

اثر ضدانقباضی عصاره برگ مو بر نای جدا شده موش صحرایی

محمد کاظم غریب ناصری^{۱*}، اکبر حیدری^۲

۱- دانشیار، گروه فیزیولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی جندی شاپور اهواز
۲- دانشجوی رشته داروسازی، دانشکده داروسازی، دانشگاه علوم پزشکی جندی شاپور اهواز
* آدرس مکاتبه: اهواز، دانشگاه علوم پزشکی اهواز، دانشکده پزشکی، صندوق پستی: ۱۸۹، کد پستی ۶۱۳۳۵
تلفن: ۰۵۰-۳۳۶۷۵۴۳ (۰۶۱۱)، نمابر: ۳۳۳۲۰۳۶ (۰۶۱۱)
پست الکترونیک: gharibnaseri_m@yahoo.com

تاریخ تصویب: ۱۳۸۴/۳/۲۲

تاریخ دریافت: ۱۳۸۳/۴/۱۰

چکیده

مقدمه: تاکنون گزارش‌هایی درباره اثر آنتی‌اکسیدانی، کاهش فشار خون و اثر اتساعی عروقی عصاره دانه انگور و پوست میوه آن رایج شده است. اثرات شل‌کننده برگ انگور بر انقباض ایلئوم، رحم و آئورت موش صحرایی و اثرات کاهنده نیروی انقباضی و ضربان قلب قورباغه نیز گزارش شده است.

هدف: در این تحقیق اثرات عصاره آبی الکلی برگ مو^۱ بر فعالیت انقباضی نای موش صحرایی بررسی شد. نای از موش‌های صحرایی نر جدا گردید و انقباضات آن به روش ایزومتریک در حمام بافت حاوی محلول کربس - هانسلیت اندازه‌گیری شد. یافته‌ها: نتایج نشان می‌دهند که عصاره آبی الکلی برگ مو (۰/۵، ۱، ۲، ۴ و ۸ میلی‌گرم در میلی‌لیتر) انقباض ناشی از کلروپتاسیم (۶۰ mM) و استیل‌کولین (۵۵ μM) را در نای جدا شده به صورت وابسته به غلظت و معنی‌دار کاهش داد (p < ۰/۰۰۰۱). حضور پروپرانولول (۱ μM) و یا L-NAME (مهارکننده نیتریک اکساید سنتاز، ۱۰۰ μM) اثری بر انقباض ناشی از کلروپتاسیم نداشت. همچنین، عصاره در حضور پروپرانولول، L-NAME و آتروپین (۳۰ μM) همچنان اثر شل‌کننده خود را نشان داد. نتیجه‌گیری: از نتایج این تحقیق می‌توان چنین نتیجه‌گیری نمود که اثر شل‌کننده عصاره آبی الکلی برگ مو بر نای موش صحرایی احتمالاً از طریق انسداد کانال‌های کلسیمی وابسته به ولتاژ انجام می‌شود. همچنین به نظر می‌رسد که، رسپتورهای بتا آدرنرژیک، NO و رسپتورهای کولینرژیک در این عملکرد مهاری دخالتی ندارند.

کل واژگان: برگ مو، نای، موش صحرایی، آنتی اسپاسمودیک

^۱ *Vitis vinifera* L.



مقدمه

مو گیاهی است از خانواده Vitaceae که منشای آن را آسیای صغیر می‌دانند [۱]. برگ انگور در بعضی از کشورها از جمله ایران به مقدار کم در رژیم غذایی (دلمه برگ مو) مصرف می‌شود. در کتب گیاهان دارویی در مورد خواص ضداسهال، ضداستفراغ و ضدواریس برگ مو اشاره شده است [۲]. درباره خواص عصاره دانه انگور و حتی پوست میوه انگور مطالعات زیادی انجام شده است. از جمله ترکیبات مهم شناخته شده در انگور، فلاونوئیدها از گروه پلی‌فنل‌ها می‌باشند [۱]. عصاره دانه انگور سبب کاهش غلظت لیپیدهای خون خرگوش‌های مبتلا به هیپرلیپیدمیا شده ولی مصرف طولانی مدت این عصاره اثر سمی ندارد [۳، ۴]. از انواع پلی‌فنل‌ها که به فراوانی در انگور یافت می‌شود می‌توان به فلاونوئیدها از جمله آنتوسیانیدین‌ها اشاره کرد و اخیراً نشان داده شده است که پروسیانیدین‌های موجود در دانه انگور موجب شل شدن وابسته به اندوتلیال در شریان انسانی می‌شود [۵، ۱]. و این اثر از طریق NO و با افزایش cGMP انجام می‌شود و احتمالاً باز شدن کانال‌های پتاسیمی حساس به تترائیل آمونیوم به وسیله پروسیانیدین‌ها عامل شل شدن آئورت باشد [۶، ۷]. فلاونوئید Dioclein نیز با افزایش cGMP در آئورت، سبب شلی وابسته به اندوتلیال می‌شود [۸]. اثرات حفاظتی پروسیانیدین‌های دانه انگور در برابر استرس اکسیداتیو، کاتاراکت، سرطان پستان و کولون و نیز اثر افزایش قدرت آنتی‌اکسیدانی پلاسما گزارش شده است [۹، ۱۰، ۱۱، ۱۲]. در مورد اثرات عصاره آبی الکلی برگ مو می‌توان به اثر مهارى این عصاره بر انقباضات ایلئوم ناشی از کلرورپتاسیم و استیل‌کولین و انقباضات ناشی از اکسی‌توسین در رحم در موش صحرایی و اثر مهارى بر نیروی انقباضی و ضربان قلب جدا شده قورباغه اشاره نمود [۱۳، ۱۴، ۱۵]. اثر مهارى اخیر بر قلب ناشی از عملکرد کولینرژیکى مواد تشکیل‌دهنده عصاره نبوده است، زیرا آتروپین قادر به حذف اثرات استیل‌کولین در قلب بوده ولی بر عملکرد مهارى عصاره بی‌اثر بوده است. همچنین عصاره اثرات کورونوتروپیک مثبت اپی‌نفرین را نیز کاهش داده است. بررسی انجام شده نشان می‌دهد که تاکنون

در مورد اثرات فارماکولوژیکی دانه و یا برگ انگور بر فعالیت انقباضی عضله صاف سیستم تنفس تحقیق نشده است. لذا هدف تحقیق حاضر بررسی اثر عصاره آبی الکلی برگ مو بر عضله صاف نای جدا شده موش صحرایی و مطالعه مکانیسم آن می‌باشد.

