

## تأثیر تزریق تستوسترون و هورمون رشد بر میانگین غلظت پلاسمایی ارکسین در گوسفندان نر با محدودیت غذایی

فاطمه داوری<sup>۱</sup>، دکتر همایون خزعلی<sup>۱</sup>، دکتر حسن رکنی<sup>۲</sup>، زهرا فاتحی<sup>۱</sup>

(۱) گروه جانورشناسی، دانشکده‌ی علوم زیستی، دانشگاه شهید بهشتی، (۲) معاونت آموزشی، موسسه‌ی آموزش عالی کاربردی جهاد کشاورزی، نشانی مکاتبه‌ی نویسنده‌ی مسئول: تهران، اوین، دانشگاه شهید بهشتی، دانشکده‌ی علوم زیستی، گروه علوم جانوری، فاطمه داوری؛ e-mail: fatemeh2665@yahoo.com

### چکیده

مقدمه: عوامل متعدد نوراندوکرینی از جمله ارکسین به عنوان پیام متابولیکی برای محور تولیدمثلى عمل می‌کنند. از آنجاکه تاکنون تاثیر هورمون‌های رشد و تستوسترون روی میزان سطح هورمون ارکسین در گوسفندان بررسی نشده است، هدف پژوهش حاضر، تعیین اثر هورمون‌های رشد و تستوسترون بر میانگین غلظت پلاسمایی ارکسین در گوسفندان نر با محدودیت غذایی می‌باشد. مواد و روش‌ها: ۲۰ راس گوسفتند نر نژاد زندی به طور تصادفی انتخاب، و به ۲ گروه تقسیم شدند. حیوانات گروه ۱ و ۲ به ترتیب ۱۰۰ و ۵۰٪ غذا به صورت روزانه در طی ۱۰ روز دریافت کردند. حیوانات در هر گروه در روزهای هفتم و هشتم، ۶ میکروگرم تستوسترون و در روزهای نهم و دهم ۶ میکروگرم تستوسترون و ۵ میکروگرم هورمون رشد به ازای هر کیلوگرم از وزن بدن از راه رگ و داج دریافت کردند. نمونه‌های خونی جمع‌آوری شده به منظور تعیین غلظت ارکسین با روش رادیوایمنوواسی مورد آزمایش قرار گرفتند. یافته‌ها: تزریق تستوسترون و هومون رشد در رژیم ۵۰٪ موجب افزایش معنی دار ( $P \leq 0.05$ ) میانگین غلظت ارکسین شد، در حالی که در رژیم ۱۰۰٪، تزریق تستوسترون و هورمون رشد اثری بر میانگین غلظت ارکسین نداشت. نتیجه‌گیری: یافته‌های پژوهش حاضر بیان‌گر آن است که تستوسترون و هورمون رشد تنها در حیوانات با محدودیت غذایی، اثر افزایشی بر میانگین غلظت ارکسین دارند.

**واژگان کلیدی:** ارکسین، تستوسترون، هورمون رشد، محدودیت غذایی، گوسفتند نر (قوچ)

دریافت مقاله: ۹۰/۷/۲۶ - دریافت اصلاحیه: ۹۰/۹/۳۰ - پذیرش مقاله: ۹۰/۱۰/۳

متصل به پروتئین G به نام‌های<sup>i</sup> OX1R و<sup>ii</sup> OX2R می‌باشد.<sup>۱</sup> توزیع بسیار زیاد نورون‌های ارکسینرژیک و گیرنده‌های ارکسین در بافت‌ها و نواحی مختلف، نقش آن‌ها را در تنظیم نوراندوکرینی مانند تغذیه، وضعیت سوخت و ساز و کنترل سیستم اتونومیک نشان می‌دهد. ارکسین در کنترل محورهای نوراندوکرینی مختلف شامل سیستم گنادولتروپ، محور تولیدمثلى، سوماتوتروپ و... دخالت دارد. با توجه به وجود فیبرهای ارکسین در مناطق LH و VMH<sup>iii</sup> در هیپotalamus (مناطقی که مربوط به کنترل تغذیه و

### مقدمه

ارتباط پیچیده‌ای بین سیستم تولیدمثلى، محتوای انرژی و وضعیت سوخت و ساز وجود دارد. عوامل متعدد نوراندوکرینی از جمله ارکسین به عنوان پیام متابولیکی برای محور تولیدمثلى عمل می‌کنند. ارکسین نوروبیپتیدی است که برای اولین بار از هیپotalamus موش صحرایی به وسیله‌ی دو گروه تحقیقاتی جداگانه شامل ساکورابی و lecea در سال ۱۹۹۸ جداسازی شد. پری پرو ارکسین پپتید پیش‌سازی است که در نهایت یک پپتید ۲۲ اسید آمینه‌ای (ارکسین A) به همراه یک پپتید ۲۸ اسید آمینه‌ای (ارکسین B) از آن مشتق می‌شود. این دو پپتید دارای دو نوع گیرنده

