

اثر آگونیست‌ها و آنتاگونیست‌های گیرنده‌های نیکوتینی استیل کولین بر بیان آنزیم استیل کولین استراز در سلول‌های SHSY5Y

حسینعلی مهرانی* Ph.D. ، دیوید اسمال** Ph.D.

چکیده

هدف: پیدا کردن مکانیزم ارتباط عملکردی بین پروتئین آمیلوئید β ، گیرنده‌های نیکوتینی و آنزیم استیل کولین استراز (AChE) دخیل در بیماری آلزایمر.

روش بررسی: در این مطالعه تجربی از سلول‌های نو-بلاستوما SHSY5Y و فئوکروموسیتوما PC12 انسانی استفاده شد. سلول‌ها در محیط کشت سلولی کشت داده شدند و اثر پروتئین آمیلوئید β_{1-42} ، آگونیست‌های گیرنده‌های نیکوتینی و آنتاگونیست‌های گیرنده‌های نیکوتینی بر بیان آنزیم استیل کولین استراز و میزان گیرنده‌های نیکوتینی $\alpha 7$ مورد بررسی قرار گرفت.

یافته‌ها: نتایج حاصل نشان داد که پروتئین آمیلوئید β منجر به افزایش معنی‌داری در بیان آنزیم AChE در سلول‌های SHSY5Y گردید. اثر پروتئین آمیلوئید β در حضور توام نیکوتین آگونیست گیرنده‌های نیکوتینی و آلفا بونگاروتوکسین (α -Bungarotoxin) که آنتاگونیست انتخابی گیرنده‌های نیکوتینی $\alpha 7$ است آن را کاهش داده و بیان آنزیم AChE به سطح طبیعی بازگشت. نیکوتین به تنهایی بر روی بیان آنزیم اثری نداشت، در صورتی که استیل کولین، کولین، و کاربامویل کولین منجر به افزایش معنی‌داری در میزان آنزیم استیل کولین استراز در سلول‌های SHSY5Y شدند. آنتاگونیست‌های گیرنده‌های نیکوتینی نظیر آلفا بونگاروتوکسین، متیل لایکا کونیتین (MLA)، میکامیل آمین و دهیدرو-بتا اریترئوئیدین (DH β E) هیچگونه تاثیری بر بیان آنزیم کولین استراز نداشتند. برعکس، آلفا-بونگاروتوکسین، آنتاگونیست اختصاصی گیرنده نیکوتینی $\alpha 7$ توام با ۱۰ میکرومولار نیکوتین بطور معنی‌داری بیان آنزیم استیل کولین استراز را در این سلول‌ها افزایش دادند. در صورتی که آنتاگونیست غیر $\alpha 7$ نظیر DH β E در حضور ۱۰ میکرومولار نیکوتین فاقد این اثر بود. این اثرات در سلول‌های فئوکروموسیتوما (PC12) انسانی مشاهده نشد. استیل کولین موجب افزایش گیرنده‌های نیکوتینی $\alpha 7$ در سطح سلول‌های SHSY5Y گردید، در صورتی که نیکوتین فاقد این اثر بود.

نتیجه‌گیری: این یافته‌ها نشان می‌دهند که افزایش بیان آنزیم استیل کولین استراز در این سلول‌ها وابسته به گیرنده‌های نیکوتینی $\alpha 7$ است.

واژه‌های کلیدی: استیل کولین، استیل کولین استراز، گیرنده‌های نیکوتینی $\alpha 7$ ، پروتئین آمیلوئید β
سلول‌های SHSY5Y و PC12

مقدمه

استیل کولین استراز (AChE) آنزیمی است که هیدرولیز سریع استیل کولین در سیستم عصبی محیطی و مرکزی را به عهده دارد. این آنزیم به فرم‌های مختلف مولکولی موجود است که در C- ترمینال و در اتصال به غشاهای سلولی و اجزای سلولی تفاوت دارند. (۲،۱) مشاهده شده است که بیان این آنزیم در سلول‌های مغزی قبل از انتقالات پیام‌های بین سیناپسی و رشد پایانه‌های عصبی شروع می‌شود. احتمالاً این اثر از طریق عملکرد غیرکولینرژیک این آنزیم اعمال می‌شود. (۳)

