

**Matrizes e Intervalos de Detecção:**

ID do Grupo da Matriz	Protocolo	*Resultados reportados no intervalo:	Limite de Detecção (LOD)*	Maior Nível Aprovado*
FM MG1 - Milho	Alta Sensibilidade 0.2 - 1.5 ppm	0 - 1.5 ppm	0.2 ppm	1.5 ppm
	Intervalo Base 1.5 - 7 ppm	0 - 9 ppm	1.5 ppm	7.0 ppm
	Alta Positividade 7 - 30 ppm	0 - 41 ppm	7.0 ppm	30 ppm
FM MG2 - DDGS	Alta Sensibilidade 0.2 - 1.5 ppm	0 - 1.5 ppm	0.2 ppm	1.5 ppm
	Intervalo Base 1.5 - 7 ppm	0 - 9 ppm	1.5 ppm	7.0 ppm
	Alta Positividade 7 - 30 ppm	0 - 41 ppm	7.0 ppm	30 ppm
FM MG3 –Farinha de Milho	Alta Sensibilidade 0.2 - 1.5 ppm	0 - 1.5 ppm	0.2 ppm	1.5 ppm
	Intervalo Base 1.5 - 7 ppm	0 - 9 ppm	1.5 ppm	7.0 ppm
	Alta Positividade 7 - 30 ppm	0 - 41 ppm	7.0 ppm	30 ppm
FM MG4 – Milho Extração Comum	Alta Sensibilidade 0.2 - 1.5 ppm	0 - 1.5 ppm	0.2 ppm	1.5 ppm
	Intervalo Base 1.5 - 7 ppm	0 - 9 ppm	1.5 ppm	7.0 ppm

*\* Não assumir acuracidade para resultados obtidos abaixo do LOD ou acima do limite máximo aprovado pelo protocolo de teste.*

**Notas Importantes:**

- Antes de iniciar o teste, escanear o Cartão Multi -Matrizes (MMBC) fornecido com o Kit somente uma vez para cada lote de kit, para que os dados do lote sejam inseridos no QuickScan.
- Dobrar o cartão MMBC e escanear somente o Código MG1 se você deseja que o QuickScan pule a etapa de seleção de matrizes e padronize as matrizes MG1.
- É necessário que o programa do QuickScan esteja atualizado com a versão 4.11.0 (atualização 2 ou superior).
- O tampão DB6 é equivalente aos números de lote do kit de Fumonisina Flex específico. Certifique-se de utilizar o DB6 com o kit como qual é fornecido. Há uma etiqueta de “Utilizar com” no tampão, que indicará a equivalência do Número do Lote com o Kit Fumonisina Flex.

A Tabela A na página 9 é fornecida como um Guia Resumido para o teste de cada matriz. Mais detalhes para cada etapa no processo estão descritos abaixo e são importantes para atingir resultados precisos e ideais.

#### Conteúdo do Kit:

- 50 tiras QuickTox embaladas em recipiente dessecante
- 50 tubos de reação transparentes
- 50 tubos de reação azuis
- 100 ponteiras de pipeta (1-200 µL)
- 50 ponteiras de pipeta (100-1000 µL)
- Tampão DB6, com lote específico/ kit
- Cartão Multi-matrizes, com lote específico/ kit

#### Itens Não Fornecidos:

- Sistema QuickScan \*
- Bloco Estabilizador de Temperatura (BET)\*
- Triturador
- Peneira de 20 mesh
- Tampão de Extração EB18 \* para algumas matrizes
- Balança Digital
- Copos plásticos com tampa\* (ou outro recipiente adequado para extração da amostra)
- Proveta Graduada\*
- Agitador mecânico
- Pipeta de volume fixo 200 µL\*
- Pipeta de volume fixo 50 µL\*
- Pipeta para volumes maiores de diluição (>200µL a 1 mL)\*
- Timer
- Tesouras
- Água destilada, deionizada ou mineral
- Microcentrífuga\*