i- Orexin 1 Receptor

ii -Orexin 2 Receptor

iii- Ventromedial hypothalamus

هورمون‌های استروپیدی به دست آمده از غدد مزبور در پنج دسته طبقه‌بندی می‌شوند: پروژستین‌ها<sup>iii</sup>، مینرالوکورتیکوپیدها<sup>iv</sup>، گلوكورتیکوپیدها<sup>v</sup>، آنдрۆژن‌ها<sup>vi</sup> و استروژن‌ها<sup>vii</sup>. در جنس نر آندرۆژن‌ها توسط سلول‌های لیدیگ بیضه‌ها و مقدار کمی هم توسط بخش قشری آدرنال، ناحیه‌ی رتیکولاریس تولید می‌شود. از معروف‌ترین آندرۆژن‌ها می‌توان به تستوسترون اشاره نمود. تستوسترون توسط محور اندوکرینی درگیر با هورمون آزاد کننده‌ی گناندوتروپین (GnRH) و گناندوتروف‌های هیپوفیزی که هورمون‌های لوتنینیگ (LH) و محرك فولیکولی (FSH) را تولید می‌نمایند، تنظیم می‌شوند. در افراد بالغ، LH در جواب به تحريك GnRH به صورت پالسی ترشح می‌شود، از سوی دیگر ثابت شده ارکسین رابطه‌ی بین عملکرد تولید‌مثلثی و وضعیت تغذیه را در موش‌های صحرایی نشان می‌دهد، زیرا گیرنده‌های ارکسین در بیضه‌ی انسان و موش شناسایی شدند.<sup>viii</sup> پژوهش‌های اینمنوھیستوشیمی نشان داده‌اند توزیع فیبرهای ارکسین با سیستم عصبی GnRH در median eminence و هسته‌ی کمانی همپوشانی دارد، و نورون‌های ارکسینزیک و GnRH موقعیت نزدیکی با هم دارند. تستوسترون بر جذب غذا در پستانداران نر تاثیر می‌گذارد. در موش‌های صحرایی نری که گنانده‌ای آن‌ها درآورده شده کاهشی در جذب غذا نشان می‌دهند و این اثر به وسیله‌ی تیمار با تستوسترون قابل برگشت است. پژوهش‌هایی که روی خوکچه‌ی هندی توسط جان و همکاران در سال ۲۰۰۳ به مدت ۳۲ روز انجام شد، نشان می‌دهد تزریق آندرۆژن‌ها موجب افزایش در وزن بدن در خوکچه‌ی هندی گردید. از سوی دیگر، تستوسترون و ۵-۵-دی‌هیدروتستوسترون مسؤول افزایش رفتار تغذیه‌ای هستند، درحالی‌که آروماتیزه شدن تستوسترون و تبدیل آن به استروژن مسؤول افزایش سطح فعالیت می‌باشد. تزریق تستوسترون پروپیونات (TP)<sup>ix</sup>) که استروپید روغنی و قابل تزریق بوده و یکی از استرهای تستوسترون محسوب می‌شود، جذب غذا را تحريك می‌کند و موجب افزایش وزن بدن می‌گردد، و دوزهای بسیار بالا از TP وزن را کاهش می‌دهد (اگر به مدت طولانی ۶-۲ هفته با TP تیمار شوند)، که این امر به دلیل

هموستاز انژی هستند) و اجتماع ارکسین A در این مناطق، می‌توان به نقش ارکسین در جذب غذا و تنظیم وزن بدن پی برد.<sup>x</sup> از طرفی هسته‌ی کمانی که در قاعده‌ی داخلی هیپوتالاموس قرار دارد یک مرکز مهم و حیاتی برای تغذیه و تنظیم وزن بدن می‌باشد. ارتباط آناتومی بین نورون‌های ارکسین و هسته‌ی کمانی، نشان‌دهنده آن است که ارکسین روی فعالیت تغذیه نقش دارد. سوماتوتروپ‌های هیپوفیز قدامی هورمون رشد (GH) که به آن سوماتوتروپین نیز می‌گویند) را تولید می‌نماید و قسمتی از محور هیپوتالاموس - هیپوفیز - کبد است. ترشح هورمون رشد از هیپوفیز قدامی به صورت پالسی می‌باشد. این الگوی پالسی به طور اساسی توسط<sup>i</sup> GHRH (هورمون تحريك کننده‌ی هورمون رشد) و<sup>ii</sup> SRIF (هورمون مهارکننده‌ی هورمون رشد) تنظیم می‌شود. هورمون رشد به طور تقریبی ۱ ساعت پس از شروع خواب عمیق ترشح شده و در مرحله‌ی سوم و چهارم خواب به پیک خود می‌رسد. در حالت طبیعی غلظت پلاسمایی هورمون رشد در افراد بزرگسال در محدوده‌ی ۱/۶ تا ۳ نانوگرم در میلی‌لیتر و در کودکان و نوجوانان حدود ۶ نانوگرم در میلی‌لیتر است.<sup>xii</sup>

ترشح GH به طور موثری تحت تاثیر وضعیت تغذیه و وزن بدن می‌باشد. GH نقش مهمی را در رشد، و سوخت و ساز ایفا می‌نماید و هرگونه تغییر در وضعیت تغذیه‌ی زیادی و یا کمبود غذا موجب تاثیر در ترشح هورمون رشد می‌گردد. ارکسین به عنوان پیام ارتباطی بین وضعیت سوخت و ساز و ترشحات هورمون رشد عمل می‌کند. ارکسین A و B ترشحات LH، ترشحات محور آدرنال - هیپوفیز - هیپوتالاموس و ترشحات GH از سلول‌های سوماتوتروف خوک در in vitro مورد تاثیر قرار می‌دهد.<sup>xv</sup> نورون‌های حاوی ارکسین وارد هسته‌ی کمانی شده‌اند، یعنی جایی‌که نورون‌های GHRH وجود دارد که ارتباط بین این دو را نشان می‌دهد. همکاری بین ارکسین A و GHRH موجب افزایش رها شدن GH خواهد شد. اما ارکسین A به تنهایی روی آزاد شدن GH تاثیری ندارد. ارکسین B به تنهایی سبب افزایش آزاد شدن GH می‌گردد و تزریق هم‌زمان ارکسین A و GHRH ترشح GH را در in vitro تحريك می‌کند. هورمون‌های استروپیدی توسط قشر فوق کلیه، تخمدان‌ها، بیضه‌ها، و جفت تولید می‌شوند.

