

تهیه اجزاء پروتئینی پلاسما

مجله نظام پزشکی

سال پنجم ، شماره ۲ ، صفحه ۱۰۱ ، ۲۵۳۵

دکتر حسن حکیمی - محسن ابوالحسنی *

- ۳- تهییض کننده یونها = مانند مخلوطی از رزینهای تهییض-
کننده آنیون، کاتیون، سلوژ و سفاد کس تهییض کننده یون.
۴- موادآلی مانند دیوالن و اسید کاپریلیک.
۵- پلیمرهای محلول: مانند پلی اتیلن گلیکول (PEG)
۶- الکتروفورز *Préparative*.
۷- Gel filtration باسفادکس‌های مختلف.

هدف:

هدف تهیه اجزاء پروتئینهای پلاسما تهیه مشتقات مختلف پلاسما بطور خالص و تبلیط آنها میباشد. مزیتی که این فرآورده‌ها نسبت به پلاسما دارند این است که با استفاده از مشتقات تهیه شده هم در تجوییز مقادیر زیاد پلاسما و همچنین از تجوییز پروتئینهای غیرضرور میتوان جلوگیری کرد و نتیجه بهتری گرفت بعلاوه از یک واحد پلاسما تعداد بیشتری از بیماران استفاده خواهد نمود. مثلاً سابقاً در مورد سوختگی برای جبران هیپوپروتئینی، پلاسما تجوییز میشد در صورتیکه بیمار فقط به آلبومین پلاسما احتیاج داشت و نیازی به دیگر پروتئینها از قبیل گاما گلوبولین - فیبرینوئن - فاکتور آنتی هموفیلیک A و فاکتورهای انعقادی (P.P.S.B.) موجود در پلاسما نداشت و اکنون با جدا کردن تمام مواد نامورده از همان یک واحد پلاسما، ۵ بیمار استفاده خواهد کرد. علاوه بر مواد فوق سایر پروتئینهای پلاسما را از قبیل هاپتو گلوبین سروپولیسمین، سیدروفیلین، ترانسفرین، پلاسمینوژن و مacro گلوبولین وغیره نیز میتوان جدا کرده خواص درمانی آنها تحت مطالعه میباشد.

مقدمه:

واژه Fractionnement عبارت از جدا کردن پروتئینهای پلاسما بطرق مختلف میباشد. پیشرفتنهایی که در تهیه اجزاء پروتئینهای پلاسما حاصل شده تاکنون تعداد زیادی از این پروتئینها بطور خالص جدا گشته و اثرات بالینی و نقش حیاتی آنها دقیقاً مورد مطالعه قرار گرفته و اهمیت هر کدام از آنها مشخص شده است.

از این نظر امروزه از تجوییز پلاسما خودداری کرده اجزاء مختلف آن را بکار میبرند.

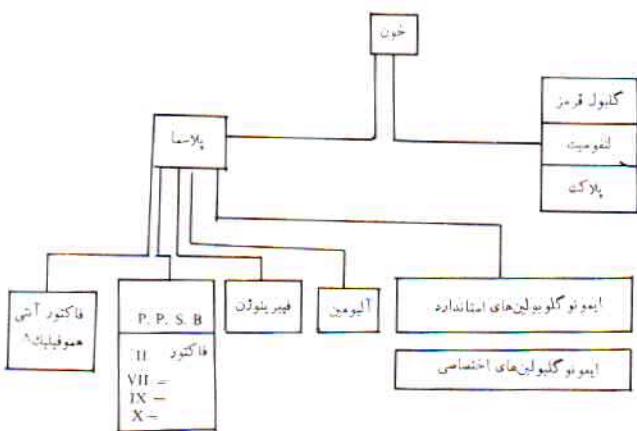
برای اولین بار در سال ۱۸۴۱، از سولفات آمونیوم برای جدا کردن گلوبولین و سرم آلبومین استفاده شد. تقریباً صد سال بعد Cohn (۲) در جریان جنگ دوم جهانی از اتانول برای تهییز مقادیر زیاد آلبومین استفاده کرد.

البته نباید فراموش کرد که عمل تهیه اجزاء پروتئینی پلاسما بمقیاس وسیع را باید مدیون پیشرفتنهایی که در روش‌های مربوط به تولید سرم حاصل شده است، دانست. زیرا ساتریفوگردن و در نتیجه جدا کردن اجزاء مختلف پلاسما در سرما و لیوفیلیزه کردن فرآورده‌های حاصل باعث جلوگیری از آسودگی میکروبی و تغییر ماهیت (Dénaturation) پروتئینها میشود. در ۳۵ سال گذشته روش‌های زیادی برای تهیه اجزاء پروتئین پلاسما پیشنهاد شده‌اند که مهمترین آنها عبارتند از:

- ۱- املاح معدنی = مانند سولفات آمونیوم، سولفات سدیم.
- ۲- حللهای آلی = کلروفرم - استن - اتانول.

* استیتو پاستور ایران - تهران .

بغلطت آنها) پروتئینهای مختلف را میتوان رسوب داد. استفاده از سولفات آمونیم برای تهیه اجزاء پروتئینی بمقیاس زیاد توسط (۱۰) Behringwerke جهت تهیه گاماگلوبولین انجام گرفت. این روش بزرگی که به این روش وارد است اینستکه جهت جدا کردن املاح موجود در فرآورده حاصل باید آن را بمدت زیادی دیالیز کرد و در اثر این عمل مواد تبذا (پیروژن) وارد فرآورده میشوند که فعلاً از این روش بیشتر در آزمایشگاهها استفاده میشود. در نمودار شماره ۲ این روش بطور خلاصه نشان داده میشود:



نمودار ۱ - بطور کلی فرآورده‌های حاصل از خون و در نتیجه مشتقات پلاسما را که مصرف درمانی دارند نشان میدهد.

