

ارزیابی فعال شدن پلاکتی طی نگهداری در فرآورده‌های کنسانتره پلاکتی در آزمایشگاه کنترل کیفی سازمان انتقال خون ایران، سال ۱۳۸۳

علی سلیمانی فریزهندی^۱، دکتر مهناز آقایی پور^۲، دکتر علی اکبر پورفتح‌الله^۳

چکیده

سابقه و هدف

فعال شدن پلاکت‌ها سبب کاهش توانایی عملکرد آن‌ها می‌گردد و از این رو در بانک نگهداری فرآورده‌ها تلاش بر این است که آماده‌سازی و نگهداری پلاکت‌ها سبب فعال شدن آن‌ها نشود. در این مطالعه با استفاده از فلوسیتومتری مارکرهای غشایی فعال شدن پلاکتی، CD63، CD62P را در فرآورده‌های پلاکتی که برای ۳ روز تحت شرایط استاندارد بانک خون تهیه شده بودند، مورد ارزیابی قرار دادیم.

مواد و روش‌ها

مطالعه انجام شده توصیفی بود و جمع‌آوری نمونه‌ها به صورت تصادفی صورت گرفت. ۲۴ واحد پلاکت به صورت پلاسما غنی از پلاکت تهیه شد و فرآورده‌های پلاکتی از نظر میزان اسیدیته و مارکرهای CD63، CD62P مورد بررسی قرار گرفت. به وسیله روش‌های آماری t-زوج (Paired t-test) و t (t-test)، آنالیز آماری یافته‌ها انجام شد.

یافته‌ها

در طی مدت ۳ روز اختلاف معنی‌داری در میزان اسیدیته و شمارش پلاکتی دیده نشد. میزان مارکرهای CD63، CD62P در طی مدت ۳ روز افزایش معنی‌داری نسبت به روز صفر نشان دادند ($p < 0/05$).

نتیجه‌گیری

مدت نگهداری از عوامل مهم در فعال شدن پلاکتی محسوب می‌گردد. هم‌چنین می‌توان از دو مارکر فوق به عنوان ابزاری حساس در جهت کنترل کیفی فرآورده‌های پلاکتی استفاده نمود.

کلمات کلیدی: پلاسما غنی از پلاکت، CD63، CD62P

تاریخ دریافت: ۱۳/۱۰/۱۳۸۳

تاریخ پذیرش: ۲۲/۴/۸۴

۱- مؤلف مسئول: کارشناس ارشد خون‌شناسی و بانک خون- دانشگاه تربیت مدرس و مرکز تحقیقات سازمان انتقال خون ایران- صندوق پستی ۱۱۵۷-۱۴۶۶۵
۲- متخصص آسیب شناسی بالینی و تشریحی- استادیار مرکز تحقیقات سازمان انتقال خون ایران
۳- PhD ایمونولوژی- دانشیار دانشگاه تربیت مدرس

مقدمه

فعال شدن پلاکتی یکی از عملکردهای مهم آن در جهت انجام فرآیند انعقاد محسوب می‌گردد. این فرآیند می‌تواند در نتیجه تماس پلاکت‌ها با عوامل فیزیکی، بیولوژی یا پاسخ به آگونیست‌های متفاوت (ADP، ترومبین) صورت پذیرد. بنابراین مراحل آماده سازی، جمع آوری و چگونگی نگهداری پلاکت را، می‌توان به‌عنوان عوامل مهمی در جهت فعال کردن پلاکتی در محصولات ذخیره شده آن در نظر گرفت (۴-۱). با توجه به نوع تحریک و چگونگی آن، فعال شدن پلاکتی به صورت تغییرات مختلفی قابل شناسایی و ارزیابی می‌باشد. این تغییرات می‌تواند در شکل، فعالیت‌های بیولوژیکی، متابولیکی، گلیکوپروتئین‌های سطحی و یا آزاد شدن محتویات سیتوپلاسمی پلاکت دیده شود.