مطالعات و شواهد زیر نشان می‌دهند که آنزیم استیل کولین استراز به نوعی در بیماری آلزایمر و بیماری‌های مشابهی که منجر به فراموشی می‌گردند دخالت دارد:

استیل کولین استراز موجب افزایش سنتز و رسوب پروتئین آمیلوئید β در سلول‌های مغزی می‌شود. (۴) استیل کولین استراز تشکیل فیبرهای آمیلوئیدی را تشدید می‌کند. (۵) در مقایسه با موش طبیعی، در موش ترانسژنیک که استیل کولین استراز بیشتری را بیان می‌کند، پلاک‌های آمیلوئیدی تشکیل شده بزرگتر هستند (۶) و بطور کلی بیان آنزیم استیل کولین استراز در سلول‌های مغزی بیماران آلزایمری کاهش یافته است، در صورتی که در پلاک‌های آمیلوئیدی رسوب داده در مغز این بیماران، مقدار آنزیم بیشتر است. (۸،۷)

گیرنده‌های نیکوتینی استیل کولین از نظر فارماکولوژی و فیزیولوژی متفاوت از گیرنده‌های موسکارینی استیل کولین هستند. اگرچه استیل کولین و آگونیست‌های مشابه نظیر کارباموئیل کولین بر هر دو دسته گیرنده اثر می‌گذارند، گیرنده‌های نیکوتینی دارای تنوع عملکرد فیزیولوژیکی بیشتری هستند. در سال‌های اخیر لیگاند‌های نیکوتینی در درمان دردهای مختلف و بیماری‌های ضایعات مغزی و روانی کاربرد گسترده‌ای پیدا کرده‌اند. (۱۰،۹) گیرنده‌های نیکوتینی نوع $\alpha 7$ از ۵ زیر واحد مشابه تشکیل یافته است و از نظر فارماکولوژیکی عملکرد متفاوتی از سایر گیرنده‌های نیکوتینی دارند. در مقایسه با سایر

گیرنده‌های نیکوتینی این نوع گیرنده میل ترکیبی بیشتری نسبت به آنتاگونیست آلفا- بونگارو توکسین دارد. این گیرنده‌ها از سینتیک بالایی برخوردارند که سریعاً تحریک و خیلی زود غیر حساس می‌شوند. همچنین این نوع گیرنده‌ها نسبت به انواع دیگری گیرنده‌های نیکوتینی به یون کلسیم (Ca^{2+}) تراوایی بیشتری دارند. با تغییر میزان کلسیم درون سلولی این گیرنده‌ها می‌توانند مسیرهای وابسته به کلسیم نظیر پیام‌رسان‌های ثانویه و القای بیان ژن‌های وابسته به سیگنال‌های کلسیم را فعال نمایند. (۱۱)

اخیراً محققین نشان داده‌اند که پروتئین آمیلوئید β_{1-42} دارای توالی خاصی است که با میل ترکیبی بالایی به گیرنده‌های نیکوتینی $\alpha 7$ متصل می‌شود. (۱۳،۱۲) علاوه بر این در پلاک‌های مغزی بیماران آلزایمر این دو پروتئین بطور متحد شناسایی شده‌اند. همچنین مشاهده شده است پروتئین آمیلوئید β موجب مهار عمل کرد سلول نسبت به عمل گیرنده‌های نیکوتینی می‌شود. (۱۵،۱۴) شواهد دیگر گویای این است که رسوب آمیلوئیدی در مغز موش آلزایمری بیان ژن‌های گیرنده‌های نیکوتینی را تغییر می‌دهد. (۱۶) مشاهده شد که متعاقب درمان با نیکوتین در سلول‌های SHSY5Y بیان ۱۷ ژن مختلف تغییر می‌کند. توبوکورارین آنتاگونیست عمومی گیرنده‌های نیکوتینی بجز از بیان دو ژن، اثرات نیکوتینی مشاهده شده بر ۱۵ ژن دیگر را برطرف کرد. این تحقیق نشان داد که بیان این ژن‌ها وابسته به گیرنده‌های نیکوتینی هستند. (۱۷) این محققین در یافتن اثر توام آگونیست‌ها و آنتاگونیست‌های نیکوتینی بر روی این گیرنده‌ها متفاوت از عملکرد آگونیست و آنتاگونیست به تنهایی است. درموش‌های ترانسژنیک که استیل کولین استراز بیشتری تولید می‌کنند بیان گیرنده‌های نیکوتینی افزایش می‌یابد. این عمل احتمالاً یک مکانیزم جبرانی نسبت به افزایش آنزیم استیل کولین استراز است. (۱۸)

