

N. Catálogo AQ 304 BG

Part # 12208, 12120

Matrizes e Intervalos de Detecção:

ID Grupo Matriz	Matrizes	Limite de Detecção (LOD)*	Valor Máximo reportado no Intervalo Base	Intervalo com Diluição*
DF MG1	Trigo†	0.1 ppm	8.0 ppm	2.0-30 ppm
DF MG2	Milho†			
DF MG3	Farinha de Trigo			
DF MG4	Farinha de Trigo branca, Farelo de trigo			
DF MG5; MG6	Trigo moído; Wheat Red Dog			
DF MG7	DDGS			
DF MG8; MG9	Farelo de glúten de milho; Gérmen de milho			
DF MG11	Farinha de milho			
DF MG12; MG13	Cevada malteada; Cevada			
DF MG14	Aveia			
DF MG15	Glúten de trigo			
DF MG3	Silagem de Milho: Espiga e Folhas	0.2 ppm		
DF MG16	Sorgo			
DF MG17	Farelo de Soja			
DF MG18; MG19	Arroz moído; Arroz com Casca			
DF MG20	Centeio inteiro			
DF MG21	Milho Extração Comum			
DF MG10	Ração de Glúten de Milho			

^ Não assumir acuracidade para resultados obtidos abaixo do LOD.

* Não assumir acuracidade para resultados obtidos abaixo de 2 ou acima de 30 ppm.

† Milho e trigo são matrizes certificadas pela AOAC.

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.
- Escanear o Cartão Multi -Matrizes (MMBC) com todos os códigos de barras dos MGs (grupo de matrizes) virados para baixo para ativar a seleção das matrizes alvo durante as análises ou dobrar o cartão MMBC e escanear somente os códigos de barra MG1 ou MG2 se desejar que o QuickScan pule a etapa de seleção de matrizes e grave o grupo selecionado como padrão.
- É necessário que o programa do QuickScan esteja atualizado com a versão 4.11.0 (atualização 2 ou superior).
- O tampão DB6 é específico por número de lote do 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 DON Flex correspondente.
- Este kit foi certificado como Testado por Desempenho, # 121701, pelo Instituto de Pesquisa AOAC para detecção de contaminação de DON em matrizes de milho e trigo até 30 ppm.

Para testar somente as matrizes Trigo ou Milho, dobrar o cartão MMBC e escanear somente os códigos de barras dos grupos DF MG1 ou DF MG2. Isto faz com que o QuickScan pule a etapa de seleção de Grupo de Matrizes.

ID Grupo Matriz	Matrizes	ID Grupo Matriz	Matrizes
DF MG1	Trigo	DF MG2	Milho

Tabela A: Um Guia resumido para matrizes aprovadas é fornecido nas páginas 8 e 9 para testar cada matriz. Mais detalhes de cada etapa do processo são descritos abaixo e são importantes para obter resultados ótimos e precisos.