یکی از بارزترین علامت‌های فعال شدن پلاکتی، تغییرات در وضعیت گلیکوپروتئینی غشای سطحی آن‌ها است که می‌تواند ناشی از آزاد شدن محتویات گرانول‌های سیتوپلاسمی باشد. از پروتئین‌های مهمی که بعد از فعال شدن بر روی سطح پلاکتی افزایش می‌یابند می‌توان آنکسین V، CD63، CD62P، CD36، CD41 را نام برد (۵). ما در این مطالعه از مارکرهای CD63 و CD62P به عنوان شاخص‌های فعال شدن پلاکتی استفاده نموده‌ایم. CD62P پروتئین غشای گرانول‌های آلفای سیتوپلاسمی پلاکت می‌باشد که بعد از این که پلاکت محتویات گرانول‌های خود را آزاد کرد، این پروتئین در سطح غشایی بیان می‌گردد (۶، ۷، ۸).

همچنین CD63، پروتئین غشای گرانول‌های لیزوزومی می‌باشد که بعد از آزادسازی این گرانول‌ها، میزان آن‌ها در سطح افزایش می‌یابد. باید ذکر نمود که میزان این پروتئین‌ها بر روی غشای پلاکت‌های در حال استراحت، کمتر از ۱۰٪ است. بنابراین این پروتئین‌ها شاخص‌های مهمی برای ارزیابی پلاکت‌های فعال شده هستند. از آنجایی که فعال شدن پلاکتی به میزان حیات^۱ و عملکرد آن بستگی دارد، ما نیز در این مطالعه به‌صورت غیرمستقیم به بررسی تأثیر روند نگهداری پلاکت (زمان ذخیره‌سازی) بر فعال شدن آن در فرآورده‌های ذخیره شده پلاکتی که به‌روش پلاسمای

غنی از پلاکت (روش رایج در ایران) به‌دست آمده پرداخته‌ایم.

مواد و روش‌ها**آماده‌سازی و نگهداری کنسانتره پلاکتی**

مطالعه انجام شده از نوع توصیفی بود. در این مطالعه از ۲۴ داوطلب اهداکننده خون که به پایگاه مرکزی انتقال خون تهران مراجعه نموده بودند، ۴۵۰ میلی‌لیتر خون کامل در کیسه‌های ۳ تایی (SA، France Baxter، La chater) حاوی ۶۳ میلی‌لیتر ضدانعقاد CPDA^۲ (سیترات، فسفات، دکستروز، آدنین) گرفته شد. کیسه‌ها به‌وسیله سانتریفوژ (Jouan, Inc, Winchester, VA) با سرعت ۳۰۰۰ دور در دقیقه به مدت ۷ دقیقه سانتریفوژ شدند و پلاسمای غنی از پلاکت حاصله به کیسه جانبی انتقال داده شد. کیسه‌ها با سرعت ۷۰۰۰ دور در دقیقه به مدت ۵ دقیقه سانتریفوژ شدند و در نتیجه پلاکت فشرده شده در کیسه باقی مانده و پلاسمای فقیر از پلاکت که بر روی آن قرار داشت، به‌وسیله دستگاه جداکننده^۳ به کیسه دیگر انتقال داده شد. در نهایت محصول پلاکتی به‌صورت فشرده شده یا کنسانتره با حجم ۵۰ میلی‌لیتر حاصل شد. تمامی محصولات در دستگاه با سرعت ۶۰ چرخش در دقیقه در دمای ۲۲ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳ روز نگهداری شدند. قبل از نمونه‌برداری در صورت وجود فرآورده‌ای داخل سگمانت‌های کیسه، محتویات آن به‌داخل کیسه انتقال داده شد و کیسه‌ها به مدت ۱۰ دقیقه به آرامی مخلوط گردید. از ۳ سانتی‌متری بالای محلی که از قبل به‌وسیله سیلر مسدود گردیده بود (از سگمانت‌های کیسه) به کمک قیچی استریل برش داده شد. سپس ۱ میلی‌لیتر پلاکت از کیسه‌ها برداشت شد و به‌داخل لوله‌های پلاستیکی یک‌بار مصرف منتقل گردید. ۳ سانتی‌متر بالاتر از محل برش، سگمانت مربوطه به‌وسیله سیلر مسدود گردید. عمل نمونه‌برداری در روزهای صفر، یک و سه صورت گرفت. در طی این مدت، فرآورده‌های پلاکتی بر روی شیکر پلاکتی قرار داده شدند و CD62P، CD63 مورد ارزیابی قرار گرفتند.

