

تأثیر WIN 55212-2 در سمیت ناشی از دیازینون و تداخل آن با گیرنده N-متیل-D-آسپاراتات در سلول‌های رده PC12

منصوره هاشمی* MSc، فریده بهرامی^۱ PhD، علیرضا عسگری^۲ PhD، هدایت صحرایی^۱ PhD

چکیده

اهداف. در این مطالعه، اثر حفاظتی WIN 55212-2 (آگونیست گیرنده CB1) و نیز تداخل احتمالی آن با گیرنده NMDA در سلول‌های رده PC12 بررسی شد.
مواد و روش‌ها. سلول‌های رده PC12 در محیط کشت DMEM+F12 همراه با ۱۰٪ سرم کشت داده شدند. سلول‌ها با دیازینون ۲۰۰ میکرومولار در حضور یا فقدان WIN 55212-2 با دوز ۰/۱ میکرومولار، AM251 و MK801 با دوز ۱ میکرومولار و NMDA با دوز ۱۰۰ میکرومولار در فواصل زمانی ۱۵ دقیقه تیمار شدند. بعد از ۴۸ ساعت، میزان بقای سلول‌ها با استفاده از کیت MTS و مورفولوژی سلول‌ها با استفاده از میکروسکوپ نوری معکوس ارزیابی شد.
یافته‌ها. با در معرض‌گذاری سلول PC12 با دیازینون (۲۰۰ میکرومولار)، کاهش معنی‌داری در میزان بقای سلول‌ها مشاهده شد ($p < 0/001$). تیمار سلول‌ها با WIN 55212-2 (۰/۱ میکرومولار) و NMDA (۱۰۰ میکرومولار) قبل از در معرض‌گذاری دیازینون، میزان بقای سلول‌ها را به‌طور معنی‌داری افزایش داد ($p < 0/01$). همچنین، آنتاگونیست گیرنده کانابینوئیدی CB1 (AM251) با دوز ۱ میکرومولار افزایش میزان بقای سلولی ایجاد شده توسط WIN 55212-2 را مهار نکرد ($p < 0/001$). اما، آنتاگونیست گیرنده NMDA (MK801) با دوز ۱ میکرومولار افزایش میزان بقای سلولی ایجاد شده توسط NMDA را مهار کرد ($p < 0/001$).
نتیجه‌گیری. WIN 55212-2 و NMDA از سلول‌های PC12 در برابر سمیت ناشی از دیازینون محافظت می‌کنند.

کلیدواژه‌ها: آگونیست گیرنده CB1 کانابینوئیدی، دیازینون، NMDA، سلول‌های فنوکروموسیتوما

مقدمه

علی‌رغم تاریخچه قدیمی (بیش از ۴۰۰۰ سال) استفاده دارویی از کانابینوئیدها، معرفی این مواد در طب جدید و مدرن به تازگی آغاز شده است. فعال‌ترین شکل این مواد یعنی Δ^9 -تتراهیدروکانابیدیول (Δ^9 -THC)، ۴۰ سال پیش شناسایی شده و همچنین کمتر از ۲۰ سال از کشف سیستم درون‌زاد کانابینوئیدها و رسپتورهای آن می‌گذرد [۱]. اندوکانابینوئیدها از اسیدچرب ۲۰ کربنه آراشیدونیک‌اسید مشتق شده‌اند. امروزه ۵ نوع اندوکانابینوئید شناخته شده است که مهم‌ترین آنها، آناندامید (AEA) و ۲-آراشیدونوئیل‌گلیسرول (2-AG) هستند [۲]. دو نوع رسپتور کانابینوئیدی CB1 و CB2 شناسایی شده است که این دو نوع رسپتور علاوه بر تفاوت در توالی اسیدهای آمینه، از نظر مکانیزم‌های انتقال پیام، انتشار در بافت‌ها و حساسیت به آگونیست‌ها و آنتاگونیست‌های خاص، متفاوت هستند [۳]. رسپتورهای CB1 عمدتاً در سیستم عصبی- مرکزی وجود دارند، درحالی‌که رسپتورهای CB2 اساساً در سلول‌های ایمنی لکوسیت‌ها، طحال و روده پراکنده هستند [۴].

تحقیقات در شیشه نشان داده است که رسپتورهای CB1 می‌توانند رهاشدن چندین نوع نوروترانسمیتر و نورومدولاتور مثل استیل‌کولین، گلوتامات، دوپامین‌گابا را مهار کنند. این مهار، در سیستم عصبی-مرکزی از طریق پیش‌سیناپسی صورت می‌گیرد [۵]. به نظر می‌رسد کانابینوئیدهای اندوژن از پایانه پس‌سیناپسی نورون، رها شده و به صورت قهقراایی (رو به عقب) به سمت سیناپس حرکت می‌کنند و بر رسپتورهای پیش‌سیناپسی می‌نشینند [۶]. یکی از نقش‌های قابل توجه کانابینوئیدها محافظت نورونی است [۷]. به‌عنوان مثال، هیپوکسی و ایسکمی از مواردی هستند که منجر به افزایش و غیرطبیعی شدن فعالیت سیستم گلوتاماتی و سایر پروسه‌ها می‌شوند و آسیب نورونی (مانند پارکینسون، آلزایمر و مولتیپل اسکلروزیس) ایجاد می‌کنند [۵]. تحقیقات نشان می‌دهد، هنگامی که میانجی‌های محافظت‌کننده نورونی مثل آناندامید و 2AG (از کانابینوئیدهای اندوژن) در آسیب سلول‌های مغزی استفاده شوند، آسیب مغزی را کاهش می‌دهند [۵]. مکانیزم محافظتی کانابینوئیدها می‌تواند از طریق کاهش سمیت گلوتاماتی [۸] یا مهار ورود کلسیم به داخل سلول باشد [۹]. دیازینون یکی از

