

## روشهای سرولوژی و مقایسه با آزمون پوستی در کیست هیداتید

دکتر منوچهر شهاست و معصومه هوشداران\*

گروه زیست‌شناسی دانشکده علوم دانشگاه تهران

دکتر حمیدرضا رضائی

گروه میکروبیولوژی و ایمونولوژی دانشکده پزشکی دانشگاه شیراز

### چکیده

هدف از این بررسی ارزیابی آزمون پوستی و مقایسه آن با روشهای سرولوژیکی می‌باشد. برای این منظور از مایع کیست هیداتید انسان بعنوان آنتی‌ژن استفاده نموده و سعی گردید بوسیله جوشاندن تاحدی خالص گردد. مقداری از این آنتی‌ژن نیز جهت مقایسه بصورت ناخالص استفاده شد. پس از تعیین پروتئین و نیتروژن آنتی‌ژن و تنظیم مقدار نیتروژن آن به اندازه دلخواه، برای ارزیابی قدرت آنتی‌ژنی و نیز یافتن الگو و تعداد آنتی‌ژنهای قابل رسوب، نمونه‌ای از آنتی‌ژن‌های فوق را به چند خرگوش تزریق و سرم آنها را با طرق مختلف مانند رسوب در ژل، کانترایمونوالکتروفورز، الکتروایمونودیفیوژن، کراس الکتروایمونودیفیوژن مورد بررسی قرار گرفت. نتایج حاصله در تجزیه سرم خرگوش و انسان بایکدیگر مقایسه گردید. همچنین بمنظور مقایسه، از این آنتی‌ژن در آزمون پوستی بیماران مبتلا به کیست هیداتید استفاده نموده و این آزمایش با آزمایش کانترایمونوالکتروفورز مقایسه گردیده است.

## **Evaluation of Casoni Test in the diagnosis of Hydatid diseases and compare it with serological - test.**

**Dr. M. Shahamat and M. Hooshdaran**

*Biology Dept, Faculty of Science, Tehran Univ.*

**Dr. H. R. Rezai**

*Microbiology and immunology Dept, Medicine School Shiraz Univ.*

### **Abstract**

Hidatidosis has been recognized since long time ago.

Although, many advances has been occurred in immunology in recent years, and by means of the immunological techniques, the diagnosis of the disease becoming easier, but due to the technical problems in some cases application of all the tests in the routine laboratory works are not easy.

Finding the opporprate and purified antigen is the main problem of every serological test. Much works have been done in this field. Some of the workers used hydatid fluid as an autigen and tried to purify it by dialysis, lyophilization, or boiling.

In our experiments the hydatid fluids (boiled or unboiled) were used. Thus the hydatid fluids of six patients were mixed and then divided in two parts. First part after boiling, centrifugation and filtration and the second part after centrifugation and filtration were used in all experiments for the evaluation of the antigenicity of the samples, the hydatid fluids were injected into four rabbits intradermally and their sera were examined by gold diffusion, counterimmunoelectrophoresis, electroimmunodiffusion, and cross electroimmunodiffusion. The experiments were also performed with sera of the hydatidosis patients. With comparison of the results it was shown that in boiled antigens, some of the heavy molecules were broken into light and nonprecipitable molecules and some of the molecules were lost,

Skin tests were done with both antigens in hydatidosis patients and control groups, The results suggest boiled antigens were not suitable for the skin test. The results of counter tests have shown that the mixed antigens were more sensitive and more specific than single antigen.

#### مقدمه

اکی نوکوکوسیس یا بیماری هیداتیدیکی از بیماریهای مشترک انسان و حیوان است که گستردگی جهانی داشته و لاروکرم میتواند در بخشهای مختلف بدن کیست بوجود بیاورد. هیداتیدوز یا بیماری مربوط به این انگل براساس نوع، تعداد کیست و محل جایگزینی علائم متفاوتی بوجود می آورد. اغلب بیماران علائم مشخصه بالینی ندارند. از نشانه های آن فشاری است که با بزرگ شدن کیست به اندامهای مجاور می آید و یا یکی از اندامهای آلوده از کار می افتد.

در بعضی موارد نیز با پاره شدن کیست و ورود پروتئین های آن در میزبان شوک ایجاد میشود (براون، ۱۹۸۲ و سویت و همکاران، ۱۹۷۳ و عزیز، ۱۳۴۶) به همین جهت تشخیص این بیماری ضروری است. این بیماری بارادیوگرافی و آزمایشهای سرولوژیکی تشخیص داده میشود (ویلیام، ۱۹۷۲). روشهای سرولوژیکی متفاوت بوده و معمولاً قسمت های مختلف کیست به عنوان آنتی ژن استفاده میشود. ولی مهمترین قسمت کیست که خاصیت آنتی ژن دارد مایع کیست و اسکولکس آن است (بنستد، ۱۹۵۳). روشهای ایمونولوژیکی برای تشخیص کیست هیداتید از سال ۱۹۰۶ که گدینی<sup>۱</sup> روش ثبوت مکمل را به کاربرد و ۱۹۱۱ که کازرونی از روش آزمون پوستی استفاده نمود، معمول گردید.

از آن تاریخ تا کنون روشهای سرولوژیکی مختلفی ابداع گردیده که برخی به علت بالابودن هزینه و برخی به دلیل صرف وقت زیاد امروزه فقط در تحقیقات اپیدمیولوژی از آنها استفاده میشود (اردهالی و همکاران، ۱۹۷۷). میزان حساسیت آزمونهای ایمونو-

لوژیکی در تشخیص کیست هیداتید متغیر بوده و بستگی به شرایط فیزیکی کیست مانند بارور بودن، آهکی بودن، دست نخورده بودن و نیز محل قرار گرفتن کیست و عفونی نبودن آن دارد (کی گان<sup>۲</sup> ۱۹۶۸، کاپرون<sup>۳</sup> ۱۹۷۰، یارزابل<sup>۴</sup> ۱۹۷۳ لیکن در مجموع حساسیت آزمایشهای سرولوژیکی در تشخیص کیست های کبدی بیشتر از کیست های ریوی است (اردهالی و همکاران، ۱۹۷۷). در این بررسی و تحقیق سعی بر این بوده است که با استاندارد نمودن مایع کیست هیداتید، تاحدی از غیر ویژگی آزمون پوستی کاسته و حساسیت این روش برای تشخیص بیماری نامبرده افزایش داده شود. در ضمن همراه با آزمون پوستی، جهت مقایسه، سرم بیماران مشکوک توسط آزمایش کانترایمونوالکتروفورز نیز مورد مطالعه قرار گرفته است.

#### مواد و روش آزمایش

الف- تهیه آنتی ژن: برای تهیه آنتی ژن از مایع کیست هیداتید دست نخورده و زایا و عفونی نشده بیماران مبتلا به کیست هیداتید که در بیمارستانهای شیراز مورد عمل جراحی قرار گرفته اند استفاده شده است. این مایع را در شرایط استریل جدا و سپس برای مدت ۲ دقیقه با ۲۰۰-۱۵۰ دور سانتریفوژ نموده و فاز مایع در شرایط استریل در ۷۰°C - نگهداشته میشود.

ب- تهیه آنتی ژن مخلوط: از هر یک از ۶ نمونه مایع کیست به دست آمده از بیماران ۱۵ سانتی متر مکعب برداشته و پس از مخلوط نمودن به دو قسمت مساوی تقسیم گردید.

۵ سانتی متر مکعب این مایع به مدت ۲ دقیقه با ۲۰۰-۱۵۰ دور سانتریفوژ و سپس فاز فوقانی را با صافی میلی پور (۲۲/ میکرون)



شدن حفره‌هایی به فاصله ۶-۵ میلی‌متر در دو ردیف در آن تعبیه شد. سرم غیرفعال شده بیمار در حفره سمت آندوآنتی‌ژن در حفره سمت کاتدگذارده شد.

سپس صفحه به مدت ۵ دقیقه به جریان ۴ میلی آمپر به وسیله دستگاه مخصوص تبدیل کننده جریان متناوب به جریان مستقیم وصل گردید. در این شدت جریان، آنتی‌ژن در pH=۸/۲ به طرف آند (قطب مثبت) و آنتی‌کور به طرف کاتد (قطب منفی) حرکت میکنند اگر در سرم بیمار آنتی‌کور برضد آنتی‌ژن محلول باشد. باهم ترکیب شده در حد فاصل دو حفره خط و یا خطوط رسوبی ایجاد میگردد. بعد از نگهداری این صفحه‌ها در ۴ درجه سانتیگراد خطوط رسوبی واضح تر دیده میشوند.

الکتروایمونودیفیوژن: این روش براساس تکنیک سویت و همکاران با تغییراتی که بوسیله کهن‌طب و همکاران داده شده انجام گردید.

کراس الکتروایمونودیفیوژن: این آزمایش براساس تکنیک سویت و همکاران که به وسیله کهن‌طب و همکاران ایشان تعدیل شده است انجام شد.

روش رنگ‌آمیزی: برای بهتر مشخص نمودن خطوط رسوبی داخل ژل، از رنگ آمیدوبلک استفاده گردید.

مشخصات بیماران: بیماران مورد مطالعه بیمارانی بودند که برای معالجه کیست هیداتید براساس علائم و مشخصات بالینی که در بیمارستانهای شیراز بستری شده بودند و همچنین بیماران مشکوک به کیست هیداتید که سرم آنها برای آزمایشهای سرولوژیکی فرستاده شده بود. بیماران بستری در بیمارستان سعدی که مبتلا به امراض دیگری غیر از کیست هیداتید بودند نیز به عنوان شاهد مورد مطالعه قرار گرفتند.

تزریق پوستی: با سرنگ ۱ میلی لیتری یک بار مصرف، ۱/۱ میلی لیتر از آنتی‌ژن را به صورت داخل پوستی تزریق و محل تزریق با علامت مشخص گردید. برای کنترل نیز از ۱/۱ میلی لیتر سرم فیزیولوژی استفاده شد.

آلرژی زودرس: ۲۵-۲۰ دقیقه پس از تزریق، محل تزریق مورد بررسی قرار گرفت. قطر قرمزی و تورم به وسیله خط کش میلیمتری اندازه گیری شد. درجه بندی نتایج حاصله مطابق جدول زیر براساس ضوابطی که توسط نوئل رزا و هرمن فریدمن<sup>۲</sup> در کتاب Manual of Clinical Immunology پیشنهاد شده است ارزیابی گردید.