1- Viability

2- Citrate, Phosphate, Dextrose, Adenine

3- Extractor

شمارش پلاکت و میزان اسیدپتیه

ابتدا ۰/۱ میلی لیتر پلاکت برداشته و به داخل یک لوله پلاستیکی منتقل گردید. ۹/۹ میلی لیتر از اگزالات آمونیوم ۱٪ به آن اضافه شد تا نمونه‌ای با رقت ۱:۱۰۰ به دست آید. سپس به وسیله لام نئوبار، پلاکت‌ها مورد شمارش قرار گرفتند.

هم‌چنین برای تعیین اسیدپتیه نمونه‌های موردنظر، دستگاه pH متر در محدوده اسیدپتیه‌های ۴ و ۷ قرار داده شد، ابتدا دستگاه قبل از آزمایش به مدت ۳۰ دقیقه روشن شد تا دمای کالبراسیون آن به دمای آزمایشگاه رسید. سپس با استفاده از کالیبراتورهایی که در محدوده اسیدپتیه ۴ و ۷ قرار داشت، دستگاه موردنظر با آن‌ها کالیبره گردید و در نهایت pH متر برای اندازه‌گیری نمونه‌ها آماده شد. بدین ترتیب تمامی نمونه‌های پلاکتی به وسیله آن مورد ارزیابی اسیدپتیه قرار گرفت.

شد تا تعداد سلول موردنیاز حاصل شود. برای انجام رنگ‌آمیزی فلوسیتومتری، ۱۰^۶ سلول پلاکت برداشته و با ۵ میکرولیتر آنتی‌بادی‌های منوکلونال کنژوگه شده به ترتیب زیر مجاورکردیم، ۵۰ میکرولیتر از پلاکت آماده شده برداشته و به داخل ۳ لوله پلاستیکی انتقال دادیم. ۵۰ میکرولیتر PBS^۱ + BSA^۲ ۲٪ به لوله‌ها اضافه کرده و لوله‌ها را به مدت ۵ دقیقه در دمای اتاق قرار دادیم. سپس ۵ میکرو لیتر از آنتی‌بادی‌های CD62P-PE، CD63-FITC، IgG1 PE/FITC به هر لوله اضافه شد. لوله‌ها به مدت ۲۵ دقیقه در دمای اتاق در تاریکی قرار داده شد.

در آخر به تمامی لوله‌ها ۷۰۰ میکرولیتر پارافرم آلدئید ۰/۵٪ اضافه گشت و نمونه‌ها جهت فلوسیتومتری مورد ارزیابی قرار گرفت. آنتی‌بادی IgG1-PE/FITC به عنوان کنترل منفی استفاده شد.

بررسی گلیکوپروتئین‌های CD62P و CD63

از هر محصول پلاکتی در روزهای مشخص صفر، یک و سه، ۱ میلی لیتر نمونه در زیر هود بیولوژیک گرفته شد تا آلودگی باکتریایی محیطی باعث تغییراتی در عملکرد پلاکت‌ها نگردد.

از نمونه‌ها ۵۰۰ میکرولیتر برداشته و در لوله‌های پلاستیکی یک بار مصرف ریخته و سپس ۱ میلی لیتر بافر فسفات به آن اضافه شد و با سرعت ۱۲۰۰ گرم به مدت ۵ دقیقه سانتریفوژ گردید.

بعد از پایان سانتریفوژ، محلول رویی را خالی کرده و پلاکت ته‌نشین شده را به آرامی تکان دادیم تا به صورت یکنواخت درآورده شود. این عمل شستشو دو بار تکرار گردید و مرحله سوم شستشو با بافر پارافرم آلدئید ۱٪ انجام داده شد (با همان سرعت و شرایط). سپس با خالی کردن محلول رویی، با اضافه کردن ۱ میلی لیتر بافر فسفات، سوسپانسیون یکنواخت پلاکتی به دست آمد. از سوسپانسیون حاصله با توجه به این که برای عمل فلوسیتومتری، ۱۰^۶ سلول موردنیاز می‌باشد، شمارش سلولی از نظر تعداد پلاکت انجام گرفت. از سوسپانسیون حاصله رقتی مناسب براساس تعداد پلاکت موجود تهیه

