

www.padyabteb.com

eztest
ELISA Kits

T3
Thyroid ELISA Kits

REF: PT-ET3-101

IVD

◀ مقدمه

هورمون‌های T4 و T3، ۳، ۵، ۳'، تری‌یدو تیرونین (T3) در گردش خون با اتصالات ضعیفی به پروتئین‌های ناقل پلاسما شامل TBG (گلوبولین متصل‌شونده تیروکسین) و TBPA (پیش‌آلبومین متصل‌شونده تیروکسین) وصل شده‌اند. غلظت T3 موجود در گردش خون بطور قابل‌ملاحظه‌ای از غلظت T4 کمتر است، اما از لحاظ بیولوژیکی بسیار فعال‌تر از T4 می‌باشد.

اندازه‌گیری غلظت T3 در تشخیص بیماری‌های تیروئید عامل مهمی محسوب می‌شود. تعیین غلظت T3 در شناسایی موارد پرکاری تیروئید با غلظت T4 طبیعی و T3 افزایش یافته اهمیت دارد. افزایش T3 بدون افزایش در T4 غالباً نشان‌دهنده عود پرکاری تیروئید در بیمار آن درمان شده قبلی است. یکی دیگر از کاربردهای بالینی T3 در بیمار آن با عملکرد طبیعی غده تیروئید است، که تنها با غلظت طبیعی T3 قابل‌تایید است؛ اگر چه غلظت T4 پایین باشد.

اندازه‌گیری T3 همچنین در پایش بیمار آن مبتلا به پرکاری تحت درمان و بیمار آن بهبود یافته که درمان خود را قطع کرده‌اند، سودمند می‌باشد. به خصوص در تشخیص بین پرکاری و عملکرد طبیعی غده تیروئید (یوتیروئید) ارزشمند است.

علاوه بر پرکاری تیروئید، غلظت T3 همانند T4 در دوران بارداری، دریافت قرص‌های ضد بارداری یا استروژن درمانی افزایش می‌یابد، که نتیجه افزایش غلظت پروتئین TBG می‌باشد. همچنین کاهش غلظت TBG با کاهش غلظت T3 همراه می‌گردد. این تغییرات در غلظت T3، انعکاس درستی از وضعیت غده تیروئید نشان نمی‌دهند.

در اکثر موارد هیپر تیروئیدی مقدار T3 و T4 توأم بالاست ولی در بعضی از حالات مانند Thyrotoxicosis غلظت T3 به تنهایی بالا بوده در حالیکه T4 و TBG طبیعی هستند. مقادیر بالای T3 همچنین در ندول‌های تیروئید و ادنوم توکسیک پلامر دیده می‌شود.

◀ اساس روش اندازه‌گیری

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

در این تست چاهک‌ها توسط آنتی بادی مونوکلونال Anti-T3 پوشش داده می‌شوند. مقدار مشخصی سرم و آنتی ژن T3 کوئز و گه شده با آنزیم HRP به چاهک‌ها اضافه می‌شود. جهت اندازه‌گیری غلظت توتال T3 و جداسازی T3 از پروتیین‌های پلاسما از ANS (۸-آنیلینو-۱-نفتالن سولفونات) استفاده می‌شود. HRP-T3 و T3 موجود در سرم و استاندارد جهت اتصال به آنتی بادی مونوکلونال Anti-T3 موجود در چاهک‌ها در زمان انکوباسیون باهم رقابت می‌کنند.

پس از گذشت زمان انکوباسیون (۴۵ دقیقه) در دمای اتاق و شستشو چاهک‌ها توسط محلول شستشو دهنده و اضافه کردن محلول سوبسترا 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 اندازه‌گیری می‌گردد.

واکنش آنزیمی و تشکیل رنگ با میزان T3 رابطه عکس دارد.

محتویات کیت

ردیف	نام محصول	حجم / تعداد
1	پلیت پوشانده شده با آنتی بادی مونوکلونال Anti-T3 (Anti T3 Coated plate)	1X96 test
2	محلول آنزیم کوئروگه آماده مصرف (T3 Enzyme conjugate)	1X12 ml
3	استاندارد در غلظت 0.0 ng/ml (Cal T3 0.0 ng/ml) در بافر حاوی نگهدارنده	1X1 ml
	استاندارد در غلظت 0.5 ng/ml (Cal T3 0.5 ng/ml) در بافر حاوی نگهدارنده	1X1 ml
	استاندارد در غلظت 1.0 ng/ml (Cal T3 1.0 ng/ml) در بافر حاوی نگهدارنده	1X1 ml
	استاندارد در غلظت 2.5 ng/ml (Cal T3 2.5 ng/ml) در بافر حاوی نگهدارنده	1X1 ml
	استاندارد در غلظت 5.0 ng/ml (Cal T3 5.0 ng/ml) در بافر حاوی نگهدارنده	1X1 ml
استاندارد در غلظت 10 ng/ml (Cal T3 10 ng/ml) در بافر حاوی نگهدارنده	1X1 ml	
4	بافر شستشوی غلیظ 20X (Wash Buffer)	1X30 ml
5	محلول سوبسترا - رنگزا (Chrom Substrate)	1X11ml
6	محلول متوقف کننده (Stop Solution)	1X6 ml
7	سرم کنترل به همراه نگهدارنده (Control serum)	1X1ml
8	برچسب مخصوص پلیت	۱ عدد