iii- Progestins  
iv- Mineralocorticoids  
v- Glucocorticoids  
vi- Androgens  
vii- Estrogens  
viii - Testosterone propionate

i-Growth hormone releasing hormone  
ii-Somatotropin release inhibiting factor

نشاندار شده با ید ۱۲۵ (tracer)، ۳- محلول رقیق کننده‌ی تریسر: یک ویال که به منظور رقیقسازی معرف تریسر به کار می‌رود، ۴- استانداردهای ارکسین که شامل ۶ ویال آماده مصرف بود. سپس با استفاده از دستگاه گاماکانتر و به کمک منحنی‌های معیار غلظت هورمون رشد شده اندازه‌گیری گردید. مبنای روش رادیوایمنواسی رقابت بین مولکول‌های ارکسین موجود در نمونه‌های مورد آزمایش و ارکسین نشاندار شده با ید ۱۲۵ برای اتصال به آنتی‌بادی منوکلونال ثابت شده در لوله‌ی آزمایش بود. برای تجزیه و تحلیل داده‌های به دست آمده تمام داده‌ها برای مقایسه‌ی میانگین غلظت پلاسمایی هورمون ارکسین قبل و بعد از تزریق تستوسترون و هورمون رشد با کمک نرم‌افزار آماری SPSS، نسخه‌ی ۱۸ و با استفاده از آزمون آماری تی زوجی مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت. داده‌ها به صورت میانگین $\pm$  انحراف معیار بیان شده‌اند و مقادیر ( $P \leq 0.05$ ) معنی‌دار تلقی گردید.

### یافته‌ها

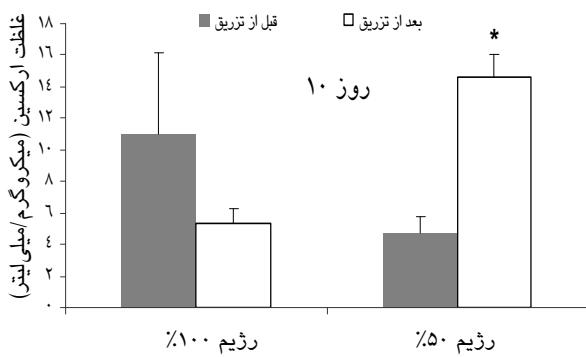
با توجه به نمودار ۱ و ۲، تزریق ۶ میکروگرم تستوسترون به ازای هر کیلوگرم از وزن بدن، در روزهای هفتم و هشتم در غلظت پلاسمایی هورمون ارکسین در قوچ‌هایی که تحت رژیم ۱۰۰٪ قرار داشتند، تاثیری نداشت و اختلاف بین میانگین غلظت پلاسمایی هورمون ارکسین بین دوره‌ی قبل و بعد از تزریق معنی‌دار نبود ( $P \leq 0.05$ ), ولی در رژیم ۵٪ تزریق ۶ میکروگرم تستوسترون به ازای هر کیلوگرم از وزن بدن، در روزهای هفتم و هشتم به افزایش معنی‌دار میانگین غلظت پلاسمایی ارکسین در قوچ‌های بالغ منجر گردید ( $P \leq 0.05$ ).

با توجه به نمودار ۳ و ۴، تزریق ۶ میکروگرم تستوسترون + ۵ میکروگرم هورمون رشد به ازای هر کیلوگرم از وزن بدن، در روزهای نهم و دهم تاثیری در غلظت پلاسمایی هورمون ارکسین در قوچ‌هایی که تحت رژیم ۱۰۰٪ قرار داشتند، ندارد و اختلاف بین میانگین غلظت پلاسمایی هورمون ارکسین بین دوره‌ی قبل و بعد از تزریق معنی‌دار نبود ( $P \leq 0.05$ ). ولی در رژیم ۵٪ تزریق ۶ میکروگرم هورمون رشد به ازای هر کیلوگرم از وزن بدن، در روزهای نهم و دهم منجر به افزایش معنی‌داری میانگین غلظت پلاسمایی ارکسین در قوچ‌های بالغ گردید ( $P \leq 0.05$ ). در نمودار ۴، در رژیم ۵٪

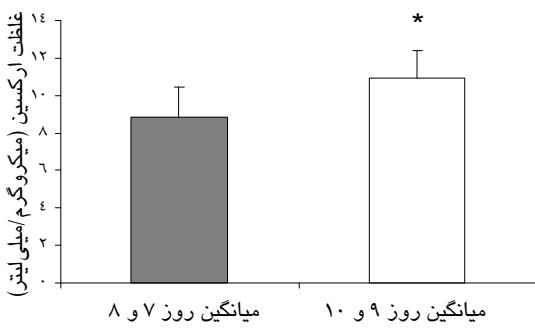
آروماتیزه شدن TP به استروژن است.<sup>۹</sup> پژوهش‌ها نشان داده که هورمون‌های رشد و تستوسترون می‌توانند بر ترشح ارکسین تاثیر بگذارند,<sup>۱۰-۱۲</sup> و می‌توان گفت ارکسین به عنوان پیامی ارتباطی بین وضعیت سوخت و ساز و محور تولیدمثی عمل می‌نماید. از آنجا که اثر هورمون رشد و تستوسترون، روی غلظت هورمون ارکسین تا کنون بررسی نشده، بنابراین هدف پژوهش حاضر، بررسی تاثیر تزریق تستوسترون + هورمون رشد روی میانگین غلظت پلاسمایی ارکسین در گوسفندان نر بود.

