

ارزیابی پرولیفراسیون سلولی و اندازه گیری سطح اینترلوکین چهار و اینترفرون گاما در موش‌های Balb/c دارای تومور تجربی فیبروسارکوما با استفاده از ترکیبات آنتی‌زنی GP96-Tumor peptide و نالوکسان

زهیر محمد حسن ***	نفیسه پاکروان *	عقیل تبار ملاحسن *
معصومه ابتكار ****	سید محمد موزنی ***	علی مصطفائی ***
سید حمید آقاجانزاده *****	عباس آزادمهر *	شهرام شهرابی *****
	عزاز محمد میرابی *****	آریو شاهین جعفری ***

چکیده

سابقه و هدف: با وجود پیشرفت‌های زیاد در زمینه درمان تومور با استفاده از روش‌های رایج مانند جراحی، شیمی درمانی و غیره، علم پزشکی همچنان در درمان تومور ناتوان مانده است. در این رابطه علم ایمونولوژی افق تازه‌ای را جهت ریشه کنی تومور ارائه نموده بصورتی که ایمونوتراپی تومور امروزه بعنوان یکی از استراتژی‌های پذیرفته شده در درمان بعضی از انواع تومورها حاصل در مدل‌های حیوانی نتایج قابل قبولی را ارائه نموده است. هدف از این پژوهش بررسی اثر ایمونوتراپی تراپوتیک با استفاده از کمپلکس gp96-tumor peptide گیرنده‌های آپوئیدی برای تقویت سیستم ایمنی خصوصاً سیستم ایمنی سلولی علیه تومور می‌باشد.

مواد و روش‌ها: در این تحقیق کمپلکس GP96 - Tumor peptide از رده سلولی WEHI 164 تخلیص شد. در مرحله بعد موش‌های را که از قبل با تزریق سلول‌های توموری سرطانی شده بودند به چهار گروه تقسیم شدند. به گروه کنترل فقط محلول بافر فسفات (PBS)، به گروه تست یک نالوکسان، به گروه تست دو کمپلکس gp96-tumor peptide و به گروه تست سه کمپلکس gp96-tumor peptide همراه با نالوکسان تزریق شد. جهت ارزیابی اثربخشی واکسیناسیون بعد از روزهای معین اندازه تومور حاصله ثبت شد سپس موشها کشته و در شرایط استریل سلول‌های تک هسته‌ای از طحال آنها استخراج شدند که در مرحله بر روی آنها آزمایش MTT جهت بررسی تکثیر سلول انجام شد و از محلول رویی حاصل از کشت سلول تولید سایتوکاین‌های اینترلوکین چهار و اینترفرون گاما با استفاده از کیت الایزا مورد سنجش قرار گرفت.

یافته‌ها : نتایج حاصل از تخلیص پروتئین نشان داد که ایزوform حاصل از تخلیص، فرم ۶۶ کیلو دالتون پروتئین مورد نظر می‌باشد. نتایج حاصل از میزان حجم تومورنشان داد که در گروه تستها اختلاف معنی داری نسبت به گروه کنترل وجود ندارد. نتایج آزمایش MTT نشان داد که در گروه تستها اختلاف معنی داری نسبت به گروه کنترل وجود ندارد. نتایج حاصل از سنجش اینترلوکین چهار نشان داد در گروه تست یک و گروه تست دو اختلاف معنی داری نسبت به گروه کنترل دیده نمی‌شود ولی در گروه تست سه کاهش معنی داری نسبت به گروه کنترل وجود دارد. نتایج حاصل از سنجش اینترفرون گاما در گروه تست یک اختلاف معنی داری را نسبت به گروه کنترل نشان نداد ولی گروه تست دو و گروه تست سه افزایش معنی داری را نسبت به گروه کنترل نشان دادند.

استنتاج : از یافته‌های تحقیق نتیجه گرفته می‌شود که کاربرد کمپلکس gp96-tumor peptide به تنها یافته سبب افزایش میزان اینترفرون گاما می‌شود ولی کاربرد این کمپلکس همراه با نالوکسان علاوه بر افزایش میزان اینترفرون گاما سبب کاهش میزان اینترلوکین چهار می‌شود که برای القاء پاسخ ایمنی سلولی علیه تومور ضروری می‌باشد.

