

بررسی ارتباط بین اثر افزایشی miR-210 و بیان زنجیره گاما هموگلوبین

دکتر سید امیرحسین امامی^۱، شاهین محمدی^۲، دکتر سعید کاویانی^۳

دکتر مسعود سلیمانی^۳، دکتر شعبان علیزاده^۴، احترام دژبخش^۵

فاطمه کوهکن^۶، مجید مصاحبی^۷، دکتر حسین درگاهی^۸

چکیده

زمینه و هدف: microRNA ها دسته‌ای از RNAهای کوچک غیر کدکننده‌ای هستند که در فرآیندهای متعدد سلولی از قبیل تکثیر، تمایز، آپوپتوز و سرطان نقش دارند. مطالعات اخیر افزایش miR-210 را در طی تمایز پیش سازهای خونی به رده اریترئوئیدی نشان داده‌اند. هدف از مطالعه حاضر بررسی تاثیر افزایشی MiR-210 بر تغییر بیان هموگلوبین گاما در رده سلولی k562 می‌باشد.

روش بررسی: ابتدا رده سلولی k562 در محیط RPMI1640 کشت داده شد. pre-miR-210 توسط لیپوفکتامین به سلول K562 انتقال داده شد. افزایش بیان pre-miR-210 با miRNA real time-PCR تایید شد سپس تغییر الگوی بیان هموگلوبین گاما در روز ۷ و ۱۴ با RT-PCR و real time pcr بررسی گردید.

یافته‌ها: نتایج نشان دادند که افزایش miR-210 در رده سلولی K562 باعث ۲۵ برابر افزایش بیان هموگلوبین گاما نسبت به نمونه کنترل می‌شود. آنالیز داده‌ها معنی دار بودن الگوی تغییرات بیان هموگلوبین گاما نسبت به سلول کنترل را نشان داد (p≤۰/۰۰۰۲).

نتیجه گیری: بر اساس یافته‌ها افزایش miR-210 می‌تواند بیان زنجیره گاما را به طور چشمگیری افزایش دهد. از این رو پس از مطالعات تکمیلی، افزایش miR-210 می‌تواند هدف مناسبی در بهبود آنمی داسی و تالاسمی بتا باشد.

واژه‌های کلیدی: microRNA ، miR-210 ، K562

* نویسنده مسئول :

دکتر حسین درگاهی ؛

دانشکده پیراپزشکی دانشگاه علوم

پزشکی تهران

Email :

Hdargahi@sina.tums.ac.ir

- پذیرش مقاله : آبان ۹۰

- دریافت مقاله : خرداد ۹۰

مقدمه

Micro RNA ها ملکول‌های کوچکی از خانواده

RNA هستند که دسته‌ای از مکانیسم‌های اپی ژنتیکی

را پیش می‌برند.

علی رغم عملکرد اساسی miRNA ها در بیولوژی، ملکول‌های مذکور تا سال ۱۹۹۳ برای جهان علم ناشناخته بودند تا زمانی که Lin-4 در کرم C.Elegans توسط Lee شناسایی گردید. هفت سال بعد Let 7 در C.Elegans و توالی‌های مشابه در ژنوم یوکاریوتها شناسایی شدند. در سال ۲۰۰۱ برای اولین بار واژه miRNA برای نامگذاری این RNAهای کوچک بکار گرفته شد. تاکنون بالغ بر ۱۰۰۰ عدد miRNA در پروکاریوت‌ها و یوکاریوت‌ها شناخته شده است. سهم ژنوم انسان از این تعداد قریب به ۷۰۰ عدد می‌باشد. miRNA های بالغ ۲۴-۱۹ نوکلئوتید طول

^۱ دانشیار گروه خون و آنکولوژی دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی تهران

