

www.padyabteb.com

eztest
ELISA Kits

PSA

Tumor Markers ELISA Kits

REF: PT-EPS-301
IVD

« مقدمه

آنتی ژن اختصاصی پروستات (PSA) یک زنجیر گلیکوپروتئینی با وزن تقریبی 34 kDa است که فعالیت سرین پروتئازی دارد. PSA از لحاظ ایمنولوژیک اختصاصی بافت پروستات است و از سلول‌های طبیعی، خوش خیم و سرطانی اپی تلیوم پروستات ترشح می‌شود. PSA از نظر عملکرد و خواص ایمنو شیمیایی از اسید فسفاتاز پروستاتی مجزا است.

غلظت PSA در سرم بیماران مبتلا به سرطان پروستات، هیپرتروفی پروستاتی خوش خیم و شرایط التهابی مرتبط با جراحی و متاستاز بیماری افزایش می‌یابد. در حال حاضر، PSA به عنوان مارکر سرمی ارزشمند که از صحت بالایی برخوردار است، در تشخیص سرطان پروستات و پایش درمان تومور از طریق جراحی یا سایر درمان‌ها شناخته شده است.

« اساس روش اندازه‌گیری

این تست به کمک آنتی بادی مونوکلونال اختصاصی به روش ساندویچی طراحی شده است.

بدین گونه که یک آنتی بادی مونوکلونال Anti-PSA برای تثبیت بر روی فاز جامد و یک آنتی بادی Anti-PSA برای کونژوگاسیون با آنزیم مورد استفاده قرار گرفته است.

با افزودن نمونه سرم مولکول PSA با آنتی بادی های فوق واکنش داده و بین آنتی بادی متصل بر روی فاز جامد و آنتی بادی کونژوگه با آنزیم ساندویچ می‌گردد.

پس از گذشت زمان انکوباسیون (۴۵ دقیقه) در دمای اتاق و شستشو چاهک‌ها توسط محلول شستشو دهنده و اضافه کردن محلول سوبسترآ و محلول رنگزا و انکوباسیون به مدت ۱۵ دقیقه رنگ آبی ظاهر می‌گردد. با اضافه کردن محلول متوقف کننده رنگ آبی به زرد تبدیل می‌شود. شدت رنگ در طول موج ۴۵۰ نانومتر اندازه گیری می‌گردد.

شدت رنگ رابطه مستقیم با غلظت PSA در نمونه دارد.

« محتویات کیت

ردیف	نام محصول	حجم/ تعداد
1	پلیت پوشانده شده با آنتی بادی مونوکلونال Anti-PSA (Anti PSA Coated plate)	1X96 test
2	محلول آنزیم کوئز وگه آماده مصرف (Enzyme conjugate)	1X12 ml
3	استاندارد در غلظت 0.0 ng/ml (Cal PSA 0.0 ng/ml)	1X0.5 ml
	استاندارد در غلظت 1 ng/ml (Cal PSA 1 ng/ml)	1X0.5 ml
	استاندارد در غلظت 5 ng/ml (Cal PSA 5 ng/ml)	1X0.5 ml
	استاندارد در غلظت 10 ng/ml (Cal PSA 10 ng/ml)	1X0.5 ml
	استاندارد در غلظت 20 ng/ml (Cal PSA 20 ng/ml)	1X0.5 ml
4	بافر شستشوی غلیظ 20X (Wash Buffer)	1X30 ml
5	محلول سوبسترا - رنگزا (Chrom Substrate)	1X11 ml
6	محلول متوقف کننده (اسیدکلریدریک یک نرمال) (Stop Solution)	1X6 ml
7	سرم کنترل به همراه نگهدارنده (Control serum)	1X0.5 ml
8	برچسب مخصوص پلیت	۱ عدد

+ محلول شستشو، رنگزا و متوقف کننده در همه کیت‌ها مشترک می‌باشند.

+ محلول شستشوی آماده مصرف، مقدار مورد نیاز را با آب مقطر به نسبت ۱/۲۰ رقیق نمایید.

