

اثر مهارگر اختصاصی p110δ در سلول‌های لوسمی لنفوبلاستیک حاد

پریسا صدراعظمی^۱، آوا صفراوغلی آذر^۱، داود بشاش^۲

چکیده

سابقه و هدف

اختلال در مسیر PI3K در لوسمی لنفوبلاستیک حاد (ALL) همراه با نقش مهم آن در ایجاد مقاومت به داروهای شیمی درمانی، باعث شده است که استفاده از مهارگران PI3K در درمان ALL اهمیت به سزایی پیدا کند. بر این اساس، بر آن شدیم تا اثر مهارگر اختصاصی ایزوفرم p110δ (GS-1101) را در سلول‌های لوسمی لنفوبلاستیک حاد Nalm-6 بررسی کنیم.

مواد و روش‌ها

در یک مطالعه تجربی، به منظور بررسی اثرات سایتوتوکسیک و آنتی‌پرولیفراتیو GS-1101، پس از تیمار سلول‌های Nalm-6 با غلظت‌های مختلف این مهارکننده، فعالیت متابولیک، تعداد و توزیع سلول‌ها در چرخه سلولی توسط آزمون‌های MTT، تریبان‌بلو و فلوسایتومتری بررسی گردید. در نهایت، جهت ارزیابی میزان تغییر در بیان ژن‌های کنترل‌کننده چرخه سلولی، پروآپتوتیک و آنتی‌آپتوتیک، آزمایش Rq-PCR انجام شد.

یافته‌ها

نتایج نشان دادند که GS-1101 نه تنها می‌تواند تعداد سلول‌های Nalm-6 را کاهش دهد (از $10^5 \times 24$ عدد سلول در گروه کنترل در زمان ۴۸ ساعت به $10^3 \times 986$ عدد در گروه تیمار شده با دوز ۵۰ میکرومولار از مهارکننده)؛ بلکه قادر است فعالیت متابولیک این سلول‌ها را نیز مهار نماید. هم‌چنین احتمالاً این دارو از طریق افزایش بیان mRNA ژن $p21$ ، از پیشرفت چرخه سلولی در مرحله G1 جلوگیری می‌نماید. از سوی دیگر، افزایش بیان ژن پروآپتوتیک Bax و تجمع سلول‌ها در مرحله sub-G1 متعاقب تیمار با این دارو، نشانگر القای آپوپتوز در سلول‌های Nalm-6 می‌باشد.

نتیجه‌گیری

GS-1101 دارای اثرات آپوتوتیک و آنتی‌پرولیفراتیو در سلول‌های Nalm-6 است و این اثرات به واسطه توقف چرخه سلولی، افزایش بیان ژن‌های $p21$ و پروآپتوتیک اعمال می‌شود.

کلمات کلیدی: لوسمی لنفوبلاستیک حاد، آپوپتوزیس، چرخه سلولی

تاریخ دریافت: ۹۵/۸/۲۳

تاریخ پذیرش: ۹۵/۱۰/۱۲

۱- کارشناس ارشد خون‌شناسی و بانک خون - دانشکده پیراپزشکی دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی - تهران - ایران

۲- مؤلف مسئول: PhD خون‌شناسی و بانک خون - استادیار دانشکده پیراپزشکی دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی - گروه هماتولوژی - میدان قدس - خیابان دربند -

تهران - ایران - کدپستی: ۱۹۷۱۶۵۳۳۱۲

مقدمه

ALL نوعی بدخیمی هماتولوژیک است و مشخصه اصلی آن تکثیر بی رویه و تجمع لنفوبلاست‌های غیر طبیعی در مغز استخوان می‌باشد (۱). برای درمان این بیماری از داروهای شیمی درمانی مختلفی هم چون گلوکوکورتیکوئیدها، وینکا آلکالوئیدها و آنتراسیکلین استفاده می‌شود. به علاوه، پیوند مغز استخوان نیز یکی دیگر از گزینه‌های درمانی برای بیماران با خطر بالا به حساب می‌آید (۲، ۳). با وجود پیشرفت‌های قابل توجه در زمینه افزایش میزان بقای بیماران مبتلا به ALL، مقاومت به داروهای رایج، هم چنان از جمله مهم‌ترین معضلات درمانی این بیماران محسوب می‌شود.

PI3Ks آنزیم‌هایی مسئول در کنترل فرآیندهای مهم سلولی از جمله تنظیم چرخه سلولی، آپوپتوز، ترمیم DNA، پیری، رگ‌زایی و متابولیسم هستند و به عنوان مولکول‌های میانجی‌گر عمل کرده و اغلب به دلیل نقش‌شان در مسیر سیگنالینگ PI3K/AKT/mTOR معروف می‌باشند (۴). PI3Kها به سه خانواده PI3K-1، PI3K-2 و PI3K-3 تقسیم می‌شوند. اخیراً شواهدی از ارتباط خانواده PI3K-1 با سرطان یافته شده است. این خانواده از PI3Kها هتروداایمر بوده و به دو زیر خانواده 1A و 1B تقسیم می‌شوند.