**\*Disponível como Acessórios**

#### Acessórios Disponíveis:

<i>Item</i>	<i>Catálogo No.</i>	<i>Part #</i>
Sistema QuickScan™	ACC 131	10050 + 10198
50 Copos para amostra com tampa	11224	ACC 012-50
<i>Para extração de amostras de até 30g; para extração de amostras maiores, utilizar um recipiente maior</i>		
Proveta Graduada (100mL)	ACC 068	11207
Pipeta MiniPet 200 µL	ACC 067	11206
Tampão de Extração EB18 10X Concentrado	KR 270-530	11930
<i>Ver as instruções de 'Precauções &amp; Notas'</i>		
Pipeta MiniPet 50 µL	ACC 051	11203
Pipeta ajustável de 1 mL	ACC 1303-PRO-1000	11964
Ponteiras de pipeta para 1 mL pipeta (50)	20-0127	12243
Bloco Estab. Temperatura	ACC BSH301	12458
Microcentrífuga	ACC 064 E	11204
Conjunto Extração Comum	ACC 105	12496

## Uso Pretendido

O Kit QuickTox para QuickScan Aflatoxina Flex é projetado para fornecer rapidamente resultados quantitativos para a presença total fumonisinas.

- Limite de detecção (LOD) = **0.20 ppm (protocolo Alta Sensibilidade)**
  - Faixa de Análise = 0.2 - 30 ppm, seguindo três protocolos diferentes para os sub-intervalos abaixo:
  - 0.2 - 1.5 ppm ("Alta Sensibilidade") - 1.5 - 7.0 ppm ("Intervalo Base") - 7.0 - 30 ppm ("Alta Positividade").

## Funcionamento do Teste

Primeiramente, é colhida uma amostra composta e em seguida, a fumonisina presente é extraída e solubilizada. Cada amostra deve ser triturada para uma espessura de 20 mesh e extraída com extrator específico. Este extrato é posteriormente diluído para teste com o Kit QuickTox.

Cada Tira QuickTox possui uma almofada de absorção em cada extremidade. A fita de proteção com a seta indica qual extremidade da tira deve ser inserida no tubo de reação. A amostra flui no sentido de baixo para cima, sendo absorvida na parte superior pela almofada de absorção. No final do período de teste, cortar e descartar a extremidade inferior da tira correspondente à fita com setas impressas. Inserir a tira no QuickScan para quantificação dos resultados.

## Preparo do Ensaio

A Tabela A na página 9 é fornecida como um Guia Resumido para o teste de cada matriz. Mais detalhes para cada etapa no processo estão descritos abaixo e são importantes para atingir resultados precisos e ideais.

**Nota:** Observar que Milho Extração Comum requer preparação de amostra única e realização do ensaio; consultar as instruções contidas no Guia Rápido ACC-105, o Conjunto de Extração Comum.

### Preparo da Amostra

Ligar o BET – bloco estabilizador de temperatura – pelo menos 10 minutos antes de iniciar os testes, programando a temperatura para 22°C. Verificar se o display está mostrando “OK” antes de iniciar os testes, indicando que a temperatura estabilizou. Certificar-se que todos os reagentes incluindo amostras, tiras, tampão e reagente de extração estão em temperatura ambiente e prontos para uso antes de iniciar os testes. O extrato da amostra deve ser testado logo após a diluição com o tampão.

### Determinar o número e o tamanho das sub-amostras e pesar

1. Preparar uma amostra composta de acordo com o seu próprio plano de amostragem ou consultar as instruções disponibilizadas nos documentos de referência da USDA / GIPSA para obter ajuda em configurar um plano que se adapte às suas necessidades.
2. Triturar as amostras utilizando um triturador que forneça uma amostra tal que  $\geq 95\%$  passe por uma peneira de 20 mesh. Misturar bem o material triturado antes da sub-amostragem, para minimizar variabilidade.
3. Colocar uma quantidade de amostra no copo plástico que permita que o líquido se movimente em meio à ela durante a agitação.