هدف از این مطالعه یافتن مکانیزم ارتباط عمل بین پروتئین آمیلوئید β ، گیرنده‌های نیکوتینی و آنزیم استیل کولین استراز در سلول‌های نوروبلاستوما (SHSY5Y) انسان بود. نتایج

زمان اپتیمایز شده‌ای بود که توسط آزمون‌های متفاوت حاصل شد.

لیز و هم‌وزنه کردن سلول‌ها. سلول‌های کشت داده شده به روش زیر لیز شدند. ابتدا توسط ساکشن الکتریکی محیط کشت از سلول‌ها جدا می‌شد و سپس سلول‌ها دو بار با بافر نمکی فسفات (PBS) سرد شسته می‌شدند. جهت تعلیق سلول‌ها از تریپسین استفاده می‌شد و اثر تریپسین با آنتی‌تریپسین خنثی می‌شد. سلول‌ها مجدداً دو بار با استفاده از بافر نمکی فسفات جهت حذف تریپسین و آنتی‌تریپسین با استفاده از سانتریفیوژ در ۸۰۰g به مدت ۵ دقیقه شسته می‌شدند. سلول‌های رسوب داده شده در یک میلی لیتر بافر لیز (تریس-هیدروکلرید ۵۰ میلی مولار، NaCl ۵۰۰ میلی مولار، EDTA ۵ میلی مولار، حاوی کاکتیل پروتازها و تریتون X100 ۰/۲٪، pH برابر ۷/۵) لیز می‌شدند. لیز سلول‌ها را به مدت ۳۰ دقیقه در یخ قرار داده و با استفاده از سونیکاتور حاوی یخ به فواصل ۵ دقیقه به مدت ۱۰ ثانیه هم‌وزنه می‌شدند. سپس محلول هم‌وزن را به مدت ۱۵ دقیقه در ۱۰۰۰۰g در دمای ۴°C سانتریفیوژ نموده و سوپرناتانت برای اندازه‌گیری فعالیت آنزیم استیل کولین استراز بکار می‌رفت.

اندازه‌گیری فعالیت آنزیم استیل کولین استراز. فعالیت آنزیم استیل کولین استراز در دمای 2 ± 22 درجه سانتیگراد به روش تغییر یافته المن اندازه‌گیری شد. (۲۰)

بطور خلاصه فعالیت آنزیم به دو روش میکرو و یا سینتیکی مورد بررسی قرار گرفت. در روش میکرو با استفاده از پلیت‌های ۹۶ خانه‌ای ابتدا آنزیم به مدت ۱۰ دقیقه با معرف DTNB انکوبه می‌شد تا واکنش‌های جانبی گروه‌های سولفوهیدریل انجام بگیرد. در این روش هر خانه پلیت حاوی ۱۰۰ میکرو لیتر بافر پتاسیم فسفات ۰/۱ مولار، با pH برابر ۷/۶، DTNB ۱/۲ میلی مولار، ۵۰ میکرو لیتر هم‌وزنه حاوی آنزیم و ۵۰ میکرو لیتر سوپسترای استیل تیوکولین ۵ میلی مولار بود. با استفاده از پلیت ریدیر بیو رد (Bio-rad) هر ده دقیقه افزایش جذب واکنش در ۴۱۲ نانومتر قرائت می‌شد و

تحقیق حاکی از این است که آنتاگونیست انتخابی گیرنده‌های نیکوتینی $\alpha 7$ به تنهایی قادر به افزایش بیان آنزیم استیل کولین استراز نیست، بلکه این آنتاگونیست توأم با نیکوتین بیان این آنزیم را در این سلول‌ها افزایش می‌دهد.