PI3K-1A از یک زیر واحد کاتالیتیک (p110) و یک زیر واحد تنظیمی (p85) تشکیل می‌شود. زیر واحد کاتالیتیک این خانواده از نظر ساختاری دارای ۳ ایزوفرم α ، β و δ می‌باشد. لازم به ذکر است که ایزوفرم‌های α و β به طور گسترده در تمام سلول‌ها بیان می‌شوند؛ این در حالی است که بیان ایزوفرم δ تنها به سلول‌های خونساز محدود می‌گردد (۵). مطالعه‌های پیشین نشان می‌دهند که ایزوفرم p110δ در عملکرد و هموستاز نفوسیت‌های B نقش حیاتی دارد. در بررسی انجام شده در سال ۲۰۰۲، گزارش شده است که جهش غیرفعال کننده p110δ در موش‌ها نه تنها منجر به کاهش تعداد نفوسیت‌های B₁ و مارژینال می‌شود؛ بلکه میزان تیترا ایمنوگلوبولین را نیز در آن‌ها به پایین‌تر از حد نرمال می‌رساند (۶). با توجه به نقش گسترده این مسیر پیام‌رسانی، بدیهی است که هر گونه اختلال در تنظیم آن و یا فعال شدن نابه‌جای آن، با بروز بسیاری از

بیماری‌ها از جمله سرطان‌های انسانی همراه باشد. اخیراً پیام‌رسانی p110δ به عنوان مکانیسم دخیل در بقا و گسترش انواع بدخیمی‌های B cell معرفی شده است (۷). از آن جایی که فعال شدن مسیر انتقال پیام PI3K از طریق BCR، باعث افزایش بقای B cell های بدخیم می‌شود و هم چنین با توجه به این موضوع که p110δ غالباً در پیام‌رسانی BCR نقش دارد، به نظر می‌رسد که این ایزوفرم می‌تواند به عنوان هدفی مناسب در درمان بدخیمی‌های B cell در نظر گرفته شود (۸). GS-1101 مهارکننده اختصاصی p110δ است و تاکنون نتایج تحقیقات حاکی از اثر بخشی این دارو در بدخیمی‌های B cell مانند: CLL، MM و nHL بوده است (۹، ۱۰، ۴). با توجه به نقش مسیر PI3K در بروز بدخیمی‌های B cell، در این مطالعه بر آن شدیم تا اثر مهار ایزوفرم p110δ را در سلول‌های Nalm-6 بررسی نماییم.

مواد و روش‌ها**کشت سلولی و تیمار دارویی:**

مطالعه انجام شده از نوع تجربی بود. سلول‌های Nalm-6 که از رده لوسمی لنفوبلاستیک حاد می‌باشند، در محیط کشت RPMI-1640 حاوی ۱۰٪ سرم گاوی، ۱۰۰ U/mL پنی‌سیلین و ۱۰۰ µg/mL استرپتومایسین در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد و فشار دی‌اکسید کربن ۵٪ کشت داده شدند. داروی مورد استفاده GS-1101 بود که از شرکت Selleckchem آمریکا تهیه شده است. داروی فوق به شکل پودر بوده که به منظور تهیه محلول ذخیره ۵۰۰ میکرومولار، آن را در DMSO استریل حل کرده و تا زمان استفاده در دمای ۲۰- درجه سانتی‌گراد نگهداری گردید. جهت جلوگیری از اثرات حلال بر روی میزان تکثیر و بقا، سلول‌ها با غلظت مشخص شده‌ای از DMSO به عنوان کنترل منفی تیمار شدند. سلول‌های Nalm-6 با غلظت‌های ۵ تا ۵۰ میکرومولار به مدت ۲۴، ۳۶ و ۴۸ ساعت تیمار شدند. تمامی آزمایش‌ها به منظور افزایش دقت کار به صورت تریپلیکیت انجام شد.

بررسی شمارش سلولی به روش تریپان بلو:

برای شمارش سلول‌ها از رنگ‌آمیزی تریپان‌بلو و لام

مدت ۳۶ ساعت، RNA آن‌ها طبق دستورالعمل کیت high pure RNA isolation kit (رُوش) استخراج شده و به منظور تولید cDNA مورد استفاده قرار گرفت.

برای ساخت cDNA از کیت RevertAid First Strand cDNA Synthesis kit (رُوش) استفاده شد. حجم مورد نظر برای انجام این واکنش ۲۰ میکرولیتر است و محتویات آن شامل ۴ میکرولیتر ۵x PCR، ۲ میکرولیتر dNTP، ۱ میکرولیتر رندوم هگزامر، ۱ میکرولیتر آب تیمار شده با دی‌اتیل پیروکربنات، ۱ میکرولیتر مهارکننده RNase (۲۰ U/μL)، ۱ میکرولیتر ترانس کریپتاز معکوس M-MuLV (۲۰۰ U/μL) و ۱ میکروگرم از RNA مورد آزمایش می‌باشد.

محلول فوق به مدت ۵ دقیقه در ۶۵ درجه سانتی‌گراد، ۵ دقیقه در ۲۵ درجه سانتی‌گراد و یک ساعت در دمای ۴۲ درجه سانتی‌گراد انکوبه شدند و در نهایت، واکنش ساخت cDNA با ۵ دقیقه انکوباسیون در ۷۰ درجه سانتی‌گراد خاتمه یافت. آزمایش Real-Time PCR در دستگاه (رُوش) light-cycler و در حجم ۲۰ میکرولیتر انجام شد. به ازای هر واکنش ۱۰ میکرولیتر از Syber premix Ex Taq (تاکارا)، ۲ میکرولیتر از cDNA، ۰/۵ میکرولیتر از هر یک از آغازگرها و ۷ میکرولیتر آب عاری از نوکلئاز استفاده شد.