### Extração da Amostra

1. Consultar a Tabela A para determinar o volume e o tipo de solução de extração validado para cada matriz. Para calcular o volume do líquido a ser adicionado, multiplicar o volume da amostra (em gramas) X proporção de água (em mililitros, mLs)  
Por exemplo, 20 gramas x 5 = 100 mL (água) a ser adicionada ao milho
2. Certificar-se de que o grão esteja completamente molhado e, em seguida, misturar bem conforme indicado na tabela. O líquido deve mover-se em meio à amostra para extrair a Fumonisina eficazmente.
3. A sequência de adição dos itens foi otimizada para cada matriz. Seguir a ordem indicada na Tabela A.
4. Amostras que não são bem misturadas e não ficam totalmente molhadas, podem ter os resultados do teste afetados devido à extração inconsistente.

### Clarificar Extrato (seguir a Tabela A para obter ótima performance)

1. **Decantação:** Deixar a amostra repousar até que se separe em duas camadas. A camada superior contendo os resíduos de Fumonisina será usada no teste.
2. **Centrifugação:** Encher um tubo de microcentrífuga com o extrato e centrifugar pelo tempo especificado a 2000 x g (**não rpm**). A camada superior (parte mais clara) é o extrato que será utilizado no teste.

### Escolha do Protocolo de acordo com o Nível (is) de Interesse

Se o nível desejado estiver dentro do intervalo de um único protocolo, execute apenas esse protocolo. Se o seu nível de interesse abranger o intervalo de quantificação total (0,2-30 ppm), recomenda-se que você comece com o Intervalo Base seguido pelo protocolo de Alta Sensibilidade ou Alta Positividade dependendo dos resultados. Essa ordem de execução

minimizará o tempo e o número de tiras necessárias para chegar ao resultado final. Consultar a Tabela A na pág. 9 para as instruções completas de extração e execução.

Protocolo	*Resultados reportados no intervalo:	Limite de Detecção (LOD)*	Maior Nível Aprovado*	Amostra Diluída 1	Amostra Diluída 2	Transferir o volume para um tubo de reação transparente e colocar no BET**
Alta Sensibilidade 0.2 - 1.5 ppm	0 - 1.5 ppm	0.2 ppm	1.5 ppm	375 µL tampão DB6 (milho) <b>OU</b> 250 µL tampão DB6 (DDGS e farinha de milho) + 50 µL extrato no tubo de diluição azul	NA	Transferir 200 µL para o tubo de reação transparente
Intervalo Base 1.5 - 7 ppm	0 - 9 ppm	1.5 ppm	7.0 ppm	2.5 mL tampão DB6 + 50 µL extrato no tubo de diluição azul	NA	Transferir 200 µL para o tubo de reação transparente
Alta Positividade 7 - 30 ppm	0 - 41 ppm	7.0 ppm	30 ppm	2.5 mL tampão DB6 + 50 µL extrato no tubo de diluição azul	150 µL tampão DB6 + 50 µL Diluição da Amostra 1 no tubo de reação transparente	

\*\* Bloco Estabilizador de Temperatura

\*\* Não assumir acuracidade para resultados obtidos abaixo do LOD ou acima do limite máximo aprovado pelo protocolo de teste.

### Adicionar reagentes ao tubo de diluição azul, seguido de transferência para o tubo de reação transparente.

**Nota:** Para MG4, Milho Extração Comum, seguir as instruções contidas no Guia Rápido Conjunto de Extração Comum, ACC-105.

Consultar os protocolos de diluição específicos na Tabela A, conforme o nível de quantificação desejado.

**Tomar cuidado para não contaminar o tampão DB6.** Manter o tampão fechado quando não estiver em uso, e utilizar uma ponteira de pipeta para cada teste. Atenção: O tampão DB6 é específico por kit. Certificar-se de usar o DB6 com o kit com o qual é fornecido. No rótulo do DB6 há uma informação de “Uso com” – que indicará o número do lote Fumo Flex correspondente.