صاف و در شرایط استریل در ۲۰°C - نگهداری شد. این قسمت از آنتی‌ژن در این مقاله به نام آنتی‌ژن معمولی (خام) آمده است. ۵ سانتی متر مکعب دیگر را به مدت ۱۵ دقیقه در ظرف آب جوش بطور غیر مستقیم حرارت داده و سپس در دور ۲۰۰۰-۱۵۰۰ به مدت ۲۰ دقیقه سانتریفوژ و پس از صاف نمودن با صافی میلی پور (۲۲ U /Gs)، فاز فوقانی در ۲۰°C - نگهداری گردید در این مقاله این آنتی‌ژن بنام آنتی‌ژن جوشیده نامیده شده است. تزریق آنتی‌ژن به حیوان: برای این منظور از ۴ خرگوش به وزن تقریبی ۱/۵ کیلوگرم استفاده شده است به دو خرگوش آنتی‌ژن معمولی و به دو خرگوش دیگر آنتی‌ژن جوشیده به ترتیب زیر تزریق گردیده است. به هر خرگوش چهار تزریق با فواصل معین انجام گرفته است. در نوبت اول و دوم (به فاصله یک هفته) چهار سانتی متر مکعب آنتی‌ژن در محل‌های پشت گردن، پهلو راست، پهلو چپ و کف پا و در نوبت سوم، (به فاصله ۴ روز از تزریق دوم) همان مقدار آنتی‌ژن و در نوبت چهارم (به فاصله یک هفته از نوبت سوم) ۲ سانتی متر مکعب از آنتی‌ژن در محل‌های نامبرده تزریق شد. در فاصله هر نوبت، برای تعیین وجود آنتی‌کور، از گوش خرگوشها خون گرفته و نهایتاً پس از اطمینان از وجود آنتی‌کور خون گیری از خرگوشها انجام و در آزمایشهای مختلف بکار برده شده است.

آنتی‌ژن‌های مورد مصرف در آزمایش پوستی: پس از تعیین پروتئین بروش لوری و نیتروژن بروش کجدال مایع کیست هیداتید، آنرا با سرم فیزیولوژی رقیق کرده و برای جلوگیری از آلودگی میکروبی به آن ۲٪ گرم تیمرسال به ازاء هر ۱۰ میلی لیتر آنتی‌ژن اضافه گردید و در ۲۰°C - نگهداری شد.

تهیه سرم فیزیولوژی به عنوان شاهد: از سرم فیزیولوژی ۸/۵ در هزار به عنوان شاهد در تزریق پوستی استفاده گردید.

اندازه گیری پروتئین: با استفاده از سرم آلبومین کریستاله گاوی به عنوان استاندارد، پروتئین موجود در واحد حجم آنتی‌ژن را طبق روش لوری و همکاران محاسبه گردید.

آزمایش رسوب در ژل: این آزمایش براساس روش اکتولونی انجام گردید (اردهالی و همکاران، ۱۹۷۷).

آزمایش کانترایمونو الکتروفورز: این آزمایش براساس تکنیک اردهالی و همکاران انجام شد.

روش آزمایش: ۲۵ سانتی متر مکعب از آگار مذاب را در داخل صفحات مخصوص ۸×۵/۳ سانتی متر مکعب ریخته و پس از سفت



درجه بندی	قرمزی بر حسب میلیمتر	برجستگی بر حسب میلیمتر
O	۰	۰
±	۰ - ۱۰	۰ - ۱۰
۱+	۱۱ - ۲۰	۰ - ۱۰
۲+	۲۱ - ۳۰	۰ - ۱۰ <sup>a</sup>
۳+	۳۱ - ۴۰	۱۰ - ۱۵ <sup>b</sup>
۴+	۴۰	۱۵

a- برجستگی ویا برجستگی به علاوه پاهای کاذب

b- برجستگی ویا برجستگی به علاوه تعداد زیادی پاهای کاذب

خرگوشها در ۳ تزریق اولیه هیچگونه آنتی بادی بوجود نیامده بود. یک هفته پس از تزریق چهارم نتایج بدست آمده به شرح زیر می باشد. ۱- سرم خرگوشها شماره ۱ و ۲ که با آنتی ژن نجوشیده تزریق شده بود یک خط رسوب را نشان میداد.

۲- سرم خرگوش شماره ۳ که با آنتی ژن جوشیده تزریق شده بود نیز خط رسوبی شبیه خرگوشهای ۱ و ۲ ظاهر نموده ولی در سرم خرگوش شماره ۴ هیچگونه آثاری از وجود آنتی بادی مشاهده نگردید. (عکس شماره ۱) آزمایش کانترایمونوالکتروفورز بر روی سرم خرگوشها: سرم هر چهار خرگوش بطور جداگانه باروش کانترایمونوالکتروفورز مورد آزمایش قرار گرفت.

آنتی ژن به کار برده شده در این آزمایش مایع ناخالص کیست هیداتید بود. خرگوشهای ۱ و ۲ خط رسوبی واضحی نشان دادند. خرگوش شماره ۳ خط رسوب ضعیف و خرگوش شماره ۴ هیچگونه خط رسوبی نشان نداد. به عبارت دیگر، نتایج حاصله عیناً شبیه آزمایش رسوب در ژل بود. (عکس شماره ۲).

آزمایش الکتروایمونودیفیوژن: آزمایش الکتروایمونودیفیوژن بر روی سرم های ۴ خرگوش ذکر شده انجام گرفت.

همانگونه که در عکس های شماره ۳ و ۴ ملاحظه میشود سرم متعلق به خرگوشهای شماره ۱ و ۲ خطوط رسوبی تقریباً مشابهی با ارتفاعات مختلف تولید میکنند. هر دو سرم با آنتی ژن نجوشیده ایجاد دو خط رسوبی به ارتفاع ۷ و ۶ میلیمتر نمودند ولیکن با آنتی ژن جوشیده یک خط رسوبی کمرنگ دیده شد. سرم خرگوش شماره ۳ یک خط رسوب ضعیف با آنتی ژن ناخالص تولید نمود ولیکن هیچگونه خط رسوبی با آنتی ژن جوشیده نشان نداد. (عکس شماره ۵) سرم خرگوش شماره ۴، با آنتی ژن های جوشیده و نجوشیده هیچگونه واکنشی نشان نداد (عکس شماره ۶).

ب- قدرت آنتی ژنی مایع کیست هیداتید در سرم انسان مبتلا

واکنش آرتوس: ۱۰-۸ ساعت پس از تزریق، محل تزریق از نظر واکنش آرتوس مورد بررسی قرار گرفت (فوندبرگ و همکاران، ۱۹۷۳).

آلرژی تأخیری: روش اندازه گیری آلرژی تأخیری بر اساس تکنیک پلگرینو و همکاران انجام گرفت. در این روش قرمزی و سفیدی پس از ۳۶-۲۴ ساعت بعد از تزریق آنتی ژن بررسی شد. سطح برجستگی بر اساس فرمول زیر محاسبه گردید.

مجدور شعاع  $A = \pi$  (سطح برجستگی)، اندازه یک سانتیمتر مربع یا بیشتر به عنوان واکنش مثبت تلقی میگردد (بلگرینو و همکاران، ۱۹۶۱).

نتایج حاصل: مقدار پروتئین هر کدام از نمونه ها بطور جداگانه اندازه گیری شد. مقدار پروتئین نمونه ها بطور متوسط از ۲۳/۹ میلی گرم در هر میلی لیتر تا ۱۸۴/۲ میلی گرم در هر میلی لیتر متغیر بود. پس از مخلوط کردن نمونه مقدار پروتئین آنتی ژن مخلوط را به صورت خام (نجوشیده) و جوشیده اندازه گیری و نتایج زیر حاصل گردید. مقدار پروتئین آنتی ژن نجوشیده، ۷۶/۲ میلی گرم در هر میلی لیتر و آنتی ژن جوشیده ۶۵/۲ میلی گرم در هر میلی لیتر بود. سپس با تبدیل پروتئین به نیتروژن از فرمول نتایج زیر بدست آمد.

مقدار نیتروژن  $\times 6/25 =$  مقدار پروتئین مقدار نیتروژن آنتی ژن نجوشیده، ۱۲/۱۹۲ میلی گرم در ۱۰۰ میلی لیتر و مقدار نیتروژن آنتی ژن جوشیده، ۱۵/۴۳۲ میلی گرم در ۱۰۰ میلی لیتر.

مطالعه قدرت آنتی ژنی کیست هیداتید: الف- قدرت آنتی ژن پس از تزریق به خرگوش: مایع کیست هیداتید ناخالص و جوشیده طبق روشی که به آن اشاره شد به خرگوش تزریق گردید. در فاصله هر تزریق، خون خرگوشها برای وجود آنتی بادی به طریقه رسوب در ژل مورد آزمایش قرار گرفت. نتایج حاصل نشان داد که در سرم



به کیست هیداتید:

۱- رسوب در ژل: این آزمایش با سرم بیمار مبتلا انجام گرفت. با آنتی ژن نجوشیده تقریباً ۵ سرم از ۶ نمونه مورد آزمایش جواب مثبت دادند. با آنتی ژن جوشیده، فقط سه سرم از ۶ سرم بیمار مبتلا به کیست هیداتید جواب مثبت داده و سایر سرمها، خطوط رسوبی تولید نکردند. (عکس ۷، ۸)

آزمایش کانترایمونوالکتروفورز: با سرم بیمار مبتلا به کیست هیداتید آزمایش کانترایمونوالکتروفورز نیز انجام گرفت. با آنتی ژن نجوشیده، ۵ نمونه از سرم تولید خط رسوبی نموده ولی با آنتی ژن جوشیده فقط یک نمونه از سرم ایجاد خط رسوبی کرد. (عکس شماره ۹)

آزمایش الکتروایمونودیفیوژن: سرم ۱۰ بیمار مبتلا به کیست هیداتید به دو گروه تقسیم شد ۵ رسوبی مترمکعب از سرمهای بیمار را با یکدیگر مخلوط و با آن آزمایش الکتروایمونودیفیوژن انجام گرفت.

