

معرفی یک روش تشخیصی در افتراق بنا تالاسمی مینور از کم خونی فقر آهن:

اندازه گیری توأم پرتوپورفیرین متصل به روی و میانگین حجم گلوبولی

حليمه خوشآموز^۱، دکتر عباس حاجی‌فتحعلی، دکتر علی‌اکبر پورفتح‌الله، دکتر فاطمه کرمی‌تهرانی

نحوه کار به گونه‌ای باشد که برای بیمار هم قابل پذیرش باشد.

افراد مبتلا به بنا تالاسمی هتروزیگوت، سنتدرم بالینی کم‌خونی هیپوکرومیک و میکروسیتیک خفیف و اغلب بدون علایم بالینی رانشان می‌دهند، اما در شرایط هموزیگوت به علت مشکلات شدید و تهدید کننده‌ای که برای بیماران دارد هزینه بسیار گزافی برای سیستم بهداشتی درمانی کشور در بردارد.

امروزه MCV یا MCH اولین تست در برنامه‌های غربالگری جمعیت برای بنا تالاسمی هتروزیگوت است. در بیماران با MCV پایین، الکتروفورز هموگلوبین و تعیین مقدار کمی HbA₂ انجام می‌شود. اما در مناطق با شیوع تالاسمی نیز، کم‌خونی فقر آهن از علل شایع کم‌خونی‌های میکروسیتیک است به علاوه وقوع هم زمان تالاسمی و فقر آهن نیز ممکن است رخداد. فقر آهن، سطح سرمی HbA₂ را کاهش می‌دهد و افراد مبتلا به بنا تالاسمی هتروزیگوت که هم‌زمان فقر آهن شدید نیز دارند ممکن است اشتباه تشخیص داده شوند (۶).

برای افتراق میکروسیتیز ناشی از فقر آهن و تالاسمی مینور با استفاده از شاخصهای گلوبول قرمز چندین روش پیشنهاد شد. انگلند و فریزر در سال ۱۹۷۳ با استفاده از دستگاه شمارشگر کولتر مدل S فرمول زیر را پیشنهاد کردند (۱).

$$DF' = MCV - (5 \times Hb) / K \cdot RBC$$

K عدد ثابتی است و از روشنی که برای تنظیم دستگاه استفاده می‌شود به دست می‌آید. این عدد می‌تواند $\frac{3}{4}$ تا $\frac{8}{4}$ باشد چنانچه DF' مثبت شود به نفع فقر آهن و چنانچه منفی شود به نفع تالاسمی مینور است.

در همان سال استری و استن نسبت MCH به RBC را پیشنهاد کرد. چنانچه مقدار این نسبت کمتر از $\frac{3}{8}$ باشد تشخیص احتمالی تالاسمی مینور و اگر بیشتر از $\frac{3}{8}$ باشد تشخیص احتمالی کم‌خونی فقر آهن است (۲).

منترز هم در همان سال نسبت MCV به RBC را در افتراق این دو نوع کم‌خونی پیشنهاد کرد. چنانچه این نسبت بیشتر از $\frac{13}{13}$ باشد تشخیص احتمالی فقر آهن و اگر کمتر از $\frac{13}{13}$ باشد تشخیص احتمالی آلفا یا بنا تالاسمی

چکیده مقاله

مقدمه. با توجه به شیوع بالای بنا تالاسمی و کم‌خونی فقر آهن در ایران که جزو کم‌خونی‌های هیپوکرومیک و میکروسیتیک هستند، نیاز به روش‌های غربالگری مناسب کاملاً ملموس بوده و از اولویتهای تحقیقاتی در کشور است. در این مطالعه، ارزش تشخیصی اندازه گیری پرتوپورفیرین متصل به روی (ZPP) به عنوان ابزاری در افتراق کم‌خونی فقر آهن از بنا تالاسمی هتروزیگوت مورد بررسی قرار گرفت. روشهای اطلاعات مربوط به ۱۷۲ نفر از بیماران سریایی مراجعه کننده در محدوده سنی یک تا ۹۰ ساله جمع آوری شد. در تمام بیماران با میکروسیتوز آزمایش‌های برسی وضعیت آهن (آهن سرم، TIBC و فری‌تین سرم) و الکتروفورز هموگلوبین انجام شد. چهار پارامتر جدادازی تالاسمی از فقر آهن یعنی DF با $\frac{3}{4}$ K = $\frac{3}{4}$ و $\frac{8}{4}$ RBC و نسبت MCV:RBC در تمام بیماران محاسبه شد و با روش کاربرد ترکیبی ZPP و MCV مقایسه گردید.