روش بررسی

محیط کشت. مواد مورد نیاز کشت سلولی و سلول‌های SHSY5Y و PC12 همه از شرکت گیبکو و (Invetrogen) استرالیا تهیه شد. پلیت‌های کشت از شرکت نانک امریکا خریداری شد. کیت اندازه‌گیری تکثیر و بقای سلولی از شرکت پرومیگا خریداری شد. آگونیست‌ها، آنتاگونیست‌ها و سایر مواد شیمیایی از شرکت سیگما - آلد ریچ تامین شد. پروتئین آمیلوئید β طبق روش Mok و همکاران سنتز شد. (۱۹) محلول استوک با غلظت ۱۰ میلی‌گرم در میلی‌لیتر در دی‌متیل سولفوکسید تهیه و در 80°C - نگهداری شد. جهت بررسی اثر پروتئین آمیلوئید بتا، بایستی این پروتئین در مرحله ساختاری خاصی باشد که پیرشدگی یا (aging) می‌نامند. لذا برای این منظور محلول استوک این پروتئین بیست برابر در آب مقطر دی‌یونیزه رقیق شد و به مدت ۴۸ ساعت در دمای 37°C و ۵٪ CO_2 انکوبه شد.

نحوه کشت سلول‌های SHSY5Y و PC12. کشت استوک این سلول‌ها در محیط DMEM:Ham's F12(1:1) که حاوی ۱۰٪ FCS، ۱۰۰ واحد بر میلی‌لیتر پنی‌سیلین و ۱۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر استرپتومایسین بود در دمای 37°C و ۵٪ CO_2 در هوای مرطوب در فلاکس‌های ۷۵ سانتی‌متر مربع انجام شد. کشت استوک سلول‌ها به نسبت ۱/۴ هر دو هفته یک بار انجام می‌گرفت. جهت ساب کالچر از فلاکس‌های T25، پلیت‌های ۶ خانه و یا ۹۶ خانه‌ای استفاده می‌شد. زمانی که سلول‌ها به ۸۰٪ کانفلوئنسی می‌رسیدند به مدت ۴۸ ساعت با آگونیست‌ها، آنتاگونیست‌ها و یا پروتئین آمیلوئید β مورد تیمار قرار می‌گرفتند. پس از این مدت سلول‌ها به روش زیر هم‌وزن و میزان آنزیم استیل کولین استراز مورد بررسی قرار می‌گرفت. لازم به یاد آوری است که زمان تیمار ۴۸ ساعته

نتایج در کامپیوتر دستگاه ذخیره می‌گردید.

در روش سینتیتیکی از اسپکتروفوتومتر استفاده می‌شد، با این تفاوت که حجم محلول نهایی با حفظ غلظت‌های اپتیمایز شده قبلی ۲ میلی‌لیتر بود. با استفاده از برنامه سینتیتیکی دستگاه، هر ۳۰ ثانیه میزان جذب در ۴۱۲ نانومتر به مدت ۱۰ دقیقه قرائت و نتایج در کامپیوتر دستگاه ذخیره می‌شد. در هر دو روش از دو نمونه شاهد (Blank) یکی دارای ۱۰ میکرومولار BW(1,5-bis(4-allyldimethyl-ammoniumphenyl)pentan-3-one dibromide) (مهار کننده آنزیم اختصاصی استیل کولین استراز) جهت حذف فعالیت سایر کولین استرازاها و یکی شامل همه مواد بجز هموژنه آنزیم جهت حذف واکنش‌های غیر آنزیمی، استفاده گردید. جذب شاهد‌ها را از جذب نمونه کم کرده و فعالیت آنزیم به صورت نانو مول در دقیقه در میلی‌گرم پروتئین محاسبه شد.

