	Documentos	ISSN 0104-6187
		Novembro 1998
	Número, 82	
-	πέ ρ,	

Cromatógrafo Perkin-Elmer GC Auto System e Integrator PE Nelson Modelo 1022



Empresa Brasileira de Pesquisa Agropecuária Agrobiologia Ministério da Agricultura e do Abastecimento

República Federativa do Brasil

Presidente Fernando Henrique Cardoso

Ministério da Agricultura e do Abastecimento

Ministro

Francisco Turra

Empresa Brasileira de Pesquisa Agropecuária - Embrapa

Diretor Presidente Alberto Duque Portugal

Diretores

Elza Ângela Battaggia Brito da Cunha Dante Daniel Giacomelli Scolari José Roberto Rodrigues Peres

Chefias da Agrobiologia

Chefe Geral: Maria Cristina Prata Neves Chefe Adj. De Pesq e Desenvolvimento: Sebastião Manhães Souto Chefe Adjunto Administrativo: vanderlei pinto DOCUMENTO № 82

ISSN 0104-6187

Novembro 1998

Cromatógrafo Perkin-Elmer GC Auto System e Integrator PE Nelson Modelo 1022

Instruções básicas de uso em análise de redução de acetileno (ARA)

Octávio Costa de Oliveira Bruno José Rodrigues Alves

Seropédica – RJ 1998 Exemplares desta publicação podem ser solicitadas à

Embrapa..Agrobiologia

Caixa Postal: 74505 23851-970 – Seropédica – RJ Telefone: (021) 682-1500 Fax: (021) 682-1230 e-mail: <u>adc@cnpab.embrapa.br</u>

Expediente:

Revisor e/ou ad hoc: Robert Michael Boddey Normalização Bibliográfica/Confecção/Padronização: Dorimar dos Santos Felix e/ou Sérgio Alexandre Lima

Comitê de Publicações: Sebastião Manhães Souto (Presidente) Johanna Döbereiner José Ivo Baldani Norma Gouvêa Rumjanek José Antonio Ramos Pereira Paulo Augusto da Eira Dorimar dos Santos Felix (Bibliotecária)

OLIVEIRA, O.C. de; ALVES, B.J.R. Cromatógrafo Perkin-Elmer GC Auto System e Integrator PE Nelson Modelo 1022: Instruções básicas de uso em análise de redução de acetileno (ARA). Seropédica: Embrapa Agrobiologia, nov. 1998. 16p. (Embrapa-CNPAB. Documentos, 82).

ISSN: 0104-6187

1. Equipamento . I. Alves, B.J.R., colab. II. Embrapa. Centro Nacional de Pesquisa de Agrobiologia (Seropédica, RJ). III. Título. IV. Série.

CDD 631.25

SUMÁRIO

1. INTRODUÇÃO	4
2. PRINCÍPIO DA CROMATOGRAFIA GASOSA (CG) COM DETECTOR I CHAMA	DE 4
3. O CROMATÓGRAFO PERKIN-ELMER GC AUTO-SYSTEM	5
4. INTEGRADOR PE NELSON MODEL 1022	6
5. ANALISANDO AMOSTRAS	7
5.1. Calibração	9
6. VISUALIZANDO ANÁLISES ANTERIORES	10
7. RECALCULANDO AMOSTRAS	10
8. DESLIGANDO OS APARELHOS	10
9. LEMBRE-SE:	11
10. PROBLEMAS MAIS COMUNS E SUAS SOLUÇÕES	13
11. APÊNDICE	14
11.1 OBSERVANDO A SITUAÇÃO DOS PARÂMETROS DO GC	14
11.2 CONFIGURAÇÃO ATUAL DOS MÉTODOS 11.2.1. Cromatógrafo 11.2.2. Integrador	14 14
11.3. ABREVIAÇÕES USADAS NO CROMATÓGRAFO	15
11.4. DEFINIÇÕES	16
12. REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS	16

Cromatógrafo Perkin-Elmer GC Auto System e Integrator PE Nelson Modelo 1022

Instruções básicas de uso em análise de redução de acetileno (ARA) Octávio Costa de Oliveira¹ Bruno José Rodrigues Alves²

1. INTRODUÇÃO

A análise da ativididade de redução de acetileno (ARA) é uma ferramenta poderosa na detecção e quantificação da fixação biológica de nitrogênio associada a plantas, não só pela sua simplicidade como pelo baixo custo e alta sensibilidade (Hardy et al., 1968). A utilização de acetileno (C2H2) como substrato para a enzima nitrogenase resulta na sua redução para etileno (C2H4), gases facilmente separados e detectados em um cromatógrafo de gás. A determinação das concentrações destes gases permite quantificar a existência de vazamentos da câmara de incubação e a quantidade de etileno produzido, sendo esta última diretamente proporcional à atividade da nitrogenase.