فلوسیتومتری

عمل فلوسیتومتری با استفاده از دستگاه Partec-PAS-III از شرکت داکو صورت گرفت. برای انجام فلوسیتومتری ابتدا دستگاه قبل از عملیات آنالیز به مدت ۳۰ دقیقه روشن شد و سپس لامپ دستگاه در محدوده نور لیز قرار داده شد. برای مشخص کردن چگونگی وضعیت سلولی و ارزیابی FL1، FL2، FSC، SSC، FL1، FL2، نمودار هادر وضعیت خطی - خطی برای (FSC، SSC) و لگاریتمی - لگاریتمی برای (FL1 و FL2) قرار داده شد. همچنین ولتاژهای مورد استفاده برای بررسی FSC، SSC، FL1، FL2، به ترتیب در محدوده ۳۷۰، ۴۵۰، ۲۹۵، ۳۰۰ قرار داده شد.

ابتدا نمونه آماده شده، داخل لوله مخصوص فلوسیتومتری ریخته به دستگاه فلوسیتومتری انتقال داده شد و با استفاده از مارکر CD61 که در واقع برای پلاکت‌ها اختصاصی می‌باشد، فراوانی و همگونی سلولی در آن ناحیه مورد نظر مشخص گردید. در واقع عمل تعیین جمعیت سلولی با استفاده از این مارکر به عنوان شناساگر جمعیت سلولی مورد نظر صورت گرفت.

1- Phosphate Buffer Solution
2- Bovin Serum Albumin

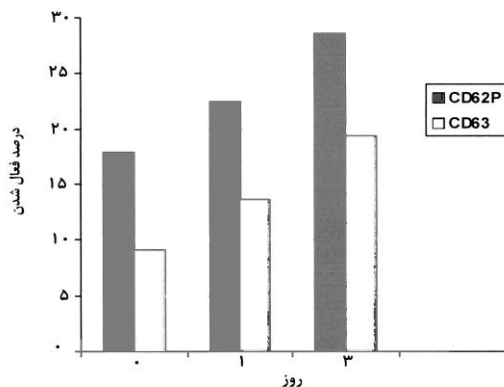
آنالیز آماری

روند بیان مارکرهای فوق در نمودار شماره ۱ آمده است.

جدول شماره ۲: درصد فعال شدن پلاکتها در مدت ۳ روز

روز	زمان نگهداری		
	۰	۱	۳
درصد CD62p	$17/93 \pm 7/7$	$22/55 \pm 8/81$	$28/57 \pm 9/8$ *
درصد CD63	$9/14 \pm 2/95$	$13/61 \pm 2/2$	$19/4 \pm 3/73$ *

میانگین \pm انحراف استاندارد
 × معنی دار نمی باشد
 * معنی دار می باشد ($p < 0/05$)
 (میزان بیان مارکرهای موردنظر نسبت به روز صفر مقایسه شده است)



نمودار شماره ۱: بروز مارکرهای CD62P و CD63 در طی مدت نگهداری

بحث

در دهه اخیر یکی از مهم ترین مواردی که در سازمان های انتقال خون مورد توجه قرار گرفته است، به کارگیری کنترل کیفی به عنوان یک اصل در تهیه و تولید محصول می باشد. این امر منجر به ایجاد راه کارهای مناسب در جهت تولید فرآورده های سالم می گردد. بر اساس استانداردهای سازمان دارو و غذای آمریکا، فرآورده خونی علاوه بر سالم بودن باید دارای بازده درمانی بالا باشد (۹). یکی از مهم ترین این محصولات، فرآورده های پلاکتی می باشند. با توجه به عملکرد مهم و حیاتی آنها در بیمارانی که دچار کاهش پلاکت شده اند، کنترل کیفی این محصولات نیز دارای اهمیت خاصی است. بدین منظور در تمامی کشورهای توسعه یافته، تغییرات نوین زیادی در

برای آنالیز داده ها از برنامه نرم افزار PEPI-Version 4.0. 2001 جهت محاسبه و آزمون t- زوج و t جهت بررسی روند افزایش مارکرهای فوق در طی مدت نگهداری استفاده شد. فاصله اطمینان به کار رفته در آنالیز آزمایشها در محدوده ۹۵٪ می باشد.