واژه‌های کلیدی: نالوکسان، کمپلکس gp96-tumor peptide، ایمونوتراپی، فیبروسارکوما

⁺ موقوف مسئول: دکتر زهیر محمد حسن - تهران، دانشگاه تربیت مدرس، دانشکده علوم پزشکی، گروه ایمونولوژی ص پ: ۱۴۱۵-۱۱۱
E-mail:Hassan_zm@modares.ac.ir

** دکتر ایمونولوژی استاد دانشگاه تربیت مدرس
 *** دکتر ایمونولوژی دانشیار دانشگاه علم پزشکی کمانشاه
 **** دکتر ایمونولوژی استادیار دانشگاه تربیت مدرس
 ***** دکتر ایمونولوژی استادیار دانشگاه علوم پزشکی ارومیه
 ******* کارشناس ارشد ایمونولوژی دانشگاه علوم پزشکی مازندران
 ******* تاریخ تصویب: ۸/۷/۷۳ تاریخ ارجاع جهت اصلاحات: ۸/۶/۱۸

مقدمه

به پیتید در شبکه اندوپلاسمی بوده و همیشه بصورت همودایمر می باشدند. از نظر ساختمانی از قسمت Cترمینال به غشاء شبکه اندوپلاسمی و از قسمت Nترمینال در محل اسید اmine های ۶۲۴-۶۳۰ به پیتید متصل می شود با جدا کردن این پروتئین از سلول می توان پیتید های توموری متصل به آن را هم از سلول جدا کرد (۸، ۹، ۱۰). نقش ایمونولوژیک آن به این صورت است که این مولکول پس از ورود به بدن به مولکول CD91 موجود در سطح سلولهای APC متصل می شود و از طریق اندوسیتوز وابسته به ریپتور وارد سلول عرضه کننده آنتی زن می شود. در مرحله بعد مجموعه گلیکو پروتئین ۹۶ کیلو دالتون ویتید متصل به آن وارد MHC-I می شود و از طریق عرضه متقاطع یا Cross presentation به سلول های CD8+ یا T cell یا Cytotoxic T Lymphocyte عرضه می شود که در نهایت می تواند پاسخ قوی را علیه تومور ایجاد نماید (۱۱، ۱۲). با وجود پیشرفت های زیاد در زمینه ایمونوتراپی تومور، در بسیاری از موارد ایمونوتراپی تومور با شکست مواجه می گردد چرا که تومور از نظر ایمونولوژیک یک بافت فعال نمی باشد و حتی می تواند سبب مهار سیستمیک پاسخ اینمی (suppression) شود. به همین دلیل امروزه یکی از نکاتی که در واکسیناسیون خصوصاً علیه تومور به آن توجه زیادی می گردد استفاده از ادجوان های مناسبی می باشد که بتواند بصورت سینرژیسم اثر بخشی واکسن را تقویت نماید. از ادجوانات هایی که جدیداً در واکسینولوژی به آنها توجه شده علاوه بر ادجوانات های بیولوژیک مانند سایتوکاین ها، ادجوانات های فارماکولوژیک می باشند که در این بین می توان به آنたگونیست های گیرنده های سیستم اپیوئیدی اشاره کرد. اپیوئیدها ترکیباتی هستند که به دو دسته اندوژن و

با وجود پیشرفت های زیاد در علم پزشکی، سرطان هنوز هم یکی از معضلات اصلی بشر امروزی و قرن حاضر می باشد بطوری که هر سال ما شاهد قربانیان بی شماری در اثر سرطان هستیم. تا حال علم پزشکی از راههای مختلفی مانند جراحی، شیمی درمانی، رادیوتراپی و غیره برای درمان سرطان اقدام نموده است ولی موفقیت زیادی حاصل نشده است. ایمونوتراپی تومور امکان جدیدی برای درمان سرطان فراهم کرده است که گرچه هنوز مراحل آغازین خود را می گذراند اما افق جدیدی برای درمان سرطان در آینده نزدیک می تواند باشد (۱۱، ۱۲، ۱۳). در ایمونوتراپی تومور که بیشتر به مفهوم ایمونوتراپی فعال تومور می باشد و می تواند Therapeutic immunotherapy یا ایمونوتراپی درمان کننده و Prophylactic immunotherapy یا ایمونوتراپی پیش گیری کننده انجام شود سعی بر آن است که سیستم اینمی بیمار علیه بافت توموری فعال شود لذا برای رسیدن به این هدف از استراتژی های مختلفی می توان استفاده کرد (۵، ۶) که یکی از آنها استفاده از واکسن های بنام HSP based vaccine می باشد که اخیراً به عنوان واکسن به کار می روند. عوامل مختلفی به عنوان القاء کنندگان پروتئین های شوک حرارتی می باشند که از این عوامل می توان به اشعه، حرارت، عفونت ها، کنسنتراتورها و غیره اشاره کرد. این مولکول ها نقش های مختلفی را در سلول برعهده دارند (۷). در پستانداران پروتئین های شوک حرارتی به انواع مختلفی تقسیم می شود در بین پروتئین شوک حرارتی دیده شده که مولکول gp96 یا گلیکو پروتئین ۹۶ کیلو دالتون نقش های ایمونولوژیک بسیار موثری دارد بطوری که به آن Immunochaperone می گویند. این پروتئین از نظر مکانی در سیتوزول و غشاء شبکه اندوپلاسمی قرار گرفته و بیشترین پروتئین متصل شونده

داده شده و در مرحله بعد عمل الکتروفورز انجام شد و در نهایت حضور پروتئین مربوطه با وسترن بلاست با استفاده از آنتی بادی مونوکلونال تائید شد.