شرایط دمایی مورد استفاده شامل یک مرحله فعال‌سازی اولیه در دمای ۹۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ ثانیه و در ادامه، ۴۰ چرخه برای دناتوراسیون (۵ ثانیه در ۹۵ درجه سانتی‌گراد) و آنیلینگ/اکستنشن توام (۲۰ ثانیه در ۶۰ درجه سانتی‌گراد) می‌باشد. برای بررسی اختصاصیت محصول تکثیر شده، منحنی ذوب مورد بررسی قرار گرفت. در انتها و برای محاسبه نسبی تعداد نسخه mRNA تکثیر شده از فرمول $2^{-\Delta\Delta Ct}$ استفاده شد (جدول ۱).

آنالیز آماری:

تمامی آزمایش‌ها به شکل سه آزمون مستقل انجام و مقادیر گزارش شده به شکل $Mean \pm SD$ قید شدند. هم چنین برای محاسبات آماری از روش t-test و نرم‌افزار SPSS17 و GraphPad Prism7 استفاده شد.

هموسایتومتر (لام نئوبار) استفاده شد. اساس این آزمایش بدین ترتیب است که سلول‌های زنده نسبت به ورود رنگ نفوذناپذیر می‌باشند، حال آن که سلول‌های مرده رنگ را جذب می‌نمایند. برای شمارش تعداد سلول‌های زنده، تعداد سلول‌های رنگ نگرفته در هر چهار سری خانه‌های شانزده تایی (خانه شمارش WBC) شمارش شده و میانگین گرفته شد.

اندازه‌گیری فعالیت متابولیک سلولی به روش MTT:

برای ارزیابی تاثیر داروی GS-1101 بر فعالیت متابولیک سلول‌های Nalm-6، تعداد ۵۰۰۰ سلول به هر چاهک پلیت ۹۶ خانه‌ای و فاقد داروی اضافه و به مدت زمان ۲۴، ۳۶ و ۴۸ ساعت در انکوباتور CO₂ دار انکوبه شد. پس از گذشت مدت زمان مورد نظر به سلول‌های داخل پلیت محلول MTT ۵ mg/mL اضافه گردید و به مدت ۳ ساعت در انکوباتور ۳۷ درجه سانتی‌گراد قرار گرفت.

سپس پلیت با دور ۱۰۰۰ g به مدت ۱۰ دقیقه سانتریفیوژ شده و پس از خالی کردن محلول رویی، ۱۰۰ میکرولیتر DMSO به هر چاهک اضافه شد. جذب نوری هر چاهک توسط دستگاه الیزا ریدر در طول موج ۵۷۰ نانومتر قرائت شد.

بررسی فعالیت چرخه سلولی:

ابتدا $10^5 \times 5$ سلول Nalm-6 با غلظت‌های ۲۰، ۳۰ و ۵۰ میکرومولار GS-1101 به مدت ۳۶ ساعت تیمار شدند. پس از پایان انکوباسیون، سلول‌ها به فالكون انتقال یافته و با دور ۱۰۰۰ g سانتریفیوژ و در محلول PBS سوسپانسه شدند. سپس سلول‌ها به وسیله اتانول ۷۰٪ تثبیت شده و در ادامه ۱ میلی‌لیتر محلول PI Master mix به آن‌ها اضافه شد. سپس سوسپانسیون سلولی ۳۰ دقیقه در دمای ۳۷ درجه سانتی‌گراد انکوبه شد. در آخر الگوی رنگ‌پذیری DNA با استفاده از دستگاه فلوسایتومتر مورد بررسی قرار گرفته و داده‌ها توسط نرم‌افزار فلومکس ۲/۳ تحلیل شدند.

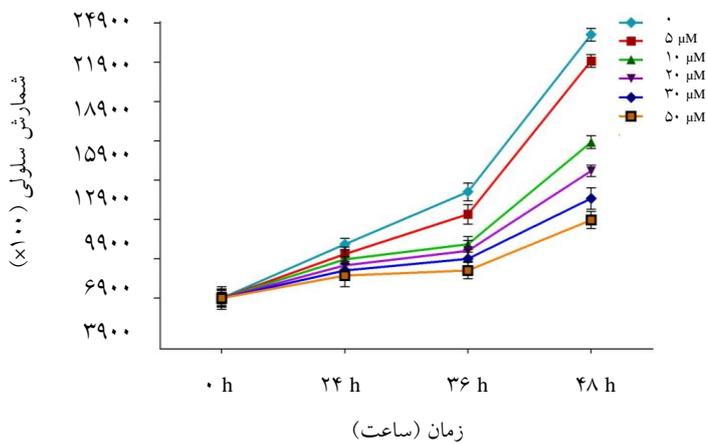
استخراج RNA:

پس از تیمار سلول‌های Nalm-6 با داروی GS-1101 به

جدول ۱: توالی آغازگرهای به کار رفته در آزمون Real Time Quantitative RT-PCR

ژن	آغازگر جلوپرنده (5'-3')	آغازگر معکوس (5'-3')	سایز محصول (bp)
HPRT	TGGACAGGACTGAACGCTTGTG	CCAGCAGGTCAGCAAAGAATTTA	۱۱۱
p21	CCTGTCACTGTCTTGTACCCT	GCGTTTGGAGTGGTAGAAATCT	۱۳۰
Bax	CGAGAGGTCTTTTCCGAGTG	GTGGGCGTCCCAAAGTAGG	۲۴۲
Bcl-2	CGGTGGGGTCATGTGTGTG	CGGTTCAGGTACTCAGTCATCC	۹۰

و میزان فعالیت متابولیک آنها توسط آزمایش MTT assay بررسی شد. نتایج به دست آمده نشان‌دهنده کاهش فعالیت متابولیک سلول‌های Nalm-6 تیمار شده در مقایسه با سلول‌های کنترل به طور وابسته به دوز و زمان می‌باشد. غلظت ۵ μM دارو اثر چشمگیری در کاهش فعالیت متابولیکی سلول‌های Nalm-6 ندارد، این در حالی است که دوز ۳۰ μM از دارو طی مدت زمان ۲۴، ۳۶ و ۴۸ ساعت به ترتیب این شاخص را به ۷۵٪، ۶۴٪ و ۵۱٪ می‌رساند (نمودار ۲).



