CONSERVAÇÃO DA VITALIDADE DO VIRUS AMARILICO INOCULADO NO TESTICULO DE COBAIAS (*)-(**)

POR

FLAVIO DA FONSECA

Uma analise das tecnicas de cultura e inoculação utilizada em bacteriologia, micologia, parasitologia e principalmente no estudo dos virus permite concluir que o tecido seminal constitúi meio excelente para o desenvolvimento de varias especies parasitarias.

Como base para o cultivo de virus em culturas de tecido tem sido utilizado o testiculo por varios pesquisadores. Andrewes (1) e Topacio e Hyde (2), obtiveram por êsse meio a cultura do virus III, a qual é, entretanto, negativa quando empregadas celulas do figado, baço, rim e medula ossea. O virus do herpes foi tambem cultivado em celulas de testiculo de coelho por Andrewes (3). O virus da pseudoraiva, segundo Traub (4), e o virus vacinico, segundo Harde (5), são igualmente passiveis de cultivo em presença de celulas testiculares. A propria cultura do virus amarilico foi já obtida por Haagen e Theiler (6) e por Haagen (7), utilizando culturas de tecido seminal de coelho e de cobaio.

As reações escrotais, devidas à localização na vaginal de Pfeifferella mallei e de algumas das muitas especies de Rickettsia são bastante conhecidas.

Comptes Rendus de la Société de Biologie, quando nos foi dado lêr, no Tropical Diseases Bulletin 35(7):496.1938, uma referencia a um trabalho de Hugh H. Smith sobre a persistencia do virus amarilico inoculado nos testiculos de camondongos brancos. Esse trabalho fora publicado no Amer. Journ. Trop. Med. 18(1):77.1938, cujo exemplar se extraviara antes de chegar à bibliotéca do Instituto Butantan, que ainda o não possúi, razão pela qual escapou à nossa revisão bibliografica. Nele refere Smith ter efetuado 20 passagens com virus Asibi, 42 com virus francês, além de outros, observando maximo da concentração do virus no 7.º dia e persistencia até mais ou menos o 20.º.

Especial de Defeza contra a Febre Amarella, a cujo Diretor, Dr. H. de Beaurepaire Aragão, apresentamos agradecimentos.

A inoculação do Treponema pallidum em coelhos, a de Leishmania tropica e de Leishmania brasiliensis em camondongos brancos, a de cogumelos das blastomycoses em cobaias, da mesma maneira que o tropismo testicular demonstrado pelas larvas de Porocephalus clavatus administradas por via oral a cobaias (neste volume), testemunham igualmente constituirem as celulas seminais um ambiente propicio ao desenvolvimento de muitos parasitas fóra dos seus hospedeiros naturais.

Baseado no conhecimento destes fatos empreendémos pesquisas tendentes a experimentar a via testicular como porta de entrada do virus amarilico em algumas especies animais, tendo utilizado camondongos brancos da estirpe Swiss, cobaias e gambá (Didelphys aurita).

Não tinhamos ainda nesta ocasião conhecimento dos trabalhos de Lloyd e Mahaffy (8), que já haviam verificado a possibilidade de manter-se e multiplicar-se o virus amarilico no testiculo de camondongos sensiveis durante um lapso de tempo maximo de 120 horas. Estes pesquisadores conseguiram obter até 9 passagens em serie, inoculando virus neurotropico por via testicular, não tendo, todavia, conseguido reisolar o virus em duas tentativas após o decurso de 140 horas, falhando às vezes a inoculação mesmo com 120 horas apenas.

As observações de Lloyd e Mahaffy visaram tão somente o estudo do comportamento do virus inoculado em testiculo de camondongo, com vistas sobretudo à obtenção de amostra orquidotropica passivel de futura aplicação em tecnica de vacinação, não tendo interessado a êsses pesquisadores conhecer o prazo maximo de persistencia do virus inoculado.

Em nosso trabalho visava a finalidade primaria verificar o comportamento do virus inoculado por esta via em diversas especies animais nas quais já fossem conhecidos os resultados da inoculação por vias mais comuns. Secundariamente, depois de observada a persistencia da vitalidade do virus no testiculo de cobaias, tivemos em mira conseguir processo facil de conservação da atividade do virus amarilico durante prazo mais ou menos longo sem necessidade de passagens frequentes ou de utilização da tecnica de secagem em vacuo e a baixa temperatura, só possivel em laboratorios dotados de aparelhagem adaptada a êsse processo.

Além do de Lloyd e Mahaffy, o unico trabalho que conhecemos em que é feita referencia à pratica de inoculações testiculares de virus amarilico é o de Cowdry e Kitchen (9), que apenas visaram a pesquisa de inclusões nucleares em tecidos diretamente inoculados com o virus, não tendo siquer verificado a vitalidade do virus introduzido por essa via.

O material utilizado constou de amostra do virus Asibi e da amostra neurotropica francêsa, ambas obtidas da Fundação Rockefeller pelo dr. Henrique Aragão, diretor do extinto Serviço Especial de Defesa contra a Febre Amarela, ao qual consignamos o nosso agradecimento. A amostra Asibi foi por nós secada em alto vacuo segundo a tecnica de Sawyer, Lloyd e Kitchen (10) e utilizada em diluição a 1:10. O virus neurotropico foi mantido quer por passagens sucessivas em camondongos sensiveis, quer seco em alto vacuo, sendo utilizado material conservado por ambos os processos diluido a 1:20.

