

[www.padyabteb.com](http://www.padyabteb.com)

**eztest**  
ELISA Kits

**T4**  
Thyroid ELISA Kits

REF: PT-ET4-102

IVD



## ◀ مقدمه

تیروکسین یا ۳،۵،۳'،۵' - تترا یدو تیرونین (T4) هورمون اصلی غده تیروئید است، که توسط هیپوتالاموس و هیپوفیز با یک مکانیسم فیدبک حساس تنظیم می‌شود. TRH تولید شده توسط هیپوتالاموس با تحریک هیپوفیز باعث رهاسازی TSH شده که خود با اثرگذاری بر تیروئید باعث آزادسازی T4 و T3 می‌شود. دو هورمون تیروئیدی T3 و T4 توسط مکانیسم فیدبک، ترشح TSH و TRH را کنترل می‌کنند. بیش از ۹۹ درصد T4 به پروتئین پلاسمائی مانند گلوبولین اتصالی به تیروکسین (TBG) (۷۰ درصد)، پره آلبومین (۲۰ درصد) و آلبومین (۱۰ درصد) متصل می‌باشد. بنابراین مقدار آزاد T4 کمتر از ۱٪ از کل T4 می‌باشد. T4 آزاد به علت اتصال به TBG وارد سلول‌ها شده و اثر بیولوژیکی خود را اعمال می‌کند.

اندازه گیری T4 توتال توسط روش‌های ایمنواسی قابل اطمینان‌ترین آزمایش غربالگری برای تشخیص اختلالات تیروئیدی در بیماران است. افزایش T4 در پرکاری تیروئید (هیپر تیروئیدی) ناشی از بیماری‌های گریو (Grave)، پلومر (Plummer)، تومورهای تروفوبلاستی و تیروئیدیت مشاهده می‌شود. غلظت‌های پایین T4 (هیپوتیروئیدی) با کم‌کاری تیروئید مادرزادی، میکزودم، تیروئیدیت مزمن (بیماری هاشیماتو) و برخی اختلالات ژنتیکی در ارتباط است.

## ◀ اساس روش اندازه‌گیری

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

در این تست چاهک‌ها توسط مونوکلونال آنتی بادی T4 پوشش داده می‌شوند. مقدار مشخصی سرم و آنتی ژن T4 کوئز و گه شده با آنزیم HRP به چاهک‌ها اضافه می‌شود. جهت اندازه‌گیری غلظت توتال T4 و جداسازی T4 از پروتیین‌های پلاسما از ANS (۸ - آنیلینو - ۱ - نفتالن سولفونات) استفاده می‌شود. HRP- T4 و T4 موجود در سرم و استاندارد جهت اتصال به آنتی بادی مونوکلونال T4 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 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 غلظت T4 موجود در سرم رابطه عکس دارد.

## « محتویات کیت

ردیف	نام محصول	حجم/ تعداد
1	پلیت پوشانده شده با آنتی بادی مونوکلونال Anti-T4 (Anti-T4 Coated plate)	1X96 test
2	محلول آنزیم کوئرژوگه آماده مصرف (T4 Enzyme conjugate)	1X12 ml
3	استاندارد در غلظت 0.0 µg/dl (/Cal T4 0.0 µg/dl)	1X0.5 ml
	استاندارد در غلظت 2.5 µg/dl (Cal T4 2.5 µg/dl)	1X0.5 ml
	استاندارد در غلظت 5.0 µg/dl (Cal T4 5.0 µg/dl)	1X0.5 ml
	استاندارد در غلظت 10 µg/dl (Cal T4 10 µg/dl)	1X0.5 ml
	استاندارد در غلظت 15 µg/dl (Cal T4 15 µg/dl)	1X0.5 ml
	استاندارد در غلظت 30 µg/dl (Cal T4 30 µg/dl)	1X0.5 ml
4	بافر شستشوی غلیظ 20X (Wash Buffer)	1X30 ml
5	محلول سوبسترا - رنگزا (Chrom Substrate)	1X11 ml
6	محلول متوقف کننده (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.

## ◀ مواد و وسایل مورد نیاز که در کیت موجود نمی‌باشند

- 1- سمپلرهای ۲۵، ۵۰ و ۱۰۰ میکرولیتری
- 2- آب مقطر
- 3- دستگاه الیزا ریدر
- 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  $8-2^{\circ}\text{C}$  نگهداری نمود. جهت نگهداری طولانی‌تر، نمونه‌ها باید در دمای  $20^{\circ}\text{C}$  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 متوقف‌کننده واکنش 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 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 (۳۰-۱۸ 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 نمایید.

