

تغییرات سطح پلاسمایی پراکسیداسیون لیپید و فعالیت آنزیم های سوپراکسیدیسموتاز و گلوتاتیون پراکسیداز گلوبول قرمز خون های ذخیره

چکیده

زمینه و هدف: قرار گرفتن گلوبولهای قرمز در معرض رادیکالهای آزاد منجر به پراکسیداسیون لیپید و همولیز گلوبولهای قرمز و تخریب هموگلوبین می گردد. مطالعه حاضر برای بررسی تغییرات سطح پلاسمایی پراکسیداسیون لیپید و فعالیت آنزیمهای سوپراکسیدیسموتاز و گلوتاتیون پراکسیداز گلوبول قرمز خونهای ذخیره طراحی شده، تا تغییرات کمی و مدت زمان مفید نگهاداری و ذخیره خون در آن تعیین گردد.

روش بورسی: خون تام از ۱۰۰ آهدا کننده خون تهیه شد. تعداد گلوبولهایی قرمز خون شمرده شد. سطح پلاسمایی پتاژیم و فعالیت آنزیم لاکتات دهیدروژناز برای تعیین میزان همولیز تعیین گردید. سطح پلاسمایی مالون دی الید و فعالیت آنزیمهای سوپراکسیدیسموتاز و گلوتاتیون پراکسیداز گلوبول قرمز برای تعیین پراکسیداسیون لیپید و فعالیت آنزیمهای آنتی اکسیدان در روزهای ۰-۱-۳-۵-۷-۹-۱۱-۱۳-۱۵-۱۷-۱۹-۲۱-۲۳-۲۵-۲۷-۲۹-۳۱-۳۳ اندازه گیری شد.

یافته ها: سطح پلاسمایی مالون دی الید، پتاژیم و فعالیت آنزیم لاکتات دهیدروژناز با توجه به روزهای ذخیره، افزایش یافته، در حالی که فعالیت آنزیمهای سوپراکسیدیسموتاز، گلوتاتیون پراکسیداز گلوبول قرمز و تعداد گلوبولهای قرمز خون کاهش نشان داده است. تغییرات مالون دی الید، پتاژیم و فعالیت آنزیمهای لاکتات دهیدروژناز و گلوتاتیون پراکسیداز گلوبول قرمز و تعداد گلوبولهای قرمز خون بر ترتیب از این قرار می باشد. سطح پلاسمایی مالون دی الید، پتاژیم و فعالیت آنزیم لاکتات دهیدروژنازیه طور معنی داری بر ترتیب در روزهای ۹ و ۵ افزایش یافته، در حالی که فعالیت آنزیمهای گلوتاتیون پراکسیداز گلوبول قرمز، سوپراکسیدیسموتاز و تعداد گلوبولهای قرمز خون بر ترتیب در روزهای ۱۱ و ۲۹ کاهش نشان داده است.

نتیجه گیری: نتایج این مطالعه نشان می دهد که افزایش سطح مالون دی الید و کاهش فعالیت آنزیمهای سوپراکسیدیسموتاز و گلوتاتیون پراکسیداز می تواند منجر به شروع همولیز گلوبولهای قرمز شود. بنابراین اندازه گیری این فاکتورها قبل از ذخیره سازی خونها می تواند مفید باشد.

واژه های کلیدی: پراکسیداسیون لیپید، سوپراکسیدیسموتاز، گلوتاتیون پراکسیداز

عبدالجلال مر جانی

دانشیار گروه بیوشیمی و بیوفیزیک
مرکز تحقیقات بیوشیمی و تغذیه دانشکده پزشکی گرگان

آزاد رضا منصوریان

دانشیار گروه بیوشیمی و بیوفیزیک
دانشکده پزشکی گرگان

حمید رضا جوشقانی

استاد بارگروه علم آزمایشگاهی
آموزشکده پرآپریشنکی گرگان

کیومرث حیدری

کارشناس پرستاری دانشکده پرستاری
و مامایی بوله گرگان

عبدالجليل ساريختاني

كارдан علوم آزمایشگاهي معاونت پژوهشي
دانشگاه علوم پزشکي گلستان

نويسنده مسئول: عبدالجلال مر جانی

تلفن: ۰۱۷۱-۴۴۲۱۶۵۱

پست الكترونيك: abdoljalal@yahoo.com

آدرس: گرگان ، بلوار هير کان ، ابتداي جاده شصت كله
، مجموعه فلسفی - دانشکده پزشکی

وصول مقاله: ۸۶/۲/۲۳

اصلاح نهایی: ۸۶/۴/۳۰

پذيرش مقاله: ۸۶/۵/۳

اشباع نشده اسیدهای چرب موجود در غشاء سلولها مانند اسید لینولنیک و اسید لینولنیک می شود و در صورت شروع پراکسیداسیون به طور زنجیروار ادامه پیدا کرده ، تخریب سلولی را ایجاد می کند. بنابراین یک مشخصه قابل اطمینان برای تعیین میزان پراکسیداسیون لیپیدها به شمار می رود(۸-۹) رادیکالهای آزاد از طریق ترکیب با آنتی اکسیدانها از بدن حذف می شوند. از آنتی اکسیدانهای مهم می توان سوپراکسید دیسموتاز، گلوتاتیون پراکسیداز، کاتالاز، اسید اوریک، آلبومین و بیلی روپین را نام برد(۱۰).

