

اثر سدیم نیتروپروسید (S.N.P) بر عضلات صاف نای خرگوش

سیدحسن حجازیان^۱، دکتر محمدحسین دشتی^۲، ابوالقاسم عباسی سرچشممه^۳، غلامحسن حلوانی^۴

۱- مری گروه فیزیولوژی دانشگاه علوم پزشکی یزد (مؤلف مسئول) hejaziansh@yahoo.com

۲- استاد بارگروه فیزیولوژی دانشگاه علوم پزشکی یزد

۳- مری گروه آناتومی دانشگاه علوم پزشکی یزد

۴- مری گروه بهداشت دانشگاه علوم پزشکی یزد

چکیده

زمینه و هدف: تحریک و انقباض عضلات صاف مجاري هوائي منجر به تنگي آن و بروز اشكالاتي در روند ورود و خروج هوا می گردد که نوعی اختلالات انسدادي می باشد. يكى از عوامل مهمى که امروزه بعنوان شل کننده عضلات صاف مورد نظر است نيتريک اكسيد می باشد. از آنجائى که S.N.P بعنوان يك دهنده قوى نيتريک اكسيد در اورزانسها مصرف می شود و گزارشات متعددی مبنی بر شل شدن عضلات صاف توسط اين ماده وجود دارد. در پژوهش حاضر اثر سدیم نیتروپروسید (S.N.P) بر عضلات صاف نای خرگوش مورد بررسی قرار گرفت.

روش بررسی: برای انجام این تحقیق تغییرات فشار داخلی نای خرگوش بعنوان نشانه‌ای از تغییر فعالیت انقباضی عضلات صاف در نظر گرفته شد، در گروه کنترل اثر تحریک الکتریکی با ولتاژها و فرکانسها مختلف و در گروه آزمون ابتدا اثر غلظتهاي مختلف سدیم نیتروپروسید به تنهایي و سپس توأم با همان ولتاژها و فرکانسهاي اعمال شده برای گروه کنترل مورد بررسی قرار گرفت.

یافته‌ها: نتایج حاصل از این پژوهش نشان می دهد که نمونه‌های گروه آزمون در پاسخ به غلظتهاي مختلف SNP همگي به يك روش وابسته به غلظت فشار داخلی نای را افزایش دادند ($p<0.05$). همچنين وقتی اين نمونه‌ها در معرض غلظتهاي مختلف سدیم نیتروپروسید و سپس توأم با تحریک الکتریکی قرار گرفتند غلظت حداقل (10^{-6} molar) در تمام ولتاژها و فرکانسهاي مورد استفاده فشار داخلی نای را بطور قابل ملاحظه‌اي نسبت به گروه کنترل کاهش داد ($p=0.000$). در حالیکه غلظت متوسط و بالا پاسخ نای به تحریک الکتریکی با ولتاژها و فرکانسهاي مختلف را بطور کلى افزایش دادند که اين افزایش در مورد غلظت متوسط (10^{-7} m) در حضور محرك الکتریکی با ولتاژها و فرکانسهاي ۱۰ ولت - ۲۰ هرتز و ۳۰ ولت - ۲۰ هرتز معني دار بوده است ($p=0.00$). در مورد غلظت حدакثر (10^{-8} m) در تمام ولتاژها و فرکانسهاي اين افزایش پاسخ معني دار شده است ($p<0.05$).

نتیجه‌گیری: بر اساس یافته‌های این پژوهش SNP بطور کلى اثر تحریکی وابسته به غلظت بر عضلات صاف نای خرگوش داشته است و تنها غلظت حداقل آن توانسته است پاسخ اين عضلات به تحریک الکتریکی با ولتاژها و فرکانسهاي مختلف را کاهش دهد.