مواد و روش‌ها

الف - تهیه عصاره

برگ‌های انگور در فروردین ماه پس از خشک کردن در سایه، آسیاب شده و به صورت پودر درآمد. پودر برگ به مدت ۷۲ ساعت در الکل ۷۰ درصد خیسانده و در هر روز در چند نوبت مخلوط به هم زده شد [۱۶]. سپس، مخلوط از کاغذ صافی واتمن شماره ۱ عبور داده و حلال عصاره در دمای اتاق تبخیر شد. پودر عصاره تا زمان استفاده در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد نگهداری گردید. نسبت استخراج عصاره از پودر برگ ۱۹ درصد بود.

ب - حیوانات و آماده‌سازی نای

موش‌های صحرایی نر از نژاد Sprague Dalwey (۵ ± ۲۰۰/۲ گرم) تهیه شده از اتاق حیوانات دانشکده پزشکی اهواز در قفس‌های پلی‌کربنات به صورت چند تایی و در دمای ۲۰ تا ۲۴ درجه سانتی‌گراد و سیکل روشنایی ۱۲ ساعت تاریکی و ۱۲ ساعت روشنایی نگهداری شدند و دسترسی آزاد به آب و غذا داشتند. موش‌ها با تزریق کتامین (۵۰ mg/kg, ip) بی‌هوش شده، قفسه سینه تا زیر فک پایین حیوان شکافته شد و حدود ۲ سانتی‌متر از نای جدا گردید. بلافاصله در محلول سرد و اکسیژنه کربس - هانسلیت قرار داده شد و بافت‌های پیوندی با دقت از آن جدا گردید. نای به چند قطعه به طول ۵ میلی‌متر (دارای ۵ تا ۶ حلقه غضروفی) تقسیم گردید. قطعه نای آماده شده بلافاصله به درون حمام بافت (۱۰ میلی‌لیتر) و بین دو میله افقی از جنس استیل زنگ نزن قرار داده شد که یکی به طور ثابت در ته حمام بافت قرار داشت و دیگری از طریق نخ به ترانسدوسر ایزومتریک (UF1 Harvard Transducer) متصل بود و انقباضات نای به وسیله دستگاه ثبت (Universal Harvard Osillograph) بر



قابل ملاحظه تلقی گردید. کلیه نمک‌های محلول حمام، محصول شرکت مرک (آلمان)، استیل‌کولین، آتروپین، پروپرانولول و L-NAME از شرکت سیگما (امریکا) تهیه شده‌اند. حلال عصاره و کلیه مواد، محلول کربس - هانسلیت بود.

نتایج

الف - اثر عصاره بر انقباض نای ناشی از کلرورپتاسیم

ابتدا طی دو مرحله جداگانه انقباض نای ناشی از کلرورپتاسیم با غلظت نهایی 60 mM ثبت گردید تا از تکرارپذیر بودن پاسخ‌ها به کلرورپتاسیم و ثبات نسبی کفه انقباض اطمینان حاصل شود [18]. در مراحل بعد، پس از به کفه رسیدن پاسخ‌ها به کلرورپتاسیم، غلظت‌های مختلف عصاره آبی الکلی برگ مو (0/5، 1، 2، 4 و 8 mg/ml) به حمام اضافه شد که به صورت وابسته به غلظت و قابل ملاحظه سبب شل شدن نای گردید (تعداد = 8 و $p < 0/0001$ با ANOVA یک‌طرفه). در نمودار شماره 1 نتایج این مرحله از تحقیق و در نمودار شماره 7 (A) نمونه‌ای از ثبت حقیقی اثرات دو غلظت مختلف عصاره بر انقباض نای ناشی از کلرورپتاسیم در نای مشاهده می‌شود. از ویژگی‌های مهم اثر مهاری عصاره، برگشت‌پذیر بودن آن است و لذا با شستشو و تعویض محلول حمام بافت اثر مهاری ایجاد شده برطرف گردید و بافت مجدداً آماده انقباض بود. در نمودار شماره 1 همچنین مقایسه آماری (t-test) بین اثر غلظت‌های مختلف عصاره نشان داده شده است.

ب - اثر عصاره بر انقباض نای ناشی از استیل‌کولین

در ابتدای این قسمت نیز، طی دو مرحله جداگانه از تشابه پاسخ‌های انقباضی نای به استیل‌کولین (55 μM) اطمینان حاصل شد. در مراحل بعد، پس از هر بار اضافه کردن استیل‌کولین به حمام بافت و رسیدن انقباض به حالت کفه، عصاره آبی الکلی برگ مو با غلظت‌های مختلف (0/5، 1، 2، 4 و 8 mg/ml) به حمام اضافه شد [19]. عصاره در این مرحله نیز به صورت وابسته به غلظت و قابل ملاحظه اثر انقباضی استیل‌کولین را کاهش داد (تعداد = 8 و $p < 0/0001$ با ANOVA یک‌طرفه). بعد از استفاده از هر غلظت عصاره، حمام بافت سه بار شستشو و تعویض می‌گردید و حداقل 10

روی کاغذ با سرعت 0/1 mm/S ثبت می‌شد. محلول حمام کربس - هانسلیت (37 درجه سانتی‌گراد، pH برابر 7/4) و ترکیب آن برحسب mM به قرار زیر می‌باشد [17]: NaCl (118)، KCl (4/7)، CaCl₂ (2/52)، MgSO₄ (1/64)، KH₂PO₄ (1/18)، NaHCO₃ (7) و گلوکز (5/5). جریان دائم حباب‌های کوچک اکسیژن از ته حمام برقرار بود. میزان کشش اولیه 1/5 گرم و مدت دوره سازگاری 60 دقیقه بود که طی آن، هر 15 دقیقه محلول حمام تعویض می‌گردید.

