

OBSERVAÇÕES SOBRE A REAÇÃO INTRADÉRMICA COM ANTÍGENO DE *STRONGYLOIDES RATTI* EM PACIENTES COM ESTRONGILOIDOSE

J. PELLEGRINO, G. CHAIA e J. M. Pompeu MEMORIA

RESUMO

Foi preparado um extrato de larvas filariformes de *Strongyloides ratti* em solução de Coca mertiolatada e foi estudado o comportamento da reação intradérmica, com este antígeno, em 30 pacientes com estrogiloidose. O antígeno foi utilizado em três diferentes concentrações contendo 40, 4 e 0,4 μg de N por ml. Foi constatada uma relação linear entre o logaritmo das concentrações do antígeno e as áreas médias das pápulas. Foi sugerido que para o estudo dos diversos fatores que podem influir nos resultados da reação intradérmica com antígeno de *S. ratti* bem como para avaliação do valor diagnóstico, o antígeno deva ser utilizado em concentração tal que contenha cerca de 40 μg de N por ml.

INTRODUÇÃO

Em 1925, FÜLLEBORN⁴ mostrou que pacientes com estrogiloidose apresentam uma sensibilização cutânea específica que pode ser evidenciada por meio de testes por escarificação com larvas dessecadas e pulverizadas de *Strongyloides stercoralis*. No ano seguinte, o mesmo autor (FÜLLEBORN³) apresentou os resultados de observações feitas em 11 pacientes (10 com exame positivo para largas de *S. stercoralis* e um caso suspeito de infecção por este helminto): em 4, as reações foram fracamente positivas (+) e, em 7, fortemente positivas (+++ e ++++). O antígeno para as provas de escarificação foi preparado com larvas filariformes de *S. stercoralis*, lavadas em solução de bicloreto de mercúrio a 1:1.000 e em seguidas dessecadas. Em 28 indivíduos não infectados pelo *S. stercoralis*, incluindo vários casos com infecção ativa ou extinta pelo *Ascaris lumbricoides*, as reações foram negativas. Segundo FÜLLEBORN, um teste cutâneo com antígeno de *S. stercoralis*, quando positivo, teria significado diagnóstico de estrogiloidose ativa ou extinta.

BRANNON & FAUST² estudaram o comportamento da reação intradérmica com antígeno preparado com larvas filariformes de *Strongyloides*, provavelmente *S. jülleborni*, obtidas pela cultura de fezes eliminadas por chipanzés (*Pan satyrus*) naturalmente infectados. As larvas filariformes foram suspensas em solução de Coca contendo 0,4% de fenol e em seguida trituradas em gral de ágata com pó de esmeril estéril. Após extração à temperatura ambiente por 24 horas, seguida de igual período a 37°C, a suspensão foi filtrada em Seitz e depois dessecada sob vácuo em dessecador contendo ácido sulfúrico. O resíduo seco foi pesado e dissolvido em água destilada estéril de modo a corresponder a uma concentração de 1:100. A reação intradérmica praticada com este antígeno foi positiva em 23 de 25 pacientes com estrogiloidose; em 4 casos de estrogiloidose extinta a reação intradérmica foi positiva em 2. Como controle, a reação foi praticada em 108 indivíduos com exames de fezes negativo para *S. stercoralis* e sem história de infecção por este

helmintho. A reação foi positiva em apenas 3 casos; um apresentava infecção por ancilostomídeo e *Trichocephalus* e nos dois restantes o exame de fezes havia sido negativo para helmintos. Concluíram os autores que o teste cutâneo por êles praticado era altamente específico para a infecção pelo *S. stercoralis*.

O *Strongyloides ratti* Sandground, 1925 é um helminto de ratos silvestres: infecta facilmente o rato branco e pode ser mantido no laboratório sem dificuldades. Larvas filariformes podem ser obtidas em grande número a partir de culturas de fezes de animais infectados, o que torna extremamente simples o preparo de antígeno para reação intradérmica.