یافته ها

تعداد پلاکت شمارش شده و میزان pH در محصولات طی مدت نگهداری (صفر، یک، سه) در جدول ۱ آمده است.

جدول شماره ۱: بررسی شمارش پلاکت و میزان اسیدیته در مدت ۳ روز

روز	زمان نگهداری		
	۰	۱	۳
شمارش پلاکت 10^6 میکرولیتر	$5/9 \pm 0/7$	$5/8 \pm 0/6$ *	$5/8 \pm 0/5$ *
pH	$7/49 \pm 0/075$	$7/64 \pm 0/16$ ×	$7/41 \pm 0/14$ *

میانگین \pm انحراف استاندارد
 تعداد پلاکت و pH در طی ۳ روز نسبت به روز صفر مقایسه شده است.
 * معنی دار نمی باشد
 × معنی دار می باشد ($p < 0/05$)

دو مارکر مهم CD62P و CD63، متعاقب فعال شدن پلاکت افزایش می یابد. میزان بیان مارکر CD62P در روزهای صفر، یک و سه به ترتیب؛ $17/93 \pm 7/7$ ، $22/55 \pm 8/81$ و $28/57 \pm 9/8$ درصد بوده که مارکر CD62P بعد از ۳ روز، $10/64 \pm 3/3$ درصد افزایش نسبت به روز صفر نشان می دهد ($p < 0/05$). هم چنین مارکر CD63 در طی مدت نگهداری در روزهای صفر، یک و سه به ترتیب $9/14 \pm 2/95$ ، $13/61 \pm 2/2$ و $19/4 \pm 3/73$ درصد بوده است. این افزایش درصد مارکر مورد نظر در طی ۳ روز نسبت به روز صفر از نظر آماری معنی دار می باشد ($p < 0/05$) (جدول ۲).

آزاد نمی‌نمایند. با توجه به این موضوع که در کشور ما روش متداول تهیه پلاکت به روش استاندارد یعنی دهنده - تصادفی^۱ به صورت پلاسما غنی از پلاکت می‌باشد، ما نیز در این مطالعه از روش فوق به‌عنوان روشی جهت تهیه پلاکت استفاده نموده و به بررسی تأثیر زمان نگهداری پلاکت‌ها در جهت فعال شدن آن‌ها و این که زمان نگهداری نقش مهمی را در تغییرات عملکردی پلاکت دارد پرداخته‌ایم (۲۲، ۲۱).

نتیجه‌گیری

این مطالعه نشان داد که زمان نگهداری از عوامل مهم در فعال شدن پلاکتی می‌باشد. به طوری که در روز سوم میزان مارکرهای CD63 و CD62P افزایش معنی‌داری را نسبت به روز صفر نشان داده است. با توجه به حساسیت زیاد پلاکت‌ها به عوامل مختلف فعال شدن (مدت نگهداری، نگهدارنده‌ها، گلبول‌های سفید، درجه حرارت و مراحل آماده‌سازی)، پیش‌بینی و جلوگیری نمودن از حوادث ناشی از ذخیره‌سازی و ایجاد آن‌ها، از اصول مهم برای تولید فرآورده‌ای با کیفیت بالا می‌باشد. بنابراین به‌کارگیری آزمون‌های عملکردی^۲ با استفاده از روش‌های حساس را باید به‌عنوان راه‌کاری مناسب در برنامه کنترل کیفی فرآورده‌های پلاکتی در نظر گرفت. بررسی مارکرهای CD63 و CD62P در پلاکت‌های ذخیره شده با استفاده از روش فلوسیتومتری ابزاری مهم در جهت کنترل کیفی عملکرد محصولات پلاکتی در شرایط مختلف تولید آن محسوب می‌شوند.