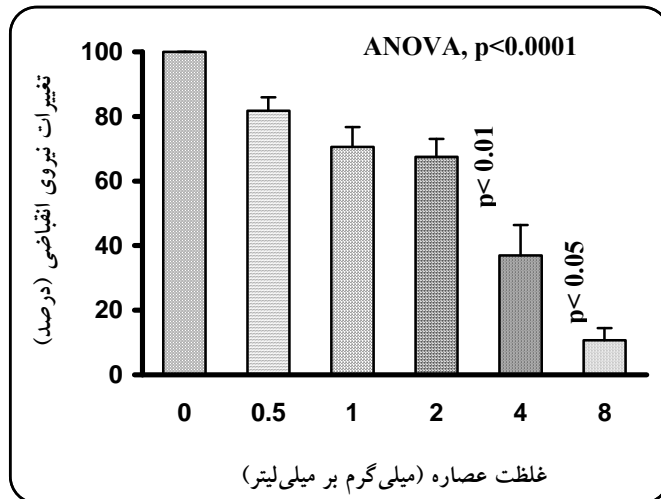
ج - روش کار

پس از سپری شدن دوره سازگاری، قطعه نای توسط کلرورپتاسیم (60 mM) منقبض گردید. سپس، در حالتی که انقباض به حالت کفه رسیده یکی از غلظت‌های عصاره برگ مو (با غلظت نهایی 0/5، 1، 2، 4 و 8 mg/ml) به حمام بافت اضافه گردید و میزان شلی پس از رسیدن به حالت کفه اندازه‌گیری شد. پس از استفاده از هر غلظت عصاره، محلول حمام سه بار تعویض و به مدت حداقل 10 دقیقه و در نهایت، برگشت تون به حالت پایه و پس از کلرورپتاسیم، غلظت بعدی عصاره اضافه شد. در گروه دیگر از موش‌های صحرایی از استیل‌کولین (55 μM) جهت انقباض نای استفاده شد و مشابه مرحله قبل، از غلظت‌های مختلف عصاره استفاده گردید. جهت بررسی نقش نیتریک اکساید (NO) بر عملکرد عصاره، ابتدا شلی ناشی از غلظت 3 mg/ml عصاره بر انقباض ناشی از کلرورپتاسیم (60 mM) ثبت گردید. پس از شستشو و استراحت بافت، همین مراحل پس از 10 دقیقه حضور مهار کننده نیتریک اکساید سنتاز (L-NAME) با غلظت 100 μM تکرار شد. جهت بررسی دخالت رسپتورهای بتا آدرنرژیک نیز از پروپرانولول (1 μM) به مدت 10 دقیقه و با روشی مشابه L-NAME استفاده گردید. در پایان هر آزمایش، آب اضافه بافت با کاغذ صافی جذب و سپس دقیقاً توزین می‌گردید. در هر گروه، نیروی انقباضی و یا درصد تغییرات نیروی انقباضی نای به صورت $mean \pm SEM$ محاسبه شده‌اند. بررسی آماری نتایج گروه‌های مختلف با استفاده از آزمون‌های آماری t-test و ANOVA یک‌طرفه انجام شد و مقادیر P کوچکتر از 0/05

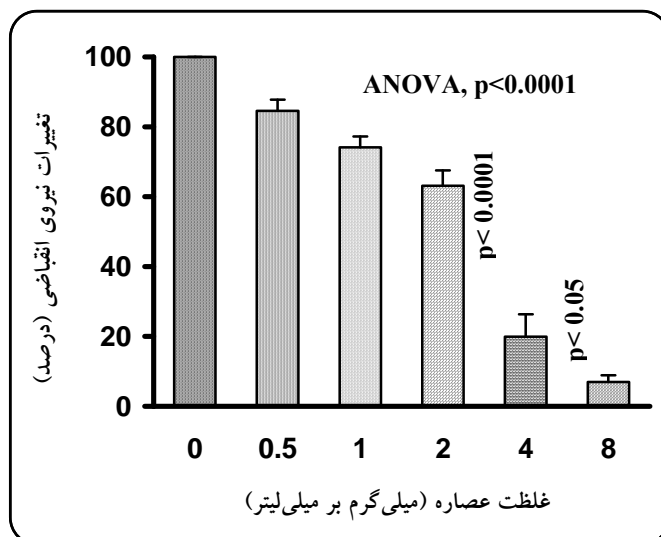


مشاهده می‌شود، تاثیر غلظت‌های مختلف عصاره بر انقباضات ناشی از کلروپتاسیم و استیل‌کولین تفاوت معنی‌داری با هم ندارند.

دقیقه به بافت استراحت داده می‌شد. نمودار شماره ۲ نتایج این مرحله و در نمودار شماره ۷ (B) نمونه ثبت حقیقی از تاثیر غلظت‌های مختلف عصاره بر انقباض ناشی از استیل‌کولین در نای را نشان می‌دهند. همان‌طوری که در نمودار شماره ۳