کلید واژه‌ها: سدیم نیتروپروسید، عضله صاف، نای

وصول مقاله: ۸۴/۱/۳۱ اصلاح نهایی: ۸۴/۷/۲ پذیرش مقاله: ۸۴/۱۱/۲۴

مقدمه

داروهای شل کننده عضلات صاف مجاري هوائي در زمرة اين اقدامات است. از جمله عواملی که منجر به شل شدن عضلات صاف مجاري هوائي و در نتیجه کاهش مقاومت در برابر عبور مرور هوا می گردد محركهای گیرنده‌های بتا ۲ آدرنرژیک نظیر ایزوپروترنول و

تحریک و انقباض عضلات صاف مجاري هوائي منجر به تنگي آن و بروز اشكالاتي در روند ورود و خروج هوا می گردد که نوعی اختلال انسدادي می باشد. تلاشهای بی وقهای صرف یافتن راههای مناسب جهت تخفیف این اختلاف به عمل آمده که دستیابی به

روندهای سنتز نیتریک اکسید در مجاری هوایی می‌تواند عامل مؤثری در این امر باشد و با توجه به نقش سدیم نیتروپروسید در سنتز نیتریک اکسید در این پژوهش بر آن شدیم تا اثر این دارو را بر روی عضلات صاف نای خرگوش مورد مطالعه قرار دهیم.

روش بورسی

برای انجام این پژوهش تعداد ۲۰ رأس خرگوش نر سفید آزمایشگاهی از نژاد اروپائی که همگی در شرایط یکسان محیطی و تغذیه‌ای قرار داشتند از بخش حیوانات آزمایشگاهی دانشکده پزشکی شهید صدوقی یزد انتخاب و به طور تصادفی به دو گروه آزمون و کنترل تقسیم شدند.

پس از بیهوشی حیوانات بوسیله اتر (ساخت شرکت مرک آلمان) با استفاده از وسایل جراحی بخشی از نای به طول ۵ سانتی‌متر جدا شده و بلافاصله در ظرف محتوى تیروود (طبق دستورالعمل موجود در دستور کار ضمیمه اوسلوگراف مدل Washington 400 MD series Bioscience recorder) که بوسیله مخلوط گازی ۹۵٪ اکسیژن و ۵٪ CO₂ هوادهی می‌شد قرار داده شد. سپس نوک الکترود تحریکی در یک انتهای نای در تماس با لبه‌های داخلی و خارجی آن قرار داده شده و با نخ محکم بسته شد و پس از پرکردن نای از محلول تیروود، کانولی در یک انتهای دیگر آن قرار داده شده و با نخ محکم بسته شد.

پس از آماده شدن نمونه با استفاده از میله الکترود در محفظه داخلی حمام بافت تثیت شده و الکترود به دستگاه محرک الکتریکی (مدل 8173 ساخت شرکت Bioscience انگلیس) و کانولی به مبدل فشار (مبدل PT400 ساخت شرکت Bioscience انگلیس) که خود از طریق کوپلر مربوطه به بوسیله اوسلوگراف ارتباط داشت متصل گردید.

پیتیدهای رودهای مؤثر بر عروق را می‌توان نام برد (۱-۳).

یکی دیگر از عوامل مهمی که امروزه به عنوان شل کننده عضلات صاف مورد نظر است نیتریک اکسید می‌باشد که به طور گسترده در بافت‌های بدن به ویژه آندوتیلیوم عروق تولید شده و تحت عنوان فاکتور شل کننده مشتق از آندوتیلیوم (EDRF) شناخته می‌شود و عقیده بر این است که وجود مقادیر طبیعی آن موجب کاهش قابل توجهی در مقاومت عروق می‌گردد و کمبود آن یکی از علل ایجاد هیپرتانسیون محسوب می‌شود (۴).

مطالعات متعددی نقش نیتریک اکسید (N.O) را در شل کردن عضلات صاف بافت‌های مختلف بدن تأیید کرده‌اند. بعنوان مثال Jakupaj (۵) نقش آندروژن N.O جدا شده از اپیتلیوم مجاری هوایی رابر نای القاء شده بوسیله استیل کولین مورد مطالعه قرار داد و بیان نمود در شرایط آزمایشگاهی N.O آندروژن با انقباض کولینرژیک سلولهای عضله صاف نای خوک تضاد داشته و می‌تواند واسطه‌های کولینرژیکی انقباضی عضله صاف را تعديل نماید و مطالعه دیگری بوسیله Johansson (۶) در سال ۱۹۹۷ نشانده‌نده اثر شل کننده N.O در عضله صاف نای خوک می‌باشد که قبلاً توسط استیل کولین منقبض شده بود (۳ و ۲). از آنجایی که سدیم نیتروپروسید S.N.P. بعنوان یک گشادکننده قوی تزریقی است که جهت درمان اورژانس‌های هیپرتانسیون و نارسائی شدید قلب بکار می‌رود و موجب کاهش مقاومت محیطی و تقلیل بازگشت وریدی می‌شود این عمل از طریق آزاد کردن نیتریک اکسید و افزایش فعالیت گوانیل سیکلаз صورت می‌گیرد (۲).