اندازه‌گیری پروتئین . مقدار تام پروتئین در نمونه‌های استخراج شده از سلول‌های کشت یافته با روش فوق‌العاده حساس (BCA) Bicinchoninic Acid اندازه‌گیری و از آلبومین سرم گاوی بعنوان استاندارد استفاده شد. (۲۱)

اندازه‌گیری میزان زنده ماندن (viability) سلول‌ها . میزان زنده ماندن سلول‌ها در پلیت‌های ۹۶ خانه‌ای با استفاده از کیت Cell Titer 96 Aqueous one solution cell proliferation assay kit اندازه‌گیری شد. در این روش از ماده MTS [۳-۴، ۵ دی متیل تiazول -۲-ایل (-۵) -۳) کربوکسی متوکسی فینیل (-۲) -۴) سولفونیل (-۲) -تترازولیوم] به عنوان ماده رنگزا استفاده می‌شود. سلول‌ها با دانسیته حدود ۲۵۰۰۰ سلول در هر چاهک پلیت در حضور و بدون حضور آنتا گونیست‌ها و آگونیست‌های نیکوتین به مدت ۴۸ ساعت کشت داده شدند. پس از این مدت سلول‌ها دو بار با PBS شسته شدند. به هرچاهک ۱۰۰ میکرولیتر محیط کشت بدون سرم اضافه شد. سپس به هرچاهک ۲۰ میکرو لیتر از معرف فوق را افزوده و به مدت ۲ ساعت در دمای ۳۷°C و ۵٪ CO₂ در دمای مرطوب انکوبه شد. پس از این مدت میزان جذب نمونه‌ها در ۴۹۰ نانومتر با استفاده از پلیت ری‌دیر قرائت شد.

اندازه‌گیری گیرنده‌های نیکوتینی . جهت اندازه‌گیری گیرنده‌های نیکوتینی α7 سلول‌های SHSY5Y با دانسیته ۲۵۰۰ سلول در هر چاهک پلیت‌های ۹۶ خانه‌ای به مدت ۴۸ ساعت کشت داده شدند. پس از این مدت محیط کشت را تخلیه و سلول‌ها دوبار با PBS شسته شدند. غلظت‌های مختلفی از نیکوتین و استیل کولین (۱۰ میکرومولار، ۱۰۰ میکرو مولار و ۱ میلی مولار) به هر ردیف از پلیت ۹۶ خانه‌ای جداگانه افزوده شد. سلول‌ها به مدت ۴۸ ساعت دیگر طبق شرایط ذکر شده در روش کشت سلولی کشت داده شدند. محیط کشت تخلیه و سلول‌ها دو بار با PBS شسته شدند. به هر چاهک ۲۰۰ میکرولیتر محیط کشت حاوی ۱۰۰ نانومولار آلفا-بونگارو توکسین فلورسانس (Alexa Flour labeled α-bungarotoxin) افزوده و در دمای ۳۷°C به مدت سه ساعت انکوبه شد. محیط کشت تخلیه و سلول‌ها دوبار با PBS شسته شدند. به هر چاهک ۲۰۰ میکرولیتر PBS افزوده و نمونه‌ها با استفاده از پلیت ری‌دیر فلورسانس BMG Labtechnologies 96 در طول موج تحریکی ۵۹۰ و نثری ۶۱۵ نانومتر قرائت شدند. سلول‌های گروه شاهد فاقد نیکوتین و استیل کولین بودند. لازم به ذکر است نتایج حاصل در تمام نمونه‌ها میانگین حد اقل ۶ آزمون متفاوت است که در اندازه‌گیری‌ها نیز هر آزمون به صورت چهارتایی تکرار شده اند.

تجزیه و تحلیل آماری . داده‌ها بر حسب میانگین و انحراف استاندارد (mean±SEM) گزارش شده است. مقایسه آماری به روش آنالیز واریانس (ANOVA) و با استفاده از تست Dunnet دوطرفه انجام یافته است.

