

مقایسه شاخص‌های آنتی‌اکسیدانی سرم در بیماران بتاتالاسمی مازور و مینور

دکتر جعفر نوروززاده^۱; ابراهیم افتخار^۲; محسن چبانی^۳; دکتر ساسان حجازی^۳

چکیده

مقدمه: در بیماران بتاتالاسمی مازور رسوب زنجیره‌های جفت‌نشده هموگلوبین موجب آزاد شدن هم و آهن می‌شود که این امر منجر به تولید گونه‌های واکنش پذیر اکسیژن می‌گردد. پیامد دریافت مکرر خون در این بیماران، برهم‌خوردان تعادل آنتی‌اکسیدان/پراکسیدان و آسیب سلولی می‌باشد. هدف از این تحقیق ارزیابی سطوح شاخص‌های آنتی‌اکسیدانی سرم در بیماران بتاتالاسمی مازور و مینور در مقایسه با گروه‌های کنترل می‌باشد.

مواد و روش‌ها: در این تحقیق مورد شاهدی، بیماران بتاتالاسمی مازور و افراد مینور (به ترتیب ۱۶-۲۹ سال و ۴۶-۲۹ سال؛ تعداد هر کدام ۲۰ نفر) به همراه دو گروه شاهد ۲۰ نفری که از نظر سن و جنس با بیماران هم‌خوانی داشتند، انتخاب شدند. مقادیر گلوتاتیون، فعالیت آنزیم‌های کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز سرم با روش اسپکتروفتوسومتری اندازه‌گیری شد. داده‌ها با استفاده از آزمون تی تجزیه و تحلیل گردیدند.

یافته‌ها: سطوح گلوتاتیون بیماران بتاتالاسمی مازور در مقایسه با گروه کنترل، کاهش چشمگیری نشان داد ($p < 0.05$). بین فعالیت آنزیم‌های کاتالاز و سوپراکسید دیسموتاز بیماران مازور نسبت به گروه شاهد اختلافی مشاهده نشد. تفاوتی در مارکرهای آنتی‌اکسیدان در بیماران گروه مینور در مقایسه با گروه شاهد مشاهده نشد. مقایسه دو گروه بیمار با هم‌دیگر نشان داد که سطوح گلوتاتیون و فعالیت کاتالاز به ترتیب در بیماران مازور نسبت به افراد مینور از کاهش و افزایش معناداری برخوردار است ($p < 0.05$).

نتیجه‌گیری: در مجموع، یافته‌های مطالعه حاضر نشان دهنده برهم‌خوردان تعادل آنتی‌اکسیدانی در بیماران بتاتالاسمی مازور می‌باشد که مشخصه آن کاهش شدید گلوتاتیون و افزایش فعالیت کاتالاز در این بیماران نسبت به افراد مینور می‌باشد. شرایطی که در نهایت بیماران مازور را مستعد آسیب‌های سلولی و بافتی می‌گردانند. شاید دریافت آنتی‌اکسیدان‌ها بتواند نقش حفاظتی در مقابل این آسیب‌ها داشته باشد.

کلیدواژه‌ها: بتاتالاسمی مازور، بتاتالاسمی مینور، آنتی‌اکسیدان، گرانباری آهن.

«دریافت: ۸۶/۵/۲۸ پذیرش: ۸۷/۲/۳»

۱. استاد بیوشیمی، دانشکده علوم پزشکی ارومیه

۲. کارشناس ارشد بیوشیمی، دانشکده علوم پزشکی ارومیه

۳. استادیار انکولوژی، دانشکده علوم پزشکی ارومیه

*عهده‌دار مکاتبات: ارومیه، نازلو، دانشکده علوم پزشکی، گروه بیوشیمی و تغذیه، تلفن: ۰۹۱۳۳۴۶۱۹۹۷

مقدمه

می‌شود، مصون بدارد (۵-۷). سیستم‌های دفاع

آنتی اکسیدانی، آنزیمی و غیر آنزیمی، برای پاکسازی عوامل اکسیدان در بدن تکامل یافته‌اند. آنزیم‌های آنتی اکسیدان شامل سوپراکسیدیسموتاز، کاتالاز و گلوتاتیون پراکسیداز و ترکیبات آنتی اکسیدان شامل گلوتاتیون، ویتامین C و ویتامین E می‌باشد (۸). در مطالعات گذشته افزایش تمایل LDL (لیپوپروتئین با چگالی پایین) به اکسیداسیون، کاهش سطوح ویتامین E و افزایش مالون‌دی‌آلدهید (به عنوان شاخص پراکسیداسیون لیپیدی) در این بیماران نشان داده شده است (۲ و ۹).