نتایج. مقدار ZPP در تمام مبتلایان به فقر آهن و در 53% درصد بیماران با بنا تالاسمی هتروزیگوت افزایش داشت. با استفاده ترکیبی از میانگین حجم گلوبولی (MCV) و ZPP بیماران با فقر آهن و بنا تالاسمی هتروزیگوت با دقت ۹۹ درصد به درستی طبقه‌بندی شدند.

بحث. ارزش پیشگویی این روش بهتر از نتایج به دست آمده از فرمولهایی است که از شاخصهای گلوبول قرمز مشتق شده‌اند. آزمایش ZPP به علت سادگی روش انجام آزمایش، سرعت و دقت بالا و هزینه پایین، به عنوان قدم دوم در برنامه‌های غربالگری برای بنا تالاسمی که در آن از MCV به عنوان تست مقدماتی استفاده می‌شود توصیه می‌گردد.

• واژه‌های کلیدی. بنا تالاسمی، آنمی فقر آهن، مطالعات تشخیصی، غربالگری، معیارهای تشخیصی.

مقدمه

با توجه به شیوع بالای تالاسمی و کم‌خونی فقر آهن در ایران، اکثر موقعیت تشخیص افتراقی این دو مستلزم صرف وقت و هزینه است. لذا شایسته است با روش‌های سریع، دقیق، ارزان و آسان بتوان به تشخیص رسید. اگر این موارد تحقق یابد می‌توان از آن در غربالگری جمعیت نیز استفاده نمود. در غربالگری باید از آزمایش‌های وقت‌گیر و گران قیمت اجتناب نمود و

^۱- گروه هماتولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران.

شهید اشرفی اصفهانی، بیمارستان کودکان مفید، سازمان انتقال خون و مطب پزشک در محدوده سنی یک تا ۹۰ ساله جمع آوری شد. پرسشنامه بیماران براساس یافته های بالینی و آزمایشگاهی تکمیل شد. ابتدا شمارش کامل سلولهای خونی (CBC) انجام شد و بیماران با میکروسیتوz ($MCV < 80\text{fL}$) انتخاب شدند و افراد با MCV بالاتر، از مطالعه کنار گذاشته شدند. سپس لام خون محیطی این بیماران برای بررسی بیشتر رنگ آمیزی شد. در تمام بیماران با میکروسیتوz (۷۹ نفر مؤنث و ۶۱ نفر مذکور) آزمایشگاهی بررسی وضعیت آهن (آهن سرم، TIBC و فری تین سرم) و الکتروفوروز هموگلوبین انجام شد. نمونه خونهای CBC برای آزمایش FEP و ZPP در بیماران حداکثر به مدت سه هفته نگهداری شد. برای حمل و نقل نمونه ها از کیسه های تیره رنگ و در ظرف حاوی پخت خشک استفاده شد. ۳۲ نفر نیز با MCV بالاتر از 80fL شمارش گلبولی طبیعی، تست های طبیعی وضعیت آهن و الکتروفوروز هموگلوبین طبیعی بدون علایم دیگر دارند. بر وجود بیماری به عنوان گروه کنترل انتخاب شدند.

بیماران براساس معیارهای تشخیصی به سه گروه تقسیم شدند. گروه اول شامل مبتلایان به کم خونی فقر آهن بودند که هیچگونه مدرک بالینی یا آزمایشگاهی مبتنی بر وجود بیماریهای دیگر نداشتند. درصد اشباع ترانسفرین در این بیماران کمتر از ۱۶ و سطح فری تین سرم در افراد مذکور این گروه کمتر از 38ng/ml و در افراد مؤنث این گروه کمتر از 9ng/ml در نظر گرفته شد. گروه دوم شامل مبتلایان به بتاتالاسمی هتروزیگوت بودند که تست های مربوط به آهن در آنها طبیعی و سطح HbA_2 در آنها بالاتر از 3% بود. گروه سوم را بیمارانی تشکیل می دادند که همزمان دچار بتاتالاسمی هتروزیگوت و کم خونی فقر آهن بودند.