یافته‌ها

سلول‌های SHSY5Y طبق قسمت روش‌ها به مدت ۴۸ ساعت کشت داده شدند و سپس با مواد مختلف تیمار شدند. بعد از مدت ۴۸ ساعت سلول‌ها لیز و فعالیت آنزیم و میزان پروتئین اندازه‌گیری شد. فعالیت ویژه آنزیم به صورت میزان فعالیت در میلی‌گرم پروتئین گزارش شد. با افزودن

جدول ۱. اثر نیکوتین بر فعالیت آنزیم استیل کولین استراز در سلول‌های SHSY5Y در محیط کشت

غلظت نیکوتین (μM)	فعالیت آنزیم استیل کولین استراز (U/mg protein)
۰/۰	۳/۶۵ ± ۰/۱۲
۰/۱	۳/۵۹ ± ۰/۱۰
۱/۰	۳/۷۱ ± ۰/۱۶
۵/۰	۳/۷۴ ± ۰/۲۱
۱۰	۳/۶۸ ± ۰/۱۸
۱۰۰	۳/۷۰ ± ۰/۲۲
۱۰۰۰	۳/۶۵ ± ۰/۲۳

جدول ۲. میزان بقای سلول‌های SHSY5Y تیمار شده در محیط کشت با استفاده از احیای ماده MTS

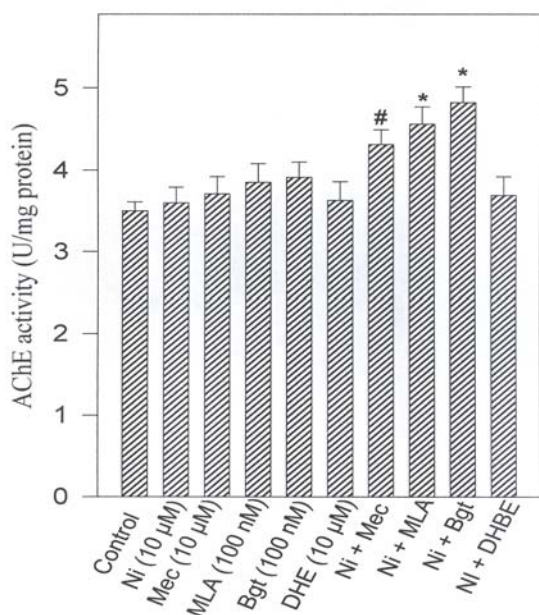
میزان جذب MTS در نانومتر	تیمار سلول‌ها با آنتاگونیست‌ها و آگونیست‌های نیکوتین
۰/۴۵۴ ± ۰/۰۲۸	سلول‌های شاهد (بدون تیمار)
۰/۴۴۰ ± ۰/۰۳۵	نیکوتین ۱۰ میکرومولار
۰/۴۳۰ ± ۰/۰۳۴۰	میکامیل آمین ۱۰ میکرومولار
۰/۴۵۳ ± ۰/۰۴۳	MLA ۱۰۰ نانومولار
۰/۴۲۲ ± ۰/۰۴۱	آلفا-بونگاروتوکسین ۱۰۰ نانومولار
۰/۴۴۵ ± ۰/۰۳۸	DHBE ۱۰ میکرومولار
۰/۴۴۸ ± ۰/۰۴۱	میکامیل آمین ۱۰ میکرومولار + نیکوتین ۱۰ میکرومولار
۰/۴۵۳ ± ۰/۰۴۳	MLA ۱۰۰ نانومولار + نیکوتین ۱۰ میکرومولار
۰/۴۴۵ ± ۰/۰۳۹	آلفابونگاروتوکسین ۱۰۰ نانومولار + نیکوتین ۱۰ میکرومولار
۰/۴۴۸ ± ۰/۰۳۵	DHBE ۱۰ میکرومولار + نیکوتین ۱۰ میکرومولار