## ◀ نکته‌های مهم

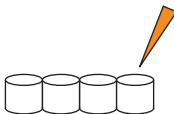
- 1- توصیه می‌شود که بیشتر از ۳۲ چاهک در هر ران کاری استفاده نشود. اگر پیپت به صورت دستی انجام می‌گیرد، پیپت کردن همه استانداردها، نمونه‌ها، کنترل‌ها باید در ۵ دقیقه تمام شود. برای پیپت کردن کل پلیت ۹۶ تستی باید از دستگاه اتوماتیک استفاده شود.
- 2- فرایند شستشو خیلی مهم است. شستشوی ناکافی باعث کاهش دقت و افزایش کاذب جذب می‌شود.



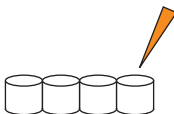
## ◀ روش انجام آزمایش

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

2- ۲۵۰µl استانداردها، سرم کنترل و نمونه‌ها به چاهک‌ها اضافه نمایید.



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

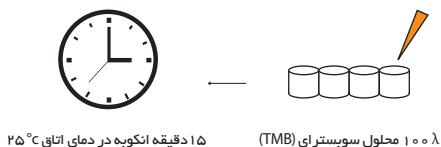


4- پلیت را به مدت ۳۰ ثانیه به آرامی تکان دهید و سپس درب چاهک‌ها را با برچسب مخصوص پلیت پوشانده و ۴۵ دقیقه در دمای اتاق انکوبه کنید.

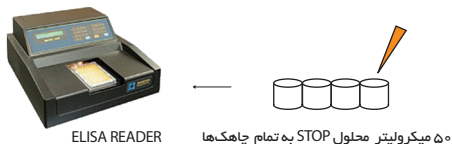
5- محتویات چاهک‌ها را خالی کنید و چاهک‌ها را ۵ بار با ۳۵۰ میکرولیتر بافر شستشوی آماده شستشو دهید. سپس چاهک‌ها را وارونه کنید و همراه با تکان دادن خالی کنید و در انتهای شستشو با ضربات ملایم بر روی کاغذ جذب تمامی مایع موجود در چاهک‌ها را تخلیه نمایید.



**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 قرانت کنید. سنجش جذب نوری باید حداکثر تا ۱۵ دقیقه پس از انجام آزمایش انجام شود.



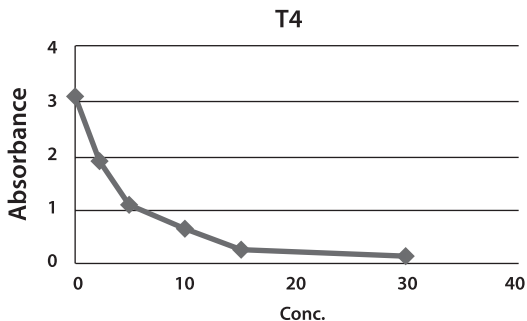
## ◀ محاسبه نتایج

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 (µg/dl)	ردیف
۳/۰۷۰	۰	۱
۱/۸۵۰	۲/۵	۲
۱/۱۱۲	۵	۳
۰/۶۵۰	۱۰	۴
۰/۲۹۸	۱۵	۵
۰/۱۷۴	۳۰	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 الیزا بدست آمده است به قرار زیر می‌باشد:

محدوده طبیعی:  $4/5 - 12/6 \mu\text{g/dl}$

## ◀ خصوصیات کیت

### 1- حساسیت آنالیتیکال (حد تشخیص):

برای تعیین حد تشخیص ۲۰ مرتبه استاندارد صفر آزمایش شد. حد تشخیص از ۲ انحراف معیار (SD) بالاتر از میانگین جذب در غلظت صفر بدست آمد. حد تشخیص برای این کیت  $1/0 \mu\text{g/dl}$  بدست آمد.

### 2- دقت:

برای محاسبه میزان دقت در یک روز (درون سنجی) و روزهای مختلف، (میان سنجی) آزمایش بر روی ۳ نمونه سرم ۲۰ بار تکرار شد که ضریب تغییرات به شرح ذیل است.

دقت درون سنجی				
نمونه سرم	دفعات تکرار	میلنگین (µg/dl)	انحراف معیار	ضریب تغییرات (%CV)
۱	۲۰	۳/۸۲	۰/۳۹	۱۰
۲	۲۰	۸/۱	۰/۴۳	۵.۳
۳	۲۰	۱۳/۷	۱/۰۷	۷.۷

دقت میان سنجی				
نمونه سرم	دفعات تکرار	میلنگین (µg/dl)	انحراف معیار	ضریب تغییرات (%CV)
۱	۲۰	۳/۸۴	۰/۲۴	۶/۲
۲	۲۰	۸	۰/۶۸	۸/۵
۳	۲۰	۱۴/۵	۰/۳۹	۲/۷

### 3- ویژگی:

واکنش متقاطع T4 با هورمون های T3 و rT3 به وسیله اضافه کردن این هورمون ها به استاندارد صفر تعیین گردید.

