

## Passo a Passo ChromoQuant

- Tirar do freezer tubo ativador e tubo de reação para descongelar. (Após descongelado, deixar mais 5 minutos para estabilização)
- Preparar a bancada e identificar os tubos de PCR
- VIPS\* nos tubos de reação, ativador e nas amostras
- Preparar o mix da PCR (1,2ul mix ativador + 4,8ul mix de reação) para a quantidade de amostras determinada

(Dica: Calcular sempre uma amostra a mais por segurança. Não esquecer o branco)

Obs: Controles com resultados conhecidos são opcionais

- VIPS\* no Mix da PCR
- Distribuir os 6ul do Mix da PCR nos tubos previamente identificados
- Adicionar 4ul de amostra nos respectivos tubos identificados. (Confirmar concentração de DNA indicada no item "PCR set up" no protocolo do kit.) - Razão de pureza 260/280: 1.7 a 2.0

(Dica: Fazer de 3 a 5 fluxos com a pipeta)

- Passar todas as amostras no spin
- Inserir os tubos de PCR no termociclador, com o programa previamente adicionado

(Dica: Dar preferência para os poços do meio da placa)

- Selecionar o programa da PCR e Iniciar

### Término da PCR

- Conferir o módulo de corrida já inserido no equipamento de eletroforese capilar
- Preparar o Mix de Injeção da eletroforese capilar

(12ul HiDi + 0,15ul LIZ500 + 1ul de produto da PCR - Não é necessário fazer choque térmico)

- Adicionar a placa no sequenciador e correr no módulo análise de fragmento pré configurada

### Após Corrida

- O sequenciador liberará arquivos no formato .FSA
- Importar os arquivos .FSA para o GeneMarker

### No GeneMarker

- Importar Painéis de análise
- Adicionar as corridas para análise

(\*VIPS: VORTEX, INVERSÃO, PETELECO, SPIN)