

## ارزش تشخیصی IgG Elisa در بیماران مشکوک به بروسلوز

پرویز صالح<sup>۱\*</sup>، بهروز نقیلی<sup>۲</sup>، زینوس بیات ماقو<sup>۳</sup>، مجتبی ورشوچی<sup>۴</sup>

۱. متخصص بیماری‌های عفونی و گرمسیری، استادیار دانشگاه علوم پزشکی تبریز
۲. متخصص بیماری‌های عفونی و گرمسیری، استاد دانشگاه علوم پزشکی تبریز، مرکز تحقیقات بیماری‌های عفونی و گرمسیری
۳. متخصص بیماری‌های عفونی و گرمسیری، استادیار دانشگاه علوم پزشکی تبریز
۴. متخصص بیماری‌های عفونی و گرمسیری، دانشیار دانشگاه علوم پزشکی تبریز، مرکز تحقیقات بیماری‌های عفونی و گرمسیری

\* نشانی برای مکاتبه: تبریز، خیابان آزادی، نرسیده به چهارراه حافظ، مرکز آموزشی و درمانی سینا، بخش بیماری‌های عفونی، تلفاکس ۵۴۱۳۵۸۹

P.ZZSS@yahoo.com

پذیرش برای چاپ: فورُرِ دین هشتاد و هشت

دریافت مقاله: بهمن هشتاد و هفت

### چکیده

**سابقه و هدف:** بروسلوز هنوز هم یک مشکل عمده بهداشتی و آندمیک در بسیاری از مناطق دنیا شامل خاورمیانه، آمریکای لاتین، حاشیه مدیترانه‌ای و از جمله کشور ما می‌باشد. مطالعات متعدد در آزمایشگاه‌های مختلف برای به دست آوردن روش‌های بهتر تشخیصی انجام پذیرفته است. تست Elisa برای آنتی‌بادی‌های اختصاصی ضد بروسلوز در تشخیص بروسلوز، موثر ارزیابی شده است و هدف اصلی ما بررسی نقش تست IgG Elisa در تشخیص بیماران مشکوک به بروسلوز می‌باشد.

**روش کار:** در این بررسی تست IgG Elisa همراه با تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای در بیماران مشکوک به بروسلوز مطالعه گردید. بیماران مراجعه کننده به درمانگاه با تشخیص احتمالی بروسلوز و بیماران بستری در بخش عفونی بیمارستان سینا و امام خمینی تبریز که یکی از تشخیص‌های احتمالی آنها بروسلوز بود به صورت ساده و بدون در نظر گرفتن محدوده سنی خاص انتخاب شده و تست‌های رایت، کومبیس رایت و IgG Elisa عمل آمد. در مواردی که بیمار علائم بالینی کاملاً مشکوک و در عین حال نتیجه تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای پایین تر از ۱/۱۶۰ داشت، دو هفته بعد تست‌ها جهت بررسی افزایش احتمالی تیتر تکرار شدند. برای آنالیز نتایج بیشترین تیتر آگلوتیناسیون (رایت یا کومبیس رایت) و بیشترین تیتر IgG Elisa در هر بیمار مورد استفاده قرار گرفت.

**یافته‌ها:** از ۱۰ بیمار بررسی شده تنها ۲۶ بیمار سرولوژی مثبت داشتند که ۸ مورد تیتر با ارزش آنتی‌بادی هم از نظر IgG Elisa و هم آگلوتیناسیون را نشان دادند. کشتهای خون در هیچ‌کدام از بیماران مثبت نشد. از ۱۸ نمونه باقیمانده در ۱۵ نفر علیرغم آگلوتیناسیون پائینتر و غیربارز، مقادیر متفاوتی از تیترهای بالای IgG Elisa بدست آمد. در سه نمونه باقیمانده نیز تیترهای معنی دار آگلوتیناسیون (بیش از ۱/۱۶۰) وجود داشت در حالیکه IgG Elisa منفی گزارش شد. در این مطالعه حساسیت تست Elisa ۷۲٪ و ویژگی تست ۷۸٪ بدست آمد.

