

روش اندازه گیری پلی پتیدها بطریقه رادیوایمونواسی

RADIOIMMUNOASSAY

دکتر هوشنگ نصر * دکتر احمد فتحی زاده

بخاطر تولید هورمونهای خالص و پادتن آنها توسط موسساتی از قبیل موسسه ملی بهداشت آمریکا ، شورای تحقیقات پزشکی بریتانیا ، سازمان بهداشت جهانی ، موسساتی از قبیل موسسه تحقیقات بیولوژی تولید مثل ایران وابسته به وزارت بهداشتی موفق به بکار گرفتن این روش در این منطقه شده اند .

اصول: مبنای اندازه گیری پلی پتیدها و استروئیدها بطریقه RIA یکسان است و اساس آن رقابت بین هورمون مورد اندازه گیری با مقدار معینی از همان هورمون که با رادیوایزوتوپی نشاندار شده است برای چسبیدن به مقدار معینی از پادتن ضد آن هورمون است



پادزای نشاندار به پادتن می چسبد پادزای پادتن

حالا به محیط بالا مقداری Ag مورد اندازه گیری را میافزاییم چون معادله فوق برگشت پذیر است آنتی ژن Ag (پادزای) اضافه شده قادر است جایگزین آنتی ژن نشاندار Ag* گشته و خود به پادتن Ab بچسبد . بنابراین رقابتی بین آنتی ژن مورد اندازه گیری Ag و هورمون نشاندار Ag* برای چسبیدن به پادتن بوجود می آید . چون در روی ملکول پادتن فقط نقاط مخصوص و محدودی هستند که قابلیت چسبیدن به آنتی ژن را دارند ، بنابراین موقعیکه روی یک ملکول پادتن مثلا " آنتی ژن مورد اندازه گیری می چسبد ، آنتی ژن نشاندار ناچار محل خود را رها کرده و آزاد میگردد .

به بیان دیگر اگر مقداری هورمون بدون نشان رادیواکتیو به طرف راست معادله بالا بافزاییم Ag اضافه شده جای Ag* را روی Ab میگیرد و تبدیل به AbAg میکند و Ag* در محیط آزاد میگردد . همواره نسبتی بین آنتی ژن بی نشان رادیواکتیو Ag و رادیواکتیویته موجود در AbAg* رسوب شده وجود دارد .

در اواخر دهه ۱۹۵۰ برسون BERSON و یالو YALOW برای اولین بار هنگام اندازه گیری پادتنهای ضد انسولین در بیماران مبتلا به مرض قند ، روش رادیوایمونواسی RADIO IMMUNOASSAY (RIA) را برای اندازه گیری انسولین بکار بردند . دیری نگذشت که بوسیله اونگر UNGER و اکینز EKINS کار برد این روش ، در اندازه گیری گلوکوکاگان و ویتامین ب - ۱۲ کشف گردید . در دهه ۱۹۶۰ برای اندازه گیری بسیاری از هورمونهای پلی پتیدی از قبیل هورمون رشد ، کورتیکوتروپین ، ملانوتروپین MSH ، تیروتروپین TSH ، FSH, LH گونا دوتروپین جفت انسانی HCG هورمون شیر ساز جفت انسان HPL کالسیتونین و هورمون غده پاراتیروئید ، روشهایی بطریقه رادیوایمونواسی RIA ابداع شد . یک نمونه جالب از این پیشرفتهای کشف روش اندازه گیری پرولاکتین - انسان بود که این روش پس از بدست آوردن نوع خالص هورمون بوجود آمد . RIA بعدا " برای اندازه گیری هورمونهای استروئیدی و حتی مواد غیر هورمونی از قبیل آنتی ژن استرالیایی و بعضی از داروها بکار برده شد . بطور کلی هر ماده خالصی که بتوان آنرا با رادیوایزوتوپی نشاندار کرد و همچنین خود بتنهائی و یا با چسباندن به پروتئین دیگری قابلیت ایجاد پادتن در بدن داشته باشد ، میتواند بوسیله روش RIA اندازه گیری گردد .

در زیست شناسی تولید مثل ، RIA جانشین مطلق روشهای سابق برای اندازه گیری گونا دوتروپین ها شده است و در نتیجه امکاناتی که این روش اندازه گیری هورمون بدست محققین داده است ، عقاید انقلابی فراوانی در علم زیست شناسی بوجود آمده است .

دارد ، فرمول اصلی و زمان عکس العمل در همه جا یکسان است ، برای مثال :

- ۱- فسفات سدیم ۰/۵ ملار PH تا ۷/۵
- ۲- ید ۱۳۱ و ید ۱۲۵ ۰/۰۱ تا ۰/۰۲۵ سی سی
- ۳- پلی پپتید ۰/۰۱ - ۰/۰۵ سی سی
- ۴- کلر آمین - تی ۰/۰۱ - ۰/۰۵ سی سی
- ۵- متابی سولفیت سدیم ۰/۰۱ - ۰/۰۵ سی سی
- ۶- آلومین گای ۵ در صد در بافر فسفالین ۰/۱ - ۰/۲ سی سی

حجم کل = ۰/۷۳ - ۰/۱۵ سی سی
 مواد شماره از ۱ تا ۳ را در داخل یک ظرف قرارداد و وقتی که کلر آمین - تی به آن اضافه میکنیم فعل و انفعال بمدت ۲۰ تا ۶۰ ثانیه ادامه می یابد . کلر آمین - تی - ید I⁻ با بار منفی را اکسیده کرده و آنرا به ید بدون بار I(0) و احتمالاً " با بار مثبت I(+)" تبدیل مینماید .
 ید بدون بار I(0) و یا ید با بار مثبت I(+)" با ملکولهای تیروزین پلی پپتیدها ترکیب میشود و بدین ترتیب هورمون را بوسیله خود نشاندار مینماید . این عکس العمل ممکن است بحدی پیش برود که بقیه اسیدهای آمینه ملکول پلی - پپتیدها را نیز در بر گرفته و به اسیدام ملکول پلی پپتید بیانجامد . برای جلوگیری از این کار ، عکس العمل های ناخواسته را با اضافه کردن ماده احیاء کننده متابی سولفیت سدیم متوقف میسازیم . متابی سولفیت سدیم ید بدون بار یا بار مثبت را تبدیل به ید با بار منفی مینماید و از عکس العمل های اضافی جلوگیری بعمل میآورد . از نظر جلوگیری از خراب شدن پروتئینها بوسیله تشعشع رادیو - اکتیو ، و همچنین برای رقیق کردن مواد مختلف جهت جلوگیری از چسبیدن پلی پپتیدهای نشاندار به ظروف شیشه ای - ۶ تا ۱۲۰ ثانیه بعد از اضافه کردن محلول احیاء کننده - یک محلول پاک کن به محیط آزمایش میافزاییم . محلول پاک کن مخلوطی است از فسفات سدیم و بافر فسفالین که مقدار زیادی پروتئین مثل آلومین گای دارد .

اگر مقادیر صعودی معینی از آنتی ژن به نشان رادیو اکتیو بکار بریم اعداد مختلف و متناسبی از رادیو اکتیویته و رسوب Ag*Ab نیز میتوانیم بدست آوریم که بوسیله آنها میتوانیم یک منحنی استاندارد رسم نمائیم . یک محور این منحنی نشان دهنده مقادیر مختلف آنتی ژن و محور دیگر نشان دهنده رادیو اکتیویته موجود در Ag*Ab خواهد بود .

