

COMPARAÇÃO ENTRE MÉTODOS DE CONCENTRAÇÃO DE AMOSTRAS CORPÓREAS LÍQUIDAS PARA EXAME CITOPATOLÓGICO - RESULTADOS PARCIAIS

Caroline Naomi Gondo

Profa. Dra. Claudia Momo

Faculdade de Medicina Veterinária e Zootecnia

caroline.gondo@usp.br

Objetivos

Estabelecer a melhor técnica para concentração de amostras de efusões, com o intuito de confeccionar lâminas adequadas para a análise citopatológica.

Métodos e Procedimentos

Foram avaliados líquidos corpóreos provenientes de efusões de animais provenientes do Hospital Veterinário da Faculdade de Medicina Veterinária e Zootecnia da Universidade de São Paulo. Até o momento, foram analisados 10 casos. Esses líquidos foram submetidos aos diferentes métodos de processamento: esfregaço interrompido, centrifugação, decantação simples, decantação com auxílio de filtro de papel e esfregaço sem nenhuma preparação.

As lâminas foram coradas pela técnica de Panótico® e observadas em microscópio óptico, na objetiva de 40 para a quantificação de células nucleadas. A partir dessa contagem, será calculada a média de células de cada técnica e feita a análise estatística.

Resultados

Foram coletadas 10 amostras, sendo que apenas 4 foram selecionadas pela avaliação visual para serem submetidas aos processos de concentração. A figura 1 mostra a avaliação visual para rejeitar ou selecionar as amostras que seriam processadas. A imagem (a) apresenta uma amostra rejeitada por altíssima

celularidade e que não demanda concentração para ser analisada. As imagens (b) e (c) são translúcidas devido à baixíssima celularidade e, portanto, foram selecionadas.

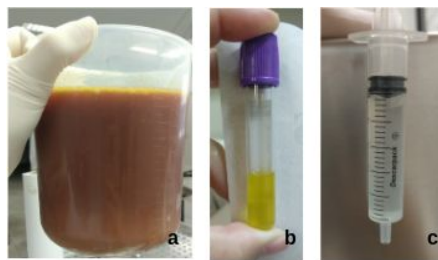


Figura 1: Exemplos de amostras analisadas.

Conclusões

As análises iniciais mostraram o potencial da técnica de decantação com auxílio do filtro de papel em relação às demais. Esta técnica permite analisar uma grande quantidade de células com pequenos volumes de amostra, sem provocar quaisquer danos às células presentes, além de ser bastante acessível.

Referências Bibliográficas

- MEINKOTH, J; COWELL, R. Sample collection and preparation in cytology: increasing diagnostic yield. Vet Clin Small Anim. v. 32, p. 1187-1207, 2002.
- MOTHERBY, H. Diagnostic Accuracy of Effusion Cytology. Diagnostic Cytopathology, v. 20, n. 6, 1999.

COMPARISON BETWEEN METHODS OF CONCENTRATION OF LIQUID BODY SAMPLES FOR CYTOPATHOLOGICAL EXAMINATION - PARTIAL RESULTS

Caroline Naomi Gondo

Profa. Dra. Claudia Momo

Faculdade de Medicina Veterinária e Zootecnia

caroline.gondo@usp.br

Objectives

Establish the best technique for concentrating effusion samples, in order to make slides suitable for cytopathological analysis.

Materials and Methods

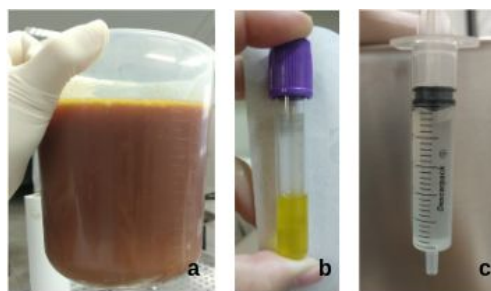
Body fluids from the effusions of animals from the Veterinary Hospital of the Faculdade de Medicina Veterinária e Zootecnia of the University of São Paulo were evaluated. So far, 10 cases have been analyzed. These liquids were subjected to different processing methods: interrupted smear, centrifugation, simple decantation, decantation with the aid of a paper filter and smear without any preparation.

The slides were stained using the Panotic® technique and observed under an optical microscope, using the 40 objective for the quantification of nucleated cells. From this count, the average of cells of each technique will be calculated and statistical analysis will be performed.

Results

10 samples were collected, of which only 4 were selected by visual assessment to be subjected to concentration processes. Picture 1 shows the visual assessment to reject or select the samples that would be processed. Image (a) shows a sample rejected for high cellularity and which does not require concentration to be

analyzed. Images (b) and (c) are translucent due to the very low cellularity and, therefore, were selected.



Picture 1: Examples of samples analyzed

Conclusions

The initial analysis showed the potential of the decantation technique with the aid of the paper filter in relation to the others. This technique allows analyzing a large number of cells with small sample volumes, without causing any damage to the cells present, in addition to being quite accessible.

References

MEINKOTH, J; COWELL, R. Sample collection and preparation in cytology: increasing diagnostic yield. Vet Clin Small Anim. v. 32, p. 1187-1207, 2002.

MOTHERBY, H. Diagnostic Accuracy of Effusion Cytology. Diagnostic Cytopathology, v. 20, n. 6, 1999.