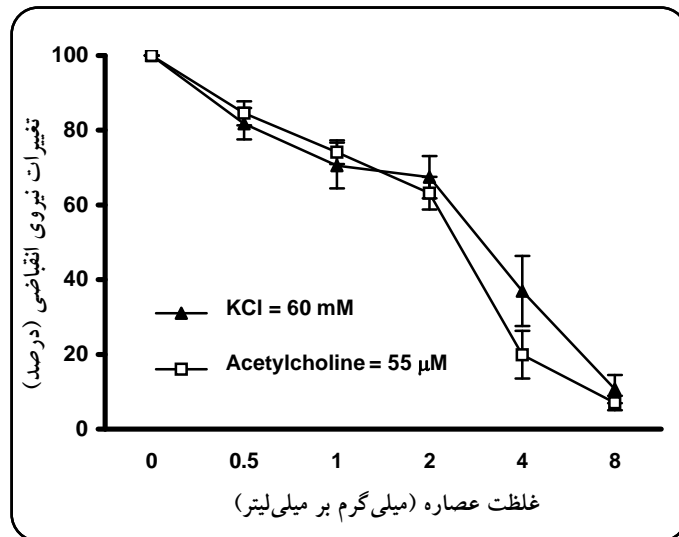


نمودار شماره ۱ - درصد عملکرد مهاری غلظت‌های مختلف عصاره آبی الکی برگ مو بر انقباض ناشی از کلروپتاسیم (۶۰mM) در نای جدا شده موش صحرائی (n = ۸). انقباض ناشی از کلروپتاسیم به تنهایی (بدون حضور عصاره) به عنوان پاسخ ۱۰۰ درصد در نظر گرفته شده است. مقدار P با روش ANOVA کوچکتر ۰/۰۰۰۱ و مقایسه آماری اثر غلظت‌های عصاره در نمودار نشان داده شده‌اند.



نمودار شماره ۲ - درصد عملکرد مهاری غلظت‌های مختلف عصاره آبی الکی برگ مو بر انقباض ناشی از استیل‌کولین (۵۵μM) در نای جدا شده موش صحرائی (n = ۸). انقباض ناشی از استیل‌کولین به تنهایی (بدون حضور عصاره) به عنوان پاسخ ۱۰۰ درصد در نظر گرفته شده است. مقدار P با روش ANOVA کوچکتر ۰/۰۰۰۱ و مقایسه آماری اثر غلظت‌های عصاره در نمودار نشان داده شده‌اند.





نمودار شماره ۳ - مقایسه درصد عملکرد مهاری غلظت‌های مختلف عصاره آبی الکی برگ مو بر انقباض ناشی از کلروپتاسیم (60 mM) و استیل‌کولین (55 μM) در نای جدا شده موش صحرایی (n در هر گروه = ۸). همان‌طوری‌که مشاهده می‌شود تاثیر مهاری عصاره همه غلظت‌ها در این دو گروه تفاوت معنی‌داری ندارند.

بافت، ابتدا در حمام بافت پروپرانولول با غلظت 1 μM افزوده و پس از 10 دقیقه، مجدداً کلروپتاسیم و عصاره به همان ترتیب قبلی اضافه شد [21]. نمودار شماره 5 نشان می‌دهد که حضور پروپرانولول اثری بر انقباض ناشی از کلروپتاسیم و نیز بر عملکرد مهاری عصاره ندارد (تعداد = ۸). نمونه ثبت حقیقی این مرحله در نمودار شماره 7 (D) دیده می‌شود.

ر - بررسی اثر آنتی‌کولینرژیکی احتمالی عصاره

با توجه به اینکه عصاره اثرات انقباضی استیل‌کولین را کاهش داد، به منظور تایید و یا رد وجود مواد آنتی‌کولینرژیکی در عصاره، روش زیر اجرا گردید. ابتدا به عنوان شاهد، بافت به وسیله کلروپتاسیم (30 μM) منقبض و پس از رسیدن انقباض به حالت کفه، استیل‌کولین (27 μM) اضافه شد که موجب افزایش انقباض نای گردید. اضافه کردن آتروپین (μM) 30 سبب از بین رفتن انقباض ناشی از استیل‌کولین و حدود 50 درصد پاسخ انقباضی کلروپتاسیم شد. پس از شستشوی بافت و 20 دقیقه استراحت، ابتدا آتروپین (30 μM) به مدت 10 دقیقه و سپس کلروپتاسیم (30 mM) اضافه شد که سبب انقباض نای گردید. پس از رسیدن انقباض به حالت کفه،

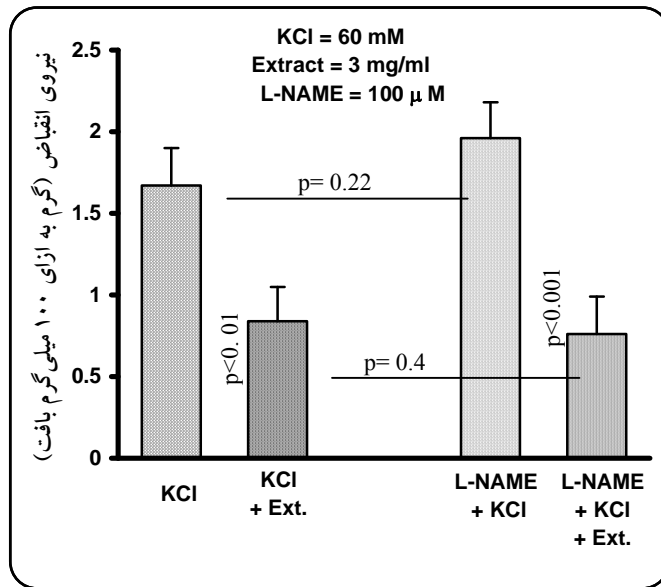
ج - اثر مهار سنتز اکسید نیتریک بر شلی ناشی از عصاره برگ مو در نای

به منظور مشخص نمودن دخالت احتمالی NO در شلی ناشی از عصاره، ابتدا نای به وسیله کلروپتاسیم (60 mM) منقبض و سپس عصاره با غلظت 3 mg/ml (با حدود 50 درصد عملکرد مهاری) به حمام اضافه شد و شلی ناشی از عصاره ثبت گردید. در مرحله بعد، ابتدا L-NAME با غلظت 100 μM به حمام افزوده و پس از 10 دقیقه کلروپتاسیم و عصاره با همان غلظت اضافه شد [20]. همان‌طوری‌که در نمودار شماره 4 مشاهده می‌شود حضور L-NAME سبب تغییر نیروی انقباضی ناشی از کلروپتاسیم در نای نشده و همچنین مهار آنزیم نیتریک اکسید سنتاز تاثیری بر عملکرد مهاری عصاره نداشته است (تعداد = ۸). نمونه ثبت حقیقی این مرحله در نمودار شماره 7 (C) دیده می‌شود.