2. PRINCÍPIO DA CROMATOGRAFIA GASOSA (CG) COM DETECTOR DE CHAMA

A amostra gasosa injetada através de um septo de silicone é arrastada por um fluxo de um gás inerte carreador (nitrogênio) até a coluna de separação (no caso, Porapak NÒ), que é mantida em temperatura superior à do ambiente. Dentro da coluna, os gases sofrem retenção de acordo com a maior ou menor afinidade com a coluna (adsorção que ocorre na superfície sólida do adsorvente), sendo assim liberados em tempos diferentes (separados).

Na análise da redução de acetileno, metano é um contaminante comum que é logo liberado. A seguir, são liberados o etileno e o acetileno. O propano, quando

¹ Estudante de Pós-Graduação da UFRRJ, Embrapa Agrobiologia

² Pesquisador da Embrapa Agrobiologia, Caixa Postal 74505, CEP: 23851-970 Seropédica, RJ

usado como padrão interno (Boddey, 1987), é o último a ser liberado, com um tempo de retenção geralmente superior a 2 minutos.

Após a liberação, a amostra sofre combustão (mantida pelo hidrogênio e ar) e é então ionizada. A quantidade de íons formada é detectada por um Detector de Ionização de Chama (FID - Flame Ionization Detector). A concentração de cada gás é proporcional ao número de íons formados. O FID detecta a corrente elétrica gerada e a envia ao integrador através de cabos, após retificação e ampliação. O aparelho então está pronto para receber a próxima amostra.

3. O CROMATÓGRAFO PERKIN-ELMER GC AUTO-SYSTEM

Atualmente, a EMBRAPA Agrobiologia conta com dois modelos de cromatógrafos: Um Perkin Elmer antigo e o GC Auto System. O cromatógrafo Auto-System é um sistema automatizado que controla os vários parâmetros que influenciam na análise: tempo, temperatura da câmara de injeção, temperatura da câmara da coluna, tipo de coluna, fluxo de carreador, atenuação do pico e tempo de atenuação, etc. Todos estes parâmetros são armazenados em arquivos chamados METHODS (MÉTODOS). O aparelho pode armazenar até 5 métodos (Method 1,2,3,4 e 5), cada um com regulagens diferentes. Cada método é recomendado conforme a coluna e detectores utilizados, tempos de retenção, concentração esperada e separação de picos.

A determinação dos parâmetros ideais para cada análise é feita utilizando-se padrões dos elementos a serem analisados, buscando-se a otimização da análise, o que significa a melhor separação e integração dos picos, no menor tempo possível, com o menor consumo de gases e de energia. Para isso, devemos testar várias concentrações, tempos, temperaturas e fluxos, o que é bastante trabalhoso. Por isso, não devemos modificar os métodos sem autorização do responsável pelo aparelho. Qualquer parâmetro que seja modificado influencia outros. Além disso, as concentrações de gases de interesse nas amostras, calculadas pelo programa do integrador, só estarão corretas se usarmos os mesmos valores de temperatura, fluxo, etc. utilizados com as amostras-padrões durante a calibração. O METHOD 1 foi ajustado para análise de redução de acetileno, usando-se detector de ionização de chama; os demais não foram ajustados.

O cromatógrafo para ser utilizado não necessita de nenhuma regulagem quando o método estiver correto para a análise para a qual foi desenvolvido e o aparelho funcionando normalmente. Só alteramos o fluxo de gases no aparelho para acender a chama, retornando ao fluxo normal após acendê-la.

Os principais problemas no uso do aparelho são a agulha utilizada para injeção e o septo. Se a agulha for muito curta, parte da amostra poderá ficar retida na câmara de injeção; se for muito grossa, a vida útil do septo diminui bastante. Além disso, deve-se usar a mesma agulha usada na calibração, pois existe um espaço vazio na parte plástica de cada agulha que pode reter gás da amostra. Se a quantidade de gás da amostra nesse espaço for muito diferente da quantidade de gás retida quando da calibração, a eficiência de injeção será diferente ao da calibração e os cálculos serão incorretos. O septo quando deixa escapar gás causa vários erros de análise (vide item 8).