ترکیبات ارگانوفسفره است که در حشره‌کش‌ها استفاده می‌شود و کاربرد وسیعی در کشاورزی و مصارف خانگی برای مبارزه با آفات و حشرات دارد [۱۰]. مهم‌ترین و آشکارترین سمیتی که از طریق دیازینون ایجاد می‌شود، مهار آنزیم استیل-کولین‌استراز (AChE) است که مسمومیت کولینرژیک را به دنبال دارد. علاوه بر این، تعدادی از مطالعات، اختلالات نورولوژیک و سایکولوژیک را در افراد نشان می‌دهد که ناشی از سمیت با دیازینون است. در مورد مکانیزم اختلالات نورولوژیک و سایکولوژیک، اطلاعات اندکی در دست است. در این مورد اهداف غیرکولینرژیک و ماکرومولکولی ارگانو فسفره، نقش مهمی در این سمیت عصبی دارد، مانند:

- پراکسیداسیون و تخریب غشاهای لیپیدی با تولید رادیکال‌های آزاد که در نتیجه این عمل مخرب، غشا سخت شده و نفوذپذیری خود را از دست می‌دهد [۱۱].

- آپوپتوز سلولی از طریق استرس اکسیداتیو [۱۲].

- دمیلینه‌شدن عصب سیاتیک و تورم آکسونی [۱۳].

- کاهش سرعت هدایت در فیبرهای حسی-محیطی و عصب سیاتیک [۱۴].

سلول‌های رده PC12 از سلول‌های فئوکروموسیتوما می‌فوق کلیه رت تهیه می‌شوند. با توجه به تحقیقات قبلی به نظر می‌رسد که این سلول‌ها، مدل مناسبی برای مطالعه مشکلات مختلف نوروبیولوژی و نوروشیمی هستند که شامل مکانیزم‌های عملکرد NGF (فاکتور رشد عصبی) و نقش آن در تکوین و تمایز سلول‌های بنیادی عصبی، شروع و تنظیم رشد نوریت‌ها و متابولیسم، ذخیره و ترشح کاتکول‌آمین‌ها است [۱۴]. همچنین با توجه به این‌که رده سلولی PC12 حاوی گیرنده CB1 است، این امکان وجود دارد که گیرنده‌های CB1 کانابینوئیدی در محافظت از سلول‌های دستگاه عصبی در برابر عوامل مخرب، عمل کنند. بنابراین این سلول‌ها مدل مناسبی برای بررسی اثر حفاظتی کانابینوئیدها در برابر عوامل ارگانوفسفره هستند [۱۵].

از آنجایی که مطالعه مکانیزم‌های اثر حفاظتی کانابینوئیدها بسیار مورد توجه محققین قرار گرفته است، لذا بر آن شدیم تا علاوه بر اثر محافظتی کانابینوئیدها، مکانیزم این اثر و تداخل آن با سیستم گلوتاماتی را با سمیت حاصل از دیازینون، مورد ارزیابی قرار دهیم. هدف از این مطالعه، بررسی مکانیزم اثر حفاظتی WIN 55212-2 (آگونیست گیرنده CB1) در سمیت ناشی از

ارزیابی مورفولوژی سلول‌ها

بدین منظور سلول‌ها با تراکم 10^4 سلول در هر خانه از ظرف کشت عخان، کشت داده شدند. پس از تیمار سلولی با داروهای مختلف، از سلول‌های موجود در ظرف کشت به صورت نقاط تصادفی، با میکروسکوپ نوری معکوس و بزرگنمایی‌های $10\times$ ، $20\times$ و $32\times$ عکس گرفته شد.

داده‌های مربوط به میزان بقای سلول‌ها به صورت میانگین و انحراف از خطای میانگین، محاسبه شد و از آزمون آنالیز واریانس یک طرفه و آزمون توکی برای بررسی معنی‌دار بودن اختلاف بین گروه‌ها استفاده شد. تفاوت‌های با $p < 0.05$ ، معنی‌دار در نظر گرفته شد.

نتایج

در این مطالعه، میزان بقای سلول‌های PC12 در حضور غلظت‌های مختلف آگونیست گیرنده CB1 کانابینویدی WIN 55212-2 بررسی شد. برای این که دوز پاسخ -WIN 55212-2 تعیین شود، سلول‌های PC12 با دوزهای مختلف 0.1، 1، 5، 10 و 100 میکرومولار WIN 55212-2 تیمار شدند. نتایج نشان داد که دوزهای 1، 5، 10 و 100 میکرومولار WIN 55212-2 منجر به کاهش میزان بقای سلول‌های PC12 شده است. به نظر می‌رسد، این دوزها با ایجاد سمیت، مرگ‌ومیر را در سلول‌ها افزایش داده‌اند. اما دوز 0.1 میکرومولار WIN 55212-2 میزان بقای سلول‌های PC12 را افزایش داد. بنابراین در ادامه آزمایش از دوز 0.1 میکرومولار، به عنوان دوز حفاظت‌کننده نرونی استفاده شد (درصد میزان بقا در دوزهای 100، 10، 5، 1، 0.1 به ترتیب 63، 80، 85، 91 و 105٪ است؛ نمودار 1). به منظور یافتن دوز مناسب دیازینون، سلول‌های PC12 با 4 دوز مختلف دیازینون تیمار شدند. نتایج نشان داد که با افزایش دوز دیازینون، میزان بقای سلول‌ها به طور معنی‌داری نسبت به گروه کنترل کاهش یافته است. بدین ترتیب دوز 200 میکرومولار دیازینون در ادامه آزمایش به عنوان دوز مناسب، مورد استفاده قرار گرفت. زیرا دوزهای بالاتر دیازینون (300 و 400 میکرومولار) آسیب بسیار زیادی به سلول وارد کردند و به نظر می‌رسد، سلول با این دوزها دچار مرگ سلولی از نوع نکروز شود.