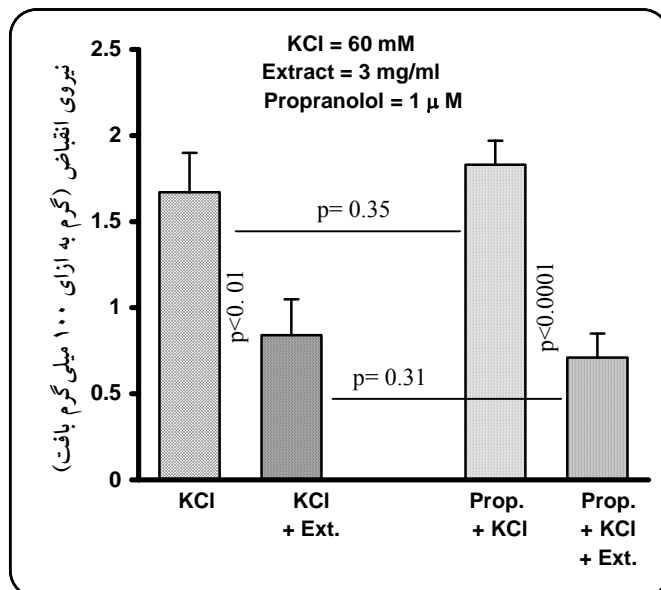
د - اثر مهار رسپتورهای بتا - آدرنرژیک بر عملکرد مهاری عصاره

در این مرحله، پس از ثبت اثر انقباضی ناشی از کلروپتاسیم (60 mM) و شلی ناشی از غلظت 3 mg/ml (با حدود 50 درصد عملکرد مهاری) عصاره و شستشو و استراحت





نمودار شماره ۴ - مقایسه تاثیر مهاری عصاره آبی الکلی برگ مو بر انقباض ناشی از کلروپتاسیم (60mM) در نای موش صحرائی در غیاب و در حضور مهار کننده آنزیم نیتریک اکساید سنتاز (n = 8). به طوری که مشاهده می شود حضور L-NAME تاثیری بر انقباض و نیز عملکرد مهاری عصاره نداشته است.

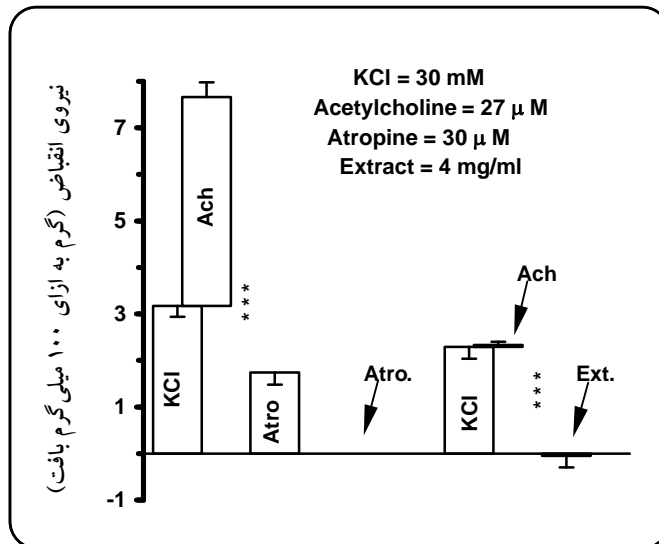


نمودار شماره ۵ - مقایسه تاثیر مهاری عصاره آبی الکلی برگ مو بر انقباض ناشی از کلروپتاسیم (60mM) در نای موش صحرائی (n = 8) در غیاب و پس از ۱۰ دقیقه حضور آنتاگونیست بتا - آدرنوسپتور (propranolol, 1 μM). به طوری که مشاهده می شود پروپرانولول تاثیری بر انقباض و نیز عملکرد مهاری عصاره نداشته است.

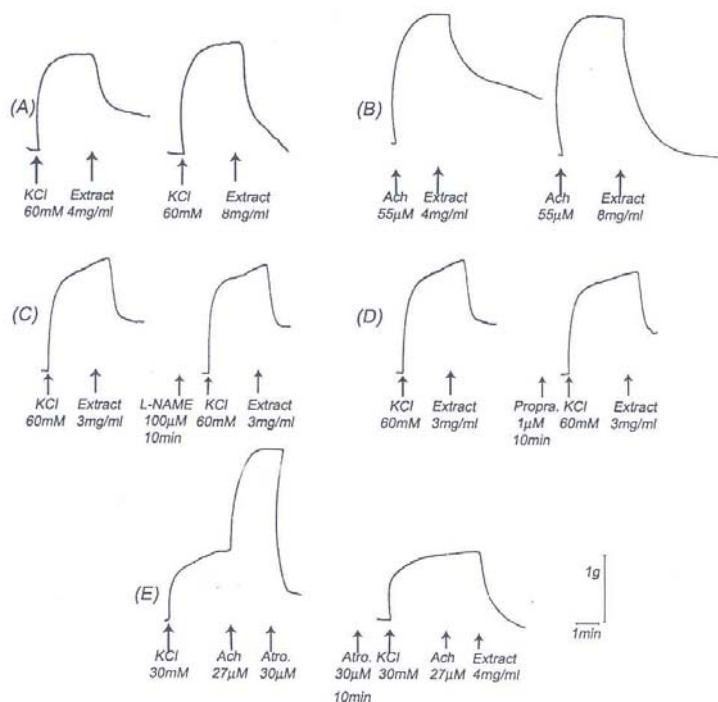


نتایج این مرحله در نمودار شماره ۶ و نمونه ثبت حقیقی آن در نمودار شماره ۷ (E) مشاهده می‌شود.

استیل‌کولین ($27 \mu\text{M}$) اضافه شد که به دلیل وجود آتروپین، انقباض اضافی حاصل نگردید. اضافه کردن عصاره (4 mg/ml) به حمام، انقباض قبلی ناشی از کلورپتاسیم را کاملاً از بین برد.



