

## Bepaling van polycyclische aromatische koolwaterstoffen in water

## INHOUD

|          |                                                                                        |          |
|----------|----------------------------------------------------------------------------------------|----------|
| <b>1</b> | <b>TOEPASSINGSGEBIED</b>                                                               | <b>4</b> |
| <b>2</b> | <b>PRINCIPE</b>                                                                        | <b>4</b> |
| 2.1      | Extractie                                                                              | 4        |
| 2.2      | Zuivering                                                                              | 4        |
| 2.3      | Identificatie en kwantificering van de PAKs                                            | 4        |
| 2.3.1    | GC-MS bepaling                                                                         | 5        |
| 2.3.2    | HPLC bepaling                                                                          | 5        |
| <b>3</b> | <b>OPMERKINGEN</b>                                                                     | <b>6</b> |
| <b>4</b> | <b>APPARATUUR EN MATERIAAL</b>                                                         | <b>6</b> |
| 4.1      | Apparatuur                                                                             | 6        |
| 4.2      | Materiaal                                                                              | 6        |
| <b>5</b> | <b>REAGENTIA en OPLOSSINGEN</b>                                                        | <b>7</b> |
| 5.1      | Reagentia                                                                              | 7        |
| 5.2      | Oplossingen GC/MS                                                                      | 8        |
| 5.3      | Oplossingen HPLC                                                                       | 9        |
| <b>6</b> | <b>PROCEDURE</b>                                                                       | <b>9</b> |
| 6.1      | Extractie                                                                              | 9        |
| 6.1.1    | Vloeistof-vloeistof extractie                                                          | 10       |
| 6.1.2    | Off-line vaste fase extractie met C18                                                  | 10       |
| 6.1.3    | On-line vaste fase extractie met C18 (HPLC-meting)                                     | 11       |
| 6.2      | Zuivering extract                                                                      | 12       |
| 6.2.1    | Werkwijze voor zuivering over silica                                                   | 12       |
| 6.2.2    | Werkwijze voor zuivering over alumina                                                  | 12       |
| 6.2.3    | Werkwijze voor zuivering over gecombineerde silica/alumina-kolom                       | 12       |
| 6.2.4    | Werkwijze voor zuivering met koper (enkel indien resterende zwavelinterferentie)       | 13       |
| 6.2.5    | Werkwijze voor zuivering met TBA-reagens (enkel indien resterende zwavelinterferentie) | 13       |
| 6.3      | GC-MS analyse                                                                          | 13       |
| 6.3.1    | Werkwijze voor finale concentrering en toevoeging van de recoverystandaard             | 13       |
| 6.3.2    | Meting                                                                                 | 13       |
| 6.3.3    | Kalibratie                                                                             | 14       |
| 6.3.4    | Identificatie                                                                          | 15       |
| 6.3.5    | Kwantificering                                                                         | 15       |
| 6.4      | HPLC-analyse                                                                           | 15       |
| 6.4.1    | Werkwijze voor finale concentrering                                                    | 15       |
| 6.4.2    | Meting                                                                                 | 16       |
| 6.4.3    | Kalibratie                                                                             | 16       |
| 6.4.4    | Identificatie                                                                          | 17       |
| 6.4.5    | Kwantificering                                                                         | 17       |

---

|                                                                                   |                                    |           |
|-----------------------------------------------------------------------------------|------------------------------------|-----------|
| <b>7</b>                                                                          | <b>KWALITEITSCONTROLE</b>          | <b>18</b> |
| 7.1                                                                               | <i>Responslineariteit</i>          | 18        |
| 7.2                                                                               | <i>Chromatografische scheiding</i> | 18        |
| <b>8</b>                                                                          | <b>RAPPORTERING</b>                | <b>18</b> |
| <b>9</b>                                                                          | <b>REFERENTIES</b>                 | <b>19</b> |
| <b>BIJLAGE 1: Typische GC-MS werkvoorwaarden voor de bepaling van PAKs</b>        |                                    | <b>20</b> |
| <b>BIJLAGE 2: Typische HPLC werkvoorwaarden voor de bepaling van PAKs</b>         |                                    | <b>21</b> |
| <b>BIJLAGE 3: ionenchromatogram voor een PAK kalibratie-oplossing (deel 1)</b>    |                                    | <b>22</b> |
| <b>BIJLAGE 4: HPLC fluorescentiechromatogram voor een PAK kalibratieoplossing</b> |                                    | <b>25</b> |