### مواد و روش‌ها

پژوهش حاضر در ایستگاه توسعه و پرورش اصلاح نژاد گوسفند زندی واقع در خجیر انجام شد. در این پژوهش ۲۰ راس برهی بالغ (به طور تقریبی ۱۲ ماهه) نژاد زندی با وزن تقریبی ۴۰ کیلوگرم انتخاب، شماره‌گذاری و به طور تصادفی در ۲ گروه تقسیم گردیدند. حیوانات گروه ۱ تحت رژیم غذایی ۱۰۰٪ و گروه ۲ تحت رژیم غذایی ۵۰٪ به مدت ۱۰ روز قرار گرفتند. در روز اول از تمام حیوانات به عنوان گروه شاهد خون‌گیری انجام شد. در روزهای ۷ و ۸، تمام حیوانات ۶ میکروگرم تستوسترون که با توجه به وزن بدن حیوانات محاسبه شده بود، به ازای هر کیلوگرم وزن بدن از راه رگ و داج دریافت کردند. در روزهای نهم و دهم، ۶ میکروگرم تستوسترون + ۵ میکروگرم هورمون رشد (که با توجه به وزن بدن حیوانات محاسبه گردید)،<sup>۱۳-۱۵</sup> به ازای هر کیلوگرم وزن بدن به گوسفندان تزریق شد. نمونه‌های خونی از تمام حیوانات ۱۲۰ دقیقه قبل از تزریق تستوسترون و هورمون رشد، و ۱۲۰ دقیقه بعد از تزریق با استفاده از لوله‌های حاوی مواد ضد انعقاد از سیاهرگ و داج جمع‌آوری، و تا زمان سانتریفیوژ در دمای ۴ درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری شدند. نمونه‌های خونی به مدت ۱۵ دقیقه با سرعت ۳۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ، و پلاسمای نمونه‌های خون جدا شده، و در دمای -۲۰ درجه‌ی سانتی‌گراد نگهداری گردیدند. غلظت پلاسمایی هورمون ارکسین با استفاده از روش رادیوایمنواسی (RIA<sup>i</sup>، سنجش هورمون ارکسین (شرکت تابشیار نور، همدان) اندازه‌گیری گردید، اجزای کیت استفاده شده عبارتند از: ۱- لوله‌های آزمایش کد شده با آنتی‌بادی ارکسین، ۲- ارکسین



نمودار ۴- اثر تزریق درون رگی تستوسترون غلظت پلاسمایی ارکسین در روز دهم. مقادیر به صورت میانگین $\pm$ انحراف معیار بیان شده‌اند ( $P\leq 0.05^*$ ). (P≤۰.۰۵).



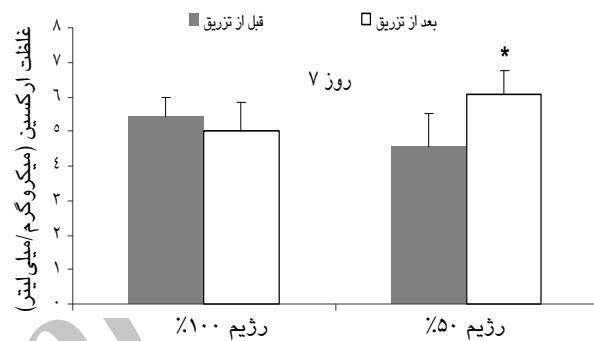
نمودار ۵- اثر تزریق درون رگی تستوسترون غلظت پلاسمایی هورمون ارکسین در روزهای هفتم، هشتم، نهم و دهم. مقادیر به صورت میانگین $\pm$ انحراف معیار بیان شده‌اند ( $P\leq 0.05^*$ ). (P≤۰.۰۵).

## بحث

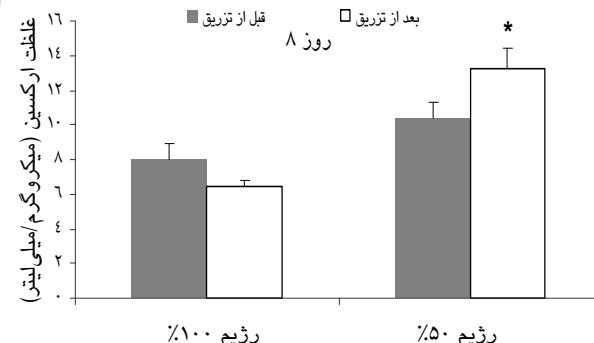
تفصیله نقش کلیدی در قدرت تولیدمثل پستانداران ایفا می‌کند، عوامل متعدد نوراندوکرینی مانند ارکسین به عنوان پیام متابولیکی در محور تولیدمثلی عمل می‌نمایند. با توجه به وجود فیبرهای ارکسین در هسته‌ی کمانی، یعنی جایی که نورون‌های GHRH وجود دارد، از ارکسین می‌توان به عنوان پیام ارتباطی بین وضعیت سوخت و ساز و ترشحات GH نام برد.<sup>۱۰</sup> از مهمترین اعمال بیولوژیک ارکسین در زمینه‌ی فیزیولوژی تولیدمثل می‌توان به نقش ارکسین در تنظیم GnRH و تنظیم ترشح استروییدهای جنسی مانند تستوسترون پرداخت. در پژوهش حاضر، تزریق ۶ میکروگرم تستوسترون به ازای هر کیلوگرم از وزن بدن، در روزهای هفتم و هشتم منجر به افزایش معنی‌دار میانگین غلظت پلاسمایی ارکسین در قوچ‌های بالغ با رژیم غذایی ۵۰٪ گردید. اما این تزریق در قوچ‌های بالغ با رژیم ۱۰۰٪ اثری بر

با توجه به این که حیوانات به مدت ۱۰ روز تحت محدودیت غذایی و گرسنگی قرار داشته‌اند، بنابراین اختلاف بین قبل از تزریق و بعد از تزریق هورمون‌ها در رژیم ۵۰٪ بیشتر از روزهای پیش بوده است.