با در دست داشتن منحنی استاندارد و موادی که در زیر ذکر شده اند ، میتوانیم غلظت یک هورمون را در یک سرم بدست آوریم مواد لازم عبارتند از :

- ۱- مقداری آنتی ژن نشاندار (از جنس هورمون مورد اندازه گیری) .
- ۲- مقداری پادتن ضد این آنتی ژن .
- ۳- وسیله ای برای جدا کردن آنتی ژن نشاندار آزاد از آنتی ژن نشاندار که به پادتن مربوطه چسبیده است .
- ۴- مقدار معین و مناسبی از آنتی ژن مورد اندازه گیری بدون نشان رادیو اکتیو .

برای اینکه نتیجه آزمایش از قابلیت اطمینان بیشتری برخوردار باشد باید پیرو شرایط آماری مخصوص باشیم که در صفحات آینده ذکر خواهد شد .

هورمون نشاندار : بر خلاف استروئیدها که از رادیو ایزوتوپهای

غیدروژن H3 و کربن C14 برای نشاندار کردن نشان استفاده میشود در مورد پلی پپتیدها از ید ۱۲۵ و یا ید ۱۳۱ استفاده مینمائیم . در اولین باری که از ید رادیو اکتیو برای نشاندار کردن هورمون استفاده شده ۸۰ میلیکوری ید رادیو اکتیو مصرف گردید . با متدی که گرین وود Green Wood و هانتز Hunter کشف کردند فقط مقادیری بر حسب میکروکوری از ید رادیو اکتیو بکار برده میشود . کشف این دودانشمند با استقبال فراوان روبرو شده است و به تکنیک رادیو ایمنوآسی این امکان داده شده که بطور فراوان مورد استفاده قرار گیرد . از زمانیکه متد کلر آمین - تی برای نشاندار کردن هورمونها بکار برده میشود ، تهیه هورمون نشاندار خیلی آسان گشته و تکنیک رادیو - ایمنوآسی از محبوبیت فراوانی در آزمایشگاهها برخوردار است .

روش کلر آمین - تی Chloramine-T که بوسیله گرین وود و هانتز ابداع شده از زمان پیدایش تا کنون تغییرات مهمی نکرده است . هم ید ۱۳۱ و هم ید ۱۲۵ را میتوان در این روش بکار برد ، گرچه حجم و مقدار دقیق مواد اولیه ای که بکار برده میشود در آزمایشگاههای مختلف تفاوت جزئی

آلبومین گاوی از چسبیدن پلی پپتیدهای نشاندار با ماده رادیو اکتیو به دیواره ظروف شیشه‌ای جلوگیری میکند و همچنین از اثر تخریبی اشعه رادیو اکتیو بر ملکول هورمون میکاهد. دستورالعمل اولیه " گرین وود " و " هانتز " اضافه کردن "یدورپتاسیم" را نیز به محلول پاک‌کن توصیه مینماید .

محلولها را از روی ستونی از " سفادکس Sephadex یا بیوژل Biogel که قبلا " بوسیله محلول ۰/۰۵ ملار فسفات سدیم از لحاظ اسیدی و بازی متعادل گردیده و همچنین بوسیله پروتئین اشباع شده است میگذرانیم . عمل اشباع ممکن است بوسیله آلبومین گاوی ۵ - ۲ در صد و یا سرم موجوداتی که قبلا " هیپوفیز آنها برداشته شده است انجام گیرد . هدف از اشباع بوسیله پروتئین جلوگیری از چسبیدن متفرقه نشاندار به وسایل شیشه‌ای و یا ذرات سفادکس و همچنین احتمالا " چسبیدن و جذب قطعات خورد شده هورمون مورد اندازه گیری میباشد . وظیفه ستون سفادکس یا بیوژل جدا کردن ید رادیو اکتیو آزاد از ید رادیو اکتیوی است که به پروتئین ها چسبیده است . انتخاب اندازه ستون و اندازه ذرات سفادکس و یا بیوژل بستگی به نوع هورمون مورد اندازه گیری دارد . میتوان از هورمون نشاندار که در ستون سفادکس گذشته است مستقیما " برای آزمایش استفاده نمود یا اینکه آنرا از ستون دومی از سفادکس عبور داد . هدف از بکار بردن ستون دوم سفادکس یا بیوژل جدا نمودن ملکولهای سالم هورمون از ملکولهای بهم چسبیده ، خورده شده و یا فاسد شده بوسیله ماده رادیو اکتیو است . قبل از خالص کردن مجدد هورمون میشود آنرا برای مدتی نیز نگهداشت .

نکته اساسی در تهیه هورمون نشاندار اینست که ما باید سعی کنیم تا آنجا که میتوانیم هورمون نشاندار را بدست آوریم که هیچگونه خرابی در آن بوجود نیامده و تمام خواص خود را حفظ کرده باشد . در صورتیکه مقدار کمتری ید رادیو اکتیو مصرف نمائیم اگر مقدار زیاد از حد ید رادیو اکتیو بکار ببریم ملکولهای هورمون در موقع نگهداری و یا موقع فعل و انفعال بوسیله ماده رادیو اکتیو فاسد خواهد شد . در صورتیکه از ید رادیو اکتیو ۳۰۰ - ۱۵۰ میکروکوری در هر میکروگرم داشته باشیم از ید 131 یک اتم در هر ملکول و از ید 125 یک تا دو اتم در هر ملکول هورمون بدست خواهد آمد . انتخاب ید 131 و 125 بستگی به

سلیقه افراد دارد تقریبا " هیچ نوع هورمونی وجود ندارد که فقط بتوان بوسیله یکی از این دو هورمون نشاندار کرد . فقط بعضی اختلافات جزئی در تکنیک نشاندار کردن بوسیله این دو رادیو ایزوتوپ وجود دارد و این اختلاف هادراثر متمایز بودن غلظت رادیو ایزوتوپی محلولهای این دو است . غلظت رادیو ایزوتوپی برای 131I، ۲۰ - ۱۵ درصد و برای 125I ۹۵ - ۸۵ درصد است . اما میتوان بوسیله هر دو رادیو ایزوتوپ محلولهای هورمون نشاندار با حساسیت‌های متشابه بدست آورد .

بواسطه اینکه دو اتم از ید 125 در هر ملکول هورمون بکار میرود این رادیو ایزوتوپ اثر مخرب بیشتری در روی ملکول هورمون دارد ولی امتیاز آن اینست که چون نصف عمر آن نسبتا " طولانی تر است میتوان این رادیو ایزوتوپ را از ۶ - ۴ هفته نگهداری کرد و بعدا " آنرا قبل از استعمال مجددا " خالص نمود . اما هورمونی بوسیله 131I نشاندار میشود که بواسطه کوتاه بودن نسبی نصف عمر آن که فقط هشت روز است فقط تا یک هفته بعد از بعمل آوردن قابل استفاده است . اگر مجبور باشیم ماده رادیو اکتیو مصرفی خود را از فواصل دور وارد نمائیم بهتر است از رادیو اکتیوی استفاده نمائیم که نصف عمر آن طولانی تر باشد یعنی باید از ید 125 استفاده نمائیم .