در باره نگهداری و استفاده از خونهای ذخیره بدون تغییر عوامل بیوشیمیابی موجود در آن، به مدت طولانی تحقیقات کمی اجرا شده است. در سال ۱۹۴۷ برای نگهداری خون ذخیره از ترکیب اسید - سیترات - دکستروز استفاده شد(۱۱-۱۲). در سالهای ۱۹۵۷ و ۱۹۶۰ به ترتیب از نگهدارندهای ذخیره خون، ترکیبات سیترات - فسفات - دکستروز و سیترات - فسفات - دکستروز - آدنین استفاده شده که در سال ۱۹۷۸ با افزودن گلوکر به ترکیب نهایی، ترکیب -۱ CPD به دست آمد و مدت نگهداری و ذخیره خون به ۳۵ روز و با افزودن مانیتول به ۴۲ روز رسید(۱۳). از طرف دیگر بعضی از محققان درباره دلایل کاهش عمر گلوبولهای قرمز و وضعیت آنتی اکسیدانها مطالعاتی کرده اند. این مطالعات در خونهای ذخیره و نگهداری شده، تغییراتی در سطح رادیکالهای آزاد و آنتی اکسیدانها نشان داده اند(۱۴). در خونهای ذخیره اهدایی عوامل زیادی موجود می باشند که به ظرفیت بالای آنتی اکسیدانی نیاز مند است. بنابراین می توان فهمید که رادیکالهای آزاد چگونه گلوبولهای قرمز را تخریب می کنند. این مساله از راههای مختلف قابل نمایش است. میزان ترشح پتاسیم و لاکتات دهیدروژنаз از گلوبولهای قرمز به داخل پلاسمما یکی از نشانه های مهم تحریک اکسیداسیونی غشاء گلوبولهای قرمز خون می باشد که نشانه پراکسیداسیون لیپید سلولها می باشد(۱۵). در عین حال فعالیت مناسب آنزیمهای سوپراکسید دیسموتاز (SOD) و گلوتاتیون پراکسیداز (GPX) از عوامل محافظت سلولهای خونی علیه تحریکهای اکسیداسیونی به شمار می رود(۱۶). جلوگیری از تغییرات فعالیت آنزیمهای آنتی اکسیدان و جلوگیری از پراکسیداسیون لیپیدها در خونهای ذخیره در روزهای مختلف ذخیره خون، از عوامل مهم کنترل فعالیتهای آنزیمی فوق می باشد. هدف از این

لیپیدهای غشا سلولی از اهداف اصلی رادیکالهای آزاد برای تخریب سلولی به شمار می روند. گلوبولهای قرمز خون مناسب ترین بافت برای مطالعات اکسیدانها در تخریب و اکسیداسیون پروتئینها و لیپیدها به شمار می روند. رادیکالهای آزاد به طور دائم با واکنش اتو اکسیداسیون (auto-oxidation) توسط هموگلوبین در گلوبولهای قرمز خون تولید می شود(۲۰).

ممکن است ، قرار گرفتن گلوبولهای قرمز در معرض رادیکالهای آزاد ، منجر به پراکسیداسیون لیپید و همولیز گلوبولهای قرمزو تخریب هموگلوبین گردد. متابولیسم آنتی اکسیدانی گلوبولهای قرمزو برای این سلولها بسیار حیاتی می باشد. پراکسیداسیون لیپید یکی از دلایل ضایعه و مرگ سلولی به شمار می رود. مقادیر پراکسیداسیون لیپید در بعضی از بیماریها افزایش نشان می دهد، به طوری که در بیماریهایی مثل تالاسمی ماژور، فقدان گلوکز - ۶ - فسفات دهیدروژناز و انواع کم خونی همراه با اتو اکسیداسیون، افزایش پراکسیداسیون لیپید مشاهده شده است(۳). علاوه بر این پراکسیداسیون لیپید در موقع پیر شدن گلوبولهای قرمزو افزایش نشان داده است. تولید رادیکالهای آزاد در خونهای ذخیره دارای مکانیسم پیچیده ای می باشد. خون هم چنین منبع غنی از استروولهای کلستروول می باشد که به آسانی می توانند تبدیل به لیپیدهای نا پایدار هیدروکسید گردند(۴-۷). مالون دی الید یکی از عوامل مشخص کننده ای است که به طور غیر مستقیم وضعیت پراکسیداسیون لیپیدها را مشخص می کند. مالون دی الید قادر است ساختمان پروتئینها و لیپیدهای موجود در غشاء سلولی گلوبولهای قرمزا در طی مراحل پراکسیداسیون لیپید تخریب و نهایتاً "همولیز گلوبولهای قرمزا باعث شود(۵-۷)".