Conteúdo do Kit:	Acessórios disponíveis:																																							
<ul style="list-style-type: none"> 50 tiras QuickTox embaladas em recipiente dessecante 50 Tubos de Reação 100 ponteiros de pipeta Tampão DB6, lote específico p/ o kit MMBC – cartão multi-matrizes, lote específico p/ o kit 	<table border="1"> <thead> <tr> <th>Item</th> <th>Catálogo No.</th> <th>Part #</th> </tr> </thead> <tbody> <tr> <td>Sistema QuickScan™</td> <td>ACC 131</td> <td>10050 + 10198</td> </tr> <tr> <td>Copos plásticos com tampa <i>Caixa com 500; para extração de amostras até 30g. Extração de amostras maiores requerem diferentes recipientes. Os copos podem também ser usados para coletar o filtrado.</i></td> <td>ACC 012-CS</td> <td>10167</td> </tr> <tr> <td>Proveta graduada (100 mL)</td> <td>ACC 068</td> <td>11207</td> </tr> <tr> <td>Filtros de café (100)</td> <td>ACC 083</td> <td>11434</td> </tr> <tr> <td>Pipeta MiniPet 100 µL</td> <td>ACC 041</td> <td>11202</td> </tr> <tr> <td>Pipeta de volume variável 1 mL <i>Útil para testes com diluição</i></td> <td>ACC 1303-PRO-1000</td> <td>11964</td> </tr> <tr> <td>Ponteira de pipeta (50) para pipeta de 1 mL</td> <td>20-0127</td> <td>12243</td> </tr> <tr> <td>Conjunto de Centrifugação: Descartáveis para 50 testes</td> <td>ACC 010</td> <td>11214</td> </tr> <tr> <td>Microcentrífuga</td> <td>ACC 064 E</td> <td>11204</td> </tr> <tr> <td>Tubos de diluição (50) <i>12 x 75 mm</i></td> <td>ACC 098</td> <td>12236</td> </tr> <tr> <td>BET</td> <td>ACC BSH 301</td> <td>12458</td> </tr> <tr> <td>Conj. Extração Comum</td> <td>ACC 105</td> <td>12496</td> </tr> </tbody> </table>	Item	Catálogo No.	Part #	Sistema QuickScan™	ACC 131	10050 + 10198	Copos plásticos com tampa <i>Caixa com 500; para extração de amostras até 30g. Extração de amostras maiores requerem diferentes recipientes. Os copos podem também ser usados para coletar o filtrado.</i>	ACC 012-CS	10167	Proveta graduada (100 mL)	ACC 068	11207	Filtros de café (100)	ACC 083	11434	Pipeta MiniPet 100 µL	ACC 041	11202	Pipeta de volume variável 1 mL <i>Útil para testes com diluição</i>	ACC 1303-PRO-1000	11964	Ponteira de pipeta (50) para pipeta de 1 mL	20-0127	12243	Conjunto de Centrifugação: Descartáveis para 50 testes	ACC 010	11214	Microcentrífuga	ACC 064 E	11204	Tubos de diluição (50) <i>12 x 75 mm</i>	ACC 098	12236	BET	ACC BSH 301	12458	Conj. Extração Comum	ACC 105	12496
Item	Catálogo No.	Part #																																						
Sistema QuickScan™	ACC 131	10050 + 10198																																						
Copos plásticos com tampa <i>Caixa com 500; para extração de amostras até 30g. Extração de amostras maiores requerem diferentes recipientes. Os copos podem também ser usados para coletar o filtrado.</i>	ACC 012-CS	10167																																						
Proveta graduada (100 mL)	ACC 068	11207																																						
Filtros de café (100)	ACC 083	11434																																						
Pipeta MiniPet 100 µL	ACC 041	11202																																						
Pipeta de volume variável 1 mL <i>Útil para testes com diluição</i>	ACC 1303-PRO-1000	11964																																						
Ponteira de pipeta (50) para pipeta de 1 mL	20-0127	12243																																						
Conjunto de Centrifugação: Descartáveis para 50 testes	ACC 010	11214																																						
Microcentrífuga	ACC 064 E	11204																																						
Tubos de diluição (50) <i>12 x 75 mm</i>	ACC 098	12236																																						
BET	ACC BSH 301	12458																																						
Conj. Extração Comum	ACC 105	12496																																						
<p>Itens Não Fornecidos:</p> <ul style="list-style-type: none"> Sistema QuickScan* Bloco Estabilizador de Temperatura (BET) * Triturador Peneira de 20 mesh Peneira de 7 mesh (para amendoim) Balança digital para pesar amostras Copos plásticos com tampa (ou outro recipiente adequado para extração da amostra)* Proveta graduada* Agitador orbital/rotatório Pipeta de volume fixo: 100 µL* Filtros de café de papel descartáveis Timer Tesouras Tubos de diluição azuis (para algumas matrizes) Triturador (somente gluten de trigo) Água destilada, deionizada ou mineral Tubos de diluição para amostras altamente positivas* Microcentrífuga* <p>*Disponível como Acessórios</p>																																								

Uso Pretendido

O Kit QuickTox para QuickScan DON Flex é projetado para extrair e detectar rapidamente a presença de Desoxinivalenol (DON). O Kit QuickTox irá fornecer resultados quantitativos quando for utilizado em conjunto com o Sistema QuickScan.