موارد و روش کار:

الف - پلاسما:

برای تهیه گاماگلوبولین و آلبومین علاوه بر پلاسمای تازه میتوان از پلاسمای خونهای تاریخ گذشته و پلاسمای جفت استفاده کرد. برای تهیه فاکتور آنتی هموفیلیک A و فیبرینوژن منحصر از پلاسمای تازه استفاده میشود. کیفیت و نوع پلاسما در تهیه مشتقات خیلی مهم است و کنترل‌هایی که روی پلاسما انجام میگیرد بشرح ذیر میباشد:

۱- تجسس پادگن (آنتی زن) استرالیائی: از قام خونهایی که برای تهیه اجزاء پروتئینی استفاده میشوند تجسس پادگن استرالیائی بعمل آمده و فقط از پلاسماهای سالم استفاده میشود.

۲- شمارش ژرم - پلاسماهایی که از خون ویدی تهیه میشوند فاقد ژرم بوده و با اینکه تعداد آنها خیلی کم است ولی تعداد ژرم‌هادر پلاسمای تهیه شده از خون جفت خیلی زیاد بوده و در بعضی موارد حتی به ۲۰۰۰۰ درمیلی لیتر هم میرسد.

۳- اندازه گیری PH.

۴- اندازه گیری پروتئین.

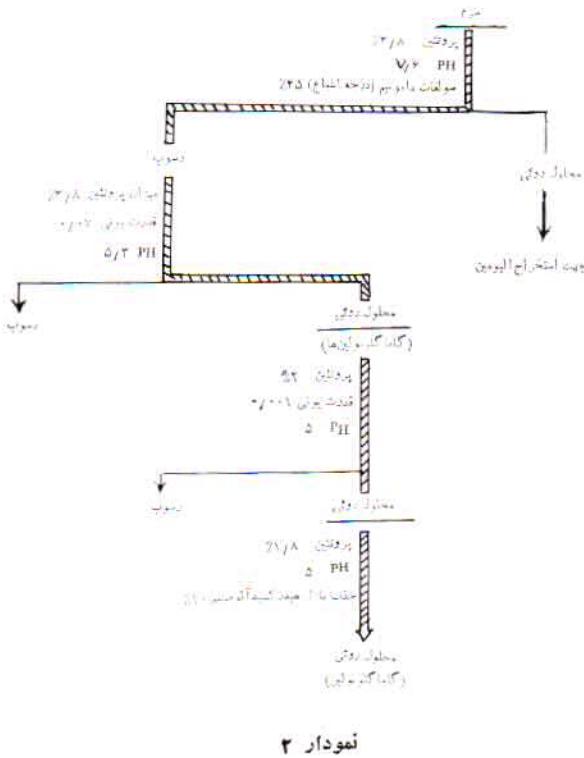
۵- اندازه گیری عیار آگلوتینینهای ضد A و ضد B.

ب- اتانول: ازالکل اتیلیک ۹۶ درجه سرد (۱۵ - ۲۰ درجه) استفاده میشود.

پ- آب مقطر: برای جلوگیری از ورود مواد تبذا (پیروژن) از آب مقطر تازه تهیه شده و سرد (۱-۴ درجه) استفاده میشود. روش کار- روشهای زیادی برای تهیه اجزاء پروتئینی پلاسما (۱۲) بکار میروند که بطور اختصار مهمترین آنها را شرح میدهیم:

۱- املاح معدنی

بوسیله املاح معدنی مانند سولفات سدیم و سولفات آمونیم (نسبت



۳- حللهای آلی

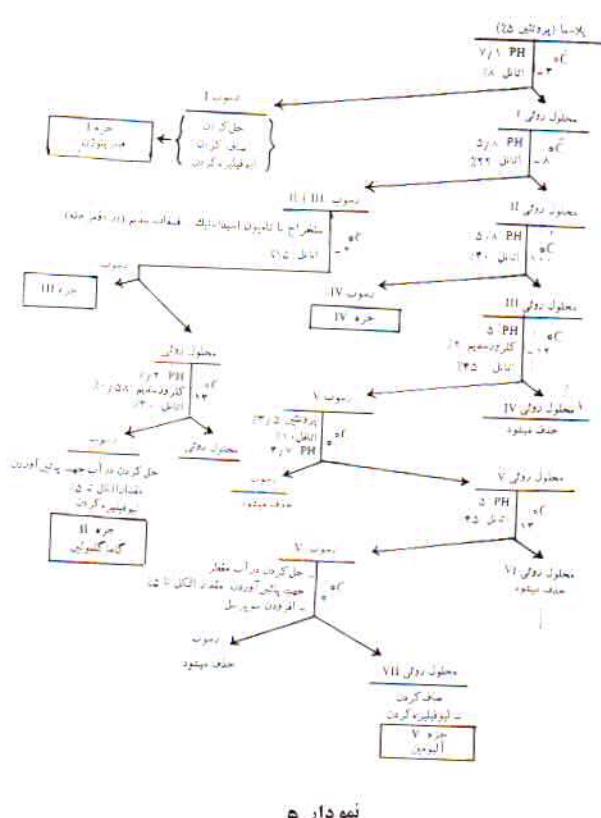
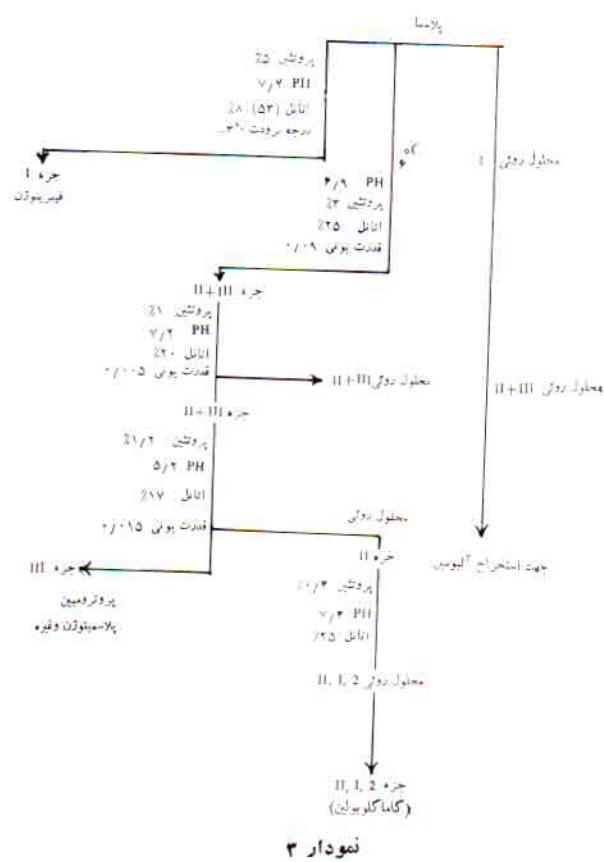
روشهای مربوط به استفاده از حللهای آلی بر عکس املاح معدنی اساس تهیه مشتقات پروتئینی پلاسما بمقیاس وسیع گردیده است. این امر افتخار بزرگی برای (۳) COHN میباشد که بینان گذار این روش شده‌اند. گاماگلوبولین حاصل از این روش دارای ناخالصی کمتری است. مزیتی که حللهای آلی نسبت باملاح معدنی دارند اینستکه عمل تهیه اجزاء پروتئینی در درجات حرارت زیر صفر انجام میگیرد و احتیاجی هم بعمل دیالیز ندارد.

