

مطالعه اثر ضد سرطانی پروبیوتیک‌ها بر میزان پروتئین جهش یافته p53 در رده سلولی K562

ملیحه ریکی*^۱، امیر توکمه چی^۲، فرح فرخی^۳

۱- کارشناسی ارشد بافت‌شناسی و جنین‌شناسی، گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران.

۲- استادیار، گروه پاتوبیولوژی و کنترل کیفی، پژوهشکده مطالعات دریاچه ارومیه، دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران.

۳- استادیار، گروه زیست‌شناسی، دانشکده علوم، دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران.

یافته / دوره هجدهم / شماره ۴ / زمستان ۹۵ / مسلسل ۷۰

چکیده

دریافت مقاله: ۹۵/۲/۳۰ پذیرش مقاله: ۹۵/۱۱/۲

*مقدمه: پروبیوتیک‌ها به‌عنوان میکروارگانیسم‌های گوناگونی تعریف می‌شوند که دارای اثرات مفید در جلوگیری و درمان شرایط پاتولوژیک ویژه هستند. لاکتوباسیلوس کازی و پاراکازی، پروبیوتیک‌هایی هستند که می‌توانند آپوپتوز را در سلول‌های سرطانی القاء کنند. لوسمی میلویدی مزمن از شایع‌ترین بدخیمی‌های بدن محسوب می‌شود. بیان پروتئین‌های جهش‌یافته p53 در رده‌های سرطانی، مقاومت در مقابل آپوپتوز را افزایش می‌دهند. بنابراین هدف از بررسی حاضر، ارزیابی تأثیر عصاره سیتوپلاسمی و دیواره سلولی این پروبیوتیک‌ها بر میزان پروتئین جهش‌یافته p53 در رده سرطانی K562 در شرایط آزمایشگاهی بود.

*مواد و روش‌ها: برای این منظور ابتدا باکتری‌ها کشت داده شد، سپس به کمک دستگاه سونیکاتور خرد و در نهایت دیواره سلولی و عصاره سیتوپلاسمی آنها جدا شدند. در مرحله بعد غلظت‌های مختلفی از دیواره سلولی و عصاره سیتوپلاسمی تهیه شدند. سپس میزان پروتئین p53 در سلول‌های تیمار شده با عصاره سیتوپلاسمی و دیواره سلولی، به روش الیزا سنجیده شد.

*یافته‌ها: یافته‌های حاصل از آزمون الیزا نشان دادند، عصاره سیتوپلاسمی و دیواره سلولی باعث کاهش معنی‌دار ($P < 0/05$) سطح پروتئین حاصل از ژن جهش‌یافته p53 نسبت به گروه شاهد می‌شوند.

*بحث و نتیجه‌گیری: بنابراین می‌توان نتیجه گرفت، بین کاهش میزان پروتئین p53 و القاء آپوپتوز در سلول‌ها با ژن جهش‌یافته رابطه وجود دارد که این می‌تواند راهی برای درمان هدفمند سرطان ارائه کند.

*واژه‌های کلیدی: پروتئین p53، رده سرطانی K562، لاکتوباسیلوس کازی، لاکتوباسیلوس پاراکازی.

*آدرس مکاتبه: ارومیه، دانشگاه ارومیه، دانشکده علوم، گروه زیست‌شناسی.

پست الکترونیک: malihe.riki@yahoo.com

مقدمه

آپوپتوزیس فرایندی بیولوژیک است که به شدت توسط برنامه خودکشی کدگذاری شده‌ای تنظیم می‌گردد که مستلزم تنظیم هماهنگ ژن‌های اختصاصی است (۱). چندین ویژگی مورفولوژیکی، مشخص‌کننده آپوپتوزیس می‌باشند. این ویژگی‌ها شامل چروکیدگی سلول، متراکم شدن کروماتین، تجزیه DNA در فواصل بین نوکلئوزومی و تشکیل اجسام آپوپتوتیک می‌باشد (۲). ضرورت آپوپتوزیس در ارگانیسم‌های پرسلولی به‌طور گسترده‌ای مورد توجه است. این فرایند برای هموستاز سلولی موردنیاز بوده و در موارد پاتولوژیکی مانند سرطان، اختلالاتی در تنظیم آپوپتوزیس رخ می‌دهد (۳).

سرطان به‌وسیله یک‌سری جهش‌های متوالی در ژن‌های انسان اتفاق می‌افتد و هر جهش هم تا حدی تغییرات جدیدی را در سلول ایجاد می‌نماید (۴). p53 یک ژن بازدارنده تومور می‌باشد که به‌واسطه جهش یا حذف شدن، تقریباً در پنجاه درصد از سرطان‌های بدخیم انسان غیرفعال شده است (۵). در حالت طبیعی به‌هنگام بروز صدمه در DNA، ژن‌های سرکوبگر تومور مانند ژن p53، فعال شده و میزان بیان آن افزایش می‌یابد. پروتئین p53 حاصل از بیان این ژن که پروتئین توموری (TP53) نیز نامیده می‌شود، تنظیم‌کننده چرخه سلولی بوده و می‌توان آن را متوقف‌کننده تومور نامید (۶،۷). میزان پروتئین p53 در سلول‌های طبیعی کم و به‌طور پیوسته تولید و تخریب می‌شود. این پروتئین به ژن‌هایی که بازسازی DNA را تنظیم می‌کنند، متصل شده و مرگ برنامه‌ریزی شده سلول را کنترل می‌کند (۸،۹). بدین صورت که ژن p53 در حالت طبیعی به سلولی که DNA آن دچار آسیب شده باشد، فرمان توقف تکثیر می‌دهد تا آسیب وارده را اصلاح نماید و اگر سلول نتواند آسیب وارده را اصلاح نماید، فرمان آپوپتوزیس را صادر می‌کند.