نتایج آزمایش چنین است: سرمهای مخلوط یک دسته با آنتی ژن نجوشیده دو خط رسوب با طولهای ۳ و ۸ میلی متر را بوجود آورد. همین سرمها، با آنتی ژن جوشیده فقط یک خط رسوب به طول ۳ میلی متر ایجاد نمود (عکس شماره ۱۰)

سرمهای مخلوط دسته دوم با آنتی ژن نجوشیده سه خط رسوب با طولهای ۳/۶، ۲/۳ و ۲ میلی متر ایجاد کرد و با آنتی ژن جوشیده یک خط رسوب به طول ۲۷ میلی متر بوجود آورد. (عکس شماره ۱۱).  
آزمایش کراس الکتروایمونودیفیوژن: ۵ رسوبی مترمکعب از سرم بیمار مبتلا به کیست هیداتید را با یکدیگر مخلوط و با آن آزمایش کراس الکتروایمونودیفیوژن انجام گرفت. با آنتی ژن نجوشیده دو خط رسوبی به طول ۵/۶ و ۲ میلی متر و با آنتی ژن جوشیده فقط یک خط رسوبی به طول ۲۹ میلی متر دیده شد (عکس شماره ۱۲ و ۱۳).

آزمایش پوستی: مقدار پروتئین و نیتروژن آنتی ژن مخلوط نجوشیده و جوشیده را تعیین و پس از آن مقدار نیتروژن آن طوری تنظیم گردید که در هر میلی لیتر آن تقریباً ۳ میکروگرم نیتروژن باشد. ۵ رسوبی مترمکعب از هر یک از آنتی ژنهای ناخالص و جوشیده برای آزمایش پوستی به کار برده شد.

نتایج آزمایش پس از ۲۰-۲۵ دقیقه برای آنتی ژنهای ناخالص ۱-۸ ساعت برای واکنش آرتوس و ۳۶-۲۴ ساعت جهت آنتی تأخیری مشاهده و نتایج آن یادداشت شد. آزمایش پوستی با آنتی ژن ناخالص و جوشیده رقیق شده در مورد ۱۲ بیمار که وجود کیست در آنان با عمل جراحی ثابت شده و نیز ۶ بیماری که برای بیماریهای مختلف در بیمارستانهای شیراز بستری بودند انجام گرفت. شدت واکنش آلتزی فوری در بیماران از ۲ تجاوز نمود و آلتزی

تأخیری و واکنش آرتوس در مورد همه آنها منفی بود. لذا چنین تصور شد که این مسئله مربوط به کمی میزان نیتروژن موجود در آنتی ژن باشد. بنابراین تصمیم گرفته شد که آنتی ژن رقیق شده ناخالص برای آزمون پوستی بیماران بکار برده شود.

تزریق پوستی بیماران با آنتی ژن ناخالص: ۵ رسوبی مترمکعب از آنتی ژن ناخالص که دارای ۷۶/۲ میلی گرم پروتئین و ۱۲/۱۹۲ میلی گرم نیتروژن در هر میلی لیتر آن است برای آزمون پوستی بکار برده شد. وجود کیست در بیماران با عمل جراحی به اثبات رسیده و پراکنندگی کیست به شرح زیر بود:

کیست کبد ۲ نفر، کیست ریه ۱۷ نفر و کیست سایر اجزاء ۴ نفر، دو بیمار مبتلا به کیست کبد و کیست ریه بودند.

کنترل: مجموعاً از ۳ بیمار بستری و سرپائی که مبتلا به کیست هیداتید نبودند و نیز افراد سالم تشکیل شده بود. مدفوع کلیه افراد کنترل برای وجود تنیا فاسیولاهپاتیکا مورد آزمایش انگل شناسی قرار گرفت. نتایج بدست آمده بدین ترتیب بود:

۱- به نظر میرسد آنتی ژنی که دارای ۱۲/۱۹۲ میلی گرم نیتروژن در هر میلی لیتر باشد مناسبتر از آنتی ژنی است که دارای ۳ میکروگرم نیتروژن در هر میلی لیتر باشد.

۲- ۳۹ نفر از ۴۳ نفر آلتزی فوری مثبت و ۲۷ نفر از ۴۳ نفر آلتزی تأخیری مثبت نشان دادند.

نتیجه گیری آماری: با استفاده از آزمون Chi-Square مشخص میگردد که در بین بیمارانی که آلتزی فوری آنها کسی در آنها + و ۳ بود هیچگونه تفاوت قابل ملاحظه ای موجود نیست در صورتیکه بین واکنشهای + و ۳ و + و ۴ با اختلاف قابل ملاحظه ای با احتمالی کمتر از ۵ درصد ( $P < 0.05$ ) مشاهده گردید. در این مقاله بیمارانی که مبتلا به کیست هیداتید بودند ولی واکنش + را نشان دادند منفی و از + تا + ۴ مثبت گرفته شده است.

۲- در آزمایش آلتزی فوری آنها کسی نسبت به آلتزی تأخیری حساسیتی برابر با ۸۳ درصد و ویژگی برابر با ۹۱ درصد مشاهده میشود.

۳- بین آلتزی تأخیری و آزمایش کانترایمونوالکتروفورز حساسیتی برابر ۶۶ و ویژگی برابر با ۷۷ درصد بدست آمده است. بنابراین نتیجه گیری میشود که آزمایش کانترایمونوالکتروفورز آزمایش مورد استفاده در آزمایشگاه میکروبی شناسی دانشکده پزشکی دانشگاه شیراز و واکنش تأخیری (گرچه دو پدیده مختلف را اندازه گیری میکنند) از لحاظ کاربرد یکی هستند و حساسیت و ویژگی هر دو یکسان میباشد. در صورتیکه آزمایش کانترایمونوالکتروفورز و آلتزی فوری



انافیلکسی از نظر حساسیت و ویژگی یکسان نمی باشد.

### بحث

از زمانیکه بیماری کیست هیداتید شناخته شد، بشر درصدد یافتن علت بیماری، راههای تشخیص و طرق مبارزه با آن بوده است. مانند هر بیماری عفونی، محققین ابتدا طرق بالینی و سپس روشهای آزمایشگاهی را برای تشخیص این بیماری مورد بررسی و پژوهش قرار داده و از روشهای سرولوژیکی مختلفی استفاده نمودند. مشکل هر آزمایش سرولوژی یافتن آنتی ژن مناسب و نسبتاً خالص است که در این مورد عده ای از محققین مایع کیست هیداتید را بعنوان آنتی ژن مورد مصرف قرار داده سعی نمودند به صورت مختلف از جمله، دیالیز کردن، پودر کردن و یا جوشاندن آنرا خالص نمایند. برخی نیز از اسکولکس و یا غشاء پودر شده کیست هیداتید بعنوان آنتی ژن استفاده نموده اند. در این بررسی سعی شده است آنتی ژن مناسبی برای آزمون پوستی و روش کانترایمونوالکتروفورز تهیه شود.

بعلاوه این روش از نظر حساسیت و اختصاصی بودن برای تشخیص بیماری کیست هیداتید در رابطه با محل کیست مورد بررسی قرار داده شد. برای این منظور مایع کیست هیداتید از چند بیمار مبتلا تهیه و سعی شد بوسیله جوشاندن تا حدی خالص گردد. پس از تعیین پروتئین و نتیروژن بدست آمده و تنظیم مقدار نیتروژن آن بمیزان  $12/192$  میکروگرم در هر میلی لیتر، آنرا برای ارزیابی قدرت آنتی ژنی و نیز یافتن الگو و تعداد آنتی ژنهای قابل رسوب، نمونه ای از آنتی ژنهای فوق را به چند خرگوش تزریق و سرم آنها را با طرق مختلف مانند رسوب در ژل، کانترایمونوالکتروفورز الکترو ایمونودیفیوژن مورد بررسی قرار گرفت. نتایج حاصله در تجزیه سرم خرگوش و انسان نشان داد که در آنتی ژن جوشیده قسمتی از سلکولهای بزرگ به سلکولهای کوچکتر غیر قابل رسوب تبدیل میگردد. به همین علت در روش ژل دیفیوژن و کانترایمونوالکتروفورز خطوط رسوب از ۲ در آنتی ژن نجوشیده به یک خط رسوب در آنتی ژن جوشیده تقلیل می یابد. همچنین حرکت آنتی ژنها نیز در مورد آنتی ژن نجوشیده در فاصله کمتری از مبدأ نسبت به آنتی ژن جوشیده مشاهده میشود. در این بررسی سرم بیماران مبتلا به کیست هیداتید نیز به منظور سنجیدن قدرت آنتی ژنی مایع کیست هیداتید مورد مطالعه قرار گرفته و نتایج مشابهی مانند آنچه در خرگوش و با تزریق مصنوعی بدست آمده بود حاصل شده است. در آزمایش رسوب در ژل و کانترایمونوالکتروفورز، با آنتی ژن نجوشیده خطوط رسوبی واضح و با آنتی ژن جوشیده، خطوط رسوب ضعیفتری مشاهده میشود سایر محققین هم جهت تعیین تعداد خطوط رسوبی در مایع