رادیکالهای آزاد باعث پراکسیداسیون لیپیدها و تحریک ماکرومولکول و ساختمان سلولی (اندوتیلوم و گلوبولهای قرمز) موجودات زنده می شوند. میزان پراکسیداسیون لیپید بر اساس مالون دی الید (MDA) تولید شده تعیین می شود. مالون دی الید محصول اصلی تولید شده، از تخریب زنجیرهای متابولیسمی می باشد که نهایتاً منجر به اکسیداسیون زنجیرهای

در روزهای ذکر شده، کیسه های خون ذخیره مجددا در ۴ درجه سانتی گراد نگهداری شد.

اندازه گیری هموگلوبین با روش سیانومت هموگلوبین و اندازه گیری فعالیت آنزیمهای سوپراکسید دیسموتاز و گلوتاتیون پراکسیداز گلوبولهای قرمز خون با استفاده از کیت های آزمایشگاهی RANDOX و با کمک دستگاه اسپکتروفوتومتر (مدل JENWAY.6105 UV/VIS) اجرا شد (۱۸-۱۹).

و محل اندازه گیری؛ آزمایشگاه مرکز تحقیقات بیوشیمی و تغذیه دانشکده پزشکی گرگان بود. گلوبولهای قرمز با کمک میکروسکوپ و لام ثبیار شمارش شد. برای تجزیه و تحلیل داده های این مطالعه از آزمون آماری واریانس؛ و برای این منظور از نرم افزار SPSS-11.5 استفاده شد. ارزش P کمتر از ۰/۰۵ ($P<0.05$) معنی دار در نظر گرفته شد.

یافته ها

در این مطالعه سطح پلاسمائی مالون دی الید (MDA)، پتاسیم، فعالیت آنزیم لاکتات دهیدروژناز، فعالیت آنزیمهای سوپراکسید دیسموناز و گلوتاتیون پراکسیداز گلوبولهای قرمز خون و شمارش گلوبولهای قرمز تعیین شده است. سطح پلاسمائی مالون دی الید، پتاسیم و فعالیت آنزیم لاکتات دهیدروژناز با افزایش مدت زمان ذخیره افزایش یافته است ($P<0.05$). از طرف دیگرسته به مدت زمان ذخیره فعالیت آنزیمهای سوپراکسید دیسموتاز و گلوتاتیون پراکسیداز گلوبولهای قرمز و تعداد گلوبولهای قرمز خون کاهش نشان داده است ($P<0.05$). تغییرات سطح پلاسمائی مالون دی الید، پتاسیم، فعالیت آنزیم لاکتات دهیدروژناز، فعالیت آنزیمهای سوپراکسید دیسموناز و گلوتاتیون پراکسیداز گلوبولهای قرمز خون و تعداد گلوبولهای قرمز در روزهای اندازه گیری به این شرح می باشد: سطح پلاسمائی مالون دی الید، پتاسیم و فعالیت آنزیم لاکتات دهیدروژناز به طور معنی داری در روزهای ۲۹ و ۵۰ افزایش یافت در حالی که فعالیت آنزیمهای سوپراکسید دیسموناز و گلوتاتیون پراکسیداز گلوبولهای قرمز و تعداد گلوبولهای قرمز خون به ترتیب در روزهای ۱۱ و ۲۹ کاهش نشان داده است.

تغییر سطح پتاسیم در روزهای یادشده (روزهای بعد از ۲۹)

مطالعه بررسی تغییرات سطح پلاسمائی پراکسیداسیون لبید و فعالیت آنزیمهای سوپراکسید دیسموتاز و گلوتاتیون پراکسیداز گلوبول قرمز خونهای ذخیره، می باشد، تا تغییرات کمی خونهای ذخیره شده ای که برای استفاده بیماران به کار می رود و همچنین مدت زمان مفید نگهداری ذخیره خون برای مقابله با تغییرات احتمالی بعضی از عوامل مهم موجود در آن تعیین گردد.