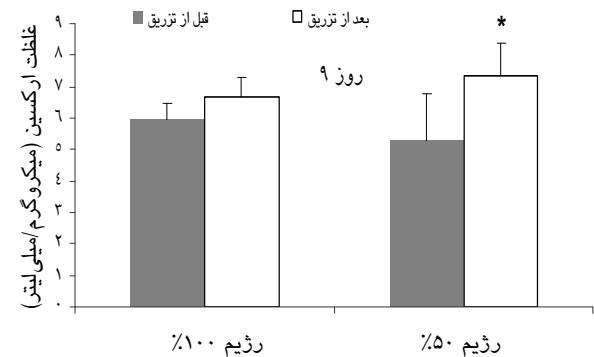
با توجه به نمودار ۵، تزریق ۶ میکروگرم تستوسترون + ۵ میکروگرم هورمون رشد در روزهای نهم و دهم در مقایسه با تزریق ۶ میکروگرم تستوسترون به تنها یک در روزهای هفتم و هشتم، می‌تواند غلظت ارکسین پلاسمای پا در قوچ‌هایی که تحت رژیم ۵۰٪ انرژی قرار داشتند به طور معنی‌داری افزایش دهد (P≤۰.۰۵).



نمودار ۱- اثر تزریق درون رگی تستوسترون غلظت پلاسمایی ارکسین در روز هفتم. مقادیر به صورت میانگین $\pm$ انحراف معیار بیان شده‌اند (P≤۰.۰۵).



نمودار ۲- اثر تزریق درون رگی تستوسترون بر میانگین غلظت پلاسمایی ارکسین در روز هشتم. (P≤۰.۰۵).



نمودار ۳- اثر تزریق درون رگی تستوسترون غلظت پلاسمایی ارکسین در روز نهم. مقادیر به صورت میانگین $\pm$ انحراف معیار بیان شده‌اند (P≤۰.۰۵).

می‌نماید.<sup>۱۹</sup> می‌توان به تفاوت بین این دو نوع رژیم پی برد. البته پژوهشی که توسط R.Gentry (۱۹۷۶) انجام گرفت، نشان داد که تزریق طولانی مدت (۶ هفته) TP نتیجه‌ای معکوس روی وزن بدن خواهد داشت، و موجب کاهش وزن خواهد شد، و که این مساله را می‌توان به دلیل آروماتیزه شدن TP به استروژن توجیه نمود.

یافته‌های به دست آمده از پژوهش حاضر برای اولین بار نشان داد تزریق همزمان تستوسترون + هورمون رشد می‌تواند غلظت ارکسین پلاسمایی را در قوچهایی که تحت رژیم ۵٪ انرژی قرار داشته‌اند، افزایش دهد، اما در گروه با رژیم ۱۰٪ تاثیری نداشت. نورون‌های حاوی ارکسین هسته‌ی کمانی، (جایی که نورون‌های GHRH وجود دارند) وارد شده‌اند و این ارتباط، ارکسین را به عنوان پیام ارتباطی بین وضعیت سوخت و ساز و ترشحات GH معرفی می‌نماید. نتیجه‌ی این بررسی با پژوهش‌هایی که Xu و همکاران (۲۰۰۲)، چین و همکاران (۲۰۰۳) و لورانس و همکاران (۲۰۰۲) انجام دادند، مشابهت دارد. به طوری‌که در سلول‌های سوماتوتروف خوک در *in vitro*، ارکسین ترشحات GH را در پاسخ به GHRH افزایش می‌دهد.<sup>۲۰</sup> و در زمان گرسنگی و کمبود گلوكز، ترشحات خودبخودی GH کاهش می‌یابد.<sup>۲۱</sup>

در پژوهش دیگری که در سال ۲۰۰۳ انجام شد، چین و همکاران دریافتند تزریق ارکسین B به تنهایی موجب افزایش آزاد شدن GH می‌شود و تزریق همزمان ارکسین A و GHRH *in vitro* ترشح GH را در تحريك می‌کند. عملکرد ارکسین روی تنظیم ترشح GH می‌تواند از راه تحريك نمودن سلول‌های سوماتوتروف برای عملکرد بیشتر GHRH باشد و به دنبال آن GHRH بیشتری را آزاد نماید. لورنس و همکاران با روش ایمنوہیستوشیمی دابل در موش‌های صحرایی ثابت کردند نورون‌های حاوی ارکسین در بخش جانبی هیپوتalamوس به طور معنی‌داری به وسیله‌ی تزریق مرکزی <sup>i</sup>-GHRP-6 تحريك می‌شود.<sup>۲۲</sup> هورمون رشد هسته‌های مختلفی را در هیپوتalamوس مانند LH، منطقه‌ای که شامل پیتیدهای ارکسینزیک است را فعال می‌نماید. نورون‌های NPY هسته‌ی کمانی، هدف اولیه برای عملکرد هورمون رشد هستند که این تحريك مرکزی مسیرهای NPY منجر به فعال شدن عصبی جریان‌های ارکسینزیک می‌شود. علت را می‌توان در تفاوت‌های بین گونه‌ای دانست، زیرا اثرات