موجب افزایش معنی‌داری در فعالیت آنزیم استیل کولین استراز شد. تنها آنتاگونیست DHBE توام با نیکوتین قادر به افزایش فعالیت یا القای آنزیم نشد. اثرات آگونیست‌ها و آنتاگونیست‌های نیکوتین در سلول‌های PC12 که از رده فئوکروموسیتوما هستند نیز مورد بررسی قرار گرفت. گرچه فعالیت طبیعی آنزیم کولین استراز در این سلول‌ها حدود سه برابر بیشتر از سلول‌های SHSY5Y

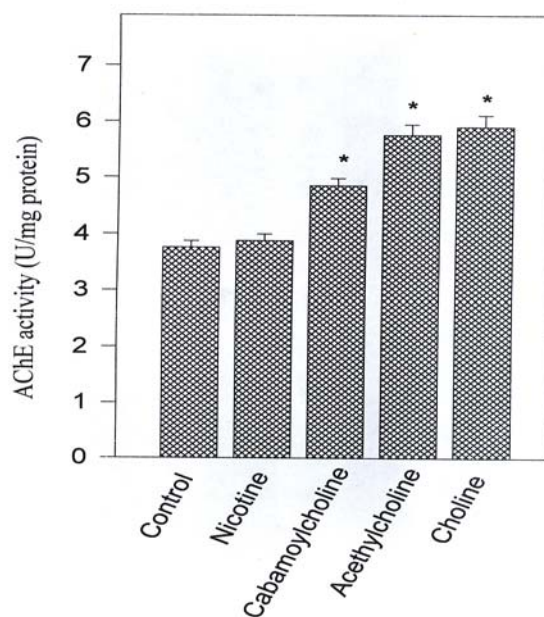
غلظت‌های مختلف از نیکوتین به محیط کشت این سلول‌ها اختلاف معنی‌داری بین گروه شاهد (بدون نیکوتین) و گروه تیمار شده در میزان پروتئین و فعالیت ویژه آنزیم استیل کولین استراز مشاهده نشد (جدول ۱). با وجود این وقتی که این سلول‌ها با آگونیست‌های دیگر نیکوتین نظیر کارباموئیل کولین، استیل کولین و کولین (آگونیست انتخابی گیرنده‌های $EC_{50} = 1.5 \text{ mM}$, $\alpha 7$) تیمار شدند، فعالیت آنزیم استیل کولین استراز نسبت به گروه شاهد در گروه‌های تیمار شده بطور معنی‌داری ($p < 0.01$) افزایش یافت. (نمودار ۱) (۲۲)

غلظت موثر این ترکیبات جهت القای آنزیم استیل کولین استراز حدود ۱ میلی‌مولار بود. در غلظت‌های پایین‌تر اختلاف معنی‌داری مشاهده نشد. استیل کولین و کولین افزایش معنی‌دار بیشتری در القای آنزیمی نسبت به کارباموئیل کولین نشان دادند ($p < 0.05$).