4. INTEGRADOR PE NELSON MODEL 1022

Acoplado ao cromatógrafo temos um integrador digital marca PE Nelson modelo 1022. O integrador recebe o sinal do cromatógrafo e o converte em gráfico, calculando então a área sob o pico ou a sua altura e comparando-a com a curva padrão usada na calibração, calculando-se então a concentração de cada gás de interesse contido na amostra. O sinal máximo aceito pelo aparelho é de 1 Volt (1000 mV); se a atenuação do cromatógrafo não for suficiente para reduzir o sinal para menos de 1V, a amostra será perdida, pois ao atingir esse valor formase um platô no gráfico em vez de uma forma de sino (curva normal) e a quantificação da área é subestimada. Nesse caso, a amostra deverá ser diluída ou a atenuação modificada. A atenuação atual no Método 1 é suficiente para concentrações de etileno de até 120 nmol/ml, o que é satisfatória de uma maneira geral.

O integrador que está acoplado ao cromatógrafo também possui uma série de parâmetros que são utilizados para a integração, calibração, entrada e saída de dados. Estas informações também são armazenadas em arquivos denominados Métodos; porém, os métodos aqui têm nome, enquanto que no cromatógrafo os Métodos têm números. O Método atualmente em uso é o BAIXOETI. Nele estão guardados os nomes dos arquivos usados na calibração, bem como seus valores de concentrações calculados. Não modifique o método, exceto o nome do analisador e da amostra quando necessário!

Após a quantificação, o integrador armazena o resultado da análise em um arquivo DOS com extensão .D01 e imprime o resultado. Cada análise gera um arquivo. O programa não permite gravar em disquete; por isso, o analisador deve criar um diretório com o seu nome sob o diretório C:\CHROM\ para armazenar suas análises, p.ex., C:\CHROM\JOAO\. Ao final das análises, deve copiar os arquivos para disquete se desejar e apagá-los do disco rígido. As cinco primeiras letras do nome do arquivo devem ser fornecidas pelo analisador, que podem ser suas iniciais. As 3 últimas letras do nome são automaticamente acrescentadas pelo contador do programa. Ex.: JOAO_001.D01. O 001 foi colocado pelo programa; a próxima análise será gravada no arquivo JOAO_002.D01, e assim até o número 099. Após isso, deve-se trocar as 5 letras iniciais do arquivo, ou aparecerá uma mensagem de erro dizendo que a capacidade de gravar foi extrapolada. A criação/deleção de arquivos e diretórios pode ser feita através da opção Directory existente em vários menus, ou ainda através do XTGold após dar boot no computador com o disquete dentro dele. Após copiar os arquivos para disquete, apaque os arquivos no drive C:.

5. ANALISANDO AMOSTRAS

1. Ligar o regulador de voltagem da impressora/computador-integrador

2. Ligar a cromatógrafo (tecla ON/OFF na frente do cromatógrafo)

3. Abrir os registros dos gases nos cilindros: N2, H2 e ar N2. Verificar no registro de cada cilindro se a pressão é de 40 psi ou mais.

No cromatógrafo:

- O método a ser usado no cromatógrafo é o METHOD 1. Pressionar a tecla AutoZero no aparelho. O valor deve ser em torno de 0 mV.
- 5. Ligar a chama: feche o botão de ar, reduza o fluxo de N2 (no GC ou no cilindro) e abra o de H2 totalmente. Deixe passar o H2 puro por pelo menos 30 segundos. Pressione o acendedor sobre o suporte e gire o botão de ar ate' ouvir um 'POP'. A voltagem do AUTO ZERO (A/Z) deve subir para ±1,5 mV quando aceso. Abra totalmente o botão de ar. Regule o fluxo de N2 e espere estabilizar. Após isso, tecle Status Escape até que a mensagem READY apareça..