از آنجا که یافتن عوامل شل کننده عضلات صاف مجاری هوایی در کاهش اختلالات انسدادی سیستم تنفسی از اهمیت ویژه‌ای برخوردار است و تحریک

نتایج حاصل از این پژوهش به صورت زیر ارائه می‌شود.

الف: اثر تحریک الکتریکی با ولتاژها و فرکانس‌های مختلف بر روی تغییرات فشار داخلی نای خرگوش

۱- تحریک الکتریکی با ولتاژها ۱۰ و ۳۰ ولت و فرکانس‌های ۲۰ و ۶۰ هرتز موجب افزایش فشار داخلی نای شده (جدول شماره ۱ و ۳) که همگی از لحاظ آماری معنی دار بوده و کمترین تأثیر در ولتاژ ۱۰ ولت و فرکانس ۲۰ هرتز و بیشترین تأثیر در ولتاژ ۱۰ ولت و فرکانس ۶۰ هرتز صورت گرفته است.

نتایج حاصله از تست آماری T.Test اختلاف قابل ملاحظه‌ای با $p < 0.01$ بین تغییر فشار داخلی نای در پاسخ به تحریک الکتریکی را نشان می‌دهد.

ب: اثر غلظتهاي مختلف سدیم نیتروپروسید به تنهایی بر فشار داخلی نای خرگوش در پاسخ به غلظت SNP بدون حضور تحریک الکتریکی در همه غلظتها افزایش فشار معنی دار بوده و نهایتاً در غلظت حداکثر به $12/3$ میلیمتر رسیده است (جدول شماره ۲).

ج: اثر تجویز غلظتهاي مختلف SNP بر روی پاسخ عضلات صاف نای به تحریک الکتریکی با ولتاژها و فرکانس‌های مختلف (جدول شماره ۳ و ۴ و ۵)

۱- در غلظت حداقل SNP فشار داخلی نای در ولتاژها و فرکانس‌های مختلف کاهش چشمگیری را نشان می‌دهد که از لحاظ آماری معنی دار می‌باشد ($p = 0.00$).

۲- در غلظت متوسط SNP فشار داخلی نای در پاسخ به تحریک الکتریکی با ولتاژها و فرکانس‌های مختلف افزایش یافت که این افزایش فقط در مورد ولتاژ ۱۰ و فرکانس ۲۰ و همچنین ولتاژ ۳۰ و فرکانس ۲۰ معنی دار بود ($p = 0.00$).

۳- در غلظت حداکثر SNP در تمام ولتاژها و فرکانسها موجب افزایش قابل ملاحظه در فشار داخلی نای می‌شود که ارزش P برای ولتاژ ۱۰ و ۲۰ هرتز، ۳۰ ولت و ۲۰ هرتز و ۳۰ ولت و ۶۰ هرتز برابر با 0.000 و در

برای شروع هر آزمایش ابتدا با روشن کردن دستگاه اوسیلوگراف و رساندن آن به یک حالت پایدار (وضعیت پایدار زمانی است که کنترل با ولتاژ و فرکانس ثابت در زمانهای یکسان سه پاسخ مشابه انجام گیرد) فشار پایه داخلی نای ثبت می‌شود.

در آزمایش نمونه‌های کنترل پس از ثبت خط پایه نمونه‌ها در معرض تحریک الکتریکی با ولتاژ و فرکانس‌های مختلف (۰ و ۱۰ و ۳۰ ولت و ۲۰ هرتز) قرار داده شدند بطوری که هر ولتاژ و فرکانس به مدت ۱۰ ثانیه بر روی بافت اعمال شد و تحریک بعدی به فاصله ۵ دقیقه صورت گرفت.