نمودار شماره ۶ - مقایسه تاثیر مهاری آتروپین و عصاره بر عملکرد انقباضی کلورپتاسیم و استیل‌کولین بر نای جدا شده موش صحرائی ($n = 7$). همان‌طوری‌که مشاهده می‌شود آتروپین ضمن حذف اثر استیل‌کولین بخشی از پاسخ به کلورپتاسیم را نیز کاهش داده به طوری‌که کل اثر مهاری، قابل ملاحظه می‌باشد. عصاره در حضور آتروپین، جمع پاسخ انقباضی به این دو محرک را به طور کامل از بین برده است ($p < 0.0001 = ***$).



نمودار شماره ۷ - نمونه ثبت حقیقی از مراحل مختلف این تحقیق نشان داده شده است.

بحث

رتیکولوم سارکوپلاسمیک و بروز شلی در عضله صاف نای می‌گردد و از طرف دیگر، فلاونوئید **Dioclein** نیز با افزایش **cGMP** در آئورت، سبب شلی آن می‌شود [۸،۲۵]. لذا اگر چه در تحقیق حاضر **L-NAME** نتوانست مانع بروز اثر مهارى عصاره گردد ولی ممکن است شلی نای ناشی از عصاره نتیجه تاثیر فلاونوئیدهای برگ مو در افزایش **cGMP** ولى بدون دخالت آنزیم نیتریک اکساید سنتاز باشد [۲۶]. زیرا گزارش شده است که نای موش صحرائی بدون فعال کردن آنزیم نیتریک اکساید سنتاز می‌تواند **NO** و **cGMP** سنتز نماید. از طرف دیگر، مشخص گردیده که ایزوپرتنول (آگونیست رسپتورهای بتا-آدرنژیک) سبب شل شدن نای می‌گردد [۲۵]. لذا این احتمال وجود دارد که عصاره حاضر دارای خاصیت آگونیستی بتا رسپتورها باشد. ولی عدم تاثیر پروپرانولول (آنتاگونیست غیر انتخابی بتا رسپتورها) بر عملکرد مهارى عصاره این پیشنهاد را رد می‌کند. همین استنتاج نیز در مورد عدم تاثیر پروپرانولول بر عملکرد مهارى عصاره بر انقباض ایلئوم و رحم نیز شده است [۱۳،۱۴] و نیز مهار اثر کرونوتروپیک مثبت آدرنالین توسط این عصاره در قلب پرفیوز شده قورباغه نیز تایید دیگری بر این ادعا می‌باشد [۱۵]. در تجربه حاضر امکان استفاده از هیستامین به عنوان منقبض کننده نای وجود نداشت زیرا نای موش صحرائی برخلاف خوکیچه هندی به هیستامین حساس نیست [۲۷،۲۸،۲۹]. استیل کولین سبب دیپولاریزاسیون سلول‌های عضله صاف نای خرگوش و موش صحرائی شده و از طریق افزایش غلظت کلسیم درون سلولی سبب انقباض نای می‌گردد و از طرف دیگر، استیل کولین از طریق افزایش IP_3 نیز سبب افزایش رهایش کلسیم از منابع درون سلولی رتیکولوم سارکوپلاسمیک می‌شود [۳۰،۳۱،۳۲]. اثر مهارى عصاره بر انقباض ناشی از استیل کولین در نای که در ایلئوم نیز مشاهده شده می‌تواند دلیلی بر وجود مواد آنتی کولینرژیک در عصاره باشد [۱۳]. ولی همان‌طوری که در قسمت نتایج اشاره شد، آتروپین حدود ۷۵ درصد مجموع انقباض ناشی از این دو محرک را کاهش داد که پس از حذف اثر انقباضی ناشی از استیل کولین مازاد آن می‌تواند نتیجه از بین بردن تون کولینرژیکى بافت باشد. عدم پاسخ‌گویی بافت به

در تجربه حاضر، عصاره آبی الکلی برگ مو انقباض ناشی از کلورپتاسیم و استیل کولین را در نای موش صحرائی به صورت وابسته به غلظت کاهش داد. طی تحقیقات قبلی مشخص گردید که عصاره آبی الکلی برگ مو انقباضات ناشی از کلورپتاسیم و استیل کولین را در ایلئوم و انقباضات ناشی از کلورپتاسیم و اکسی‌توسین را در رحم موش صحرائی مهار کرده و پیشنهاد شده است این عمل مهارى از طریق مسدود شدن کانال‌های کلسیمی وابسته به ولتاژ انجام می‌شود [۱۳،۱۴]. وقوع دیپولاریزاسیون به وسیله غلظت زیاد پتاسیم خارج سلولی و به دنبال آن بروز انقباض در عضله صاف نای موش صحرائی و دخالت کانال‌های کلسیمی وابسته به ولتاژ نوع **L** به اثبات رسیده است [۲۲]. تاثیر کاهنده وراپامیل (مسدود کننده کانال‌های کلسیمی وابسته به ولتاژ نوع **L**) بر انقباض ناشی از کلورپتاسیم در نای موش صحرائی، مؤید این نظریه می‌باشد [۲۳]. نتایج حاصل از تاثیر عصاره حاضر بر انقباض ناشی از کلورپتاسیم با نتایج به دست آمده در ایلئوم، رحم و آئورت همخوانی دارد [۱۳،۱۴،۲۴]. لذا می‌توان پیشنهاد نمود که عملکرد مهارى عصاره برگ مو نتیجه مهار کانال‌های کلسیمی وابسته به ولتاژ نوع **L** بوده است و مشابه همین استنتاج نیز قبلاً ارایه شده است [۲۱]. همچنین عملکرد مهارى این عصاره بر انقباض ناشی از فینیل افرین و کلورپتاسیم در آئورت جدا شده موش صحرائی نیز گزارش گردیده است [۲۴]. در این گزارش آمده است مهارکننده آنزیم نیتریک اکساید سنتاز و متیلن بلو عملکرد مهارى عصاره را کاهش داده و لذا پیشنهاد شده است که در مورد آئورت موش صحرائی، رهایش **NO** و **cGMP** عامل اصلی شل شدن آئورت می‌باشد و فلاونوئیدهای موجود در برگ مو را مسؤول این اثر دانسته‌اند [۲۴]. این نتایج با اثرات مشاهده شده از تاثیر عصاره دانه انگور بر شریان جدا شده انسان نیز همخوانی داشته است [۵]. با این وجود، عدم تاثیر مهار آنزیم نیتریک اکساید سنتاز به وسیله **L-NAME** در تجربه حاضر موید آن است که عملکرد مهارى عصاره در این تجربه بدون دخالت روند سنتز **NO** بوده است. گزارش شده که **cGMP** سبب بازگرداندن کلسیم به داخل