Symex CBC توسط دستگاه شمارشگر سلولی اتوماتیک K1000 اندازه گیری شد. آهن سرم و TIBC به روش رنگ سنجی از کیت های شرکت ZYKIS است. IRMA از کیت های شرکت کاوشیار انجام شد. الکتروفوروز هموگلوبین روی استات سلولز بر اساس روش استاندارد HbF انجام شد و در صورت نزوم HbA_2 به طریق کروماتوگرافی ستونی و به روش Betke (مقاومت به قلیا) اندازه گیری شد.

سنجهش ZPP با دستگاه هماتوفلورومتر AVIV Model 205 روی خون تهیه شده برای شمارش سلولی انجام شد. برای اجتناب از اثر مؤلفه های پلاسمایی، قبل از انجام آزمایشها اریتروسیت ها شسته شدند. FEP به روش استخراجی رفرانس (روش پیوملی)، برای بررسی همبستگی ZPP با FEP توسط اسپکتروفلورومتر Shimadzu model FDU-3 اندازه گیری شد.

چهار پارامتر جداسازی تالاسمی از فقر آهن یعنی 'DF' با $K=3/4$ و $K=8/4$ و تعداد RBC و نسبت MCV:RBC در تمام بیماران محاسبه

مینور است. همین طور شمارش گلبول قرمز چنانچه بیشتر از ۵ میلیون باشد تشخیص احتمالی تالاسمی مینور و کمتر از ۵ میلیون باشد به نفع کم خونی فقر آهن است (۳).

استفاده هم زمان از MCV و پروتوبورفیرین آزاد اریتروسیتی (FEP) به عنوان روشی ساده در افتراق تالاسمی هتروزیگوت از فقر آهن و مسمومیت با سرب پیشنهاد شده است (۴، ۵).

Meloni و همکاران در سال ۱۹۸۲ تعیین MCV و FEP به همراه HbA_2 را ابزار مفیدی در تشخیص بتاتالاسمی از کم خونی فقر آهن در کودکان دانستند (۶). *Hershko* و همکاران نیز در سال ۱۹۸۵ استفاده ترکیبی از ZPP ، MCV و HbA_2 را در افتراق بین کم خونی فقر آهن، بتاتالاسمی مینور و مسمومیت با سرب با ارزش دانستند (۷). *Harthoom* و همکاران در سال ۱۹۹۸ استفاده ترکیبی از ZPP و MCV را در تشخیص افتراق تالاسمی و کم خونی فقر آهن پیشنهاد نمودند و توصیه کردند که جزو اولین آزمایشها برای غربالگری سندروم های تالاسمی در بیماران با میکروسیتوz لحاظ شود (۸).

ZPP یک محصول فرعی در مسیر سنتز هم است (۹). در مرحله نهایی سنتز هم، آهن به پروتوبورفیرین IX وارد شده و هم تشکیل می شود. آنزیم فروشلات از این روند را کاتالیز نموده به دنبال آن هم با گلوبین ترکیب شده هموگلوبین تشکیل می شود و چنانچه آهن قابل دسترس هنین سنتز هم کاهش یابد، روی (Zinc) به جای آهن وارد مولکول پروتوبورفیرین IX می شود و ZPP تشکیل می شود (۱۲-۹).

افزایش ZPP معرف کاهش تولید هم است (۱۱، ۹). ZPP تولید شده به جایگاه هم در گلوبین مستصل می شود که قادر عملکرد (non-Functional) است و در اریتروسیت های خون انسان برای تمام عمر سلول باقی می ماند (۱۳) از آن جا که ZPP بطور طبیعی ترکیبی فلورورسانت است می تواند با استفاده از دستگاه هماتوفلورومتری اندازه گیری شود. ZPP معرف حساسی برای اریتروبیوتز فقر آهن است و به علت سادگی روش کار و سرعت اندازه گیری، می تواند به تشخیص فوری کمک نموده از آزمایشگاهی گران قیمت جلوگیری نماید (۱۴، ۹). روش غیرمستقیم برای اندازه گیری پورفیرین های خون کامل و اریتروسیت ها، روش های استخراجی است که اغلب به عنوان پروتوبورفیرین آزاد اریتروسیتی (FEP) نامیده می شود و روش رفرانس اندازه گیری آن روش پیوملی است (۱۵). در این مطالعه ضمن ارزیابی کاربرد همزمان اندازه گیری ZPP و MCV در افتراق فقر آهن از بتاتالاسمی، رابطه ZPP با FEP نیز مورد بررسی قرار می گیرد.