در مورد نمونه‌های گروه آزمون پس از ثبت خط پایه ابتدا نمونه‌ها در معرض غلظتهاي مختلف سدیم نیتروپروسید 0.05×10^{-6} و 5×10^{-7} molar قرار داده شد. این غلظتها بر اساس دوزهای حداقل و حداکثر سدیم نیتروپروسید که به صورت انفیوژن در اورژانسها مورداستفاده قرار می‌گیرد محاسبه شدند (۷) و نتایج ثبت گردید. آنگاه بدنبال افزودن هر یک از غلظتها و ثبت پاسخ مربوطه به بافت فرست داده می‌شد تا به خط پایه بازگردد و متعاقباً غلظت بعدی مورد استفاده قرار می‌گرفت پس از اینکه غلظت حداکثر مؤثر بر بافت تعیین گردید نمونه‌ها در حضور همین غلظت و توأم با محركهای الکتریکی با همان ولتاژ و فرکانس‌هایی که برای گروه کنترل استفاده شده بود مورد آزمایش قرار گرفتند و نتایج حاصله با گروه کنترل مقایسه گردید. در این پژوهش تغییرات فشار داخلی نای در پاسخ به غلظتهاي مختلف P.S.N.P به تنهایی و همچنین به تحریک الکتریکی با ولتاژهاي (۳۰ و ۱۰) و فرکانسهاي (۶۰ و ۲۰) اندازه گیری شد و نتایج مورد تجزیه و تحلیل آماری قرار گرفت.

یافته‌ها

مورد ولتاژ ۱۰ و فرکانس ۶۰ هرتز برابر با 10^38 می‌باشد.

**جدول ۱: اثر سدیم نیتروپروسید بر تغییر فشار داخل نای
بر حسب میلیمتر انحراف قلم فیزیوگراف نسبت به خط پایه**

V=30 F=60	V=30 F=20	V=10 F=60	V=10 F=20	بدون محرک	ولتاژ فرکانس گروه
۳۸/۶	۲۵/۳	۴۱/۴	۱۸/۲	صفرا	کنترل
۱۳/۶	۴	۵/۶	۳/۶	۲/۴	دوز حداقل 5×10^{-8}
۳۸/۲	۳۰/۴	۴۲/۴	۲۸/۶	۱۰/۴	دوز متوسط $1/66 \times 10^{-7}$
۴۷/۶	۳۴/۲	۴۴/۸	۲۹/۸	۲۴/۶	دوز حداکثر $0/5 \times 10^{-9}$

**جدول ۲: مقایسه میانگین تغییرات فشار داخلی نای خرگوش (بر حسب میلیمتر انحراف قلم از خط پایه)
در پاسخ به غلظتها مختلف S.N.P سدیم نیتروپروسید بدون حضور تحریک الکتریکی**

P.Value	مورد		کنترل		غلظت
	انحراف معیار	میانگین	انحراف معیار	میانگین	
۰/۰۱۹	۱/۰۴	۲/۴	صفرا	صفرا	حداقل
۰/۰۰۰	۱/۱۴	۱۰/۴	صفرا	صفرا	متوسط
۰/۰۰۰	۲/۰۷	۱۲/۳	صفرا	صفرا	حداکثر

**جدول ۳: مقایسه میانگین فشار داخلی نای (بر حسب میلیمتر انحراف قلم از خط پایه) در پاسخ به تحریک الکتریکی با ولتاژها و
فرکانسها مختلف در حضور غلظت حداقل سدیم نیتروپروسید**

P.Value	غلظت حداقل		کنترل		میزان فشار میزان تحریک
	انحراف معیار	میانگین	انحراف معیار	میانگین	
۰/۰۰۰	۲/۶۱	۳/۶	۱/۳	۱۸/۲	۱۰ V ۲۰ HZ
۰/۰۰۰	۲/۹۷	۵/۶	۲/۳	۴۱/۴	۱۰ V ۶۰ HZ
۰/۰۰۰	۱/۸۷	۴	۱/۳	۲۵/۲	۳۰ V ۲۰ HZ
۰/۰۰۰	۲/۰۷	۱۳/۶	۲/۰۷	۳۸/۶	۳۰ V ۶۰ HZ