دو ویژگی متمایز‌کننده تحقیق حاضر از مطالعاتی که در این زمینه صورت پذیرفته‌اند، عبارتند از : (الف) انتخاب دو گروه کنترل جداگانه که از نظر سن و جنس کاملاً با بیماران بتاتالاسمی مأثر و مینور تطابق داشتند. سن یکی از عواملی است که می‌تواند سطوح آنتی اکسیدان‌ها به ویژه گلوتاتیون را تحت تأثیر قرار دهد (۱۰ و ۱۱)؛ (ب) سنجش هم‌مان مارکرهای آنتی اکسیدان (گلوتاتیون، سوپراکسید دیسموتاز و کاتالاز) در سرم که تاکنون تغییرات این مارکرها در سرم بیماران بتاتالاسمی گزارش نشده است. این امر می‌تواند شواهد و اطلاعات بیشتری درباره فعل و انفعالات آنتی اکسیدانی در سرم این بیماران در اختیار قرار دهد. بدین منظور برآن شدیم که در پژوهش حاضر سطوح شاخص‌های آنتی اکسیدانی سرم شامل گلوتاتیون، سوپراکسید دیسموتاز و کاتالاز در بیماران بتاتالاسمی مأثر و مینور را در مقایسه با گروه‌های شاهد مورد ارزیابی قرار دهیم.

بتاتالاسمی، ناهنجاری ژنتیکی است که از نظر شدت، فنوتیپ‌های بالینی شامل بتاتالاسمی هتروزیگوس خاموش (بتاتالاسمی مینور) و بتا-تالاسمی مأثر وابسته به دریافت مکرر خون را دربر می‌گیرد. در تمامی اشکال بتاتالاسمی، کاهش یا فقدان سنتز زنجیره بتاهموگلوبین وجود دارد (۱). در بتاتالاسمی مأثر به علت نقصان سنتز زنجیره بتا، غلظت هموگلوبین A ($\alpha_2 \beta_2$) شدیداً کاهش می‌یابد. در نتیجه مقدار زیادی زنجیره‌های الافای هموگلوبین جفت‌نشده در پیش‌سازهای اریتروپلی‌ایجاد می‌شود که پیامد آن خون‌سازی نامؤثر و کوتاه شدن طول عمر گلبول قرمز می‌باشد (۴-۶). مطالعات نشان داده که زنجیره‌های آلفاهموگلوبین افزایش یافته به آسانی اکسید شده، هم آن آزاد شده و با سرعتی معادل هشت برابر هموگلوبین طبیعی تولید آنیون سوپراکسید می‌کند (۳). از سوی دیگر دریافت مکرر خون در این بیماران گرانباری^۱ آهن ایجاد می‌کند (۲). آهن عامل اصلی در واکنش فتون به حساب می‌آید که تولید رادیکال‌های هیدروکسیل، یک اکسیدان قوی را موجب می‌شود. رادیکال‌های هیدروکسیل از طریق میانکش با بیومولکول‌ها موجب اکسیداسیون پروتئین‌ها و لیپیدهای غشایی می‌گردند، فرایندی که در نهایت، کاهش طول عمر گلبول قرمز و همولیز آن را موجب می‌گردد. برقراری یک تعادل آنتی اکسیدانی مناسب در بیماران بتاتالاسمی می‌تواند گلبول‌های قرمز را از آسیب اکسیداتیوی که منجر به همولیز و تظاهرات بالینی آن

سرمهای جداسازی شده در میکروتیوب‌های ۵/۰ میلی‌لیتری

ریخته شد و تا زمان انجام آزمایش در فریزر در دمای -۸۰ درجه سانتی‌گراد نگه‌داری شدند.