^۲ کارشناس ارشد هماتولوژی و بانک خون دانشکده پیراپزشکی دانشگاه علوم پزشکی تهران

^۳ استادیار گروه هماتولوژی و بانک خون دانشکده پزشکی دانشگاه تربیت مدرس

^۴ استادیار گروه هماتولوژی و بانک خون دانشکده پیراپزشکی دانشگاه علوم پزشکی تهران

^۵ کارشناس ارشد ایمونولوژی دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی شیراز

^۶ دانشجوی دکتری ژنتیک مولکولی دانشکده علوم زیستی دانشگاه تربیت مدرس

^۷ کارشناس ارشد هماتولوژی و بانک خون دانشکده پزشکی دانشگاه تربیت مدرس

^۸ دانشیار گروه مدیریت خدمات بهداشتی درمانی دانشکده پیراپزشکی عضو مرکز تحقیقات

مدیریت اطلاعات سلامت دانشگاه علوم پزشکی تهران

(mitermysin) افزایش سطح miR-210 با افزایش تمایز اریتروئیدی و بیان ژن هموگلوبین F مرتبط می‌باشد(۸).

رده سلولی K562 یک لاین سلولی برگرفته از لوسمی میلوئیدی مزمن بوده و این سلول‌ها خصوصیات اولیه اریتروسیتی نیز دارند. برخی از کلون‌های این رده سلولی قابلیت بیان میزان کمی از هموگلوبین‌های جنینی را دارند.

از آنجا که تغییرات میزان بیان زنجیره‌های هموگلوبین‌های مختلف به عنوان یکی از شایع‌ترین اختلالات ژنی انسان بوده و بیماری‌های گسترده را شامل می‌شوند، بنابراین شناسایی عواملی که قادر به افزایش بیان زنجیره‌های هموگلوبین‌های مختلف و اصلاح این اختلالات شوند، بسیار ارزشمند خواهند بود. لذا، در تحقیق مذکور، رده سلولی K 562 به عنوان مدلی برای مطالعه تاثیر افزایش بیان miR-210 در تغییرالگوی بیان زنجیره گاما انتخاب گردید تا در صورت کسب نتایج رضایت بخش مطالعات تکمیلی بعدی طراحی و اجرا شود.

روش بررسی

کشت سلولی

در تحقیق حاضر رده سلولی K562 جهت مطالعه از بانک سلولی ایران تهیه گردید.

سلولهای مذکور در محیط RPMI1640(Gibco,USA) حاوی FBS(Gibco) ۱۰٪ و در شرایط مناسب دمای ۳۷ درجه سانتیگراد، رطوبت حدود ۹۵٪ و CO2 ۵٪ پاساژ داده شدند.

پس از چند پاساژ سلولها از نظر درصد زنده بودن با تریپان بلو ارزیابی شدند که درصد زنده بودن آنها رضایت بخش و حدود ۹۸٪ بود. قبل از انتقال(Transfection) سلول‌ها به تعداد ۸۰۰۰۰ در

داشته، تک رشته‌ای و غیرکد بوده و بیان ژن هدف را از طریق اتصال به 3'UTR و احتمالا 5'UTR mRNA تنظیم می‌کنند. در انسان حدود ۳۰-۱۰ درصد ژنوم توسط miRNA کنترل می‌گردد.

مولکول‌های مذکور در روندهای حیاتی سلول مانند تکثیر، پیری سلولی، آپوپتوز، متابولیسم و تمایز سلولی نقش دارند. الگوی بیان miRNA ها در بافت‌های مختلف متفاوت می‌باشد. تحقیقات اخیر نشان داده است که miRNA ها نقش اساسی در تنظیم خونسازی داشته و این کار را از طریق کنترل تنظیمات کلیدی مانند فاکتورهای خونسازی، گیرنده فاکتورهای رشد، گیرنده کموکین‌ها انجام می‌دهند و در نتیجه هرگونه بدتنظیمی یا مشکل در بیان آنها منجر به اختلالات خونی خواهد شد(۵-۱).