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

◀ مواد و وسایل مورد نیاز که در کیت موجود نمی‌باشند

- 1- سمپلرهای 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 8°C - 2°C 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- کیت‌های باز شده اگر در شرایط توصیه شده در بالا نگهداری شود، حداقل به مدت سه ماه پایدار خواهد بود.

◀ جمع‌آوری و آماده سازی نمونه

پس از جداسازی سرم از نمونه خون بیمار، نمونه‌ها 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- چاهک‌ها از نظر وجود حباب بررسی شوند، در صورت وجود حباب با ضربه آهسته به پلیت خارج شوند.
 - 4- عدم ترکیب اجزاء کیت با سری ساخت متفاوت.
 - 5- جلوگیری از تعویض درب معرف‌ها.
 - 6- از تماس معرف به ویژه محلول متوقف کننده که حاوی اسیدکلریدریک است با پوست جلوگیری شود (در صورت تماس با آب کافی شستشو داده شود).
 - 7- از استعمال دخانیات، خوردن و آشامیدن در محل کار اجتناب شود.
 - 8- از پیپت کردن مواد با دهان پرهیز شود.
 - 9- از دستکش و لباس 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 (۲۸-۲۲ 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 نمایید.

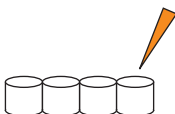
◀ نکته‌های مهم

- 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، کنترل‌ها باید در ۵ دقیقه تمام شود. برای پیپت کردن کل پلیت ۹۶ تستی باید از پیپت اتوماتیک استفاده شود.
- 2- فرایند شستشو خیلی مهم است. شستشوی ناکافی باعث کاهش دقت و افزایش کاذب جذب می‌شود.

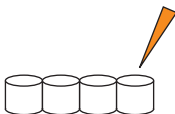
◀ روش انجام آزمایش

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

2- ۵۰۰ μl استانداردها، سرم کنترل و نمونه‌های بیمار به چاهک‌ها اضافه نمایید.



3- ۱۰۰ μl کوثر و گه آنزیم HRP-T3 به تمام چاهک‌ها اضافه نمایید.

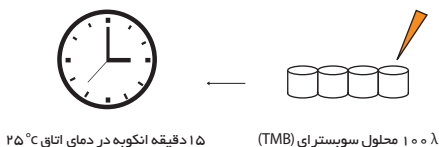


4- پلیت را به مدت ۳۰ ثانیه به آرامی تکان دهید و سپس درب چاهک‌ها را با برچسب مخصوص پلیت پوشانده و ۴۵ دقیقه در دمای اتاق و تاریکی انکوبه کنید.

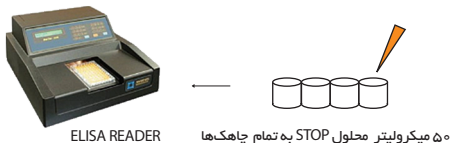
5- محتویات چاهک‌ها را خالی کنید و چاهک‌ها را ۵ بار با ۳۵۰ میکرولیتر بافر شستشوی آماده مصرف شستشو دهید. سپس چاهک‌ها را وارونه کنید و همراه با تکان دادن خالی کنید و در انتهای شستشو با ضربات ملایم بر روی کاغذ جاذب تمامی مایع موجود در چاهک‌ها را تخلیه نمایید.



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.



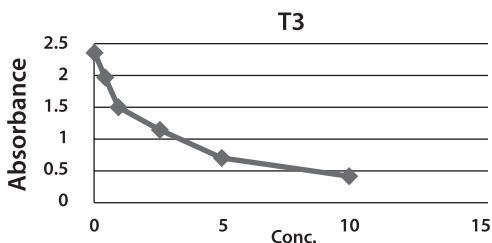
◀ محاسبه نتایج

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 نوری	مقدار استاندارد (ng/ml)	ردیف
۲/۳۴	۰	۱
۱/۹۳	۰/۵	۲
۱/۵۴	۱	۳
۱/۱۵	۲/۵	۴
۰/۷۱	۵	۵
۰/۴۵	۱۰	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 : $0/6 - 2/2 \text{ ng/ml}$

◀ خصوصیات کیت

1- حساسیت آنالیتیکال (حد تشخیص) :

برای تعیین حد تشخیص ۲۰ مرتبه استاندارد صفر آزمایش شد. حد تشخیص از ۲ انحراف معیار (SD) پایین‌تر از میانگین جذب در غلظت صفر بدست آمد. حد تشخیص برای این کیت $0/2 \text{ ng/ml}$ بدست آمد.