نوع ماده	غلظت	درصد تداخل
T3	۵۰۰ng/ml	۱/۰۶
rT3	۵۰۰ng/ml	۰/۸۴

#### 4- خطی بودن:

سه نمونه مختلف سرمی با استاندارد صفر به نسبت‌های ۱:۲، ۱:۴، و ۱:۸ رقیق شدند. سپس غلظت T4 در آنها با استفاده از کیت محاسبه شد که نتایج ذیل بدست آمد.

درصد خطی بودن			غلظت اولیه (µg/dl)	نمونه سرمی
۱:۸	۱:۴	۱:۲		
۹۷/۵	۹۶/۹	۱۰۵	۱۵/۵	۱
۹۴/۲	۹۸/۶	۱۰۳	۱۴/۷	۲
۹۸/۶	۹۶/۵	۹۷/۵	۱۶/۰	۳

#### + References

1. Agharanya JC. Clinical usefulness of ELISA technique in the assessment of thyroid function. West Afr J Med 1990;9(4):258-63.
2. American College of Physicians. Screening for thyroid disease. Ann Intern Med 1998; 129: 141-3.
3. Helfand M, Redfern CC. Screening for thyroid disease: an update. Ann Intern Med 1998; 129:144-58.
4. 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.
5. کتاب جامع الایزا - دکتر ناصر ملک نیا

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



<ul style="list-style-type: none"> <li>• تست را با دستگاه کالیبر شده بخوانید.</li> <li>• طول موج دستگاه را دوباره چک کنید.</li> </ul>	<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 کوئرئوگه جدید</p>	<p>آلودگی محلول کوئرئوگه با سدیم آرآید</p>	
<p>از سری استاندارد جدید استفاده کنید</p>	<p>آلودگی استانداردها</p>	<p>صحیح نبودن نمودار</p>

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

<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"> <li>• عدم آلودگی آب مقطر با موادی مانند وایتکس را چک کنید و تست را با Wash Buffer جدید تکرار کنید.</li> <li>• تمام سوزن‌های دستگاه و اشر را چک کنید.</li> </ul>	<p>آلودگی و یا غلظت پایین Wash Buffer، شستشوی نامناسب</p>	
<ul style="list-style-type: none"> <li>• تست را با دستگاه کالیبر شده بخوانید.</li> <li>• طول موج دستگاه را دوباره چک کنید.</li> <li>• از فیلتر ۰.۲۲ میکرون (۰.۲۲ میکرون) به عنوان فیلتر فرانس استفاده کنید.</li> </ul>	<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"> <li>• استفاده از نوک سمپلر یکبار مصرف</li> <li>• از سمپلرهای تک کاناله یا چند کاناله کالیبر شده استفاده کنید.</li> <li>• توجه کنید نوک سمپلر محکم به سمپلر متصل باشد.</li> <li>• توجه کنید در هنگام پیپتینگ حباب وارد نشود.</li> <li>• توجه کنید جداره خارجی نوک سمپلر حاوی محلول نباشد.</li> <li>• کالیبراسیون و تمیز کردن ادواری سمپلرها.</li> </ul>	<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>	<p>عدم تکرار پذیری مناسب</p>
<ul style="list-style-type: none"> <li>• پس از باز کردن کیت تاریخ را ثبت کنید و به تاریخ انقضا توجه کنید.</li> <li>• پس از هر بار مصرف پلیت را با چسب بپوشانید و کیت را در یخچال نگهداری کنید.</li> </ul>	<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
-	۲۵µl	استانداردها
۲۵µl	-	نمونه‌ها
۱۰۰µl	۱۰۰µl	کوئتر وگه

در دمای اتاق به مدت ۴۵ دقیقه انکوبه نمایید.

۵ بار با ۳۵۰µl محلول بافر شستشو رقیق شده، 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 ولیعصر (عج) . بالاتر از میدان ونک . خیابان عطار . ضلع جنوبی میدان عطار.  
پلاک ۳۲ . طبقه دوم      تلفن: ۸۸۶۴۹۰۷۶ (۰۲۱)      خدمات پس از فروش: ۰۹۱۲۹۴۰۹۱۲۴

**کارخانه:**

شهرک صنعتی اشتهارد . بلوار ابوریحان بیرونی . بلوار غزالی غربی . خیابان لادن ۲  
تلفن: ۳۷۷۷۵۵۳۱ - ۸ (۰۲۱)      فکس: ۳۷۷۷۵۵۲۹ (۰۲۱)