نکته قابل توجه دیگر در انتخاب نوع ید رادیو اکتیو این است که در صورتیکه دقت دستگاه شمارشگر رادیو اکتیو ما زیاد نباشد اشعه گامای کم انرژی که از ید 125 بوجود میآید قابل ثبت شدن بوسیله دستگاه نبوده و از دقت عمل کاسته میگردد . گرچه تکنیک نشاندار کردن هورمون با ماده رادیو اکتیو هورمون در همه جا یکسان است معهذا در بعضی هورمون ها این عمل با آسانی انجام میگردد که در بعضی موارد هیچگونه هورمون نشاندار بی وجود نمیآید . وقتی هیچ ملکول هورمونی نشاندار نشد ، ید آزاد از زیر ستون سفادکس بیرون میآید . هورمونها بعد از نشاندار شدن حتما " میبایست تمام خواص ایمونولوژیکی خود را حفظ کرده باشند تا در چسبیدن به پادتن ضد خود با هورمونهای مشابه بدون نشان رادیو اکتیو رقابت کنند . خود عمل نشاندار کردن ملکول یدی که روی تیروزین پلی پپتیدها قرار گرفته ، تشعشعات رادیو اکتیو در حین عمل نشاندار کردن و عبور از ستون سفادکس یا بیوژل همه و همه ممکن است خواص ایمونولوژیک یک هورمون را تغییر دهند . اگر تغییرات داده شده در خواص ایمونولوژیک شدید باشد ، هورمون نشاندار به پادتن

زیادی در این عمل موثر هستند . اول اینکه تمام موادیکه مورد اندازه گیری قرار میگیرند باید پادزا (Immunogen) باشند ، یعنی اینکه قابلیت ایجاد پادتن ضد خود را داشته باشند . بطور کلی پروتئین ها و پلی پپتیدهایی که ملکول آنها بزرگ است یعنی از ۵۰۰۰ بیشتر است پادزاهای (Immunogen) خوبی هستند .

پلی پپتیدهای کوچک ، مانند استروئیدها را میتوان به یک پروتئین دیگر چسبانید و از آن پادزای خوبی ساخت که قابلیت ایجاد مقدار زیادی پادتن داشته باشد . بنظر میرسد هورمونهای مختلف جدا از وزن ملکولیشان دارای خاصیت پادزایی متفاوتی میباشند و این به آن علت است که ملکول با خاصیت پادزایی بیشتر عوامل پادزایی بیشتری در روی خود حمل میکند . مثلاً "هورمون رشد خاصیت پادزایی بیشتری نسبت به ملکول هورمون کالسیتونین دارد . افزودن مواد یاور مخصوصاً " یاور فروند FREUND ADJUVANT به پادزاهای ، میتواند خاصیت پادزایی این مواد را افزایش دهد .

خرگوش یا خوکچه هندی را میتوان برای بوجود آوردن پادتن مورد استفاده قرار داد و در صورتیکه بعد از سه ماه مقدار کافی پادتن بوجود نیامد میتوان از حیوان دیگری استفاده نمود . برای تهیه پادتن ۵/۵ تا ۵ میلیگرم از هورمون را هر ماه یکبار برای مدت سه ماه در داخل غدد لنفاوی ، داخل جلد و یا داخل عضله ۶ تا ۱۰ حیوان تزریق کرده و ۱۰ تا ۱۴ روز بعد از آخرین تزریق خون آنها را میگیریم . چون هورمونهای با ملکول بزرگتر عوامل پادزایی بیشتری روی هر ملکول خود دارند انواع مختلف پادتن که همگی از نوع gamma globulin 7 S هستند بوجود می آیند که روی هم بر روی آنتی ژن مورد نظر بر فعل و انفعالات چسبیده خواهند شد . پادتن بوجود آمده را قبل از آزمایش میبایست از لحاظ کمی و کیفی مورد آزمایش قرار داد و سه عامل مهم یعنی ظرفیت (تیترا)، اختصاصی SPECIFICITY و قابلیت چسبندگی به پادزا ANTIBODY AFFINITY را در پادتن بدست آمده باید مورد بررسی قرار داد .

تیترا یا ظرفیت . عبارتست از بالاترین غلظت مناسب پادتن در لوله آزمایش رادیو ایمنواسی و این غلظت مناسب پادتن عبارتست از مقدار پادتنی که ۶۰ - ۴۰ در صد هورمون نشاندار را بخود جذب نماید . غلظتهای متفاوتی از پادتن یعنی

مربوطه نخواهد چسبید و اگر تغییرات جزئی باشد این کاهش قدرت چسبندگی به پادتن باعث کاهش حساسیت در اندازه گیری خواهد شد و البته بمقدار کمتری نیز از دقت و صحت عمل خواهد کاست . اگر آسیب وارد شده به ملکول هورمون در لحظات اول بعد از نشاندار شدن زیاد نباشد ، تغییرات جزئی فعلی در خاصیت ایمنولوژیکی ، بعداً " ممکن است در نتیجه نگهداشتن محلول بمدت طولانی به تغییرات کلی تری تبدیل گردد . بهترین راه آزمایش کردن خاصیت ایمنولوژیکی هورمون اینستکه عکس العمل آنرا با پادتن مربوطه تعیین کرده و آنرا با منحنی استاندارد مقایسه نمود . در صورتیکه این عمل امکان پذیر نباشد میتوان از کروماتوالکتروفورز روی کاغذ ، کاغذ 3 MC ، ستون ذغال دکستران و همچنین تستهای ساده چسبیدن هورمون به پادتن اضافی راممكن است مورد استفاده قرار داد تا میزان آسبایی که به هورمون رسیده است قبل از شروع به اندازه گیری تعیین نمود . وقتی که میخواهیم هورمون رادیو اکتیو را مصرف نمائیم - در صورتیکه این هورمون فعالیت زیادی برای ترکیب با پادتن خود داشته باشد - آنرا رقیق مینمائیم بطوریکه در هر ۱/۰ سی سی محلول ۱۰/۰۰۰ تا ۲۰/۰۰۰ شمارش رادیو اکتیویته داشته باشیم . استفاده از هورمون نشاندار میبایست به حد اقل ممکن تقلیل یابد زیرا در این صورت مقدار کمتری هورمون مصرف خواهد شد و مقادیر خیلی کم هورمون را میتوان در سرمهای مختلف اندازه گیری کرد . علت اینکه نمیتوانیم مقادیر هورمون نشاندار که کمتر از ۱۰/۰۰۰ شمارش رادیو اکتیو در هر ۱/۰ میلی لیتر هورمون دارد بکار بریم اینستکه تغییرات فاحشی ممکن است در شمارش رادیو اکتیو لوله های مختلف که همین حجم مایع را دارند وجود داشته باشد . دومین علت اینستکه در مقادیر کم رادیو اکتیویته نزدیک هورمون شمارش رادیو اکتیویته زمینه ای به شمارش رادیو اکتیویته محتوای لوله های آزمایش ممکن است باعث کاهش دقت عمل گردد .

تازگیها متدهائی آنزیمی که به کمک آنها عمل نشاندار کردن با پیرا انجام میدهند بوجود آمده که کمتر باعث خراب شدن هورمون میگردد اما این روشها هنوز در مقیاس وسیع بکار برده نشده اند .