MATERIAL E MÉTODOS

CASOS DE ESTRONGILOIDOSE — A reação intradérmica foi praticada em 30 pacientes adultos do sexo masculino, com idades compreendidas entre 21 e 38 anos e com exame de fezes positivo para larvas de *S. stercoralis*.

Oito pacientes adultos do sexo masculino, com 5 exames de fezes negativos para larvas de *S. stercoralis* (método de Baermann), serviram como controle.

ANTÍGENO — Ratos jovens, pesando cerca de 50 g, foram infetados, por via subcutânea, com 2.000 larvas filariformes de *S. ratti*. Dez a 15 dias depois da infecção, as gaiolas onde estavam os animais infectados foram colocadas sôbre bandejas esmaltadas forradas com papel absorvente umedecido e deixadas até o dia seguinte para que as fezes pudessem ser colhidas sem excessivo dessecação. Depois de colhidas, as fezes foram misturadas com igual quantidade de carvão animal granulado, previamente umedecido. Mantendo-se a mistura em lugar escuro, à temperatura ambiente (cerca de 20°C), larvas filariformes podem ser observadas após 48-72 horas, movendo-se ativamente sôbre a superfície da cultura. O isolamento das larvas filariformes para o preparo do antígeno foi feito pelo método de BAERMANN¹ utilizado para o isolamento de larvas de nematóides do solo. Para isso,

foram utilizados funis de vidro com 250 ml de capacidade contendo água aquecida a 40°C. A cultura era colocada sôbre um pedaço de morim e em seguida transferida para o funil de modo a alcançar o nível da água. Esta operação era facilitada pela interposição de uma tela metálica entre o morim e a água. As larvas filariformes migram ativamente para a água aquecida e podem ser vistas a olho nu, com iluminação oblíqua, ou com o auxílio de uma lente. As larvas foram concentradas por simples sedimentação. Após lavagens sucessivas em água destilada estéril, as larvas concentradas em pequeno volume líquido foram transferidas para empolas e em seguida liofilizadas.

O antígeno utilizado no presente trabalho foi preparado da seguinte maneira: 12 mg de larvas filariformes (*S. ratti*) liofilizadas foram trituradas em gral com areia lavada e esterilizada. Em seguida, foram adicionados 12 ml de solução de Coca mertiolatada a 1:5.000 e a suspensão foi transferida para um frasco contendo pérolas de vidro. A extração foi feita na geladeira (4 a 6°C) por 3 dias, agitando-se freqüentemente o frasco. A suspensão foi finalmente centrifugada a 3.000 rpm durante 20 minutos e o sobrenadante (concentração 1:1.000 em relação ao peso das larvas liofilizadas) foi usado como antígeno depois de tinalizado. A determinação do azôto total foi feita pelo método de Koch-McMeekin com "nesslerização" direta (KOCH & HANKE⁵).

O antígeno de *S. ratti* foi usado em três concentrações diferentes: 1:1.000, 1:10.000 e 1:100.000, contendo, respectivamente, 40,4 e 0,4 µg de N total por ml. As diversas diluições do antígeno foram feitas com solução de Coca mertiolatada.

Reação intradérmica — As reações intradérmicas foram feitas na parte média da face flexora do antebraço, tendo-se injetado 0,05 ml de cada diluição do antígeno e da solução controle (Coca mertiolatada) em todos os 30 pacientes com estrogiloidose, com seringa BD de 0,25 ml, munida de agulha BD-27. Foi feita prévia casualização em relação às diluições do antígeno, solução controle e locais dos antebraços.

As áreas das pápulas foram determinadas nos decalques tomados em papel absorvente, ligeiramente umedecido, após delimitação de seu contôrno a tinta, 15 minutos após a injeção intradérmica (PELLEGRINO & MACE-DO⁶).

Análise estatística — Constatou-se a análise estatística do estudo da regressão linear das áreas médias das pápulas em relação aos logaritmos das concentrações do antígeno.