2- 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
۹/۹	۰/۰۸	۰/۷۸	۱۵	۱
۹/۴	۰/۱۳	۱/۴۳	۱۵	۲
۸/۲	۰/۲۵	۳/۰۳	۱۵	۳

دقت میان سنجی				
ضریب تغییرات (%CV)	انحراف معیار	میانگین (ng/ml)	دفعات تکرار	نمونه سرم
۸/۳	۰/۰۷	۰/۸۵	۱۵	۱
۹/۷	۰/۱۴	۱/۴۲	۱۵	۲
۵/۴	۰/۱۶	۳/۰۴	۱۵	۳

3- ویژگی:

واکنش متقاطع آنتی بادی‌های مونوکلونال مورد استفاده در این آزمایش برای سایر پروتئین‌ها بسیار پائین بدست آمد.

درصد تداخل	غلظت	نوع ماده
۰/۱۲۸	۵۰۰ng/ml	T4
۰/۰۶۴	۵۰۰ng/ml	rT3

4- خطی بودن:

سه نمونه مختلف سرمی با استاندارد صفر به نسبت‌های ۱:۲ ، ۱:۴ ، ۱:۸ و رقیق شدند. سپس غلظت T3 در آنها با استفاده از کیت محاسبه شد که نتایج ذیل بدست آمد.

درصد خطی بودن			غلظت اولیه (ng/ml)	نمونه سرمی
۱:۸	۱:۴	۱:۲		
۱۰۹	۱۰۸	۱۰۵	۱/۹	۱
۱۰۹	۱۰۵	۱۰۲	۳/۱	۲
۱۰۶	۱۰۲	۹۵	۴/۳	۳

+ References

1. American College of Physicians. Screening for thyroid disease. Ann Intern Med 1998; 129: 141-3.
2. Helfand M, Redfern CC. Screening for thyroid disease: an update. Ann Intern Med 1998; 129:144-58.
3. Karir T, Samuel G, Sivaprasad N, Meera V. Development of coated tubes RIA for serum T3 for production scale. J. Immunoassay & Immunochemistry 2005, 26, 77-87.

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

علت مشکل	راه حل
افت و یا آلودگی کوثرزوجه	تکرار تست با کوثرزوجه جدید
پایین بودن دما و یا کوتاه بودن زمان انکوباسیون، به دما نرسیدن محلول‌های کیت و نمونه بیماران	<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 بیماران به دمای اتاق برسد.
PH نامناسب و یا غلظت بالای Wash Buffer، شستشوی نامناسب و یا خشک شدن چاهک‌ها	<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.
نگهداری نامناسب کیت و عدم رعایت زنجیره سرد	<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.

پایین بودن OD استاندارد‌ها و نمونه‌ها

<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 پلاکها</p>
<p>تکرار تست</p>	<p>انجام نشدن مرحله‌ای از تست</p>	
<p>تکرار تست با محلول رنگزای جدید</p>	<p>آلودگی محلول رنگزا</p>	
<p>تکرار تست با محلول کوثر و گه جدید</p>	<p>آلودگی محلول کوثر و گه با سدیم آراید</p>	
<p>از سری استاندارد جدید استفاده کنید</p>	<p>آلودگی استانداردها</p>	

- 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

PH آب مقطر را چک کنید و تست را با Wash Buffer جدید تکرار کنید.

PH نامناسب و یا غلظت بالای Wash Buffer

پس از شستشوی کامل و تخلیه چاهکها بلافاصله تست را ادامه دهید.

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 و اشر 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 ۰.۲۲ میکرون به عنوان فیلتر فرانس 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>	<p>عدم تکرار پذیری مناسب</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>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>
<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>
<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>

عدم تکرار پذیری مناسب

« خلاصه روش آزمایش

نمونه‌ها	استانداردها	معرف‌ها
-	۵۰µl	استانداردها
۵۰µl	-	نمونه‌ها
۱۰۰µl	۱۰۰µl	کوثر و گه

در دمای اتاق به مدت ۴۵ دقیقه انکوبه نمایید.

۵ بار با ۳۵۰µl محلول بافر شستشو رقیق شستشو دهید و با دقت محتویات را خالی کنید.

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

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

۵۰µl	۵۰µl	محلول متوقف کننده
------	------	-------------------

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 فصیر) . کوچه ۶ . 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)