No computador (integrador):

- 6. Verifique no canto inferior direito da tela se o método em uso é BAIXOETI. Caso contrário, ative-o no menu Instruments-Method Setup.
- 7. Com o mouse, entre no menu Instruments Method Setup. Selecione o método BAIXOETI. Entre o seu nome, o diretório onde serão gravados seus arquivos (use o seu nome. Ex: C:\JOAO\), as iniciais dos nomes dos seus arquivos.
- 8. Se suas amostras são diluídas, entre o fator de diluição no campo "Dilution factor". Os campos "Sample amount" e "Standard amount" são usados na calibração. Os valores-padrão para os três campos é 1.0000e+0.
- 9. Selecione o menu Activate e selecione Activate Method. Todas as informações armazenadas serão usadas para todas as suas amostras. Se no entanto quiser abandonar as modificações, selecione o menu File e depois a opção Quit. Novamente selecione Quit na janela aberta.
- 10. Na janela inicial entre a identificação da amostra. Nessa janela você pode entrar também o tempo de análise, a quantidade de amostra ou padrão e o fator de diluição para esta amostra apenas.

11. A mensagem READY no canto superior direito do monitor indica que o integrador está pronto para análise. Esse sinal vem do cromatógrafo; se o cromatógrafo estiver com problemas, a mensagem NOT READY aparece no cromatógrafo e no integrador.

No cromatógrafo:

- 12. Injete 0,5ml da amostra no cromatógrafo e tecle RUN. Use agulhas de tamanho médio e as mais finas possível.
- 13. Ao final da analise, o resultado é impresso e você pode digitar o nome da próxima amostra no integrador. Aguarde a mensagem READY para injetar novamente.

No integrador:

14. Se você deseja analisar mais de 100 amostras, você devera trocar o nome inicial dos arquivos após a centésima amostra.

5.1. Calibração

A calibração é feita diluindo-se o padrão de etileno (atualmente de 3047 ppm) em várias concentrações. Os arquivos resultantes são utilizados na tabela de calibração junto com os valores esperados e utilizados em uma regressão linear. O programa do integrador permite calibraçoes com uma só concentração (singlepoint) ou regressões de primeira, segunda ou teceira ordem, passando ou não pela origem. Estes parâmetros estão armazenados no Método e só devem ser alterados por pessoas autorizadas. Enquanto as condições de análise permanecerem inalteradas (fluxo, temperatura, tempo, coluna, detector, gases a serem separados) não há a necessidade de recalibrar o aparelho.

6. VISUALIZANDO ANÁLISES ANTERIORES

A opção View do menu Chromatograms permite visualizar os gráficos armazenados em arquivos de análises. Selecione o arquivo a ser visualizado nesta opção. Você pode modificar escalas e outras opções, mas essas modificações não são gravadas no arquivo. Para obter informações sobre os picos, selecione a opção Peak data no menu Display. Selecione Description (nome da amostra), Peak name e retention time. Ao clicar o mouse sobre um pico, as informações sobre ele aparecerão no centro da tela.

Para comparar dois cromatogramas, selecione Split screen para dividir a tela ao meio horizontalmente. Selecione os arquivos da primeira e da segunda janela. Ao comparar os picos, verifique se os mesmos estão na mesma escala.

7. RECALCULANDO AMOSTRAS

Se você possui amostras que foram lidas e que deseja recalculá-las após ter havido modificações no método, como calibrações, quantificação, etc., você pode usar a opção Plot/Recalculate do menu Chromatograms. Esta opção lê os dados originais do seu arquivo (área, picos) e os recalcula usando os dados do método ativo, que foi modificado após a análise, criando um novo arquivo. Basta selecionar o(s) arquivo(s) original(is) no campo File da janela aberta nesta opção e depois selecionar a opção Go no menu Options. Imediatamente o arquivo é recalculado e impresso.

8. DESLIGANDO OS APARELHOS

Feche os registros de ar e H2. Deixe passar somente N2 por ±1 minuto, para evitar condensação de vapor de água no detector. Feche o registro de N2 e desligue o cromatógrafo. Desligue o regulador de voltagem do computador/impressora.