- Limite de detecção (LOD) = 0.1 ppm (0.29 ppm para Ração de Glúten de Milho)
- Faixa de análise = até 8 ppm no intervalo base e até 30 ppm com diluição adicional
- No Intervalo Base do teste, os resultados são reportados entre 0 e 8 ppm. Não se deve assumir acurácia em relação a resultados menores que o LOD. Resultados maiores que 8 ppm são reportados como “> 8 ppm”. No *Intervalo com Diluição*, não se deve assumir acurácia para resultados reportados abaixo de 2 ppm ou acima de 30 ppm.

Funcionamento do Teste

Primeiramente é colhida uma amostra composta, e em seguida triturada e solubilizada para extrair qualquer presença de DON. Cada amostra deve ser triturada para uma espessura de 20 mesh e extraída seguindo o protocolo especificado para a matriz que está sendo testada. O extrato da amostra é então diluído para teste com a tira 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. Completado o tempo de reação do teste, cortar e descartar a extremidade inferior da tira correspondente à fita com setas impressas. Inserir a tira no Scanner do QuickScan para quantificação dos resultados.

Protocolos de análise e extrações específicas são escolhidas para obter-se maior acuracidade e precisão. Cada matriz é atribuída a um Grupo de Matriz (MG). Cada MG possui uma curva padrão comum, um limite de detecção (LOD) e valor máximo reportado. Quando o usuário seleciona o grupo de matriz (MG) durante o teste, o software do Sistema QuickScan recupera as informações específicas do lote da tira que foram carregadas utilizando o Cartão Multi-Matrizes (MMBC) e utiliza a curva apropriada para obter um resultado preciso para a matriz sendo testada.

Preparo do Teste

Tabela A: Nas páginas 8 e 9 encontra-se um Guia Resumido dos testes por matriz. Mais detalhes de cada passo do processo estão descritos a seguir e são importantes para obter-se resultados precisos.

Atenção para o protocolo especial de preparação da amostra de **Centeio Inteiro** e **Ração de Glúten de Milho** onde a imediata diluição do extrato tem que ser feita.

Atenção para o **Glúten de Trigo** que requer um triturador e uma centrífuga bem como um tamanho de amostra de 50g.

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

Preparo das Amostras

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. Observar que o procedimento da **Silagem de Milho** foi qualificado usando amostras consistindo de espiga e folhas com um teor de umidade na faixa de 30-50%, uma faixa típica para esta matriz.
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.

Nota Silagem de Milho: usar um moedor de café ou equivalente, por 1 minuto, para obter a consistência correta de trituração.

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. Todas as commodities (exceto Milho Extração Comum) requer a mesma proporção de água para extração: 5X.
Por exemplo, 50 gramas de amostra X 5 = 250 mL (água)
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 o DON eficazmente.
3. A sequência de adição dos itens foi otimizada para cada matriz. Verificar e seguir as indicações contidas 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. **Filtragem:** Colocar um filtro de café de papel em um recipiente limpo e despejar o extrato no filtro. Deixar a amostra decantar por 2 minutos. Puxar a borda do filtro para acessar o extrato filtrado.
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.
3. **Decantação:** Deixar a amostra repousar até que se separe em duas camadas. A camada superior contendo os resíduos de DON será usada no teste. Em alguns casos, uma camada espumosa flutuará acima da camada superior desejada. A melhor técnica para não pipetar a amostra com espuma é inclinar o copo de extração em um ângulo de 45 graus, expondo o sobrenadante sob a camada espumosa, evitando partículas.

Adicionar os reagentes ao tubo de reação

Nota: para MG21, Milho Extração Comum, seguir as instruções contidas no Guia Rápido Conjunto de Extração Comum, ACC-105.

1. 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 DON Flex correspondente.
2. Seguir as instruções da Tabela A quanto à sequência de adição do tampão e extrato.
3. Usar duas ponteiras de pipeta (uma para o tampão e outra para o extrato), para cada amostra.
4. 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.
5. Não reutilizar amostras diluídas. Utilizar um novo tudo de reação para cada amostra.