می‌دهد که عملکرد عصاره در سطح خارجی سلول‌ها رخ داده است. زیرا چنانچه مواد موثر عصاره از طریق مکانیسم‌های درون سلولی عمل کرده بودند این اثرات با شستشوی بافت به سرعت حذف نمی‌شدند. اینکه مصرف خوراکی عصاره آبی الکلی برگ مو بتواند روشی درمانی مناسبی برای بیماری آسم باشد و آیا بخور آن نیز بتواند مقاومت مجاری تنفسی بیماران مبتلا به آسم را کاهش دهد و اینکه آیا عصاره توانایی رفع انقباض ناشی از سایر عوامل منقبض‌کننده در نای را داشته باشد، نکاتی قابل توجه می‌باشد و خود می‌توانند زمینه‌ای برای تحقیقات آینده باشند.

تشکر و قدردانی

این پژوهش به عنوان طرح تحقیقاتی از سوی شورای پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی اهواز تصویب شده و از حمایت مالی این دانشگاه برخوردار بوده است. لذا، مجری طرح از مسؤولان ذی‌ربط صمیمانه تشکر می‌نماید.

استیل‌کولین و کمبود پاسخ به کلروپتاسیم در مرحله بعد نیز به علت حضور آتروپین نیز به همین دلیل می‌باشد. در همین حال، اضافه نمودن عصاره (۳ mg/ml) سبب از بین رفتن کامل انقباض گردیده است که نشان می‌دهد، عملکرد عصاره نتیجه فعالیت آنتی‌کولینرژیک آن نبوده بلکه روند عملکرد کلروپتاسیم را مهار نموده است. این نتایج با گزارش‌های ارایه شده قبلی هم‌خوانی دارد که در طی آنها آتروپین قادر به حذف اثر مهاری ناشی از عصاره بر نیرو انقباضی و ضربان قلب پرفیوز شده قورباغه نبوده و نیز در حالی‌که آتروپین قادر به حذف اثر شل‌کننده استیل‌کولین در آئورت موش صحرائی بوده ولی عدم توانایی آتروپین در حذف اثر عصاره در همین بافت احتمال وجود خاصیت آنتی‌کولینرژیک را در عصاره منتفی می‌سازد [۱۵،۲۴]. لذا با توجه به نتایج حاصل از تحقیق حاضر و نیز سایر گزارش‌های مربوط به تاثیر این عصاره، بار دیگر احتمال انسداد کانال‌های کلسیمی وابسته به ولتاژ توسط عصاره برگ مو تایید و تقویت می‌گردد. همان‌طوری‌که در قسمت نتایج اشاره گردید، از بین رفتن سریع اثرات مشاهده شده از عصاره با شستشوی بافت و تعویض محلول حمام، نشان

منابع

- Bombardelli E, Morazzoni P. *Vitis vinifera* L. *Fitoterapia*. 1995; 66: 291-317.
- زرگری علی. گیاهان دارویی. جلد اول، انتشارات دانشگاه تهران. ۱۳۷۱، صفحات ۳۶۵-۳۶۲.
- Yu H, Zhao X, XU G and Wang SE. Effect of grape seed extracts on blood lipids in rabbits model with hyperlipidemia. *Wei Sheng Yan Jiu* 2002; 31: 114-116.
- Rays S, Bagchi D, Lim PM, Bagchi M, Gross SM, Kothari SC, Preuss HG and Stohs SJ. Acute and long-term safety evaluation of a novel IH636 grape seed proanthocyanidin extract. *Res. Commun. Mol. Pathol. Pharmacol*. 2001; 109: 165-197.
- Aldini G, Carini M, Piccoli A, Rossoni G and Maffei Facino R. Procyanidins from grape seeds protect endothelial cells from peroxynitrite damage and enhance endothelium-dependent relaxation in human artery: new evidences for cardio-protection. *Life Sci*. 2003; 73: 2883-2898.
- Fitzpatrick DF, Bing B, Maggi DA, Fleming RC and O'Malley RM. Vasodilating procyanidins derived from grape seed. *Ann. N. Y. Acad. Sci*. 2002; 957: 78-89.
- Kim SH, Kang KW, Kim KW and Kim ND. Procyanidins in crataegus extract evoke endothelium-dependent vasorelaxation in rat aorta. *Life Sci*. 2000; 67: 121-131.
- Lemos VS, Fretas MR, Muller B, Lino YD, Queirogo CEG and Cortes SF. Dioclein, a new nitric oxide-and endothelium-dependent vasodilator flavonoid. *Eur. J. Pharmacol*. 1999; 386: 41-46.
- Sato M, Maulik G, Ray PS, Bagchi D and Das DK. Cardioprotective effects of grape seed



proanthocyanidins against ischemic reperfusion injury. *J. Mol. Cell Cardiol.* 1999; 31: 1289-1297.

10. Yamakoshi J, Saito M, Kataoka S and Tokutake S. Procyanidin-rich extract from grape seeds prevents cataract formation in hereditary cataractous (ICR/f) rats. *J. Agric. Food Chem.* 2002; 50: 4983-4988.

11. Singletary KW and Meline B. Effect of grape seed proanthocyanidins on colon aberrant crypts and breast tumors in a rat dual-organ tumor model. *Nutr. Cancer* 2001; 39: 252-258.

12. Koga T, Moro K, Nakamori K, Yamakoshi J, Hosoyama H, Kataoka S and Arigo T. Increase of antioxidative potential of rat plasma by oral administration of proanthocyanidin-rich extract from grape seeds. *J. Agric. Food Chem.* 1999; 47: 1892-1897.