RESULTADOS

Os resultados obtidos acham-se resumidos nos Quadros I e II e na Fig. 1. Com o antígeno usado na maior concentração (1:1.000, contendo 40 µg de N por ml), em 93,3% das reações a área das pápulas foi de 1,0 cm² ou mais (Fig. 2). Na concentração imediatamente inferior (4 µg N/ml), 60% das reações corresponderam a pápulas de 1,0 cm² ou mais e, com o antígeno a 1:100.000 (0,4 µg N/ml), tôdas as reações tiveram áreas inferiores a 1,0 cm². Com esta última concentração do antígeno, os resultados se aproximaram daqueles obtidos com a solução controle (Coca mertiolatada a 1:5.000).

Nos 8 indivíduos tomados como controle (5 exames de fezes negativos para larvas de *S. stercoralis* usando-se o método de Baermann) o teste cutâneo com o antígeno de

S. ratti a 1:1.000 (40 µg N/ml) deu pápulas sempre com áreas inferiores a 0,9 cm². A área média foi de 0,47 cm².

QUADRO II

Áreas médias das pápulas (cm²) obtidas em 30 pacientes com estromboloidose 15 minutos após a injeção de 0,05 ml de cada diluição do antígeno de *S. ratti* e da solução controle (Coca mertiolatada)

Concentração do antígeno (µg N/ml)	Área média das pápulas (cm ²)
40,0	1,60
4,0	0,99
0,4	0,51
Contrôle (sol. de Coca mertiolatada)	0,48

Erro padrão das médias = ± 0,05

A Fig. 1 mostra a existência de uma relação linear entre os logaritmos das concentrações do antígeno de *S. ratti* e as áreas médias das pápulas. A equação da reta de regressão, obtida pelo método dos mínimos quadrados, foi a seguinte:

$$\hat{y} = 0,70 + 0,55x$$

QUADRO I

Resultados das reações intradérmicas feitas com o antígeno de *S. ratti* e com a solução controle em 30 pacientes com estromboloidose

Concentração do antígeno (µg N/ml)	Áreas das pápulas (cm ²)		
	≤ 0,9	1,0-1,1	≥ 1,2
40,0	2 (6,7%)	4 (13,3%)	24 (80,0%)
4,0	12 (40,0%)	10 (33,3%)	8 (26,7%)
0,4	30 (100,0%)	—	—
Contrôle (sol. de Coca mertiolatada)	30 (100,0%)	—	—

A análise de variância revelou que o desvio da linearidade não foi estatisticamente significativo.

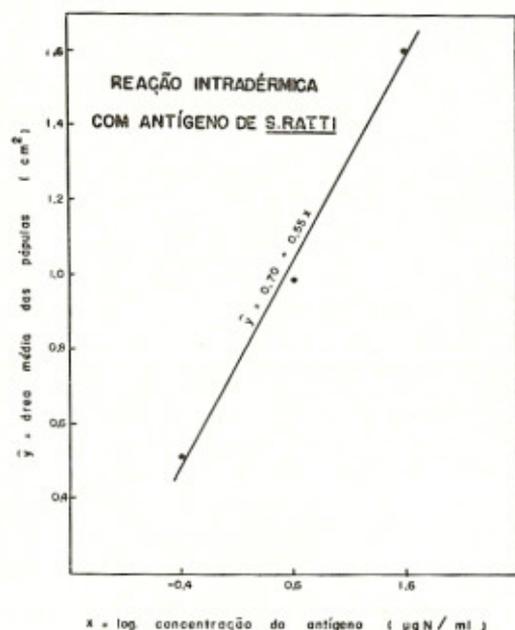


Fig. 1 — Regressão linear da área média das pápulas em relação aos logaritmos das concentrações do antígeno.