مطالعات متعددی بیان miRNA های مختلف را در طی تمایز اریتروئیدی بررسی نمودند، اما اخیرا به نقش miR-210 به عنوان یک miRNA کلیدی در تمایز اریتروئیدی توجه عمده‌ای معطوف شده است. miR-210 در بخش ایترونی یک ژن غیر کد کننده در کروموزم ۱۱ کد می‌شود. توالی miR-210 بالغ 66-CUGUGCGUGUGACAGCGGCUGA-87 می‌باشد. این miRNA در طول بلوغ اریتروستی دچار افزایش بیان می‌شود.

Kosaka و همکاران(۲۰۰۸) با بررسی پروفایل بیانی بیش از ۳۰۰ miRNA مختلف نشان دادند که متعاقب افزودن اریتروپوئین بیان mir-188, 210,360 در رده سلولی UT7/Epo افزایش می‌یابد(۶).

Yang و همکاران(۲۰۰۹) با القای اریتروپوئز بواسطه همین رده سلولی K562 و سلولهای CD34+ بند ناف دریافتند که mir-126 در این سلول‌ها افزایش داشته و mir-103, 130a, 210, 18b با کاهش بیان مواجه است(۷). Bianchi و همکارانش نشان دادند که در سلولهای k562 درمان شده با میترمایسین

گروه‌های (تست و کنترل) جداگانه شمارش و در پلیت‌های ۱۲ خانه تقسیم گشتند. پیش ساز miR-210 (از شرکت Ambion) تهیه و طبق پروتکل کیت آماده گردید. همچنین از کنترل منفی Ambion نیز به منظور جلوگیری از گزارش تاثیر غیر اختصاصی احتمالی pre-miR استفاده گردید.

انتقال Pre-miR به سلولهای K562

Pre-miR-210 با استفاده از لیپوفکتامین ۲۰۰۰ (Invitrogen, USA) به صورت زیر به سلولهای K562 انتقال داده شدند که ابتدا ۴ میکرولیتر لیپوفکتامین و ۲۰۰ میکرو لیتر از محیط OPTIMEM (اوپتیمم) (Gibco, USA) رقیق شدند و ۵ دقیقه در دمای محیط انکوبه گردیدند. سپس محتوای دو لوله با هم مخلوط شده و پس از ۳۰ دقیقه انکوبه در دمای محیط، به پلیت سلولی از قبل آماده شده اضافه گردید. انتقال کنترل منفی با همین روش انجام گرفت. به منظور نگهداشتن قدرت افزایشی، انتقال pre miR هر ۳ روز یکبار تکرار شد.

استخراج RNA

روز هفتم پس از انتقال، نمونه‌های تست، کنترل منفی و کنترل جمع آوری گردیده و با استفاده از معرف استخراج (iNtRON) Biotechnology, Inc easy-blue RNA طبق پروتکل انجام گردید. سپس برای اطمینان از کمیت و کیفیت RNA استخراج شده، جذب نوری آن در طول موج‌های ۲۶۰/۲۸۰ قرائت گردید. برای جلوگیری از آلودگی با DNA ژنومی، RNA های استخراج شده بوسیله آنزیم DNaseI مطابق دستورالعمل (Fermentas) تیمار شدند.

سنتز cDNA

سنتز cDNA با استفاده از کیت سنتز (Bioer) cDNA انجام شد. به این منظور 20ng از RNA به مخلوطی از ۱ میکرولیتر پرایمر oligodt، ۰/۵ میکرولیتر آنزیم AMV، ۴ میکرولیتر بافر 4x، ۰/۵ میکرولیتر مهارکننده RNase، ۱ میکرولیتر dNTP mix اضافه شده و با آب عاری از نوکلئاز به حجم ۲۰ میکرولیتر رسانده شد و سپس با برنامه زیر در دستگاه ترموسیکلر قرار گرفت (جدول ۱).