پادتن (آنتی سرم) . تنها عامل تعیین کننده دقت و حساسیت یک آزمایش پادتن بکاررفته است . بوجود آوردن پادتن مناسب تا اندازه های بستگی به شانس دارد اما عوامل

$$\frac{1}{128000} \text{ و } \frac{1}{4000} \text{ و } \frac{1}{2000} \text{ و } \frac{1}{1000}$$

را به محلول با فرو هورمون نشاندار میافزاییم و بعد از Incubation (به طرز عمل مراجعه شود) هورمون آزاد و هورمون چسبیده به پادتن از هم جدا میکنیم. با منحنی تیتراسیون بدست آمده، لولد آزمایش را که محتوی مقدار مناسب پادتن باشد جهت آزمایش رادیوایمونواسی انتخاب مینمائیم. اگر لوله های با تیتراسیون خیلی کم انتخاب نمائیم پادتن اضافی باعث خواهد شد که رقابت خیلی ضعیفی بین هورمون نشاندار و هورمون بدون نشان رادیو اکتیو بوجود بیاید و در نتیجه بازده عمل چندان دقیق نخواهد بود. ولی اگر تیترازیادتری از پادتن داشته باشیم مقدار کافی پادتن شرایط Assay را تا آخر عمل یکسان قرار خواهد داد. علسر عم آنچه گفته شد گاهی تیترا پائین پادتن نیز جوابی مشابه تیترا بالای پادتن خواهد داد زیرا در حقیقت حساسیت یک تست بیشتر بستگی به تمایل پادتن برای چسبیدن به پادزا (هورمون) دارد و این آن چیزی است که به آن Affinity میگویند.

Affinity عبارتست از میزان تمایل یک پادتن برای چسبیدن به یک پادزا که این تقریباً "مشابه به ضریب ترکیب، Association Constant K در شیمی میباشد.

(غلظت ترکیب پادزاد پادتن)

(غلظت هورمون آزاد) (غلظت پادتن آزاد)

در رادیوایمونواسی میزان Affinity را از روی منحنی استاندارد نشان میدهیم که خود بیان کننده میزان حساسیتی است که پادتن نشان میدهد. به بیان دیگر Affinity عبارتست از کمترین مقدار هورمون بدون نشان رادیو اکتیوی که با اطمینان خاطر میتوان بوسیله پادتن اندازه گرفت. Affinity را میتوان از روی منحنی استاندارد نشان داد. یعنی هرچه شیب منحنی بیشتر باشد Affinity بیشتر خواهد بود. بنابراین بهترین راه تعیین میزان تمایل پادتن برای چسبیدن به پادزا یعنی تعیین میزان Affinity رسم یک منحنی استاندارد برای پادتن میباشد.

هورمونی که با غلظت خیلی کمی جریان می یابد - مثلاً " غلظتهائی در ردیف Pg/ml به پادتنی با affinity خیلی بیشتر از پادتنی که برای هورمونهای با غلظت بالاتر مثلاً " در ردیف ug/ml جریان می یابد احتیاج

دارد. پس تقریباً " هر چه غلظت هورمون مورد اندازه گیری کمتر باشد، دقت عمل نیز کمتر است.

ویژگیهای پادتنها. پادتن و یا پادتن ها در مقابل یک یا چند عامل پادزائی که روی ملکول هورمون قرار گرفته اند، بوجود میآیند. بنا بر این پادتنی که در رادیوایمونواسی بکار برده میشود باید مختص هورمون مورد اندازه گیری باشد. همچنین ممکن است هورمونهای دیگری باشند که عوامل پادزائی مشابه با هورمون مورد اندازه گیری داشته باشند و نیز ممکن است قطعاتی از ملکول هورمون مورد اندازه گیری نیز در محلول وجود داشته باشند که تعدادی عوامل پادزائی را با خود حمل نمایند. در هر دوی این موارد پادتن به این مواد چسبیده خواهد شد و جواب آزمایش دقیق نخواهد بود. تقریباً " غیر ممکن است پادتنی بوجود آوریم که به هورمونهای دیگری که دارای عوامل پادزائی مشترک با هورمون مورد اندازه گیری میباشد ترکیب نگردد.

برای جلوگیری از این کار ما تا حدود امکان از خالصترین نوع هورمون استفاده مینمائیم. قبل از شروع آزمایش باید تعیین کنیم که چه هورمونهای دارای عوامل پادزائی مشترک با هورمون مورد اندازه گیری میباشد. برای این کار منحنی های استاندارد را با بکار بردن پادتن مورد نظر، هورمون نشاندار رادیو اکتیو و هورمونهای مختلفی که میخواهیم اشتراک خاصیت پادزائی آنها با هورمون مورد اندازه گیری تعیین کنیم، بکار میبریم. هورمونهای را که خاصیت پادزائی یکسان با هورمون مورد نظر دارند منحنی هائی درست بموازات و در جهت منحنی هورمون مورد اندازه گیری بوجود میآورند. در صورتیکه هورمونهای که این خاصیت را نداشته باشند منحنی های افقی یا غیر موازی با منحنی استاندارد بوجود میآورند.

روش دیگری که برای تعیین هورمونهای با خاصیت پادزائی مشترک بکار برده میشود بکار بردن منحنی های تیتراسیون نمونه های نشاندار هورمونهای مختلف است. هورمونهای نشاندار مختلف که خاصیت پادزائی مشترک با هورمون مورد نظر دارند تا اندازه ای به پادتن مربوطه می چسبند در صورتیکه این حالت در مورد هورمونهای دیگر اتفاق نمی افتد.

گونا دوتروپین جفت انسانی FSH, LH تیروتروپین مثالهایی هستند از هورمونهای که خاصیت پادزائی مشترک دارند.

۱ - روش الکتروفورز کروماتوالکتروفورز

یالو Yalow و Berson برای اولین بار از الکتروفورز روی کاغذ برای جدا کردن هورمون آزاد از هورمون نشاندار چسبیده به پادتن استفاده کردند. انواع ژل الکتروفورز را نیز میتوان در این مورد بکار برد. کروماتوالکتروفورز نیز برای جدا کردن قاطع هورمون آزاد از هورمون چسبیده به پادتن بکار برده میشود. در این روش چون کاغذهای بکار برده شده (مثلاً MC ۳ یا DEAE) قدرت این را دارند که فقط هورمون آزاد را بخود جذب کنند، باعث میشوند که سرعت سیر هورمون آزاد و هورمون چسبیده به پادتن در میدان الکتریکی متفاوت باشد. اختلاف وزن و اندازه ملکول هورمون آزاد و هورمون چسبیده به پادتن باعث این اختلاف سرعت میگردد. اشکالاتی که در این روش وجود دارد، طولانی بودن، کار زیاد، احتیاج به تجربه و مصرف فراوان وسائل و جا میباشد.

۲ - تصفیه بوسیله ژل

برای جدا کردن هورمون آزاد از هورمون چسبیده به پادتن میتوانیم از پلی مردکستران (سفادکس) استفاده نمائیم در این روش نیز از اختلاف وزن بین دوماه مورد نظر استفاده میکنیم. در رادیو ایمنواسی از ستونهای خیلی کوچک سفادکس استفاده میشود ولی این روش نیز عملاً خیلی مشکل بوده و احتیاج به مکان، زمان و انرژی فراوان دارد.