روشها

اطلاعات مربوط به ۱۷۲ نفر از بیماران سریالی مراجعه کننده به بیمارستان

هستند، در صورتی که ۵۳ درصد افراد مبتلا به بتاتالاسمی مینور افزایش مقادیر ZPP را نشان دادند. این افزایش مقدار حدود دو برابر گروه کنترل است (جدول ۲).

نمودار ۳ مقادیر ZPP را در برابر MCV در بیماران مبتلا به کم خونی فقر آهن و افراد مبتلا به بتاتالاسمی مینور بدون همراهی با فقر آهن نشان می‌دهد. مقادیر ZPP, MCV هر دو گروه در مناطق مختلف قرار دارند. این مناطق با خط مستقیمی که به صورت «مرز فقر آهن - تالاسمی» مشخص شده است از هم جدا می‌شوند. معادله این خط مرزی عبارتست از:

$$\text{ZPP} = -0.016 \text{ MCV} + 1/5$$

چنانچه ZPP در واحد fl بیان شوند، مناطق کم خونی فقر آهن با $ZPP + 0.016 \text{ MCV} - 1/5 > 0$ و مناطق تالاسمی با $ZPP + 0.016 \text{ MCV} - 1/5 < 0$ شناخته می‌شوند. با استفاده از این معادله تنها یک بیمار مبتلا به کم خونی فقر آهن بطور اشتیاه در گروه بتاتالاسمی مینور قرار گرفت. بنابراین افتراق خوبی بین بیماران مبتلا به کم خونی فقر آهن و بتاتالاسمی هتروژنیگوت با استفاده ترکیبی از ZPP و MCV امکان‌پذیر است.

شدند و با روش کاربرد ترکیبی ZPP و MCV مقایسه شدند. داده‌ها پس از جمع آوری و دسته‌بندی با استفاده از روش‌های آماری آنالیز واریانس یک طرفه، آزمون همبستگی Correlation و رگرسیون توسط نرم افزار Statgraphics (Ver. 6) تجزیه و تحلیل شد.

نتایج

فراوانی گروههای کنترل و بیماران به تفکیک سن و جنس در جدول ۱ آمده است. از ۱۱۰ بیمار با میکروسیتوz، ۵۴ درصد مبتلا به کم خونی فقر آهن، ۳۳ درصد مبتلا به بتاتالاسمی مینور و ۱۳ درصد هم‌زمان به بتاتالاسمی مینور و فقر آهن مبتلا بودند.

میانگین مقادیر RBC, Hb, MCV, ZPP در گروههای مورد مطالعه در جدول ۲ آمده است. بین میانگین مقادیر ZPP در گروههای مورد مطالعه تفاوت معنی‌دار وجود دارد ($P < 0.0001$). اختلاف معنی‌دار بین میانگین ZPP با جنس و سن مشاهده نشد ($P = 0.05$) (نمودارهای ۱ و ۲).

بیشترین مقدار میانگین ZPP در بیماران مبتلا به کم خونی فقر آهن وجود دارد و تمام بیماران مبتلا به کم خونی فقر آهن دارای افزایش ZPP

جدول ۱. فراوانی گروههای کنترل و بیمار به تفکیک جنس و سن

	فرآوانی جنسی (درصد)	فرآوانی جنسی (درصد)	تعداد کل (درصد)	گروه	
کنترل	کمتر از ۶ سال	مساوی یا بالاتر از عسل	مذکور	مؤنث	
بیمار	(۸۷)۲۱	(۳)۱	(۴۱)۱۳	(۵۹)۱۹	(۲۲)۲۲
کم خونی فقر آهن	(۸۴)۹۲	(۱۶)۱۸	(۴۰)۴۴	(۶۰)۶۶	(۷۷)۱۱۰
β -تالاسمی مینور	(۸۵)۵۰	(۱۵)۹	(۲۲)۱۹	(۶۸)۴۰	(۵۴)۵۹
β -تالاسمی مینور + فقر آهن	(۸۸)۲۰	(۱۲)۶	(۵۲)۱۹	(۴۷)۱۷	(۲۲)۲۶
کل	(۸۰)۱۲	(۲۰)۳	(۲۱)۶	(۶۰)۹	(۱۲)۱۵
	(۸۷)۱۲۲	(۱۲)۱۹	(۴۰)۵۷	(۶۰)۸۵	(۱۰۰)۱۴۲