بنابراین، اگر ژن p53 آسیب ببیند و عملکردش مختل شود، سلول آسیب دیده به تکثیر خود ادامه می‌دهد و سلول

های غیرطبیعی بیشتری ایجاد می‌نماید (۱۰،۱۱). فرآورده پروتئینی ایجاد شده توسط ژن جهش‌یافته p53، دارای نیمه عمر طولانی می‌باشد که به اندازه کافی در داخل هسته سلول تجمع می‌یابد. این ژن جهش‌یافته در سرطان‌هایی مانند لوسمی، مثانه، آستروسیتوما، انواع سارکوما و مزوتلیوما دیده می‌شود (۱۲).

لوسمی میلوپیدی مزمن (CML) بیماری کلونال سلول‌های بنیادی چندتوان است که حاصل جابه‌جایی دوطرفه کروموزومی بین کروموزوم‌های ۹ و ۲۲ می‌باشد (۱۳). این جابه‌جایی کروموزومی باعث به وجود آمدن ژن هیبرید BCR-ABL می‌شود که پروتئین P210BCR-ABL را کد می‌کند و فعالیت تیروزین کینازی این پروتئین باعث تکثیر بی‌رویه این سلول‌ها و نقص در فرایند آپوپتوزیس می‌گردد (۱۴). بیشتر مطالعات در زمینه لوسمی میلوپیدی به حالت برون تنی محدود می‌گردد. چندین رده سلولی از بیمارانی با لوسمی میلوپیدی تهیه و شناسایی شده است که یکی از آن‌ها رده سلولی K562 می‌باشد (۱۵).

لاو و همکاران در سال ۱۹۹۳ توالی ژن p53 را در رده سرطانی K562 مشخص نمودند. این محققان نشان دادند که ژن p53 این رده سلولی، در آگرون ۵ خود با وارد شدن یک سیتوزین بین کدون‌های ۱۳۵ و ۱۳۶ دچار جهش شده است. این جهش منجر به ایجاد پروتئین ۱۴۷ اسیدآمین‌ای می‌شود که انتهای N آن ناقص است (۱۶). همچنین یوزودا و همکاران در سال ۲۰۰۳ بیان کردند که رده سلولی لوسمی K562، نوع وحشی پروتئین p53 را بیان نمی‌کند و فاقد عملکرد طبیعی می‌باشد (۱۷).

ازجمله راهکارهای درمانی که تاکنون برای درمان CML به کار گرفته شده، می‌توان به شیمی‌درمانی، پیوند مغز استخوان، درمان با اینترفرون آلفا و درمان‌های ترکیبی اشاره کرد (۱۸). ولی وجود مقاومت دارویی مانع اصلی در بهبود این بیماران با روش‌های درمانی فوق ذکر شده است (۱۹،۲۰).

ضد سرطانی پروبیوتیک‌ها، در این تحقیق برای مشاهده تأثیر عصاره سیتوپلاسمی و دیواره سلولی لاکتوباسیلوس‌های کازی و پاراکازی بر میزان پروتئین p53 در رده سرطانی K562، از روش الیزا استفاده شد.

مواد و روش‌ها

کشت سلول

سلول‌های K562 از بانک سلولی انستیتو پاستور (C122) تهیه و در ۱۰ میلی‌لیتر محیط کشت 1640 (Roswell Park Memorial Institute) RPMI (گیبکو، انگلستان)، در حضور ۱۰ درصد FBS (Fetal Bovine Serum) (گیبکو، انگلستان)، ۱۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر آنتی‌بیوتیک استرپتومایسین (شرکت سیگما) و ۱۰۰ واحد بین‌المللی بر میلی‌لیتر از آنتی‌بیوتیک پنی‌سیلین (شرکت سیگما) در انکوباتور با ۵٪ CO₂ و ۹۵٪ رطوبت در دمای ۳۷°C به مدت ۴۸-۷۲ ساعت کشت داده شدند. سلول‌ها پس از رشد تا حدود ۸۰٪ سطح فلاسک، از فلاسک جدا، شمارش و برای آزمایش مورد استفاده قرار گرفتند.

کشت باکتری‌ها و تهیه دیواره سلولی و عصاره

سیتوپلاسمی آنها

لاکتوباسیلوس کازی و پاراکازی جدا شده از روده ماهی کپور معمولی، از کلکسیون میکروارگانسیم آزمایشگاه میکروبیولوژی پژوهشکده مطالعات دریاچه ارومیه بدست آمدند (۲۶). هر کدام از باکتری‌ها به صورت جداگانه در ۱۰ میلی‌لیتر محیط کشت MRS (deMan Rogosa Sharpe) (مرک، آلمان) به مدت ۴۸-۲۴ ساعت در شرایط بی‌هوای و دمای ۳۰°C کشت داده شدند. پس از رشد، باکتری‌ها به مدت ۱۵ دقیقه با دور ۳۵۰۰ rpm و در دمای ۴°C سانتریفیوژ شده و رسوب حاصل دو مرتبه با بافر فسفات ۰/۱ مولار و pH برابر ۶/۹ شستشو داده شدند. سپس باکتری‌ها به روش Freez-Thaw لیز شدند. در مرحله بعد، عمل خرد کردن باکتری‌ها در کنار یخ، توسط دستگاه سونیکاتور (تومی، ژاپن) انجام گرفت. در انتها

پروبیوتیک‌ها دسته‌ای از میکروارگانسیم‌های زنده هستند که در صورت مصرف به میزان مشخص، اثرات مفیدی در سلامت مصرف‌کنندگان ایجاد می‌کنند. باکتری‌های لاکتوباسیلوس، بیشترین میکروارگانسیم‌هایی هستند که به عنوان پروبیوتیک مورد استفاده قرار گرفته‌اند. مطالعات نشان داده‌اند که پروبیوتیک‌ها از جمله لاکتوباسیلوس‌ها، باعث مهار رشد بسیاری از انواع سلول‌های پاتولوژیک می‌گردند. این گروه از باکتری‌ها که به عنوان پروبیوتیک مطرح شده‌اند، باعث افزایش پاسخ ایمنی میزبان شده و همچنین اثرات پیشگیری‌کننده در ابتلا به سرطان و نیز مهارکنندگی در رشد تومور سرطانی دارند (۲۱).