1. Seguir as instruções da Tabela A quanto à sequência de adição do tampão e extrato.
2. Usar três ponteiras de pipeta (ponteira maior para o tampão, ponteira pequena para o extrato e outra ponteira pequena para transferir a mistura para o tubo de reação) para cada amostra. \*Reter a ponteira maior depois da adição do tampão, para fins de mistura.
3. Misturar bem o tampão e o extrato da amostra, mexendo ou puxando e soltando os líquidos com a pipeta. Amostras que não são bem misturadas e / ou pipetadas com precisão terão os resultados do teste afetados.
4. Transferir 200 µl da amostra diluída para o tubo de reação.
5. Usar um novo tubo de diluição e tubo de reação para cada amostra.
6. Seguir as instruções contidas em Funcionamento do Teste.

## Funcionamento do Teste

Um mínimo de 10 minutos antes de iniciar o teste, ligar o BET e ajustar para 22 ° C. Verificar se o display está mostrando “OK” antes de iniciar os testes, indicando que a temperatura estabilizou. Se os testes forem feitos ao longo do dia, recomenda-se ligar o BET de manhã e deixá-lo ligado ao longo do dia.

1. Antes de abrir o tubo com as tiras aguardar que alcance a temperatura ambiente.
2. Se a temperatura do ambiente do teste for desconhecida ou estiver fora do intervalo de 20 - 24 °C (68 - 75 °F), colocar o tubo de reação contendo a amostra diluída no BET - Bloco Estabilizador de Temperatura e **deixar a amostra climatizar por 2 minutos (a 22° C) antes de prosseguir.**
3. Remover as Tiras QuickTox que serão utilizadas. Evitar dobrar as tiras. Vedar novamente o tubo imediatamente.
4. Colocar a tira dentro do tubo de reação contendo o Tampão e o extrato da amostra. A fita adesiva na extremidade da tira deve apontar para dentro do tubo de reação.

5. Observar na Tabela A o tempo indicado para a reação da tira. (por ex., 5 minutos para milho).
6. Transcorrido o tempo de reação pré-determinado, imediatamente cortar e descartar a seção inferior da tira coberta pela fita com setas. Colocar a tira no leitor QuickScan para quantificação.

## Uso do Sistema QuickScan

Instruções detalhadas sobre a utilização do Sistema QuickScan são fornecidas com cada unidade e também podem ser encontradas em [www.envirologix.com/quickscan](http://www.envirologix.com/quickscan). A versão do software do QuickScan deve ser a 4.11.0 Atualização 1 ou superior e o cartão específico por lote (cartão Multi-matrizes) deve ser escaneado no QuickScan antes do teste.

Em resumo, após realizar o teste e cortar a extremidade inferior da tira, a mesma deve ser inserida no QuickScan:

QuickScan I: o código de barras deve ser posicionado com a face virada para **baixo**

QuickScan II: o código de barras deve ser posicionado com a face virada para **cima**

Após fechar o suporte (QSI) ou a gaveta (QSII), clicar em “Ler Teste” no Menu principal. A tela “Selecionar Grupo de Matrizes” irá aparecer se mais de um código de barras tiver sido escaneado utilizando-se o cartão multi-matrizes. Selecionar o grupo equivalente à matriz a ser executada. Os resultados são salvos em um arquivo eletrônico, permitindo a cada usuário controlar e reportar os resultados com facilidade.

Com base no protocolo que está sendo executado, certificar-se de que a seleção apropriada seja feita na guia Diluição na tela de resultados.

	Protocolo		
	Alta Sensibilidade: 0.2 - 1.5 ppm	Intervalo Base: 1.5 - 7 ppm	Alta Positividade: 7 - 30 ppm
Tabela de Diluição Menu “drop down”	1:1	1:A	1:B

## Armazenamento do Kit

O Kit QuickTox deve ser armazenado sob refrigeração. Observar a validade descrita na caixa do kit. Sua exposição prolongada à temperaturas elevadas pode afetar adversamente os resultados dos testes. Abrir o tubo somente no momento do uso das tiras.

## Reatividade Cruzada

As micotoxinas a seguir foram testadas com este kit utilizando os protocolos aqui especificados. Não ocorreram quaisquer resultados falsos positivos ao nível de 200 ppm:

Aflatoxina B<sub>1</sub>, DON (desoxinivalenol), Ocratoxina A, Zearalenona.