جدول ۴: مقایسه میانگین فشار داخلی نای (بر حسب میلیمتر انحراف قلم از خط پایه) در پاسخ به تحریک الکتریکی با ولتاژها و فرکانس‌های مختلف در حضور متوسط سدیم نیتروپروسید

P.Value	غلظت متوسط		کنترل		میزان فشار میزان تحریک
	انحراف معیار	میانگین	انحراف معیار	میانگین	
۰/۰۰۰	۲/۰۷	۲۸/۶	۱/۳	۱۸/۲	۱۰V ۲۰ HZ
۰/۰۱۵	۱/۸۲	۴۲/۴	۲/۳	۴۱/۴	۱۰V ۶۰ HZ
۰/۰۰۰	۱/۱۴	۳۰/۴	۱/۳	۲۵/۲	۳۰V ۲۰ HZ
۰/۰۰۸	۳/۴۲	۳۸/۲	۲/۰۷	۳۸/۶	۳۰V ۶۰ HZ

جدول ۵: مقایسه میانگین فشار داخلی نای (بر حسب میلیمتر انحراف قلم از خط پایه) در پاسخ به تحریک الکتریکی با ولتاژها و فرکانس‌های مختلف در حضور غلظت حد اکثر سدیم نیتروپروسید

P.Value	غلظت حد اکثر		کنترل		میزان فشار میزان تحریک
	انحراف معیار	میانگین	انحراف معیار	میانگین	
۰/۰۰۰	۱/۴۸	۲۹/۸	۱/۳	۱۸/۲	۱۰V ۲۰ HZ
۰/۰۳۸	۲/۲۸	۴۴/۸	۲/۳	۴۱/۴	۱۰V ۶۰ HZ
۰/۰۰۰	۱/۹۲	۳۰/۴	۱/۳	۲۵/۲	۳۰V ۲۰ HZ
۰/۰۰۰	۲/۴۱	۴۷/۶	۲/۰۷	۳۸/۶	۳۰V ۶۰ HZ

از طریق افزایش cAMP و افزایش کلسیم داخل سلولی منجر به انقباض و مکانیسم سوم از طریق افزایش

cGMP منجر به شل شدن آن می‌گردد. هر عاملی که منجر به کاهش cAMP و یا کلسیم داخل سلولی گردد نیز موجب شل شدن عضلات صاف می‌شود (۶۰ و ۶۱). با توجه به گزارشات متعددی مبنی بر تولید نیتریک اکسید به وسیله سدیم نیتروپرسید (۳۰ و ۳۱) و افزایش cGMP به وسیله نیتریک اکسید (۴۱-۴۲) که منجر به شل شدن عضلات صاف می‌شود وجود دارد. پژوهش حاضر اثر سدیم نیتروپرسید را به عنوان یک

بحث
عضلات صاف مجاری هوایی که تعیین کننده کالیرداخی و در نتیجه مقاومت این مجاری هستند تحت تأثیر عوامل مختلف قرار می‌گیرند برخی از این مواد موجب تحریک و انقباض این عضلات و عده‌ای دیگر منجر به شل شدن این عضلات می‌شوند.

سه مکانیسم داخل سلولی که مسئول بروز پاسخ سلولهای عضلانی هستند عبارتند از سیستم آدنیلات سیکلаз(cAMP)، فسفاتیدیل اینوزیتولاز(IP3) و گوانیل سیکلاز (cGMP) که دو مکانیسم اول به ترتیب

غاظت GMP منجر به شل شدن عضلات صاف می‌گردد در حالیکه افزایش خفیف غاظت آن بطور متضادی منجر به اثر انقباضی می‌شود (۱۵). لذا محتمل است در پژوهش حاضر سدیم نیتروپروسید نتوانسته باشد غاظت GMP را به اندازه‌ای که برای شل کردن عضلات لازم است بالا بیرد. مکانیسم دیگری که می‌تواند اثر تحریکی SNP بر نای خرگوش را توجیه کند جلوگیری از غیرفعال شدن کانالهای سدیمی حساس به ولتاژ و برقراری جریان دائمی سدیم باشد بطوریکه Ahern (۱۶) و همکارانش این مکانیسم را برای اثر بخشی NO و SNP بر پایانه‌های عصبی و عضله میو کارد عنوان کرده‌اند. همچنین گزارشاتی وجود دارد که تغییر غاظت یونها در محلول حمام بافت می‌تواند اثرات شل کنندگی SNP را کاهش داده و یا حتی معکوس نماید. Musissson و همکارانش (۳) گزارش کرده‌اند که قرار گرفتن نای خوکچه هندی در معرض محلول فاقد سدیم اثر شل کنندگی SNP را کاهش می‌دهد.