کیست هیداتید، از روش ایمونوالکتروفورز استفاده نموده اند، که با آنتی ژن و آنتی بادی دست نخورده نتیجه رضایت بخشی بدست نیامده است. زیرا ظاهراً آنتی ژنهای موجود در مایع کیست دست نخورده خطوط رسوبی چندانی با سرم انسان مبتلا ایجاد نمود (دوتورینی و همکاران ۱۹۷۷). به همین جهت این محققین تصمیم گرفتند از آنتی ژن و آنتی بادی تغلیط شده برای انجام ایمونوالکتروفورز و تعیین تعداد خطوط رسوب استفاده نمایند. با این روش دقیق، محققین توانسته اند در حدود ۱۹ خط رسوب با مایع کیست هیداتید گوسفند مبتلا بدست آورند (کردی و همکاران، اورپول و همکاران). روش الکتروایمونودیفیوژن بطور کلی روش چندان حساس برای تعیین آنتی ژنهای مختلف مایع کیست هیداتید نیست. شاید به همین دلیل است که تعداد خطوط رسوبی دریافتی ما از ۳ خط تجاوز نمیکنند به علاوه در آزمایشهای انجام گرفته از مایع کیست هیداتید انسان استفاده شده است که مسلماً ترکیبات آن با مایع کیست هیداتید حیوانات دیگر مثلاً گوسفند متفاوت میباشد. شاید مناسب باشد که مایع مخلوط کیست هیداتید گوسفند با روش الکترو ایمونودیفیوژن از نظر قدرت و الگوی آنتی ژنی مورد مطالعه قرار گیرد و نیز مایع کیست هیداتید انسان با روش ایمونوالکتروفورز به همین منظور مورد تجزیه واقع شود. برای آزمون پوستی در بیماران مبتلا و نیز گروه کنترل از هر دو آنتی ژن فوق استفاده شده است. نتیجه بدست آمده در آزمون پوستی بیانگر آن است که آنتی ژنی که به وسیله جوشاندن تا حدی خالص شده برای آزمون پوستی مناسب نبوده است، زیرا این آنتی ژن در اکثر موارد واکنش مثبتی در بیماران ایجاد نموده است. به علاوه واکنش ضعیفی که در بیماران مبتلا به کیست هیداتید ایجاد شده تقریباً مانند واکنشی است که در افراد سالم و یا بیماران مبتلا به کیست هیداتید نبوده مشاهده میگردد. بنابراین تصمیم گرفته شد از مخلوط مایع کیست هیداتید بدست آمده از چند بیمار مبتلا به کیست هیداتید بدون جوشاندن و یا خالص کردن استفاده گردد. آزمون پوستی با آنتی ژن اخیر در مورد ۳ بیمار مبتلا به کیست هیداتید و ۳ کنترل از افراد سالم و یا بیماران مبتلا به کیست هیداتید نمودند انجام گرفته است که نتیجه حاصله رضایت بخش می باشد. بدین معنی که این آنتی ژن ۸۳ درصد حساسیت و ۹۱ درصد ویژگی از خود نشان میدهد. نتایج بدست آمده در مورد مقایسه آنتی ژن ناخالص و جوشیده در این آزمایش با نتایج بدست آمده توسط ویلیام (۱۹۷۲) و یارزایل (۱۹۷۵) تطبیق نمی کند. محققین ناسبرده در آزمایشهای خود دریافتند که آزمایش پوستی با آنتی ژن جوشیده در مقایسه با آنتی ژن ناخالص از حساسیت زیادتری برخوردار است. شاید دلیل اختلاف بین یافته ما و آنچه ویلیام و یارزایل پیدا کرده اند مربوط به منشأ آنتی ژن مصرفی باشد. در آزمایشهای انجام شده مایع کیست هیداتید انسان مورد استفاده قرار



ویژگی دست یافتیم.

آزمایش دیگری که در این پژوهش مورد مطالعه قرار گرفته، کانترایمونوالکتروفورز است. این آزمایش که از سال ۱۹۷۱ تا کنون برای تشخیص این بیماری مورد استفاده قرار میگیرد و در آزمایشگاه میکروبیشناسی دانشکده پزشکی دانشگاه شیراز نیز بطور روزمره استفاده میگردد، چنین پیشنهاد شده که از سایر آزمایشهای بدلیل ساده و سریع بودن برتر است (اردهالی و همکاران، پینون و همکاران، مانستو و همکاران).

در آزمایش کانترایمونوالکتروفورز با سرم ۱ بیمار مبتلا به کیست هیداتید، با آنتی ژن جوشیده فقط در مورد دو بیمار خطر سوبی ضعیفی مشاهده میشود و سرم ۸ بیمار دیگر منفی است ولیکن با آنتی ژن ناخالص کیست هیداتید ویژگی رضایت بخشی بدست میآید بهمین جهت پیشنهاد میشود که برای تشخیص آزمایشگاهی این آنتی ژن بر آنتی ژن جوشیده مزیت دارد.

کاگن معتقد است در صورتی که نمونه های سرم به نسبت ۱/۱ غلیظ شوند ویژگی آزمایش افزایش مییابد (ماگاجان و همکاران، ۱۹۷۶). عده ای دیگر از محققین بر این عقیده اند که خالص نمودن مایع کیست هیداتید و غلیظ کردن سرم، حساسیت و ویژگی این آزمایش را افزایش خواهد داد (ماگاجان و همکاران، ۱۹۷۶، مانستو و همکاران، ۱۹۸۰).

محققینی که از این روش پیروی کرده اند همگی از مایع کیست هیداتید ناخالص تهیه شده از یک بیمار یا یک حیوان به عنوان آنتی-ژن استفاده نموده اند ولیکن نتایج ما که با مخلوطی از مایع کیست های هیداتید انسان بدست آمده سبب آنست که از نظر حساسیت و ویژگی درصد بالاتری را نشان میدهد و از این نظر (حساسیت و ویژگی) این آزمایش مشابه آلرژی تأخیری است، با این تفاوت که برای کانترایمونوالکتروفورز دستگاه کانترالکتروفورز ضروری است.

برتری آزمون پوستی بر سایر روشها این است که اولاً در تمام مراکز درمانی بوسیله تکنیسین قابل انجام است. ثانیاً از نظر اقتصاد نیز مقرون بصرفه میباشد.

گرفته در حالیکه ویلیام آنتی ژن مورد مصرف خود را از مایع کیست هیداتید گوسفند و یارزایل آنتی ژن مورد استفاده را از مایع کیست هیداتید گاوی تهیه نموده اند و این اختلاف احتمالاً مربوط به میزان پروتئین های سرم در مایع کیست هیداتید می باشد. بطوریکه گزارش کرده اند قدرت آنتی ژن این مایع در کیست حیوانات مختلف متفاوت است (خرسندی و همکاران، ۱۹۷۲).

در رابطه با محل کیست و مثبت شدن آزمایش پوستی، نتایج حاصله کاملاً شبیه به نتایج ویلیام یارزایل و کاگن است. در این بررسی مشاهده میشود درصد بیشتری از بیماران دارای کیست کبدی نسبت به مبتلایان به کیست ریه مثبت می باشند (کاگن و همکاران، ۱۹۶۶). دریافته ما در بین کنترل ها، دو بیمار غیر مبتلا به کیست هیداتید با آزمایش پوستی، +۲ را نشان داده اند و به عبارت دیگر مثبت کاذب بوده اند این امر شاید به دلیل اختصاصی نبودن آنتی ژن باشد. این آزمایش در بعضی از انگل های روده ای مثبت میگردد و علت آن واکنش تداخلی است که بین این انگل و سایر سیستمها وجود دارد. به همین جهت در تمام کنترلها، آزمایش مدفوع از نظر انگل شناسی به عمل آمده است.

در آزمایش پوستی انجام شده، در ۴ مورد نیز واکنش منفی کاذب مشاهده میگردد. به عقیده بعضی از محققین ممکن است واکنش منفی کاذب یا به علت وجود یک مرحله مقاوم کیست با غشاء سالم و دست نخورده باشد و یا به علت نازا بودن کیست که در این حالت واکنش ایمنی ایجاد نخواهد کرد.

در این بررسی، آلرژی فوری آنافیلاکسی، واکنش آرتوس و آلرژی تأخیری مورد مقایسه فرار گرفته اند، نتایج حاصله نشان داد که: اولاً واکنش آرتوس در این بیماری بوجود نمی آید. ثانیاً واکنش آنافیلاکسی از حساسیت بیشتری نسبت به آلرژی تأخیری برخوردار است. این یافته ما در حقیقت تأییدی بر نتایج کاگن (۱۹۶۶)، یارزایل (۱۹۷۵) و ناتانلس (۱۹۷۳) است. به نظر ما که در تأیید نظرات کاگن میباشد بررسی هردو واکنش فوری و تأخیری به این آزمایش ارزش تشخیص بیشتری میدهد. زیرا با بررسی هردو واکنش به نتایج ۸۳ درصد حساسیت و ۹۱ درصد

واکنش آلرژی فوری (انافیلاکسی) در ۴۳ بیمار مبتلا به کیست هیداتید در رابطه با محل کیست در آنان: واکنش آلرژی تأخیری\* در رابطه با محل کیست در ۴۳ بیمار مورد آزمایش:

محل کیست	تعداد افراد مبتلا	تعداد مثبت*	درصد	محل کیست	تعداد افراد مبتلا	تعداد مثبت	درصد
کبد	۲۲	۲۱	۹۵	کبد	۲۲	۱۵	۶۸/۱۸
ریه	۱۷	۱۵	۸۸	ریه	۱۷	۱۳	۷۶/۷۴
سایر احشاء	۴	۳	۷۵	سایر احشاء	۴	۱	۲۵
مجموع	۴۳	۳۹	۹۱	مجموع	۴۳	۲۹	۶۸/۴۴

$$\text{حساسیت این آزمایش} = \frac{۲۹}{۴۳} \times ۱۰۰ = ۶۷$$

$$\text{حساسیت این آزمایش} = \frac{۳۹}{۴۳} \times ۱۰۰ = ۹۱$$

\* بیمارانی که شدت واکنش آلرژی فوری در آنها مساوی و یا بیشتر از ۲ بود مثبت گرفته شد. \* آلرژی تأخیری، ۴۸ ساعت پس از تزریق آنتی ژن ارزیابی شد.

آزمایش کانتراایمونوالکتروفورز در رابطه با محل کیست در ۴۳ بیمار مورد آزمایش:

محل کیست	تعداد افراد مبتلا	تعداد مثبت	درصد
کبد	۲۲	۱۴	۶۴
ریه	۱۷	۸	۴۷
سایر احشاء	۴	۲	۲۵
مجموع	۴۳	۲۳	۵۳

$$\text{حساسیت} = \frac{۲۳}{۴۳} \times ۱۰۰ = ۵۳$$

شدت واکنش آلرژی فوری (انافیلاکسی) در رابطه با محل کیست در ۴۳ بیمار مبتلا به کیست هیداتید: شدت واکنش آلرژی فوری\*

محل کیست	۱+		۲+		۳+		۴+	
	تعداد	درصد	تعداد	درصد	تعداد	درصد	تعداد	درصد
کبد	۱	۴/۵	۳	۱۳/۶	۸	۳۶/۳	۱۰	۴۵/۴
ریه	۲	۱۱/۷۶	۴	۲۳/۵۲	۹	۵۲/۹۴	۲	۱۱/۷۶
سایر احشاء	۱	۲۵	۲	۵۰	۱	۲۵	—	—
مجموع	۴	۹/۳	۹	۲۰/۹	۱۸	۴۱/۸	۱۲	۲۷/۹

\* ضابطه برای شدت واکنش:

۱+، قرمزی ۲-۱۱ میلیمتر و برجستگی ۱-۵ میلیمتر

۲+، قرمزی ۳-۲۱ میلیمتر و برجستگی ۱-۵ میلیمتر که ممکن است با پاهای کاذب همراه باشد