## Notas e Precauções

- As tiras devem ser lidas úmidas imediatamente após o período especificado para a realização do teste, para garantir resultados precisos.
- **IMPORTANTE:** Se utilizado, o tampão de Extração 10X EB18 deve ser considerado um produto irritante (SDS disponível em [www.envirologix.com/SDS-10XEB18.pdf](http://www.envirologix.com/SDS-10XEB18.pdf)). Evitar contato com a pele, olhos ou vestimenta. Usar EPIs, como óculos, luvas e um jaleco quando for manusear o produto.
  - **Preparo da Solução Tampão 1X EB18:** Misturar 1 parte de Tampão de Extração 10 X EB18 com 9 partes de água. A solução 1X tem prazo de validade de 1 semana se armazenada em temperatura ambiente ou quatro semanas se guardada sob refrigeração (2-8°C).
- Este produto não pode ser aplicado para nenhum outro tipo de cultura, além dos especificados neste manual.
- O ensaio de milho é calibrado contra amostras com níveis de fumonisina determinados por terceiros usando UHPLC / MS / MS com padrões isotópicos internos de 13C de fumonisina (Biopure ILM003, ILM004 e ILM005, Romer Labs). O desempenho em outras matrizes de amostras foi validado usando amostras fortificadas.

- Como com todos os testes de triagem, é recomendado, quando necessário, que os resultados sejam confirmados por um método alternativo.
- O teste foi otimizado para ser usado com o protocolo fornecido neste kit. Desvios deste protocolo podem invalidar os resultados deste teste. Utilizar os componentes em temperatura ambiente, pipetagem precisa, mistura adequada e completa, bem como utilizar o tampão DB6 correto, fornecido com o kit, são essenciais para obterem-se resultados precisos.
- Os resultados gerados através do uso correto deste kit refletem a condição da amostra de trabalho diretamente testada. Extrapolações dessa condição aos respectivos lotes originais devem ser baseadas em procedimentos confiáveis de amostragem e cálculos estatísticos, os quais indicam os efeitos randômicos e não randômicos de amostragem de lotes de sementes e incerteza do ensaio. Um resultado negativo da amostra de trabalho obtido em testes corretamente realizados não significa, necessariamente, que o lote original é inteiramente negativo para o analito em questão.
- Proteger todos os componentes de temperaturas extremas - quentes ou frias- quando não estiver em uso. Não expor à luz do sol direta ou no interior de veículos.
- Observar quaisquer regulamentações aplicáveis ao descartar amostras e extratos.



**Para Suporte Técnico  
Contatar:**

**EnviroLogix do Brasil  
Diagnósticos Ltda.**

[suportetecnico@envirologix.com](mailto:suportetecnico@envirologix.com)

**Praça Emílio Marconato,1000  
Galpão G24 – Jd. Primavera  
Jaguariúna/SP  
CEP 13916-074, Brasil**

**Tel: + 55 (19) 3307-8887**

Página na web:  
[www.envirologix.com.br](http://www.envirologix.com.br)

**Contato Vendas:**  
[vendas@envirologix.com](mailto:vendas@envirologix.com)

## **GARANTIA LIMITADA**

EnviroLogix Inc. (“EnviroLogix”) garante os produtos vendidos nos termos deste instrumento (“os Produtos”) contra defeitos nos materiais e na fabricação quando usados de acordo com as instruções a ele aplicáveis por período não superior ao prazo de validade impresso na embalagem. Se o Produto não estiver em conformidade com a Garantia Limitada e o cliente notificar a EnviroLogix por escrito descrevendo os defeitos encontrados dentro do período de garantia, inclusive prontificando-se a devolvê-lo à EnviroLogix para avaliação, a EnviroLogix reparará ou substituirá, a seu critério exclusivo, qualquer produto ou parte do mesmo que comprovadamente apresente defeitos nos materiais ou de fabricação dentro do prazo de garantia.

