

INFLUÊNCIA DO PH NA TOXICIDADE DE SOLUÇÕES EM MODELO DA MEMBRANA CORIOALANTÓICA (CAM) DO EMBRIÃO DE GALINHA

Palavras-Chave: TOXICIDADE, PH, MEMBRANA CORIOALANTÓICA

Autores(as):

LIVIA DOS SANTOS VALÉRIO, FOP - UNICAMP

ARTHUR ANTUNES COSTA BEZERRA, FOP - UNICAMP

Profa. Dra. MICHELLE FRANZ MONTAN (orientadora), FOP - UNICAMP

INTRODUÇÃO:

O modelo da membrana corioalantóica (CAM) do embrião de galinha tem sido amplamente utilizado para avaliar a toxicidade de substâncias químicas diversas (Palmeira-de-Oliveira et al., 2018; Ma et al., 2020; Reis et al., 2022; Tomás et al., 2023). Este modelo apresenta como vantagens ser relativamente simples, rápido e de baixo custo, além de permitir a triagem de uma grande quantidade de amostras farmacológicas em um curto período (Ribatti, 2016).

A CAM é uma membrana extraembrionária simples, ricamente vascularizada e que desempenha diversas funções vitais, incluindo a troca de gases entre o embrião e o meio externo e o transporte de cálcio da casca do ovo (Gabrielli e Accili, 2010). Porém, ela é extremamente sensível a alterações ambientais, como variações na tensão de oxigênio, pH e osmolaridade (Ribatti, 2016), e reage rapidamente a substâncias químicas ou biológicas aplicadas em sua superfície (Saw et al., 2008).

No entanto, não há informações claras na literatura acerca dos reais efeitos que fatores como o pH das substâncias têm sobre a CAM, e isso sinaliza a necessidade de novos estudos. Diante disso, o objetivo do presente estudo foi avaliar a influência da variação de pH na avaliação da toxicidade de soluções utilizando o modelo HET-CAM.

METODOLOGIA:

Os experimentos ocorreram conforme a metodologia descrita no protocolo DB-ALM No 96 – HET-CAM, do *European Centre for the Validation of Alternative Methods* (ECVAM). Este projeto foi submetido à apreciação pela Comissão de Ética ao Uso de Animais (CEUA/UNICAMP) e, por se tratar de um modelo alternativo ao uso de animais reconhecido internacionalmente, a sua análise foi dispensada pela CEUA. Os ovos utilizados neste estudo foram fornecidos por produtores locais da cidade de Piracicaba, São Paulo.

Os ovos fecundados foram inspecionados, com o intuito de avaliar-se a integridade de suas cascas, e foram pesados em balança digital, sendo utilizados apenas aqueles com peso dentro da faixa de 50-60g. Foram incubados em chocadeira comercial sob temperatura interna de 37 °C e UR de 55-65%, até o décimo dia de desenvolvimento embrionário. No décimo dia, os ovos foram submetidos à ovoscopia (técnica de incidência de luz sobre a casca do ovo para visualização de seu conteúdo interno), conforme a Figura 1, seguido da confecção da janela de acesso na casca (Figura 2) e exposição da CAM.



Figura 1: Técnica da Ovoscopia



Figura 2: Passo a passo da confecção da janela e exposição da CAM. **A** janela com diâmetro de 1,8 cm. **B** dimensões da janela. **C** confecção da janela com uma tesoura. **D** janela finalizada. **E** 1mL de solução salina para umedecer a membrana da casca.

Após a exposição da CAM, foi realizado o registro da imagem pré-tratamento da membrana utilizando uma câmera acoplada um estereomicroscópio (OPTIKA, modelo SZX-T), com aumento de 6,7x. Para a avaliação da influência do pH foram testadas duas substâncias, PBS (Tampão Fosfato Salino) pH inicial igual a 7,4 e o Cloreto de Sódio a 0,9%, pH inicial 6,4. A substância que teve menor variação de pH ao longo do tempo foi o Tampão Fosfato Salino, sendo assim, escolhido para análise do pH das soluções. Em seguida, realizou-se os tratamentos utilizando 5 soluções com pH na faixa de 5 a 9, aplicadas em uma quantidade de 0,3 mL de cada solução, sobre a superfície da membrana, na qual permaneceram por 3min. Após esse período, foi realizado o registro fotográfico pós-tratamento da membrana. Cada formulação foi testada em 24 ovos, divididos em 4 grupos de 6 ovos cada.

As imagens obtidas foram avaliadas a apartir da análise visual proposta pelo protocolo DB-ALM 96. Foi realizada a atribuição de pontuações aos seguintes efeitos irritantes detectados visualmente: hemorragia, lise (desaparecimento) dos vasos sanguíneos e coagulação. Ao final, obteve-se uma pontuação final para grupo de 06 ovos e, a partir desta, uma classificação final para cada substância testada quanto à sua toxicidade. Nesse sentido, cada substância recebeu 04 classificações finais.