تشریح و قدردانی

بدین وسیله از مرکز تحقیقات سازمان انتقال خون ایران در حمایت از پروژه و آقایان کامران عطاردی، دکتر شهرام وائلی و خانم‌ها دکتر زهره عطارچی، اعظم‌السادات طباطبائی‌ان کاشانی و مهین نیکوگفتار و پرسنل محترم پایگاه منطقه‌ای آموزشی انتقال خون تهران صمیمانه قدردانی می‌شود.

جهت بالا بردن حساسیت آزمون‌های کیفیت فرآورده‌های خونی، به‌ویژه پلاکت به‌وجود آمده است تا با این عمل بتوان از تمامی عوامل مداخله‌گری که ممکن است کیفیت محصول پلاکتی را کاهش دهند، جلوگیری نمود (۱۱، ۱۰). فرآیندهای تهیه و جمع‌آوری و زمان نگهداری در طی مدت ذخیره‌سازی می‌توانند تغییراتی را در خصوصیات غشایی، سینتوپلاسمی، فیزیولوژیکی و بیوشیمیایی آن به‌وجود آورند (۱۵-۱۲). یکی از مهم‌ترین این تغییرات فعال شدن پلاکت‌ها می‌باشد. قابل توجه است که هم‌زمان با فعال شدن پلاکت، عملکرد و حیات آن دچار تغییر می‌گردد و این تغییر برای فعالیت آن مناسب نمی‌باشد (۱۷، ۱۶). در سال ۱۹۹۸ گرین برگ و همکارانش نشان دادند که در پلاکت‌هایی که فعال شده‌اند، میزان اسیدسیالیک غشا تغییر کرده است و این امر با پایین آمدن نیمه عمر و عملکرد پلاکت همراه است. بنابراین یکی از آزمون‌های بررسی عملکرد پلاکتی، بررسی فعال شدن آن می‌باشد (۲۰، ۱۹، ۱۸). با توجه به این که پلاکت به‌وسیله روش‌های مختلف فعال می‌گردد، چگونگی فعال شدن آن به نوع عامل تحریکی بستگی دارد. بنابراین لازم است روشی را به‌کار گیریم که حساسیت بالا داشته و دستکاری‌های فیزیکی زیادی را بر روی نمونه اعمال نماید. در میان روش‌های موجود، روش فلوسیتومتری از حساسیت و اختصاصیت مناسب برخوردار می‌باشد و همچنین کمترین میزان فعال شدن کاذب را در طی آماده‌سازی نمونه‌ها به‌وجود می‌آورد (۱۱، ۱۰).

به این منظور ما نیز در این مطالعه از دو مارکر مهم، CD63 و CD62P برای ارزیابی فعال شدن پلاکت‌ها به‌وسیله روش فلوسیتومتری استفاده نموده‌ایم. در مطالعه‌ای که هیدوهیکو و همکارانش در سال ۱۹۹۹ انجام دادند، نشان دادند که میزان فعال شدن مارکر CD63 از مارکر CD62P در طی مدت نگهداری کمتر است (۱۹). این نتایج با نتایج پژوهش مورد مطالعه ما یکسان می‌باشد. علت کاهش تأخیر بیان CD63 نسبت به CD62P به این خاطر می‌باشد که گرانول‌های لیزوزومی برخلاف گرانول‌های آلفا، بعد از فعال شدن تمامی محتویات خود را به‌طور کامل

1- Donor-Random
2- Functional Assay

References :