جدول ۱: برنامه دمایی سنتز cDNA سلول رده K562

زمان (دقیقه)	دما (درجه سانتی گراد)
۱۰ دقیقه	دمای اتاق (۲۵)
۴۵ دقیقه	۶۰-۴۲ درجه سانتی گراد
۵ دقیقه	۹۵ درجه سانتی گراد
۵ دقیقه	حمام یخ (۴ درجه)

واکنش QRT-PCR برای زنجیره گاما

برای مطالعه تغییر در بیان زنجیره گاما هموگلوبین cDNA سنتز شده روز ۷ و ۱۴ با استفاده

از پرایمرهای زیرتحت واکنش Real time-PCR قرار گرفتند (جدول ۲). در این واکنش GAPDH به عنوان کنترل داخلی استفاده گردید.

جدول ۲: توالی پرایمرهای هموگلوبین γ و GAPDH

Hemoglobin γ	F: GGAGGACAAGGCTACTATCA R: GAATTCCTTTGCCGAAATGGA
GAPDH	F: GCTGAGTACGTCGTGGAGTC R: GCAGGAGGCATTGCTGATG

یافته‌ها

جهت انتقال بهینه از غلظت‌های مختلف اسکراملبل (scramble) استفاده گردید تا غلظت بهینه که بیشترین کارایی و کمترین سمیت را داشته باشد انتخاب شود. سپس با استفاده از فلوسیتومتری میزان انتقال به سلول‌های K562 ارزیابی گردید. در حالت بهینه میزان انتقال premiR-210 با لیپوفکتامین حدود ۵۷٪ بدست آمد.

جهت بررسی سطح pre-miR-210 پس از انتقال pre miR از کیت اندازه گیری miRNA شرکت stratagene استفاده شد. در این کیت از پرایمر U6 RNA به عنوان کنترل داخلی استفاده گردید. بعد از گذشت ۳ روز از انتقال pre miR سطح miR-210 در مقایسه با سلولهای کنترل ۱۷ برابر افزایش یافته بود. همانطور که قبلا ذکر شد جهت بالا نگهداشتن سطح mir در محیط انتقال pre miR هر ۳ روز یکبار تکرار شد.

از آنجایی که سلولهای K562 از منشاء CML با خصوصیات اریترولوئوسی می‌باشند، بنابراین پس از انتقال miRNA با روش RT-PCR نمی‌توان بطور کمی تغییرات ناشی از تاثیر افزایشی miRNA را تخمین زد، زیرا در رده K562 تمامی باندهای هموگلوبین و همچنین فاکتورهای GATA-1 را بیان می‌کند. بنابراین، برای مقایسه کمی بیان زنجیره گاما در تست و کنترل از روش Relative Real Time PCR استفاده گردید.

نمودار ۱ بررسی الگوی بیان زنجیره گاما با واکنش real Time PCR را نشان می‌دهد که بیان زنجیره گاما در نمونه انتقال یافته با miR-210 در مقایسه با نمونه کنترل ۲۴ مرتبه افزایش دارد که این تفاوت به لحاظ آماری معنی دار می‌باشد.

value با روش student t-test مورد بررسی قرار گرفت و سطوح P value کمتر از ۰/۰۵ از لحاظ

پس از انتقال پیش ساز، از نمونه‌های روز سوم و هفتم به منظور بررسی میزان افزایش و کاهش بیان Pre-miR-210 مطالعه شدند. به دلیل کوتاه بودن طول miRNA ها ردیابی آنها با استفاده از real time PCR معمولی امکان پذیر نمی‌باشد بنابراین از کیت miRNA QPCR(stratgene) استفاده گردید.

واکنش miRNA QRT-PCR

بوسیله کیت سنتز 1st-Strand cDNA miRNA ابتدا miRNA ها پلی آدنیلایسون شده و سپس به cDNA تبدیل می‌شود.