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.
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. 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.

Os resultados são reportados até 8,0 ppm. Os resultados serão reportados até “zero”, porém, não se deve assumir acurácia para resultados reportados abaixo do LOD da matriz sendo testada; consultar os níveis de LOD de cada grupo de matriz na Tabela A. Resultados superiores a 8.0 ppm são reportados como ">8.0 ppm."

Intervalo com Diluição

Se após a realização e leitura do teste o resultado inicial for maior que 8 ppm (">8 ppm" no QuickScan) e deseja-se ter mais conhecimento sobre o nível de contaminação, as amostras podem ser diluídas novamente e re-testadas. Não assumir acurácia para resultados reportados abaixo de 2 e acima de 30 ppm, utilizando este protocolo de diluição.

1. Em um tubo separado (não fornecido), misturar o extrato com água para criar uma diluição de 1: 8. Exemplo: 1 parte de extrato clarificado + 7 partes de água; (100 µl + 700 µl). Medir com cuidado e misturar bem.
2. Executar novamente o ensaio como antes, adicionando Tampão + extrato diluído conforme instruído na Tabela A no tubo de reação transparente (misturar, colocar no BET e aclimatar se necessário), adicionar uma nova tira pelo tempo especificado. Exemplo: para o milho, pipetar 100 µL de DB6 + 100 µl do extrato diluído com água para um novo tubo (aclimatar), adicionar uma nova tira de teste e permitir que a tira reaja pelo tempo indicado na Tabela A.
3. Na Tela de Resultados do QuickScan, escolher Diluição “1:A” na tabela de diluição mostrada no menu dropdown. O Sistema irá calcular e salvar o nível de DON em amostras diluídas.

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 100 ppm:

Aflatoxins B₁, Fumonisin B₁, Ocratoxins A, Zearalenona, T-2 e HT-2.

Notas e Precauções

- As tiras devem ser lidas úmidas imediatamente após o período especificado para a realização do teste, para garantir resultados precisos.
- Não devem ser considerados precisos os resultados reportados abaixo do LOD da matriz sendo testada.
- Este produto não pode ser aplicado para nenhum outro tipo de cultura, além das especificadas neste manual.
- Este ensaio é calibrado com amostras de referência de trigo e milho fornecidas pelo Laboratório Trilogy Analytical, sediado em Washington, MO e outros fornecedores e dados associados de HPLC.
- This assay is calibrated against wheat and corn reference samples supplied by Trilogy Analytical Laboratory, Washington, MO, and other vendors and associated HPLC data. Sempre que possível, o desempenho em outras matrizes de amostras tem sido validado utilizando amostras naturalmente contaminadas. Onde as amostras naturalmente contaminadas não estão disponíveis, o desempenho foi validado usando amostras fortificadas.
- Como todos os testes, é recomendado, quando necessário, que os resultados sejam confirmados por métodos alternativos.
- O teste foi otimizado para ser usado com os protocolos fornecidos neste kit. Desvios destes protocolos podem invalidar os resultados deste teste. Componentes em temperatura ambiente, mistura adequada e completa, pipetagem precisa e utilização do Tampão DB6 correto fornecido no kit são essenciais para 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 a análise ou micotoxina 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
Praça Emílio
Marconato, 1000
Galpão G24 – Jd.
Primavera
Jaguariúna/SP
CEP 13916-074, Brasil
Tel: + 55 (19) 3307 8887

e-mail:

vendas@envirologix.com

website:

www.envirologix.com.br

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 se determinar que qualquer parte desta Garantia Limitada é inaplicável ou ilegal, o restante da mesma permanecerá em plena vigência.

Licença

Este kit foi desenvolvido com o uso de reagentes próprios da EnviroLogix. EnviroLogix, o logotipo da EnviroLogix, QuickTox e QuickScan, são marcas registradas da EnviroLogix Inc.