همچنین Langlaid (۱۷) و همکارانش گزارش کرده‌اند قرار گرفتن نای سگ در معرض محلول حاوی پتاسیم زیاد منجر به معکوس شدن اثر SNP و بروز انقباضات مداوم می‌شود و همچنین Watanabe و همکارانش (۸) با بررسی خود نشان دادند افزایش غاظت پتاسیم و کاهش غاظت کلسیم محلول Krebs که نای در آن قرار می‌گیرد نیز منجر به معکوس شدن اثرات شل کننده‌های عضلانی و ایجاد انقباض مداوم در آنها می‌شود هر چند که در پژوهش حاضر محلول تیرونود بصورت استاندارد تهیه شده است با این همه ممکن است یونهای مختلف موجود در این محلول با اثرات سدیم نیتروپروسید مداخله کرده باشد.

علاوه بر این ممکن است SNP نیز مانند برخی دیگر از عوامل مؤثر بر انقباض عضلات صاف دارای اثرات متضادی در بافت‌های مختلف و در حیوانات

عامل قوی دهنده نیتریک اکسید و یک عامل شل کننده عضلات بر نای خرگوش مورد بررسی قرار داده است. نتایج حاصل از این پژوهش بر خلاف انتظار مؤید این است که SNP به تنها می‌باشد روش وابسته به غاظت موجب افزایش فشار داخلی نای می‌شود که بیانگر انقباض عضلات صاف مجاری هوائی است و همچنین غاظتهای متوسط و بالای این ماده منجر به افزایش پاسخ انقباضی عضلات صاف نای به تحریک الکتریکی با ولتاژها و فرکانسهای مختلف شده است در حالیکه غاظت پائین سدیم نیتروپروسید پاسخ عضلات صاف نای به تحریک الکتریکی را کاهش داده است. نتایج حاصل از این پژوهش در مجموع مخالف یافته‌های Jakupaj (۸)، Johoanasson (۹) و Murira (۱۰) همکارانش (۱۱) و Watanabe (۷) می‌باشد که همگی به اثر شل کنندگی سدیم نیتروپروسید SNP و نیتریک اکسید حاصل از آن بر عضلات صاف نای اذعان دارند.

علیرغم گزارشات عدیده‌ای مبنی بر اثرات مهاری NO و دهنده‌های آن گزارشاتی مبنی بر افزایش فرکانس پتانسیل عمل توسط NO و دهنده‌های آن نیز وجود دارد که می‌تواند منجر به انقباض عضلانی گردد. از جمله Klyachko، VA (۱۲) و همکارانش گزارش کرده‌اند که SNP از طریق تقویت عمل کانالهای پتاسیم وابسته به کلسیم منجر به تسریع در روند بازگشت کانالهای سدیمی دخیل در پیدایش پتانسیل عمل بحال است راحت می‌شود که این امر منجر به افزایش فرکانس پتانسیل عمل در نرونها نورو هیپوفیز شده ورود کلسیم بداخل سلول را افزایش می‌دهد که ممکن است در آزمایشات حاضر نیز همین مکانیسم از طریق افزایش پتانسیل عمل در انتهای‌های اعصاب موجود در نای صورت گرفته باشد. از طرف دیگر سدیم نیتروپروسید منجر به افزایش GMP (۸) و (۱۴) (A) در سلولهای عضلانی می‌شود و گزارشاتی وجود دارد مبنی بر اینکه افزایش شدید

مختلف باشد. عنوان مثال مشخص شده که CCK¹ که یک ماده منقبض کننده عضلانی است عضلات صاف کیسه صفرا را منقبض کرده و در همین حال عضلات صاف اسفنگتر اووودی را شل می کند (۲).