در مرحله بعد این cDNA با استفاده از پرایمر عمومی (Universal) و پرایمر اختصاصی (طراحی شده) تحت QPCR قرار گرفت. دمای بهینه برای اتصال هر دو پرایمر ۶۰ درجه می‌باشد. برنامه ترموسیکلر بر اساس دستورالعمل سازنده کیت به صورت زیر در جدول ۳ تنظیم گردید.

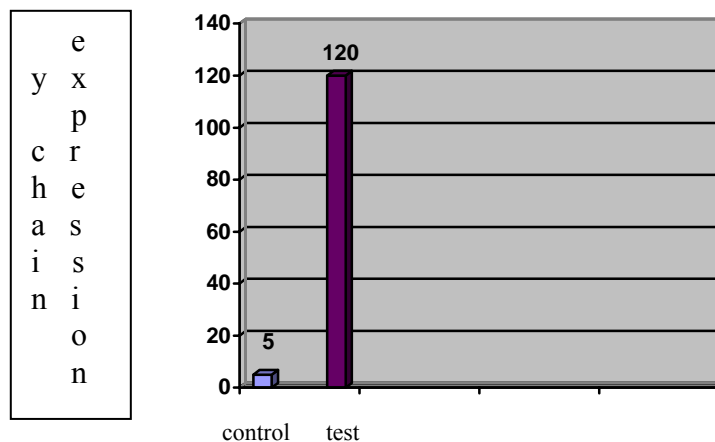
جدول ۳: برنامه ترموسیکلر

تکرار	زمان	دما [درجه سانتیگراد]
۱ سیکل	۵ دقیقه	۹۴
۲۰ سیکل	۱۰ ثانیه	۹۴
	۳ ثانیه	۶۰ (قرائت)

محاسبات آماری

بیان نسبی ژن گاما در نمونه‌های کنترل و تست با استفاده از رابطه $2^{-\Delta\Delta Ct}$ محاسبه گردید.

نتایج نشان داده شده میانگین ۳ بار آزمایش مستقل و بصورت دوبار تکرار می‌باشند تفاوت بیان زنجیره گاما در نمونه کنترل و تست با روش student t-test مورد بررسی قرار گرفت و سطوح P value کمتر از ۰/۰۵ از لحاظ آماری معنی دار فرض گردید.



نمودار ۱: مقایسه بیان هموگلوبین گاما گروه تست و کنترل

آماري معنی دار فرض گردید ($P \leq 0/002$).

کننده جهت بیان ژنها مورد توجه قرار گرفته است که از جمله آنها microRNA ها هستند. همچنین microRNA ها در درون گلبولهای قرمز یافت شده است. بدین سبب miRNA ها به عنوان کاندید مناسبی جهت تنظیم فرایندهای تکثیر و تعیین سمت تمایز سلولهای خونی قوت گرفته است. RNA POI II مولکولهای کوچکی هستند که توسط RNA POI II رونویسی شده و باعث تنظیم بیان ژن در سطح پس از رونویسی می‌شوند. نقش این مولکولها در روندهای فیزیولوژیک و پاتولوژیک متعددی از قبیل تکثیر، تمایز، آپوپتوز و بدخیمی‌ها به اثبات رسیده است. تمایز اریتروئیدی روند پیچیده‌ای است که نقش miRNA های متعدد در آن به اثبات رسیده است این مولکولها معمولاً از طریق برداشتن اثر مهاري از ژنهای اختصاصی اریتروئیدی و یا القای اثر مهاري بر روی ژنهای سایر رده‌ها عمل می‌کنند (۱۴-۱۲).

miRNA های افزایش یافته در طی تمایز رده اریتروئیدی می‌توان به miR های ۲۱ و ۲۱۰ و ۱۴۴ و ۱۶۵۱ و ۱۵۵a و miRNA های کاهش یافته به ۲۴ و ۲۲۱ و ۲۲۳ و ۱۵۵ و mir-۱۵۰ اشاره کرد (۱۴-۱۲). در مطالعات متعددی بر روی رده سلول K562 انجام