یافته‌های به دست آمده از مطالعات نشان می‌دهند که اجزای سلولی لاکتوباسیلوس‌ها شامل سلول کامل، سلول‌های کشته شده توسط حرارت، دیواره سلولی، پپتیدوگلیکان و عصاره سیتوپلاسمی دارای عملکردهای متفاوتی به هنگام مجاور شدن با سلول‌های سرطانی هستند (۲۲). همچنین مطالعات نشان می‌دهند، لاکتوباسیلوس روتری باعث القاء ترشح عواملی می‌شود که سبب آپوپتوزیس در سلول‌های لوسمی میلویدی می‌گردد (۲۳). بر اساس مطالعات انجام گرفته توسط کبیری و همکاران، مشخص شد که عصاره‌های سیتوپلاسمی لاکتوباسیلوس کازی و پاراکازی جدا شده از ماهی کپور در مقایسه با گروه شاهد که عصاره‌ای دریافت نکرده بودند به‌طور معنی‌داری ($P < 0/05$) دارای فعالیت سلول‌کشی در رده سرطانی K562 هستند (۲۴). از طرفی، مطالعات انجام گرفته توسط ریگی و همکاران، نشان داد که دیواره سلولی لاکتوباسیلوس کازی و پاراکازی نیز باعث القاء مرگ سلول‌های سرطانی K562 می‌گردد (۲۵).

از آنجایی که دانش بشری به جایگاه قابل قبولی در درمان سرطان‌های لوسمی دست نیافته است، لذا تلاش در جهت بکارگیری داروهایی با پتانسیل بالا که آثار سوء داروهای شیمی‌درمانی را نداشته باشند و بتوانند در درمان سلول‌های سرطانی مؤثر واقع شوند، ادامه دارد. با توجه به اثبات خواص

دور rpm ۲۰۰۰ و دمای 4°C سانتریفوژ گردیدند. در نهایت طبق دستور کیت الایزا (Human P53 ELISA KIT) (کازی او، چین)، به رسوب حاصله $100\ \mu\text{l}$ PBS سرد اضافه شد و نمونه‌ها به مدت یک شب در فریزر -20°C نگهداری شدند. جهت انجام عمل لیز کردن سلول‌های تیمار شده، از روش Freez-Thaw استفاده شد و این سیکل چهار بار تکرار گردید. سلول‌های لیز شده، در دمای $8-2^{\circ}\text{C}$ با دور rpm ۱۲۰۰۰ سانتریفوژ شدند.

مایع رویی به‌عنوان عصاره سیتوپلاسمی حاوی پروتئین-های سلولی برای ذخیره‌سازی به فریزر 20°C انتقال یافت و تا زمان استفاده برای انجام تست الایزا نگهداری شدند. در این آزمایش، برای سنجش میزان پروتئین p53، از روش الایزای ساندویچ استفاده شد. ابتدا طبق دستورالعمل شرکت سازنده کیت، معرف‌ها و استانداردها آماده شدند.

در این مرحله ۱۰۰ میکرولیتر از نمونه‌های آماده شده به عنوان عصاره سیتوپلاسمی سلول‌های K562 که تحت تیمار قرار گرفته بودند به خانه‌های میکروپلیت ۹۶ خانه‌ای اضافه گردید. میکروپلیت تعبیه شده در کیت مورد استفاده، حاوی خانه‌هایی بوده که با آنتی‌بادی‌های مخصوص پروتئین p53 پوشیده شده است. لذا برای انجام واکنش بین آنتی‌ژن و آنتی‌بادی، میکروپلیت به مدت ۲ ساعت در دمای 37°C انکوباتور، نگهداری شد. پس از طی این زمان، مایع موجود، از خانه‌های میکروپلیت برداشته شدند. سپس ۱۰۰ میکرولیتر محلول حاوی آنتی‌بادی‌های مخصوص پروتئین p53 که توسط بیوتین نشاندار شده‌اند به هر خانه اضافه شد.

میکروپلیت به مدت ۱ ساعت در دمای 37°C گرم‌خانه گذاری شد. بعد از این مدت با استفاده از بافر، سه بار شستشو انجام گرفت. در مرحله بعد به میزان ۱۰۰ میکرولیتر از محلول حاوی آویدین متصل شده به آنزیم HRP (Horse Radish Peroxidase) به خانه‌های حاوی نمونه اضافه گردید و یک ساعت در دمای 37°C گرم‌خانه گذاری شد. دوباره عمل شستشو مانند مرحله قبل انجام گرفت.

نمونه‌ها به مدت ۳۰ دقیقه و دمای 4°C با دور rpm ۱۵۰۰۰ سانتریفوژ گردیدند. محلول رویی به‌عنوان عصاره سیتوپلاسمی جدا شده و رسوب حاصل نیز به‌عنوان دیواره سلولی جدا گردید. سپس دیواره‌ها به مدت یک شبانه‌روز داخل دستگاه انجماد خشک (چست، آلمان) قرار داده شد تا خشک شوند.

در این تحقیق برای تهیه غلظت‌های مختلف از دیواره مقادیر موردنیاز وزن شده و جهت استریل کردن به مدت ۱۵ دقیقه در دمای 121°C اتوکلاو شدند. در نهایت، عمل رقیق سازی دیواره‌ها توسط محیط کشت RPMI انجام گرفت و رقت‌های ۵۰۰، ۱۰۰۰ و ۲۰۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر از دیواره باکتری‌ها در شرایط استریل تهیه شد. هم‌چنین در مورد عصاره سیتوپلاسمی پس از سنجش میزان پروتئین در عصاره سیتوپلاسمی، با روش برادفورد، بر اساس میزان پروتئین، رقت‌های ۱۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر تهیه شده و با استفاده از فیلتر سرنگی $0/2$ میکرون استریل شدند. رقت‌های تهیه شده تا زمان استفاده در دمای 80°C نگهداری شدند.