روش (۳) Cohn (methude 6+9)

(نمودار ۳) نشان داده شده است:

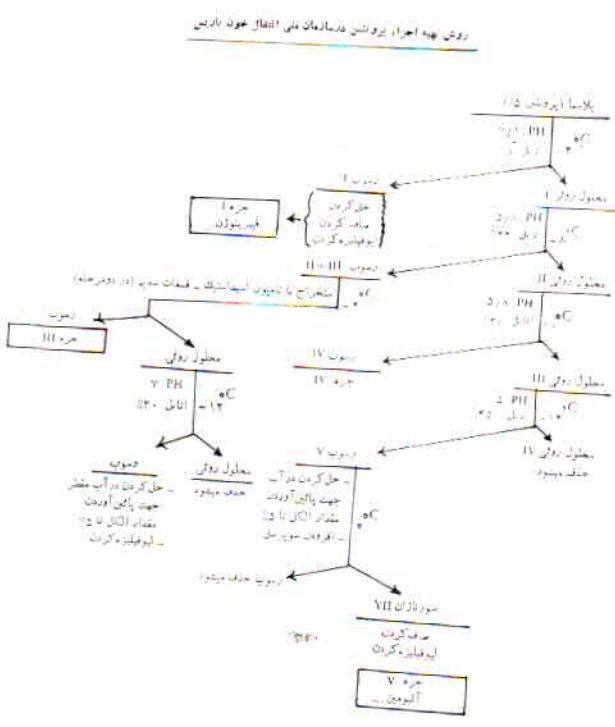
روشها روش (۸) Nitschmann & Kistler است که در مرکز انتقال خون پاریس (C.N.T.S.) با مختصر تغییراتی که در این روش داده‌اند از آن استفاده می‌کنند (نمودار ۴).

روشی که در انسیتوپاستور ایران معمول است همان روشی است که در مرکز ملی انتقال خون پاریس عمل می‌شود ولی چون انسیتوپلاسمای تازه دسترسی ندارد و از پلاسمای خون جفت و خونهای تاریخ گذشته استفاده می‌کنند و این پلاسماهای بعلت همولیز رنگی هستند در نتیجه برای بدست آوردن فرآورده‌های عاری از همو گلوبین مختصر تغییری در این روش داده شده است افزودن کلرورسدیم در مرحله رسوب دادن گاما گلوبولین و آلبومین بعلت شکستن کمپلکس همو گلوبین با پروتئینهای مذکور می‌باشد و پس از جدا شدن همو گلوبین از کمپلکس در محیط محلول باقیمانده ولی آلبومین و گاما گلوبولین در آن شرایط بنقطه ایزوالکتریک خود رسیده و رسوب می‌کنند این روش در (نمودار ۵) نشان داده می‌شود:



۳- تعویض کننده‌های یون

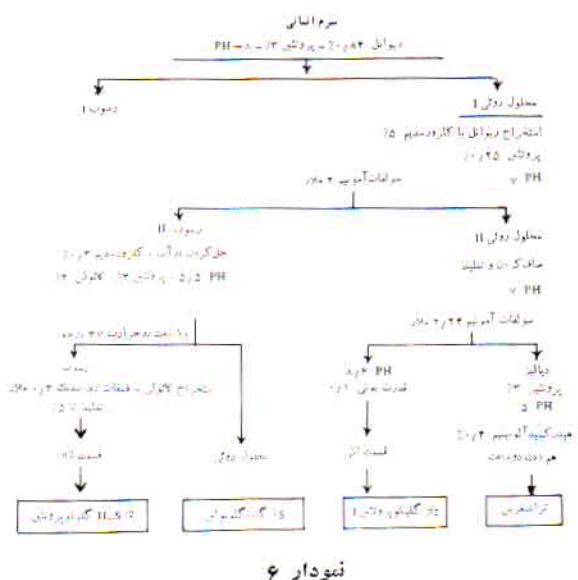
تعویض کننده‌های یون که جهت جدا کردن پروتئین‌ها در کروماتوگرافی (۴) بکار می‌روند ممکن است مصنوعی (رزین) و یا طبیعی (سلولز) باشند. البته سلوزل نسبت به رزین مصرف بیشتری دارد.