جدول ۲. میانگین RBC, Hb, MCV, ZPP در گروههای مورد مطالعه

RBC ($\times 10^{12}/\text{L}$)	Hb (g/dl)	MCV (fl)	ZPP %	ZPP (mmol/mol Hb)	گروه
5.04 ± 0.656 (۴/۱۲-۶/۲)	14.12 ± 1.600 (۱۲/۱-۱۷/۴)	84.48 ± 2.128 (۸۰-۹۲)	—	0.17 ± 0.062 (۰/۰۷۰-۰/۲۸)	کنترل
	10.69 ± 1.7 (۲/۷۹-۶/۹۲)	85.8 ± 7.2 (۵۰/۵-۷۹/۶)	۸۰	0.53 ± 0.29 (۰/۰۶-۱/۶۴)	بیمار
5.12 ± 0.85 (۲/۷۹-۶/۹۲)	10.8 ± 1.52 (۵/۸-۱۵/۲)	86.22 ± 6.290 (۵۴/۲-۷۶/۹)	۱۰۰	0.68 ± 0.294 (۰/۴۰-۱/۶۴)	فقر آهن
	10.01 ± 1.692 (۲/۷۹-۵/۷۱)	86.36 ± 5.418 (۵۰/۵-۷۴/۲)	۵۲	0.21 ± 0.126 (۰/۰۶-۰/۶۵)	β -تالاسمی مینور
5.97 ± 0.590 (۴/۳-۶/۹)	11.79 ± 1.296 (۸/۹-۱۰/۲)	86.0 ± 5.418 (۵۰/۵-۷۴/۲)	۱۰۰	0.46 ± 0.150 (۰/۲۶-۰/۹۳)	فقر آهن bthal
	$10.91 \pm 1.11ab$ (۴/۲۲-۶/۵)	$86.86 \pm 4.36b$ (۵۴/۲-۴۹/۲)	۱۰۰	0.26 ± 0.093 (۰/۰۷-۰/۲۸)	

* داده‌ها به صورت انحراف میانگین (حداکثر - حداقل) آورده شده‌اند.

** حروف انگلیسی متفاوت در یک ستون نشان دهنده تفاوت معنی‌دار می‌باشد ($P < 0.0001$).

جدول ۳. فراوانی افراد درست طبقه‌بندی شده با استفاده از فرمولها
در گروههای فقر آهن و تالاسمی مینور (اعداد داخل پرانتز حد طبقه‌بندی می‌باشد)

گروه	کل				
		DF ^{†††}	DF ^{††}	RBC	MCV:RBC
(%)	(%)	(%)	(%)	(%)	MCV و ZPP ^{†††}
فقر آهن	۵۹	۵۰	۴۶	۵۸	۵۰
	(۹۸)	(۸۵)	(۷۸)	(۹۸)	(۱۰۰)
تالاسمی مینور	۲۶	۲۲	۲۲	۲۲	۷
	(۱۰۰)	(۹۲)	(۹۲)	(۶۱)	(۱۹)
کل	۹۵	۸۲	۷۹	۸۰	۶۶
	(۹۹)	(۸۷)	(۸۲)	(۸۴)	(۶۹)
					(۱۰۰)

† DF[†] = MCV - 5 × Hb - RBC - ۳/۴

†† DF[†] = MCV - 5 × Hb - RBC - ۸/۴

††† ZPP = -۰/۰۱۶ MCV + ۱/۵

جدول ۴. فراوانی گروه β -تالاسمی مینور مبتلا فقر آهن پس از تقسیم‌بندی با استفاده از فرمولها(۱۵)

گروه				
	DF ^{†††}	DF ^{††}	RBC	MCV:RBC
(%)	(%)	(%)	(%)	MCV و ZPP ^{†††}
فقر آهن	۱۵	۱۲	۳	۴
	(۱۰۰)	(۸۰)	(۲۰)	(۲۷)
β -تالاسمی مینور	۰	۲	۱۲	۱۱
	(۰)	(۲۰)	(۸۰)	(۷۲)

† DF[†] = MCV - 5 × Hb - RBC - ۳/۴

†† DF[†] = MCV - 5 × Hb - RBC - ۸/۴

††† ZPP = -۰/۰۱۶ MCV + ۱/۵

فرمولها بیشتر از ۷۰ تا ۹۰ درصد نیست و چنانچه موارد، پیچیده شوند دقت کاهش می‌یابد (۱۴).

در مطالعه حاضر با استفاده ترکیبی از ZPP و MCV تنها یک مورد از ۵۹ بیمار مبتلا به فقر آهن (۲/۷) به عنوان تالاسمی شناسایی شد و هیچکدام از افراد مبتلا به بتابالاسمی هتروزیگوت اشتباه طبقه‌بندی نشدند. بیمار مذکور خانم ۵۶ ساله‌ای با مشخصات زیر بود.