توموری کردن موش‌ها

برای توموری کردن موش راههای مختلفی وجود دارد که یکی از آنها استفاده از مواد شیمیایی مانند متیل کلاترین بعنوان یک ماده سرطان‌زای قوی و دیگری تزریق سلول‌های توموری به حیوان می‌باشد که در این تحقیق عمل توموری شدن با استفاده از تزریق سلول‌های توموری انجام شد به این صورت که موش‌های BALB/C ماده خریداری شده از انسٹیتو پاستور با سن شش هفته بوسیله تزریق ۱۰۰۰۰۰۰ ۱۰ هزار سلول توموری در حجم ۱۰۰ میکرولیتر به صورت زیرجلدی، سرطانی شدند.

تزریق واکسن

بعد از توموری کردن، موش‌ها به چهار گروه تقسیم شدند. به گروه کنترل فقط PBS تزریق شد. (سه تزریق متوالی هر کدام به فاصله یک هفته یک بار و در حجم ۱۰۰ میکرولیتر بصورت زیرجلدی). به گروه تست یک فقط نالوکسان خریداری شده از شرکت اورفا تزریق شد. (سه تزریق متوالی هر کدام به فاصله یک هفته یک بار با دوز ۰/۵ mg/kg از نالوکسان در حجم ۱۰۰ میکرولیتر بصورت داخل جلدی). به گروه تست دو کمپلکس gp96-tumor peptide تزریق شد. (سه تزریق متوالی هر کدام به فاصله یک هفته یک بار با دوز ۵۰ میکرو گرم gp96-tumor peptide در حجم ۱۰۰ میکرو گرم gp96-tumor peptide با دوز ۵۰ میکرو گرم از

اگزوژن تقسیم می‌گردند. اپیوئیدهای اندوژن در پاسخ به محرك درد زا در سیستم عصبی مرکزی و علاوه بر آن در بافت‌های محیطی هم سنتز می‌گردد بطوري که حتی توسط سلولهای سیستم ایمنی هم سنتز می‌شوند. گیرنده‌های مختلفی برای آنها وجود دارد که علاوه بر سلولهای عصبی در سطح سایر سلولهای بدن از جمله سلول‌های سیستم ایمنی هم یافت می‌شود (۱۳ و ۱۴ و ۱۵ و ۱۶). در تحقیقات زیادی ذکر شده که اپیوئیدها چه از نوع اندوژن و چه از نوع اگزوژن می‌توانند بر جنبه‌های مختلف سیستم ایمنی از جمله شیفت Th0 (T helper0) به سمت Th2 تاثیر گذار باشند و از انجایی که در دفاع علیه تومور ما نیاز به تقویت بازوی Th1 داریم لذا منطقی به نظر می‌رسد که با استفاده از آنتاگونیست‌های گیرنده‌های سیستم اپیوئیدی مانند نالوکسان بتوان از شیفت Th0 به سمت Th2 جلوگیری و سبب القاء Th0 به سمت پاسخ Th1 شد لذا با کاربرد همزمان آنتاگونیست‌های گیرنده‌های سیستم اپیوئیدی مانند نالوکسان همراه با کمپلکس GP96 - Tumor peptide شاید بتوان به یک واکسن ایده‌آل علیه تومور دسترسی پیدا کرد (۱۷، ۱۸، ۱۹).

مواد و روش‌ها

تخليص GP96

در این تحقیق کمپلکس GP96 - Tumor peptide با استفاده از روش srivastava از رده سلولی WEHI 164 تخلیص شد (۲۰). به این صورت که ابتدا رده سلولی فیبروسارکوما کشت داده شد سپس برای لیز کردن سلول‌ها از روش سونیکه کردن استفاده شد. رسوب دهی پروتئین‌ها از مایع رویی با استفاده از سولفات آمونیوم انجام شد در محله بعد غلاظت پروتئین حاصل از تخلیص با روش برادفورد محاسبه گردید. نمونه‌های حاصله از ستون کروماتوگرافی افینیتی عبور

کترول منفی نیز با محیط کشت کامل به ۱۰۰۰ میکرو لیتر رسانده شد. سپس پلیت ها در ۳۷ درجه سانتی گراد و ۵ درصد دی اکسید کربن به مدت ۴۸ ساعت انکوبه شدند در انقضای مدت انکوباسیون محلول رویی کشت سلولها در لوله های مجرا جمع آوری و تا لحظه آزمایش در دمای ۲۰- درجه سانتی گراد نگهداری شدند. برای اندازه گیری سایتوکاین های اینترفرون گاما و اینترلوکین چهار موجود در مایع رویی کشت سلولی از کیت الایزا با مارک Quantikine که دارای حساسیت کمتر از ۰/۲ پیکو گرم بر سی سی می باشد استفاده گردید.