بعدها توسط خود Cohn و دیگر محققین تغییرات زیادی در این روش که بر پایه روش اصلی استوار بوده، داده شد. یکی از این

اجزاء III و IV بعنوان محصولات فرعی تهیه مشتقات پروتئینی از قبیل تراناسفرین (۱) - هاپتو گلوین (۱۵-۱۱) - سرولوپلاسمین (۱۶) و ترومین (۷) و α_2 ماکرو گلوین (۱۴) و پلاسمینوزن میباشد. حتی با دیوانل میتوان پروتئینهای خیلی ظریف و شکننده را مانند c-globuline β یا آنزیمهای دار چهار کرد.

دیگر رنگهای آکریدینی را نیز برای جدا کردن پروتئینها آزمایش کرده اند ولی دیوانل بهم آنها برتری داشته است. بطور خلاصه روشی که بوسیله Heide & Haupt ارائه شده نشان داده میشود (نمودار ۶).



نمودار ۶

۵- پلیمرهای محلول: (۹)

پلی اتیلن گلیکول (P.E.G.):

عمل رسوب دادن در این روش بوسیله غیر محلول کردن ترکیبات پروتئینی در اثر مکانیسم جایگزینی و تقلیل ملکولها درین فضاهای بین ملکولی P.E.G. انجام میگیرد. هیچگونه واکنش شیمیائی بین پروتئین و P.E.G. انجام نمیگیرد. بعلت خاصیت کشش سطوحی و جذب پروتئینها در سطح ملکولهای P.E.G. تغییر ماهیت (Dénaturation) پروتئینها بدائل میرسد. پروتئینهای مختلف پلاسما را میتوان با افزایش تدریجی غلظت P.E.G. و تامپونهای با pH متفاوت رسوب داد.

در pH خنثی پروتئینهای مختلف نسبت به تحرک الکتروفورزی آنها رسوب میکنند.

P.E.G. موجود در اجزاء مختلف جدا شده از پلاسما (Fraction) را میتوان با افرودن سولفات آمونیم (با غلظت ۳۳ درصد) و

قدرت جذب پروتئین بوسیله تعویض کننده یون بستگی به تامپون دارد و این قدرت جذب نیز مربوط به میزان بار الکتریکی ملکول پروتئین میباشد. جدا کردن پروتئینها با تغییر pH تامپون یا افزایش غلظت (مالاریته) یونهای تامپون انجام میگیرد.

از تعویض کننده یونها مثل D.E.A.E. Sephadex-A50 D.P.S.B. مشتقات پلاسما مانند (۱۸) (Prothrombine, Proconvertine, Facteur Stuart et Facteur Anti-hemophilique B)

میتوان در مقیاس وسیع نیز استفاده کرد. مزیتی که این روش در مورد تهیه P.P.S.B. نسبت برآور فسفات تری کلسیک دارد این است که از پلاسمای خون حاوی A.C.D. میتوان استفاده کرد و سیترات سدیم مانع عمل جذب این فاکتورها روی سفادکس نمیشود در صورتیکه سیترات مانع جذب این فاکتور روی فسفات تری کلسیک میشود و برای جلوگیری از این عمل خون را اجباراً باید روی رزین گرفت. در نتیجه پس از جدا کردن پلاسما گلوبولها را نمیتوان مصرف کرد و باید دور ریخته شوند.

تعویض کننده آنیونها روی پروتئینهای پلاسمای انسانی اثرات متفاوتی دارند مثل گاما گلوبولینها که بیشتر خاصیت بازی دارند معمولاً کمتر جذب میشوند در صورتیکه آلبومین روی آنها بخوبی جذب میشوند. از این روش برای خالص کردن آنزیمهای پادتن - پادگنها و پروتئینهای حامل و هورمونها میتوان در آزمایشگاه استفاده کرد.

۴- مواد آلی

علاوه بر حلایهای آلی از مواد آلی دیگری مثل دیوانل و اسید کاپریلیک میتوان برای جدا کردن مشتقات پروتئینی پلاسما استفاده کرد.

دیوانل (2- éthoxy 6,9-diaminoacridine lactate) (5) Smetana & Hrejsi مورد استفاده قرار گرفته که در آن ۳/۵ حجم از محلول دیوانل در آب مقطر (باغفلت ۴۰ درصد) را با یک حجم از پلاسمای سرم مخلوط کرده و رسوب را با ساتریفوژ جدا کرده، سپس دیوانل موجود در محلول را با جذب روی ذغال حیوانی جدا میکنند. ابتدا تصور میشده که این روش از قدر سرعت عمل برای تهیه گاما گلوبولین خالص روش خوبی باشد (در یک مرحله) زیرا فکر میکردند که تمام پروتئینها بجز گاما گلوبولینها در اثر دیوانل رسوب میکنند ولی بعداً معلوم شد که محلول روئی تقریباً دارای ۸۰ درصد IgG و تراناسفرین و α_2 گلیکوپروتئین میباشد (۱).

دیوانل معرف خوبی برای جدا کردن پروتئینهای موجود در

۴- جمع آوری هرچه بیشتر خون جفت.

در مورد تهیه گاما گلوبولین از جفت کامل مشکلاتی وجود دارد که عبارتنداز:

۱- احتمال وجود مواد A و B گروههای خونی.

۲- پادگن نسجی (Antigène tissulaire)

۳- پایداری (Stabilité)

برای جلوگیری از ورود پادگن نسجی، انتیتو پاستور ایران فقط از خون جفت استفاده کرده و از بکار بردن جفت کامل خودداری میکند برای اطلاع از وجود مواد A و B در بلاسما قبل از جدا کردن اجزاء پروتئین عبار آگلوبولینهای ضد A و ضد B بعمل میآید و در صورت بالابودن عبار آنها با اختلاط مقداری پلاسمای گروه مخالف اثر آن را خنثی میکند.