روش بررسی

روش نمونه گیری تصادفی ساده بود و این مطالعه بر روی ۱۰ داوطلب دهنده خون مراجعه کننده به سازمان انتقال خون گرگان اجرا شد. با معاینات پزشکی و آزمایش های تکمیلی شمارش گلوبولهای قرمز، قند، اوره، کراتی نین، آسپارتات آمینو ترانسفراز، آلانین آمینو ترانسفراز و لاکتات دهیدروژناز سرم کترول سلامت دهنگان خون بررسی شد و در صورت طبیعی بودن معاینات پزشکی و آزمایش های فوق، مطالعه در سال ۱۳۸۵ روی آنها آغاز شد. برای محلول ضد انعقاد در خونهای تهیه شده از CPDA-1 استفاده شد. از هر ۱۰ داوطلب دهنده خون، یک واحد خون در کیسه های مخصوص ذخیره خون حاوی ضد انعقاد گرفته شد و در ۴ درجه سانتی گراد نگهداری شد و در روزهای ۰، ۱، ۳، ۵، ۷، ۹، ۱۱، ۱۳، ۱۵، ۱۷، ۲۱، ۲۳، ۲۵، ۲۷، ۲۹، ۳۱، ۳۵، ۳۳ یک بار نمونه گیری شد. هر بار بعد از تکان دادن آهسته کیسه خون و گرفتن مقدار لازم نمونه و شمارش گلوبول قرمزنمونه خون با کمک دستگاه سانتریفوژ، پلاسما و گلوبول قرمز از هم دیگر جدا شدو از پلاسمای حاصل برای آزمایش های پتاسیم و لاکتات دهیدروژناز به منظور تعیین میزان همولیز گلوبول قرمز استفاده گردید. میزان مالون دی الید پلاسما که نشان دهنده سطح پراکسیداسیون لبیدمی باشد و (به صورت مالون دی آلدید بیان می شود)، با استفاده از روش ساتوه (۱۷) تعیین شد. از گلوبولهای جدا شده برای اندازه گیری فعالیت آنزیمهای سوپراکسید دیسموناز و گلوتاتیون پراکسیداز گلوبولهای قرمز خون برای زمانهای ذکر شده استفاده شد. بعد از هر بار آزمایش (۱۷ بار برای نمونه از کیسه خون استفاده شد). حرارت تاثیری نداشت، چونکه خون سریعا از کیسه خون در جلوی یخچال به داخل لوله آزمایش تخلیه می شد.

۸/ تغییرات سطح پلاسمایی پراکسیداسیون لیپید و ...

احتمالاً به علت کاهش سرعت نشت پتاسیم از داخل گلوبولهای قرمز به بیرون باشد. آنچه در اینجا اهمیت دارد، کاهش معنی دار پتاسیم در روز ۲۹ نسبت به روزهای قبل است (جدول ۱).

جدول ۱ سطح پلاسمایی مالون دی الدئید (MDA) و پتاسیم؛ فعالیت آنزیم لاکتات دهیدروژناز؛ فعالیت آنزیمهای سوپراکسید دیسمونتاز و گلوتاکسون پراکسیداز گلوبولهای قرمز خون و تعداد گلوبولهای قرمز در خونهای ذخیره