میانگین غلظت پلاسمایی ارکسین نداشت. نتیجه‌ی این پژوهش موثر بودن تستوسترون را در تنظیم ترشح ارکسین تایید نمود. ولی در این پژوهش برای اولین بار تاثیر تزریق درون رگی تستوسترون در قوچهای بالغ که با رژیم‌های ۱۰۰٪ و ۵۰٪ تغذیه شده بودند، بررسی گردید. یافته‌های به دست آمده از پژوهش حاضر، یافته‌های مطالعات قبلی را تایید می‌نماید. پژوهش Czaja و همکاران در سال ۲۰۰۳ روز روی نشان داده تزریق آندروژن‌ها به مدت ۳۲ روز روی خوکچه‌ی هندی موجب افزایش وزن بدن خوکچه‌های هندی گردید. این اثر افزایشی روی ارکسین را می‌توان به ارتباط بین تستوسترون و نوروپپتیدهای دیگری مانند لپتین و نوروپپتید Y (NPY) دانست. لپتین از بافت چربی ترشح شده و به عنوان شاخص میزان چربی و انرژی بدن عمل می‌کند. در سال‌های اخیر مشخص شده که لپتین نقش مهمی را در افزایش سوخت و ساز پایه، ترموژنز و لیپولیز در پستانداران ایفا می‌نماید. سطح لپتین و تستوسترون خون در پستانداران دارای یک ارتباط معکوس با هم هستند. به طوری‌که افزایش تستوسترون پلاسمایی موجب کاهش غلظت لپتین می‌گردد. در آوردن گنادها (orchidectomy)، ترشح لپتین را از سلول‌های هیپوفیز قدامی افزایش می‌دهد و این افزایش لپتین به وسیله‌ی تزریق TP معکوس می‌گردد. لپتین با مهار سنتز و ترشح NPY در هیپوتalamوس موجب کاهش جذب غذا می‌گردد. با وجود گیرنده‌های لپتین روی محور GnRH و هیپوفیز قدامی گوسفنده و عبور لپتین از سد خونی مغزی، می‌توان گفت لپتین بر ترشح GnRH از هیپوتalamوس اثر می‌گذارد.<sup>۱۷,۱۸</sup> احتمال تاثیر مستقیم لپتین روی سلول‌های گنادوتروف هیپوفیز قدامی برای میانجی‌گری ترشحات LH، و به دنبال آن تولید تستوسترون وجود دارد. از سوی دیگر هورمون لپتین و ارکسین هم دارای ارتباطی معکوس با یکدیگر هستند و می‌توان گفت تستوسترون از راه هورمون لپتین بر ترشح ارکسین اثر می‌گذارد. تفاوت بین دو رژیم ۱۰۰ و ۵۰ را می‌توان این طور تفسیر نمود که در رژیم ۱۰۰٪ که در شرایط سیری قرار دارند، این سیری فیزیکی می‌تواند یک دلیل منطقی برای تفاوت بین رژیم ۵۰ و ۱۰۰ باشد، زیرا که به دلیل نوع غذای مصرفی نشخوارکنندگان (که حاوی فیبر زیادی است)، دچار پرشدگی دستگاه گوارش و به دنبال آن جلوگیری از مصرف غذای بیشتر می‌شود، و با توجه به این که سطح mRNA ارکسین در هنگام گرسنگی بالا می‌باشد، و تزریق آنتی بادی‌های ارکسین از جذب غذا جلوگیری

زیادی در عملکردهای عصبی و نوراندکرینی بر عهده دارد.<sup>۲۴،۲۵</sup> نورون‌های حاوی ارکسین به هسته‌های paraventricular PVN (GHRH مانند) و هسته‌ی nucleus (کمانی ارسال می‌شوند. در این هسته‌ها هر دو نوع گیرنده‌ی ارکسین بیان می‌شود.<sup>۲۶</sup> هورمون رشد از راه تاثیر روی گیرنده‌های خود واقع بر نورون‌های ارکسین بر آن‌ها تاثیر گذاشت و ترشح ارکسین را افزایش می‌دهد.

یافته‌هایی به دست آمده از این آزمایش برای اولین بار نشان داد تزریق ۶ میکروگرم تستوسترون + ۵ میکروگرم هورمون رشد در روزهای نهم و دهم در مقایسه با تزریق ۶ میکروگرم تستوسترون به تنها بر روزهای هفت و هشتم می‌تواند غلظت ارکسین پلاسمایی را در قوهایی که تحت رژیم ۵٪ انرژی قرار داشته‌اند به طور معنی‌داری افزایش دهد. این مورد بیان‌گر آن است که تاثیر تستوسترون + هورمون رشد روی میانگین غلظت ارکسین بیشتر از تاثیر تستوسترون به تنها بر بوده است.

در نهایت، یافته‌هایی به دست آمده از پژوهش حاضر نشان داد به احتمال زیاد اثر تزریق تستوسترون + هورمون رشد بر ترشح ارکسین پلاسمایی به بالانس انرژی و وضعیت تغذیه، نوع گونه‌ی حیوانی به کار رفته، مقدار دوز مصروفی، نوع تزریق و بسیاری شرایط محیطی دیگر بستگی دارد. به طوری که در رژیم ۱۰۰٪، که در بالانس انرژی مثبت قرار داشتند این شرایط تامین نشده است. ولی در رژیم ۵٪ تزریق درون رگی تستوسترون+ هورمون رشد موجب افزایش معنی‌دار در سطح ارکسین پلاسمایی شده است.