۳ - رسوب غیر اختصاصی هورمونهای چسبیده به پادتن

سولفیت سدیم، اتانول، سولفات آمونیم، اسیدتری کلرواستیک و غیره باعث میشوند که هورمونهای چسبیده به پادتن رسوب کنند. البته هنوز اصلاحات فراوانی در این روش باید بوجود آید تا بتوان آنرا برای رادیو ایمنواسی پلی پپتیدها بکار برد.

۴ - طریقه استفاده از رسوب ایمنولوژیکی

اصولاً "هورمون چسبیده به پادتن خود محلول میباشد ولی اگر پادتن دومی بر علیه پادتن اول به محلول اضافه کنیم، هورمون چسبیده به پادتن رسوب میکند.

بررسی ساختمان این ملکولها نشان داده است که عوامل پادزائی مشابهی در روی ملکول این هورمونها وجود دارند که باعث میشوند که این هورمونها همگی با یک پادتن ترکیب گردند. یکی دیگر از عواملی که باعث میشود پادتن بوجود آمده چندان اختصاصی نباشد بکار بردن نوع نا-خالص هورمون برای تهیه پادتن میباشد. گاهی اوقات خاصیت چسبیدن یک پادتن برای دو هورمون آنقدر زیاد است که مثلاً "اگر بخواهیم مقدار HCG را اندازه بگیریم در عمل مقدار FSH اندازه گرفته میشود. برای جلوگیری از چنین خطاها که در اثر وجود یک یا چند عامل پادزائی مشترک بین دو هورمون بوجود میآید روشهای زیر را بکار میبریم:

۱- پادتن مربوطه را با هورمونی که ملکولهایش یک یا چند عامل پادزائی مشترک با هورمون مورد اندازه گیری دارد مخلوط کرده و در شرایط مخصوص نگهداریم. بعد از مدتی مقداری از پادتن با هورمونی که خاصیت پادزائی مشترک دارد ترکیب شده و آنرا خنثی میکند و پادتنهایی که فقط با عوامل پادزائی اختصاصی هورمون مورد اندازه گیری قابل ترکیب هستند در محلول باقی میمانند.

۲- روش دوم برای تهیه پادتن اختصاصی اینست که در تزریق هورمون به حیوانات برای تهیه پادتن آن قسمت از ملکول را تزریق مینمائیم که خاصیت پادزائی مشترک با هورمونهای دیگر نداشته باشد و عوامل پادزائی آن مختص خود هورمون باشد. البته در این موارد میبایست دانش عمیقی درباره ملکول هورمون مورد نظر داشته باشیم.

۳- برای تهیه پادتن اختصاصی بکار بردن روشهای شیمیایی و یا الکتروفورز میباشد که این متد بیشتر در رادیو ایمنواسی استروئیدها بکار برده میشود ولی در رادیو ایمنواسی پلی پپتیدها چندان عملی نیست.

جدا کردن پادزای آزاد (آنتیژن) از پادزای ترکیب شده با پادتن

برای جدا کردن هورمونهای آزاد از هورمونهای نشاندار چسبیده به پادتن در نتیجه رسم منحنی برای تعیین مقدار هورمون نمونههای مختلف، روشهای زیادی به کار برده میشود. البته بهترین روشها روشی است که سریع، قابل تکرار، ارزان و ساده باشد. اساس متدهای مختلف رامیتوان در شش روش زیر خلاصه نمود.

را میتوان از روی مواد نا محلولی از قبیل ذغال ، تالک ، سیلیکا ، فلورسیل و بعضی از رزینها عبور داد . در این عمل هورمون آزاد به این مواد نا محلول چسبیده خواهد شد . و از هورمون چسبیده به پادتن جدا میگردد . این مواد با سرعت پلی پپتیدها را بخود جذب مینمایند اما بیشتر در رادیوایمونواسی استروئیدها بکاربرده میشوند . ارزانی ، سرعت و سهولت استفاده از این مواد این متد را خیلی مقبول تر از روش دو پادتنی و الکتروفورز نموده است . ذغال از همه بیشتر بکار برده میشود . بهتر است قبلاً " ذغال را با دکستران و پروتئینها شستشو دهیم تا از جذب هورمون چسبیده به پادتن جلوگیری نمائیم . هر آزمایشگاه باید مقدار نسبی ذغال دکستران و همچنین طول مدت Incubation را برای هورمون مورد اندازه گیری تعیین نماید . گاهی از اوقات هر آزمایشگاه ممکن است با بکار بردن متد " جذب به فاز جامد " با اشکالاتی روبرو شود که در این صورت میبایست متدهای دیگری را مورد بررسی قرار داد .

۶- روش استفاده از فاز جامد پادتن دار

SOLID PHASE ANTIBODY System.

متد دیگر جدا کردن هورمون آزاد از هورمونهای چسبیده به پادتن ، استفاده از روش جدیدی است که در آن قبلاً " پادتنها را جذب مواد غیر محلولی از قبیل دیسکهای پلی تترافلورواتیلن ، پلی پروپیلن و لوله های پلی استیرین مینمایند . بوسیله محلولهای غلیظ پادتن لوله ها و دیسکهای نامبرده را آغشته مینمایند . دیسکها و لوله ها را میشود ماهها قبل از مصرف نگهداشت . هورمون و یا بافر را به این دیسکها و یا لوله ها میافزاییم و بعد از Incubation آنها میشوئیم . مقدار رادیواکتیویته ای که باقی میماند نمایانگر جزء ترکیب شده هورمون با پادتن است . این روش را میتوان با تغییرات دیگری نیز بکار برد که در آن پلی مرهای دکستران (CROSS AGAROSE LINKED DEXTRAN) یا آگاروز Sepharose برای جذب سفادکسی و سفاروز . این روش هنوز به طور کامل مورد قبول قرار نگرفته است . روش دیگری که برای این عمل بکار میبرند استفاده از پلی مرها یا Aggregation پادتن است که بصورت غیر محلول در آمده و با هورمونهای ترکیب میشود و آنها را از هورمونهای چسبیده به پادتن جدا میکند .