9. LEMBRE-SE:

- Nunca deixe passar somente o fluxo de hidrogênio por muito tempo. Pode danificar o detector ou causar explosão. O fluxo de H2 deve ser acompanhado dos fluxos de N2 e ar.
- JAMAIS ALTERE OUTROS PARÂMETROS DO MÉTODO (Menu Method-Modify active) OU CALIBRE O MÉTODO (Method-Calibrate Active). Os resultados e cálculos poderão ser errôneos!
- JAMAIS ALTERE AS REGULAGENS DE FLUXO DE GASES E TEMPERATURAS NOS MÉTODOS! A calibração correta depende destes valores fixos. Qualquer alteração será necessária nova calibração.
- Não pressione nenhuma tecla do cromatógrafo a não ser as seguintes: AUTO ZERO (para verificar se há chama), STATUS ESCAPE (para abandonar AUTO ZERO ou outra função mostrada) e RUN (para iniciar a analise). TODAS AS OUTRAS TECLAS SÃO PARA AJUSTE DO APARELHO!
- Caso haja pouco etileno na sua amostra, o gráfico pode não mostrar o pico devido à escala usada, mas a integração é feita sem problemas.
- Se você observar que o pico atingiu um platô (ficou com o topo achatado em 1000 mV), dilua a sua amostra pela metade e reanalise entrando com o fator de diluição 2 no campo "Dilution factor".
- Se você observar valores muito baixos de etileno após analisar várias amostras ou se o tempo de retenção aumentar durante uma sessão de análise, verifique se o septo está muito gasto. Deve durar 100 amostras em média.
- Não use agulhas curtas (que acompanham seringas de insulina).
- Antes de iniciar as análises, verifique se existem septos de reserva.
- Se quiser copiar arquivos de análises fora do programa do integrador, saia do programa (Opção Quit do menu File), insira o disquete identificado "XTGold MS-DOS" no drive e dê boot (ctr+alt+del). Automaticamente entra o programa XTGOLD. Retire o disquete e coloque o seu para copiar do c:\ para a:\. Após

usar o XTGOLD, retire o disquete e dê boot novamente para voltar ao programa do integrador.

- Não deixe mais de 200 arquivos em cada sub-diretório. Copie seus arquivos para disquete imediatamente após a análise se quiser, mas apague sempre seus arquivos de análise do drive C:.
- A mensagem "Too many files" significa que você deve mudar de diretório ou apagar alguns arquivos do diretório em uso.

10. PROBLEMAS MAIS COMUNS E SUAS SOLUÇÕES

PROBLEMA		CAUSAS POSSÍVEIS	SOLUÇÕES	
1. Cha	ma não acende	Fluxo inadequado de gases	 Feche o fluxo de ar, reduza o fluxo de N₂ e abra o de H₂ totalmente. Deixe passar o H₂ puro por ±30 segundos. Posicione o acendedor sobre o suporte até ouvir um "POP". Abra totalmente o ar e ajuste o fluxo de N₂. A função AUTOZERO com a chama acesa deve ser ± 1,5 mV. Verifique se há gás nos cilindros, e se seus registros estão abertos (pressão > 40 psi) 	
2. AU	TOZERO marca 0 mV	Chama apagada	 Acender a chama. 	
3. Não	anarecem picos	Chama apagada	Acender a chama	
		Amostra sem gás	 Se A/Z=1.5 mV, a chama está acesa. Analise uma amostra padrão e verifique o aparecimento de picos. 	
		Amostra perdida durante a injeção	 Pressão do carreador muito alta ou erro de injeção. Ao injetar a amostra, você não deve ouvir som de gás saindo. Mantenha a seringa pressionada por 2 segundos após ter pressionado a tecla RUN. Verifique se a pressão do carreador está de acordo com o método. 	
			 Verifique as condições do septo. 	
4. Não integ calc norr	o aparecem picos na tela do grador, mas os resultado ulado são impressos malmente	Escala incorreta do gráfico no integrador	 No integrador, ajuste a escala usando as teclas F6 e F7. O valor máximo de Y deve ser 1000mV. 	
5. Ten	npo de análise aumenta	Septo vazando gás	Trocar o septo.	
		Coluna saturada	• Aquecer a coluna a 120°C por 15 min ou trocar o recheio	
6. Mar carr que a teo	rcador de pressão do gás eador indica pressão menor do a mostrada ao pressionarmos cla CARRIER GAS	Septo vazando gás Cilindro de nitrogênio vazio	 Trocar o septo Verifique se a pressão na cabeça do cilindro é superior a 40 psi. Se não, regule a pressão ou troque o cilindro. 	
7. Nen pres	huma análise é efetuada após ssionar a tecla RUN	Parâmetros do GC não estão OK.	• Verifique a mensagem da tela do GC. NOT READY significa que um ou mais parâmetros estão fora da especificação. Use as teclas de parâmetros para identificar qual parâmetro está incorreto.	