گلوتاتیون با روش آنزیمی چرخه‌ای و به کمک معرف المن یا دی‌تیونیترو بنزویک اسید با استفاده از نیکوتین آمید آدنین دی‌نوكلئوتید فسفات و گلوتاتیون ردوکتاز به عنوان عوامل احیاکننده در طول موج ۴۱۲ نانومتر اندازه‌گیری شد (۱۲).

سنجهش فعالیت کاتالاز با استفاده از روش Purpald در طول موج ۵۵۰ نانومتر اندازه‌گیری شد (۱۳). سنجهش فعالیت سوپراکسیدیسموتاز نیز براساس مهار احیا نیتروبلوکسازولیوم در طول موج ۵۶۰ نانومتر اندازه‌گیری شد (۱۳).

از تمامی بیماران رضایت‌نامه کتبی دریافت شد و آنها را از اهداف طرح آگاه ساختیم.

برای تحلیل داده‌ها از آزمون تی استفاده شد. نتایج به صورت میانگین و انحراف معیار ذکر شده‌اند. نمونه‌گیری با توان ۹۰ درصد و سطح خطای ۵ درصد انجام شده است. سطح اطمینان نمونه‌ها ۹۵ درصد بوده است.

یافته‌ها

نمونه‌های مورد مطالعه شامل ۲۰ بیمار بتابالاسمی مازور (۱۱ پسر و ۹ دختر؛ محدوده سنی ۲-۱۶ سال) و ۲۰ نفر به عنوان گروه شاهد (۱۲ پسر و ۸ دختر؛ محدوده سنی ۱-۸ سال) و نیز ۲۰ بیمار بتابالاسمی مینور (۸ مرد و ۱۲ زن؛ محدوده سنی ۲۹ تا ۴۶ سال) به همراه ۲۰ نفر گروه کنترل شاهد (۱۰ مرد و ۱۰ زن؛ محدوده سنی ۳۰-۵۰ سال) بودند.

مواد و روش‌ها

در این تحقیق مورد- شاهدی، ۴۰ بیمار (۲۰ بیمار بتابالاسمی مازور و ۲۰ بیمار بتابالاسمی مینور) و ۴۰ نفر گروه شاهد (۲۰ نفر کنترل مازور و ۲۰ نفر کنترل مینور) انتخاب شدند. تمامی بیماران و افراد گروه کنترل از نظر سن و جنس هم خوانی داشتند. بیماران بتابالاسمی مازور، بسته به سن و بزرگی طحال هر ۲-۶ هفته یا به طور میانگین هر ۴ هفته یکبار packed red cell (۱۵ میلی‌لیتر به ازای هر کیلوگرم) دریافت می‌کردند. علاوه بر این، آن‌ها داروی دسفرال به عنوان آهن‌زدا مصرف می‌نمودند. تجویز دسفرال، بعد از ۸-۱۳ تزریق اول خون و یا با رسیدن سطح فریتین به ۱۰۰۰ میکروگرم در لیتر آغاز می‌گردید. دسفرال ۱-۵ بار در هفته به صورت زیر جلدی به مدت ۱۰-۱۲ ساعت در طول شب تزریق می‌گردید. پدران و یا مادران بیماران بتابالاسمی مازور به عنوان افراد مینور در نظر گرفته شدند. آن‌ها فاقد علایم بیماری تالاسمی و دارای زندگی عادی بودند که نیازی به دریافت خون نداشتند. گروه‌های شاهد از بین افراد سالم یا حداقل افرادی که اختلالاتی در متابولیسم آهن یا بیماری مزمنی مانند بیماری‌های قلبی‌عروقی و اختلال همولیتیک نداشتند، انتخاب گردیدند. آن‌ها سیگاری نبودند و دارویی مصرف نمی‌کردند.