دیازینون (DZ) و تداخل احتمالی آن با گیرنده N-متیل D-آسپاراتات (NMDA) در سلول‌های رده PC12 (فتوکروموسیتوما) بود.

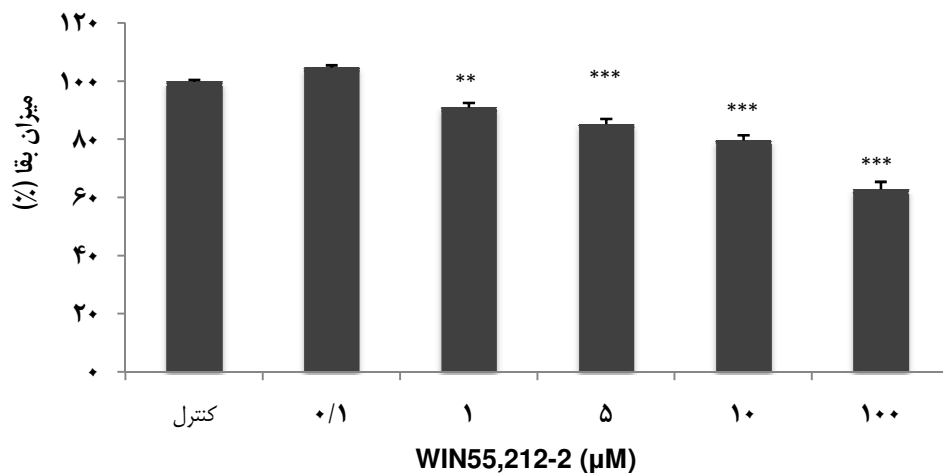
مواد و روش‌ها

کشت و تیمار سلول‌های رده PC12

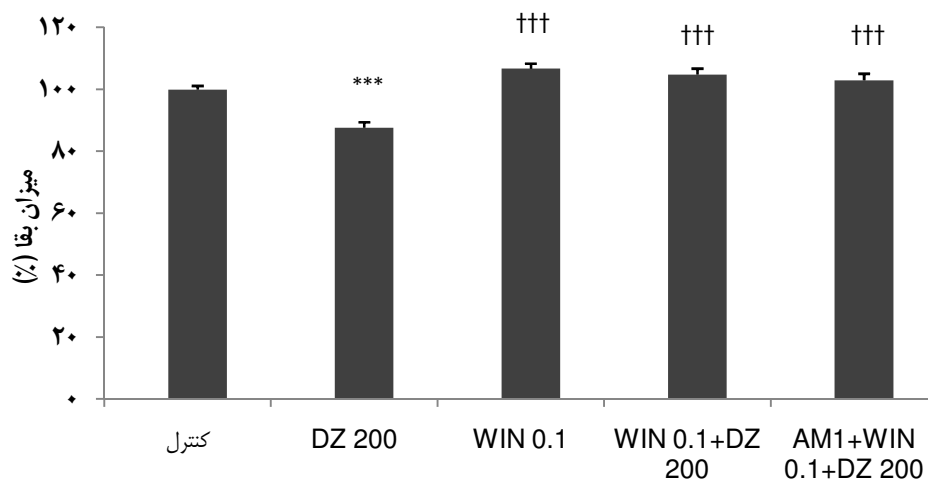
سلول‌های PC12 از بانک سلولی انستیتو پاستور ایران تهیه شد. سلول‌ها در فلاسک‌های کشت 40 میلی‌لیتری در محیط کشت DMEM+F12 (Gibco؛ بریتانیا) همراه با افزودنی‌هایی شامل 10٪ سرم جنینی گاو (Gibco؛ بریتانیا) و 1٪ آنتی‌بیوتیک آنتی‌مایکوتیک، کشت داده شده و در انکوباتور 37 درجه سانتیگراد با دی‌اکسیدکربن 5٪ نگهداری شدند. در ابتدا برای دسترسی به دوز مناسب، دوزهای مختلف دیازینون و WIN 55212-2 مورد ارزیابی قرار گرفتند. سپس سلول‌ها با دوز انتخابی دیازینون (200 میکرومولار) در حضور یا عدم حضور آگونیست‌های گیرنده‌های CB1 و NMDA، WIN 55212-2 ($0.1 \mu\text{M}$) و NMDA ($100 \mu\text{M}$) و آنتاگونیست‌های گیرنده‌های CB1 و NMDA ($1 \mu\text{M}$) AM251 و MK801 در فواصل زمانی 15 دقیقه تیمار شده و به مدت 48 ساعت در انکوباتور 37 درجه سانتی‌گراد و دی‌اکسیدکربن 5٪ نگهداری شدند.