به عنوان نتیجه گیری نهایی می توان اظهار داشت که SNP در غلظتها م مختلف و در بافتها م مختلف می تواند اثرات متفاوت و در بعضی از موارد متضادی داشته باشد که برای روشن شدن مکانیسم سلولی این اثرات لازم است تحقیقات گسترشده تری با بهره گیری از آگونیستها و آنتاگونونیستهای اختصاصی به انجام برسد.

References

1. Ganong WF. Review of Medical physiology. A Lange Medical Book 19th ed. Sun francisco USA Appleton and Lange. 1999; 560-570, 632, 107.
2. Bertran G. Katzung Basic & Clinical Pharmacology. 9th ed. New york Lange Medical Book. 6th Edition 2004; 172-173, 317.
3. Morrison KJ, Vanhoutte PM. Stimulation of sodium pump by vasoactive intestinal peptide in guinea-pig isolated trachea: potential contribution to mechanisms underlying relaxation of smooth muscle. British Journal of Pharmacology. 1996; 118(3): 557-62.
4. Robert MB, Matthew NL. Text book of physiology. 5th ed. USA mosby. 2003; (258).
5. Ijioma SC, Challis RA, Bolyle-JP. Comparatvie effects of activation of soluble and particulate guanyle cyclase on cGMP elevation and relaxation of bovine tracheal smooth muscle. Br J Pharmacol. 1995; 115 (5): 723-32.
6. McGrohan I, Lu. S. Hipworth S. Sormaz L. Eng R. Preocanin D. Daniel EE. Mechanisms of Cyclic nucleotide-induced relaxation in canine tracheal smooth muscle. American Journal of Physiology. 1995; 268(3 Pt1): L407-13.
7. Kathleen Q. Pharmaco therapeutic-Clinical decision making in nursing. 19th ed USA. WB Sanders Company. 1999; 741.
8. Watanabe H, Suzki K, Takagi K, Statake. T. Mechanism of atrial natriuretic polypeptide and sodium nitroprusside-induced relaxation in guinea-pig tracheal smooth muscle. Arzneimittel-Forschung. 1990; 40(7): 771-6.
9. Jakupaj M, Martin RJ, Dreshaj IA, Potter CF, Hahiu MA, Ernsberger P. Role of endogenous NO in modulating aiway contraction mediated by muscarinic receptors during development Am J Physiol. 1997; 273 (3 pt1): L5531-6.
10. Johansson Rydverg IG, Andersson RG, Grenegard M. Effects of the nitric oxide-donor GEA 3175 on gquinea-pig airways. Eur J Pharmacol. 1997; 25; 329, (2-3): 175-80.
11. Parkashoy S, kanna MS, sieck Gc. Nitric Oxide inhibits Ach-induced intracellular calcium oscillations in procine tracheal smooth muscle. AM J Phsiol. 1997; 272 (4pt1): K 588-60.
12. Miura M, Yamauchi H, Ichinose M, Ohuchi Y, Kageyama N, Tomaki M, et al. Impairment of nerual nitric oxide mediated relaxation after antigen exposure in guinea pig airways in vitro. Am J Respire Crot Care Med. 1997; 156(1): 217-22.
13. Klyackko VA, Ahom GP, Jachson MB. cGMP mediated facillation in nerve terminales by increase of spike after hyperpolazation. Department of physiology Neuron. 2001; 27, 31 (6): 1015-25.
14. Ahern GP, Klyachko VA, Jackson MB. cGMP and s-nitrosylation: two roots for modulation of neuronal excitatory by NO. department of pharmacology. Georgetown university USA. trends neurosci, 2002; 25(10): 510-17.
15. Xu X, Star RA, Tortorici G, Muallan S. Deplation of untreted in Ca stores activites No synthese to generate cGMP and regulation Ca influx. Department of phisiology Biol, Chem. 1994; 29: 269(17): 12645-53.
16. Ahern GP, HSU SP, Klyachko VA, Jackson MB. induction of persistant sodium current by exogenous and endogenous nitric oxide, J Biol chem, 2000; 15: 275 (37) 28810-5.
17. Langlands JM, Diamond J. The effect of Ca^{2+} on the translocation of protein kinase C in bovine tracheal smooth. European Journal of Pharmacology. 1994; 15: 266(3): 229-36.