RBC = ۴/۷۱ × ۱۰^{۱۲}/L

Hct = %۳۷/۲

Hb = ۸/۲ gr/dl (HbF = ۱/۹)

Serum Fe = ۸ µg/dl

MCH = ۱۷/۴ Pg

TIBC = ۵۷۰ µg/dl

MCHC = ۳۰/۱ gr/dl

Serum Ferritin = ۶/۵ ng/ml

MCV = ۵۷/۷ fl

Transferin Saturation = %۱/۴

نسبت MCV:RBC در این بیمار ۱۲/۵ است که وی را در گروه تالاسمی طبقه‌بندی می‌کند. از آنجا که فقر آهن میزان HbA₂ را کاهش می‌دهد ممکن است بیمار مبتلا به بتابالاسمی هتروزیگوت همراه با فقر آهن شدید باشد. متناسبانه امکان پیگیری مجدد بیمار مقدور نشد.

چنانچه از DF انگلند و فریزر استفاده شود بیشتر بیماران بتابالاسمی مینور که دارای فقر آهن هم هستند در گروه فقر آهن طبقه‌بندی می‌شوند اما با استفاده ترکیبی از ZPP و MCV بیشتر بیماران بتابالاسمی مینور که از فقر آهن رنج می‌برند دارای مقادیر ZPP، MCV هستند که دلالت بر وجود بتابالاسمی می‌کند (جدول ۴).

نمودار ۴ مقادیر ZPP را در برابر MCV در بیماران مبتلا به بتابالاسمی مینور، کم خونی فقر آهن و افراد مبتلا به بتابالاسمی هتروزیگوت نشان می‌دهد. با استفاده از این معادله تنها ۴ بیمار از ۱۵ نفر به عنوان فقر آهن شناسایی شدند و بقیه به عنوان بتابالاسمی هتروزیگوت شناسایی شدند. با استفاده از ترکیب ZPP و MCV بهترین افتراق بین بتابالاسمی و فقر آهن به دست می‌آید و تنها یک بیمار با کم خونی فقر آهن به درستی طبقه‌بندی نشد (جدول ۳).

بحث

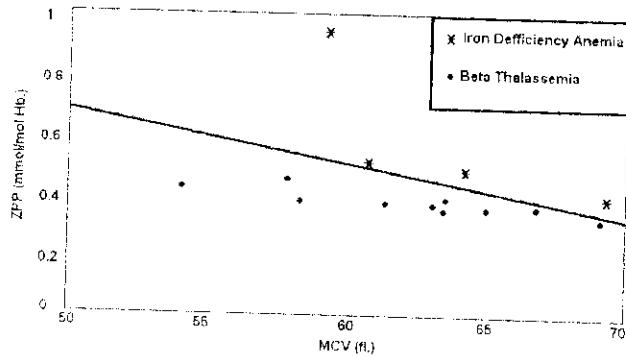
تعیین علت کم خونیهای میکروسیتیک، یکی از شایع‌ترین مشکلات در هماتولوژی بالینی است. با توجه به شیوع بالای بتابالاسمی در ایران، نیاز به تست‌های غربالگری آسان، سریع، ارزان و دقیق از اولویتهای تحقیقاتی در کشور است. آزمون انتخاب شده باید دارای نقطه برش (Cut-Off point) مناسبی باشد تا بتواند افراد مبتلا را شناسایی کند (حساسیت بالا). در ضمن بیشتر افرادی را که مبتلا به آن بیماری نیستند را شناسایی کند (ویژگی بالا) و برای جمعیت هم قابل پذیرش باشد.

پژوهشگران در دهه ۱۹۷۰ استفاده از شاخصهای گلوبول قرمز را برای افتراق فقر آهن و سندروم‌های تالاسمی شرح داده‌اند، اما بررسی فرمولهای مشتق از شاخصهای خونی توسط محققین دیگر نشان داد که دقت این

جدول ۶. میانگین مقادیر ZPP در گروههای مورد مطالعه بر حسب سن
(میلی مول در مول هموگلوبین)

سن (سال)	شاهد	IDA	β تالاسمی	IDA و β تالاسمی
> ۶	۰/۱۷	۰/۶۹	۰/۲۱	۰/۴۷
< ۶	۰/۱۱	۰/۶۴	۰/۳	۰/۴۳

=آنمی فقر آهن.