اوتیگر UTIGER و همکارانش برای اولین بار از این روش در رادیوایمونواسی استفاده نمودند . و این روش امروزه بطور متداول در رادیوایمونواسی پلی پپتیدها بکار برده میشود . پادتن دوم را با تزریق گاماگلوبولین حیوانی که از پادتن اول درست کرده ایم (خوکچه هندی یا خرگوش) به حیوان دیگری نظیر بز و بره بدست میآوریم در غلظتهای خیلی کم پادتن اول ، پادتن دوم قادر است فقط بمقدار کمی رسوب بوجود آورد که خود اشکالات زیادی را در جدا کردن آن سبب میشود . با اضافه کردن یک پروتئین ناقل Carrier مانند سرم معمولی و یا گاماگلوبولین حیوانی که پادتن اول را داده است (غلظت آن $\frac{1}{50}$ تا $\frac{1}{3000}$ غلظت نهائی است) . پادتن دوم قادر خواهد بود رسوب کافی از گاماگلوبولین نامبرده و پادتن اول را بوجود آورده گاماگلوبولین یا سرمی را که به محلول میافزاییم پروتئین ناقل یا حامل نامیده میشود که این در نتیجه بوجود آوردن رسوب بیشتر امکان جدا کردن رسوب را از محلول بدست میدهد . البته برای ترکیب پادتن دوم با هورمون چسبیده به پادتن اول باید به مدت ۷۲ - ۱۶ ساعت مخلوط این دو ماده را در ۴ درجه حرارت سانتیگراد نگهداریم و بعد آنها را سانتریفیوژ نمائیم . از اشکالاتی که در این روش وجود دارد ترکیب سرم انسان و پادتن دوم در اثر وجود کمپلیمانها در سرم میباشد . با EDTA کلسیم خون را جذب میکنیم زیرا در محلول بدون کلسیم کومپلیمانها فعالیتی نخواهند داشت و پادتن ثانویه بسادگی میتواند کار خودش را انجام دهد . البته مکانیسم دقیق این پدیده معلوم نیست ، سرم انسانی از راههای مختلف میتواند روی پادتن ثانویه اثر گذاشته و باعث کم و زیاد شدن رسوب گردد روی این اصل از سرم حیوانات دیگر و یا سرم موجودات دیگر و یا سرم موجودات بدون هیپوفیز استفاده مینماییم ، تا مقدار سرم در لوله های استاندارد لوله های محتوی هورمون مورد اندازه گیری یکسان باشد ، روش دو- پادتنی که در بالا ذکر شد با موفقیت فراوان در رادیوایمونواسی پلی پپتیدها بکار برده میشود .

۵- جذب هورمون بوسیله فاز جامد

SOLID PHASE ABSORPTION

محلول شامل هورمون آزاد و هورمون چسبیده به پادتن

هورمون استاندارد مورد مراجعه REFERENCE STANDARD

مقدار هورمون نشاندار مناسب و پادتن مخصوص آن سومین چیزی که میبایست داشته باشیم استانداردهای مناسب میباشد . منحنی های استاندارد برای هر آزمایش لازم است زیرا در هر آزمایش پیچیدگی هائی در تهیه هورمون و پادتن و ترکیب آنها وجود دارد که یک آزمایش را از آزمایش دیگر متفاوت میسازد . در آزمایشهای بزرگ ممکن است شرایط از اول تا آخر تغییر کنند بطوریکه منحنی های استاندارد فراوانی برای قسمتهای مختلف لازم خواهد شد . چون تهیه استانداردها معمولا " بوسیله مراکز بزرگ اندازه گیری هورمون انجام میگردد ، این وظیفه آنها خواهد بود که استانداردهائی با شرایط مخصوص و متفاوت تهیه نمایند . این اختصاات عبارتند از یکسان بودن با هورمون مورد اندازه گیری ، پایداری و نوع تهیه ای که میشود بطور یکسان در اختیار لابراتوارهای مختلف گذاشت . یکسان بودن محلولهای استاندارد مورد مراجعه با نمونه هورمون مورد اندازه گیری خیلی ایده آل است زیرا هر دوی آنها بطور مشابهی برای چسبیدن به پادتن مربوطه رقابت میکنند .

اگر دو هورمون یکسان نباشد سرعت عکس العمل محلول استاندارد هورمون و نمونه مورد اندازه گیری هورمون با پادتن مربوطه یکسان نخواهد بود . گر چه در صورت امکان بهتر است از هورمون آسیب ندیده و کاملا " خالص استفاده نمود .

در رادیو ایمنواسی پلی پپتیدها معمولا " انواع خام هورمون نیز بدون اشکالات چندانی استفاده مینمایند . هورمونهای سنتتیک از قبیل آرژنین - وازوپرسین را میتوان بصورت خیلی خالص بدون از دست دادن خواص شیمیائی و فیزیکی آن استاندارد بیزه کرد . بدون اینکه احتیاج داشته باشیم نوع استاندارد آنها از موسسات بزرگ وارد کنیم . اما بسیاری دیگر از هورمونهای غیر سنتتیک میبایست از بافتهای مختلف جدا گردند . البته در تهیه نوع خالص آنها بدین طریق اشکالات فراوانی وجود دارد و ملکولهای هورمون در این روش آسیب فراوانی مینمایند و در نتیجه هورمون بدست آمده چندان هم خالص نیست و خام میباشد . نوع خام هورمون - تا موقعیکه فعال پادزائی هورمون دست نخورده بوده پادتن کاملا " اختصاصی باشد - قابل استفاده است . در نمونه های استاندارد شده هورمون نمیبایست ذرات خرد

شده هورمون و هورمون تغییر شکل یافته وجود داشته باشد زیرا این ذرات ممکن است برای چسبیدن به پادتن با ملکولهای سالم هورمون رقابت کنند . برای نمونه هورمون گونادوتروپین یا سگی انسان که دومین نمونه مورد استفاده بین المللی است دارای مقادیری از هورمونهای LH و FSH میباشد . برای تعیین کمی و کیفی هورمون محلول استاندارد باید آنها بروشهای فیزیکی و شیمیائی از قبیل الکتروفورز و تصفیه از روی ژل و غیره مورد آزمایش قرار دهیم . محلول های استاندارد هورمون ها را بوسیله والانس گرم Mass equivalent و یا واحدهای دیگر می سنجند . تعریف واحدهای یاد شده بوسیله یک کمیته مرکزی از قبیل " کمیته متخصصین میزان کردن مواد بیولوژیکی سازمان بهداشت جهانی " بر اساس آزمایشهایی که در یک آزمایشگاه بزرگ مرکزی انجام میدهند ، تعیین میگردد . با در نظر گرفتن مقدار حقیقی هورمون در محلول استاندارد میشود فهمید که واحد بکار برده شده تقریبا " واحدی ساختگی است و بستگی به استانداردهای قبلی و بیواسی دارد . والانس گرم Mass equivalent نیز خود فقط یک تقریب نزدیک به صحیح از مقدار هورمون بدست میدهد والا مقدار حقیقی هورمون در نمونه استاندارد معلوم نیست . تنه راه تعیین مقدار حقیقی هورمون در نظر گرفتن شکل ملکولی هورمون و تعیین مقدار ملکول دست نخورده از هورمون در مقدار معینی از محلول است . باید در نظر داشت که در حال حاضر که این روش یک متد غیر عملی برای تعیین مقدار هورمون در نمونه های استاندارد میباشد ، در حقیقت برای مقاصد تحقیقی و کلینیکی در جائیکه تعیین غلظت حقیقی امکان پذیر نیست مقدار غلظت نسبی هورمون کفایت خواهد کرد .

پایداری هورمون

پایداری هورمون بستگی به نوع ذخیره کردن هورمون از قبیل محلول نگهداشتن و یا لیوفیلیزه کردن ، درجه حرارت ، ظرف نگهدارنده و بافر استفاده شده دارد . کاهش ۳ در صد فعالیت هورمون در هر سال مورد قبول است ولی هر چند گاهی محلولهای استاندارد را باید مجددا " غلظت سنجی نمود . از دست دادن خواص هورمون ممکن است بعلت چسبیدن هورمون به دیواره ظرف نگهدارنده دایمریزه و پلی مریزه شدن هورمون ، تجزیه هورمون بوسیله آنزیم آزاد شده از بافتها ، میکربها و از دست دادن

ت : شمارش حقیقی رادیواکتیو در هورمون چسبیده به پادتن .