خطراتی که فرآوردهای حاصل از مشتقات پلاسمارا تهدید میکند مربوط بدو عامل زیر میباشد.

۱- داخل شدن مواد تبزا (Pyrogéne)

تهیه اجزاء پروتئینی بمقیاس وسیع را نمیتوان در محیط استریل انجام داد و بهمین علت این عمل باید در درجه حرارت زیر صفر و بوسیله الكل انجام گیرد در نتیجه خطر آلودگی ضمن کارخیلی کم شده و بحداقل میرسد و اگر این عمل در درجات بالای صفر انجام گیرد خطر آلودگی بسیار زیاد است.

مواد تب زا جزء دسته لیپوپلی ساکاریدها و پلی پپتیدها هستند. سوم میکروبی و مواد تب زا را درجین تهیه فرآوردها نمیتوان جدا کردن و حتی در بعضی موارد این مواد تغفیل شده و بعمل تثابه و قراابت ساختمان شیمیائی آنها با پروتئینها با فرآوردهای مختلف رسبوب میکند.

۲- تغییر ماهیت (Dénaturation) پروتئینها:

ظاهر شدن کدورت در جلوهای قابل تزریق آلبومین و گاما گلوبولین و یا در فیبرینوژن مربوط بطرز تهیه و تغییرات نامطلوب و شدید PH، درجه حرارت و روش لیوفیلیزاسیون بوده که باعث تشکیل ملکولهای بهم پیوسته (Agregé) و در نتیجه تغییر ساختمان شیمیائی آنها میشود این ملکولهای نسبت پروتئین اولیه کمتر محلول بوده و رسبوب میکنند البته کدورت حاصله در فرآوردها ممکن است منشاء میکروبی نیز داشته باشند و برای تشخیص این دومیتوان از نمونه های مذکور کشت داد.

فرآوردهای تهیه شده در انتیتو پاستور ایران

فیبرینوژن تهیه شده در انتیتو پاستور بصورت لیوفیلیزه بوده و

هر شیشه حاوی ۱/۵ گرم فیبرینوژن است. البته مقدار فیبرینوژن

ساتیریفوژ کردن آن جدا کرد در اثر این عمل پروتئین رسوب کرده و P.E.G. در محلول روئی میماند با استفاده از P.E.G. میتوان فاکتور آنتی هموفیلیک A را بصورت خیلی غلیظ و عاری از ناخالصی فیبرینوژن و سایر فاکتورهای انعقادی تهیه کرد.

۶- الکتروفورز Préparative

در این روش از خاصیت دوقطبی بودن پروتئینهای پلاسما استفاده میکنند و آنها را تحت تأثیر میدان الکتریکی قرار میدهند و در نتیجه باز الکتریکی که دارد از هم جدا میشوند الکتروفورز Préparative روش های متفاوتی دارد که عبارتنداز:

۱- الکتروفورز روی کاغذ.

۲- روی ستون (پودرسنولز)

۳- Pévicon که پلی مرکلور استات پلی و نبیل میباشد.

پس از عمل الکتروفورز قسمهای مختلف جدا شده را برش و پروتئین را با حلal مناسبی جدا میکنند این روش بیشتر در آزمایشگاهها بکار میرود.

۷- باسفادکس های مخفلف Gel filtration

زیله اداری خاصیتی هستند که خیلی هیدروفیل میباشند در موقع صاف کردن سرم عمل جدا شدن پروتئینها مربوط به PH و تامپون نبوده، بلکه بستگی بوزن ملکولی و درشتی یا کوچکی ملکول دارد در نتیجه ابتدا ملکولهای درشت تر و سپس بتدریج ملکولهای کوچک تر از ذل خارج میشوند سفادکس دارای اشکال متفاوتی است مثلا سفادکس آنیونی بصورت Sephadex D.E.A.E - CMS-Sephadex میباشد. این روش نیز بیشتر در آزمایشگاهها بکار میرود.

بعنوان مثال برای تهیه IgG خالص که کاملا عاری از ناخالصی و حتی ملکولهای IgG بهم پیوسته (Agregé) باشد از سفادکس G-200 استفاده میشود و از این طریق حتی میتوان مقدار IgG بهم پیوسته را محاسبه نمود (۲).

بحث :

یکی از مشکلات عده تهیه پلاسمای کافی برای تهیه اجزاء پروتئینی میباشد و برای این منظور باید عوامل زیر در نظر گرفته شوند:

۱- تشویق مردم به اهداء خون از طریق رادیو، تلویزیون، نشریات و ننان دادن فیلمهای مربوط، توسط گروههای سیار.

۲- ازدیاد پلاسمافرز (Plasmapherèse).

۳- افزایش استفاده از گلوبولهای جداده (Cullot globulaire) و جلوگیری از مصرف خون تام.

ولی تهیه گاماگلوبولین اختصاصی فعلاً محدود نیست. از قدر طرز تهیه و روش کارهایچ فرقی بین تهیه گاماگلوبولین استاندارد و گاماگلوبولین اختصاصی وجود ندارد و مشکل اصلی نبودن افراد و داوطلب برای اهداء خون است که امید است با اقداماتی که انجام خواهد گرفت افراد داوطلبی پیدا شوند که با تزریق واکسن عیار پادتن آنها را بالا برد و با پلاسما فرز از آنها بتوان گاماگلوبولین اختصاصی نیز تهیه کرد. ایمونو گلبولین تهیه شده از راه عضلانی تزریق می‌شود. مقدار مصرف آن $0.2 \text{ ml}/\text{kg}$ میلی لیتر برای هر کیلو گرم وزن بدن بعنوان پیشگیری و $0.5 \text{ ml}/\text{kg}$ میلی لیتر برای هر کیلو گرم وزن بعنوان معالجه می‌باشد در مورد اشخاص ضعیف و یا ناقوهین مقدار فوق را میتوان بدو برابر افزایش داد ولی مقدار هر تزریق نباید از $10 \text{ ml}/\text{kg}$ میلی لیتر تجاوز کند در هر صورت تجویز بیش از این مقدار را میتوان در ۲ یا ۳ بار بفاصله ۲۴ تا ۴۸ ساعت تزریق کرد.