زمان (روز)	گلوبولهای قرمز (میلیون در میکرولیتر)	پتاسیم (میلی مول در لیتر)	لاکتات (واحد در لیتر)	دهیدروژناز (واحد در لیتر)	سوپراکسید دیسمونتاز (فانومول در میلی لیتر)	گلوتاکسون پراکسیداز (واحد در گرم همو گلوبولین)
۰	۴,۹۹ ± ۰,۱۴	۴,۲۰ ± ۰,۰۰۸	۳۸۲,۰ ± ۰,۸۲	۳۶,۱۵ ± ۱,۱۰	۱۲۳۶,۴۰ ± ۵,۳۱	۲,۶۹ ± ۰,۱۴
۱	۴,۹۸ ± ۰,۱۰	۴,۲۱ ± ۰,۰۱۴	۳۸۲,۰ ± ۰,۸۱	۳۳,۸۵ ± ۱,۰۲	۱۲۳۴,۰ ± ۵,۷۳	۲,۶۹ ± ۰,۱۱
۳	۴,۹۱ ± ۰,۰۶	۴,۲۲ ± ۰,۰۱۵	۳۸۲,۷۰ ± ۰,۸۲	۳۲,۹۳ ± ۱,۲۴	۱۲۳۳,۸۰ ± ۵,۴۷	۳,۷۱ ± ۰,۰۱۹
۵	۴,۹۰ ± ۰,۰۴۰	۴,۲۱ ± ۰,۰۱۴	*۵۰,۲۱ ± ۰,۰۱۴	*۵۱,۱۰ ± ۲,۵۱	۱۲۳۱,۸۰ ± ۷,۹۶	۳,۷۲ ± ۰,۰۱۱
۷	۴,۸۷ ± ۰,۰۴۰	۶,۹۳ ± ۰,۰۱۹	۵۶۴,۲۰ ± ۵,۹۲	*۲۷,۲۵ ± ۱,۸۳	۱۲۳۱,۵۰ ± ۶,۲۹	۳,۷۲ ± ۰,۰۱۲
۹	۴,۸۷ ± ۰,۰۴۰	۷,۱۹ ± ۰,۱۰	۵۹۷,۰ ± ۲,۰۱	۲۶,۸۴ ± ۰,۶۴	۱۲۳۱,۰ ± ۳,۱۶	*۵,۴۶ ± ۰,۱۴۱
۱۱	۴,۸۸ ± ۰,۰۳۰	۷,۹۴ ± ۰,۰۱	۶۰۸,۰ ± ۴,۶۲	۲۶,۵۶ ± ۰,۷۸	*۸۵۶ ± ۳۶,۲۰	۵,۵۹ ± ۰,۱۷
۱۳	۴,۸۳ ± ۰,۰۴۰	۸,۲۷ ± ۰,۰۲	۶۲۱,۱۰ ± ۷,۳۵	۲۶,۰۸ ± ۰,۹۴	۸۵۱,۳۰ ± ۳۲,۶۰	۵,۶۷ ± ۰,۱۳
۱۵	۴,۸۱ ± ۰,۰۴۰	۹,۱۸ ± ۰,۰۳	۶۲۹,۱۰ ± ۸,۰۸	۲۵,۸۴ ± ۰,۶۹	۸۴۶,۵۰ ± ۳۲,۳۳	۵,۷۰ ± ۰,۱۲
۱۷	۴,۷۶ ± ۰,۰۳۰	۹,۵۵ ± ۰,۰۷	۶۳۵,۰ ± ۷,۳۰	۲۵,۸۰ ± ۰,۵۷	۸۴۶,۴۰ ± ۳۱,۳۲	۵,۹۲ ± ۰,۰۹
۱۹	۴,۷۴ ± ۰,۰۱۰	۱۰,۱۳ ± ۰,۰۴	۶۴۸,۸۰ ± ۲,۷۴	۲۵,۷۱ ± ۰,۵۳	۸۳۳,۷۰ ± ۱۸,۸۹	۶,۰۳ ± ۰,۱۰
۲۱	۴,۷۳ ± ۰,۰۳۰	۱۱,۹۷ ± ۰,۰۶	۶۵۹,۸۰ ± ۳,۸۲	۲۵,۴۸ ± ۰,۵۱	۸۲۹,۹۰ ± ۲۹,۷۴	۶,۷۴ ± ۰,۰۱
۲۳	۴,۷۰ ± ۰,۰۴۰	۱۲,۱۷ ± ۰,۱۳	۶۶۸,۱۰ ± ۶,۳۶	۲۵,۳۵ ± ۰,۴۸	۸۲۹,۲۰ ± ۲۱,۳۸	۶,۸۰ ± ۰,۰۴
۲۵	۴,۶۷ ± ۰,۰۱۰	۱۴,۱۴ ± ۰,۱۰	۶۷۷,۲۰ ± ۶,۷۱	۲۵,۱۳ ± ۰,۴۲	۸۲۸,۳۰ ± ۲۹,۰۳	۶,۸۴ ± ۰,۰۵
۲۷	۴,۱۲ ± ۰,۰۱۰	۱۵,۰۹ ± ۰,۰۸	۶۹۵,۹۲ ± ۴,۶۴	۲۴,۸۰ ± ۰,۴۲	۸۲۵,۴۰ ± ۲۹,۲۰	۶,۹۰ ± ۰,۰۴
۲۹	*۳,۸۰ ± ۰,۰۴۰	۱۷,۳۳ ± ۰,۱۵	۶۹۹,۹۳ ± ۱,۳۸	۲۴,۶۵ ± ۰,۳۸	۸۲۲,۹۰ ± ۱۱,۱۴	۶,۹۳ ± ۰,۰۴
۳۱	۳,۷۶ ± ۰,۰۳۰	۱۸,۳۷ ± ۰,۲۷	۷۳۰,۸۳ ± ۴,۱۰	۲۴,۴۷ ± ۰,۳۷	۸۱۷,۳۰ ± ۹,۹۵	۶,۹۶ ± ۰,۰۶
۳۳	۳,۶۸ ± ۰,۰۳۰	۱۹,۷۹ ± ۰,۳۱	۷۴۸,۲۰ ± ۷,۷۴	۲۴,۳۱ ± ۰,۴۰	۸۱۵,۵۰ ± ۱۳,۷۹	۷,۰ ± ۰,۱۰
۳۵	۳,۶۰ ± ۰,۰۳۰	۲۰,۷۸ ± ۰,۵۰	۷۷۴,۴۰ ± ۱۰,۱۸	۲۴,۱۹ ± ۰,۳۱	۸۱۱,۹۰ ± ۰,۰۵	۷,۱۰ ± ۰,۱۳