ارزیابی میزان بقای سلول‌ها

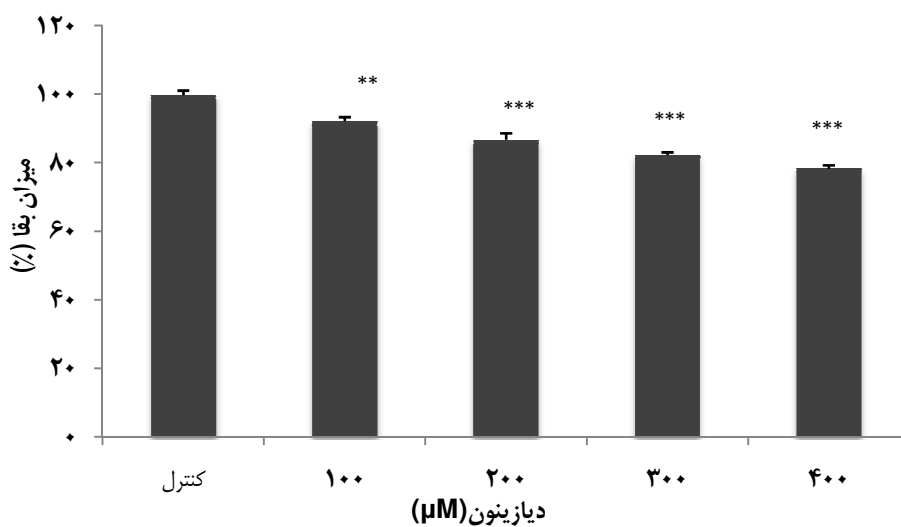
برای سنجش میزان بقای سلول‌ها از کیت MTS [5-3] کربوکسی‌متوکسی‌فیل (2-4-سولفوفیل) -H-2-تترازولیم-اینرسالت MTS، 3-(4-5-دی‌متیلازول-2-1) استفاده شد. به این منظور سلول‌های PC12 با تراکم 1×10^4 سلول، در هر یک از خانه‌های ظروف کشت 96 خانه، کشت داده شدند. سپس سلول‌ها در معرض تیمارهای مختلف قرار گرفتند. پس از 48 ساعت، دو محلول کیت MTS حاوی MTS و PMS (فنازین متاسولفات) به نسبت 1:20 در 600 محیط کشت DMEM+F12 حل شد و پس از تخلیه محیط قبلی، 120 میکرولیتر از محلول MTS حل شده به هر خانه ظرف کشت، اضافه و به مدت 2 ساعت در انکوباتور 37 درجه سانتی‌گراد انکوبه شد. بعد از این مدت، جذب نوری سلول‌های زنده رنگ‌گرفته، توسط دستگاه الیزا در طول موج 490 نانومتر خوانده شد.



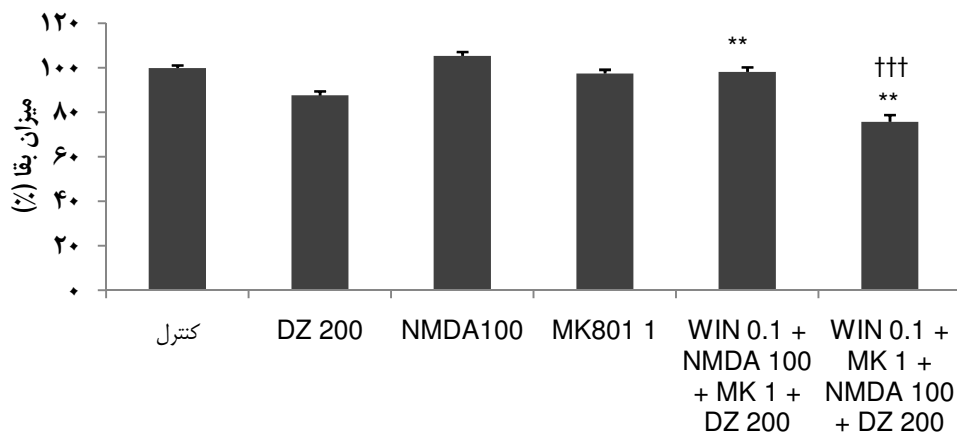
نمودار ۱ بررسی اثر آگونیست گیرنده CB1 کانابینویدی (WIN 55,212-2) بر میزان بقای سلول‌های PC12
 ** و *** به ترتیب نشان‌دهنده $p < 0/01$ و $p < 0/001$ در مقایسه با گروه کنترل هستند. (n = 6).



نمودار ۲ بررسی اثر دیازینون بر میزان بقای سلول‌های PC12
 ** و *** به ترتیب نشان‌دهنده $p < 0/01$ و $p < 0/001$ در مقایسه با گروه کنترل است (n = 6).



نمودار ۳ بررسی اثر توام کانابینویدها با دیازینون بر میزان بقای سلول‌های PC12
 *** مقایسه گروه کنترل با دیازینون (DZ)، ($p < 0/001$)
 ††† مقایسه گروه دیازینون با سایر گروه‌ها $p < 0/001$ (n = 6).



نمودار ۴ اثر تداخل کانابینوئیدها با NMDA بر درصد بقای سلول‌های PC12.

** نشان دهنده $p < 0.001$ در مقایسه با گروه دیاژینون

††† نشان دهنده $p < 0.001$ در مقایسه با گروه WIN+MK801+NMDA+POX (n = 6)

طبیعی) به حالت گرد (فرم غیرطبیعی) تبدیل شد. همچنین تاول‌هایی نیز روی سلول‌های در معرض دیاژینون مشاهده شد، اما در سایر گروه‌ها کاهش تراکم سلولی و آسیب سلولی قابل توجهی مشاهده نشد (شکل ۱).