ج) تست MTT

یکی از روش های ارزیابی میزان سلول های زنده در محیط کشت سلولی استفاده از روش نمک ترازو لیوم زرد رنگ می باشد که براساس رنگ سنجی محصول نهایی استوار است . این نمک توسط سلول های زنده برداشت شده و در داخل آنها احیا شده و بلورهای نامحلول فورمازان بنفس رنگ تشکیل می دهد . برای رنگ سنجی باید ابتدا غشاهای سلولی را تخریب کرده و بلورهای نامحلول فورمازان را نیز باید به صورت محلول درآورد. برای این منظور از دی متیل سولفو کساید خریداری شده از سیگما استفاده می شود بدین ترتیب که محیط کشت بدون سلول از چاهک ها برداشته می شود و بر روی سلولهای باقی مانده از محلولهای فوق اضافه می گردد سپس محلول رنگی حاصل با دستگاه الایزا ریدر قرات می گردد. به منظور بررسی میزان پاسخ تکثیری سلول های طحالی موس های واکسینه شده در اثر مواجهه با محرك آنتی ژنی (gp96) آزمایش MTT با استفاده از پلیت های ۹۶ خانه و به صورت زیر انجام گردید. ابتدا از سوسپانسیون سلول های طحالی به حجم ۱۰۰ میکرو لیتر به هر چاهک از پلیت ۹۶ خانه (به صورت تریپلیکیت) منتقل گردید

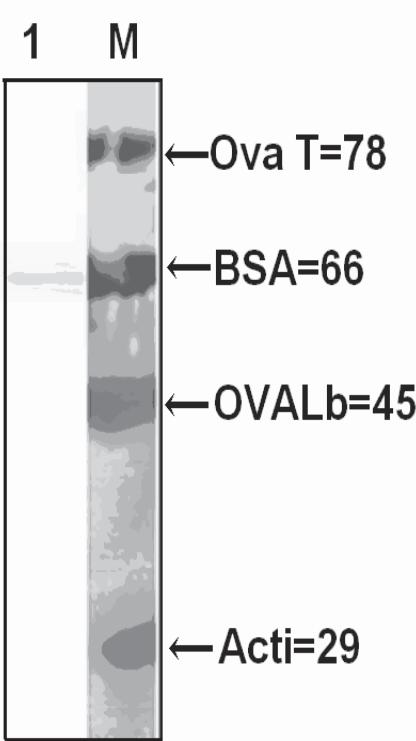
حجم ۱۰۰ میکرو لیتر و ۰/۵ mg/kg از نالوکسان در حجم ۱۰۰ میکرو لیتر بصورت زیر جلدی).

ارزیابی اثربخشی واکسیناسیون

(الف) بررسی حجم تومور

جهت ارزیابی اثر واکسیناسیون بر روی اندازه تومور ایجاد شده، بعد از تزریق سوم ، در انتهای هر هفتة به مدت ۵ هفته ابعاد تومور حاصله با ابزار میکرو متر اندازه گیری شده و حجم تومور با استفاده از فرمول حجم تومور = $W1 \times W2 \times W3 \times 3.14 / 6$ محاسبه و ثبت گردید.

(ب) تست سنجش سایتوکاین برای ارزیابی اثر واکسیناسیون بر جمعیت سلولهای ایمنی و پروفایل سیتوکاینی القاء شده ابتدا موش ها کشته شدند. سپس طحال از بدن حیوان خارج شده و گلولهای سفید آن استخراج گردید(۲۱). پس از شمارش سلولی و تعیین درصد زنده بودن ، سوسپانسیون سلولی ۲۰۰۰۰۰ در یک سی سی تهیه شد. محلول آنتی ژن حاوی ۶۰ میکرو گرم در سی سی از کمپلکس gp96-tumor peptide تهیه و محلول میتوژن حاوی ۸ میکرو گرم در سی سی از فیتوهماگلوتینین خریداری شده از سیگما تهیه شد کشت سلول های طحالی به منظور تست سنجش سایتوکاین در محیط کشت RPMI-1640 خریداری شده از GIBCO حاوی سرم جنین گاو یا FCS خریداری شده از سیگما و آنتی بیوتیکهای پنی سیلین و استرپтомایسین خریداری شده از سیگما و در پلیتهای ۲۴ خانه انجام گردد و برای هر موش ۳ چاهک در نظر گرفته شد. ابتدا تعداد ۱۰۰۰۰۰ سلول (در حجم ۵۰۰ میکرو لیتر) به هر چاهک منتقل گردید. سپس به چاهک کترول مثبت ۵۰۰ میکرو لیتر از فیتوهماگلوتینین (۸ میکرو گرم در سی سی) اضافه شد. به چاهک تست ۵۰۰ لاندا از آنتی ژن (۶۰ میکرو گرم در سی سی) اضافه شد. حجم نهایی چاهک



شکل شماره ۱: وسترن بلاط از نمونه های حاصل از ستون کروماتوگرافی افینیتی Lane M مربوط به مارکر می باشد.