**نتیجه گیری:** تست IgG Elisa به تنها یک در تشخیص بیماران مشکوک به بروسلوز از ارزش کمتری برخوردار است. به منظور تکمیل ارزیابی بیماران مشکوک به بروسلوز به روش IgM Elisa و IgG Elisa و IgG تووصیه می‌شود. Elisa به تنها یک، در ارزیابی جواب به درمان و تصمیم‌گیری در مورد عود یا ازمان بیماری شاید مفید باشد.

### واژگان کلیدی: بروسلوز - آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای - IgG Elisa

بهداشتی مطرح بوده و مطالعات متعددی جهت بررسی چهره‌های اپیدمیولوژیک و کلینیک بیماری به کار گرفته شده است<sup>(۱)</sup>. مطالعات زیادی نیز در مورد تشخیص سرولوژیک این بیماری به عمل آمده است<sup>(۲)</sup>. غالباً تشخیص بالینی بروسلوز با مشکل مواجهه می‌شود که به علت تشابه آن با بسیاری از بیماری‌های عفونی، غیر عفونی و نیز شکست متدهای تشخیصی در مواردی از بیماری است<sup>(۳)</sup>.

### مقدمه

بروسلوز بیماری مشترک بین انسان و دام است که از طریق حیوانات به انسان منتقل می‌شود. نمای بالینی بروسلوز غیر اختصاصی است. علت نامگذاری بروسلوز و عوامل مولد آن به تلاش‌های David Bruce برمی‌گردد. وی که یک پژوهش اسکاتلندي بود، در طی اقامت خود در مالت در سال ۱۸۸۷ عامل بیماری را کشف کرد<sup>(۴)</sup>. از زمان شناخت، بروسلوز به عنوان یک مشکل

باشد(۳). اما آیا مطالعه هر یک از ساب کلاسها (از جمله IgG) به تنها یعنی می‌تواند مشکل تشخیصی بیماران مشکوک به بروسلوز را مناسبتر و دقیق‌تر از تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای حل کند. ما در این مطالعه به بررسی ارزش تشخیصی تست IgG Elisa در تایید تشخیص بیماران مشکوک به بروسلوز می‌پردازیم.

### روش کار

افراد مورد مطالعه مراجعین به درمانگاه عفونی بیمارستان سینا که در ویزیت اولیه تشخیص احتمالی بروسلوز داشته‌اند، و همچنین بیماران بستری در بخش‌های عفونی بیمارستان سینا و بیمارستان امام خمینی تبریز که تشخیص اولیه بروسلوز داشتند، به صورت ساده و بدون در نظر گرفتن محدوده سنی خاص انتخاب وارد مطالعه شدند. بیماران تشخیص داده شده تا ۲-۳ ماه بعد از درمان پیگیری می‌شدند. همچنین پرونده بیماران بستری مورد مطالعه قرار گرفته و اطلاعات لازم از آنها استخراج می‌شد. طول مدت مطالعه ۲۰ ماه بود. ۸۰ نمونه سرم از بیمارانی که مشکوک به بروسلوز بودند در این مطالعه بررسی شدند. اطلاعات جمع آوری شده از بیماران شامل مشخصات دموگرافیک، محل سکونت، سابقه مصرف لبنتیات، تاریخ شروع بیماری، علائم بیماری، و یافته‌های آزمایشگاهی شامل: تعداد گلوبولهای سفید خون، CRP، ESR، آنزیمهای کبدی، بیلی روبین، IgG Elisa، Coombs wright، و روش تست خون، نتیجه تست بد. قبل از معاینه در مورد هدف معاینه و اهمیت آن اطلاعاتی جهت همکاری بهتر بیمار داده می‌شد. سپس پرسشنامه مورد نظر تکمیل و برای تستها آگلوتیناسیون و IgG Elisa خونگیری می‌شد. به بعضی از بیماران که در آنان نتایج اولیه بررسی آزمایشگاهی منفی یا حد وسط بود و در عین حال همچنان قویاً از نظر کلینیکی مشکوک به بروسلوز بودند، توصیه می‌شد دو هفته بعد مراجعه نمایند و در ویزیت‌های بعدی مجددًا معاینه و خون گیری به عمل می‌آمد تا هم یافته‌های جدید فیزیکی و هم تغییرات آنتی بادی مشخص گردد. در این مطالعه تست آگلوتیناسیون، رایت، کومبیس رایت با استفاده از آنتی ژنهای ساخت انسیستیتوپاستور و برای تست پس از ۱۰ دقیقه سانتریفوژ، از نظر آگلوتیناسیون بررسی می‌شدند.