از بیماران بتابالاسمی مازور قبل از دریافت خون و نیز از بیماران بتابالاسمی مینور و گروه‌های شاهد مقدار ۵ میلی‌لیتر خون ناشتا گرفته شد. پس از لخته شدن، نمونه‌های خون برای تهیه سرم در ۱۵۰۰ g به مدت ۱۰ دقیقه در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد سانتریفیوژ شدند. www.SID.ir

گروه از تفاوت معناداری برخوردار نبودند. زمانی که دو گروه بیمار از نظر مارکرهای آنتی اکسیدان با یکدیگر مقایسه شدند، بهتری افزایش فعالیت آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز ($p=0.01$) و کاتالاز ($p=0.01$) و کاهش گلوتاتیون ($p=0.001$) در بیماران بتاتالاسمی مژور نسبت به افراد مینور مشاهده شد. در جدول ۲ نتایج مارکرهای آنتی اکسیدانی بیماران بتاتالاسمی مژور و مینور نسبت به گروه‌های شاهد آمده است.

در بیماران بتاتالاسمی مژور بین آهن با آسپارتات آمینوترانسفراز ($p=0.001$ ؛ $r=0.709$)، آهن با آلانین آمینوترانسفراز ($p=0.001$ ؛ $r=0.706$) و فریتین با آلانین آمینوترانسفراز ($p=0.031$ ؛ $r=0.506$) ارتباط مستقیم و معناداری مشاهده شد.

سطح آهن و فریتین بیماران مژور به ترتیب $2/5$ و $3/9$ برابر نسبت به گروه کنترل افزایش داشتند. مقایسه دو گروه بیمار از نظر شاخص‌های بالینی نشان‌دهنده افزایش قابل توجه سطوح آهن ($p=0.001$)، فریتین ($p=0.001$)، آسپارتات آمینو ترانسفراز ($p=0.001$)، آلانین آمینو ترانسفراز ($p=0.001$)، لاکتات دهیدروژناز ($p=0.01$) و آلکالن فسفاتاز ($p=0.001$) در بیماران مژور نسبت به مینور می‌باشد. در جدول ۱ نتایج داده‌های بالینی بیماران بتاتالاسمی مژور و مینور در مقایسه با گروه‌های شاهد ذکر گردیده است.

سطح سرمی گلوتاتیون، به عنوان یک مارکر آنتی اکسیدان مهم، در بیماران مژور کاهش چشم‌گیری نسبت به گروه شاهد نشان داد ($p=0.001$ ، در حالی که فعالیت آنزیم‌های سوپراکسید دیسموتاز و کاتالاز در دو

جدول ۱-داده‌های بالینی بیماران بتاتالاسمی مژور و مینور در مقایسه با گروه‌های کنترل (میانگین \pm انحراف معیار).

متغیرها	بیماران مژور (n=۲۰)	بیماران مینور (n=۲۰)	شاهد مژور (n=۲۰)	شاهد مینور (n=۲۰)	شاهد مینور (n=۲۰)
سن (سال)	$36/65 \pm 6/28$	$35/8 \pm 5/45$	$10/2 \pm 5/54$	$7/67 \pm 4/22$	
آهن ($\mu\text{g/dL}$)	$71/7 \pm 22/7$	$62/8 \pm 27/72$	$61/16 \pm 23/42$	$160/97 \pm 45/54$ ^{a#,b#}	
فریتین ($\mu\text{g/dL}$)	$64/6 \pm 64/9$	$91/63 \pm 162/7$	$50/24 \pm 34/15$	$133/4 \pm 387/7$ ^{a#,b#}	
آسپارتات آمینو ترانسفراز (U/L)	$19/05 \pm 43/95$	$10/21 \pm 37/47$	$27/05 \pm 54/7$	$39/9 \pm 82/89$ ^{a#,b#}	
آلانین آمینو ترانسفراز (U/L)	$14/13 \pm 24/52$	$8/66 \pm 24/84$	$11/4 \pm 23/5$	$24/43 \pm 43/5$ ^{a#,b#}	
لاکتات دهیدروژناز (U/L)	$38/21 \pm 145/65$	$31/87 \pm 132/84$	$49/96 \pm 167/65$	$92/8 \pm 192/84$ ^{b*}	
آلکالن فسفاتاز (U/L)	$29/38 \pm 136/4$	$29/63 \pm 140/15$	$171/6 \pm 312/4$	$135/14 \pm 333/94$ ^{b#}	

b: تفاوت معنادار با شاهد مژور ($p < 0.05$)

a: تفاوت معنادار با شاهد مینور ($p < 0.05$)

(p= 0.01) :*

www.SID.ir
(p=0.001) :#

جدول ۲- نتایج مارکرهای آنتی اکسیدان بیماران بتا- تالاسمی مازور و مینور در مقایسه با گروههای شاهد (میانگین \pm انحراف معیار).