- 1- Colom H, Linger N, Salazmane S. Hemostasis and thrombosis basic principle and clinical practices. 3rd ed, 2002: 415- 450.
- 2- Current studies in hematology and blood transfusion. Hassing, A(ed). Platelet Membrane. 1994: 58-89
- 3- Franx V, Vonder B, Ruchmane, W, Springer W. Platelet and their factors. 1990: 85-94.
- 4- David DR, Marce A, Shumane C. Symposium-Oxford-35. No.24-Biochemistry of Platelet. 1989: 54-67.
- 5- Escolar G, Wihte JH. Change in glycoprotein expresion after platelet activation. Thrombosis and Haemostasis. 1995; 74: 352-356.
- 6- Jerad S, Prane K. The platelet storage lesion. Transfusion Medicine Reviews 1997; 2: 130-144.
- 7- Rinder H, Murphy M, Stock K. Progressive platelet activation with storage. Transfusion 1991; 31: 409-414.
- 8- Fijnher R, Piterez R, Dekker W, *et al.* Platelet activation during preparion of platelet concentrates. Transfusion. 1990; 30: 219-230.
- 9- FDA Blood Products Advisory Committee Meeting. Extention of Platelet Storage. 2002: 14.
- 10- Menitove JE, Marvy T, Karger G, *et al.* Standards for blood banks and transfusion service. 18 Betseda, American Association of Blood Bank 1997.
- 11- Alan D, Michelson, Mare R, *et al.* Evaluation of platelet function by flowcytometry Methods. 2000; 21: 259-270.
- 12- Gutensohen K, Bartsh P. Flowcytometry analysis of platelet antigen membrane. Platelet 1998; 18:125-132.
- 13- Menitove JE. standards for blood banks and transfusion service. 18 Betseda, American Association of Blood Bank. 1997.
- 14- Michel F, Murphy Dorwood H, Nderson K. Practical transfusion medicine. 2001: 278-294.
- 15- Sorder F, Rudmane. Textbook of blood banking and transfusion medicine. 1995: 315-322.
- 16- Snyder EL, Hezzy A, Bioner Y, *et al.* Occurrence of the realese reaction during preparation and storage of platelet concentrates. Vox Sang 1988; 40: 115-119.
- 17- Fijnher R, Piterez R, Dekker W, *et al.* Platelet activation durig preparion of platelet concentrates. Transfusion. 1990; 30: 219-230.
- 18- Hidehiko M, Weinder J, Charles C, *et al.* Platelet membrane early activation markers during prolonged storage. Thrombosis Research 1999; 93: 151-191.
- 19- Kunicki TJ, Tuccelli M, Becker GA, *et al.* A study of variables affecting the quality concentrates. Transfusion. 1997; 37: 12-18.
- 20- John R, Sara L, Lee F, *et al.* An online continuing education course for nursing and clinical laboraory professionals. Baxter Health care Corp, American Red Cross, 2002.
- 21- Greenberg PA. In principles of transfusion medicine. Eds. Rossi EC, Simmon T, Williamse and Wilkins. 2002.
- 22- Bode AP, Orton SM, Rams A, *et al.* Vesiculation of platelet during in vitro aging. Blood 1991;77:888-895.

Evaluation of platelet activation in platelet concentrates during storage in the Quality Control Laboratory of Iranian Blood Transfusion Organization in 2004

Solaimany Ferizhandy A.¹(MS), Aghaeipour M.¹(MD), Pourfathollah A.A.²(PhD)

¹Iranian Blood Transfusion Organization-Research Center

²Tarbiat Modarres University

Abstract

Background and Objectives

Conditions for preparation and storage of platelets for transfusion purposes may lead to platelet activation which in turn contributes to decreased ability of stored platelets to function and to survive in vivo after transfusion as compared with freshly prepared platelets. We investigated platelet membrane expression of CD62P, CD63 in platelet stored for up to 3 days under standard blood banking conditions.

Materials and Methods

Twenty-four platelet units prepared by platelet-rich-plasma and platelet concentrates were evaluated during storage for markers CD62P, CD63 and pH.

Results

During storage for up to 3 days platelet units displayed no significant pH ($p > 0.05$). During storage for up to 3 days (days 1 and 3) platelet units were significant in the CD62P and CD63 expressions as compared with day 0 ($p < 0.05$).

Conclusions

Storage of platelet concentrates causes activated platelets. Moreover, these markers (CD62P and CD63) can act as useful in vitro means in the quality control of platelet components.

Key words: Platelet-rich-plasma, CD62P, CD63

SJIBTO 2005; 2(5):163-169

Received: 2 Jun 2005

Accepted: 13 Jul 2005

Correspondence: Solaimany Ferizhandy A., MS of Haematology and Blood Banking, IBTO-Research Center
P.O.Box : 14665-1157, Tehran, Iran. Tel: (+9821) 88288559; Fax : (+9821) 22607075
E-mail: feriz_sol@hotmail.com