نتایج مربوط به تداخل کانابینوئیدها با NMDA بر

درصد بقای سلول‌های PC12

نتایج تداخل NMDA با WIN55,212-2 نشان می‌دهد که درصد بقای سلول‌ها در گروه‌های WIN+NMDA+MK801+DZ به طور معنی‌داری نسبت به گروه دیاژینون افزایش یافت. اما گروه WIN+MK801+NMDA+DZ نسبت به گروه دیاژینون به طور معنی‌داری کاهش یافت. علاوه بر این، گروه WIN+NMDA+MK801+DZ نسبت به گروه WIN+MK801+NMDA+DZ افزایش معنی‌داری را در بقای سلول‌ها نشان داد (نمودار ۴).

بحث

مطالعات ما نشان داد که دیاژینون، بقای سلول‌های PC12 را به صورت معنی‌داری نسبت به گروه کنترل کاهش می‌دهد (حدود ۱۵٪). هنگامی که سلول‌های PC12 با دوز ۰/۱ میکرومولار WIN 55212-2 با دیاژینون تیمار شدند، میزان بقای این سلول‌ها افزایش یافت (حدود ۲۰٪) که به نظر می‌رسد این دارو اثر حفاظتی از خود نشان می‌دهد.

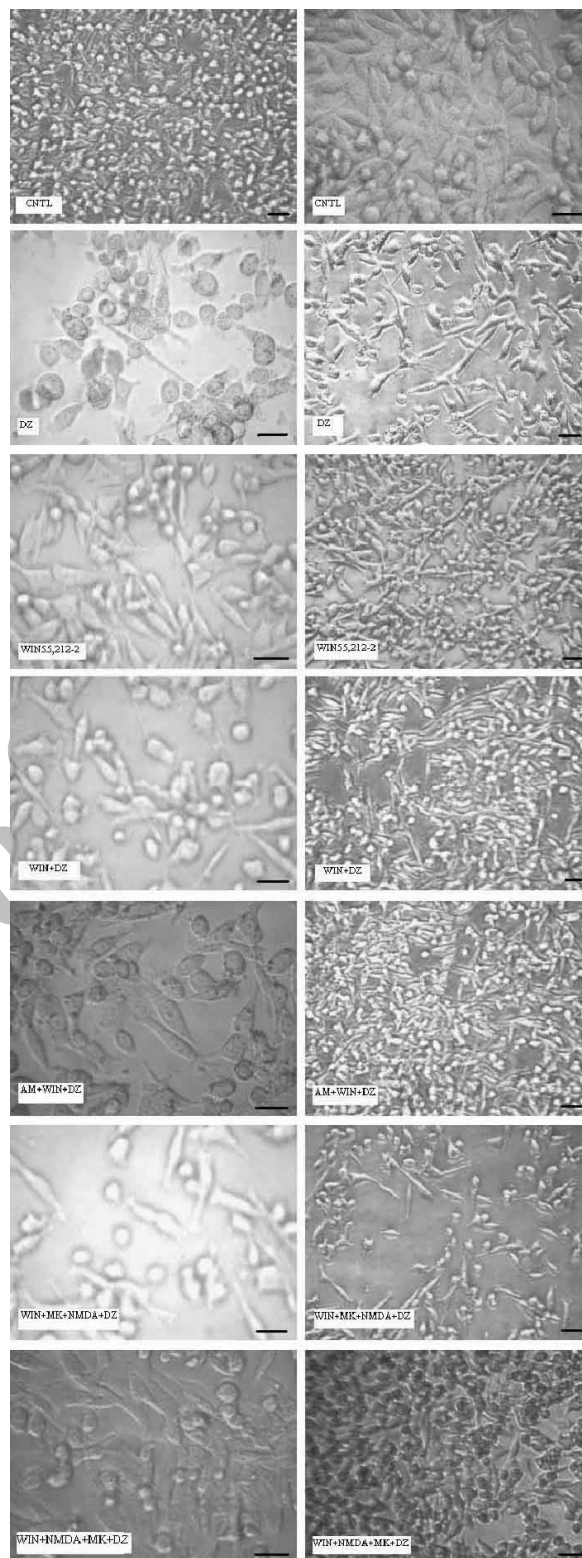
دوز ۱۰۰ میکرومولار آسیب کمتری نسبت به دوز ۲۰۰ میکرومولار ایجاد کرد. با توجه به این نتایج، دوز ۲۰۰ میکرومولار به عنوان دوز ایده‌آل در نظر گرفته شد. (درصد میزان بقا در دوزهای ۱۰۰، ۲۰۰، ۳۰۰، ۴۰۰ میکرومولار دیاژینون، به ترتیب ۷۸، ۸۲، ۸۶ و ۹۲٪ است؛ نمودار ۲).

در مورد نتایج مربوط به اثر توام کانابینوئیدها با دیاژینون بر میزان بقای سلول‌های PC12، تجزیه و تحلیل آماری میزان بقای سلول‌ها در گروه‌های مختلف نشان داد که WIN 55212-2 سبب افزایش معنی‌داری در میزان بقای سلول‌های تیمار یافته با دیاژینون شده است. برای تعیین این که آیا اثر حفاظتی WIN 55212-2 از طریق گیرنده CB1 انجام می‌شود، دوز ۱ میکرومولار AM251 (آنتاگونیست گیرنده CB1 کانابینوئیدی) در گروه دیگری مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد که اثرات حفاظتی WIN 55212-2 توسط AM 251 بلوک نمی‌شود. بنابراین به نظر می‌رسد که اثر حفاظتی WIN 55212-2 ممکن است از طریق دیگری علاوه بر گیرنده CB1 کانابینوئیدی باشد (نمودار ۳).