متغیرها	گلوتاتیون (L) ($\mu\text{mol/L}$)	آنزیم سوپراکسید دیسموتاز (چگالی نوری)	آنزیم کاتالاز (mg/L)	بیماران مینور (n=۲۰)	بیماران مازور (n=۲۰)	شاهد مینور (n=۲۰)	شاهد مازور (n=۲۰)	شاهد مینور
	$0/18 \pm 0/13^{\text{a},\text{b}\#}$			$0/58 \pm 0/44$	$0/39 \pm 0/38$	$0/56 \pm 0/46$	$0/33 \pm 0/02$	$0/33 \pm 0/02$
				$43/56 \pm 1/05$	$39/9 \pm 1/35$	$49/8 \pm 9/74$	$47/4 \pm 10/35^{\text{b}*}$	$47/4 \pm 10/35^{\text{b}*}$
a: تفاوت معنادار با شاهد مازور ($P < 0/05$)	b: تفاوت معنادار با بیماران مینور ($P < 0/05$)	(p=0/01):*	(p=0/001):#					

به عنوان مهمترین اندام برای ستز گلوتاتیون دچار آسیب شده است و در نتیجه ستز گلوتاتیون نقصان می‌یابد، دوم این‌که بخشی از گلوتاتیون، به عنوان اولین خط دفاعی علیه رادیکال‌های آزاد، در جریان خنثی‌سازی گونه‌های واکنش‌پذیر اکسیژن به مصرف می‌رسد. علاوه بر این، گلوتاتیون برای احیا و بازیابی ویتامین C مورد نیاز است. ویتامین C نیز در چرخه‌ای دیگر موجب احیا ویتامین E می‌شود (۱۶). در مطالعه چاکرابورتی افزایش فشار استرس اکسیداتیو ایجاد شده در بیماران به عنوان عامل مهم دخیل در کاهش گلوتاتیون ذکر شده است. شایان ذکر است کاهش میزان گلوتاتیون باعث فعال شدن بسیاری از مسیرهای انتقال سیگنان می‌شود که کاهش تکثیر سلولی و افزایش آپوپتوزیس را در پی دارد. این امر می‌تواند کاهش طول عمر گلبول قرمز و افزایش همولیز آن را در بیماران بتاتالاسمی مازور توجیه کند (۱۷).

بحث

در این مطالعه سطوح سرمی گلوتاتیون بیماران بتاتالاسمی مازور در مقایسه با گروه شاهد کاهش شدیدی (۳۲٪) نشان داد، در حالی‌که بیماران بتاتالاسمی مینور از این نظر با گروه شاهد اختلافی نداشتند. گلوتاتیون نقش کلیدی در مقاومت سلولی علیه آسیب‌های اکسیداتیو و در مجموع حفظ هموستاز سلولی ایفا می‌کند (۱۴). چاکرابورتی و همکارانش کاهش سطوح گلوتاتیون گلبول قرمز بیماران بتاتالاسمی مازور نسبت به گروه شاهد را نشان دادند (۱۵). اسکات و همکارانش نیز کاهش ۵۰ درصدی گلوتاتیون گلبول‌های قرمز که در محیط invitro در معرض زنجیره‌های آلفای هموگلوبین قرار داشتند را نشان دادند (۳). در مطالعه حاضر، کاهش گلوتاتیون سرمی بیماران بتاتالاسمی مازور می‌تواند علل مختلف داشته باشد. بنا بر این نتایج آن‌که به دلیل گرانباری و رسوب آهن، کبد