آزمایش سنجش میزان پروتئین p53 سلول‌های

K562 به روش الایزا

برای سنجش میزان پروتئین p53 سلول‌های K562، ابتدا سلول‌های سرطانی به تعداد $10^6 \times 10$ و با حجم نهایی ۱۵ میلی‌لیتر در فلاسک‌های فیلتردار 75cm^2 کشت داده شدند و در ادامه، با غلظت‌های ۵۰۰، ۱۰۰۰ و ۲۰۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر از دیواره‌های سلولی لاکتوباسیلوس-های کازی و پاراکازی و غلظت‌های ۱۰۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر از عصاره‌های سیتوپلاسمی لاکتوباسیلوس‌ها، مجاور شدند. سپس سلول‌های K562 تیمار شده، به مدت ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت در انکوباتور 37°C حاوی $5\% \text{CO}_2$ انکوبه شدند. پس از طی زمان انکوباسیون، سلول‌های تیمار شده، دو بار به‌وسیله PBS (Phosphate Buffer Saline) سرد با $\text{pH}=7/2-7/4$ شستشو داده شدند. سپس نمونه‌ها با

جدول ۱. مقایسه میزان p53 (pg/ml) پس از تیمار سلول‌ها با غلظت‌های مختلف دیواره سلولی لاکتوباسیلوس کازی بعد از ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت.

زمان	غلظت دیواره (µg/ml)		
	شاهد	۵۰۰	۱۰۰۰
۲۴	۶/۶۹±۰/۱۴°	۴/۵۶±۰/۱۳	۴/۵۱±۰/۰۴
۴۸	۶/۸۷±۰/۱۸°	۴/۴۲±۰/۰۶۲	۴/۰۹±۰/۰۷
۷۲	۷/۱۲±۰/۱۵°	۴/۲۲±۰/۰۱	۳/۹±۰/۰۵۶

داده‌ها به صورت Mean± Standard Deviation بیان شده‌اند.
* نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح $P < 0.05$ می‌باشد.

جدول ۲. مقایسه میزان p53 (pg/ml) پس از تیمار سلول‌ها با غلظت‌های مختلف دیواره سلولی لاکتوباسیلوس پاراکازی بعد از ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت.

زمان	غلظت دیواره (µg/ml)		
	شاهد	۵۰۰	۱۰۰۰
۲۴	۶/۶۹±۰/۱۴°	۴/۵۸±۰/۰۶	۴/۴۹±۰/۰۷
۴۸	۶/۸۷±۰/۱۸°	۴/۴۸±۰/۰۷	۴/۳۷±۰/۰۲۲
۷۲	۷/۱۲±۰/۱۵°	۴/۱۱±۰/۰۶	۳/۸±۰/۰۵۱

داده‌ها به صورت Mean± Standard Deviation بیان شده‌اند.
* نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح $P < 0.05$ می‌باشد.

جدول ۳. مقایسه میزان پروتئین p53 (pg/ml) پس از تیمار سلول‌ها با غلظت ۱۰۰ µg/ml عصاره سیتوپلاسمی لاکتوباسیلوس کازی و پاراکازی بعد از ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت.

بaktery	زمان		
	۲۴	۴۸	۷۲
شاهد	۶/۶۹±۰/۱۴°	۶/۸۷±۰/۱۸°	۷/۱۲±۰/۱۵°
لاکتوباسیلوس کازی	۴/۴۳±۰/۰۴۷	۴/۵۸±۰/۰۱۷	۴/۵±۰/۰۲۳
لاکتوباسیلوس پاراکازی	۴/۴۸±۰/۰۲۲	۴/۴۶±۰/۰۲۳	۴/۴۶±۰/۰۵۴

داده‌ها به صورت Mean± Standard Deviation بیان شده‌اند.
* نشان‌دهنده وجود اختلاف معنی‌دار در سطح $P < 0.05$ می‌باشد.

بحث و نتیجه‌گیری

امروزه از خاصیت سایتوتوکسیستی شیمی‌درمانی برای درمان بیماران سرطانی استفاده می‌شود. اما چگونگی وجود آمدن مقاومت دارویی در این بیماران ضروری می‌باشد (۲۷). از دلایل اصلی مقاومت دارویی سلول‌های سرطانی در برابر شیمی‌درمانی، مقاومت به آپوپتوزیس القاء شده توسط داروهای شیمی‌درمانی است که عمدتاً به علت بیان بالای پروتئین‌های مهارکننده آپوپتوزیس رخ می‌دهد (۲۸).

سپس ۹۰ میکرولیتر از محلول حاوی TMB (Tetra Methyle Benzidine) به‌عنوان سوبسترا (بستر) به هر خانه اضافه و به مدت نیم ساعت در دمای 37°C به دور از نور انکوبه شد.

پس از این زمان خانه‌هایی که حاوی پروتئین p53 بودند، دچار تغییر رنگ شدند. برای اتمام واکنش بین آنزیم و سوبسترا از اسید سولفوریک استفاده گردید. در انتها توسط دستگاه الیزا ریدر (استات فاکس، آمریکا)، OD نمونه‌ها با طول موج ۴۵۰ نانومتر اندازه‌گیری شد و در نهایت غلظت نمونه‌ها با توجه به استانداردهای سنجیده شده بر اساس دستورالعمل کیت، برحسب پیکوگرم بر میلی‌لیتر محاسبه گردید.

تجزیه و تحلیل آماری

جهت تجزیه و تحلیل داده‌ها از روش آنالیز واریانس یک طرفه ANOVA نرم‌افزار SPSS ۲۱ و آزمون Tukey's (آزمون اختلاف حقیقی که به‌طور مخفف HSD نامیده می‌شود) استفاده گردید. در تمام بررسی‌ها سطح معنی‌داری آزمون‌ها $P < 0.05$ بود.