بررسی مورفولوژی سلول‌ها نشان داد که در گروه دیاژینون به تنهایی، میزان تراکم سلولی نسبت به گروه کنترل کاهش و میزان آسیب سلولی نسبت به گروه کنترل افزایش یافته است. همچنین، در گروه WIN+MK801+NMDA+DZ آسیب سلولی زیادی نسبت به گروه کنترل مشاهده شد. در گروه‌هایی که سلول دچار آسیب سلولی شده بود، سلول از حالت دوکی (فرم

مزانسفال مغز موش صحرائی تهیه می‌شود) در برابر سمیت ناشی از NMDA اثر حفاظتی دارد. با افزایش دوز 2-55212-WIN، میزان بقا در سلول‌ها کاهش یافت. اما دوزهای پایین WIN 2-55212 در برابر سمیت NMDA اثر حفاظتی ایجاد کردند [۸]. علاوه بر این، ترسا و همکاران نتیجه مشابهی را در سلول‌های رده PC12 به دست آوردند و هنگامی که این سلول‌ها در معرض سم بتا-آمیلوئید قرار گرفتند، توسط کانابیدیول، حفاظت شدند [۱۶]. در ادامه بررسی‌ها، سلول‌ها با AM251 (آنتاگونیست گیرنده CB1 کانابینوئیدی) همراه با WIN 2-55212 و دیازینون تیمار شدند. یافته‌های ما نشان داد که در این گروه، میزان بقای سلول‌ها افزایش یافته است. در راستای نتیجه ما، جیاچن و همکاران و ترسا و همکاران نیز هنگامی که از آنتاگونیست کانابینوئیدی SR141716-A استفاده کردند، میزان بقای سلول‌ها افزایش یافت. به نظر می‌رسد که در مطالعه حاضر، میزان گیرنده CB1 در سلول‌های PC12 کم باشد [۸، ۱۶] یا این که آنتاگونیست گیرنده CB1 (AM251) به صورت آگونیست نسبی عمل کرده باشد [۱۷].

بنابراین در ادامه این مطالعه، میزان بقای سلول‌ها در هنگام تداخل اثر 2-55212-WIN با NMDA ارزیابی شد. نتایج حاصل از ستش میزان بقای سلول‌ها نشان داد، هنگامی که سلول‌ها با 2-55212-WIN و NMDA تیمار شدند، میزان بقای سلول‌ها نسبت به دیازینون افزایش یافته است. بنابراین می‌توان نتیجه گرفت که NMDA اثر حفاظتی دارد (با وجود این که اثر حفاظتی 2-55212-WIN و NMDA تقویت کننده یکدیگر نبودند). بنابراین، در این مطالعه نیز نشان داده شد که تحت شرایط خاص، NMDA نه تنها سمی نیست بلکه از سلول‌های PC12 در معرض دیازینون محافظت می‌کند. پیترو و همکاران در مطالعه خود گزارش کردند که گیرنده‌های NMDA با توجه به جایگاهشان نسبت به سیناپس می‌توانند اثر حفاظتی یا آسیب نرورنی ایجاد کنند [۱۸]. مکانیزم‌های حفاظتی مختلفی برای اثر حفاظتی NMDA معرفی شده است. از جمله می‌توان به مکانیزم وابسته به کلسیم، تحریک تولید BDNF (فاکتور نوروتروفیک مشتق شده از مغز)، مهار مسیر آپوپتوزی JNK، فعالیت مسیرهای حیات سلول (MAPK/ERK1,2)، PKA/CREB، NFκB، PI3-K/Akt اشاره کرد [۱۹].



شکل ۱) اثر دیازینون بر مورفولوژی سلول‌های PC12 با توجه به تراکم سلولی (در سمت راست Scale Bar= 20 μm) و با توجه به آسیب سلولی (در سمت چپ Scale Bar= 40 μm)

جیاچن و همکاران گزارش کردند که 2-55212-WIN از سلول‌های AF5 (یک رده سلولی که از سلول‌های قسمت

[۲۴]. در تحقیق دیگری، هنگامی که نورون‌های هیپوکامپ در معرض غلظت‌های مختلف پاروکسان قرار گرفتند، علائمی مانند ظهور تاول‌ها بر سطح جسم‌سلولی، وجود شکل میلین و واکوئل‌های متعدد حاوی مواد هضمی در سلول‌ها و عدم یکپارچگی غشا و سیتوپلاسم به‌وجود آمد [۲۵]. همچنین، هنگامی که سلول‌های قشر مغز با آگونیست گیرنده CB1 (HU210) و سمیت حاصل از NMDA تیمار شدند، تعداد این سلول‌ها افزایش یافت [۲۶].

نتیجه‌گیری

به‌طور کلی، تحقیق حاضر نشان داد که WIN 55212-2 اثر حفاظتی در برابر سمیت دیازینون دارد. همچنین به‌نظر می‌رسد، در این تحقیق، با بررسی آنتاگونیست گیرنده CB1 (AM251)، اثر حفاظتی ممکن است از طریق گیرنده نباشد بلکه احتمال دارد این اثر از طریق سایر مکانیزم‌ها از جمله مهار کانال‌های کلسیمی در پیچه‌دار وابسته به ولتاژ حاصل شود، درحالی که NMDA اثر حفاظتی‌اش را از طریق گیرنده اعمال کرده است و بین اثر WIN 55212-2 و NMDA در عمل حفاظت سلولی، تداخل وجود دارد.