+ استانداردها در بافر حاوی نگهدارنده هستند که در مقابل استاندارد اولین استاندارد WHO668/96 کالیبر شده‌اند.

◀ مواد و وسایل مورد نیاز که در کیت موجود نمی‌باشند

- 1- سمپلرهای ۲۰، ۵۰ و ۱۰۰ میکرولیتری
- 2- آب مقطر
- 3- دستگاه الیزا ریدر دارای فیلتر ۴۵۰ نانومتری و در صورت امکان ۶۳۰ نانومتری به عنوان فیلتر رفرانس
- 4- کاغذ جاذب رطوبت

◀ نگهداری کیت

- 1- کیت در یخچال در دمای $^{\circ}\text{C}$ ۸-۲ نگهداری شود.
- 2- میکروپلیت‌ها باید در کیسه در بسته به همراه نمگیر نگهداری شود.
- 3- مدت زمان پایداری کیت تا پایان تاریخ انقضا (یکسال از زمان تولید) نوشته شده بر روی برچسب کیت می‌باشد.
- 4- کیت باز شده حداقل به مدت ۲ ماه در دمای $^{\circ}\text{C}$ ۸-۲ پایدار خواهد بود.
- 5- محلول شستشوی رقیق شده به نسبت ۱ به ۲۰ به مدت یک هفته در دمای $^{\circ}\text{C}$ ۸-۲ قابل نگهداری و مصرف می‌باشد.

◀ جمع آوری و آماده سازی نمونه

پس از جداسازی سرم از نمونه خون بیمار، نمونه را می‌توان به مدت ۴۸ ساعت در درمای 8°C - 2°C نگهداری شوند. جهت نگهداری طولانی‌تر، نمونه‌ها باید در دمای 20°C - نگهداری شوند. نمونه‌های ذوب شده باید قبل از آزمایش مخلوط شوند. بهتر است ترجیحاً از نمونه‌های با کدورت بالا، همولیز و لیپمیک استفاده نشود. در ضمن باید از فریز و ذوب مکرر نمونه‌ها (Freeze-Thaw) اجتناب گردد.

◀ نکات قابل توجه

- 1- کیت فقط جهت استفاده در آزمایشگاه تشخیصی کاربرد دارد.
 - 2- استفاده از نوک سمپلر یک بار مصرف برای هر نمونه جهت دقت و صحت بیشتر.
 - 3- شستشو چاهک‌ها به صورت کامل جهت نتیجه بهتر.
 - بررسی چاهک‌ها از نظر وجود حباب.
 - خارج کردن حباب از چاهک‌ها با زدن ضربه آهسته به پلیت.
 - 4- عدم ترکیب اجزاء کیت با سری ساخت متفاوت.
 - 5- جلوگیری از تعویض درب معرف‌ها.
 - 6- جلوگیری از تماس معرف به ویژه معرف حاوی اسیدکلریدریک با پوست (در صورت تماس با آب کافی شستشو داده شود).
 - 7- از استعمال دخانیات، خوردن و آشامیدن اجتناب شود.
 - 8- از پیپت کردن مواد با دهان پرهیز شود.
 - 9- از دستکش و کلاه مناسب استفاده شود.
- + جهت ساخت برخی از اجزای این کیت از سرم انسانی که از نظر HIV، HbsAg، HCV منفی می‌باشد، استفاده شده است.

« آماده سازی معرفها

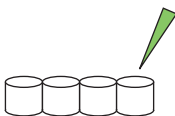
- 1- همه معرفها باید قبل از استفاده به دمای اتاق (۲۵-۱۸ درجه سانتی گراد) برسند.
- 2- تهیه محلول شستشو: برای تهیه محلول شستشوی آماده مصرف، یک حجم از بافر شستشو غلیظ (20X) را با ۱۹ حجم آب مقطر رقیق نمائید.