بحث

عبدالjalal مرجانی وهمکاران ۹/

در مطالعه دیگری میزان مالون دیالدید تا هفته سوم ذخیره سازی خون کاهش یافته و بعد غاظت آن با سرعت بالاتر افزایش یافته است. این گروه در بررسی خود نشان دادند، خونهایی که مدت ذخیره آنها از ۲۱ روز بیشتر نباشد، بهترین نتیجه را در انتقال خون دارند (۲۳). محققین دیگری در مطالعه خود نشان دادند که میزان فعالیت آنزیمهای آنتی اکسیدان- گلوتاتیون پراکسیداز و سوپر اکسیدیسموتاز در طی زمان ذخیره خون به ترتیب 30 درصد و 10 درصد کاهش داشته است. این محققین به این نتیجه رسیدند که تا ۱۲ روز می‌توان به وضعیت طبیعی خونهای ذخیره اطمینان داشت (۲۴). در مطالعه ای دیگر، میزان اسید تیوباریتوريک، که ماده دیگری برای اندازه گیری میزان پراکسیداسیون لیپید می‌باشد، در روزهای $^{0}, 1, 3, 5, 7, 14, 21, 29$ و 35 مشخص شد. نتایج آن نشان داد که میزان اسید تیوباریتوريک، لاکتات دهیدروژناز و پتاسیم در روزهای ذخیره $^{3}, 7$ و 5 بترتیب به طور قابل ملاحظه ای افزایش یافته و فعالیت آنتی اکسیدانی کل و میزان گلبولهای قرمز بترتیب در روزهای 14 و 28 کاهش داشته است (۲۵). نتایج مطالعه حاضر با یافته‌های محققین که نشان دادند در طی مدت ذخیره خون میزان مالون دیالدید و سیستم آنتی اکسیدانی گلبولهای قرمز بترتیب در روزهای $^{20-21}$ و 22 کاهش داشته همانگی داشته است (۲۶). از طرف دیگر نتایج این مطالعه با یافته‌های سایر محققین همانگی نداشته است (۲۷ و 20). نتایج مطالعه حاضر نشان داد که 7 الی 11 روز می‌تواند محدوده قابل اطمینانی برای ذخیره خونی باشد. دلیل این پدیده احتمالاً "نقش آنزیمهای آنتی اکسیدانی موجود در گلبولهای قرمز خون در دفع رادیکالهای آزاد می‌باشد که دائماً در نتیجه عمل اتواکسیداسیون از هموگلوبین تولید می‌شود. از آنجایی که غشاء سلولی حاوی سیستم تولید کننده رادیکالهای آزاد است و از اسیدهای چرب غیر اشباع تشکیل شده است، با وجود چنین اسیدهای چرب می‌تواند آسیب زیادی از این رادیکالهای آزاد را متتحمل شود. محققین زیادی معتقدند که تغییرات لیپیدهای غشاء، نقش کلیدی را در تخریب غشاء گلبولهای قرمز در طی جریان ذخیره خون به عنده

نتایج این مطالعه نشان می‌دهد که سطح پلاسمائی مالون دیالدید، پتاسیم و فعالیت آنزیم لاکتات دهیدروژناز با افزایش زمان ذخیره سازی نمونه‌های خونی افزایش یافته است. در حالی که فعالیت آنزیمهای سوپر اکسید دیسموتاز و گلوتاتیون پراکسیداز گلبولهای قرمز و میزان گلبولهای قرمز کاهش نشان داده است. تغییرات مالون دیالدید، سوپر اکسید دیسموتاز و گلوتاتیون پراکسیداز گلبولهای قرمز، پتاسیم، لاکتات دهیدروژناز و میزان گلبولهای قرمز در روزهای مختلف اندازه گیری عبارتند از: مالون دیالدید، پتاسیم و لاکتات دهیدروژناز بترتیب به طور قابل ملاحظه ای در روزهای $^{9}, 5$ و 5 افزایش یافته، ولی سوپر اکسید دیسموتاز، گلوتاتیون پراکسیداز گلبولهای قرمز و میزان گلبولهای قرمز بترتیب به طور قابل ملاحظه ای در روزهای $^{11}, 7$ و 29 مجله کاهش داشته است. یکی از مهمترین مشخصه‌های مثبت مطالعه حاضر با سایر مطالعاتی که قبل اجرا شده است؛ آزمایش در روزهای مختلف (تعداد روزهای بیشتر با فواصل نزدیک به هم) ذخیره خونی می‌باشد. بعضی مطالعات حاکی از آن است که پراکسیداسیون لیپید در خونهای ذخیره افزایش می‌یابد ($20-21$) و 5). بعضی از محققین در مطالعات خود به این نتیجه رسیده اند که در خونهای ذخیره تغییراتی در پراکسیداسیون لیپید و آنتی اکسیدانها صورت می‌گیرد؛ ولی نتایج این مطالعات ضد و نقیض می‌باشد ($20-24$). اسلام و همکاران در مطالعه خود نشان داده اند که میزان مالون دیالدید در طی زمان ذخیره خون در روزهای سوم تا نوزدهم به طور قابل ملاحظه ای افزایش یافته است، ولی بعد از آن میزان مالون دیالدید تغییری نکرده است. فعالیت آنزیم گلوتاتیون پراکسیداز بعد از روز نهم و سوپر اکسید دیسموتاز بعد از روز سیزدهم ذخیره به طور قابل ملاحظه ای کاهش یافته است (20). مطالعه ای دیگر در این زمینه حاکی از آن است که با افزایش پراکسیداسیون لیپید و کاهش آنزیمهای آنتی اکسیدان در طی ذخیره نمونه‌های خونی سیستم آنتی اکسیدانی اریتروسیت‌ها از بین می‌رود (22).