**A ENVIROLOGIX NÃO OFERECE NENHUM OUTRO TIPO DE GARANTIA, NEM EXPRESSA NEM TÁCITA, COMO, POR EXEMPLO, GARANTIA PARA FINS COMERCIAIS OU PARA FINALIDADES ESPECÍFICAS.** A garantia ora prestada e os dados, especificações e descrições dos produtos da EnviroLogix encontrados em catálogos publicados e na literatura de produtos da EnviroLogix são as únicas declarações que a EnviroLogix reconhece referentes a seus Produtos e à garantia por ela oferecida. Nenhuma outra declaração ou afirmação, escrita ou verbal, por parte de funcionários, agentes ou representantes da EnviroLogix, salvo se firmada por escrito e assinada por encarregado devidamente autorizado da EnviroLogix Inc., será considerada autorizada nem deverá servir de embasamento para nenhum cliente, nem faz parte do contrato de venda ou da presente garantia.

A EnviroLogix não oferece garantia contra danos ou defeitos sofridos durante o transporte ou o manuseio de seus produtos, nem decorrentes de acidentes ou uso impróprio ou anormal dos Produtos, assim como não oferece garantia contra defeitos em produtos ou componentes que não sejam de sua fabricação. A EnviroLogix repassa ao cliente a garantia por ela recebida (se houver) do fabricante desses produtos ou de componentes fabricados por terceiros. A presente garantia também não se aplica a Produtos que tenham sofrido tentativa de alteração ou modificação que não tenham autorização por escrito fornecida pela EnviroLogix.

**ESTA GARANTIA É EXCLUSIVA.** A única e exclusiva obrigação da EnviroLogix será de reparar ou trocar os Produtos defeituosos de maneira e no período anteriormente mencionado. Com respeito aos Produtos ou qualquer parte dos mesmos a EnviroLogix não assume e não assumirá nenhuma outra obrigação, agravante, responsabilidade estrita ou qualquer outra base que não esteja nesta Garantia. Em nenhuma circunstância baseada nesta Garantia Limitada, a EnviroLogix se responsabilizará por danos acidentais, especiais ou consequentes.

Esta Garantia Limitada expressa a totalidade das obrigações da EnviroLogix com respeito aos Produtos. Se determinar-se que qualquer parte desta Garantia Limitada é inaplicável ou ilegal, o restante da mesma permanecerá em plena vigência.

## **Licença**

EnviroLogix desenvolveu este kit utilizando reagentes próprios.

EnviroLogix, o logo da EnviroLogix, QuickTox e QuickScan são marcas registradas da EnviroLogix Inc.

© EnviroLogix 2018

**Table A: Guia Resumido de Matrizes Aprovadas**

Matrizes Aprovadas (associated assay range)	Grupo da Matriz	Adicionar o Grão ao Recipiente Primeiro	Segundo Passo: adicionar extrator	Umedecer completamente a amostra, depois misturar	Clarificar	Executar o protocolo Intervalo Base 1°, seguido do Alta Positividade e Alta Sensibilidade, se necessário	Pré-Misturar a amostra no tubo de diluição azul, seguido de transferência para o tubo de reação transparente	Colocar tubo de reação no BET* programar temperatura para 22°C	Add tira por	Efetuar leitura no QuickScan: A tabela de Diluição na tela de resultados deve mostrar
Milho	FM MG1	20g to 50g	5x vol água* 5 mL por grama de amostra, ex. 250 mL para 50g amostra	1 minuto velocidade máxima agitador mecânico, <i>ou</i> 2 minutos vigorosamente, manualmente	Decantar	1.5 a 7.0 ppm (Intervalo Base)	<b>Pré-Misturar</b> 2.5 mL tampão + 50 µL extrato† <b>Transferir</b> 200 µL	Aclimatar tubo por 2 min^	5 min.	1:A
						7.0 a 30 ppm (Alta Positividade)	<b>Transferir</b> 150 µL tampão + 50 µL da Pré-mistura do protocolo 1.5 - 7 ppm, Mix	Aclimatar tubo por 2 min^	5 min.	1:B
						0.2 a 1.5 ppm (Alta Sensibilidade)	<b>Pré-Misturar</b> 375 µL tampão + 50 µL extrato <b>Transferir</b> 200 µL	Aclimatar tubo por 2 min^	5 min	1:1
DDGS	FM MG2	20g to 50g	5x vol Tampão 1X EB18 5 mL por grama de amostra, ex. 250 mL para 50g amostra	1 minuto velocidade máxima agitador mecânico, <i>ou</i> 2 minutos vigorosamente, manualmente	Centrifugar	1.5 a 7.0 ppm (Intervalo Base)	<b>Pré-Misturar</b> 2.5 mL tampão + 50 µL extrato† <b>Transferir</b> 200 µL	Aclimatar tubo por 2 min^	5 min.	1:A
						7.0 a 30 ppm (Alta Positividade)	<b>Transferir</b> 150 µL tampão + 50 µL da Pré-mistura do protocolo 1.5 - 7 ppm, Mix	Aclimatar tubo por 2 min^	5 min.	1:B
						0.2 a 1.5 ppm (Alta Sensibilidade)	<b>Pré-Misturar</b> 250 µL tampão + 50 µL extrato <b>Transferir</b> 200 µL	Aclimatar tubo por 2 min^	5 min	1:1