مطالعاتی که فعالیت SOD درون سلولی را سنجش کرده اند، می‌تواند پایین بودن غلظت SOD در سرم باشد. در مطالعه کنونی فعالیت کاتالاز سرمی در بیماران بتاتالاسمی مژوور و مینور نسبت به گروه‌های کنترل، تفاوتی نداشتند. با این وجود فعالیت آنزیم در بیماران مژوور از افزایش چشم‌گیری در مقایسه با گروه مینور برخوردار بود. آنزیم کاتالاز عمدتاً در پراکسی‌زوم‌ها که مقادیر زیادی پراکسید هیدروژن در آنجا تولید می‌گردد، یافت می‌شود. این آنزیم نقش کلیدی در پاکسازی براکسید هیدروژن و جلوگیری از انتشار و تبدیل شدن آن به رادیکال خطرناک و واکنش پذیر هیدروکسیل ایفاء می‌کند (۲۲ و ۲۳). نتایج متفاوت و بحث‌انگیزی در مورد فعالیت آنزیم کاتالاز در بیماران بتاتالاسمی در دسترس می‌باشد. داس و همکارانش در مطالعه روی ۱۸ بیمار (۹ بیمار-E- بتاتالاسمی و ۹ بیمار بتاتالاسمی مژوور)، کاهش فعالیت کاتالاز سلولی را در مقایسه با گروه شاهد نشان دادند (۲۴). درحالی‌که چاکرایبورتی و بهاچاریا که فعالیت کاتالاز گلبول قرمز را در ۴۵ بیمار مبتلا به بتاتالاسمی مژوور مورد مطالعه قرار داده بودند، هیچ‌گونه اختلاف معناداری بین گروه بیمار و شاهد مشاهده نکردند (۱۵). در مطالعه‌ای دیگر افزایش فعالیت کاتالاز سلولی در بیماران بتاتالاسمی مینور و عدم تغییر آن در بیماران بتاتالاسمی مژوور در مقایسه با گروه شاهد گزارش شده است (۲۰). در تحقیق حاضر افزایش فعالیت آنزیم در گروه مژوور در مقایسه با گروه مینور می‌تواند دلیل دیگر بر افزایش استرس اکسیداتیو در بیماران مژوور باشد.

فعالیت آنزیم سوپراکسید دیسموتاز سرمی بیماران بتاتالاسمی مژوور و مینور در پژوهش حاضر نسبت به گروه‌های شاهد تفاوتی نشان ندادند، زمانی که آنزیم سوپراکسید دیسموتاز در دو گروه بیمار نسبت به هم‌دیگر مقایسه شدند، افزایش قابل توجه فعالیت آنزیم در بیماران مژوور مشاهده شد. آنزیم سوپراکسید دیسموتاز (SOD) نقش مهمی در پاکسازی آبیون سوپراکسید بر عهده دارد. آبیون سوپراکسید از طریق واکنش با نیتریک‌اکسید تولید رادیکال سیتوکسیک‌پراکسی نیتریت می‌کند (۱۸). کاسب چیکر و همکارانش در مطالعه روی ۵۶ بیمار مبتلا به بتاتالاسمی مژوور، افزایش فعالیت SOD گلبول قرمز بیماران نسبت به گروه شاهد را گزارش کردند (۱۹). آن‌ها اظهار داشتند گرانباری آهن از طریق ایجاد استرس اکسیداتیو موجب القاء و افزایش فعالیت آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانت می‌گردد. در مطالعه جرلی و همکارانش افزایش چشم‌گیر فعالیت SOD در گلبول‌های قرمز بیماران بتاتالاسمی مینور و عدم تغییر آن در بیماران بتاتالاسمی مژوور در مقایسه با گروه شاهد نشان داده شده است (۲۰). جرلی و همکارانش سطوح نرمال آنزیم در بیماران بتاتالاسمی مژوور را ناشی از وجود گلبول‌های قرمز طبیعی به دلیل دریافت مکرر خون می‌دانستند. آنزیم سوپراکسید دیسموتاز دارای سه ایزوفرم می‌باشد که شامل: SOD_1 (نوع سیتوزولی)، SOD_2 (نوع میتوکندریالی) و SOD_3 (نوع خارج سلولی) می‌باشد (۱۸). فعالیت سوپراکسید دیسموتاز خارج سلولی بسیار پایین می‌باشد (۲۱). دلیل اختلاف بین یا فته‌های این مطالعه و

نتیجه گیری

مستعد آسیب‌های سلوی و بافتی می‌گرداند. دریافت

برخی آنتی اکسیدان‌ها شامل ویتامین‌های E و C و نیز

پیش‌سازهای سنتز گلوتاتیون مانند N- استیل سیستئن

شاید بتواند نقش حفاظتی در مقابل این آسیب‌ها داشته

باشد.