پس از تخلیص پروتئین و تزریق آن به موش ، با آزمایشات مختلفی ارزیابی سیستم ایمنی و اثر بخشی واکسیناسیون انجام شد و نتایج مختلفی را در روز های مختلف نشان داده است بطوری که در ارزیابی حجم تومور با استفاده از میکرومتر دیده شده که هفت روز بعد از تزریق سلول توموری، حجم تومور بسیار کم بوده ولی با افزایش زمان حجم تومور بیشتر می شود. در گروه تستها می بینیم که در تست یک، دو و سه به ترتیب حجم تومورها در مقایسه با هم و در مقایسه با گروه کنترل کم می شود ولی این کاهش حجم تومور از نظر آماری معنی دار نمی باشد. نتایج مذکور در جدول شماره یک نشان داده شده اند.

(برای هر موش ۹ چاهک در نظر گرفته شد) به چاهک های کنترل منفی ۱۰۰ میکرولیتر محیط کشت و به چاهک های کنترل مثبت ۱۰۰ میکرولیتر از محلول میتوژن فیتوهماگلوتینین و برای چاهک های تست نیز ۱۰۰ میکرولیتر از محلول آنتی ژنی اضافه گردید. دانسیته سلولی و غلظت محلول آنتی ژن و میتوژن دقیقاً برابر روش کشت سایتو کاینی به کار برده شدند با این تفاوت که حجم نهایی کشت در پلیت ۹۶ خانه برای هر چاهک ۲۰۰ میکرولیتر منظور گردید. سپس مجموعه را کشت داده و پاسخ دهی سلول های طحال موش های tumor در گروه های مختلف نسبت به gp96 peptide (به حجم ۲۵ میکرولیتر) که یک نمک ترازاولیوم ZRD رنگ است مورد ارزیابی قرار گرفت. شکل اکسید شده نمک ترازاولیوم تولید بلور فورمازان بنفس رنگ می کند که در حال مناسب حل شده و میزان رنگ تولید شده با الیزرا ریدر با مارک ۵۰۰ ER-گیری می شود.

آنالیز آماری

تجزیه و تحلیل داده ها با استفاده از آزمون آنالیز واریانس (ANOVA) و T-test انجام شده است.

یافته ها

در نتایج این تحقیق با وسترن بلاط دیده شده که ایزوفرمی از این مولکول که در این رده سلولی وجود دارد فرم ۶۶ کیلو دالتونی آن بوده برای اینکه که این مولکول بصورت یک خانواده مولکولی وجود دارد که دارای وزن مولکولی مختلف می باشند. در شکل یک تصویر وسترن بلاط مروطه نشان داده شده است.

جدول شماره ۱: نتایج حاصل از حجم تومور (میلی مترمکعب) در گروههای کنترل و تست در روزهای متفاوت

باپر (کمل)	تالوکسان	Gp۹۶	باپلوكسان	P value	انحراف معیار \pm میانگین	P value	انحراف معیار \pm میانگین	P value	انحراف معیار \pm میانگین	روز	انحراف معیار \pm میانگین
				.۰/۹۱	۱/۱۱ \pm ۰/۱۲	.۰/۸۱	۱/۱۵ \pm ۰/۱۹	.۰/۹۸	۱/۰۸ \pm ۰/۶۹	۱/۰۷ \pm ۰/۱۱	۷
				.۰/۹۷	۴۹/۷۲ \pm ۲۳/۴۷	.۰/۸۸	۴۸/۳۴ \pm ۲۴/۰۷	.۰/۸۰	۴۶/۸۷ \pm ۲۰/۴۹	۵۰/۲ \pm ۲۹	۱۴
				.۰/۴۸	۵۰/۲/۷۳ \pm ۲۳۴/۳۶	.۰/۰۸۳	۵۶۷/۷۸ \pm ۲۵۲/۹۵	.۰/۹۱	۶۰/۹/۱۵ \pm ۲۵۵/۲۳	۵۹۵/۵ \pm ۲۱۷/۷۱	۲۱
				.۰/۱۹	۲۴۴۰/۹۰ \pm ۷۳۶/۰۳	.۰/۰۳۲	۲۵۸۵/۱۸ \pm ۷۵۷/۶۷	.۰/۰۵۱	۲۷۳۷/۶۹ \pm ۸۶۵/۹۷	۳۰۳۰/۷۵ \pm ۹۲۷/۳۹	۲۸
				.۰/۰۸	۵۹۴۵/۴۷ \pm ۱۳۳۷/۰۸	.۰/۰۱۷	۶۳۰/۹/۴۸ \pm ۱۲۱۲/۲	.۰/۰۳۰	۶۴۶۱/۶۶ \pm ۱۲۲۳/۸۵	۷۱۶۷/۰/۹ \pm ۱۲۲۷/۵۴	۳۵

افزایش دارد ولی این افزایش از نظر آماری معنی دار نمی باشد. نتایج مذکور در جدول شماره دو نشان داده شده اند.