نمودار ۱: تاثیر داروی GS-1101 بر شمارش سلولی در سلول‌های Nalm-6 به صورت وابسته به دوز و زمان. سلول‌های Nalm-6 به تعداد ۳۹۰/۱۰۰۰ و با غلظت‌های ۵ تا ۵۰ میکرومولار از دارو تیمار و پس از گذشت ۲۴، ۳۶ و ۴۸ ساعت، شمارش سلولی با روش تریپان‌بلو انجام شد. همان گونه که در شکل مشاهده می‌شود، GS-1101 به صورت وابسته به دوز و زمان شمارش سلولی را کاهش داده و دوز ۵۰ میکرومولار دارای بیشترین اثرات آنتی‌پرولیفراتیو می‌باشد.

علامت * بیانگر این است که اختلاف میانگین گروه آزمون با کنترل در سطح $p \leq 0/05$ ، معنادار بوده است. علامت ** بیانگر این است که اختلاف میانگین گروه آزمون با کنترل در سطح $p \leq 0/01$ ، معنادار بوده است. علامت *** بیانگر این است که اختلاف میانگین گروه آزمون با کنترل در سطح $p \leq 0/001$ ، معنادار بوده است.

یافته‌ها

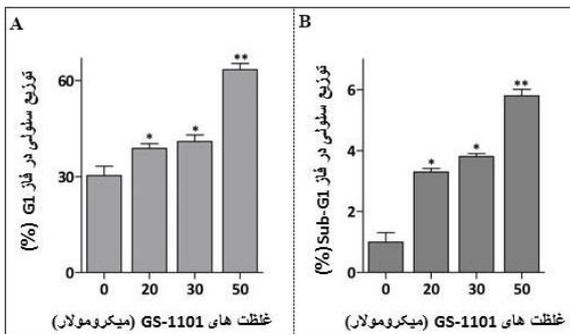
GS-1101 به صورت وابسته به دوز و زمان باعث کاهش شمارش سلول‌های Nalm-6 می‌شود:

به منظور بررسی اثر آنتی‌پرولیفراتیو داروی GS-1101، سلول‌های Nalm-6 به دوزهای مختلف مهارکننده (۵-۵۰ میکرومولار) به مدت ۲۴، ۳۶ و ۴۸ ساعت تیمار شدند و سپس شمارش سلول‌های زنده (Cell count) با استفاده از آزمایش تریپان‌بلو مورد ارزیابی قرار گرفت. گروهی از سلول‌ها نیز به عنوان شاهد هیچ دارویی دریافت نکردند. نتایج به دست آمده نشان داد که GS-1101 می‌تواند باعث کاهش تعداد سلول‌های Nalm-6 هم به صورت وابسته به دوز و هم به صورت وابسته به زمان شود. اگر چه داروی GS-1101 در دوز ۵ میکرومولار تاثیر چندانی بر روی شمارش سلول‌ها ندارد؛ اما افزایش دوز این دارو به بالای ۱۰ میکرومولار قادر است به صورت کاملاً معناداری شمارش سلول‌های زنده را کاهش دهد (نمودار ۱).

GS-1101 هم به طور وابسته به دوز و هم به طور وابسته به زمان سبب مهار فعالیت متابولیکی سلول‌های Nalm-6 می‌شود:

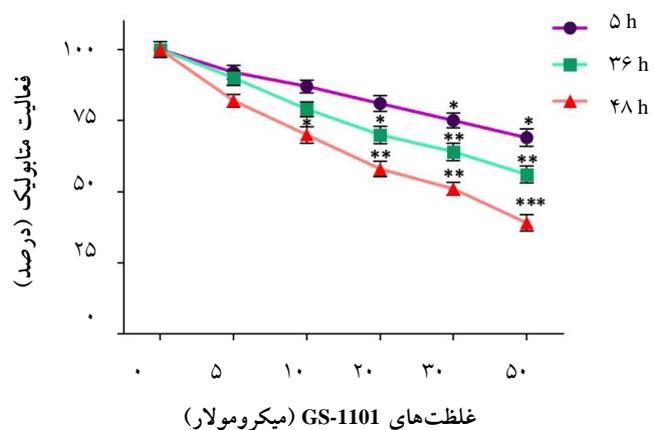
سلول‌های Nalm-6 با دوزهای ۵ تا ۵۰ میکرومولار مهارکننده P110δ به مدت ۲۴، ۳۶ و ۴۸ ساعت تیمار شدند

۲۰ و ۳۰ به ترتیب ۳۸٪، ۴۰٪ و ۵۹٪ می‌باشد (نمودار ۳A). هم چنین ۳۶ ساعت پس از تیمار سلول‌های Nalm-6 با دارو، میزان جمعیت سلول‌های فاز Sub-G1 اندازه‌گیری شد (نمودار ۳B). نتایج نشان داد افزایش دوز GS-1101 باعث افزایش جمعیت سلول‌ها در مرحله Sub-G1 می‌شود که خود مؤیدی بر بروز مرگ سلولی (آپتوز) می‌باشد. به طوری که تیمار سلول‌ها با دوز ۵۰ μM دارو میزان جمعیت سلول‌ها را در فاز Sub-G1 به میزان ۵/۸ برابر افزایش می‌دهد.