ث : عکس نسبت‌های یاد شده در بالا .

منحنی بدست آمده مثلا " منحنی (ب) یعنی نسبت شمارش رادیو اکتیو که در جزء چسبیده به پادتن هورمون به شمارش لولدای که ماکزیم رادیو اکتیویته داشته و هیچگونه محلول استاندارد در آن نیست ، را میشود به عدد لگیت (logit) تبدیل نمود تا در رسم منحنی بجای یک منحنی یک خط مستقیم بدست آوریم و در نتیجه آنرا در کامپیوتر استفاده نمائیم . مقدار نمونه استاندارد در لوله آزمایش رانیز میتوان مستقیما " و یا بطور لگاریتمی روی محور مختصات برد .

وقتی که رادیو ایمونواسی شروع به کار کرد باید از نتیجه عمل اطمینان حاصل کرد . برای اطمینان باید دقت ، صحت ، حساسیت و خصوصیات و قابل تکرار بودن آن را مورد بررسی و توجه قرارداد . مقصود از دقت Precision اینستکه تعیین کنیم تا چه اندازه تکرار یک آزمایش با مقایسه با منحنی استاندارد جوابهای مشابه بوجود میآورد که این خود مبین میزان خطای آزمایش بوده و معمولا " بستگی به قابلیت و شایستگی و کیفیت عمل یک آزمایشگاه میآید .

مقصود از صحت جوابها accuracy عبارتست از میزان نزدیک بودن جواب تعداد زیادی از دفعات اندازه گیری یک هورمون با مقدار اصلی و حقیقی این هورمون در یک نمونه . اما چون مقدار حقیقی و مطلق هورمون را در یک نمونه معمولا " نمیدانیم فقط قادر هستیم به یک صحت عمل نسبی در رادیو ایمونواسی RIA برسیم و این صحت عمل نسبی را میتوان با در نظر گرفتن جوابهایی که از اندازه گیری هورمون با متدهای بیولوژیکی (Bioassay) بدست آمده و با در نظر گرفتن وضعیت کلینیکی بدست آوریم .

حساسیت (Sensitivity) عبارتست از کمترین مقدار هورمونی که میشود با اطمینان آماری اندازه گرفت . اگر شیب منحنی استاندارد را اندازه بگیریم هر چه شیب زیادتر باشد حساسیت آزمایش بیشتر است . حساسیت یک آزمایش را میتوان با بکار بردن هورمونهای نشاننداری که خصوصیات فوق العاده داشته و یا با بکار بردن پادتنی که تمایل خیلی زیاد برای چسبیدن به هورمون را داشته باشد افزایش دهیم (رجوع شود به مطالب قبل) .

گروه های آمیدی هورمون باشد . نوع لیوفیلیزه هورمون بیشتر از نوع محلول آن پایدار میماند . استانداردها را معمولا " در لوله آزمایش در برودت ۲۰ - درجه سانتیگراد و یا حتی درجات پایین تر ذخیره میکنند .

هورمون استاندارد که در آزمایشگاههای مختلف بکار برده میشود و همچنین هورمونی که در یک آزمایشگاه در طی آزمایشهای متعدد بکار برده میشود باید یکسان باشد تا جوابهای آزمایش ، باهم تطبیق نمایند . گرچه آزمایشگاههای که محلولهای استاندارد خود را از بافتهای مختلف جدا میکنند اطلاعات و تجربیات خوبی در باره RIA هورمونها کسب مینمایند ، معینا عمل آنها باعث ایجاد اختلافاتی در جوابهای آزمایش بین آنها و آزمایشگاههای دیگر خواهد شد . روی این اصل استفاده از استانداردهای که بوسیله آزمایشگاههای مرکزی تهیه میشود از جهت از بین بردن اختلاف در جواب آزمایشگاهها ضروری بنظر میرسد . موسسه ملی بهداشت امریکا ، موسسه تحقیقات هیپوفیز ایالات متحده ، شورای تحقیقات پزشکی Medical Res. COUNCIL و سازمان بهداشت جهانی بهترین و مهم ترین مراکز تهیه کننده هورمونهای استاندارد میباشند .

بررسی و تحلیل آماری رادیو ایمونواسی

منحنی های استاندارد برای تعیین مقدار هورمون در نمونه های مورد آزمایش میبایست در اول کار ترسیم گردد . راههای مختلفی برای نمایش گرافیک جوابها وجود دارند . منحنی خطی شمارش رادیو اکتیو هورمون آزاد و هورمون چسبیده به پادتن را میتوان روی محور افقی دستگاه مختصات با بکار بردن اعداد زیر مجسم ساخت .

الف : نسبت و یا در صد شمارش رادیو اکتیو در هورمون چسبیده به پادتن به کل شمارش رادیو اکتیو در هر لوله آزمایش .

ب : نسبت و یا در صد شمارش رادیو اکتیو در هورمون چسبیده به پادتن به شمارش رادیو اکتیو در لوله آزمایش که بیشترین مقدار رادیو اکتیویته داشته و هیچگونه هورمون استاندارد ندارد .

پ : نسبت و یا در صد شمارش رادیو اکتیو در هورمون چسبیده به پادتن به شمارش رادیو اکتیو در جزء آزاد هورمون که در قسمت زلال (ته نشست نشده) لوله آزمایش قرار دارد .

موازی منحنی استاندارد باشد . اگر منحنی موازی منحنی استاندارد نباشد میتوان نتیجه گرفت که آزمایش RIA ویژگی برای هورمون مورد نظر نداشته و هورمونهای دیگری که خاصیت ایمونولوژیکی مشترک با هورمون مورد اندازه گیری داشته و یا قطعات خرد شده هورمون مورد اندازه گیری و یا استفاده از پادتن غیر اختصاصی باعث ایجاد جوابهای غلط شده اند که این عوامل میبایست قبل از شروع RIA از بین برده شوند .

قابل تکرار بودن آزمایش REPRODUCIBILITY میزانی که اندازه گیریهای مکرر هورمون جوابهای یکسان را به وجود میآورد تعیین میکند . اختلافاتی که در این آزمایشها بوجود میآیند گرچه اجتناب ناپذیرند ولی بمقدار زیاد میشود آنها را کاهش داد . برای کنترل کیفیت آزمایش میتوانیم سرمهایی به ارزشهای پائین ، متوسط و بالادر هنگام آزمایش مورد استفاده قرار دهیم . وقتی که ضمن آزمایش با سرمهای کنترل جوابهای غیر منتظره ای بدست

SPECIFICITY یا ویژگی تعیین کننده میزانی است که هورمونهای دیگر غیر از هورمون مورد اندازه گیری در اندازه گیری یک هورمون دخالت مینمایند . این دخالت ممکن است به یکی از علل زیر باشد .

۱- هورمون استاندارد بکار برده شده ، ممکن است کاملاً یکسان با هورمون مورد اندازه گیری نباشد .

۲- ذرات خرد شده هورمون ممکن است در عمل دخالت نمایند .

۳- هورمونهای دیگری که از لحاظ ایمونولوژیک با هورمون مورد نظر مشابهت دارند ممکن است وارد عمل شوند .