« نکته‌های مهم

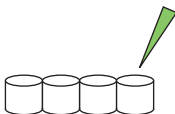
- 1- توصیه می‌شود که بیشتر از ۳۲ چاهک در هر ران کاری استفاده نشود. اگر پیپت به صورت دستی انجام می‌گیرد، پیپت کردن همه استانداردها، نمونه‌ها و کنترل‌ها باید در ۵ دقیقه تمام شود. برای پیپت کردن کل پلیت ۹۶ تستی باید از دستگاه اتوماتیک استفاده شود.
 - 2- فرایند شستشو خیلی مهم است. شستشوی ناکافی باعث کاهش دقت و افزایش کاذب جذب می‌شود.
- در مواردی که مقدار PSA نمونه بیش از ۴۰ ng/ml باشد، نمونه را با استاندارد صفر رقیق نموده و سپس آزمایش را تکرار کنید.

« روش انجام آزمایش

- 1- انتخاب تعداد چاهک‌های کوت شده برای استانداردها، کنترل و نمونه‌های بیمار بصورت دوتایی و قرار دادن مابقی چاهک‌ها در کیسه مخصوص به همراه نمگیر و بستن درب آن.
- 2- ۲۰۰µl استانداردها، کنترل و نمونه‌ها به چاهک‌ها اضافه نمایید.



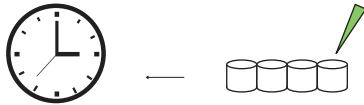
- 3- ۱۰۰µl آنزیم کوثر و گه HRP به تمام چاهک‌ها اضافه نمایید.



- 4- پلیت را به مدت ۳۰ ثانیه به آرامی تکان دهید و سپس درب چاهک‌ها را با برچسب مخصوص پلیت پوشانده و ۴۵ دقیقه در دمای اتاق انکوبه کنید.
- 5- محتویات چاهک‌ها را خالی کنید و چاهک‌ها را ۵ بار با ۳۵۰ میکرولیتر بافر شستشوی آماده شستشو دهید. سپس چاهک‌ها را وارونه کنید و همراه با تکان دادن خالی کنید و در انتهای شستشو با ضربات ملایم بر روی کاغذ جذب تمامی مایع موجود در چاهک‌ها را تخلیه نمایید.



6- ۱۰۰ μl از سوپسترای آماده مصرف به تمام چاهک‌ها اضافه کنید و به مدت ۱۵ دقیقه در دمای اتاق و تاریکی انکوبه کنید.



7- ۵۰ μl از محلول متوقف کننده به همه چاهک‌ها اضافه کنید. سپس جذب نوری هر چاهک را در طول موج ۴۵۰ نانومتر با دستگاه الایزا ریدر قرائت کنید (در صورت امکان از طول موج ۶۳۰ نانومتر به عنوان فیلتر رفرانس استفاده کنید). سنجش جذب نوری باید حداکثر تا ۱۵ دقیقه پس از انجام آزمایش انجام شود.



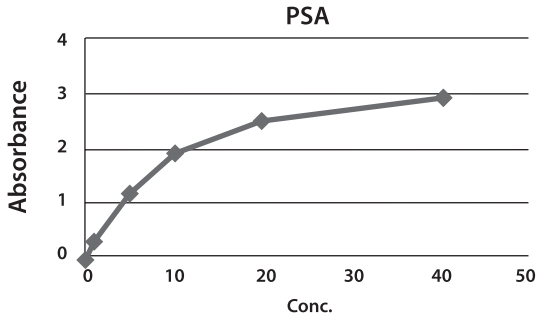
« محاسبه نتایج

1- با استفاده از میانگین جذب نوری استاندارد‌ها (محور Y) و غلظت مشخص آنها (محور X) بر روی کاغذ میلی‌متری، منحنی استاندارد را رسم کنید.

2- میانگین جذب نوری برای هر نمونه را بدست آورده و روی محور Y جای آنرا پیدا کنید. سپس نقطه مذکور را توسط خطی به منحنی وصل کنید. از نقطه بدست آمده خطی عمود بر محور X وارد کنید تا نقطه تلاقی که نشان دهنده غلظت نمونه است، بدست آید.