نمودار ۲: بررسی اثر GS-1101 بر فعالیت متابولیک سلول‌های Nalm-6 به طور وابسته به دوز و زمان. سلول‌های Nalm-6 در پلیت ۹۶ خانه‌ای تحت تأثیر مقادیر مختلف GS-1101 قرار گرفته و به مدت ۲۴، ۳۶ و ۴۸ ساعت انکوبه شدند. میانگین و انحراف معیار نتایج حاصل از سه بار تکرار (mean \pm SD) محاسبه و p value به دست آمده نشان‌دهنده معنادار بودن نتایج از نظر آماری در مقایسه با نمونه کنترل می‌باشد (*، بیانگر $p < 0/05$ و **، بیانگر $p < 0/01$ و ***، بیانگر $p < 0/001$ است).

نمودار ۳: بررسی اثر GS-1101 بر فعالیت متابولیک سلول‌های Nalm-6 به طور وابسته به دوز و زمان. سلول‌های Nalm-6 در پلیت ۹۶ خانه‌ای تحت تأثیر مقادیر مختلف GS-1101 قرار گرفته و به مدت ۲۴، ۳۶ و ۴۸ ساعت انکوبه شدند. میانگین و انحراف معیار نتایج حاصل از سه بار تکرار (mean \pm SD) محاسبه و p value به دست آمده نشان‌دهنده معنادار بودن نتایج از نظر آماری در مقایسه با نمونه کنترل می‌باشد (*، بیانگر $p < 0/05$ و **، بیانگر $p < 0/01$ و ***، بیانگر $p < 0/001$ است).



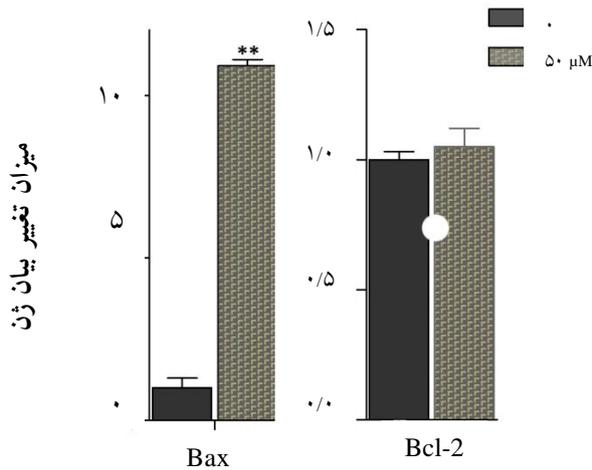
GS-1101 موجب توقف چرخه سلولی در مرحله G1 و افزایش درصد سلول‌های Nalm-6 در مرحله sub-G1 می‌شود.

برای بررسی اثر مهارى GS-1101 بر چرخه سلولی، سلول‌های Nalm-6 با دوزهای ۲۰، ۳۰ و ۵۰ میکرومولار دارو به مدت ۳۶ ساعت تیمار شدند و با فلوسایتومتری مورد آنالیز قرار گرفتند. نتایج به دست آمده حاکی از آن است که افزایش دوز GS-1101 منجر به افزایش درصد سلول‌ها در فاز G1 می‌شود. بدین ترتیب که درصد سلول‌ها در فاز G1 در گروه کنترل ۳۰٪ و در دوزهای ۱۰،

تیمار سلول‌های Nalm-6 با GS-1101 منجر به افزایش بیان ژن p21 می‌شود:

پس از آن که مشخص شد که داروی GS-1101 باعث توقف چرخه سلولی در مرحله G1 می‌شود؛ بر آن شدیم تا تأثیر مولکولی این دارو بر روی یکی از مهم‌ترین ژن‌های تنظیم‌کننده چرخه سلولی را مورد ارزیابی قرار دهیم.

با اتصال به پروتئین‌های مهارکننده آپوپتوز و آنتاگونیزه کردن اثر مهاری آن‌ها، روند آپوپتوز را فعال می‌کند. از طرفی پروتئین Bcl-2 که یک مهار کننده آپوپتوز است، با جلوگیری از آزاد شدن سیتوکروم c از میتوکندری اثر مهاری خود را اعمال می‌کند (۱۲). برای بررسی تاثیر GS-1101 بر بیان ژن‌های Bax و Bcl-2، میزان بیان mRNA این دو ژن توسط روش Real-Time PCR مورد ارزیابی قرار گرفت. نتایج حاصل نشان می‌دهند که دوز ۵۰ میکرومولار GS-1101 منجر به افزایش ۱۳ برابری بیان ژن Bax شده است. لازم به ذکر است که این دارو تاثیر معنا داری بر روی فعالیت رونویسی ژن Bcl-2 ندارد (نمودار ۵).