در بررسی قدرت تکثیری سلولهای سیستم ایمنی با استفاده از آزمایش MTT نشان داده شده است که در گروه تستها به ترتیب در تست ۱، ۲ و ۳ میزان اندیس تحریکی در مقایسه با هم و در مقایسه با گروه کنترل

جدول شماره ۲: نتایج حاصل از پرولیفراسیون سلولی با آزمایش MTT در گروههای کنترل و تست

اندیس تحریکی (SI) گروه ها با استفاده از Gp۹۶ به عنوان محرک آنتی زنگ						
P value	باپلوكسان	Gp ۹۶	P value	Gp ۹۶	P value	باپر
						گروههای موئیشها
						انحراف معیار \pm میانگین
						انحراف معیار \pm میانگین
						انحراف معیار \pm میانگین
.۰/۱۳	۲۳۴ \pm ۱/۷	.۰/۰	۲/۸ \pm ۱/۲	.۰/۰۳	۲/۲ \pm ۰/۸	۱/۸ \pm ۰/۹

جدول شماره ۳: نتایج حاصل از سنجش اینتلولوکین چهار در گروههای کنترل و تست

P value	گروههای	فیتوهماگلوتینین	آنتی زنگ	بلون محرک	انحراف معیار \pm میانگین	انحراف معیار \pm میانگین	انحراف معیار \pm میانگین
۱		۵/۱۶ \pm ۳/۵۱	۷/۲۹ \pm ۲/۴۶	(باپر (کمل)	۱/۳۸ \pm ۰/۹۸	۵/۱۶ \pm ۰/۹۸	
.۰/۱۱۹		۲/۲۰ \pm ۴/۳۳	۳/۸۳ \pm ۲/۱۵	تالوکسان	۱/۷۷ \pm ۰/۹۶		
.۰/۰۸۶		۳/۷۸ \pm ۳/۳۸	۳/۸۸ \pm ۲/۷۳	Gp ۹۶	۱/۳۲ \pm ۱/۲۵		
<۰/۰۵		۱/۱۵ \pm ۱/۰۸	۱/۶۵ \pm ۰/۹۸	Gp ۹۶	۱/۵۷ \pm ۱/۳۰		

نتایج حاصل از سنجش اینتلولوکین چهار با استفاده از کیت الایزا نشان داد که فیتو هماگلوتینین بیشترین مقدار اینتلولوکین چهار را برای هر گروه تولید می کند در اینجا دیده می شود که در گروه تست ها میزان اینتلولوکین چهار تولید شده نسبت به گروه کنترل کمتر می باشد اما در گروه تست یک و گروه تست دو اختلاف معنی داری نسبت به گروه کنترل وجود ندارد ولی در گروه تست سه کاهش معنی داری را نسبت به گروه کنترل نشان داد. نتایج مذکور در جدول شماره سه نشان داده شده اند.

کمپلکس Gp96-tumor peptide بعنوان عامل ایمنی بخش و از نالوکسان که یک آنتاگونیست گیرنده های اوپیوئیدی می باشد بعنوان یک ادجوان است فارماکولوژیک برای شیفت سیستم ایمنی به سمت ایمنی سلولی که نقش مهمی در دفاع علیه تومور دارد استفاده شده است. در این مطالعه نشان داده شده که مولکول GP96 بصورت یک خانواده مولکولی با وزن های مولکولی متفاوتی وجود دارد (۲۰) چرا که ایزوفرمی از این مولکول که در این مطالعه شناخته شده است دارای وزن مولکولی ۶۶ کیلو دالتون می باشد که با روش وسترن بلات هم تائید شده است. پس از تخلیص پروتئین مربوطه، به موش های که از قبل با تزریق سلول های توموری سرطانی شده بودند واکسن های مورد نظر تزریق گردید. در مرحله بعد پس از مدت زمان معین با اندازه گیری حجم تومور، انجام تست MTT و سنجش ایترلوکین چهار و ایترفرون گاما تولید شده، به بررسی میزان اثر بخشی کمپلکس Gp96-tumor peptide در پاسخ ایمنی مناسب علیه تومور پرداخته شد. در این تحقیق نشان داده شده که تزریق نالوکسان به تنها یک تاثیری بر مقدار ایترفرون گاما تولید شده در محیط کشت ندارد به همین دلیل شاید منطقی به نظر می رسد که تزریق نالوکسان تنها تواند بر میزان حجم تومور اثر مهاری داشته باشد چرا که یکی از فاکتورهایی که در شیفت سیستم ایمنی به سمت ایمنی سلولی نقش مهمی دارد حضور مقدار مناسب سایتوکاین هایی مانند ایترفرون گاما در محیط می باشد.. در مطالعه Alberto و همکارانش در سال ۲۰۰۲ دیده شده تزریق نالوکسان بصورت زیر جلدی در دوز ۱mg/kg سبب افزایش مقدار ایترفرون گاما و کاهش مقدار ایتلرلوکین چهار در محیط کشت شده است و در مطالعه ایی دیگر که در سال ۲۰۰۰ انجام شد مشاهده گردید که تزریق نالوکسان بصورت زیر جلدی در دوز