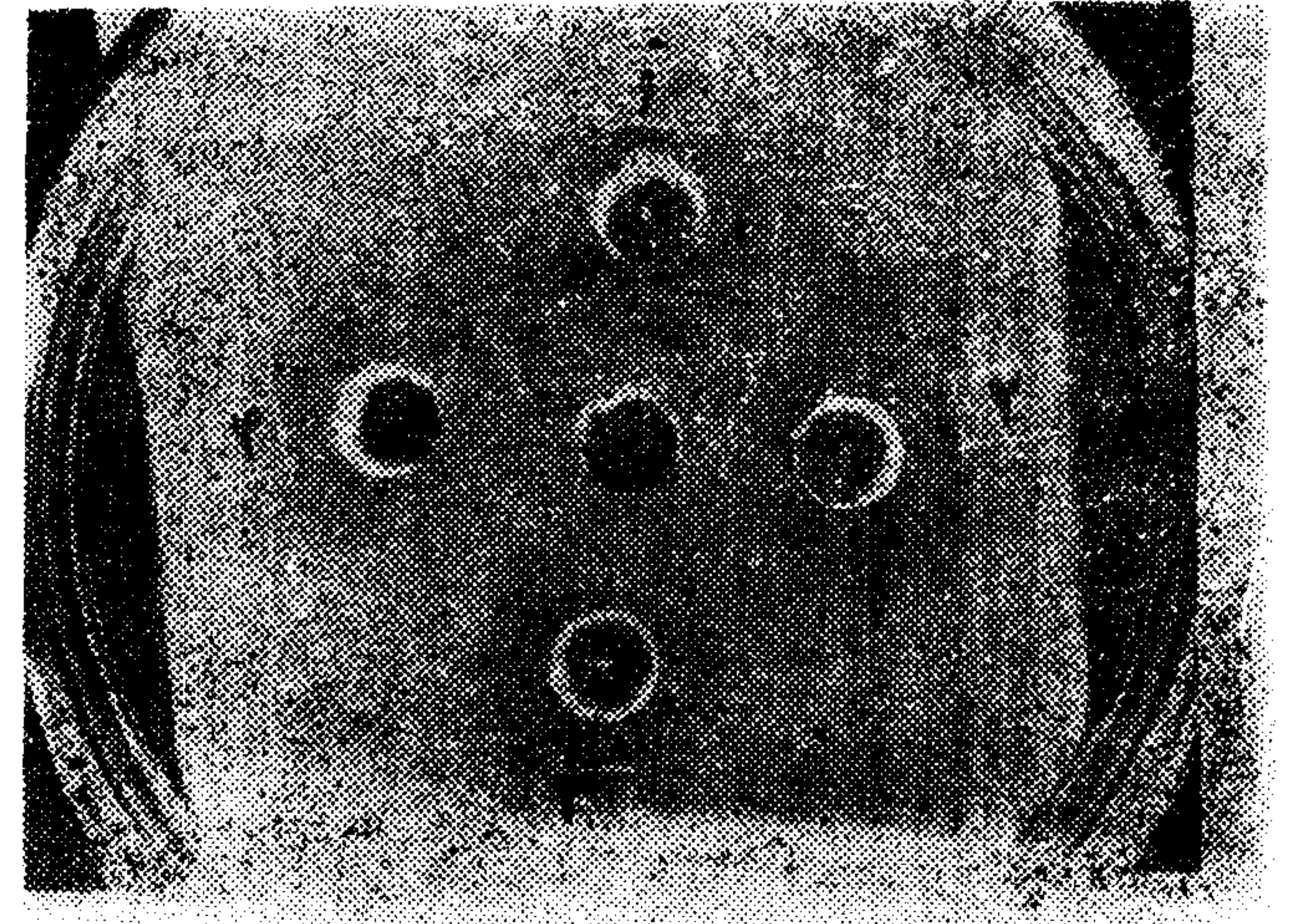
۳+، قرمزی آن ۴-۳۱ میلیمتر و برجستگی آن ۱۰-۱۵ میلیمتر

۴+، قرمزی آن بیشتر از ۴ میلیمتر و برجستگی آن بیشتر از ۱۵ میلیمتر می باشد که ممکن است با پاهای کاذب همراه باشد.

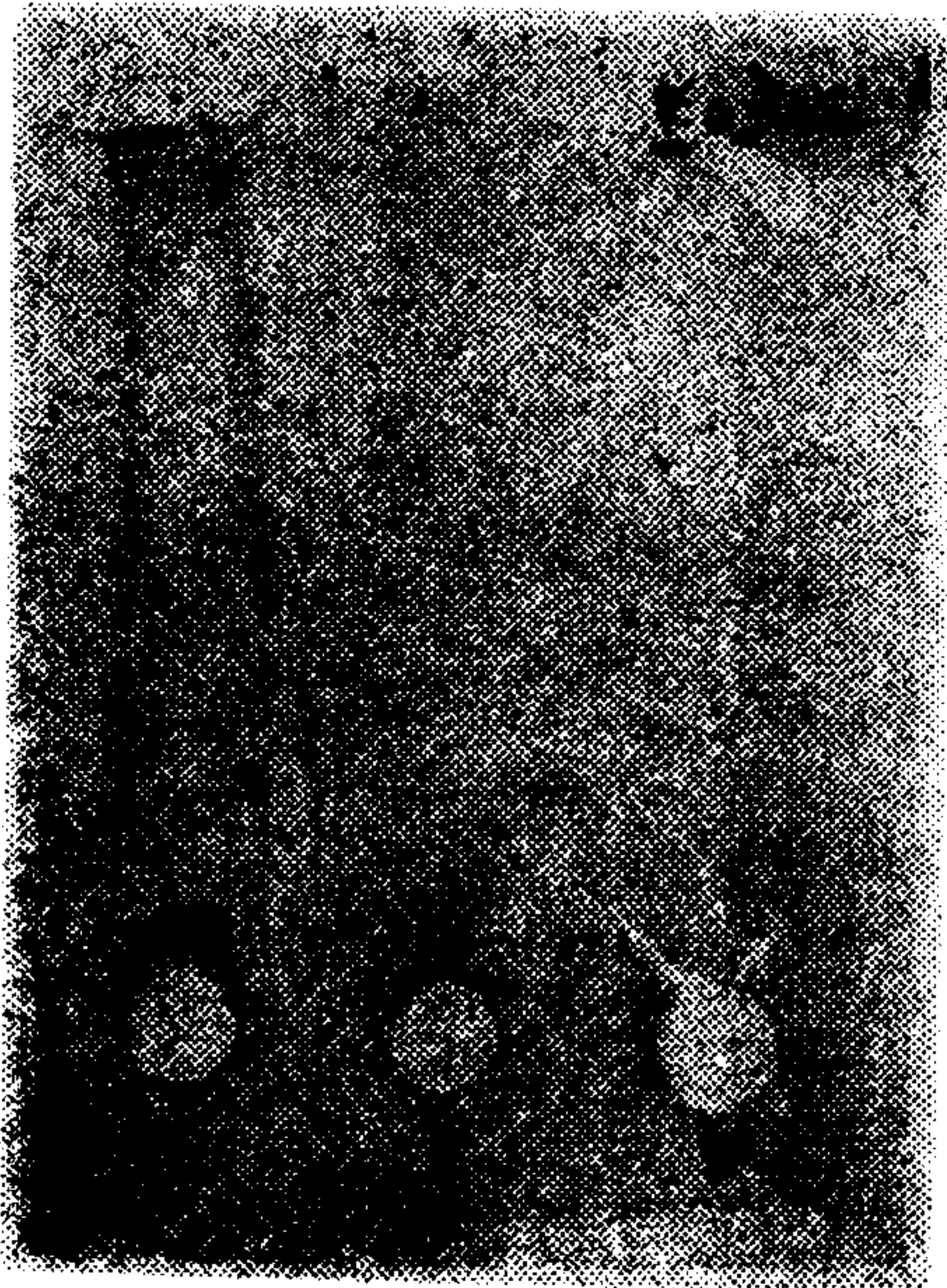




عکس شماره ۲- آزمایش کانترایمونوالکتروفورز  
با سرم خرگوش



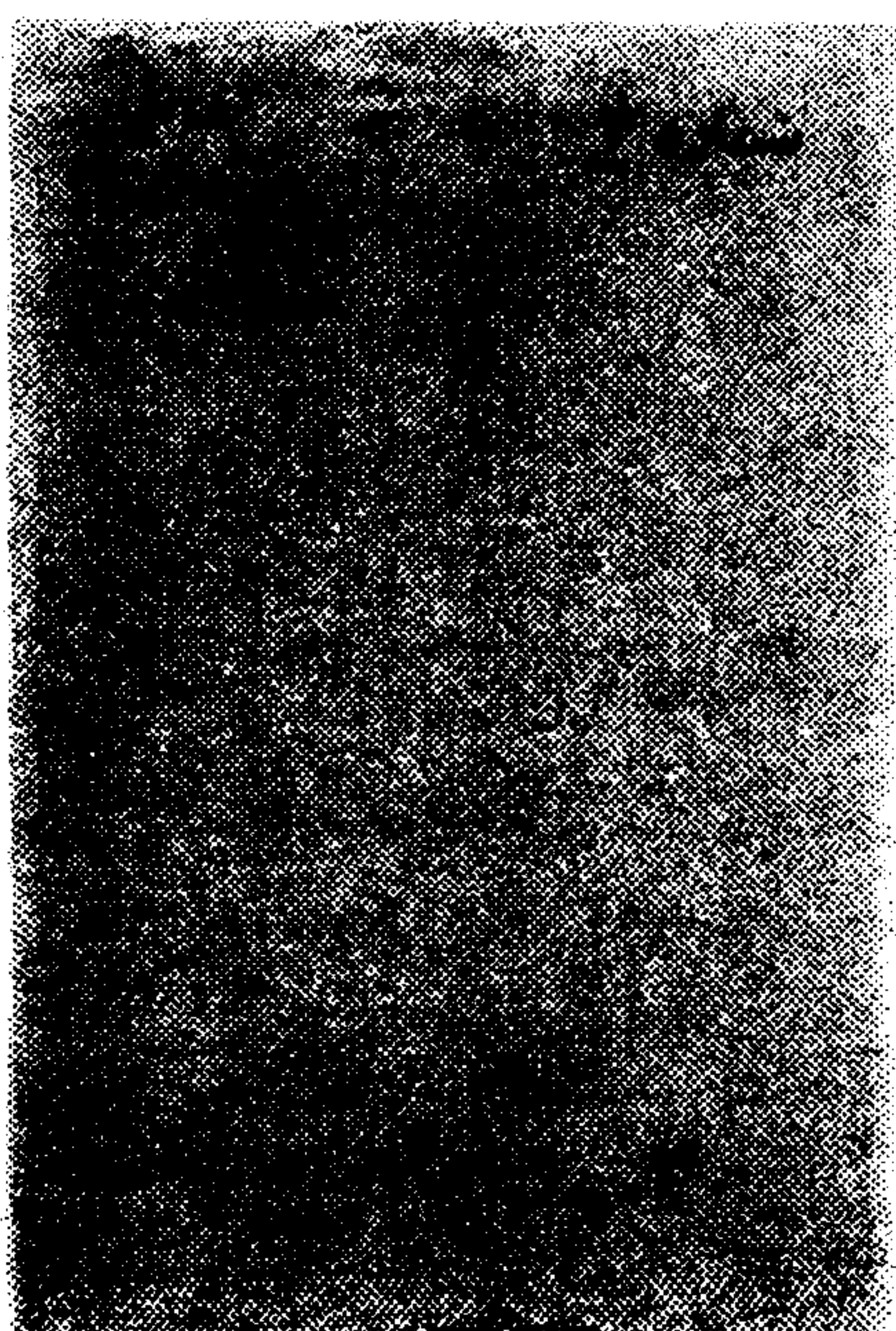
عکس شماره ۱- آزمایش رسوب در ژل  
با سرم خرگوش