Notas:

\* Utilizar água destilada, deionizada ou mineral (água engarrafada, não gaseificada).

^ O Passo da climatização da temperatura é necessária somente se a temperatura ambiente for desconhecida ou estiver fora do intervalo de 20 - 24°C.

† Guarde este extrato de Pré-mistura no caso do teste para Alta Positividade ser necessário

# Se o seu Nível de Interesse estiver dentro de um único intervalo de protocolo, execute apenas esse protocolo (consulte Instruções e tabela na p. 3).

Para Milho Extração Comum, MG4, seguir as instruções contidas no Conjunto de Extração Comum ACC-105.

**Table A: Guia Resumido de Matrizes Aprovadas (continuação)**

Matrizes Aprovadas (associated assay range)	Grupo da Matriz	Adicionar o Grão ao Recipiente Primeiro	Segundo Passo: adicionar extrator	Umedecer completamente a amostra, depois misturar	Clarificar	Executar o protocolo Intervalo Base 1°, seguido do Alta Positividade e Alta Sensibilidade, se necessário	Pré-Misturar a amostra no tubo de diluição azul, seguido de transferência para o tubo de reação transparente	Colocar tubo de reação no BET* programar temperatura para 22°C	Add tira por	Efetuar leitura no QuickScan: A tabela de Diluição na tela de resultados deve mostrar
Farinha de Milho	FM MG3	20g a 50g	5x vol água* 5 mL por grama de amostra, ex. 250 mL para 50g amostra	1 minuto velocidade máxima agitador mecânico, ou 2 minutos vigorosamente, manualmente	Centrifugação	1.5 a 7.0 ppm (Intervalo Base)	<u>Pré-Misturar</u> 2.5 mL tampão + 50 µL extrato† <u>Transferir</u> 200 µL	Aclimatar tubo por 2 min^	5 min.	1:A
						7.0 a 30 ppm (Alta Positividade)	<u>Transferir</u> 150 µL tampão + 50 µL da Pré-mistura do protocolo 1.5 - 7 ppm, Mix	Aclimatar tubo por 2 min^	5 min.	1:B
						0.2 a 1.5 ppm (Alta Sensibilidade)	<u>Pré-Misturar</u> 250 µL tampão + 50 µL extrato <u>Transferir</u> 200 µL	Aclimatar tubo por 2 min^	5 min	1:1

Notas:

\* Utilizar água destilada, deionizada ou mineral (água engarrafada, não gaseificada).

^ O Passo da climatização da temperatura é necessária somente se a temperatura ambiente for desconhecida ou estiver fora do intervalo de 20 - 24°C.

† Guarde este extrato de Pré-mistura no caso do teste para Alta Positividade ser necessário

# Se o seu Nível de Interesse estiver dentro de um único intervalo de protocolo, execute apenas esse protocolo (consulte Instruções e tabela na p. 3).

Para Milho Extração Comum, MG4, seguir as instruções contidas no Conjunto de Extração Comum ACC-105.