جدول ۱. تست رایت به روش لوله‌ای (اعداد به میلی لیتر است)							
لوله‌ها	۱	۲	۳	۴	۵	۶	(شاهد)
مواد							
سرم فیزیولوژی	۰/۹	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵
سرم بیمار	۰/۱	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵
رايت لوله‌ای	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵	۰/۵
رقتها	۱/۲۰	۱/۴۰	۱/۸۰	۱/۱۶۰	۱/۲۰	۱/۶۴۰	۱/۱۲۸۰
فیزیولوژی ریخته و ۲۴ ساعت انکوبه می‌کنیم. بعد از اتمام این مدت دوباره ۱۰ دقیقه سانتریفوژ کرده آگلوتیناسیون را بررسی می‌کنیم. در همه بیماران، بالاترین تیتر بدست آمده از سرولوژی تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای (رايت یا کومبیس رایت) و IgG Elisa در آنالیز آماری مورد محاسبه قراردادیم. علائم بالینی سازگار، تیتر تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای بیش از ۱/۱۶۰، جواب به درمان و نتیجه گیری بالینی تا ۲-۳ ماه بعد از درمان معیار تشخیص بروسلوز می‌شود.							

پس از ظن بالینی، تایید تشخیص بروسلوز در آزمایشگاه بطور عمده بر پایه کشت باکتری و تست‌های سرولوژیک استوار بوده است. از آنجایی که کشت خون ممکن است هفته‌ها طول کشیده و در عین حال در جدا سازی ارگانیسم مسبب ناموفق باشد تشخیص آزمایشگاهی اغلب موارد بروش سرولوژی انجام می‌گیرد. روشهای متداول مورد استفاده برای تشخیص سرولوژیک بروسلوز شامل تست آگلوتیناسیون سریع با اسالید 2ME (RSAT)، تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای (SAT)، PCR در تشخیص بروسلوز در مقایسه با سایر روشهای بررسی شده است(۴) که مسلمًا کاربردی عملی محدودتری دارد. یکی از مشکلات اصلی تشخیص بیماری به روشنی دارای این مشکل است که بین بروسلالها و باکتریهای دیگر (نظیر سالمونلوز، تولارمی، کلرا) و حتی تعداد زیادی از بیماریهای غیر عفونی (روماتولوژیک، بد خیمی و ...) از جمله لوپوس اریتماتو و مولتیپل میلوما و لنفوم اتفاق می‌افتد(۱ و ۶-۸). مشکل دیگر آن است که تشخیص بروسلوز نمی‌تواند فقط با تعیین عیار آنتی بادی اثبات گردد. چون افراد سالم مرتبط با دام و نگهداری حیوانات در نواحی آنمیک ممکن است عیارهای بالایی از آنتی بادی‌های بروسلوز نشان دهند(۴ و ۱). تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای می‌تواند جوابهای منفی کاذب آنهم به دلیل پدیده منطقه‌ای و وجود آنتی بادی‌های بلوکان داشته باشد و همچنین بدون تست تکمیلی ۲ME موارد حاد را از مزمن تشخیص نمی‌دهد. علاوه بر این تمام کلاس‌های ایمونوگلوبولین (IgM- IgG-IgA) باعث آگلوتیناسیون مستقیم می‌گردد(۷ و ۵). بنابراین تناسب ایمونوگلوبولین‌های اختصاصی که تیتر آنتی بادی را مشخص می‌کنند ممکن است مبهم و غامض باشد. لذا نظر می‌رسد تعیین کلاس آنتی بادی در مواجهه با مراحل حاد، تحت حاد و مزمن بیماری برای تشخیص و پیگیری مهم باشد(۳). نقایص تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای در پیگیری بیماران معمولاً بواسطه تست ۲ME و به منظور رفع اثر آنتی بادی (ساب آگلوتینین) با کمک گیری از تست کومبیس جبران می‌شود که مستلزم صرف زمان بیشتری است(۷ و ۵).