وارد استعمال (۱۷)

در موارد زیر مصرف می‌شود: سرخ - سرخچه - هپاتیت عفوونی - سوختگیهای وسیع - بعد از اعمال هر جراحی - عفونتهای میکروبی - محمملک - ذخم اثنتی عشر - پیشگیری بیماریهای عفوونی در نزد اشخاص ضعیف و مرآکز اجتماع کودکان - سیاه سرفه - اوریون. پولیومیلیت عوارض بعد از واکسیناسیون (ضد آبله - ضد هاری) حالات آلرژیک آگاما و هیپو گاماگلوبولینی و تمام سندروم‌های کمبود پادتن.

کنترلهائی که روی این فرآورده انجام می‌گیرند بشرح زیر می‌باشند:

۱- کنترل میکروبی

(Toxicité)

۲- اندازه گیری مقدار پروتئین

۳- پایداری

۴- الکتروفورز: برای تعیین درجه خلوص گاماگلوبولین از فرآورده حاصله، الکتروفورز بعمل می‌آید درجه خلوص قابل قبول فارماکوپه‌ها 90% درصد می‌باشد.

درجه خلوص گاماگلوبولین تهیه شده در استیتو پاستور $98\%-99\%$ درصد می‌باشد و حتی در بعضی موارد که از پلاسمای تازه وریدی استفاده می‌شود میزان خلوص آن به 95% درصد نیز می‌رسد.

در شکل‌های زیر الکتروفورز پلاسما قبل از تهیه اجزاء پروتئینی و الکتروفورز گاماگلوبولین حاصل از این پلاسما با هم مقایسه شده‌اند. میزان خلوص گاماگلوبولین 95% درصد می‌باشد:

بعد از اندازه گیری در روی برجسب نوشته می‌شود . مقدار فیبرینوژن هر شیشه تقریباً $4-5$ بار بیشتر از پلاسمای هم حجم آن می‌باشد فیبرینوژن با روش Perfusion تجویز می‌شود. طول نیمه عمر آن تقریباً 5 روز است. پس از حل کردن پودر لیوفیلیزه درحال آپیروژن (محلول 3 درصد گلوکز) بلافاصله آن را باید مصرف کرد وحداًکثر تانیم ساعت بعد از حل کردن میتوان آنرا نگهداشت اگر احیاناً در این مدت رسوبی (Particule) ظاهر شود بوسیله صافی گرفته خواهد شد و خطری ایجاد نخواهد کرد.

موارد استعمال

موارد استعمال آن در فیبرینولیز حاد و فیبرینوژنمی ارثی می‌باشد.

الف - فیبرینولیز حاد :

فیبرینولیز حاد در موارد زیر پیش می‌آید:

۱- فیبرینولیز پزشکی: که خیلی نادر است و فقط در بعضی موارد Purpura ، سلطان پروستات و یا پانکراس دیده می‌شود.

۲- فیبرینولیز جراحی: که در جراحیهای گلو و جراحیهای زنان دیده می‌شود.

۳- فیبرینولیزهای که بعد از زایمان طبیعی ایجاد می‌شوند. برای درمان فیبرینولیز حاد حداقل 2 گرم فیبرینوژن لازم است گاهی تا مقدار $8-6$ گرم نیز باید تزریق نمود.

ب- فیبرینوژنمی ارثی:

این مورد نیز خیلی نادر است و افراد مبتلا را میتوان با فیبرینوژن مدوا کرد.

کنترلهائی که روی این فرآورده‌ها انجام می‌گیرند بشرح زیر می‌باشند:

- کنترل میکروبی

(Toxicité)

- آزمون پیروژنی

- اندازه گیری مقدار پروتئین

Coagulabilité

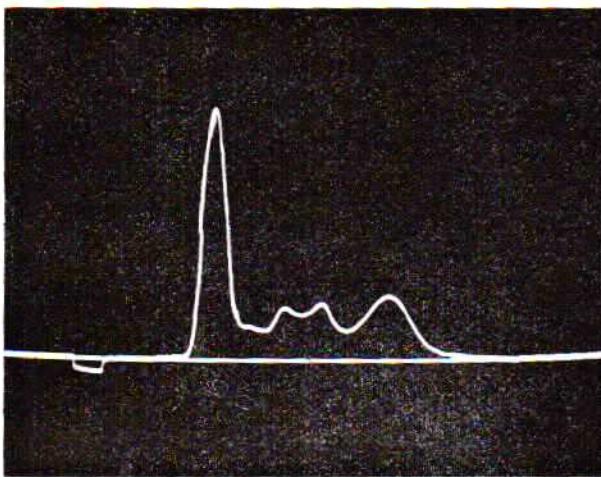
(Stabilité)

(ایمو نو گلبولین) گاماگلوبولین :