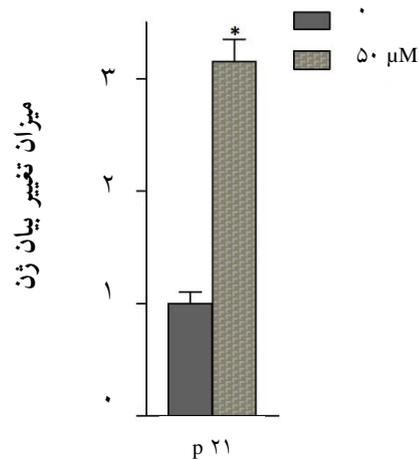


نمودار ۵: تاثیر GS-1101 در القای مرگ سلولی در سلول‌های Nalm-6. سلول‌های Nalm-6 با غلظت ۵۰ میکرومولار از دارو به مدت ۳۶ ساعت تیمار و پس از ساخت cDNA میزان بیان ژن‌ها با استفاده از روش Quantitative RT-PCR محاسبه شد. GS-1101 باعث افزایش بیان ژن پروآپوپتوتیک Bax می‌شود. این در حالی است که داروی GS-1101 تاثیر معناداری بر روی میزان بیان mRNA ژن آنتی آپوپتوتیک Bcl-2 نمی‌گذارد. میانگین و انحراف از معیار نتایج حاصل از سه بار تکرار (Mean ± SD) محاسبه و p value به دست آمده نشان‌دهنده معنادار بودن نتایج از نظر آماری در مقایسه با کنترل می‌باشد (**، بیانگر $p < 0.01$ است).

بحث

نتایج حاصل از این تحقیق نشان داد که استفاده از

مطالعه‌های پیشین نشان داده‌اند که ژن p21 در تنظیم چرخه سلولی و پیش رفت آن از مرحله G1 به S نقش به سزایی را ایفا می‌نماید. p21 یک پروتئین مهارکننده سیکلین است که با اتصال به سیکلین‌های CDK2، CDK1 و مجموعه CDK4/6 آن‌ها را مهار کرده و به عنوان تنظیم کننده پیشروی سیکل سلولی در فازهای G1 و S عمل می‌کند. توقف سیکل سلولی به وسیله p21 تمایز را افزایش داده و از تکثیر جلوگیری می‌نماید (۱۱). بر همین اساس در این بررسی پس از تیمار سلول‌های Nalm-6 با دوز مؤثره دارو (۵۰ میکرومولار)، میزان تغییر بیان mRNA ژن p21 با کمک روش Rq-PCR سنجیده شد (نمودار ۴). همان طور که در نمودار ۴ نمایش داده شده است، این دارو می‌تواند پس از گذشت ۳۶ ساعت به صورت کاملاً معناداری میزان بیان ژن p21 را افزایش دهد.



نمودار ۴: GS-1101 سبب افزایش فعالیت رونویسی ژن p21 می‌شود. پس از تیمار ۳۶ ساعته سلول‌های Nalm-6 با دوز ۵۰ میکرومولار از داروی GS-1101، میزان بیان mRNA ژن p21 به صورت معناداری افزایش یافت. میانگین و انحراف معیار نتایج حاصل از سه بار تکرار (mean ± SD) محاسبه و p value به دست آمده نشان‌دهنده معنادار بودن نتایج از نظر آماری در مقایسه با نمونه کنترل می‌باشد (* بیانگر $p < 0.05$ است).

GS-1101 باعث افزایش بیان ژن Bax در سلول‌های Nalm-6 می‌شود:

پروتئین Bax به عنوان یک پروتئین کلیدی در آپوپتوز،

مهارکننده مسیره‌های مهم پیام‌رسانی دخیل در پاتوژنز سرطان، هم چون GS-1101 که مهارکننده p110δPI3K می‌باشد، می‌تواند به عنوان راهکار نوین در درمان لوسمی‌های حاد مورد توجه قرار گیرد. اگر چه پیشرفت‌های اخیر در دستورالعمل‌های شیمی درمانی و پیوند سلول‌های بنیادی، میزان بقای مبتلایان به ALL را افزایش داده است؛ با این وجود تعدادی از بیماران به علت عود بیماری و یا مقاومت به درمان پیش‌آگهی بسیار ضعیفی دارند. بنابراین تلاش‌های تحقیقاتی بر یافتن رویکردهای درمانی جدید که مسیره‌های پیام‌رسانی مسئول بقای سلول‌های سرطانی و مقاومت آن‌ها به داروها را هدف قرار می‌دهند، متمرکز شده است (۷). یکی از این مسیره‌های پیام‌رسانی، مسیر انتقال پیام PI3K/Akt/mTOR می‌باشد که در نتیجه تغییرات ژنتیکی در طیف وسیعی از سرطان‌ها دچار اختلال می‌شود (۱۳). ایزوفرم p110δ به عنوان یکی از مهم‌ترین ایزوفرم‌های PI3K در بروز بدخیمی‌های B cell شناخته می‌شود (۱۴). GS-1101 یک مهارکننده انتخابی زیر واحد p110δ می‌باشد که اثر خود را با مهار رقابتی محل اتصال ATP در این ایزوفرم اعمال می‌کند (۱۵). در مطالعه‌های آزمایشگاهی انجام شده بر روی سلول‌های CLL، GS-1101 عملکردهای مسیر PI3Kδ را مهار کرده و منجر به کاهش زنده‌مانی سلول‌ها و القای آپوپتوز در آن‌ها می‌شود (۱۶، ۱۷). در این مطالعه به بررسی اثر مهارکننده p110δ (GS-1101) بر روی سلول‌های Nalm-6 که از نوع Pre B-ALL هستند، پرداخته شده است. نتایج به دست آمده در این بررسی نشان دادند که GS-1101 باعث کاهش شمارش سلولی و فعالیت متابولیک سلول‌های Nalm-6 به صورت وابسته به دوز و زمان می‌شود. این بررسی‌ها نشان می‌دهد که GS-1101 در دوز ۵۰ میکرومولار می‌تواند بیش از نیمی از سلول‌های Nalm-6 (IC50) را در طی ۴۸ ساعت نابود نماید و این تأییدی دال بر اثرات سایتوتوکسیک و آنتی‌پرولیفراتیو این دارو در سلول‌های مشتق شده از pre-B ALL می‌باشد. مشابه با یافته‌های این پژوهش، نگوئن و همکارانش نیز در سال ۲۰۱۴ گزارش نموده‌اند که متعاقب تیمار سلول‌های میلوئیدی با این مهارکننده PI3K، نه تنها میزان تکثیر

(PUMA) و نیز کاهش بیان فاکتورهای آنتی آپوپتوتیک (MCL-1، BCL-XL) صورت می‌گیرد (۲۴).