Experiencia I — 6 camondongos da estirpe Swiss foram inoculados a 27-IV-38, por via testicular, com 0,1 cc. de virus Asibi a 1:10 em solução fisiologica. Sacrificados a 9-V, foi feita emulsão dos testiculos sendo inoculados por via cerebral seis camondongos com 0,03 cc., os quais não apresentam sintomas durante mais de 30 dias.

Experiencia II — Didelphys aurita 1815, inoculado com 0.25 cc. de diluição a 1:10 de virus Asibi em cada testiculo, a 27-IV-38. Não apresentou sintoma algum durante todo o tempo em que foi observado, nem mesmo virus circulante, pesquisado a 30-V e a 4-V, até 11-V, quando o animal foi sacrificado. Inoculado o produto da maceração dos testiculos em seis camondongos suissos, na dose de 0.03 cc., não foram observados sintomas até mais de 20 dias depois da inoculação.

Cobaia 1741 — Inoculada a 20-V-38 com 0.5 cc. de virus neurotropico a 1:20 em cada testiculo. Sangrada e sacrificada a 23-V, não foi obtido isolamento virus circulante, sendo positiva a inoculação do tecido testicular em camondongos, apresentando-se estes doentes a partir do 4º dia.

Cobaia 1724 — Inoculada a 27-IV-38 com 0.25 cc. de virus Asibi seco diluido a 1:10 em cada testiculo. Sangrada a 30-IV e 4-V não foi obtido isolamento do virus. Sacrificada a 11-V, foi o macerato de testiculos inoculado por via cerebral camondongos, morrendo os primeiros a 17-V, tendo sido reisolado virus.

Cobaia 1740 — Inoculada a 20-V-38 com 0.5 cc. de virus neurotropico a 1:20 em cada testiculo. Sangrada a 23-V não foi obtido isolamento do virus. Sacrificada a 9-VI-38, foi feita passagem de macerato de testiculos para cerebro de camondongos, que apresentaram paralisia tipica a 14-VI-38.

Cobaias 1747 e 1748 — Inoculadas a 24-V-38 com 0.5 cc. de emulsão de virus neurotropico a 1:20 em cada testiculo. Sacrificadas a 11-VII-38 foi reisolado virus após inoculação do macerato de testiculos em camondongos. Nestes dois animais o virus permaneceu, portanto, ativo durante 48 dias.

De uma outra cobaia do mesmo lote que as precedentes inoculada pela mesma via e com o mesmo material a 24-V e sacrificada a 25-VI, não foi conseguido o reisolamento do virus, o que demonstra que a conservação da vitalidade não é sempre observada.

CONCLUSÕES

1.ª Não foi possivel reisolar o virus Asibi 12 dias depois de inoculado nos testiculos de camondongos brancos e de Didelphys aurita.

- 2.ª Foi observada persistencia de vitalidade do virus Asibi 14 dias após inoculação em testiculos de cobaia.
- 3.ª Foi reisolado virus neurotropico ativo até 48 dias depois da inoculação em testiculos de cobaia, parecendo, entretanto, inconstante a persistencia da vitalidade durante tão longo lapso de tempo.
- 4.ª A analogia de comportamento em relação ao desenvolvimento dos virus, observada entre as celulas seminais e os tecidos embrionarios, deve estar, provavelmente, ligada à grande atividade de reprodução, esta devida ao tipo identico de metabolismo (11), que lhes é, aliás, comum às celulas tumorais.

BIBLIOGRAFIA

- 1. Andrewes C. H. Brit. Journ. Exper. Path. 10:188 et 273.1929.
- 2. Topacio, T. & Hyde, R. R. Amer. Journ. Hyg. 15:98.1932.
- 3. Andrewes, C. H. Journ, Path, a. Bact. 33:301.1930.
- 4. Traub, E. Journ, Exper. Med. 58:663.1933.
- 5. Harde, E. S. C. R. Soc. Biol. 78:545.1915.
- Haagen, E. & Theiler, M. Proc. Soc. Exper. Biol. a. Med. 29:435.1932 et Centralbl
 f. Bakt. I. Orig. 125:145.1932.
- Haagen, E. Centralbl. f. Bakt. I. Orig. 128:13.1933 et Arch. f. Zellforsch. 15: 405.1934.
- 8. Lloyd, W. D. & Mahaffy, A. Journ. Immunology 25:471.1933.
- 9. Cowdry, E. V. & Kitchen, S. F. Amer. Journ. Hyg. 11(2):227.1930.
- 10. Sawyer, W. A.; Lloyd, W. D. & Kitchen, S. F. Journ. Exper. Med. 51(1):1.1929.
- 11. Warburg, Cit. de Martins, T. Glandulas sexuaes e hypophyse, S. Paulo 1937:493.

(Trabalho da Secção de Parasitologia e Protozoologia do Instituto Butantan. Dado à publicidade em Junho de 1939).