© EnviroLogix 2018

Tabela A: Guia Resumido para Matrizes Aprovadas

Matrizes	Grupo da Matriz	Limite de Detecção – LOD (ppm)	Adicionar Grão ao Recipiente 1º, seguido de água*	Molhar a amostra completam. em seguida misturar	Clarificar/diluir	Colocar no tubo de reação e misturar	Colocar o Tubo de Reação no BET – com temperatura à 22°C	Colocar a tira e deixar reagir por	Para testar >8ppm, diluir extrato#
Trigo†	DF MG1	0.1	20 a 50g <i>mais</i> 5X volume de água* (ex.: 20g amostra, mais 100 mL água)	30 segundos na velocidade máxima agitador mecânico, ou vigorosamente manualmente	Filtrar (máximo 2 min) <i>ou</i> Centrifugar (30 seg) <i>ou</i> Decantar	100 µL de tampão + 100 µL de extrato clarificado	Aclimatar o tubo por 2 min^	2 min	1:8 em água (100 µL amostra mais 700 µL água) seguido por 1:1 com tampão; selecionar 1:A na tabela de Diluição
Milho†	DF MG2								
Farinha de Trigo	DF MG3								
Farinha de Trigo Branca, Farelo de Trigo	DF MG4								
Trigo moído	DF MG5								
Wheat Red Dog	DF MG6								
DDGS	DF MG7								
Farelo de glúten de milho	DF MG8								
Gérmen de milho	DF MG9								
Farinha de milho	DF MG11								
Cevada malteada	DF MG12								
Cevada	DF MG13								
Aveia	DF MG14								
Glúten de trigo	DF MG15				Colocar 250mL água no recipiente <i>mais</i> 50g amostra				

Notas:

† Milho e trigo são matrizes certificadas pela AOAC

* Usar água destilada, deionizada ou mineral

^ A etapa de climatização somente é necessária se a temperatura ambiente for desconhecida ou estiver fora do intervalo de 20-24°C (68-75°F)

Seguir o protocolo indicado em “Intervalo com Diluição”

Para Milho Extração Comum, MG21, seguir as instruções do Conjunto De Extração Comum ACC-105.

Tabela A: Guia Resumido para Matrizes aprovadas (continuação)

Matrizes	Grupo da Matriz	Limite de Detecção – LOD (ppm)	Adicionar Grão ao Recipient e 1°, seguido de água*	Molhar a amostra completam. em seguida misturar	Clarificar/diluir	Colocar no tubo de reação e misturar	Colocar o Tubo de Reação no BET – com temperatura à 22°C	Colocar a tira e deixar reagir por	Para testar >8ppm, diluir extrato#
Silagem de milho	DF MG 3	0.2	20 a 50g <i>mais</i> 5X volume de água* (ex: 20g de amostra, mais 100 mL água)	30 segundos na velocidade máxima agitador mecânico, ou vigorosamente manualmente	Centrifugar por 1 min a 2000 X g ou Filtrar	100 µL de tampão + 100 µL de extrato clarificado	Aclimatar o tubo por 2 min [^]	2 min	1:8 em água (100 µL amostra mais 700 µL água) seguido por 1:1 com tampão; selecionar 1:A na Tabela de Diluição
Sorgo	DF MG16	0.2			Filtrar (2 min máximo)				
Farelo de Soja	DF MG17	0.2							
Arroz moído	DF MG18	0.2			Filtrar (2 min máximo e diluir o extrato 1:1 com água)	100 µL de tampão + 100 µL de extrato diluído			
Arroz com Casca	DF MG19	0.2			Filtrar (2 min máximo)	200 µL de tampão + 100 µL de extrato clarificado			
Centeio inteiro	DF MG20	0.2							
Ração de Glúten de Milho	DF MG10	0.29						1:8 em água (100 µL amostra mais 700 µL água) seguido por 2:1 com tampão; selecionar 1:A na Tabela de Diluição	

Notas:

† Milho e trigo são matrizes certificadas pela AOAC

* Usar água destilada, deionizada ou mineral

[^] A etapa de climatização somente é necessária se a temperatura ambiente for desconhecida ou estiver fora do intervalo de 20-24°C (68-75°F)

Seguir o protocolo indicado em “Intervalo com Diluição”

Para Milho Extração Comum, MG21, seguir as instruções do Conjunto De Extração Comum ACC-105.