**سپاسگزاری:** از همکاری مرکز پرورش و تکثیر گوسفند نژاد زندی واقع در خجیر که در تامین حیوانات کمک کردند، کمال تشکر و قدردانی را داریم.

برخی از نوروپپتیدها وابسته به گونه می‌باشد. از سوی دیگر می‌توان نوع تزریق، وضعیت متابولیک و انرژی را نیز دخیل دانست. در هنگام کاهش قند خون، ترشح هورمون رشد و هم چنین عوامل محرك اشتها مانند ارکسین وجود خواهد داشت، ولی این ترشح در حد نانوگرم و پیکوگرم خواهد بود.<sup>۲۷</sup> دوز تزریقی هورمون رشد در این پژوهش، در حد میکروگرم بوده که نسبت به افزایش طبیعی آن در بدن مقدار آن قابل توجهی می‌باشد، به طوری‌که اثرات ناشی از افزایش نانوگرمی نادیده گرفته می‌شود. در رژیم ۱۰۰٪ انرژی، تزریق درون رگی تستوسترون+ هورمون رشد تاثیر معنی‌داری بر میانگین غلظت پلاسمایی ارکسین نداشت. به احتمال زیاد دریافت انرژی کامل، حساسیت ترشح ارکسین به هورمون رشد را تغییر می‌دهد که این امر موجب بدون تغییر ماندن سطح هورمون ارکسین پلاسمایی می‌گردد. در رژیم ۵٪، تزریق هورمون رشد موجب افزایش در سطح ارکسین پلاسمایی شد، وجود NPY در هسته‌ی کمانی، PVN و دیگر مناطقی که در تنظیم جذب غذا و هموستانز انرژی نقش دارند، این موضوع را ثابت می‌نماید که بین نورون‌های ارکسین و نورون‌های حاوی NPY اثر بر هم کنشی وجود دارد.<sup>۲۸</sup> زیرا نورون‌های ارکسین در هسته‌ی کمانی به مقدار زیادی دیده می‌شوند. در رژیم ۵٪ که کمبود گلوکز و شرایط گرسنگی اعمال می‌شود نورون‌های حاوی ارکسین هسته‌ی جانبی، توسط نورون‌های NPY هسته‌ی کمانی فعال می‌شوند. نورون‌های NPY هسته‌ی کمانی، هدف اولیه برای عملکرد هورمون رشد هستند که این تحريك مرکزي مسیرهای NPY منجر به فعال شدن عصبی جریان‌های ارکسینرژیک می‌گردد. از سوی دیگر، هورمون رشد در ناحیه بخش جانبی هیپotalamus (Lateral) Hypothalamus یعنی جایی که نورون‌های ارکسین وجود دارد نیز بیان می‌شود. هورمون رشد در این ناحیه نقش

## References

1. Sakurai T, Amemiya A, Ishii M, Matsuzaki I, Chemelli RM, Tanaka H, et al. Orexins and orexin receptors: a family of hypothalamic neuropeptides and G protein-coupled receptors that regulate feeding behavior. *Cell* 1998; 92: 573-85.
2. Czaja JA. Sex differences in the activational effects of gonadal hormones on food intake and body weight. *Physiol Behav* 1984; 33: 553-8.
3. Scacchi M, Ida Pincelli A, Cavagnini F. Nutritional status in the neuroendocrine control of growth hormone secretion: the model of anorexia nervosa. *Front Neuroendocrinol* 2003; 24: 200-24.
4. Martynska L, Wolinska-Witort E, Chmielowska M, Bik W, Baranowska B. The physiological role of orexins. *Neuro Endocrinol Lett* 2005; 26: 289-92.
5. Tamura T, Irahara M, Tezuka M, Kiyokawa M, Aono T. Orexins, orexigenic hypothalamic neuropeptides, suppress the pulsatile secretion of luteinizing hormone in ovariectomized female rats. *Biochem Biophys Res Commun* 1999; 264: 759-62.
6. Russell SH, Small CJ, Dakin CL, Abbott CR, Morgan DG, Ghatei MA, et al. The central effects of orexin-A in the hypothalamic-pituitary-adrenal axis *in vivo* and *in vitro* in male rats. *J Neuroendocrinol* 2001; 13: 561-6.