تعیین سطوح آنتی بادی‌های اختصاصی (IgM- IgG-IgA) از طریق روش Elisa به لحاظ تئوریک شاید بتواند نقاچیں فوق الذکر برای تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای که اکل آنتی بادی‌ها را در واکنش با آنتی ژن سطحی بروسلانشان می‌دهد، مرتفع سازد و از آشفتگیها و پیچیدگیهای ایجاد شده توسط آنتی بادی‌های بلوکان یا ناکامل به دور

برای انجام تست کومبیس رایت لوله‌ای را که بروش توصیف شده تهیه شده بودند پس از ۲۴ ساعت انکوباسیون در ۳۷ درجه سانتی گراد و ۱۰ دقیقه سانتریفوژ، ۱ سی سی از مایع رویی را با سمپلر برداشته و مجددًا به هر کدام از لوله‌ها ۱ سی سی سرم فیزیولوژی ریخته ۱۰ دقیقه سانتریفوژ کرده مایع رویی را دور می‌ریزیم این عمل را ۳ بار تکرار می‌کنیم. در مرحله آخر بعد از برداشت مایع رویی به هر کدام از لوله‌ها ۱-۲ قطره آنتی هیومین گلوبولین می‌ریزیم و ۱ ساعت در بن‌ماری یا انکوباتور ۳۷ درجه سانتی گراد قرار می‌دهیم بعد از اتمام این یک ساعت دوباره داخل لوله‌ها ۱ سی سی سرم

**جدول ۲. مقایسه نتیجه تیتر آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای با نتیجه تست IgG Elisa در کل بیماران**

تعداد بیماران	IgG Elisa نتیجه	تیتر SAT	تعداد بیماران
۴۲ مورد	کمتر از cut off point (منفی)	صفر	۴۸
۶ مورد	بیشتر از cut off point (مثبت)		
۱۲ مورد	کمتر از cut off point (منفی)	۱/۲۰-۱/۸۰	۲۱
۹ مورد	بیشتر از cut off point (مثبت)		
۲ مورد	کمتر از cut off point (منفی)	۱/۱۶۰	۳
۱ مورد	بیشتر از cut off point (مثبت)		
۰	کمتر از cut off point (منفی)	۱/۳۲۰	۲
۲ مورد	بیشتر از cut off point (مثبت)		
۱ مورد	کمتر از cut off point (منفی)	۱/۶۴۰	۳
۲ مورد	بیشتر از cut off point (مثبت)		
۰	کمتر از cut off point (منفی)	۱/۱۲۸۰	۳
۳ مورد	بیشتر از cut off point (مثبت)		
۲۳ مثبت	۱۱ مورد مثبت	جمع	
۵۷ منفی	۶۹ مورد منفی		۸۰

جدول ۳. تیتر آنتی بادی در ۸ نمونه سرم با آگلوتیناسیون بالای ۱/۱۶۰ و تیتر بالای cut off (IgG Elisa) برای الیزا ۹±۲ و برای

**تست آگلوتیناسیون بیش از ۱/۱۶۰**

IgG Elisa <sup>۱</sup>	نمونه	تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای	کومبسان رایت	رایت
۳۲		۱/۳۲۰	۱/۸۰	۱
۴۹		۱/۱۶۰	۱/۱۶۰	۲
۲۸۴		۱/۳۲۰	۱/۲۲۰	۳
۲۵۴		۱/۶۴۰	۱/۶۴۰	۴
۲۶۹		۱/۶۴۰	۱/۶۴۰	۵
۸۳۱		۱/۱۲۸۰	۱/۶۴۰	۶
۲۹		۱/۱۲۸۰	۱/۱۲۸۰	۷
۲۹۲		۱/۱۲۸۰	۱/۱۲۸۰	۸

جدول ۴. مقایسه موارد با مقادیر بالای IgG Elisa و تیترهای آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای پایینتر از ۱/۱۶۰ cut off (IgG Elisa) برای