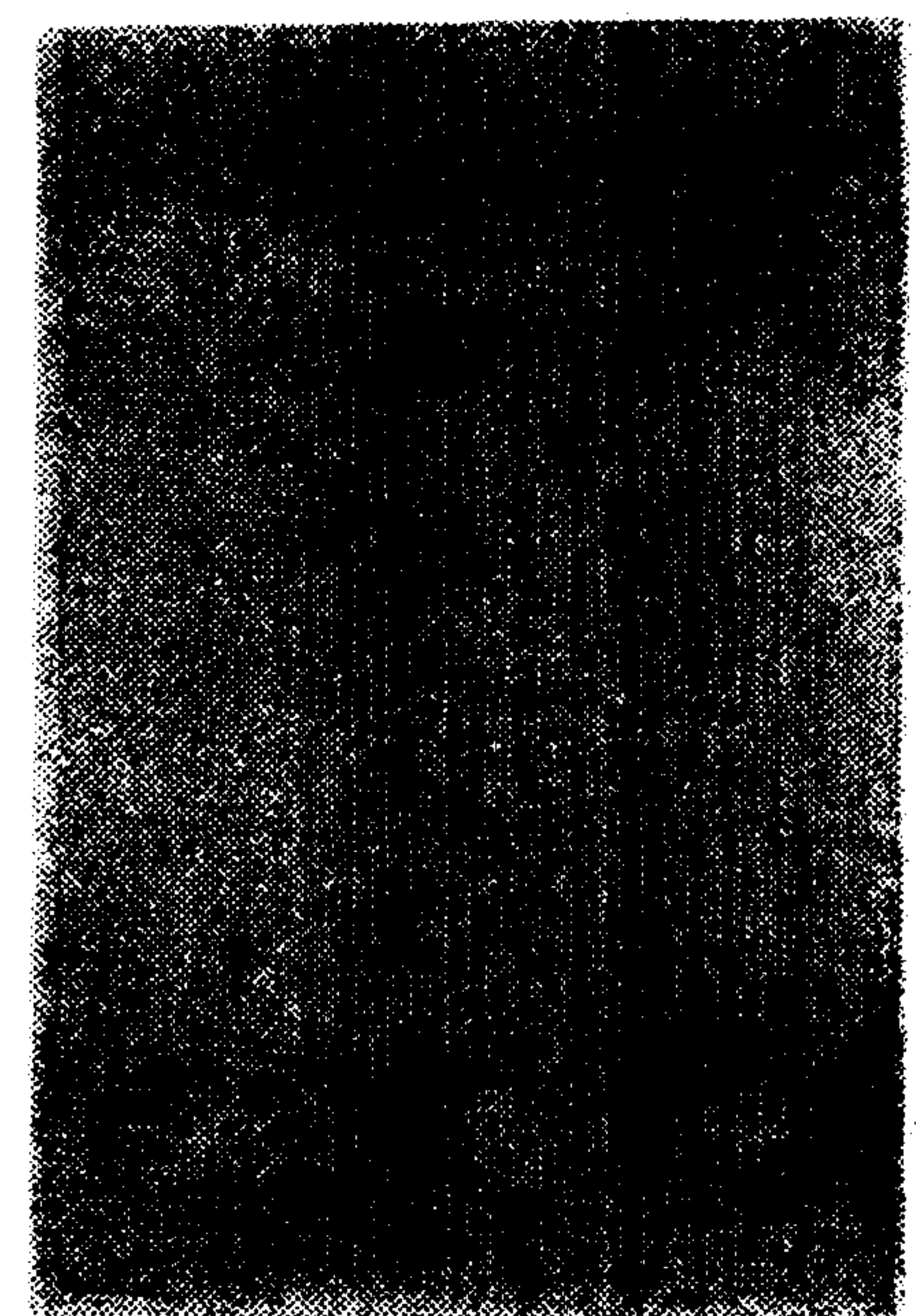
عکس شماره ۴- آزمایش الکتروایمونودیفیوژن  
با سرم خرگوش شماره ۲