7. Barreiro ML, Pineda R, Navarro VM, Lopez M, Suominen JS, Pinilla L, et al. Orexin 1 receptor messenger ribonucleic acid expression and stimulation of testosterone secretion by orexin-A in rat testis. *Endocrinology* 2004; 145: 2297-306.
8. Johren O, Neidert SJ, Kummer M, Dendorfer A, Dominiak P. Prepro-orexin and orexin receptor mRNAs are differentially expressed in peripheral tissues of male and female rats. *Endocrinology* 2001; 142: 3324-31.
9. Gentry RT, Wade GN. Androgenic control of food intake and body weight in male rats. *J Comp Physiol Psychol* 1976; 90: 18-25.
10. Seoane LM, Tovar SA, Perez D, Mallo F, Lopez M, Senaris R, et al. Orexin A suppresses in vivo GH secretion. *Eur J Endocrinol* 2004; 150: 731-6.
11. Chen C, Xu R. The in vitro regulation of growth hormone secretion by orexins. *Endocrine* 2003; 22: 57-66.
12. Sasson R, Dearth RK, White RS, Chappell PE, Mellon PM. Orexin A Induces GnRH gene expression and secretion from GT1-7 hypothalamic GnRH neurons. *Neuroendocrinology* 2006; 84: 353-63.
13. Jöhren O, Brüggemann N, Dendorfer A, Dominiak P. Gonadal steroids differentially regulate the messenger ribonucleic acid expression of pituitary orexin type 1 receptors and adrenal orexin type 2 receptors. *Endocrinology* 2003; 144: 1219-25.
14. Manns JG, Boda JM. Effects of ovine growth hormone and prolactin on blood glucose, serum insulin, plasma nonesterified fatty acids and amino nitrogen in sheep. *Endocrinology* 1965; 76: 1109-14.
15. Bahrke MS, Yesalis CE 3rd, Wright JE. Psychological and behavioural effects of endogenous testosterone and anabolic-androgenic steroids. *Sports Med* 1996; 22: 367-90.
16. Dobbins A, Lubbers LS, Jackson GL, Kuehl DE, Hileman SM. Neuropeptide Y gene expression in male sheep: influence of photoperiod and testosterone. *Neuroendocrinology* 2004; 79: 82-9.
17. Date Y, Mondal MS, Matsukura S, Ueta Y, Yamashita H, Kaiya H, et al. Distribution of orexin/hypocretin in the rat median eminence and pituitary. *Brain Res Mol Brain Res* 2000; 76: 1-6.
18. Iqbal J, Pompolo S, Sakurai T, Clarke IJ. Evidence that orexin containing neurons provide direct input to gonadotropin-releasing hormone neurons in the ovine hypothalamus. *J Neuroendocrinol* 2001; 13: 1033-41.
19. van den Pol AN, Gao XB, Obrietan K, Kilduff TS, Belousov AB. Presynaptic and postsynaptic actions and modulation of neuroendocrine neurons by a new hypothalamic peptide, hypocretin/orexin. *J Neurosci* 1998; 18: 7962-71.
20. Xu R, Wang Q, Yan M, Hernandez M, Gong C, Boon WC et al. Orexin-A augments voltage-gated  $\text{Ca}^{2+}$  currents and synergistically increases growth hormone (GH) secretion with GH-releasing hormone in primary cultured ovine somatotropes. *Endocrinology* 2002; 143: 4609-19.
21. Dieguez C, Casanueva F. Influence of metabolic substrates and obesity on growth hormone secretion. *Trends Endocrinol Metab* 1995; 6: 55-9.
22. Lawrence CB, Snape AC, Baudoin FM, Luckman SM. Acute Central ghrelin and GH secretagogues induce feeding and active brain appetite centers. *Endocrinology* 2002; 143: 155-62.
23. Karteris E, Randeva HS, Grammatopoulos DK, Jaffe RB, Hillhouse EW. Expression and coupling characteristics of the CRH and orexin type 2 receptors in human fetal adrenals. *J Clin Endocrinol Metab* 2001; 86: 4512-9.
24. Yoshizato H, Fujikawa T, Soya H, Tanaka M, Nakashima K. The growth hormone (GH) gene is expressed in the lateral hypothalamus: enhancement by GH-releasing hormone and repression by restraint stress. *Endocrinology* 1998; 139: 2545-51.
25. Cázares-Delgadillo J, Ganem-Rondro A, Kalia YN. Human growth hormone: new delivery systems, alternative routes of administration, and their pharmacological relevance. *Eur J Pharm Biopharm* 2011; 78: 278-88.
26. López M, Tena-Sempere M, Diéguez C. Cross-talk between orexins (hypocretins) and the neuroendocrine axes (hypothalamic-pituitary axes). *Front Neuroendocrinol* 2010; 31: 113-27.

**Original Article**

## **Effects of Testosterone and Growth Hormone on Plasma Concentrations of Orexin in Diet Restricted Rams**

Davari F<sup>1</sup>, Khazali H<sup>1</sup>, Rokni H<sup>2</sup>, Fatehi Z<sup>1</sup>

<sup>1</sup>Department of Zoology, Faculty of Biological Sciences, Shahid Beheshti University of Tehran, Tehran, <sup>2</sup>Department of Education, Institute of Technical Vocational Higher Education, Tehran, I.R. Iran

e-mail: fatemeh2665@yahoo.com

Received: 18/10/2011 Accepted: 24/12/2011

**Abstract**

**Introduction:** It has been established that multiple neuroendocrine factors such as orexin operate as metabolic signals for the reproductive tract. Since the effects of testosterone and growth hormone on concentration of orexin in rams have not been studied, the goal of this study was to determine the effect of testosterone and growth hormone on mean plasma concentrations of orexin in rams fed restricted diets. **Materials and Methods:** Rams were randomly divided into 2 groups. Animals in first group were fed 100% of their required daily food and those in the second group were fed 50% of food fed to the first group for 10 days. Consequently, the rams in all groups received 6 $\mu$ g /Kg BW testosterone on days 7 and 8 and 6 $\mu$ g /Kg BW Testosterone and 5  $\mu$ g /Kg BW growth hormone on days 9 and 10 of the experiment. Blood samples were collected from the jugular veins at -120 and +120 minutes of infusions. for orexin assay, Plasma orexin were measured by a homologous double-antibody radioimmunoassay (RIA). **Results:** Injection of different dosages of testosterone and combination of testosterone and growth hormone in the 50%-diet, significantly ( $P<0.05^*$ ) increased the mean plasma concentrations of orexin, while in the 100%-diet this had no effect. **Conclusion:** Results indicate that testosterone and growth hormone may increase mean concentrations of orexin in animals fed lower than their daily food requirement.

**Keywords:** Orexin, Testosterone, Growth hormone, Food restriction, Rams