« راهنمای محاسبه

مقادیر جذب نوری ارائه شده در جدول ذیل تنها به عنوان راهنمایی آورده شده است و هر آزمایشگاهی باید برای هر بار آزمایش یک منحنی استاندارد جدید بدست آورد.



جذب	مقدار استاندارد (ng/ml)	ردیف
۰/۰۲۲	۰	۱
۰/۳۴۲	۱/۰	۲
۱/۱۹	۵/۰	۳
۱/۹۴	۱۰	۴
۲/۵۰	۲۰	۵
۲/۹۰	۴۰	۶

« مقادیر طبیعی

بدلیل اختلافات سنی، نژادی و رژیم تغذیه، نمی‌توان برای تمام جمعیت‌ها محدوده مرجع تعیین کرد. بنابراین هر آزمایشگاه باید محدوده مرجع خود را گزارش نماید. مقادیر طبیعی در سرم افراد نرمال که توسط آزمایشات مکرر به روش الایزا بدست آمده است به قرار زیر می‌باشد:

محدوده طبیعی : کمتر یا مساوی 4 ng/ml

« خصوصیات کیت

1- حساسیت آنالیتیکال (حد تشخیص):

برای تعیین حد تشخیص 20 مرتبه استاندارد صفر آزمایش شد. حد تشخیص از 2 انحراف معیار (SD) بالاتر از میانگین جذب در غلظت صفر بدست آمد. حد تشخیص برای این کیت 0.15 ng/ml بدست آمد.

2- اختصاصیت:

واکنش متقاطع آنتی‌بادی مونوکلونال مورد استفاده در این آزمایش برای سایر پروتئین‌ها بسیار پایین بدست آمد.

3- دقت:

برای محاسبه میزان دقت در یک روز (درون سنجی) و روزهای مختلف، (میان سنجی) آزمایش بر روی ۳ نمونه سرم چندین بار تکرار شد که ضریب تغییرات به شرح ذیل است.

دقت درون سنجی				
ضریب تغییرات (%CV)	انحراف معیار	میانگین (ng/ml)	دفعات تکرار	نمونه سرم
۸/۴۶	۰/۱۱	۱/۲۵	۱۵	۱
۷/۶۱	۰/۲۸	۳/۶۵	۱۵	۲
۶/۲۲	۰/۵۸	۹/۳۳	۱۵	۳

دقت میان سنجی				
ضریب تغییرات (%CV)	انحراف معیار	میانگین (ng/ml)	دفعات تکرار	نمونه سرم
۱۱/۱۱	۰/۱۴	۱/۲۹	۱۵	۱
۹/۷۷	۰/۳۶	۳/۶۹	۱۵	۲
۷/۷۴	۰/۷۷	۱۰/۰۱	۱۵	۳

4- خطی بودن:

سه نمونه مختلف سرمی با استاندارد صفر به نسبت‌های ۱:۲، ۱:۴، ۱:۸ و رقیق شدند. سپس غلظت PSA در آنها با استفاده از کیت محاسبه شد که نتایج ذیل بدست آمد.

درصد بازیابی			غلظت اولیه (ng/ml)	نمونه سرمی
۱:۸	۱:۴	۱:۲		
۱۰۵	۱۰۰	۹۷	۴/۲	۱
۱۰۴	۱۰۶	۹۹	۱۰/۵	۲
۱۰۴	۱۰۱	۱۰۳	۳۴/۸	۳

5- اثر هوک:

در این کیت، اثر هوک تا غلظت ۲۰۰ ng/ml دیده نشد.