**الیزا ۹±۲ و برای تست آگلوتیناسیون بیش از ۱/۱۶۰**

IgG Elisa <sup>۱</sup>	نمونه	تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای	کومبسان رایت	رایت
۱۰۶۶		منفی	منفی	۱
۱۹۰		منفی	منفی	۲
۶۳۸		منفی	منفی	۳
۹۰۱		منفی	منفی	۴
۱۰۷۷		منفی	منفی	۵
۶۶۲		منفی	منفی	۶
۲۵/۶		۱/۲۰	۱/۲۰	۷
۳۵۴		۱/۲۰	۱/۲۰	۸
۱۱۷۴		۱/۲۰	۱/۲۰	۹
۱۲/۹		۱/۲۰	۱/۲۰	۱۰
۳۱/۸		۱/۲۰	۱/۲۰	۱۱
۱۴۱		۱/۴۰	۱/۴۰	۱۲
۳۱/۷		۱/۵۰	۱/۴۰	۱۳
۱۴۰		۱/۸۰	۱/۸۰	۱۴
۳۰۹		۱/۸۰	۱/۸۰	۱۵

- برای تشخیص بروسلا به روش IgG Elisa به طریق زیر عمل گردید:
- ۱۰۰ میکرو از سرم ۱/۱۰۰ رقیق شده بیماران به همه ولهای (چاهک) Coat شده با آنتی زن بروسلا اضافه و به مدت ۱ ساعت در دمای اطاق انکوبه کرده تا آنتی بادیهای احتمالی ضد آنتی زن های بروسلا در طی مرحله انکوباسیون به آنها وصل شود.
  - سه بار شستشو با بافر شستشو بعد از یک ساعت انکوباسیون انجام می‌گیرد.
  - ۱۰۰ میکرو از آنزیم کونژگه به تک تک چاهک‌ها اضافه و به مدت نیم ساعت در دمای اطاق انکوبه می‌شود.
  - مطابق مرحله ۲ مجدداً شستشو انجام می‌گیرد.
  - سوبسترا-کرومون (Tetramethyl benzidine) به مقدار ۱۰۰ میکرو به همه چاهک‌ها اضافه و به مدت ۲۰ دقیقه در محل تاریک در دمای اطاق انکوبه می‌شود.
  - واکنش با افزودن ۱۰۰ میکرو از محلول Stoppin متوقف می‌شود.
  - جذب چاهک در طول موج ۴۵۰ و ۶۳۰ نانومتر با استفاده از دستگاه Elisa reader قرائت می‌شود.

**یافته‌ها**

این بررسی بر روی ۸۰ بیمار (۳۷ زن و ۴۳ مرد) بدون در نظر رفتن محدوده سنی خاص در طی ۲۰ ماه، با ارزیابی تست IgG Elisa در مقایسه با تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای در بیمارستان سینا و امام خمینی انجام گرفت. به جز ۶ بیمار که در درمانگاه مورد مطالعه قرار گرفتند، ۷۴ بیمار بستری به صورت ساده که یکی از تشخیص‌های احتمالی آنها بروسلوزیس بود انتخاب شده و ضمن انجام کشت خون، سرولوژی به روش آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای و IgG Elisa انجام گرفت. از این بیماران هیچ مورد کشت خون مثبت بدست نیامد. جدول ۲ نتیجه مقایسه ای بررسی سرولوژیک (آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای و IgG Elisa) در بیماران نشان می‌دهد. هماهنگ‌نوه که مشخص است نتیجه تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای کاملاً IgG Elisa و تست (SAT) همسو نیستند. به این معنی که از میان ۲۶ بیمار که سرولوژی مثبت (IgG Elisa SAT) از نظر بروسلوز داشتند، ۱۱ مورد سرولوژی به روش آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای مثبت داشتند (SAT  $\geq 1/160$ ) که بعنوان بیماران مبتلا به بروسلوز لحاظ شدند. از این ۱۱ مورد، ۸ مورد تیتر بارزی از IgG Elisa (بیشتر از cut off point) داشتند. مطابق جدول ۲، اما در ۳ مورد IgG Elisa منفی بود. از ۱۸ مورد باقی مانده در ۱۵ مورد تیتر آگلوتیناسیون پایین بود (۱/۱۶۰ <). و در هفتۀ بعد نیز افزایش چهار برابر اتفاق نیفتاد. بنابراین از نظر تشخیص بالینی بروسلوز به عنوان منفی در نظر گرفته شد.