یافته‌ها

یافته‌های به‌دست آمده از این مطالعه نشان داد که عصاره سیتوپلاسمی و دیواره سلولی لاکتوباسیلوس کازی و لاکتوباسیلوس پاراکازی، در مقایسه با گروه شاهد، به طور معنی‌داری ($P < 0.05$) سبب کاهش میزان پروتئین p53 در تمام غلظت‌ها و زمان‌ها گردید. هم‌چنین بر اساس این نتایج می‌توان گفت که تغییرات میزان پروتئین p53 با افزایش زمان و غلظت معنی‌دار نمی‌باشد. این امر در تمامی تیمارهای سلول‌های سرطانی با دیواره سلولی لاکتوباسیلوس کازی (جدول ۱)، لاکتوباسیلوس پاراکازی (جدول ۲) و عصاره سیتوپلاسمی لاکتوباسیلوس کازی و پاراکازی (جدول ۳)، بعد از ۲۴، ۴۸ و ۷۲ ساعت صادق است.

مقاومت در مقابل داروی Epirubicin ضروری می‌باشد (۲۷). لذا جلوگیری از بیان p53 جهش‌یافته به‌منظور کاهش تکثیر سلولی، مقاومت شیمیایی و کاهش سرطان‌زایی در رده‌های مختلف سرطانی نشان داده شده است (۳۳).

از آنجایی که القاء آپوپتوزیس روش مناسبی برای حذف سلول‌های سرطانی است و اغلب سلول‌های سرطانی دارای نقص در مکانیسم آپوپتوزی خود می‌باشند، بنابراین یافتن ترکیباتی که بتواند باعث القاء آپوپتوزیس در سلول‌های سرطانی گردد، یکی از اولویت‌های تحقیقاتی محسوب می‌گردد (۳۴).

در حال حاضر داروهایی که برای درمان CML به کار می‌روند، اغلب به دلیل ایجاد مقاومت دارویی و افزایش بیان مهارکنندگی آپوپتوزی، باعث جلوگیری از القاء آپوپتوزیس و در نهایت مرگ بیمار می‌شوند. از این رو مطالعات وسیعی برای یافتن داروهای جدید با توانایی القاء آپوپتوزی قوی و در عین حال کاهش دهنده بیان ژن‌های مقاوم به آپوپتوزیس در جریان است (۳۵). در این شرایط نیاز به درمان‌های اختصاصی بیشتری برای سلول‌های جهش‌یافته می‌باشد که متکی بر عملکرد p53 جهت مرگ برنامه‌ریزی شده سلول نباشند (۳۶). در مورد p53 که در ۵۰٪ سرطان‌های انسانی دچار جهش می‌شود، کاربرد راهکار کشندگی سنتزی برای شناسایی ترکیباتی که به‌طور انتخابی سلول‌های سرطانی دارای p53 جهش‌یافته را حمل می‌کنند، اهمیت فوق‌العاده‌ای در کشف داروهای ضد سرطانی خواهد داشت. این داروها در صورت شناسایی و توسعه می‌توانند برای کشتن انتخابی سلول‌های سرطانی دارای p53 جهش‌یافته، استفاده شوند (۳۷). متفورمین از جمله داروهای کشنده سنتزی می‌باشد که به‌عنوان یک داروی دیابتی احتمالاً از طریق فعال کردن AMP کیناز و مهار فسفریلاسیون اکسایش، به‌طور انتخابی موجب مهار رشد سلول‌های توموری با P53 جهش‌یافته می‌شود (۳۸).

بر اساس مطالعات انجام گرفته توسط محققین، شیمی درمانی و اشعه درمانی با آسیب رساندن به DNA، از طریق p53، تومور را تحت تأثیر قرار می‌دهند. براساس نقش p53 در آپوپتوزیس پس از آسیب DNA، ژن p53 به‌عنوان یک عامل اصلی پاسخ تومور به درمان‌های سایتوتوکسیک تعیین شده است. نوع وحشی ژن p53 می‌تواند سرطان‌زایی را سرکوب نماید و به‌عنوان یک عامل رونویسی، آپوپتوزیس را افزایش دهد (۲۹). اما ژن سرکوب‌گر تومور p53 که به واسطه جهش‌های نقطه‌ای در بخش بزرگی از تومورهای انسانی غیرفعال شده است، از آپوپتوزیس جلوگیری می‌نماید و باعث پیشرفت تومور می‌شود (۳۰). مطالعات انجام شده در شرایط درون‌تنی و برون‌تنی روی p53 جهش‌یافته نشان داده است که جهش در ژن p53 نه تنها منجر به کاهش عملکرد طبیعی می‌گردد، بلکه باعث بیان سطح بالای ژن جهش‌یافته p53 نیز می‌شود (۳۱). از آنجایی که پروتئین p53 جهش‌یافته که در نتیجه موتاسیون ژن p53 ایجاد شده، پایدارتر از شکل طبیعی آن است؛ بنابراین به علت تجمع پروتئین p53 در سلول می‌توان آن را به‌وسیله روش ایمونوسیتوشیمی، نشان داد (۳۲). تحقیقات نشان داده که جابه‌جایی و بیان پروتئین‌های جهش‌یافته p53 در رده‌های سرطانی که فاقد p53 طبیعی می‌باشند، مقاومت در مقابل آپوپتوزیس را در مقایسه با نوع وحشی ژن p53 افزایش می‌دهند. حضور پروتئین جهش‌یافته p53 در تومورها، نشان می‌دهد که سلول‌ها برتری رشد انتخابی را کسب می‌نمایند (۲۹).

میلور و همکاران گزارش دادند که داروی شیمی‌درمانی Epirubicin نتوانست فاکتور رونویسی FOX (FOX M1) را در رده سلولی MCF-7EPIR سرطان پستان که فاقد p53 عملکردی می‌باشد، کاهش دهد. کاهش این فاکتور به‌عنوان عاملی برای پیشبرد چرخه سلولی، برای عملکرد داروی مذکور ضروری می‌باشد. نتایج این محققان نشان داد که وجود p53 عملکردی برای جلوگیری از

کاهش داده و به‌طور خاصی باعث القاء آپوپتوزیس در سلول‌هایی شوند که ژن p53 آنها جهش‌یافته است (۴۳).