بنابراین پیشنهاد می شود، قبل از هر انتقال خونی ، میزان عوامل فوق اندازه گیری شود. به نظر می رسد تجویز آنتی اکسیدان ها و ویتامینها به اهداء کنندگان خون، قبل از اهدای خون ، کیفیت خون را از منظر رادیکالهای آزاد که نقش تخریبی گلوبولهای قرمز خون را به عهده دارند، بهبود می بخشد(۲۷). علاوه بر این تجویز آنتی اکسیدانها و ویتامینها به اهداء کنندگان خون قبل از اهدای آن، موجب می شود که خون آنها برای تعویض خون نوزادان و بیمارانی که تحت نظر و مراقبت می باشند، نیز مفید باشد (۲۸).

۱۰/ تغییرات سطح پلاسمایی پراکسیداسیون لیپید و

- دارند (۲۶). دلیل احتمالی میزان بالای رادیکالهای آزاد در خون-های ذخیره، تولید زیاد رادیکالهای اکسیژن در طی جریان ذخیره سازی خون است که نتیجه پروسه پراکسیداسیون لیپیدها و کاهش سیستم دفاعی آنتی اکسیدان می باشد. نتایج مطالعه حاضر نشان می دهد که میزان بالای مالون دی الید و کاهش سوپر اکسیدیسموتاز و گلوتاتیون پراکسیداز در خونهای ذخیره، احتمالاً از عوامل شروع کننده همولیز خونهای ذخیره می باشد؛