۴- عوامل غیر مشخص از قبیل محیط یونی ، PH هپارین ، غلظتهای متفاوت پلاسما در لوله استاندارد و لوله های محتوی هورمون مورد اندازه گیری .

این عوامل را با استفاده از تجربیات و تئوریها و یکسان کردن غلظت پلاسما در لوله استاندارد و لوله محتوی ماده مورد اندازه گیری میتوان به حداقل رساند .

بعد شمارش های خوانده شده را تبدیل به نسبت یا درصد نموده و روی یک محور مختصات آنرا ثبت مینمائیم . و لگاریتم دوز Logit را روی محور دیگر میبریم . میتوانیم بجای اینکه این اعمال را با دست انجام دهیم از یک کامپیوتر که بتواند نسبت شمارشها را به Logit تبدیل کند استفاده نمائیم . مقدار هورمون در نمونه های مورد آزمایش را با مقایسه مقدار رادیو اکتیویته در این لولدها و در لوله های استاندارد میتوان معین کرد . تنها با روش رادیوایمونواسی مقادیر بسیار کم هورمونها در خون وادرار را با آسانی میتوان اندازه گیری کرده استفاده از این روش برای اندازه گیری مواد دیگر در پزشکی روز بروز افزایش می یابد .

انکوباسیون اولیه پادتن ثانویه را اضافه میکنیم و بعد مجدداً ۲۴ الی ۷۲ ساعت در حرارت ۴ درجه سانتیگراد نگهداریم . بایستی پروتئین حامل از قبیل سرم خرگوش در صورتیکه پادتن اولیه نیز از خرگوش درست شده باشد ، در این مرحله بکاربرد . بعد از انکوباسیون دوم ، لوله های آزمایش را در سانتریفوژ قرار داده و سرعت دستگاه گریز از مرکز را در ۲۵۰۰ تا ۳۰۰۰ دور در دقیقه تنظیم مینمائیم و بعد از ۳۰ دقیقه سانتریفوژ قسمت زلال روی لوله های آزمایش را بیرون ریخته و یا با سرنگ جدا کرده و بدور میریزیم و ته نشست لوله ها را برای ۱ یا ۲ دقیقه در شمارشگر رادیو اکتیو Scintillation Counter قرار داده و آنرا میخوانیم .

شماره لوله	بافر	رادیواکتیویته	استاندارد	پادتن اول	سرم هیپوکس	سرم نمونه
۱ - ۲ (شمارش رادیواکتیوکل)	-	۱/۵ سی سی	-	-	-	-
۳ - ۴ ترکیبهای غیر اختصاصی)	۷/۵ سی سی	۱/۵ سی سی	-	-	۱/۵ سی سی	-
۵ - ۶ (ترکیب ماکزیمم)	۶/۵ سی سی	۱/۵ سی سی	-	۱/۵ سی سی	۱/۵ سی سی	-
۶ - ۲۲ (استانداردها)	۵/۵ سی سی	۱/۵ سی سی	۱/۵ سی سی	۱/۵ سی سی	۱/۵ سی سی	-
۳۳ به بعد	۶/۵ سی سی	۱/۵ سی سی	-	۱/۵ سی سی	-	۱/۵ سی سی

REFERENCES:

1. S.A. Berson, R.S. Yalow, S.M. Glick, and J. Roth, "Immunoassay of Protein and Peptide Hormones," *Metabolism*, 13, 1135 (1964).
2. S.A. Berson, and R.S. Yalow, "General Principles of Radioimmunoassay," *Clin. Chim. Acta*, 22, 51 (1968).
3. E. Diczfalusy, Ed., "Immunoassay of Gonadotrophins," *Acta Endocrinol.*, 63, Supplementum 142 (1969).
4. E. Diczfalusy, Ed., "Karolinska Symposia on Research Methods in Reproductive Endocrinology," *Stockholm*, (1969).
5. E. Diczfalusy, Ed., "Steroid Assay by Protein Binding," *Acta Endocrinol.*, 64, Supplementum 147 (1970).
6. W.G. Duddleson, A.R. Midgley, Jr., and G.D. Niswender, "Computer Program Sequence for Analysis and Summary of Radioimmunoassay Data," *Comput. Biomed. Res.*, 5, 205 (1972).
7. R. Ekins, and B. Newman, "Theoretical Aspects of Saturation Analysis," *Acta Endocrinol.*, 64, Supplementum 147, 11 (1970).
8. C. Faïman, and R.J. Ryan, "Radioimmunoassay for Human FSH," *J. Clin. Endocrinol.*, 27, 444, (1967).
9. F.C. Greenwood, W.M. Hunter, and J.S. Glover, "the Preparation of 1131-Labelled Human Growth Hormone of High Specific Radioactivity," *Biochem J.*, 89, 114, (1963).
10. V. Herbert, K.S. Lau, C.W. Gottlieb, and S.J. Bleicher, "Coated Charcoal Immunoassay of Insulin," *J. Clin Endocrinol.*, 25, 1375 (1965).
11. K.E. Kirkham and W.M. Hunter, Eds., "Radioimmunoassay Methods," Churchill Livingstone, Edinburgh, Scotland, (1971).
12. M. Margoulies, Ed., "Protein and Polypeptide Hormones," Part 1, *Excerpta Med. Int. Congr. Series No. 161*, Amsterdam, the Netherlands, (1969).
13. A.R. Midgley, "Radioimmunoassay for Human Follicle Stimulating Hormone," *J. Clin. Endocrinol.* 27, 295, (1967).
14. G.D. Niswender and A.R. Midgley, Jr., Hapten Radioimmunoassay for Steroid Hormones in "Immunologic Methods in Steroid Determination," F.G. Peron and B.V. Caldwell, Eds., pp 149-73, Appleton-Century Crofts, New York, N.Y., (1970).
15. W.D. Odell and W.H. Daughaday, Eds., "Principles of Competitive Protein-Binding Assays," Lippincott, Philadelphia, Pa., (1971).
16. F.G. Peron and B.V. Caldwell, Eds., "Immunologic Methods in Steroid Determination," Appleton-Century-Crofts, New York, N.Y., (1970).
17. J.T. Potts, Jr., L.M. Sherwood, J.L.H. O'Riordan, and G.D. Aurbach, Radioimmunoassay of Polypeptide Hormones, *Advan. Int. Med.*, 13, 183 (1967).
18. D. Rodbard, P.L. Rayford, J.A. Copper, and G.T. Ross, Statistical Quality Control of Radioimmunoassays, *J. Clin. Endocrinol. Metab.*, 28, 1412 (1968).
19. D. Rodbard, H.J. Ruder, J. Vaitukaitis, and H.S. Jacobs, Mathematical Analysis of Kinetics of Radioligand Assays: Improved Sensitivity obtained by Delayed Addition of Labeled Ligand, *J.Clin. Endocrinol. Metab.*, 33, 343 (1971).
20. D.S. Skelley, L.P. Brown, and P.K. Besch, Radioimmunoassay, *Clin. Chem.*, 19, 146 (1973).
21. J. Vaitukaitis, J.B. Robbins, E. Nieschlag, and G.T. Ross, A Method for Producing Specific Antisera with small Doses of Immunogen, *J. Clin. Endocrinol. Metab.*, 33, 988 (1971).