هم‌چنین محققین اثرات JV-1-65 و JV-1-63 که آنتاگونیست‌های هورمون آزادکننده هورمون رشد و RC-3940 که آنتاگونیست پپتید آزادکننده Bombesin/Gastrin می‌باشند را روی سلول‌های توموری DMS-153 کارسینوما سلول‌های ششی انسان مورد مطالعه قرار دادند. تیمار سلول‌ها با این ترکیبات به میزان بسیار زیادی باعث القاء مهار تکثیر تومور شد. از طرفی وسترن بلات نشان داد که تأثیرات ضد توموری این آنتاگونیست‌ها وابسته به مهار بیان پروتئین جهش‌یافته p53 می‌باشد. به این ترتیب که RC-3940 به اندازه ۲۴٪ و آنتاگونیست‌های JV-1-65 و JV-1-63 نیز به ترتیب به اندازه ۱۸٪ و ۲۲٪ میزان پروتئین‌های جهش‌یافته p53 را به طور معنی‌داری در سطح $P < 0.05$ کاهش دادند (۲۹).

نتایج حاصل از این تحقیق نیز نشان داد، عصاره سیتوپلاسمی و دیواره سلولی لاکتوباسیلوس‌های کازیبی و پاراکازیبی باعث کاهش معنی‌دار سطح پروتئین حاصل از ژن جهش‌یافته p53 نسبت به گروه شاهد می‌شوند ($P < 0.05$).

طبق نتایج حاصل از این مطالعه، سلول‌های K562 در غلظت ۲۰۰۰ لاکتوباسیلوس کازیبی و لاکتوباسیلوس پاراکازیبی بعد از ۷۲ ساعت به ترتیب، ۴۴/۵۳ و ۴۳/۲ درصد، بیشترین درصد کاهش پروتئین p53 را نسبت به گروه شاهد نشان دادند. همچنین عصاره سیتوپلاسمی لاکتوباسیلوس کازیبی و لاکتوباسیلوس پاراکازیبی بعد از گذشت ۲۴ ساعت به ترتیب ۳۶/۶۲ و ۳۵/۹۲ درصد، بیشترین کاهش پروتئین جهش‌یافته p53 را داشتند. لذا مشاهده شد که دیواره سلولی نسبت به عصاره سیتوپلاسمی تأثیر بیشتری بر کاهش میزان پروتئین جهش‌یافته p53 دارد؛ بنابراین می‌توان نتیجه گرفت بین کاهش میزان پروتئین p53 و القاء آپوپتوزیس در سلول‌ها با ژن p53 جهش‌یافته رابطه وجود دارد و این تحقیق مطالعات انجام

از جالب‌ترین و بحث‌انگیزترین ویژگی‌هایی که به باکتری‌های پروبیوتیک اسیدلاکتیک نسبت داده شده است، فعالیت ضد جهشی و ضد سرطانی آنها است (۳۹). برخلاف عوامل درمانی چون شیمی‌درمانی، پروبیوتیک‌ها و ترکیبات مشتق از آنها، سلول‌های توموری را بدون آسیب رساندن به سلول‌های طبیعی و سایر عوارض جانبی از بین می‌برند (۴۰، ۴۱). چویی و همکاران، تحقیقی پیرامون اثرات ضد سرطانی چندین گونه لاکتوباسیلوس کشته شده توسط حرارت و اجزای محلول باکتری‌ها مثل پلی‌ساکارید انجام دادند. نتایج نشانگر این بود که پروبیوتیک‌های مذکور، باعث القاء آپوپتوزیس می‌گردند (۴۲).

گروهی از محققین تأثیر سلول‌کشی و آپوپتوزی عصاره سیتوپلاسمی و دیواره سلولی لاکتوباسیلوس‌های کازیبی و پاراکازیبی بر رده سرطانی K562 لوسمی میلوئیدی انسان را اثبات نمودند (۲۴، ۲۵، ۴۲)؛ بنابراین، سلول‌های K562 به عنوان مدل فاز حاد بیماری CML به دلیل دارا بودن ژن جهش‌یافته p53 انتخاب گردید و تأثیر عصاره سیتوپلاسمی و دیواره سلولی لاکتوباسیلوس‌های کازیبی و پاراکازیبی بر میزان بیان پروتئین p53 رده سرطانی K562 به روش الیزا ساندویچ سنجیده شد.

محققان به مطالعه تأثیر ترکیبات مختلفی بر کاهش میزان p53 جهش‌یافته و در نتیجه پیشبرد آپوپتوزیس از مسیرهای غیر وابسته به p53 در رده‌های سرطانی متفاوتی پرداختند. مطالعات نشان داد که تعامل و فعالیت پروتئین‌های p53 جهش‌یافته می‌تواند به‌واسطه اتصال پپتیدهای آپتامر (Peptid Aptamer) تنظیم شود. بر اساس مطالعات انجام شده توسط محققین، آپتامرهای جدا شده توانستند در مقایسه با تیپ وحشی ژن p53 به‌طور مؤثر با p53 های جهش‌یافته ارتباط برقرار نمایند. تعامل بین p53 جهش‌یافته و آپتامرها با استفاده از مدل‌های مولکولی مشخص شد. آپتامرها توانستند فعالیت p53 جهش‌یافته را

شده توسط کبیری (۲۴) و ریگی (۲۵) را تأیید می‌نماید. در نهایت می‌توان بیان نمود که نتایج حاصل از این تحقیق با نتایج حاصل از بررسی‌های قبلی صورت گرفته در این زمینه، همخوانی دارد. این می‌تواند یک استراتژی بالقوه در مهار عملکرد انکوژنیک p53 جهش‌یافته باشد و راهی برای درمان هدفمند سرطان ارائه کند. هم‌چنین در مورد استفاده از این فرآورده‌های بیولوژیک و مکانیسم تأثیر آنها بر میزان p53 در رده‌های سرطانی، انجام تحقیقات میدانی بیشتر احساس می‌گردد.

