

# ANÁLISES BIOQUÍMICAS

## Atividade Enzimática – Ascorbato Oxidase (PAX)

### Para Frutas



Espectrofotometro + Cubeta de Quartzo  
Vortex (Agitador de Tubos)  
Centrífuga Refrigerada



O procedimento necessita de três soluções: Solução 0,10 M de Tampão Fosfato pH 7.0 com EDTA (0.1 mol/L), Solução de Ácido Ascórbico (0,015 M) e Solução de H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> (0,03%).

Para produzir a Solução 0,10 M de Tampão Fosfato pH 7.0 com EDTA (0.1 mol/L) deve-se produzir antes as soluções: Solução 0,10 M de Fosfato de potássio monobásico (KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>) e Solução 0,10 M de Fosfato de potássio dibásico (K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>).

Solução 0,10 M de Fosfato de potássio monobásico (KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>)

**Cada amostra requer mais ou menos 6 mL de solução**

Para 100 mL de solução → 1,36 g Fosfato de Potássio Monobásico

Para 250 mL de solução → 3,40 g Fosfato de Potássio Monobásico

*Obs: Usada para fazer a solução tampão fosfato pH 7.0*

Solução 0,10 M de Fosfato de potássio dibásico (K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>)

**Cada amostra requer 11 mL de solução**

Para 100 mL de solução → 1,74 g Fosfato de Potássio Dibásico

Para 250 mL de solução → 4,35 g Fosfato de Potássio Dibásico

*Obs: Usada para fazer a solução tampão fosfato pH 7.0*

Solução 0,10 M de Tampão Fosfato pH 7.0

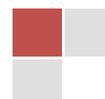
**Cada amostra requer 12 mL de solução**

Para 100 mL de solução → 100 mL da solução de fosfato dibásico

Para 250 mL de solução → 250 mL da solução de fosfato dibásico

Ajustar o pH para 7.0 adicionando pouco a pouco a solução 0,10 M de fosfato monobásico (aproximadamente 60 mL de fosfato monobásico para cada 100 mL do fosfato dibásico)

*Obs: Usada para fazer a solução tampão fosfato pH 7.0 com EDTA*



Solução 0,10 M de Tampão Fosfato pH 7.0 com EDTA (0.1 mol/L)

Cada amostra requer 10 mL de solução

Para 100 mL de solução → 100 mL da solução tampão fosfato pH 7.0  
2,92 g de EDTA

Para 250 mL de solução → 250 mL da solução tampão fosfato pH 7.0  
7,30 g de EDTA

Solução de Ácido Ascórbico (0,015 M)

Cada amostra requer 0,05 mL de solução

Para 50 mL de solução → 50 mL de água  
0,13 g de ácido ascórbico

Solução de H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> (0,03%)

Cada amostra requer 0,05 mL de solução

Para 100 mL de solução → 0,1 mL de H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 30%



**Preparo**

Pesar 2 g de Fruta *in Natura*

ou o equivalente de fruta seca a 2 g da fruta *in natura*

Macerar ou cortar a fruta em pedaços bem pequenos  
Colocar a amostra em Becker pequeno

Adicionar 10 mL de tampão fosfato pH 7.0 com EDTA  
Homogeneizar usando um Turrax até formar uma pasta ou suco

Transferir para tubo de centrifuga



**Centrifugação**

Centrifugar a amostra em centrífuga refrigerada

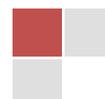
Condições: 4 °C, 14000 rpm, 20 min

Manter em geladeira ou em bolsa de gelo após centrifugação.



**Preparação**

Prepare a referência (branco) e todas as amostras ao mesmo tempo. Prepare cada uma em um tubo de ensaio e ao final transfira rapidamente para as cubetas de acrílico ou quartzo.



#### Referência (Branco)

Adicionar 0,30 mL de água destilada

Adicionar 1,10 mL de tampão fosfato pH 7.0 com EDTA

Adicionar 0,05 mL de solução de H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>

Adicionar 0,05 mL de solução de ácido ascórbico

*Obs: Esta sequência é extremamente importante. Siga a sequência.*

#### Amostras (Fase sobrenadante do centrifugado)

Adicionar 0,30 mL de amostra

Adicionar 1,10 mL de tampão fosfato pH 7.0 com EDTA

Adicionar 0,05 mL de solução de H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>

Adicionar 0,05 mL de solução de ácido ascórbico

*Obs: Esta sequência é extremamente importante. Siga a sequência.*

Agitar rapidamente e transferir para cubeta

*Obs: Esta é uma reação química rápida. Se demorar demais entre preparar as amostras e fazer as leituras, todo o procedimento poderá não dar certo.*



Leitura

Ler absorbância em espectrofotômetro usando cubeta de acrílico ou quartzo

Leitura a 265 nm a cada 30 s por 5 min

Fazer gráfico Abs x tempo

Ajustar uma reta aos pontos – usar somente os pontos que estiverem na faixa linear do gráfico

A atividade será proporcional ao coeficiente angular da reta



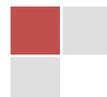
Observações

Caso não haja variação na leitura

Pode ser necessário aumentar a quantidade de amostra inicial (pouca enzima na fruta) – o ideal é fazer testes iniciais com 1 g, 2 g e 4 g de amostra e verificar a melhor opção para a quantidade de amostra a ser utilizada.

Pode ser que a fruta não tenha quantidade significativa da enzima – verificar dados de literatura

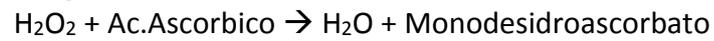
O tampão 0,10 M de Tampão Fosfato pH 7.0 com EDTA pode ser guardado por longos períodos de tempo em geladeira.





O ácido ascórbico e a água oxigenada servem como substrato para a enzima.

Reação:



(Nakano & Asada, 1980)

Nakano, Y., & Asada, K. (1980). Spinach chloroplasts scavenge hydrogen peroxide on illumination. *Plant Cell Physiology*, 21, 1295–1307.

Referência