نتیجه‌گیری

در کل، این مطالعه کارآیی داروی GS-1101 را در سلول‌های Nalm-6 که از نوع pre-B ALL هستند، نشان می‌دهد. با توجه به تحمل‌پذیری بالای این مهارکننده و مؤثر بودن آن در بدخیمی‌های لنفوپروفیبراتیو مزمن، این مطالعه GS-1101 را به‌عنوان عامل نوید بخشی در درمان لوسمی حاد لنفوئیدی مطرح می‌سازد. این در حالی است که تحقیقات بیشتری مانند کارآزمایی‌های بالینی و مطالعه دقیق‌تر مکانیسم عملکرد دارو، سرنخ‌های با ارزشی در اختیار پزشکان به‌جهت انتخاب این مهارکننده اختصاصی p110δ برای درمان بیماران مبتلا به ALL قرار خواهد داد.

این سلول‌های pre-B ALL می‌باشد. هم‌چنین بررسی‌های بعدی صورت گرفته بر روی ژن‌های کنترل‌کننده آپوپتوز، از جمله Bax به‌عنوان مهم‌ترین مولکول‌های پروآپوپتوتیک نشان داد که داروی GS-1101 به‌صورت قابل‌توجهی می‌تواند بیان ژن Bax را افزایش دهد و بدین ترتیب با افزایش نسبت بین ژن‌های پرو به آنتی‌آپوپتوتیک، باعث فعال شدن مسیرهای آپوپتوزی در رده سلولی Nalm-6 گردد. در همین خصوص سیوالرو و همکارانش نیز با بررسی اثر یکی از مهارکنندگان مسیر PI3K بر روی شاخص آپوپتوز در سلول‌های لنفوما، دریافتند که مهار این مسیر با شکسته شدن کاسپاز ۳، ۸ و ۹ و فعال شدن مسیر داخلی و خارجی آپوپتوز همراه می‌باشد. علاوه بر این در این پژوهش به این نتیجه رسیدند که القای آپوپتوز در سلول‌های تحت تیمار با مهارکننده PI3K تا حد زیادی با افزایش بیان فاکتورهای پروآپوپتوتیک (BAD، BIM) و

References :

- Inaba H, Greaves M, Mullighan CG. Acute lymphoblastic leukaemia. *Lancet* 2013; 381(9881): 1943-55.
- Hoelzer D, Gökbuget N, Ottmann O, Pui CH, Relling MV, Appelbaum FR, et al. Acute lymphoblastic leukemia. *Hematology Am Soc Hematol Educ Program* 2002; 2002: 162-92.
- McKenzie SB, Williams L. *Clinical laboratory hematology*. 3rd ed. USA: Pearson; 2014. p. 120.
- Akinleye A, Avvaru P, Furqan M, Song Y, Liu D. Phosphatidylinositol 3-kinase (PI3K) inhibitors as cancer therapeutics. *J Hematol Oncol* 2013; 6(1): 88.
- Neri LM, Cani A, Martelli AM, Simioni C, Junghans C, Tabellini G, et al. Targeting the PI3K/Akt/mTOR signaling pathway in B-precursor acute lymphoblastic leukemia and its therapeutic potential. *Leukemia* 2014; 28(4): 739-48.
- Okkenhaug K, Bilancio A, Farjot G, Priddle H, Sancho S, Peskett E, et al. Impaired B and T cell antigen receptor signaling in p110δ PI 3-kinase mutant mice. *Science* 2002; 297(5583): 1031-4.
- Jabbour E, Ottmann OG, Deininger M, Hochhaus A. Targeting the phosphoinositide 3-kinase pathway in hematologic malignancies. *Haematologica* 2014; 99(1): 7-18.
- Fruman DA, Rommel C. PI3Kδ inhibitors in cancer: rationale and serendipity merge in the clinic. *Cancer Discov* 2011; 1(7): 562-72.
- Gopal AK, Kahl BS, de Vos S, Wagner-Johnston ND, Schuster SJ, Jurczak WJ, et al. PI3Kδ inhibition by idelalisib in patients with relapsed indolent lymphoma. *N Engl J Med* 2014; 370(11): 1008-18.
- Ikeda H, Hideshima T, Fulciniti M, Perrone G, Miura N, Yasui H, et al. PI3K/p110 {delta} is a novel therapeutic target in multiple myeloma. *Blood* 2010; 116(9): 1460-8.
- Gartel AL, Radhakrishnan SK. Lost in transcription: p21 repression, mechanisms, and consequences. *Cancer Res* 2005; 65(10): 3980-5.
- Asghari kia L, Ghaffari SH, Hamidpour M, Ghavamzadeh A. Induction of cell death and apoptosis in NB4 promyelocytic leukemic cells using Oligonucleotide as a telomerase antagonist. *Sci J Iran Blood Transfus Organ* 2016; 13(1): 1-10. [Article in Farsi]
- Chang F, Lee JT, Navolanic PM, Steelman LS, Shelton JG, Blalock WL, et al. Involvement of PI3K/Akt pathway in cell cycle progression, apoptosis, and neoplastic transformation: a target for cancer chemotherapy. *Leukemia* 2003; 17(3): 590-603.
- Macias-Perez IM, Flinn IW. GS-1101: a delta-specific PI3K inhibitor in chronic lymphocytic leukemia. *Curr Hematol Malig Rep* 2013; 8(1): 22-7.
- Castillo JJ, Furman M, Winer ES. CAL-101: a phosphatidylinositol-3-kinase p110-delta inhibitor for the treatment of lymphoid malignancies. *Expert Opin Investig Drugs* 2012; 21(1): 15-22.
- Hoellenriegel J, Meadows SA, Sivina M, Wierda WG,

