Book of endocrinology by Saunders company U.S.A*, 2002; 799-825:231-235.
42. Jedrzejowska R, Walczak J, Slowikowska H, Marchlewska E, Oszukowska, Krzysztof K. During seminiferous tubule maturation testosterone and synergistic action of FSH with estradiol support germ cell survival while estradiol alone has pro-apoptotic effect. *Folia Histochemica Et Cytobiologica* 2007; 45: 1.
43. Bagdelli MR, Ansari SH, Azizi A, Fathiyan H. Hagi; in translation *Text book of medical physiology*. 1st ed. Thran; Institution effluxion t ymorzadi and tabib emission, winterer: 1384; 1108-112.

The Study of Effects of Abscisic Acid (ABA) on Measure Serum Sex Hormones and Testis Tissue in Adult Male Rats

Heidari P, Khatamsaz S*, Shariati M

Department of Physiology, Islamic azad University of Kazeroon branch, Kazeroon Iran

Received: 5 Feb 2013

Accepted: 16 March 2013

Abstract

Background & aim: Nowadays the effects of plant-based foods in maintaining and improving the health of many diseases have been considered. The aim of this study was to investigate the effect of Abscisic acid on serum sex hormone levels and testis of adult male rats, respectively.

Methods: In this experimental study, 50 male Wistar rats were randomly divided into 5 groups: control, sham and experimental groups 1, 2 and 3 respectively. The control group received no drug treatment. The sham group received distilled water as a solvent. Groups 1, 2 and 3 were administered orally with 20, 400 and 800 mg /kg of extract containing plant hormone Abscisic acid for 40 days respectively. At the end of the fortieth day from all groups blood samples were taken and serum hormones LH, FSH, dihydrotestosterone, and testosterone were measured by ELISA. Testicular tissue changes were studied by optical microscopy after preparation of tissue samples and lineage sperm counts between experimental and control groups were studied. The data were analyzed by ANOVA and t-test.

Results : Abscisic acid extract with doses of 400 and 800 mg/ kg at the end of the fortieth day significantly increased serum testosterone levels than the control group ($p < 0.05$). No significant differences in serum hormones LH, FSH and DHT were observed in the experimental group compared to the control group ($p < 0.05$). Primary spermatocytes, borderline Sertoli between experimental and control groups were not seen ($p < 0.05$). Histology of seminiferous tubules and spermatogenesis cell also had not changed.

Conclusion : Possibly during a period of 40-day the effects of Abscisic acid on receptor function , through the impact on N- methyl-D-aspartate receptors and γ receptor by proxysom (PPAR γ) and activation of LH receptors in Leydig cells lead to testes activation and cause increase in secretion of testosterone.

Key words: Abscisic acid, testosterone, dihydrotestosterone, LH, FSH, pituitary-gonadal axis

*Corresponding Author: Khatamsaz S, Department of biology, Islamic Azad University, Kazeroon branch, Kazeroon, Iran

Email: saeed1617@yahoo.com