عکس شماره ۳- آزمایش الکتروایمونودیفیوژن  
با سرم خرگوش شماره ۱

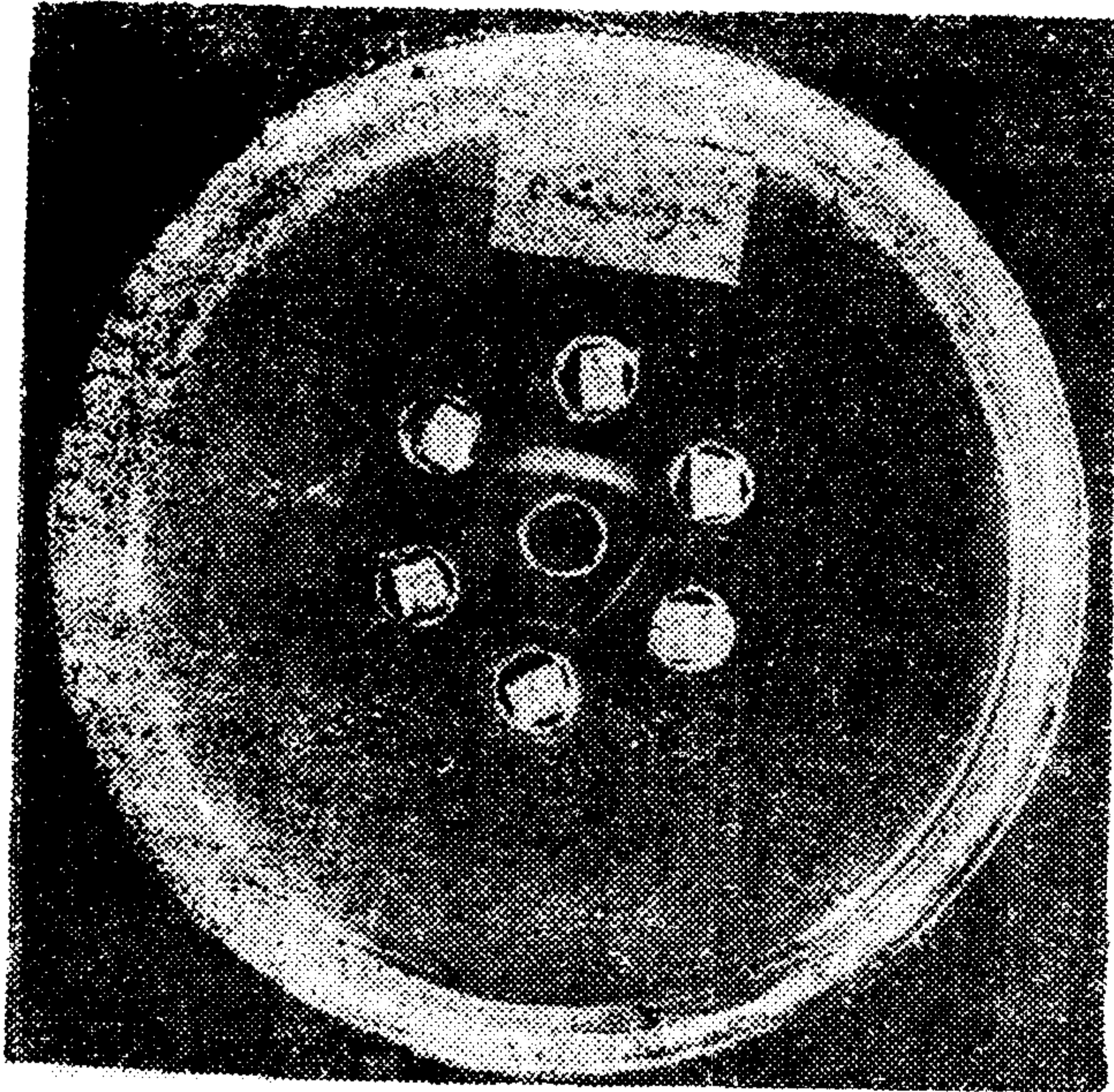


عکس شماره ۶- آزمایش الکتروایمونو-  
دیفیوژن با سرم خرگوش  
شماره ۴

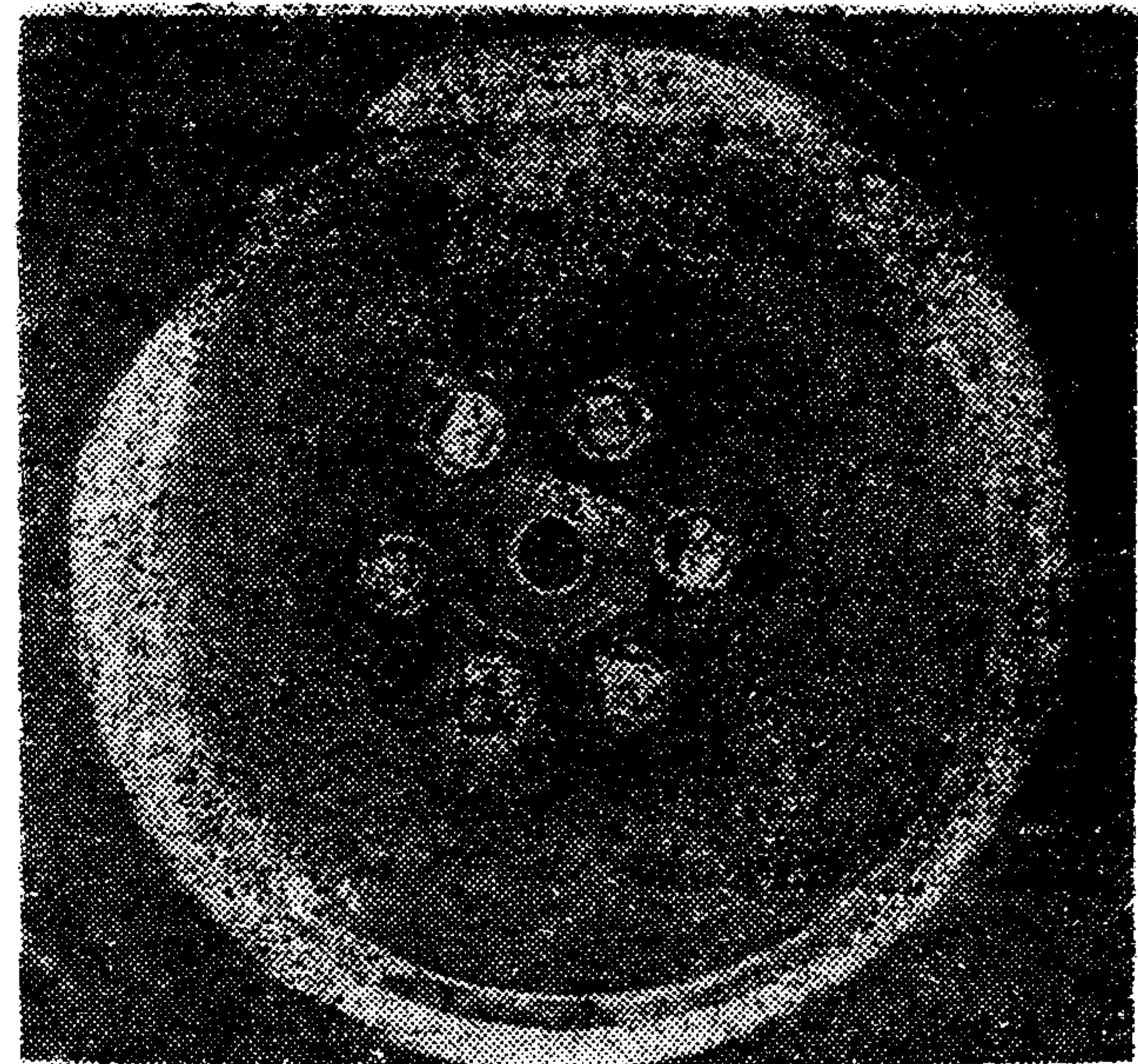


عکس شماره ۵- آزمایش الکتروایمونو-  
دیفیوژن با سرم خرگوش  
شماره ۳

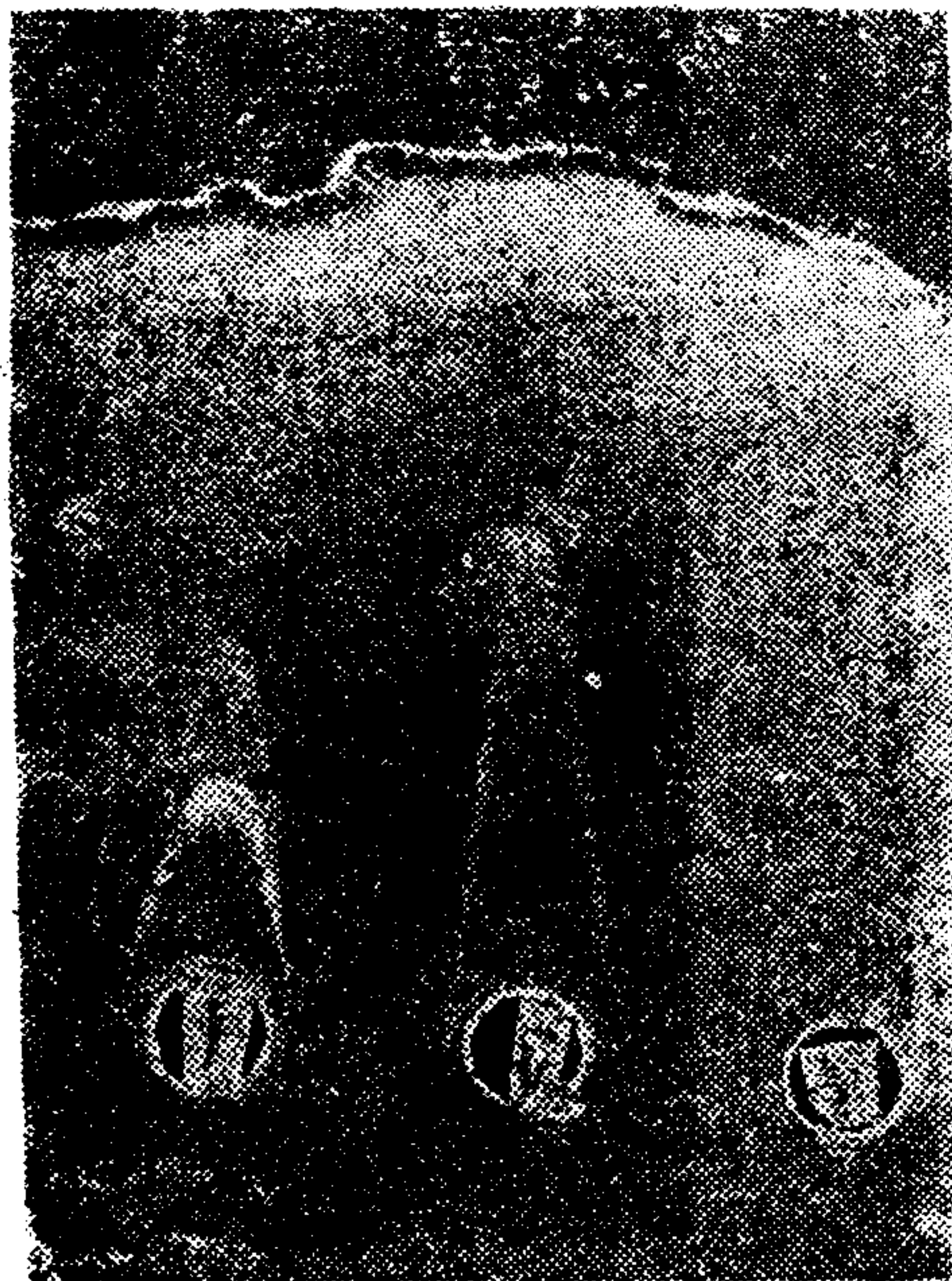




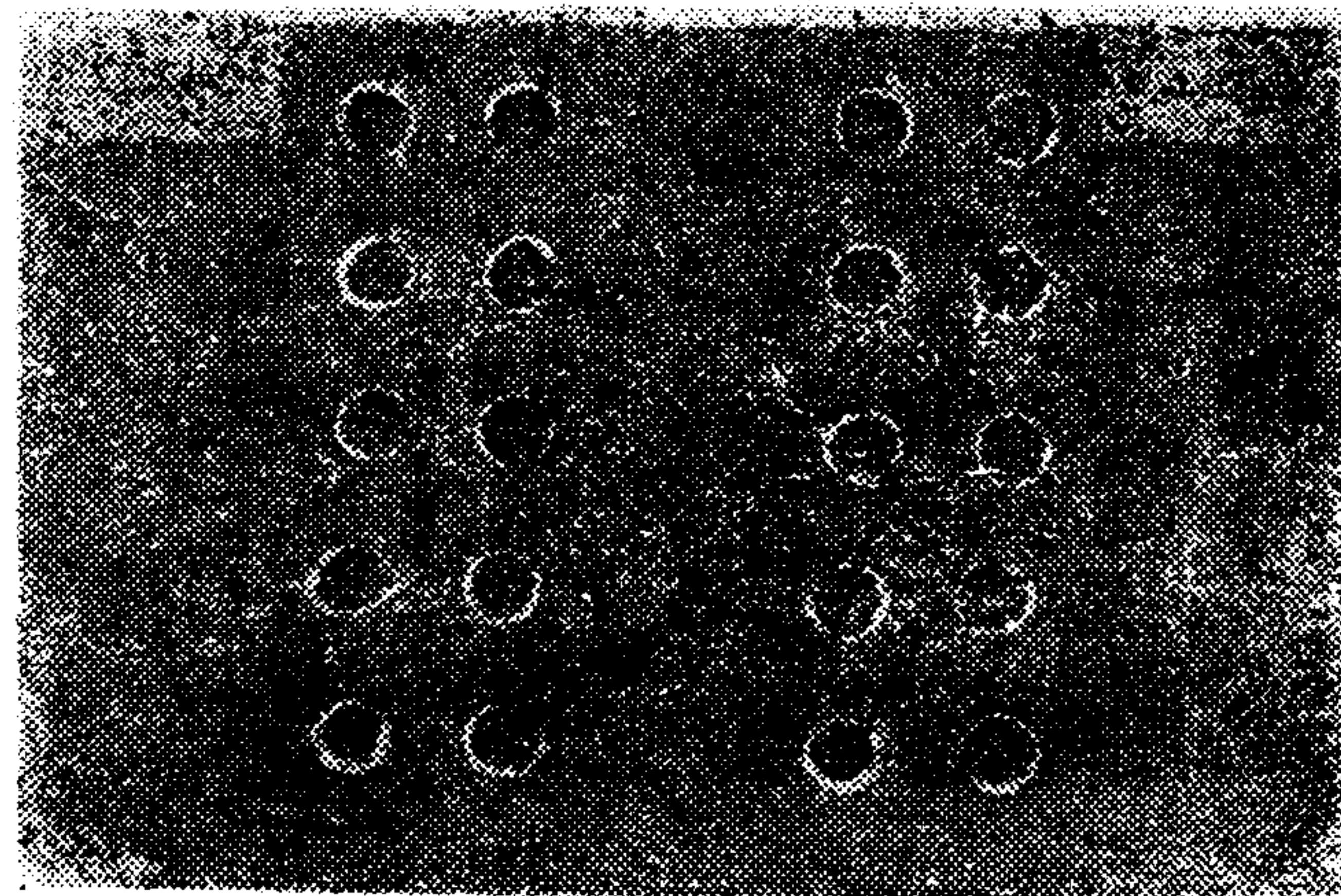
عکس شماره ۷ - آزمایش رسوب در ژل با سرم ه انسان مبتلا و انتی ژن نجوشیده