تشکر و قدردانی

این مقاله بخشی از پایان‌نامه تحت عنوان «بررسی تأثیر عصاره سیتوپلاسمی و دیواره سلولی لاکتوباسیلوس کازویی و پاراکازی بر بیان ژن p53 به روش الیزا» در مقطع کارشناسی ارشد در سال ۱۳۹۰ و کد ۱۲۹ می‌باشد که با حمایت مالی دانشگاه ارومیه و پژوهشکده مطالعات دریاچه ارومیه اجرا شده است.

References

1. Steller H. Mechanisms and genes of cellular suicide. *Science*. 1995; 267: 1445-1449.
2. Kerr JF, Wyllie AH, Currie AR. Apoptosis: a basic biological phenomenon with wide-ranging implications in tissue kinetics. *Br J Cancer*. 1972; 26: 239-257.
3. Thompson CB. Apoptosis in the pathogenesis and treatment of disease. *Science*. 1995; 267: 1456-1462.
4. Pakin DM. The Global Health Burden of Infection-Associated Cancers in the years 2002. *Int J Cancer*. 2006; 118(12): 3030-3044.
5. Vogelstein B, Kinzler KW. Cancer genes and the pathways they control. *Nature Medicine*. 2004; 10: 789-799.
6. Vahakangas K. TP53 mutations in workers exposed to occupational carcinogens. *Hum Mutat*. 2003; 21: 240-251.
7. Cuddihy AR, Bristow RG. The p53 protein family and radiation sensitivity: Yes or no?. *Cancer Metas Rev*. 2004; 23: 237-257.
8. Kim E, Giese A, Deppert W. Wild-type p53 in cancer cells: when a guardian turns into a blackguard. *Biochem Pharmacol*. 2009; 77: 1-20.
9. Hallstrom TC, Nevins JR. Balancing the decision of cell proliferation and cell fate. *Cell Cycle*. 2009; 8: 532-535.
10. Ingvarsson S. Molecular genetics of breast cancer progression. *Semin Cancer Biol*. 1999; 9: 277-288.
11. Malkin D. Germ line P53 mutations in a familial syndrome of breast cancer. *Science*. 1999; 250: 1233-1238.
12. Cotran R, Kumar V, Collins T. *Robbins pathologic basis of disease*. 6th ed. Philadelphia: Saunders Company. 1999; 275-300.
13. Singhal N, Bapsy P, Babu KG, George J. Chronic myeloid leukemia. *JAPI*. 2004; 52: 410-416.
14. Rosca A, Arion C, Colita A, Nedelcu L. Chronic myelogenous leukemia prognosis and evolution. *Bullet Trasilvania Univ Brasov*. 2009; 2(51): 97-104.
15. Karpas A, Hayhoe FGJ, Greenberger JS, Barker CR, Cawley JC, Lowenthal RM, et al. The establishment and cytological, cytochemical and immunological characterization of human haemic cell lines: Evidence for heterogeneity. *Leuk Res*. 1977; 1: 35.
16. Law JC, Ritke MK, Yalowich JC, Leder GH, Ferrell RE. Mutational inactivation of the p53 gene in the human erythroid leukemic K562 cell line. *Leuk Res*. 1993; 17(12): 1045-1050.
17. Usuda J, Inomata M, Fukumoto H, Iwamoto Y, Suzuki T, Kuh HJ, et al. Restoration of p53 gene function in 12-O-tetradecanoylphorbol 13-acetate-resistant human leukemia K562/TPA cells. *Int J Oncol*. 2003; 22(1): 81-86.
18. Quintas-Cardama A, Cortes JE. Chronic myeloid leukemia: diagnosis and treatment. *Mayo Clin Proc*. 2006; 81(7): 973-988.
19. Valent P. Imatinib-resistant chronic myeloid leukemia (CML): Current concepts on pathogenesis and new emerging

- pharmacologic approaches. *Biologicals*. 2007; 1(4): 433-448.
20. Goldman JM. Initial treatment for patients with CML. *ASH Education Program Book*. 2009; (1): 453-460.
21. Tsai YT, Cheng PC, Fun CK, Pan TM. Time-dependent persistence of enhanced immune response by a potential probiotic strain *Lactobacillus paracasei* subsp *Paracasei*. *NTU*. 2008; 101.
22. Lee JW, Shin JG, Kim EH, Kang HE, Yim IB, Kim JY, et al. Immunomodulatory and antitumor effects in vivo by the cytoplasmic fraction of *Lactobacillus casei* and *Bifidobacterium longum*. *J Vet Sci*. 2004; 5(1): 41-48.
23. Bartosch S, Woodmansey EJ, Paterson JC, McMurdo ME, Macfarlane GT. Microbiological effects of consuming a synbiotic containing *Bifidobacterium bifidum*, *Bifidobacterium lactis* and oligofructose in elderly persons, determined by real-time polymerase chain reaction and counting of viable bacteria. *Clin In Dis*. 2005; 40(1): 28-37.
24. Kabiri F, Nejati V, Tukmechi A, Delirez N, Nikbakhsh P. Inhibitory properties of cytoplasmic extract of *Lactobacilli* isolated from common carp intestine on human chronic myelocytic leukemia K562 cell line: an in vitro study. *Tehran Univ Med J*. 2011; 68: 691-698. (In Persian)
25. Riki M, Farokhi F, Tukmechi A. The best time of cytotoxicity for extracted cell wall from *Lactobacillus casei* and *paracasei* in K562 cell line. *Tehran Univ Med J*. 2013; 11: 691-699. (In Persian)
26. Azizpour K. Biochemical characterization of lactic acid bacteria isolated from rainbow trout (*Oncorhynchus mykiss*) of west Azarbaijan. *Res J Biol Sci*. 2009; 4(3): 324-326.
27. Millour J, deOlano N, Horimoto YJ, Monteiro LK, Langer J, Aligue R, et al. ATM and p53 Regulate FOXM1 Expression via E2F in Breast Cancer Epirubicin Treatment and Resistance. *Mol Cancer Ther*. 2011; 10(6): 1046-1058.
28. Ferreira CG, Epping M, Krutz FA, Giaccone G. Apoptosis: target of cancer therapy. *Clinical Cancer Res*. 2002; 8(7): 2024-2034.
29. Kanashiro C, Schally A, Groot K, Armatis P, Bernardino A, Varga J. Inhibition of mutant p53 expression and growth of DMS-153 small cell lung carcinoma by antagonists of growth hormone-releasing hormone and bombesin. *Med Sciences*. 2003; 100(26): 15836-15841.
30. Karimi M, Conserva F, Mahmoudi S, Bergman JG, Wiman KJN, Bykov V. Extract from Asteraceae *Brachylaena ramiflora* induces apoptosis preferentially in mutant p53-expressing human tumor cells. *Carcinogenesis*. 2010; 31(6): 1045-1053.
31. Muller PA, Vousden KH. Mutant p53 in cancer: new functions and therapeutic opportunities. *Cancer Cell*. 2014; 25: 304-317.
32. Badinloo M, Rajabalian S, Pooraboli I, Eskandari H, Jangi-Aghdam H, Horri M. Establishment, characterization and drug sensitivity of a new Ewing's sarcoma cell