DISCUSSÃO

A observação de que existe uma relação linear entre o logaritmo das concentrações do antígeno de *S. ratti* e as áreas médias obtidas, dentro do limite das concentrações utilizadas, indica que, como na esquistossomose (PELEGRINO, MEMORIA & MACEDO⁸), também na esrongiloidose a reação intradérmica pode ser encarada sob um aspecto quantitativo. Isto possibilitará o estudo da influência de diversos fatores sobre os resultados da reação intradérmica (idade, sexo, cor, local da reação, etc.), como foi feito na esquistossomose mansoni (PELEGRINO & MEMORIA⁷). Entretanto, a análise dos dados obtidos indica que, embora tenha sido constatada uma relação linear entre o logaritmo da dose e a reação cutânea média, nos limites de concentração do antígeno compreendidos entre 0,4 a 40 µg N/ml (10^{-5} a 10^{-3}), a resposta foi pouco evidente com o antígeno contendo 4 µg de N/ml (10^{-4}) e semelhante à resposta obtida com a solução controle quando o antígeno foi empregado na concentração correspondente a 0,4 µg N/ml (10^{-5}). Recomenda-se, portanto, que para o estudo dos diversos fatores que podem interferir na reação intradérmica bem



Fig. 2 — Reação intradérmica com antígeno de *Strongyloides ratti* (40 µg N/ml) feita no antebraço de pacientes com esrongiloidose.

como no estabelecimento do seu possível valor diagnóstico, a concentração do antígeno deva ser ajustada de modo a conter cerca de 40 μg de N/ml.

Como foi feito na esquistossomose mansoni, torna-se necessário estabelecer o critério a ser adotado na interpretação da reação intradérmica na estrogiloidose utilizando-se antígeno de *S. ratti*. Para isso, o comportamento da reação em indivíduos seguramente livres de infecção pelo *S. stercoralis*, bem como em diferentes grupos de pacientes com estrogiloidose e portadores de outras helmintoses precisa ser conhecido.

SUMMARY

Intradermal test with Strongyloides ratti antigen in human strongyloidiasis.

Skin tests were performed on 30 patients with strongyloidiasis using a merthiolated Coca's extract prepared from filariform larvae of *S. ratti*. The antigen was used in 3 concentrations containing 40.4 and 0.4 μg N per ml. There was a linear relationship between the log concentrations of the antigen and the mean area of the wheals. It was suggested to use the antigen diluted as to contain about 40 μg N per ml in order to assess the diagnostic value of the test and to study the factors influencing the cutaneous response.

REFERÊNCIAS

1. BAERMANN, G. — Eine einfache Methode zur Auffindung von Ankylostomum (Nematoden) Larven in Erdproben. Mededeel. mit. h. Geneesk. Lab. te Weltvreden. Feestbundel, Batavia, 1917. p. 41-47.
2. BRANNON, M. J. C. & FAUST, E. C. — Preparation and testing of a specific antigen for diagnosis of human strongyloidiasis. Am. J. trop. Med. 29:229-239, 1949.
3. FÜLLEBORN, F. — Spezifische Kutanreaktionen bei Infektion mit *Strongyloides* und anderen Helminthen. Arch. f. Schiffs- u. Tropen-Hyg. 30:732-749, 1923.
4. FÜLLEBORN, F. — Über Cutanreaktion bei Strongyloidesinfektion. Klin. Wochenschr. 4:1709, 1925.
5. KOCH, F. C. & HANKE, M. E. — Practical methods in biochemistry. 5^a ed. Baltimore, Williams & Wilkins, 1948.
6. PELLEGRINO, J. & MACEDO, D. G. — Novo critério de leitura da reação intradérmica na esquistossomose. Rev. brasil. Malariol. & Doenças trop. 8:499-509, 1956.
7. PELLEGRINO, J. & MEMORIA, J. M. P. — A reação intradérmica na esquistossomose mansoni. III. Influência da idade, sexo, cor e local da reação. Rev. Inst. Med. trop. São Paulo 2:218-223, 1960.
8. PELLEGRINO, J.; MEMORIA, J. M. P. & MACEDO, D. G. — Quantitative aspects of the intradermic test with cercarial antigen in schistosomiasis. J. Parasitol. 43:304-307, 1957.

Recebido para publicação em 25 julho 1961.