عکس شماره ۸ - آزمایش رسوب در ژل با سرم ه انسان مبتلا و انتی ژن جوشیده



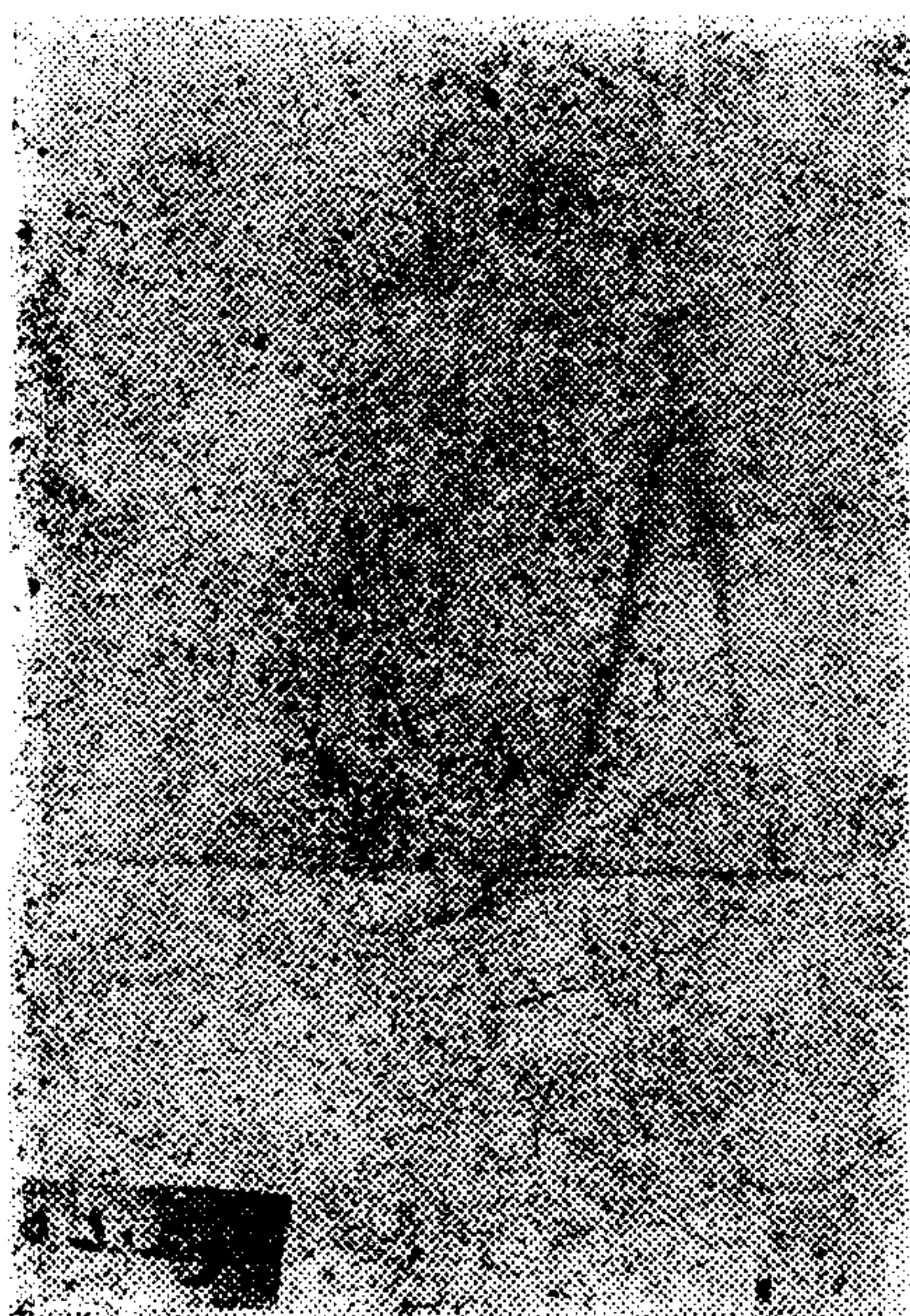
عکس شماره ۱۰ - آزمایش الکتروایمونودیفیوژن با سرم ه انسان مبتلا



عکس شماره ۹ - آزمایش کانترایمونوالکتروفورز با سرم ه انسان مبتلا



عکس شماره ۱۳ - آزمایش کراس الکترو-ایمونودیفیوژن با سرم ه انسان مبتلا و انتی ژن جوشیده



عکس شماره ۱۲ - آزمایش کراس الکترو-ایمونودیفیوژن با سرم ه انسان مبتلا و انتی ژن نجوشیده



عکس شماره ۱۱ - آزمایش الکتروایمونو-دیفیوژن با سرم ه انسان مبتلا



## References

- Ardehali. S; Kohanteb. J; Gerami. S; Behfourouz. N; Rezai, H. R. and Vaez - Zadeh. K. (1977) Evaluation of counter immunoelectrophoresis crossed electro - immunodiffusion and agar diffusion for immunodiggnosis of human hydatid disease. *Transaction of the Royal Society of Tropical Medicine and Hygiene.* **71 (6)**, 181 - 185.
- Bensted. H. J. (1953) Hydatid disease Serological reactions with standarised reagents. *The lancet* Feb. 7. 265 - 268.
- Brown. (1982) *Basic clinical Parasitology.* Appleton - Century - Crofts, Norwalk, Connecticut.
- Chalambor N. (1969) *Experimental. Biochemistry.* Shiraz - Unikersity Iran. **1**, 166 - 170.
- Chordi. A, and Kagan. **1**, G. (1965) Identification and characterization of Antigenic components of sheep hydatid fluid by immunoelectrophoresis. *J. of Parasitology.* **51 (1)**, 63 - 71.
- Dottorini, S. and Carmelo, Tassi, (1977) Echinococcus granulosus : Characterization of the main - antigeneic component (Arc5) of hydatid fluld. *J. Parasitology.* **43**, 307 - 314.
- Fundenberg. H. H. Stites. D. P. Caldwell. J. I.wells. J. V. (1978) *Basic & Clinical immunology*, Chapter. 22. Lange. Medical Publication
- Kagan I. G. Pellegrino, J. and Memoria J. M. P. (1961) Studies on the standardization of the intradermal test for the diagnosis of Bilharziasis. *Am. Trop. Med. & Hyg.* **10**, 200 - 207.
- Kagan I. G. Osmani, J. J. Varela, J. C. and Allain , D. S. (1966) Evaluation of intradermal and serologic tests for the diagnosis of hydatid disease. *Am. J. Trop. Med. and Hygiene.* **15 (2)**, 177- 197.
- Kagan G.I. (1968) A review of serological tests for the diagnosis of hydatid disease. *Bull. World health Organization.* **39**, 25 - 37.
- Khorsandi, H.O. Tabibi, V. (1978) Similarities of human Hydatid cyst fluid components and the host serum. *Acta. Medica. Iranica* **21 (2)**, 161 - 172.
- Kohanteb. J, Ardehali, S, and Rezai. H. R. (1980) Studies on antigenic relationships of Leishmania promastigotes by electroimmunodiffusion and crossed electroimmunodiffusion tests. *The - Royal Society of Tropical Medicine and Hygiene* **74 (5)** , 82 - 84.
- Lowery. O. H. Resebrough, N. J. Farr. A. L. and - Randall, R. J. (1951) protient measurment with the folin. phenol. reagent. *J. Biol. Chem.* **193**, 265 - 275.
- Magajan, R. C, Grangaly. N. K, Sharm. S, Chandanani. R. E. & Chitvara, N. L. (1976) Counter immo oelectrophoresis for rapid Serodiagnosis human hydatid. disease. *Indian - Journal, of Medical Research.* **64**, 1173 - 1176.
- Mansueto. S, Migneco. G, Tripi. S, and picone. D. M. (1980) Simplified counterimmunoetrop - hresis (C I EP) with a commercially produced antigen on cellulose acetate membrane for the diagnosis of hydatidosis. *Transaction of the Royal Society of Tropical medicine and Hygiene.* **74 (2)**, 260. - 261.
- Noel. R. Rose and Herman Friedman. *Manual of Clinical - immunology.* Chapter 78 Skin Testing.
- Oriol. R. Williams. J. F, Miguela, V. Pere & E. Sandi & Cristine. Oriol (1971) Purification of Lipo - protein antigen of Echinococcus granulosus from sheep hydatid fluid. *Am. J. of Trop. Med. and Hyg.* **20 (2)**, 569 - 574.
- Pearson - Butter Worth and company (INC) *Laboratoy Technique in Food Analysis.*



- Pinon. J. M. (1976) Counter - immunoelectrophoresis in the diagnosis of hydatid disease. *Lancet* **11**, 310.
- Sweet, G. H, Wilson D. E and Gerber, JD. (1973) Application of electroimmuno diffusion, Comparative Serology of a micro Organism (Histoplasma Capsulatum). *J. of immunology.* **111**, 554 - 565.
- Williams. J. F ( 1972 ) An evaluation of the casoni test in human hydatidsis using an antigen — solution of low nitrogen concentration. *Royal Society of Tropical Medicine and Hygiene.* **66 (1)**, 160 - 164.
- Yarzabal. L.A, Schantz. P. M. and Lopez - lemes, M. H (1975) compative sensitivity and specificity of the casoni intradermal and the immunoelectrophoresis tests for the diagnosis of hydatid disease. *The Am. j. Trop. Med. and Hygiene.* **24 (5)**, 845 - 851.

#### منابع فارسی

- ارفع، فریدون (۱۳۵۱) کرم شناسی پزشکی جلد اول. نشر دانش پژوه  
عزیزی، دارا (۱۳۴۶) هیداتیدوز. مرکز نشر دانشگاهی.