نتایج حاصل از سنجش ایترفرون گاما با استفاده از کیت الایزا نشان داد که که فیتو هما گلوبولین بیشترین مقدار ایترفرون گاما را برای هر گروه تولید می کند در اینجا دیده می شود که در گروه تست ها میزان ایترفرون گاما تولید شده نسبت به گروه کنترل بیشتر می باشد اما در گروه تست یک، اختلاف معنی داری نسبت به گروه کنترل وجود ندارد ولی در گروه تست دو و سه افزایش معنی داری نسبت به گروه کنترل دیده می شود. نتایج مذکور در جدول شماره چهار نشان داده شده اند.

جدول شماره ۴: نتایج حاصل از سنجش ایترفرون گاما در گروه های کنترل و تست

P value	نوع (کسل)	آئینه	بلون محرك	فیتو هما گلوبولین		گروه ها
				انحراف معیار \pm میانگین	انحراف معیار \pm میانگین	
۱	۱/۸۶ \pm ۱/۱۷	۵۶۰ \pm ۳۹۳	۱۰۷/۰۱ \pm ۲۴۳۳			نالوکسان
.۱۴۶	۲/۸۳ \pm ۱/۱۴	۳۰/۱۳ \pm ۹/۹۸	۱۵۱/۳۶ \pm ۳۳/۰۴			Gp ۶۶
<.۰۰۵	۱/۸۹ \pm ۱/۰۵	۱۲۹/۴۶ \pm ۲۹/۴۱	۱۲۱/۰۴ \pm ۲۱/۶۱			نالوکسان/Gp ۶۶
<.۰۰۵	۲/۱۹ \pm ۱/۱۷	۱۹۵/۳۹ \pm ۵۲/۵۸	۱۵۹/۷۳ \pm ۳۲/۱۳			

بحث

باتوجه به اهمیت سرطان محققین توجه زیادی برای درمان آن داشته اند و از جمله درمان سرطان با استفاده از واکسن های مبتئی بر پروتئین های شوک حرارتی، مطالعات بسیاری انجام شده است. عوامل متعددی در روند رشد تومور اثر دارند در این رابطه می توان به عامل ایجاد کننده تومور، Tumor Stage، حضور سلول هایی بنام Regulatory T cell یا سلول های T تنظیم کننده، و ریز محیطی که تومور در آن زندگی می کند اشاره کرد. طبیعی است که برای غلبه بر رشد تومور باید بر همه این عوامل و سایر عوامل دیگر که در این رابطه نقش دارند غلبه کرد. در این تحقیق از

از مقدار لازم جهت شیفت Th0 به سمت Th1 باشد و یا اینکه نتواند سلول های CD8+ T را علیه تومور فعال نماید. در این تحقیق دیده شده که استفاده توام از کمپلکس Gp96-tumor peptide و نالوکسان می تواند علاوه بر افزایش مقدار ایترفرون گاما (<0.05 mg/kg)، سبب کاهش مقدار اینترلوکین چهار نیز شود (<0.05 mg/kg). که با توجه به بی اثر بودن استفاده از نالوکسان به تنها یکی بر پارامترهای فوق شاید بتوان نتیجه گرفت که این یافته ها در گروه تست سه بخاطر کمپلکس Gp96-tumor peptide می باشد نه نالوکسان. از نتایج این تحقیق این چنین بر آورد می شود که تزریق Gp96-Tumor peptide به تنها یکی و مصرف توام آن با نالوکسان بر افزایش میزان ایترفرون گاما اثر تقویتی داشته ولی نتوانسته بر میزان حجم تومور اثر مهاری داشته باشد.

۵ mg/kg سبب افزایش مقدار ایترفرون گاما می شود (۱۸). تفاوت مشاهده شده در نتیجه این تحقیق با نتایج سایر محققین شاید بدلیل تفاوت در دوز مصرفی نالوکسان باشد که در این تحقیق از دوز ۰/۵ mg/kg استفاده شده است. نتایج حاصل از تزریق Gp96-Tumor peptide به تنها یکی و بصورت زیر جلدی تاثیری در میزان حجم تومور، تست MTT و میزان ایترفرون گاما اثر تقویتی دارد (<0.05) به طوری که سبب افزایش مقدار ایترفرون گاما می شود که با نتایج Filiberto که بر روی مدل انسانی کار کرده مطابقت دارد (۲۲). به نظر می رسد علت اینکه تزریق Gp96-Tumor peptide به تنها یکی نمی تواند سبب کاهش حجم تومور شود شاید به این دلیل باشد که مقدار ایترفرون گاما تولید شده کمتر