نمودار ۲. رابطه بین ZPP در بیماران β تالاسمی مینور و β تالاسمی مینور مبتلا به کم خونی فقر آهن

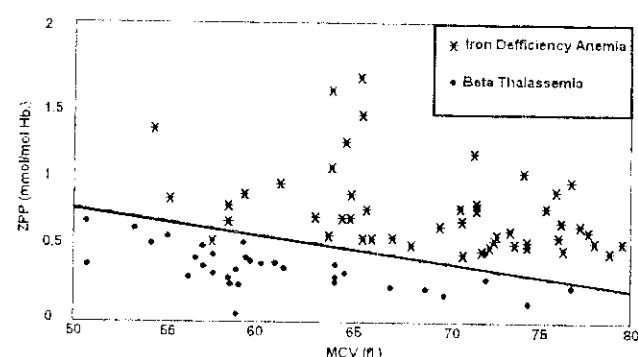
رابطه معنی داری را نشان می دهد (۵). در این مطالعه نیز رابطه خوبی بین ZPP و MCV مشاهده شد و معادله $y = 0.55 + 0.004ZPP - 0.005MCV$ به دست آمد. از آنجاکه ZPP مستقیماً توسط هماتوفلورومتر اندازه گیری می شود که FEP بطور قابل توجهی ارزان تر از فلورومترهایی است که برای اندازه گیری استفاده می شوند، لذا تعیین ZPP را روش انتخابی برای غربالگری معروفی می کند. در این بررسی نشان داده شد که تعیین MCV و ZPP قدرت افتراق خوبی بین افراد مبتلا به بتاتالاسمی هتروزیگوت و بیماران مبتلا به فقر آهن در جمعیت مورد مطالعه ما داشته است.

با ساخت دستگاه هماتوفلورومتر که برای اندازه گیری ZPP در حجم کم خون طراحی شده، اندازه گیری ZPP بسیار آسان، سریع، ارزان و دقیق است و این امکان وجود دارد که نیازی به نمونه گیری خون وریدی در افراد نباشد. انجام تست ZPP به عنوان اوپین تست در غربالگری بتاتالاسمی هتروزیگوت در بیماران با میکروسیتوز توصیه می شود. اگر نتایج بر فقر آهن دلالت کند ابتدا باید بیمار درمان شود و پس از درمان مناسب، اندازه گیری ZPP و MCV و Hb چنانچه هنوز پایین بود آزمونهای بروزی تکرار شود. همچنانکه در این مطالعه نشان داده شد، در این مسیر از انجام آزمایشهای گران قیمت برای تالاسمی و هموگلوبین های غیر طبیعی در بیماران مبتلا به فقر آهن می توان جلوگیری نمود و از نتایج منفی کاذب در بیماران بتا تالاسمی هتروزیگوت مبتلا به فقر آهن نیز اجتناب خواهد شد.

جدول ۵. میانگین مقادیر ZPP در گروههای مورد مطالعه بر حسب جنس
(میلی مول در مول هموگلوبین)

جنس	شاهد	IDA	β تالاسمی	IDA و β تالاسمی
ذکر	۰/۱۵	۰/۷۸	۰/۲۱	۰/۴۴
مؤنث	۰/۱۸	۰/۶۳	۰/۲۱	۰/۴۷

=آنمی فقر آهن.



نمودار ۱. رابطه بین ZPP و MCV در بیماران با کم خونی فقر آهن و β تالاسمی مینور

در این مطالعه، افزایش مقدار ZPP در ۵۳ درصد افراد بتاتالاسمی هتروزیگوت بدون همراهی با فقر آهن مشاهده شد. افزایش در بتاتالاسمی هتروزیگوت موفق با یافته های گراهام (۵۱ درصد)، Tillyer (۴۸ درصد) و Harthoorn (۶۷ درصد) است (۸، ۱۶-۱۸).

تجمع غیر طبیعی ZPP منعکس کننده وضعیت اریتروپویز در فقر آهن است که به علت اختلال در قرار گرفتن آهن در سلولهای اریتروپوئیتیک یا عدم دسترسی کافی اریترون به آهن یا آشفتگی در سنتز هم تولید می شود. عدم دسترسی کافی اریترون به آهن می تواند به علت موجود نبودن ذخایر آهن (فقر آهن حقیقی) یا نقص در حمل و نقل آهن به اریتروبلاستها (مثل کم خونی بیمارهای مژمن) یا به علت افزایش میزان اریتروپویز باشد. در سندرمهای تالاسمی، سرعت اریتروپویز می تواند افزایش یابد که شاید دلیل افزایش میزان ZPP باشد. البته افزایش بارز ZPP در بیماران بتاتالاسمی هتروزیگوت در مقایسه با α تالاسمی مینور توسط گراهام، هان و هارتورن نیز گزارش شده است (۸، ۱۶).