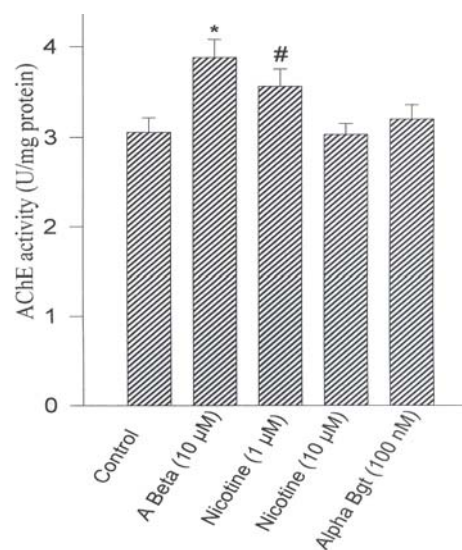
تیمار سلول‌های SHSY5Y به مدت ۴۸ ساعت با ۱۰ میکرومولار پروتئین آمیلوئید B منجر به افزایش ۲۵ تا ۳۰ درصد در فعالیت آنزیم استیل کولین استراز گردید (نمودار شماره ۲). نیکوتین ۱۰ میکرومولار و آلفا-بونگاروتوکسین ۱۰۰ نانومولار فعالیت افزایش یافته توسط پروتئین آمیلوئید B را تا سطح گروه شاهد کاهش دادند. نیکوتین در غلظت‌های کمتر موفق به این کاهش نبود. از آنجایی که پروتئین آمیلوئید B به گیرنده‌های $\alpha 7$ نیکوتینی متصل و موجب القای آنزیم استیل کولین استراز می‌شود، ما در این مورد بررسی نمودیم آیا آنتاگونیست‌های گیرنده نیکوتینی می‌توانند در بیان آنزیم استیل کولین استراز تغییر ایجاد نمایند؟ توانایی آنتاگونیست‌های نیکوتینی بتهایی و یا توام با نیکوتین در این زمینه مورد بررسی قرار گرفت. با تیمار ۴۸ ساعته سلول‌های SHSY5Y با آنتاگونیست‌های مختلف گیرنده‌های نیکوتینی، نظیر میکامیل آمین ۱۰ میکرومولار، MLA ۱۰۰ نانومولار، DHBE ۱۰ میکرومولار و آلفا-بونگاروتوکسین ۱۰۰ نانومولار هرکدام بتهایی تغییرات معنی‌داری در فعالیت آنزیم استیل کولین استراز مشاهده نشد (نمودار ۳). بر عکس تیمار هر کدام از آگونیست‌های فوق توام با ۱۰ میکرومولار نیکوتین



نمودار ۳. اثر آنتاگونیست‌های گیرنده‌های نیکوتینی به تنهایی و یا توام با نیکوتین بر بیان آنزیم استیل کولین استراز در سلول‌های SHSY5Y. سلول‌ها با آنتاگونیست‌های نیکوتینی به تنهایی و یا توام با نیکوتین (۱۰ میکرومولار) به مدت ۴۸ ساعت انکوبه شدند و سپس فعالیت آنزیم استیل کولین استراز در هم‌وزنه این سلول‌ها اندازه‌گیری شد. #: ($p < 0.05$) , *: ($p < 0.01$)



نمودار ۱. اثر آگونیست‌های گیرنده‌های نیکوتینی بر بیان آنزیم استیل کولین استراز در سلول‌های SHSY5Y. سلول‌ها تا مرحله ۸۰٪ کانفلوئانس کشت داده شدند، سپس به مدت ۴۸ ساعت با غلظت یک میلی‌مولار آگونیست کشت داده شدند. پس از این مدت فعالیت آنزیم استیل کولین استراز در هم‌وزنه سلول اندازه‌گیری شد. داده‌ها حاصل پنج آزمون تکراری است. *: ($p < 0.01$)



نمودار ۴. اثرات مقایسه‌ای نیکوتین، استیل کولین و متیل لایکوکونینتین (MLA) بر بیان آنزیم استیل کولین استراز در سلول‌های SHSY5Y و PC12. سلول‌ها طبق روش موجود در بخش مواد و روش‌ها کشت داده شدند و سپس به مدت ۴۸ ساعت با مواد فوق تیمار شدند. #: ($p < 0.05$) , *: ($p < 0.01$)

نمودار ۲. اثر نیکوتین و آلفا-بونگاروتوکسین بر فعالیت آنزیم القا شده توسط پروتئین آمیلوئید B₁₄₂ در سلول‌های SHSY5Y. سلول‌ها با پروتئین آمیلوئید β به تنهایی (۱۰ میکرومولار) و یا توام با نیکوتین (یک و ۱۰ میکرومولار) و یا با آلفا-بونگاروتوکسین (۱۰۰ نانومولار) به مدت ۴۸ ساعت کشت داده شدند و سپس فعالیت آنزیم استیل کولین استراز در این سلول‌ها اندازه‌گیری شد. گروه شاهد فاقد پروتئین آمیلوئید β بود. #: ($p < 0.05$) , *: ($p < 0.01$)