+ References

1. Hopton M. R, et al Clinical Chemistry, 32, 691 (1986)
2. Caldwell, G. et al. Lancet, I, 1117, (1985)
3. Young, D. S, et al Clinical Chemistry 21, 3660 (1975)
4. Spencer, CA, et al Clinical Chemistry 41, 367 (1995)
5. Beck-Peccoz P, et al Eur. J. Endocrinol 131: 331-340 (1994)
6. Bravemann, L. E, Clinical Chemistry 42: 174- 181 (1996)

پاره‌ای نکات علمی در خصوص رفع مشکلات احتمالی در کیت‌های الیزا :

راه حل	علت مشکل	
تکرار تست با کوثر و گه جدید	افت و یا آلودگی کوثر و گه	تبدیل شدن OD استاندارد ها و نمونه‌ها
<ul style="list-style-type: none"> • دمای آزمایشگاه و تایمر را چک کرده و تست را تکرار کنید. • قبل از شروع آزمایش کیت و نمونه بیمار آن به دمای اتاق برسد. 	<p>پایین بودن دما و یا کوتاه بودن زمان انکوباسیون، به دما نرسیدن محلول‌های کیت و نمونه بیمار آن</p>	
<ul style="list-style-type: none"> • PH آب مقطر را چک کنید و تست را با Wash Buffer جدید تکرار کنید. • پس از شستشوی کامل و تخلیه چاهک‌ها بلافاصله تست را ادامه دهید. 	<p>PH نامناسب و یا غلظت بالای Wash Buffer، شستشوی نامناسب و یا خشک شدن چاهک‌ها</p>	
<ul style="list-style-type: none"> • پس از باز کردن کیت تاریخ را ثبت کنید و به تاریخ انقضا توجه کنید. • پس از هر بار مصرف پلیت را با چسب بپوشانید و کیت را در یخچال نگهداری کنید. 	<p>نگهداری نامناسب کیت و عدم رعایت زنجیره سرد</p>	

<ul style="list-style-type: none"> • تست را با دستگاه کالیبر شده بخوانید. • طول موج دستگاه را دوباره چک کنید. 	<p>طول موج خوانش نامناسب (۴۰۵ نانومتر بجای ۴۵۰ نانومتر)</p>	
<p>تکرار تست با مواد همان کیت</p>	<p>استفاده از مواد سایر کیتها</p>	<p>عدم تولید رنگ در چاهکها</p>
<p>تکرار تست</p>	<p>انجام نشدن مرحله‌ای از تست</p>	
<p>تکرار تست با محلول کوثر و گه جدید</p>	<p>آلودگی محلول کوثر و گه با سدیم آزاید</p>	
<p>از سری استاندارد جدید استفاده کنید</p>	<p>آلودگی استانداردها</p>	<p>صحیح نبودن نمودار</p>

<ul style="list-style-type: none"> • استفاده از نوک سمپلر یکبار مصرف. • از سمپلرهای تک کاناله یا چند کاناله کالیبر شده استفاده کنید. • توجه کنید نوک سمپلر محکم به سمپلر متصل باشد. • توجه کنید در هنگام پیپتینگ حباب وارد نوک سمپلر نشود. 	پیپتینگ نامناسب	صحیح نبودن نمودار
<p>PH آب مقطر را چک کنید و تست را با Wash Buffer جدید تکرار کنید.</p>	PH نامناسب و یا غلظت بالای Wash Buffer	
<p>پس از شستشوی کامل و تخلیه چاهک‌ها بلافاصله تست را ادامه دهید.</p>	شستشوی نامناسب و یا خشک شدن چاهک‌ها	

<p>تکرار تست با استانداردهای جدید</p>	<p>آلودگی استاندارد صفر</p>	<p>بالا بودن رنگ زمینه، بالا بودن OD</p>
<p>استفاده از محلول رنگزا جدید</p>	<p>آلودگی محلول رنگزا</p>	
<ul style="list-style-type: none"> • عدم آلودگی آب مقطر با موادی مانند وایتکس را چک کنید و تست را با Wash Buffer جدید تکرار کنید. • تمام سوزن‌های دستگاه واش را چک کنید. 	<p>آلودگی و یا غلظت پایین Wash Buffer، شستشوی نامناسب</p>	
<ul style="list-style-type: none"> • تست را با دستگاه کالیبر شده بخوانید. • طول موج دستگاه را دوباره چک کنید. • از فیلتر ۰.۲۳ میکرومتر به عنوان فیلتر رفرانس استفاده کنید. 	<p>طول موج نامناسب در خوانش</p>	