منابع

- 1- Fankhauser M. Incannabis and cannabinoids. *J Ther Pharmacol*. 2002;4:37-51.
- 2- Porter AC, Sauer JM, Knierman MD, Becker GW, Berna MJ. Characterization of a novel endocannabinoid, virodhamine, with antagonist activity at the CB1 receptor. *J Pharmacol Exp Ther*. 2002;301:1020-4.
- 3- Howlett AC. The cannabinoid receptors. *Prostaglandins Other Lipid Mediat*. 2002;69:619-31.
- 4- Maria RP, Estefania N, Cristina B, Rosa MT, Julian R. Functional neuroanatomy of the endocannabinoid system. *Pharmacol Biochem Behav*. 2005;81:239-47.
- 5- Franjo G. Cannabinoids: Current drug target. *CNS Neurol Disord*. 2005;4:507-30.
- 6- Takako OS, Takashi M. Endogenous cannabinoids mediate retrograde signals from depolarized postsynaptic neurons to presynaptic terminals. *Neuron*. 2001;29:729-38.
- 7- Robert I, Monica R, Massimiliano B. Cannabinoids and neuroprotection. *Mol Neurobiol*. 2001;24:29-51.
- 8- Jia C, Chun-Ting L, Stacie E, Xiaolin D. Protective effects of Δ^9 -tetrahydrocannabinol against N-methyl-D-aspartate induced AF5 cell death. *Brain Res Mol Brain Res*. 2005;134:215-25.
- 9- Shou-Yuan Z, Daniel B, Elena G, Stephen MC,

در این مطالعه، هنگامی که سلول‌ها با MK801 قبل از NMDA تیمار شدند، میزان بقای سلول‌ها کاهش یافت. این نتایج نشان می‌دهد که هنگامی که جلوی عملکرد NMDA توسط MK801 گرفته شود، سمیت القا شده حتی بیشتر از دیازینون به‌تنهایی، بوده است. این نتیجه می‌تواند ناشی از حذف اثرات محافظتی NMDA باشد. در تحقیقی که توسط زوان و همکاران انجام شد، اثر حفاظتی NMDA در سلول‌های گرانول مغزی در معرض پاروکسان بررسی شد و مشاهده کردند که غلظت ۱۰۰ میکرومولار NMDA کاملاً فعالیت آنزیم کاسپاز ۳ را متوقف می‌کند و مانع از آپوپتوز سلولی می‌شود. در هنگامی که سلول‌ها با MK801 تیمار شدند، مرگ‌ومیر سلول‌ها افزایش یافت. لذا غلظت‌های کم NMDA (۱۰۰ میکرومولار) تحریک گیرنده‌های NMDA را کاهش می‌دهد و این عامل منجر به حفاظت سلولی می‌شود [۲۰]. لوکا و همکاران در تحقیق خود نتیجه گرفتند که گلوتامات برای تکثیر، رشد و تکامل سلول‌های عصبی در دوره جنینی لازم است. همچنین در سیستم عصبی، بین گیرنده‌های NMDA و CB1 تداخل عمل وجود دارد [۲۱]. فرانسسکا و همکاران در تحقیق خود مشاهده کردند که در سلول‌های هیپوکامپ، گیرنده‌های گلوتاماتی از نوع mGlu1 α و CB1 در جایگاه‌های نزدیک به هم قرار دارند. این تحقیق می‌تواند تاییدی برای نتایج به‌دست‌آمده در مطالعه ما باشد [۲۲]. همچنین جیان و همکاران به این نتیجه رسیدند که بین گیرنده CB1 و گیرنده گلوتاماتی متابوتروپیک II در نورون‌های هرمی قشر فرونتال رت، تداخل اثر وجود دارد [۲۳]. همچنین نتایج مطالعه ما نشان داد که دیازینون باعث کاهش تعداد سلول‌های PC12 و تغییر شکل ظاهری سلول از حالت دوکی به حالت گرد می‌شود. اما هنگامی که این سلول‌ها با WIN 55212-2 به‌تنهایی و ترکیب AM251، WIN 55212-2 یا دیازینون تیمار داده شدند، تعداد سلول‌های PC12 افزایش یافت. با توجه به همخوانی نتایج حاصل از مورفولوژی با نتایج حاصل از میزان حیات، می‌توان نتیجه گرفت که این دو مرحله از کار می‌توانند یکدیگر را تایید کنند. بررسی‌های محققین نشان داد، هنگامی که سلول‌های شبکیه چشم جنین جوجه در غلظت‌های مختلف دیازینون قرار گیرد، اندازه تعداد سلول‌های شبکیه کاهش می‌یابد. علاوه بر این، سطح بیرونی سلول چروکیده و نامنظم می‌شود