RESULTADOS E DISCUSSÃO:

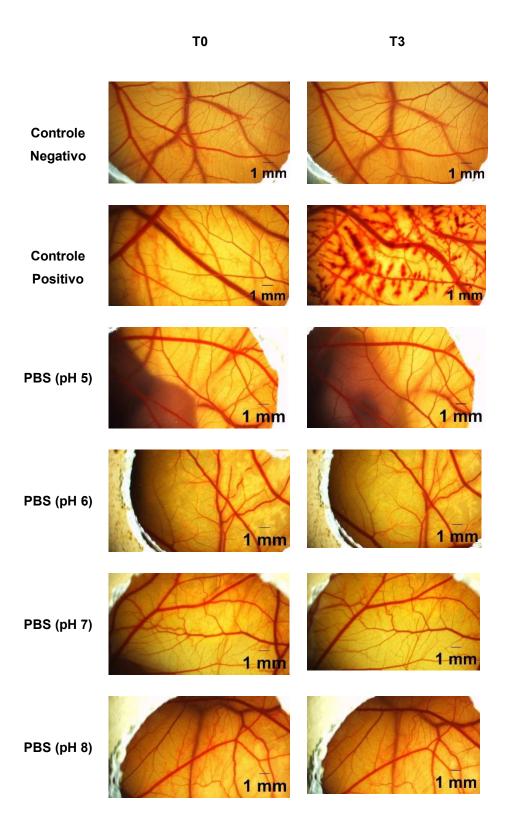
Após a análise das imagens obtidas, substâncias avaliadas foram classificadas quanto à sua toxicidade, conforme mostra a Tabela 1.

Tabela 1. Classificação final das substâncias avaliadas em modelo HET-CAM.

Tratamento	Grupo (N-6)	Pontuação final	Classificação final
рН 5	1	0	Não-irritante
	2	0	Não-irritante
	3	0	Não-irritante
	4	0	Não-irritante
pH 6	1	0	Não-irritante
	2	0	Não-irritante
	3	0	Não-irritante
	4	0	Não-irritante
pH 7	1	0	Não-irritante
	2	0	Não-irritante
	3	0	Não-irritante
	4	0	Não-irritante
рН 8	1	0	Não-irritante
	2	0	Não-irritante
	3	0	Não-irritante
	4	0	Não-irritante
рН 9	1	0	Não-irritante
	2	0	Não-irritante
	3	0	Não-irritante
	4	0	Não-irritante
Controle negativo	1	0	Não irritante
	2	0	Não irritante
	3	0	Não irritante
	4	0	Não irritante
Controle positivo	1	17	Severamente irritante
	2	16	Severamente irritante
	3	16	Severamente irritante
	4	18	Severamente irritante

A Figura 3 mostra a CAM antes (T0) e após (T3) os tratamentos realizados. É possível notar que, com exceção do controle positivo, os tratamentos não causaram efeito irritante na CAM. Isso mostra que

a variação de pH das soluções dentro da faixa avaliada (5-9) não influencia ou altera os resultados dos ensaios de toxicidade em modelo HET-CAM num período de tratamento de 3min, contrariando a hipótese inicial do nosso estudo.



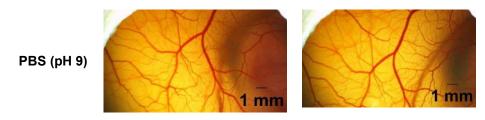


Figura 3. Imagens pré-tratamento (T0 = tempo 0) e pós-tratamento (T3 = tempo 3min) da CAM. Substâncias testadas: controle negativo (solução salina a 0,9%), controle positivo (hidróxido de sódio a 0,1mol/L) e Aristoflex (100mg, 200mg, 300mg, 400mg e 500mg).

CONCLUSÕES:

Conclui-se que a variação do valor de pH de 5 a 9 das soluções testadas não influenciou nos resultados obtidos nos ensaios de toxicidade em modelo HET-CAM, considerando que todos os tratamentos foram classificados como não irritantes.

BIBLIOGRAFIA

ECVAM DB-ALM. Protocol No. 96: Hen's Egg Test on the Chorioallantoic Membrane (HET-CAM). 2010.

GABRIELLI, Maria Gabriella; ACCILI, Daniela. The chick chorioallantoic membrane: a model of molecular, structural, and functional adaptation to transepithelial ion transport and barrier function during embryonic development. BioMed Research International, v. 2010, n. 1, p. 940741, 2010.MA, Xue et al. Skin irritation potential of cosmetic preservatives: An exposure-relevant study. Journal of Cosmetic Dermatology, v. 20, n. 1, p. 195-203, 2021.

PALMEIRA-DE-OLIVEIRA, Rita et al. **Testing vaginal irritation with the Hen's Egg Test-Chorioallantoic Membrane assay**. ALTEX-Alternatives to animal experimentation, v. 35, n. 4, p. 495-503, 2018.

REIS, Fernanda Padoin dos et al. Locust bean gum nano-based hydrogel for vaginal delivery of diphenyl diselenide in the treatment of trichomoniasis: formulation characterization and in vitro biological evaluation. Pharmaceutics, v. 14, n. 10, p. 2112, 2022.

RIBATTI, Domenico. The chick embryo chorioallantoic membrane (CAM): A multifaceted experimental model. Mechanisms of development, v. 141, p. 70-77, 2016.

SAW, Constance et al. Chick chorioallantoic membrane as an in situ biological membrane for pharmaceutical formulation development: a review. Drug development and industrial pharmacy, v. 34, n. 11, p. 1168-1177, 2008.

TOMÁS, Mariana et al. Vaginal sheets with Thymbra capitata essential oil for the treatment of bacterial vaginosis: design, characterization and in vitro evaluation of efficacy and safety. Gels, v. 9, n. 4, p. 293, 2023.