References

- 1) Misra H.P. and Pridovich A.L. *The generation of superoxide radical during the autoxidation of hemoglobin*. J Biol Chem. 1972; 247(21), 6960-6962.
- 2) Hebbel R.P., Eaton J.W., Blasingan N and Steinberg M.H. *Spontaneous oxygen radical generation by sickle erythrocytes*. J Clin Invest; 1982; 70, 1253-1259.
- 3) Hochstein P., Jain S.K. *Association of lipid peroxidation and polymerization of membrane proteins with erythrocyte aging*. Fed Proc. 1981; 40(2), 183-188.
- 4) Knight, J.A, Voorhees, R.P, Martin, L. *The effect of metal chelators on lipid peroxidation in stored erythrocytes*. Ann Clin Lab Sci, 1991; 22, 207-213.
- 5) Knight, J.A, Voorhees, R.P, Martin, L, Anstall, H. *Lipid peroxidation in stored red cells*. Transfusion 1992; 32(4):354-7.
- 6) Chiu D., Kuypers F., Luben B. *Lipid peroxidation in human red cells*. Semin Hematol. 1989; 26(4):257-76.
- 7) Jain SK. *Evidence for membrane lipid peroxidation during the in vivo aging of human erythrocytes*. Biochim Biophys Acta. 1988 ; 22;937(2):205-10.
- 8) Boaz M, Matas Z, Biro A, Katzir Z, Green M, Fainaru M, Smetana S. *Comparison of hemostatic factors and serum malondialdehyde as predictive factors for cardiovascular disease in hemodialysis patients*. Am J Kidney Dis. 1999; 34(3):438-44.
- 9) Fiorillo C, Oliviero C, Rizzuti G, Nediani C, Pacini A, Nassi P. *Oxidative stress and antioxidant defences in renal patients receiving regular hemodialysis*. Clin Chem Lab Med. 1998; 36,149-153.
- 10) Kohen R., Chevion S., Schatz R., Berry E.M. *Evaluation of the total low molecular weight antioxidant activity of plasma in health and diseases: A new approach*. cell pharmacol. 1996; 3, 355-359.
- 11) Gibson, J.G, Evans, R.D., Aus, J.C, Sack, T, Peacock, W.C. *The post-transfusion survival of preserved human erythrocytes stored blood, or in resuspension, after removal of plasma, by means of two isotopes of radioactive iron*. J Clin Invest. 1947; 26(4):715-38.
- 12) Ross, J.F, Finch, C.A, Peacock, W.E, Sammons, M.C. *The in vitropreservation and post-transfusion survival of stored blood*. J Clin Invest. 1947; 26(4):687-703.
- 13) Orlina , A.R, Josephson, A.M. *Comparative viability of blood stored in ACD and CPD*. Transfusion. 1969; 9(2):62-9.
- 14) Lewin G, Popov I. *The antioxidant system of the organism. Theoretical basis and practical consequences*. Med Hypotheses. 1994; 42(4):269-75.
- 15) Niki E., Yamoto Y., Takahashi M., Yamoto K., Yamoto YU., Komuro E., Miki M., Yashuda H., Mino M. *Free radical-mediated damage of blood and its inhibition by antioxidants*. J Nutr Sci Vitaminol (Tokyo). 1988; 34(5):507-12.
- 16) Yamagchi T., Uchimura K., Kurokova Y., Hamada M.m Inoue K., Shibuya N. *Selenium concerteration and glutathione peroxidase activity in plasma and erythrocytes from human blood*. J Clin Biochem Natur. 1992; 12, 41-50.
- 17) Satoh K. *Serum lipid peroxide in cerebrovascular disorders determined by a new colorimetric method*. Clin Chim Acta. 1978; 15;90(1):37-43.
- 18) Woolliams JA., Wiener G., Anderson PH., McMurray CH. *Variation in the activities of glutathione peroxidase and superoxide dismutase and in the concentration of copper in the blood in various breed crosses of sheep*. Res Vet Sci. 1983; 34(3):253-6.
- 19) Paglia D.E. and Valentine W.N. *Studies on the quantitative and qualitative characterization of erythrocyte glutathione peroxidase*. J Lab Clin Med. 1967; 70(1):158-69.
- 20) Aslan R, Sekeroğlu MR, Tarakçıoğlu M, Köylü H. *Investigation of malondialdehyde formation and antioxidant enzyme activity in stored blood*. Haematologia (Budap). 1997; 28(4):233-7.
- 21) Racek J, Herynkova R, Holecek V, Jerabek Z, Slama V. *Influence of antioxidants on the quality of stored blood*. Vox Sang. 1997; 72(1):16-9.

- 22) Korgun DK, Bilmen S, Yesilkaya A. *Alterations in the erythrocyte antioxidant system of blood stored in blood bags.* Res Commun Mol Pathol Pharmacol. 2001; 109(5-6):357-63.
- 23) Lippa S, Forni F, Candido A, Aureli V, Mango G. *Oxidative stress of red blood cells stored for transfusion use.* Folia Haematol Int Mag Klin Morphol Blutforsch. 1990; 117(1):105-110.
- 24) Józwik M, Józwik M, Józwik M, Szczypka M, Gajewska J, Laskowska-Klita T. *Antioxidant defence of red blood cells and plasma in stored human blood.* Clin Chim Acta. 1997; 267(2):129-42.
- 25) Gultekin, F, Akdogan, M, Altuntas, I, Delibas, N, Kaptanagasi, M. *Changes in erythrocyte lipid peroxidation and antioxidant potential during storage of blood and protective effect of melatonin.* Turkish Journal of Biochemistry; 2000; 25(3), 83-91.
- 26) Chiu, D, Lubin, B, Shohet, S.B. *Peroxidative reactions in red cell biology* (vol 5). (Derleyen: Pryor, W.) Academic, San Diego. 1982;115-160,
- 27) Chiu, D.T.Y, Claster, S. *Measurement of red cell membrane oxidation and the generation of oxidative intermediates.* Red Cell Membrane. (Derleyen: Shohet, S.B, Mohandes, N.) Churchill, Livingston. 1988;203-236.,
- 28) Maeda H., Yoshida H., Nakahari T., Imai Y. , Tamai H. *Effect of alpha-tocopherol on oxidative hemolysis, as evaluated by impedance measurements.* J Nutr Sci Vitaminol. 1992; 28, 1-14.
- 29) Lindeman JHN, Lentjes EGWM., Houdkamp E., Zoeren-Grobben D., Schrijver J., Berger HM. *Effect of and exchanges transfusion on plasma antioxidants in the newborns.* Pediatrics. 1992; 90, 200-203.