- line (SS-ES-1). *Tehran Univ Med J*. 2008; 66(4): 242-250. (In Persian)
33. Bossi G, Lapi E, Strano S, Rinaldo C, Blandino G, Sacchi A. Mutant p53 gain of function: reduction of tumor malignancy of human cancer cell lines through abrogation of mutant p53 expression. *Oncogene*. 2006; 25 :304-309.
34. Jeong S, Han M, Jin C, Kim G. Apoptosis induction of human leukemia cells by *Streptomyces* sp. SY-103 metabolites through activation of caspase-3 and inactivation of Akt. *Int J Mol Med*. 2010; 25(2): 31-40.
35. Rahmani M, Nguyen TK, Dent P, Grant S. The multikinase inhibitor sorafenib induces apoptosis in highly imatinib mesylateresistant bcr/abl+ human leukemia cells in association with signal transducer and activator of transcription 5 inhibition and myeloid cell leukemia-1 down-regulation. *Mol Pharmacol*. 2007; 72(3): 788-795.
36. Soussi T, Lozano G. p53 mutation heterogeneity in cancer. *Biochimica et Biophysica Acta Res Commun*. 2005; 331: 834-842.
37. Fang B. Development of synthetic lethality anticancer therapeutics. *J Med Chem*. 2014; 57(19): 7859-7873.
38. Buzzai M, Jones RG, Amaravadi RK, Lum JJ, DeBerardinis RJ, Zhao F, et al. Systemic treatment with the antidiabetic drug metformin selectively impairs p53-deficient tumor cell growth. *Cancer Res*. 2007; 67(14): 6745-6752.
39. Rafter J. The effects of probiotics on colon cancer development. *Nutrition Res Rev*. 2004; (17): 277-284.
40. Gorbach SL. Probiotics and gastrointestinal health. *Am J Gastroenterol*. 2000; 95(1): 2-4.
41. Riki M. Evaluation of the effect of *Lactobacillus casei* and *L. paracasei* isolated from common carp intestine on the expression of p53 gene in K562 cell line by ELISA. Thesis. Faculty of Science Urmia University. 2013. (In Persian)
42. Choi SS, Kim Y, Han KS, You S, Oh S, Kim SH. Effect of *Lactobacillus* strains on cancer cell proliferation and oxidative stress in vitro. *LAM*. 2006; 42: 452-458.
43. Guida E, Bisso A, Fenollar-Ferrer C, Napoli M, Anselmi CE, Girardini J, et al. Peptide Aptamers Targeting Mutant p53 Induce Apoptosis in Tumor Cells. *Cancer Res*. 2008; 68: 6550-6558.

Anticancer effect of probiotics on mutant p53 protein expression in K562 cell line

Riki M^{*1}, Tukmechi A², Farokhi F³

1. MSc of Histology and Embryology, Department of Biology, Faculty of Science, Urmia University, Urmia, Iran, malihe,riki@yahoo.com.

2. Assistant Professor, Department of Pathobiology and Quality Control, Urmia Lack Studies Research Institute, Urmia University, Urmia, Iran.

3. Assistant Professor, Department of Biology, Faculty of Science, Urmia University, Urmia, Iran.

Received: 21 Sep 2016 Accepted: 22 Jan 2017

Abstract

Background : Probiotics are defined as different microorganisms that may have positive effects on preventing or treatment of special pathologic conditions. *Lactobacillus casei* and *L. paracasei* as probiotics could induce the apoptosis in human cancer cells in vitro. Chronic myeloid leukemia is categorized as a blood cells cancer and the most common type of leukemia. The expression of mutant p53 protein increases resistance against apoptosis in cancer lines. So the aim of this study was to evaluate the effect of *L. casei* and *L. paracasei* cell wall and cytoplasmic fractions on the expression of mutant p53 protein in K562 cancer line by ELISA.

Materials and Methods: First, *L. casei* and *L. paracasei* was cultured and disrupted by sonication and finally cell wall separated from cytoplasmic extraction by centrifugation, then prepared different concentrations of cell wall and cytoplasmic fraction. Finally, p53 protein levels were measured by ELISA, in cells treated with the cell wall and cytoplasmic fraction.

Results: ELISA result showed that cell wall and cytoplasmic fraction statistically ($P < 0.05$) reduced the levels of mutant p53 protein compared to the control.

Conclusion: It's concluded that there is a relationship between reduced expression of p53 protein and induction of apoptosis in cells with mutant p53 gene. It could provide a way for cancer treatment in a smart manner.

Keywords: K562, *L. Casei*, *L. Paracasei*, P53 protein.

***Citation:** Riki M, Tukmechi A, Farokhi F. Anticancer effect of probiotics on mutant p53 protein expression in K562 cell line. *Yafte*. 2017; 18(4): 87-97.