بحث

خونسازی فرایند بسیار پیچیده و چند مرحله‌ای است که طی آن از یک سلول مادری واحد (HSC) سلولهای مختلف خونی با خصوصیات و وظایف مختلف تولید می‌گردد. این روند ناشی از تعامل و همکاری فاکتورهای رشد، فاکتورهای رونویسی و بسیاری از مولکولهای دیگر می‌باشد. تولید گلبولهای قرمز یک فرایند دینامیک و به شدت تنظیم شده است.

محل تولید این سلولها در بزرگسالان، مغز استخوان می‌باشد که طی یک روند تمایزی با گذر از مراحل پرونورموبلاست تا گلبول قرمز بالغ وارد خون می‌شوند.

اصلی‌ترین سیتوکین دخیل در اریتروپوئز فاکتور مترشح از کلیه اریتروپویتین نام داشته و فاکتورهای رونویسی مهم دیگر در این روند نیز شامل SCL, EPO, HIF, GATA-, GATAII, FOG-1, EKLF, IL3, IL9, CBP, PU1, LMO2, HoxB4, Ikarus می‌باشد (۹-۱۱).

در دهه اخیر شبکه جدیدی از RNA های غیر کد

حاضر معلوم نیست، اما بطور کلی می‌توان گفت که به دلیل نوپا بودن این شاخه و با پیشرفت تکنولوژی و دانش می‌توان نتایج مطمئن‌تری به دست آورد.

نتیجه گیری

دست یافتن به مکانیسم‌های دقیق ژنتیکی و اپی ژنتیکی که سبب تنظیم بیان ژنها در سلولهای خونی رویان، جنین و بزرگسالان می‌شوند باعث توسعه آگاهی ما در تشخیص، درمان و مدیریت بیماریهای مختلف خونی و از جمله آنمی‌ها بویژه تالاسمی‌ها، هموگلوبینوپاتی‌ها و بدخیمی‌های خونی مانند MDS خواهد شد. توانایی miRNA ها در القاء تمایز به سمت یک رده خاص و یا توانایی آنها در بیان ژنهای خاصی مانند ژنهای هموگلوبین، نقش بالقوه آنها را در ژن درمانی یاد آور می‌سازد. ناگفته پیداست که بیماریهای ناشی از اختلال گلبولهای قرمز گروه عظیمی از بیماریهای انسان و حیوانات را به خود اختصاص داده است که درصد عظیمی از آنها تنها ناشی از یک جهش یا بدتنظیمی است. miRNA ها با توجه به هدف قرار دادن ژنهای متعدد کاندید خوبی در این زمینه هستند. شاید در آینده بشر بتواند با مطالعات تکمیلی و دقیق از این مولکولهای کوچک و توانمند در پزشکی و مهندسی بافت به شایسته‌ترین نحو بهره ببرد.

تسکر و قدردانی

این مقاله نتیجه طرح تحقیقاتی مصوب دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی تهران به شماره ۱۰۸۴۹ مورخ ۱۳۸۹/۲/۳۱ می‌باشد.

شده از فاکتورهای مختلفی نظیر Epo, IL-3, Hemine و mitermysin به منظور القای تمایز به سمت رده اریتروئیدی استفاده گردیده است. هر چند هنوز مطالعه‌ای مبنی بر تاثیر افزایشی miR-210 در تمایز اریتروئیدی منتشر نشده است. در مطالعه حاضر تاثیر افزایشی miR-210 در القای تمایز به سمت رده اریتروئیدی در سلول K562 بدون فاکتورهای رشد هماتوپویتیک بررسی شد (۱۶-۱۵).