<p>تکرار تست با محلول Stop جدید</p>	<p>آلودگی محلول Stop</p>	
<p>بلافاصله بعد از Stop کردن تست، یا حداکثر تا ۱۵ دقیقه پلیت را بخوانید.</p>	<p>ایجاد وقفه در خوانش</p>	
<ul style="list-style-type: none"> • استفاده از نوک سمپلر یکبار مصرف • از سمپلرهای تک کاناله یا چند کاناله کالیبر شده استفاده کنید. • توجه کنید نوک سمپلر محکم به سمپلر متصل باشد. • توجه کنید در هنگام پیپتینگ حباب وارد نشود. • توجه کنید جداره خارجی نوک سمپلر حاوی محلول نباشد. • کالیبراسیون و تمیز کردن ادواری سمپلرها. 	<p>پیپتینگ نامناسب</p>	<p>عدم تکرار پذیری مناسب</p>

<p>فاصله زمانی بین اضافه کردن استانداردها و نمونه نباید بیشتر از ۱۰ دقیقه باشد. در این صورت نتایج قابل اعتماد نیست.</p>	<p>طولانی شدن زمان انجام تست</p>	<p>عدم تکرار پذیری مناسب</p>
<p>• پس از باز کردن کیت تاریخ را ثبت کنید و به تاریخ انقضا توجه کنید. • پس از هر بار مصرف پلیت را با چسب بپوشانید و کیت را در یخچال نگهداری کنید.</p>	<p>نگهداری نامناسب کیت و عدم رعایت زنجیره سرد</p>	
<p>پیپتینگ صحیح و شستشوی مناسب، پس از شستشوی کامل و تخلیه چاهک‌ها بلافاصله تست را ادامه دهید.</p>	<p>باقی ماندن کوثر و گه در لبه چاهک‌ها و عدم شستشوی مناسب و یا خشک شدن چاهک‌ها.</p>	
<p>در حین انکوباسیون و بعد از Stop کردن واکنش توجه کنید حباب در چاهک‌ها نباشد.</p>	<p>وجود حباب در چاهک‌ها</p>	
<p>کف چاهک‌ها را با دستمال نرم و مرطوب، تمیز کنید.</p>	<p>کثیف بودن کف چاهک‌ها</p>	
<p>قبل از استفاده از ویال محلول‌ها را به آرامی تکان دهید.</p>	<p>مخلوط نشدن محلول‌های کیت</p>	

« خلاصه روش آزمایش

نمونه‌ها	استانداردها	معرف‌ها
-	۲۰ μl	استانداردها
۲۰ μl	-	نمونه‌ها
۱۰۰ μl	۱۰۰ μl	کوئتر وگه

در دمای اتاق به مدت ۴۵ دقیقه انکوبه نمایید.
 ۵ بار با ۳۵۰ μl محلول بافر شستشو رقیق شستشو دهید و با دقت
 محتویات را خالی کنید.

۱۰۰ μl	۱۰۰ μl	محلول رنگزا
--------	--------	-------------

به مدت ۱۵ دقیقه در دمای اتاق در تاریکی انکوبه نمایید.

۵۰ μl	۵۰ μl	محلول متوقف‌کننده
-------	-------	-------------------

جذب نوری هر چاهک در طول موج ۴۵۰ nm و فیلتر رفرانس
 ۶۳۰ nm قرائت شود.



دفتر فروش و خدمات پس از فروش:

تهران. خیابان شهید بهشتی. خیابان بخارست (احمد قصیر). کوچه ششم. پلاک ۵. واحد ۵
تلفن فروش: ۸-۳۷۷۷۵۵۳۱ (۰۲۶) داخلی ۱۶۰ خدمات پس از فروش: ۰۹۱۲۹۴۰۹۱۲۴

کارخانه:

شهرک صنعتی اشتهارد. بلوار ابوریحان بیرونی. بلوار غزالی غربی. خیابان لادن ۲
تلفن: ۸-۳۷۷۷۵۵۳۱ (۰۲۶) فکس: ۳۷۷۷۵۵۲۹ (۰۲۶)