۱۳. غریب‌ناصری محمدکاظم، اعتماد ندا و نجفی اردکانی زلیخا.

اثر عصاره آبی الکلی برگ مو (*Vitis vinifera*) بر فعالیت مکانیکی ایلتوم موش صحرائی. *مجله علمی پژوهشی دانشگاه*

شهید صدوقی یزد، ۱۳۸۳، شماره ۳، صفحات ۴۱ - ۳۵.

۱۴. غریب‌ناصری محمدکاظم و احسانی پروین. اثر عصاره

آبی الکلی برگ مو (*Vitis vinifera* L.) بر رحم جدا شده موش صحرائی باکره. *مجله فیزیولوژی و فارماکولوژی*. ۱۳۸۲،

شماره ۲، صفحات ۱۱۴-۱۰۷.

۱۵. غریب‌ناصری محمدکاظم. اثر عصاره آبی الکلی برگ مو

(*Vitis vinifera*) بر قلب پرفیوز شده قورباغه. *مجله طبیب شرق*. ۱۳۸۲، شماره ۴، صفحات ۲۳۵-۲۲۷.

۱۶. صمصام‌شریعت هادی. عصاره‌گیری مواد موثره گیاهان دارویی و روش‌های شناسایی و ارزشیابی آنها. انتشارات مانی، اصفهان ۱۳۷۱،

صفحات ۷-۱۳.

۱۷. گودینی علی‌اشرف. بررسی اثرات عصاره آبی الکلی برگ

کنار (*Zizyphus spina christi*) بر سیستم قلب و عروق در

موش صحرائی. پایان‌نامه کارشناسی ارشد فیزیولوژی، دانشگاه

علوم پزشکی اهواز. دی ماه ۱۳۸۱. صفحه ۳۵.

18. Teixeira MCL, Coelho RR, Leal-Cardoso JH and Criddle DN. Comparative effects of niflumic acid and nefipine on 5-hydroxytryptamine-and acetylcholine-induced contraction of the rat trachea. *European Journal of Pharmacology.* 2000; 394: 117-122.

19. Agbonon A, Eklun-Gadegbeku K, Aklikokou K, Essien K, Akpagana K and Gbeassor M. The effect of *Mangifera indica* stem bark and *Pluchea ovalis* roots on tracheal smooth muscle *in vitro*. *Fitoterapia.* 2002; 73: 619- 622.

20. Chiu CC, Wu RJ, Lee CH, Liou SF, Dai ZK, Chen IJ and Yeh JL. Anti-hypertension effect vanylidiol: a phenylaldehyde alpha/beta-adrenoceptor blocker with endothelium-dependent and K⁺ channels opening- associated vasorelaxant activities. *Pharmacology.* 2004; 70: 140-151.

21. Liao JF, Shi CC, Chen SY, Fu YT and Chen CF. Spasmolytic effect of water extract of *Stemonae radix* on the guinea-pig tracheal smooth muscle *in vitro*. *J. Ethnopharmacol.* 1997; 57: 57-62.

22. Bova S, Cavalli M, Cima L, Luciani S, Saponara S, Sgaragli G, Cargnelli G and Fusi F. Relaxant and Ca²⁺ channel blocking properties of norbormide on rat non-vascular smooth muscles. *Eur. J. Pharmacol.* 2003; 470: 185-191.

23. Chang KC, Ko HJ, Cho SD, Yoon YJ and Kim JH. Pharmacological characterization of effects of verapamil and GS 283 on isolated guinea pig and rat trachealis. *Eur. J. Pharmacol.* 1993; 236: 51-60.

۲۴. غریب‌ناصری محمد کاظم، نوید حمیدی مژده و حیدری

اکبر. اثر شل‌کننده عروقی عصاره برگ مو بر آئورت جدا شده

موش صحرائی. *فصلنامه گیاهان دارویی*. ۱۳۸۲، شماره ۹،

صفحات ۵۴ - ۴۳.

25. McGrogan I, Lu S, Hipworth S, Sormaz L, Eng R, Preocanin D and Daniel EE. Mechanisms of cyclic nucleotide-induced relaxation in canine



tracheal smooth muscle. *Am. J. Physiol.* 1995; 268: L407- L413.

26. Jia Y, Zacour M, Tolloczko B and Martin JG. Nitric oxide synthesis by tracheal smooth muscle cells by a nitric oxide synthase-independent pathway. *Am. J. Physiol.* 275: L895-L901.

27. Freire SM, Torres LM, Souccar C and Lapa AJ. Sympathomimetic effects of *Scoparia dulcis* L. and catecholamines isolated from plant extracts. *J. Pharm. Pharmacol.* 1996; 48: 624-628.

28. Ikawati Z, Hayashi M, Nose M and Maeyama K. The lack of compound 48/80-induced contraction in isolated trachea of mast cell-deficient *Ws/Ws* rats *in vitro*: the role of connective tissue mast cells. *Eur. J. Pharmacol.* 2000; 402: 297-306.

29. Joos GF, Lefebvre RA, Bullock GR and Pauwels RA. Role of 5-hydroxytryptamine and

mast cells in the tachykinin-induced contraction of rat trachea *in vitro*. *Eur. J. Pharmacol.* 1997; 338: 259-268.

30. Kamei K, Nabata H, Kuriyama H, Watanabe Y and Itoh T. Effect of KC399, a newly synthesized K^+ channel opener, on acetylcholine-induced electrical and mechanical activities in rabbit tracheal smooth muscle. *Br. J. Pharmacol.* 1995; 115: 1493-1501.

31. Roux E, Hyvelin J-M, Savineau J-P and Marthan R. Calcium signaling in airway smooth muscle cells is altered by *in vitro* exposure to the aldehyde acrolein. *Am. J. Respir. Cell Mol. Biol.* 1998; 19: 437-444.

32. Haberichter T, Roux E, Marhl M and Mazat J-P. The influence of different $InsP_3$ receptor isomers on Ca^{2+} signaling in tracheal smooth muscle cells. *Bioelectrochemistry.* 2002; 57: 129-138.