Bianchi (۲۰۰۹) پروفایل بیان miRNA ها را در سلول‌های پیش ساز رده اریتروئیدی شخص نرمال و دو بیمار مبتلا به تالاسمی که یکی از آنها فنوتیپ HPFH داشتند را از طریق آرایه (Micro array) بررسی نمود و نشان داد که بیان miR-210 به میزان زیادی در سلول‌های پیش ساز اریتروئیدی فرد مبتلا به HPFH افزایش می‌یابد. از سوی دیگر، پس از انجام RT-PCR بر روی سلول‌های K562 تحریک شده با میترامایسین، افزایش بیان miR-210 و کاهش بیان miRNA های ۲۲۱، ۲۲۲ و ۱۵۵ مشاهده گردید که در نتیجه مشخص شد القای miR-210 وابسته به زمان و میزان دارو است که با افزایش بیان ژن زنجیره گامای هموگلوبین همراه می‌باشد. مطالعه حاضر با مطالعه Bianchi همخوانی دارد. یافته‌های ما با یافته‌های حاصل از مطالعه Kosaka و همکاران که نشان دادند بیان miR-210 در سلول‌های TER119 رده سلولی با منشا اریتروئید موشی به میزان زیادی افزایش می‌یابد و در مدل آنمی القا شده موشی کاهش بیان دارد، مشابهت دارد (۸).

علیرغم اینکه نقش miRNA ها در کنترل اریتروپوئز مشخص شده است ولی چگونگی دخالت برخی miRNA ها واضح نیست و مطالعات انجام شده اغلب دارای تناقض هستند. دلیل این ناهمخوانی در حال

1. Du T, Zamore PD. Micro Primer: the biogenesis and function of microRNA. *Development* 2005 Nov; 132(21): 4645-52.
2. Filipowicz W, Bhattacharyya SN, Sonenberg N. Mechanisms of post-transcriptional regulation by microRNAs: are the answers in sight? *Nat Rev Genet* 2008 Feb; 9(2): 102-14.
3. Kim VN. MicroRNA biogenesis: coordinated cropping and dicing. *Nat Rev Mol Cell Biol* 2005 May; 6(5): 376-85.
4. Lee RC, Feinbaum RL, Ambros V. The *C elegans* heterochronic gene *lin-4* encodes small RNAs with antisense complementarity to *lin-14*. *Cell* 1993 Dec; 75(5): 843-54.
5. Wightman B, Ha I, Ruvkun G. Posttranscriptional regulation of the heterochronic gene *lin-14* by *lin-4* mediates temporal pattern formation in *C elegans*. *Cell* 1993 Dec; 75(5): 855-62.
6. Kosaka N, Sugiura K, Yamamoto Y, Yoshioka Y, Miazaki H, Komatsu N, et al. Identification of erythropoietin induced microRNAs in haematopoietic cells during erythroid differentiation. *British Journal of Haematology* 2008 Jun; 142(2): 293-300.
7. Yang GH, Wang F, Yu J, Wang XS, Yuan JY, Zhang JW. MicroRNAs are involved in erythroid differentiation control. *Journal of Cellular Biochemistry* 2009 Jun; 107(3): 548-56.
8. Bianchi N, Zuccato C, Lampronti I, Borgatti M, Gambari R. Expression of miR-210 during erythroid differentiation and induction of gamma-globin gene expression. *BMP Rep* 2009 Aug; 42(8): 493-9.
9. Tenen DG. Disruption of differentiation in human cancer: AML shows the way. *Nat Rev Cancer* 2003 Feb; 3(2): 89-101.
10. Metcalf D, Carpinelli MR, Hyland C, Mifsud S, Dirago L, Nicola NA, et al. Anomalous megakaryocytopoiesis in mice with mutations in the *c-Myb* gene. *Blood* 2005 May; 105(9): 3480-7.
11. Ferreira R, Wai A, Shimizu R, Gillemans M, Rottier R, Von Lindern M, et al. Dynamic regulation of Gata factor levels is more important than their identity. *Blood* 2007 June; 109(12): 5481-90.
12. Lawrie CH. microRNA expression in erythropoiesis and erythroid disorders. *Br J Haematol* 2010 Jul; 150(2): 144-51.
13. Zhan M, Miller CP, Papayannopoulou T, Stamatoyannopoulos G, Song CZ. MicroRNA expression dynamics during murine and human erythroid differentiation. *Exp Hematol* 2007 Jul; 35(7): 1015-25.
14. Zhao H, Wang D, Du W, Gu D, Yang R. MicroRNA and leukemia: tiny molecule, great function. *Crit Rev Oncol Hematol* 2010 Jun; 74(3): 149-55.
15. Fujimi A, Matsunaga T, Kobune M, Kawano Y, Nagaya T, Tanaka I, et al. Ex vivo large-scale generation of human red blood cells from cord blood CD34+ cells by co-culturing with macrophages. *Int J Hematol* 2008 May; 87(4): 339-50.
16. Feng Q, Lu SJ, Klimanskaya I, Gomes I, Kim D, Chung Y, et al. Hemangioblastic derivatives from human induced pluripotent stem cells exhibit limited expansion and early senescence. *Stem Cells* 2010 Apr; 28(4): 704-12.