- NMDA-mediated protection against neuronal apoptosis: A stimuli-dependent effect. *Neurochemistry*. 2009;10:1007-22.
- 20- Xuan W, Feng T, Peter O, Ann M. Inhibition of N-methyl-D-aspartate receptors increases paraoxon-induced apoptosis in cultured neurons. *Toxicol Appl Pharmacol*. 2005;208:57-67.
- 21- Luca F, Tomasini M, Beggiato S, Gactani S. Short- and long-term consequences of prenatal exposure to the cannabinoid against WIN 55212-2 on rat glutamate transmission and cognitive functions. *Neural Transm*. 2009;10:221-32.
- 22- Francesca B, Francesco F, Flavio M, Lucio A. mGlu1 α receptors are co-expressed with CB1 receptors in a subset of interneurons in the CA1 region of organotypic hippocampal slice cultures and adult rat brain. *Neuropharmacology*. 2008;55:428-39.
- 23- Jean-Gael B, Nathalie A, Marie-Paule R, Satoru O, Emmanuel V. Direct and indirect interaction between cannabinoid CB1 receptor and group II metabotropic glutamate receptor signaling in layer V pyramidal neurons from the rat prefrontal cortex. *Eur J Neurosci*. 2003;17:981-90.
- 24- Paroanu LE, Mocko JB, Becker-Roeck M, Smidek-Huhn J, Layer PG. Exposure to diazinon alters in vitro retinogenesis: Retinospheroid morphology, development of chicken retinal cell types and gene expression. *Toxicol Sci*. 2006;89:314-24.
- 25- Yousefpour M, Bahrami F, Shahsavan behboodi B, Khoshbaten A, Asgari A. Paraoxon-induced ultrastructural growth changes of rat cultured hippocampal cells in neurobasal/B27. *Toxicology*. 2006;217:221-7.
- 26- Fabian D, Vilma M, Diego C, Carine A, Frida L, Fernando C, et al. Excitotoxicity in a chronic model of multiple sclerosis: Neuroprotective effects of cannabinoids through CB1 and CB2 receptor activation. *Mol Cell Neurosci*. 2007;34:551-61.
- Andrew B. Cannabinoids produce neuroprotection by reducing intracellular calcium release from ryanodine-sensitive stores. *Neuropharmacology*. 2005;48:1086-96.
- 10- Karalliedde L. Organophosphorus poisoning and anaesthesia. *Anesthesia*. 1999;54:1073-88.
- 11- Valavanidis A, Viahogianni T, Dassenakis M, Scoullou M. Molecular biomarkers of oxidative stress in aquatic organisms in relation to toxic environmental pollutants. *Ecotoxicol Environ Saf*. 2006;64:178-89.
- 12- Abou-Donia MB. Organophosphorus ester-induced chronic neurotoxicity. *Arch Environ Health*. 2003;58:484-97.
- 13- Goodman GA, Goodman LS, Rall TW, Murad F. Goodman and Gilman's the pharmacological basis of therapeutics. 7th ed. New York: Macmillan Publishing; 1980.
- 14- Laham S, Long G, Schrader K, Szabo J. Induction of electrophysiological and morphological changes in Sprague-dawley rats, fed tributoxylethyl phosphate. *Appl Toxicol*. 1984;4:42-8.
- 15- Lloyd A, Arthur S. Establishment of a noradrenergic clonal line of rat adrenal pheochromocytoma cells which respond to nerve growth factor. *Cell Biol*. 1976;73:2424-8.
- 16- Teresa I, Giuseppe E, Ramona E, Rita S, Massimo DR, Angelo A. Neuroprotective effect of cannabidiol: A non-psychoactive component from Cannabis sativa, on β -amyloid induced toxicity in PC12 cells. *Neurochemistry*. 2004;89:134-41.
- 17- Clemens S, Marcus S, Christian B, Katharina K, Harald DM, Stefan S, et al. Neuroprotective cannabinoid receptor antagonist SR141716-A prevents down regulation of excitotoxic NMDA receptors in the ischemic penumbra. *Acta Neuropathol*. 2006;112:277-86.
- 18- Peter B, Oliver D, Hilmar B. A quantitative method to assess extrasynaptic NMDA receptor function in protective effect of synaptic activity against neurotoxicity. *Neuroscience*. 2008;11:1-15.
- 19- Danuta J, Wladyslaw L. Different mechanisms of

Effect of WIN 55212-2 in Diazinon-induced toxicity and its interaction with N-methyl-D-aspartate receptor in PC12 cell line

Hashemi M.^{*} *MSc*, Bahrami F.¹ *PhD*, Asgari A. R.² *PhD*, Sahraei H.¹ *PhD*

Abstract

Aims. In this study, the protective effect of WIN 55212-2 (CB1 receptor agonist) and its interaction with N-methyl-D-aspartate receptor in diazinon-induced toxicity in PC12 cells was evaluated.

Materials & Methods. In this study, PC12 maintained in DMEM+F12 culture medium supplemented with 10% fetal bovin serum. The cells were treated with diazinon (200 μ M) in the presence or absence of WIN 55212-2 (0.1 μ M), NMDA (100 μ M), AM251 and MK801 (1 μ M) in 15 minutes intervals. After 48 hours of exposure, cells viability and morphology were evaluated by MTS kit and invert light microscope, respectively.

Results. Following the exposure of PC12 cells to diazinon (200 μ M), a reduction in cell survival was observed ($p < 0.001$). Treatment of the cells with WIN 55212-2 (0.1 μ M) and NMDA (100 μ M) prior to diazinon exposure, significantly elevated cell survival ($p < 0.01$). Also, AM 251 (1 μ M) did not inhibit cell survival increase induced by WIN 55212-2 ($P < 0.001$). However, MK801 (1 μ M) inhibited cell survival increase induced by NMDA ($p < 0.001$).

Conclusion. WIN 55212-2 and NMDA protect PC12 cells against diazinon-induced toxicity.

Keywords: WIN 55,212-2, Diazinon, NMD, PC12

Submission Date: 14/1/2010, Acceptation Date: 27/2/2010

* Correspondence address: Chemical Injuries Research Center, Baqiyatallah University of Medical Sciences, Tehran, Iran
mansooreh.hashemi@yahoo.com

¹“Applied Neurosciences Research Center” & “Department of Physiology & Biophysics, Faculty of Medicine”, Baqiyatallah University of Medical Sciences, Tehran, Iran

² Department of Physiology & Biophysics, Baqiyatallah University of Medical Sciences, Tehran, Iran