در مجموع یافته‌های مطالعه حاضر نشان‌دهنده برهم

خوردن تعادل آنتی اکسیدانی در بیماران بتاتالاسمی

ماژور می‌باشد که مشخصه آن کاهش شدید گلوتاتیون و

افزایش فعالیت کاتالاز در این بیماران نسبت به افراد

مینور می‌باشد. شرایطی که در نهایت بیماران ماژور را

Abstract:

***Serum Antioxidant Markers in Patients with Major and Minor
 β -thalassemia***

Nowrouz-Zadeh J. *¹; Eftekhar, E.²; Chiani, M.³; Hejazi, S.³

1. Full Professor In Biochemistry, Uromia University of Medical Science.

2. Msc In Biochemistry, Uromia University of Medical Science.

3. Assistant Professor in Oncology Uromia University of Medical Science.

Introduction: In major β -thalassemia impaired biosynthesis of beta hemoglobin leads to accumulation of unpaired alpha hemoglobin chain. An iron overload generates oxygen-free radicals which ultimately leads to tissue injury. The aim of this investigation was to evaluate serum antioxidants in patients with major β -thalassemia and those with minor thalassemia in comparison with respective age and sex matched control groups.

Materials & Methods: Patients with major β -thalassemia or individuals with minor thalassemia (Age range: 2-12 years and 29-46 years, respectively; n=20 each) and 20 age and sex matched control subjects were recruited. Serum glutathione (GSH) , superoxide dismutase and catalase (CAT) were determined spectrophotometrically. Data were analysed by t-test.

Results: Glutathione levels were markedly lower in patients with β -thalassemia major than in the controls ($P<0.05$) whilst no differences were seen in either in the activities of catalase or superoxide dismutase. On the contrary, no differences were observed in individuals with minor thalassemia .When patients with major β -thalassemia and individuals with minor thalassemia were compared a marked reduction in GSH levels and increased in CAT activity were noted in the patient group ($P<0.05$).

Conclusion: The data implies disturbance in antioxidant system in patients with major β -thalassemia as measured by a marked reduction of serum glutathione as the first line of defence against free radical attacks and increased in the activity of CAT. This condition eventually leads to cellular tissue damage. Antioxidant therapy may, therefore, prove useful in protecting against tissue damage.

Key Words: Major Beta-thalassemia, Minor Beta-thalassemia, Antioxidant, Iron overload