Investigating The Relationship Between miR210 Upregulation And Hemoglobin Gamma Chain Expression

Emami Seyed Amir Hossein¹ (M.D.) - Mohammadi Shahin² (MSc.)
Kavyani Saeed³ (PHD) - Soleimani Masud³ (PHD) - Alizadeh Shaban⁴ (PHD)
Dejbakhsh Ehteram⁵ (MSc.) - Kouhkan Fatemeh⁶ (MSc.)
Mossahebi Majid⁷ (MSc.) - Dargahi Hossein⁸ (PHD)

1 Associate Professor, Oncology and Hematology Department, School of Medicine, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran
2 Master of Sciences in Hematology and Blood Banking, School of Allied Medical Sciences, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran
3 Assistant Professor, Hematology and Blood Banking Department, School of Medicine, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran
4 Assistant Professor, Hematology and Blood Banking Department, School of Allied Medical Sciences, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran
5 Master of Sciences in Immunology, School of Medicine, Shiraz University of Medical Sciences, Shiraz, Iran
6 PHD Student in Molecular Genetic, School of Bio Sciences, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran
7 Master of Sciences in Hematology and Blood Banking, School of Medicine, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran
8 Associate Professor, Health Care Management Department, School of Allied Medical Sciences, Member of Health Information Management Research Center, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran

Abstract

Received : May 2011
Accepted : Nov 2011

Background and Aim: Micro RNAs are a group of small non-coding RNAs which play an important role in multiple processes such as proliferation, differentiation, apoptosis, and cancer. Recent studies indicate that miR-210 is overexpressed into erythroid lineage during the differentiation of hematopoietic precursor. The main goal of the present study is to investigate the influence of miR-210 on the pattern of expression in hemoglobin gamma chain.

Materials and Methods: First, K562 cell line was cultured in RPMI1640 media. Then, pre-miR-210 was transferred into K562 cell line by lipofectamin. Finally, the alterations in the pattern of gamma chain expression were analyzed in days 7 and 14 by RT-PCR and real time PCR technique.

Results: It was demonstrated that the overexpression of miR-210 in K562 cell line would lead to a 25-fold increase in the expression of gamma chain in comparison with the control group. Data analysis revealed that the change in the pattern of hemoglobin gamma chain expression was meaningful ($p < 0.002$).

Conclusion: Based on these data, overexpression of miR-210 can lead to a significant increase in the production of gamma chain. Therefore, more studies in the field may reveal the fact that an increase in miR-210 can be a suitable goal in the improvement of sickle cell anemia and β -thalassemia.

Key words: MicroRNA, K562, miR-210

* Corresponding author:
Dargahi H;
E-mail:
Hdargahi@sina.tums.ac.ir