مقایسه نتایج روشهای مستقیم اندازه گیری پروتوبورفیرین اریتروپویتی همبستگی عالی را بین این دو نشان می دهد (۱۵). البته فاکتورهای پلاسمایی و مواد فلوروسانس مداخله کننده در پلاسمای FEP استخراج شده تأثیری ندارند اما می توانند با ZPP هماتوفلورومتری تداخل کنند، لذا سیستمی گلوبولهای قرمز توصیه شده است. مقادیر قبل و بعد از شستشو

منابع

- 1- England JM, Fraser PM. Differentiation of iron deficiency from thalassemia trait by routine blood count. *Lancet* 1973; 12: 449-452.
- 2- Srivastava PC. Differentiation of thalassemia minor from iron deficiency. *Lancet* 1973; 12: 154-155.
- 3- Mentzer WC. Differentiation of iron deficiency from thalassemia trait. *Lancet* 1973; 12: 882.
- 4- Stockman JA. The measurement of free erythrocyte porphyrin (FEP) as a simple means of distinguishing iron deficiency from beta-thalassemia trait in subjects with microcytosis. *J Lab Clin Med* 1975; 85: 113-119.
- 5- Koeing H. The micromeasurement of free erythrocyte protoporphyrin as a means of differentiating alpha thalassemia trait from iron deficiency anemia. *J Pediatr* 1975; 86: 539-554.
- 6- Meloni T. Free erythrocyte prophyrrin (FEP) in the diagnosis of β -thalassemia trait and iron deficiency anemia. *Hematologica* 1982; 67: 341-349.
- 7- Herskho C. Combined use of zinc protoporphyrin (ZPP), mean corpuscular volume and haemoglobin-measurement for classifying microcytic RBC disorders in children and young adult. *Clin Lab Haemat* 1985; 7: 259-269.
- 8- Harthoorn-Lasthuizen EJ. Combined use of erythrocyte zinc protoporphyrin and mean corpuscular volume in differentiation of thalassemia from iron deficiency anemia. *Eur J Haematol* 1998; 60: 245-251.
- 9- Garrett S, Worwood M. Zinc protoporphyrin and iron-deficient erythropoiesis. *Acta Haematol* 1994; 91: 21-25.
- 9- Hastka J. Laboratory tests of iron status: correlation or common sense? *Clin Chem* 1996; 42: 718-724.
- 10- Hastka J. Washing erythrocytes to remove interferents in measurements of zinc protoporphyrin by front-face hematofluorometry. *Clin Chem* 1992; 38: 2184-2189.
- 11- Jensen BM. Screening with zinc protoporphyrin for iron deficiency in non-anemic female blood donors. *Clin Chem* 1990; 36: 846-848.
- 12- Schaefer RM, Schaefer L. Iron monitoring and supplementation: how do we achieve the best results? *Nephrol Dial Transplant* 1998; 13 (Sup 2): 9-12.
- 13- Hart D. Red blood cell protoporphyrin accumulation in experimental lead poisoning. *Biochem Med* 1980; 23: 167-176.
- 14- Lee GR. Microcytic anemias. in: Lee GR, Bithell TC. *Wintrobe's clinical hematology*. 4th Ed. Lee & Febiger Co. Philadelphia. 1998.
- 15- Labbe RF, Rettmer RL. Zinc protoporphyrin a product of iron deficient erythropoiesis. *Semin Hematol* 1989; 26: 40-46.
- 16- Graham EA. Elevated zinc protoporphyrin associated with thalassemia trait and hemoglobin. *E J Pediatr* 1996; 129: 105-110.
- 17- Tillyer ML, Tillyer CR. Use of red cell distribution width and erythrocyte zinc protoporphyrin in differential diagnosis of α and β thalassemia and iron deficiency. *J Clin Pathol* 1994; 47: 205-208.
- 18- Hinchliff RF. Usefulness of red cell zinc Protoporphyrin concentration in the investigation of microcytosis in children. *Pediatr Hematol Oncol* 1995; 12: 455-462.