از میان ۲۳ بیماری که IgG Elisa مثبت نشان دادند ۸ مورد تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای مثبت (SAT  $\geq 1/160$ ) و ۱۵ مورد بعدی تیتر آگلوتیناسیون استاندارد لوله‌ای پایین بود (۱/۱۶۰ <) و در هفتۀ بعد نیز افزایش چهار برابر اتفاق نیفتاد. بنابراین از نظر تشخیص بالینی بروسلوز منفی در نظر گرفته شدند. در این ۱۵ نمونه مقادیر متفاوتی از IgG Elisa بدست آمد. در این بررسی حساسیت تست ۷۸٪ و ویژگی این تست آمد.

این مطالعات مزیت خاصی برای Elisa در مقایسه با تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) مشخص نشده است. مطالعه J serra ترکیب تست رزبنگال مثبت و تست کومبیس (تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای به همراه افزودن آنتی گلوبولین انسان) با تیتر برابر یا بیش از ۱/۳۲۰ را بهترین IgM Elisa، IgG Elisa، معيار تشخيص بروسلوز نشان داده و بررسی (۱۱). M Ertek و همکاران در مطالعه ای که شامل ۳۲ بیمار با تشخيص بروسلوز بوده است. تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) را در تشخیص بروسلوز حاد نسبت به Elisa (IgG, IgM) به لحاظ سهولت و هزینه کم تر ارزشمندتر یافته اند (۱۲). در مطالعه دیگری که توسط Gomez و همکاران در سال ۲۰۰۸ منتشر شده است حساسیت روش Elisa در تشخیص بروسلوز انسانی بیشتر از تست های رزبنگال، آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای و Brucellacapt نبوده است (۱۳). در یک مطالعه دیگر علیرغم استفاده موazی از بررسی همزمان دو ایمونوگلوبولین G و IgM به روش ELISA، ارزش مشابهی با تست های کلاسیک از جمله آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای داشته است (۱۴) و این در حالی است که GF Araj و همکاران در مطالعه خود، ضمن بررسی مقایسه ای تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT)، روش Elisa را تست انتخابی در بیمارانی که از نظر کلینیکی مشکوک به بروسلوز باشند معرفی نموده است (۱۵). در مطالعه ما از ۱۱ مورد بیمار مبتلا به بروسلوز که بر اساس تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای، علامت بالینی سازگار، پاسخ به درمان مناسب و بهبودی کامل با پیگیری بالینی به مدت ۲-۳ ماه، تشخیص داده شده بودند، ۳ مورد IgG Elisa منفی داشتند. حالت فوق را می‌توان این گونه توضیح داد که احتمالاً این ۳ بیمار مبتلا به بروسلوز حاد بوده و اکثربت آنتی بادی ها از نوع IgM بوده است و چون IgM Elisa انجام نداده این نتیجه تست Elisa منفی بوده است. از طرف دیگر مثبت بودن IgG Elisa در ۱۵ بیماری که تیتر آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) پایین داشته (۱/۱۶۰) و افزایش تیتر بعدی نیز ملاحظه نشده و از نظر تشخیص بالینی بروسلوز، منفی در نظر گرفته شدند، می‌تواند به دلیل ارتباط شغلی، بدون بیماری فعال باشد. پایین بودن حساسیت و اختصاصی بودن تست Elisa در مطالعه ما که به ترتیب ۷۲٪ و ۷۸٪ بدست آمدۀ است عمدتاً به این دلیل است که در این مطالعه فقط IgG بررسی شده و IgM Elisa از اندازه گیری نشده است. از مجموع یافته های فوق الذکر می‌توان چنین نتیجه گیری کرد که بررسی IgG به تنها یک جایگزین مناسبی برای تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای Elisa نیست و می‌تواند با نتایج مثبت و منفی کاذب زیادی همراه باشد. این تست در شناسایی موارد حاد بروسلوز ممکن است ضعف داشته باشد چرا که در این شرایط آنتی بادی تولید شده عمدتاً از نوع IgM است. جهت تکمیل ارزیابی بیماران مشکوک به بروسلوز و پیشگیری از فراموش شدن تشخیص‌های افتراقی دیگر تطبیق علائم بالینی، تکیه بر تیترهای بالا و یا فرازینده تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) و در صورت استفاده از سروولوژی به روش Elisa، حداقل انجام همزمان IgM Elisa و IgG Elisa توصیه می‌شود.