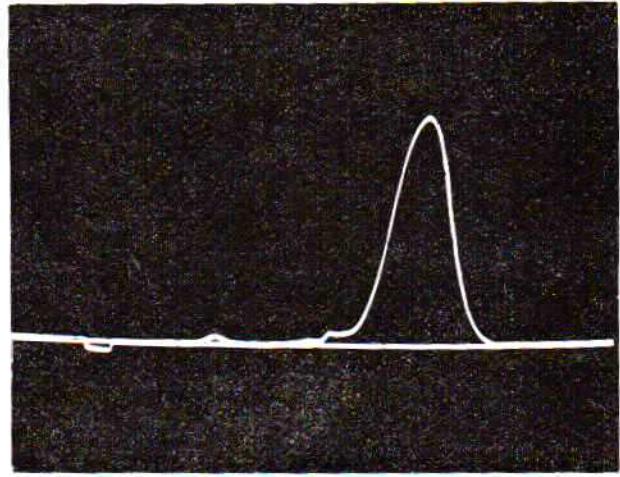
گاماگلوبولین تهیه شده در استیتو پاستور این فرآورده لیوفیلیزه ای از محلول $16/5$ درصد * گاماگلوبولین مشتق از پلاسمای انسانی می‌باشد که دارای $2/25$ درصد گلیکوکول بعنوان پایدار کننده و یک درصد تیومر سال بعنوان نگهدارنده می‌باشد.

گاماگلوبولینی که اکنون تهیه می‌شود گاماگلوبولین استاندارد بوده

* غلظت $16/5$ درصد مناسب ترین غلظتی است که توسط آمریکا و کشورهای ادبائی و همچنین سازمان بهداشت جهانی برای گاماگلوبولین انتخاب شده است.



شکل ۲ - منحنی هربوت به الکتروفورز پلاسما
(قبل از جدا کردن اجزاء پرتوئینی)



شکل ۱ - منحنی هربوت به الکتروفورز گاما گلوبولین.
(بعد از جدا کردن اجزاء پرتوئینی پلاسما)

می توان تزریق کرد. آلبومین را بدو طریق ذیر می توان تجویز کرد:

۱- آلبومین $17/5$ درصد را بوسیله پروفوژیون با سرعت کم در حدود $1-2$ میلی لیتر در دقیقه.

۲- این آلبومین را میتوان با 250 میلی لیتر سرم فیزیو لوژیک یا گلوکزایزوتونیک مخلوط کرده و تجویز کرد محلول رقیق شده را باید بالافاصله مصرف کرد.

موارد استعمال: در موارد ذیر میتوان مصرف کرد:
شوكهای هموراژیک - سوختگیهای وسیع-آماس مغزی - سندروم های نفروتیک - سیروزها و سایر موارد هپیوپرتوئینی - در سوختگیهای وسیع مقدار آلبومین تجویز شده بر حسب درجه سوختگی متفاوت است و بطور کلی از فرمول ذیر برای محاسبه مقدار لازم آلبومین میتوان استفاده کرد:

$$\begin{aligned} P \times S \times O,2 &= \text{مقدار لازم آلبومین} \\ P &= \text{وزن بدن بر حسب کیلو گرم} \\ S &= \text{درصد سطح سوختگی} \end{aligned}$$

کنترل هایی که روی این فرآورده انجام میگیرند بشرح ذیر میباشد:

۱- کنترل میکروبی.

۲- Toxicité (Toxicity)

۳- آزمون تب ذاتی.

۴- اندازه گیری مقدار پرتوئین.

۵- الکتروفورز در صفحه مقابله کنترل و فور را آلبومین حاصل از این پلاسما مقایسه شده اند. آلبومین تهیه شده کاملاً عاری از ناخالصی می باشد.

۶- تعیین عیار پادتن سیاه سرفه و سرخچه:

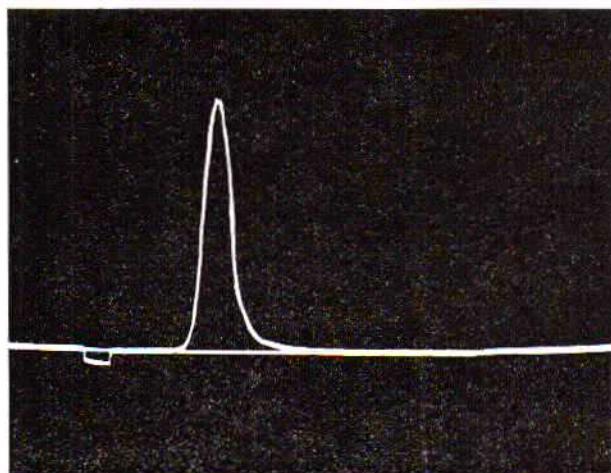
تعیین عیار از این نظر انجام میگیرد که اگر احیاناً و بر حسب اتفاق عیار پادتن یک دسته از گاما گلوبولین بالا باشد از این دسته یعنوان گاما گلوبولین اختصاصی استفاده شود. نتیجه تعیین عیار بشرح ذیر میباشد:

دسته شماره	عيار پادتن سرخچه	عيار پادتن سیاه سرفه
۱/۴۰	۱/۱۲۸۰	۲۰
۱/۶۰	۱/۵۱۲	۲۱
۱/۴۰	۱/۵۱۳	۲۲
۱/۸۰	۱/۱۲۸۰	۲۳
۱/۸۰	۱/۱۲۸۰ و ۱/۲۵۶۰	۲۴
۱/۴۰	۱/۵۰۰۰	۲۵
۱/۸۰	ضعیفتر از ۱/۱۲۸۰	۲۶

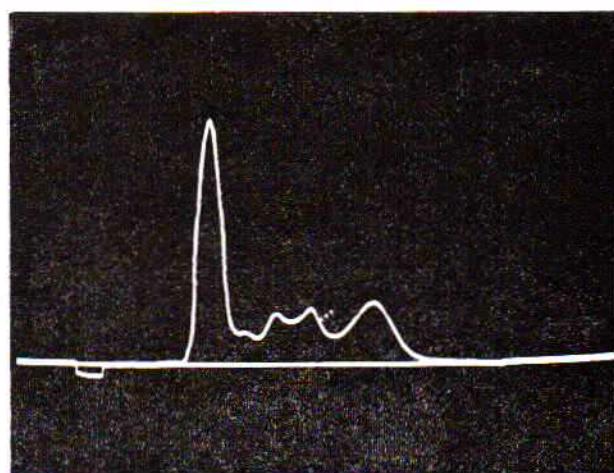
با توجه به تابع حاصله عیار پادتن سرخچه دسته شماره ۲۵ با مقایسه با دسته های دیگر بالاتر بوده و از آن یعنوان گاما گلوبولین اختصاصی بر اعلیه سرخچه میتوان استفاده کرد. عیار پادتن سیاه سرفه در تمام نمونه ها بسیار کم و ناجائز میباشد.