11. APÊNDICE

11.1 OBSERVANDO A SITUAÇÃO DOS PARÂMETROS DO GC

As teclas brancas do aparelho são as teclas de parâmetros. Ao pressioná-las, o aparelho mostrar na tela a situação do parâmetro (pressão, temperatura, voltagem, etc.). Elas não modificam o método, e servem apenas para consulta.

- OVEN TEMP Temperatura do forno da coluna.
- TIME Tempo de análise.
- RATE Taxa de mudança de temperatura (oC/min) quando o método possui temperaturas diferente ao longo da análise.
- INJ TEMP temperatura na câmara de injeção.
- CARRIER GAS Fluxo de gás carreador.
- VALVE Regulagens das válvulas (não usado)
- DET TEMP Temperatura do detector.
- RANGE Regulagem do detector.
- OUTPUT Saída do detector.
- ATTEN Atenuação.
- AUTO ZERO Eliminador de sinal de ruído.
- EVENTS Mostra todos os parâmetros sequencialmente.

11.2 CONFIGURAÇÃO ATUAL DOS MÉTODOS

11.2.1. Cromatógrafo

A configuração abaixo é a que foi ajustada em julho/1998 para as condições da coluna de Porapak N que estava instalada na época. Caso seja colocada outra coluna, estes valores devem ser ajustados novamente.

Tempo (min)	Evento	Valor	Descrição
0.10	Atenuação 1	16	Atenuaçao para etileno
1.10	Range 1	20	Mudança de escala de atenuação
1.12	Atenuação 1	64	Atenuação para acetileno

Este método utilizado com o método do integrador BAIXOETI serve para amostras de 0 a 124 nmol/ml de etileno e 10% de acetileno.

As atenuações utilizadas foram selecionadas de modo a não permitir que o sinal do cromatógrafo ultrapasse 1000 mV nas concentrações de etileno e acetileno normalmente encontradas nas amostras de experimentos. Os valores de atenuação do sinal encontram-se na tabela abaixo.

Atenn. GC	Range	Atenuação de Sinal
16	1	5,3x10 ³ Etileno
16	20	1,1x10 ⁵
64	1	$2,1x10^4$
64	20	4,5x10 ⁵ Acetileno

Tabela	de	atenua	เตลิก
I ancia	uu	attinua	wav

11.2.2. Integrador

Quantificação do pico por integração da área projetada na linha base, calibração com padrão externo por regressão linear com 6 pontos de concentração e 2 repetições para etileno e 1 ponto (10% v/v) para acetileno com 2 repetições. Tolerância de 50%, menor pico 2.5-6.5. Calibração de 2,16 a 124 nmol/ml. Máx. conc. de etileno para pico<1V de 100 nmol/ml aprox. Picos desconhecidos não são quantificados e relatados

11.3. ABREVIAÇÕES USADAS NO CROMATÓGRAFO

Equil - Equilíbrio. A temperatura atingiu o valor determinado pelo método e está constante.

FID - Flame Ionization Detector - Detector de Ionização de Chama.

- Inj Temperatura do injetor.
- Ovn Oven. Forno da coluna.
- Pres Pressão do gás.
- Psi Libras por polegada quadrada (unidade de pressão).
- Det Temperatura do detector.
- Gas Pressão/fluxo do gás carreador (nitrogênio).
- A/Z Auto Zero.

11.4. DEFINIÇÕES

- a) Method Conjunto de parâmetros que controlam o cromatógrafo.
- b) Range Amplificação do sinal de saída em um FID.
- c) Ready Indica que o aparelho está pronto para análise. Todas as condições do método foram atingidas.
- d) Run Tempo do início da injeção da amostra até o fim do programa de análise.
- e) Timed Events Eventos que ocorrem durante uma análise, programado na tabela de eventos.
- f) Tempo de retenção Intervalo de tempo do ponto de injeção até o aparecimento do pico máximo no CG.
- g) Carreador Gás inerte que transporta a amostra do injetor até a coluna do detector.

12. REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

- BODDEY, R.M. Methods for quantification of nitrogen fixation associated with gramineae. **CRC Critical Reviews in Plant Sciences,** Boca Raton, v.6, n.3, p.209-266, 1987
- HARDY, R.W.F.; HOLSTEN, R.D., JACKSON, E.K.; BURNS, R.C. The acetylene – ethylene assay for N₂ fixation: Laboratory and field evaluation. **Plant and Physiology**, Rockville, v.43, p.1185-1207, 1968.