### نتیجه گیری

تست IgG Elisa به تنها یک در تشخیص بیماران مشکوک به بروسلوز از ارزش کمتری برخوردار است. به منظور تکمیل ارزیابی بیماران مشکوک به بروسلوز به روش Elisa، حداقل انجام همزمان IgG Elisa و IgM Elisa توصیه می‌شود. Elisa توسعه می‌شود. Elisa در ارزیابی جواب به درمان و تصمیم گیری در مورد عود یا ازمان بیماری شاید مفید باشد

### بحث

بروسلوز بعنوان یک بیماری مشترک بین انسان و حیوانات اهلی (Zoonosis) همچنان مشکل بهداشتی مناطقی از جمله ایران است که بیماری در آن آندمیک می‌باشد. مطالعات مختلف و زیادی جهت رسیدن به روش‌های سریعتر و بهتر تشخیصی انجام گرفته است. اگر چه استاندارد طلایی تشخیص این بیماری ایزوولاسیون باکتری از کشت خون، مغز استخوان یا تجمعات چرکی مشکوک است اما در عمل رسیدن به کشت خون مثبت و بکارگیری این شیوه تشخیصی برای بروسلوز، با مشکلات عدیده ای مواجه است. زیرا اولاً نتیجه گیری از آن تابعی از سابقه مصرف آنتی بیوتیک، متادامایشگاهی و مدت آنکوباسیون می‌باشد بطوری که گاهی لازم است نمونه ها تا مدت ۴ هفته نگهداری شود. و بنابراین شیوه تشخیصی زمان بری خواهد بود. ثانیاً تحت شرایط ایده آل احتمال جدا سازی ۱۵ تا ۲۹ درصد بیشتر نیست (۹)، ثالثاً محیط های کشت در آزمایشگاه در صورت مثبت بودن، بالقوه از طریق استنشاقی می‌تواند برای کادر آزمایشگاه آلوود کننده باشند. در مطالعه حاضر علیرغم اینکه از همه بیماران مشکوک به بروسلوز کشت خون در محیط کاستاندا بعمل آمد، مورد مثبت کشت خون بدست نیامد. مبانی تشخیص نهایی بروسلوز در پیش بیماران ما علائم کلینیکی سازگار، تست آگلوتیناسیون مثبت باعیار برای یا بیش از ۱/۱۶۰، جواب به درمان و پیگیری درمانگاهی بیماران تا ۲-۳ ماه بعد، بود. تست های سروولوژیک متعددی بعنوان پیگیری ردپای عفونت بروسلابی جهت ارزیابی آنتی بادی علیه بروسل ابکار برده شده است که از جمله قدمی ترین آنها تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای است که توسط Wright و Smit در سال ۱۸۹۷ ابداع شده است (۷ و ۵). در این تست مقدار کلی آنتی بادی آگلوتینه کننده تعیین می‌شود ولی افتراء و Reddin و colleaues مرکاپتواتانول برای تعیین آگلوتیناسیون IgG و حذف آگلوتیناسیون IgG بکار برده و نشان دادند که وجود IgG بخوبی با بیماری فعال ارتباط دارد و نتایج ترکیبی تست های آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) و افزودن ۲-مرکاپتواتانول (2ME) در بی‌گیری بیماری و ارزیابی پاسخ به درمان مفید می‌باشد. واکنشهای منفی کاذب در تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) می‌تواند بخاطر پدیده پروزون باشد در حالی که واکنشهای مثبت کاذب، ناشی از واکنش متقاطع با آنتی بادی های برسینیا، کلرا یا تولارمی و حتی گاهی بیماریهای غیر عفونی می‌تواند باشد. واکنشهای مثبت کاذب و منفی کاذب را می‌توان با رقیق کردن فراتر از ۱/۳۲۰ جلوگیری کرد (۹). بندرت وجود آنتی بادی های بلوکان می‌تواند تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای (SAT) را منفی نشان دهد که می‌توان با آزمایش کومبیس از آن جلوگیری کرد. از سوی دیگر یکی از عوامل ترین مشکلات تشخیص سروولوژیک بروسلوز تداوم آنتی بادی علیه بروسل در تیترهای مختلف، برای مدت طولانی بعد از بهبود کامل کلینیکی بیماران است (۱۰). بکارگیری روشن Elisa برای تشخیص بروسلوز به لحاظ تغوریک مزیتهایی بر تست آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای دارد. این روش از طرفی ایمونوگلوبولینهای اختصاصی بروسل را دریابی می‌نماید و از طرف دیگر ضمن نشان دادن کل آنتی بادی های که در واکنش به آنتی ژن سطحی بروسلایجاد شده اند، می‌تواند از تمام آشتفتگیها و پیچیدگی های ایجاد شده توسط آنتی بادی بلوکان یا ناکامل ممانعت کند (۳). اما در عمل مطالعات مختلف که به مقایسه روش آگلوتیناسیون استاندارد لوله ای Elisa و پرداخته اند، نتایج متفاوتی نشان داده اند. در برخی از (SAT)