۳- آلبومین

آلبومن تهیه شده در انتیتوپاستور در شیشه های 100 میلی لیتری با غلظت $17/5$ درصد میباشد و حاوی $17/5$ گرم آلبومین است. هر شیشه آلبومین معادل نیم لیتر پلاسما میباشد. آلبومین عاری از پادگان استرالیائی است ذیرا مدت 10 ساعت در حرارت 56 درجه نگهداری شده است. این آلبومین را مدت 5 سال در $4+4$ درجه و دو سال در حرارت 21 درجه نگهداری کرد. آلبومین را بی نگرانی از گروه خونی شخص دریافت کننده



شکل ۲- منحنی مربوط به الکتروفورز آلبومین حاصل بعد از جدا کردن بروتئینها



شکل ۳- منحنی مربوط به الکتروفورز پلاسما (قبل از جدا کردن اجزاء پروتئینی)

در خاتمه لازم میدانند از مؤسسات و افرادی که در پیش برداشته همکاری داشته‌اند تشکر و قدردانی نماید:

- ۱- مرحوم دکتر ناموری سرپرست وقت انتستیتو که بنیان گذار عمل تهیه اجزاء پروتئینی پلاسما در انتستیتو پاستور بوده‌اند.
- ۲- مرکز خون ارتش بمناسبت همکاری در اهداء پلاسما و شرکت در تهیه فرآورده‌ها.
- ۳- مرکز ملی انتقال خون پاریس بمناسبت کمک و راهنمائی در روش‌های مربوط به تهیه اجزاء پروتئینی پلاسما و کنترل فرآورده‌ها.

۶- اندازه گیری فسفاتاز الکالن.

۷- اندازه گیری سدیم.

۸- اندازه گیری پتاسیم.

بطور کلی علاوه بر کنترلهایی که در انتستیتو پاستور ایران روی تمام فرآورده‌ها انجام می‌گیرد برای حصول اطمینان بیشتر نمونه‌ها نیز برای کنترل برکز انتقال خون پاریس (C.N.T.S.) فرستاده می‌شود.

REFERENCES

1. Boettcher, E. W.; Kistler P. & Nitschmann H. Method of isolating the beta-metal combining globulin from human blood plasma. *Nature*, 181 : 490(1958).
2. Brummelhuis H. G. I., Kreeftenberg, I. G., Vogelaar E. F., and Krynen H. W. Studies on the preparation and stability of Immunoglobulin concentrates. *Bibl. haemat.* No: 38, part 2, P. 868-872 (Karger Basel 1971).
3. Cohn E. J., Strong L. F., Hughes W. L., Mulford JR. D. J., Ashworth J. N., Melin M. and Taylor H. L. Preparation and properties of serum and plasma protein. IV, A system for the separation into fractions of the protein and Lipoprotein component of Biological tissues and fluids. *J. Amer. Chemical Soc.* 8:459-475, 1946.
4. Cuatrecasas P. & Anfinsen C.B. Affinity chromatography. *Ann. Rev. Bioch.* 40:259-278. (1971).
5. Horejsi A. & Smetana R. The isolation of & globulin by rivanol. *Acta Medica Scand.* 155:65(1967).
6. Heide K. & Haupt H. Darstellung nach nicht therapeutisch angewandter plasma-protein. *Behringwerke-Mitteil.* 161 (1964).
7. Miller K.D. Rivanol resin and the isolation of thrombin. *Nature*: 184:450 (1959),
8. Nitschmann H., Kistler P., & Lergier W. Vereinfachtes verfahren zur gewinnung van humanen albumin und Gamma-globulin au blut-plasma mittel alkoholfailung, *Helv. Chim. Acta*. 1954, 37,867.

9. Polson A., & Ruiz - Brava C. Fractionation of plasma with polyethylen glycol Vox Sang. 23:107-108 (1972).
10. Schultz H.E., Schonenberger M. & Matheka H. J. Zurkenntnis der Gammaglobuline und antitoxischen immunoglobuline. Behringwerk-Mitteilungen, 1952 26,21.
11. Steinbuch M. Les technique d'isolement de l'haptoglobin. Nouv. Rev. Franç. Hémat. 2:448(1962).
12. Steinbuch M. & Audran. R. Technique de purification des immuno - globulines. Transfusion 1965, 8^e No: 2
13. Steinbuch M. Précipitation methodes in plasma Fractionation. Vox Sang 23:92-106 (1972).
14. Steinbuch M. & Blatrix C. Preparation de l' α -macroglobuline comme Sous-produit du fractinnement Rev. Franç Transfusion. 13;131 (1973).
15. Steinbuch M. & Pejaudier L. The behaviour of haptoglobin during routin fractionation. Nature 184; 362(1959).
16. Steinbuch M. & Quentin M. Preparation of ceruloplasmin. Nature 183:323(1958).
17. Utilisation dese immunoglobulines humains. OMS. Ser. Rapp. Tech. NO: 327(1966).
18. Wickerhauser M. Large scale preparation of prothrombin complex for clinical use. 13th Cong. Hematology, Munich 1970.