منابع

1. Vigi V, Volpato S, Gaburro D, Conconi F, Bargellesi A, Pontremoli S. The correlation between red-cell survival and excess of alpha-globin synthesis in beta-thalassemia. *Br J Haematol* 1969; 16(1):25-30
2. Tesoriere L, D'Arpa D, Maggio A, Giaccone V, Pedone E, Livrea MA. Oxidation resistance of LDL is correlated with vitamin E status in beta-thalassemia intermedia. *Atherosclerosis* 1998; 137:429-35
3. Scott MD, Van den Berg JJ, Repka T, Rouyer-Fessard P, Hebbel RP, Beuzard Y, et al. Effect of excess alpha-hemoglobin chains on cellular and membrane oxidation in model beta-thalassemic erythrocytes. *J Clin Invest* 1993; 91:1706-12
4. Ciccoli L, Signorini C, Scarano C, Rossi V, Bambagioni S, Ferrali M, et al. Iron release in erythrocytes from patients with beta-thalassemia. *Free Radic Res* 1999; 30:407-13
5. Grinberg LN, Rachmilewitz EA, Kitrossky N, Chevion M. Hydroxyl radical generation in beta-thalassemic red blood cells. *Free Radic Biol Med* 1995; 18:611-15
6. Inan C, Kilinc K, Kotiloglu E, Akman HO, Kilic I, Michl J. Antioxidant therapy of cobalt and vitamin E in hemosiderosis. *J Lab Clin Med* 1998; 132:157-65
7. Dabbagh AJ, Mannion T, Lynch SM, Frei B. The effect of iron overload on rat plasma and liver oxidant status in vivo. *Biochem J* 1994; 300:799-803
8. Ceconi C, Boraso A, Cargnoni A, Ferrari R. Oxidative stress in cardiovascular disease: myth or fact? *Arch Biochem Biophys* 2003; 420:217-21
9. Livrea MA, Tesorieri L, Maggio A, D'Arpa D, Pintaudi AM, Pedone E. Oxidative modification of low-density lipoprotein and atherogenetic risk in β-Thalassemia. *Blood* 1998; 92:3936-42.
10. Yang CS, Chou ST, Liu L, Tsai PJ, Kuo JS. Effect of ageing on human plasma glutathione concentrations as determined by high-performance liquid chromatography with fluorimetric detection. *J Chromatogr B Biomed Appl* 1995; 674(1):23-30
11. Rebrin I, Bayne AC, Mockett RJ, Orr WC, Sohal RS. Free amino thiols, glutathione redox state and protein mixed disulphides in aging *Drosophila melanogaster*. *Biochem J* 2004; 82:131-6
12. Tietze F. Enzymic method for quantitative determination of nanogram amounts of total and oxidized glutathione: applications to mammalian blood and other tissues. *Anal Biochem* 1969; 27:502-22

13. Warner A, Bencosme A, Healy D, Verme C. Prognostic role of antioxidant enzymes in sepsis: preliminary assessment. *Clin Chem* 1995; 41:867-71
14. Pastore A, Federici G, Bertini E, Piemonte F. Analysis of glutathione: implication in redox and detoxification. *Clin Chim Acta* 2003; 333:19-39
15. Chakraborty D, Bhattacharyya M. Antioxidant defense status of red blood cells of patients with beta-thalassemia and E beta-thalassemia. *Clin Chim Acta* 2001; 305:123-29
16. Livrea MA, Tesoriere L, Pintaudi AM, Calabrese A, Maggio A, Freisleben HJ, et al. Oxidative stress and antioxidant status in beta-thalassemia major: iron overload and depletion of lipid-soluble antioxidants. *Blood* 1996; 88:3608-14
17. Sen CK. Cellular thiols and redox-regulated signal transduction. *Curr Top Cell Regul* 2000; 36:1-30
18. Beyer W, Imlay J, Fridovich I. Superoxide dismutases. *Prog Nucleic Acid Res Mol Biol* 1991; 40:221-53
19. Kassab-Chekir A, Laradi S, Ferchichi S, Haj Khelil A, Feki M, Amri F, Selmi H, et al. Oxidant, antioxidant status and metabolic data in patients with beta-thalassemia. *Clin Chim Acta* 2003; 338:79-86
20. Gerli GC, Beretta L, Bianchi M, Pellegatta A, Agostoni A. Erythrocyte superoxide dismutase, catalase and glutathione peroxidase activities in beta-thalassaemia (major and minor). *Scand J Haematol* 1980; 25(1):87-92
21. Halliwell B, Gutteridge JM. The antioxidants of human extracellular fluids. *Arch Biochem Biophys* 1990; 280(1):1-8
22. Speranza MJ, Bagley AC, Lynch RE. Cells enriched for catalase are sensitized to the toxicities of bleomycin, adriamycin, and paraquat. *J Biol Chem* 1993; 268:19039-43
23. Nordberg J, Arnér ES. Reactive oxygen species, antioxidants, and the mammalian thioredoxin system. *Free Radic Biol Med* 2001; 31(11):1287-312
24. Das N, Das Chowdhury T, Chattopadhyay A, Datta AG. Attenuation of oxidative stress-induced changes in thalassemic erythrocytes by vitamin E. *Pol J Pharmacol* 2004; 56(1):85-96