- Kantarjian H, Keating MJ, *et al.* The phosphoinositide 3'-kinase delta inhibitor, CAL-101, inhibits B-cell receptor signaling and chemokine networks in chronic lymphocytic leukemia. *Blood* 2011; 118(13): 3603-12.
- 17- Lannutti BJ, Meadows SA, Herman SE, Kashishian A, Steiner B, Johnson AJ, *et al.* CAL-101, a p110 δ selective phosphatidylinositol-3-kinase inhibitor for the treatment of B-cell malignancies, inhibits PI3K signaling and cellular viability. *Blood* 2011; 117(2): 591-4.
- 18- Nguyen L, Sesay A, Mitchell B. Effect of CAL-101, a
- 19- PI3K δ inhibitor, on ribosomal rna synthesis and cell proliferation in acute myeloid leukemia cells. *Blood Cancer J* 2014; 4: e228.
- 20- Macleod KF, Sherry N, Hannon G, Beach D, Tokino T, Kinzler K, *et al.* p53-dependent and independent expression of p21 during cell growth, differentiation, and DNA damage. *Genes Dev* 1995; 9(8): 935-44.
- 21- Toyoshima H, Hunter T. p27, a novel inhibitor of G1 cyclin-Cdk protein kinase activity, is related to p21. *Cell* 1994; 78(1): 67-74.
- 22- Bashash D, Safaroghli-Azar A, Delshad M, Bayati S, Nooshinfar E, Ghaffari SH. Inhibitor of pan class-I PI3K induces differentially apoptotic pathways in acute leukemia cells: Shedding new light on NVP-BKM120 mechanism of action. *Int J Biochem Cell Biol* 2016; 79: 308-17.
- 23- Chen H, Evarts J, Webb H, Ulrich R. Biotransformation of GS-1101 (CAL-101), a potent and selective inhibitor of PI3K delta for the treatment of patients with hematologic malignancies. *FASEB J* 2012; 26(1 Supplement): 850.10.
- 24- Civallero M, Cosenza M, Pozzi S, Bari A, Ferri P, Sacchi S. Activity of BKM120 and BEZ235 against Lymphoma Cells. *Biomed Res Int* 2015; 2015: 870918.

Original Article

Evaluation of the effect of selective p110 δ inhibitor on acute lymphoblastic leukemia cells

Sadrezami P.¹, Safar-Oughlou Azar A.¹, Bashash D.¹

¹Hematology Department, Faculty of Allied Medicine, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran

Abstract

Background and Objectives

The frequency of deregulated PI3K in acute lymphoblastic leukemia (ALL) coupled with the critical role of this signaling pathway in the acquisition of chemo-resistant phenotype lend compelling weight to the application of PI3K inhibitors for the treatment of ALL. In this study we aimed to evaluate the effect of selective p110 δ inhibitor, GS-1101 on acute lymphoblastic leukemia Nalm-6 cells.

Materials and Methods

Nalm-6 cells were treated with different concentrations of GS-1101. In order to determine the cytotoxic and anti-proliferative effects of the drug, MTT and trypan blue exclusion assays were performed, respectively. Afterwards the effect of GS-1101 on cell cycle progression was evaluated using flowcytometry. Finally, Rq-PCR was applied to evaluate the mRNA expression level of cell cycle- and apoptotic-related genes in GS-1101-treated cells.

Results

Our results showed that GS-1101 not only reduced the number of viable cells but also hampered the metabolic activity of inhibitor-treated Nalm-6 cells both in dose- and time-dependent manner. Moreover, we found that the anti-proliferative effect of GS-1101 is mediated, at least partially, through the induction of G1 arrest as a result of up-regulated p21 expression level and accumulation of cells in sub-G1 phase of cell cycle. The results of Rq-PCR also demonstrated that GS-1101 exerts an inductive effect on the mRNA expression level of Bax, as the most important pro-apoptotic gene.

Conclusions

p110 δ isoform inhibitor, GS-1101 shows both apoptotic and anti-proliferative effect on Nalm-6 cells through inducing cell-cycle arrest via up-regulation of cycline-dependent kinase inhibitor, p21 and upregulation of pro-apoptotic-related gene.

Key words: Acute Lymphoid Leukemia, Apoptosis, Cell Cycle

Received: 13 Nov 2016

Accepted: 1 Jan 2017

Correspondence: Bashash D., PhD of Hematology & Blood Banking. Assiatant Professor of Hematology Department, Faculty of Allied Medicine, Shahid Beheshti University of Medical Sciences. Postal Code: 1971653312, Tehran, Iran. Tel: (+9821) 22721150; Fax: (+9821) 22721150 E-mail: david_5980@yahoo.com