References

1. Steven A, Rosenberg, James C. Yang and Nicholas P. Cancer immunotherapy: moving beyond current vaccines. *Nat Med* 2004 ;10: 909–915.
2. Roden RB, Moonie A, Wu TC. Opportunities to improve the prevention and treatment of cervical cancer. *Curr Mol Med* 2007; August; 7: 490–503.
3. Stefania Croci, Giordano Nicoletti, Lorena Landuzzi, Carla De Giovanni, , Annalisa Astolfi, Chiara Marini,et al. Immunological prevention of a multigene cancer syndrome. *Cancer Res* 2004 ;(15);64: 8428–8434.
4. Koon, Henry B, Atkins, Michael B. Update on therapy for melanoma: opportunities for patient selection and overcoming tumor resistance. *Expert Rev Anticancer Ther* 2007; 7: 79–88 .
5. Leonora Houet and Hendrik Veelken. Active immunotherapy of multiple myeloma. *European Journal of Cancer*, 2006; 42(11):1653-1660
6. Vladia Monsurro, Ena Wang, Monica C, Panelli, Dirk Nagorsen, Ping Jin et al. Active-specific immunization against melanoma: Is the problem at the receiving end? *Seminars in Cancer Biology*. 2003; 13(6) : 473-480.
7. Z Prohászka , G Füst. Immunological aspects of heat-shock proteins—the optimum stress of life . *Mol Immunol* 2004; 41 (1): 29-44.
8. Parmiani G, De Filippo A, Pilla L, Castelli C, Rivoltini L. Heat shock proteins gp96 as

- immunogens in cancer patients. *Int J Hyperthermia*. 2006; 22(3):223-227.
9. Christopher V Nicchitta. Biochemical cell biological and immunological issue surrounding the endoplasmic reticulum chaperone GRP94/gp96. *Curr Opin Immunol* 1998; 10:103-109.
10. Sreyashi Basu and Toyoshi Matsutake. Heat shock protein–antigen presenting cell interactions. *Methods*. 2004; 32(1): 38-41.
11. Zihai Li, Antoine Menoret , Pramod Srivastava. Roles of heat-shock proteins in antigen presentation and cross-presentation. *Curr Opin Immunol* 2002; 15 (9): 3235-3245.
12. Binder RJ, Han DK, Srivastava PK. CD91: a receptor for heat shock protein96. *Nat Immunol* 2000 ;1(2):151-151.
13. Mousa SA. Morphological correlates of immune-mediated peripheral opioid analgesia. *Adv Exp Med Biol* 2003; 521:77-87.
14. Walker JS. Anti-inflammatory effects of opioids. *Adv Exp Med Biol* 2003; 521:148-160.
15. Despoina Vassou, Efstathia Bakogeorgou, Marilena Kampa, Helen Dimitriou, Anastassia Hatzoglou, Elias Castanas. Opioids modulate constitutive B-lymphocyte secretion. In *Immuno* 2008;8 (5) : 634-644.
16. Gayle G. Page, RN, DNSc, FAAN. Immunologic Effects of Opioids in the Presence or Absence of Pain. *J Pain Symp Management* 2005; 29 (55):526-531 .
17. Paola Sacerdote, Barbara Manfredi, Leda Gaspani, Alberto E, Pnerai. The opioid antagonist naloxone induces a shift from Type 2 to Type 1 cytokine pattern in BALB/cJ mice. *Blood* 2000; 95(6):2031-2036.
18. Alberto Loizzo, Stefano Loizzo Luisa Lopez, Antonio d Amore, paolo Renzi, Santi Spampinato. Naloxone prevents cell-mediated immune alterations in adult mice following repeated mild stress in the neonatal period. *Brit J Pharma* 2002; 135: 1219-1226.
19. Timothy B. Saurer, Stephanie G. Ijames, Kelly A. Carrigan, et al. Neuroimmune mechanisms of opioid-mediated conditioned immunomodulation. *Brain Behavior Immun*, 2008; 22(1):89-97 .
20. Song-Dong Meng, Jian Song, Zihe Rao, Po Tien, George F. Gao. Three-step purification of gp96 from human liver tumor tissues suitable for isolation of gp96-bound peptides. *J Immun Meth* 2002; 264: 29– 35.
21. Della Berhanu ,Frank Mortari , Stephen C. Rosa and Mario Roederer. Optimized lymphocyte isolation methods for analysis of chemokine receptor expression. *J Immun Methods* 2003; 279(1-2):199-207 .
22. Filiberto bell, Alessandro testori, licia rivoltini, Michele Maio, Giovanna Anderola, Mario Roberto Sertoli , et al. Vaccination of metastatic melanoma patients with Autologouse tumor derived heat shock protein gp96- peptide complex. *j of clini onco* 2002; 20(20): 4169 – 4180.