## REFERENCES

1. Young.EJ. Brucella Species. In Mandell GL, Bennett JE, Dolin R. Principles and Practice of Infectious Diseases. 6 th ed. New Yourk. Churchill Living Stome, 2005;P:2669-2674.
2. Araj.F, Azzam.RA. Seroprevalence of brucella antibodies among persons in high-risk occupation. Epidemiol-infect. 1999;117(2):281-8
3. Gad.EL, Rab.MO, Kambal.AM. Evaluation of brucella enzyme immunoassay test (ELISA) in compatison with bacteriological culture and agglutination. J infect. 1998;36(2): 197-201
4. AL-Attas.R, AL.Khalifa.M, AL.Qurashi.AR, Badawy M, ALGualy N. Evaluation of PCR, culture and serology for the diagnosis of Acute human Brucellosis. Ann Saudi Med. 2000; 20(3-4): 224-228
5. Salata RA. Brucellosis. In Goldman L, Ausiello O. CESIL Text book of Medicine. 22 thed. Philadelphia. Saunders, 2004; P:1887-1890
6. AL. Eissa.Y, Brucellosis in saudi Arabia: Past Present and future. Annals of saudi medicine. 1999; 19(5):403
7. Corbel MJ, Beeching NJ. Brucellosis: In Kasper DL, Fauci AS, Longo DL, Braunwald E, Hauser SL, Jameson JL. Harrison's Principles of Internal Medicine. 16 thed. New Yourk Mcaraw-Hill, 2005; P:914-917
8. Gotuzzo.E, Carrillo.C. Brucella: In Gorbach. SL, Bartlett. JG, Blacklow. NR. Infectious disease. 2th ed. Philadelphia. Saunders, 1998, P: 1837-1845.
9. Detection of Antibodies to Brucella cytoplasmic proteins in the cerebrospind fluid of patients with Neurobrucellosis. Clin.inf.dis. 1996; 22. 446-455.
10. Almuneef M, Memish ZA. Persistence of brucella antibodies after successful treatment of acute brucellosis in an area of endemicity. J clin microbiol 2002; 40(6): 2313.
11. Serra J. Laboratory diagnosis of brucellosis in a rural endemic area in northeastern Spain. Int Microbiol 2004; 7(1): 53-58.
12. Ertek M, Yazgi H, Ozkurt Z, et al. Comparison of the diagnostic value of the standard tube agglutination test and the ELISA IgG and IgM in patients with brucellosis. Turk J Med Sci. 2006; 36(3): 159-163.
13. Gomez MC, Nieto JA, Rosa C, et al. Evaluation of seven tests for diagnosis of human brucellosis in an area where the disease is andemic. Clin, Vaccine Immunol. 2008; 15(6): 1031-1033.
14. Colmenero JD, Porras J, Cardenas A, et al. Evaluation of the chromotitre ELA test in the diagnosis of Human brucellosis. Enferm infec Microbiol Clin. 1994; 12(2):60-5
15. Araj GF, Kattar MM, Fattouh LG, et al. Evaluation of the PANBIO brucella Immunoglobulin G (IgG) and IgM Enzyme – linked immunosorbent assay for diagnosis of human brucellosis. Brucellosis\ EVALUA 1.HTM. July 2005.