## 1 TOEPASSINGSGEBIED

Deze procedure vervangt procedure WAC/IV/A/002 van oktober 2017 en beschrijft een analysemethode voor de bepaling van polyaromatische koolwaterstoffen (PAKs) in oppervlaktewater, grondwater, drinkwater en afvalwater met gaschromatografie (GC) of vloeistofchromatografie (LC). De methode is gericht op de kwantificering van de 16 zgn. "EPA"-PAK:

Tabel 1 Overzicht van de te analyseren PAKs

naftaleen  
acenaftyleen  
acenaften  
fluoreen  
fenantreen  
anthraceen  
fluorantheen  
pyreen  
benz(a)anthraceen  
chryseen  
benzo(b)fluorantheen  
benzo(k)fluorantheen  
benzo(a)pyreen  
indeno(1,2,3-c,d)pyreen  
dibenzo(a,h)anthraceen  
benzo(g,h,i)peryleen

## 2 PRINCIPE

### 2.1 EXTRACTIE

De waterstalen worden vloeistof-vloeistof of met vaste fase (SPE) geëxtraheerd. Vóór de extractie worden de interne standaarden en een surrogaatverbinding toegevoegd (zie verder).

### 2.2 ZUIVERING

Extracten van waterstalen worden in regel niet gezuiverd, maar indien nodig wordt een zuiveringsprocedure toegepast om interferenties te elimineren. Deze bestaat uit adsorptiechromatografie over silica en/of alumina.

### 2.3 IDENTIFICATIE EN KWANTIFICERING VAN DE PAKs

PAKs kunnen zowel gaschromatografisch (GC) als vloeistofchromatografisch (LC) bepaald worden. De GC is gekoppeld aan een massaspectrometrische detector (MS). In geval van LC wordt een combinatie van fluorescentie- en UV-detector (of diode array detector, DAD) gebruikt. Voor afvalwaterstalen is deze laatste detectietechniek minder geschikt omdat de fluorescentie- en UV-signalen gestoord kunnen worden door interferenties. De analyse van afvalwaterstalen gebeurt dus bij voorkeur met MS-detectie. Merk op dat ook LC/MS en GC-MS/MS toegepast kan worden.

### 2.3.1 GC-MS BEPALING

De eigenlijke meting vindt plaats m.b.v. een gaschromatograaf, uitgerust met een massaspectrometrische detector, volgens de 'selected ion monitoring' (SIM) methode. Alternatief kan, mits voldoende detecteerbaarheid en mits aanpassing van de hieronder gegeven concentraties van kalibratie- en doperingsstandaarden, in "full scan" modus gewerkt worden uitgaande van geëxtraheerde ionchromatogrammen. De meting mag ook met GC-MS/MS uitgevoerd worden (SRM).

De identificatie van een te bepalen polyaromaat steunt op de vergelijking van de retentietijd in het specifieke ionchromatogram van staal en kalibratieoplossing. De kwantificering verloopt volgens de interne standaard methode, waarbij gekende hoeveelheden van deuterium-gemerkte componenten als interne standaarden vóór de extractie aan het staal worden toegevoegd. Minstens 5 deuterium-gemerkte polyaromaten worden als interne standaarden gebruikt. Voorbeelden zijn:

D8-naftaleen, D10-anthraceen, D10-fluorantheen, D10-pyreen, D12-benzo(b)fluorantheen, D12-benzo(k)fluorantheen, D12-benzo(a)pyreen, D12-indeno(1,2,3-c,d)-pyreen en D12-benzo(g,h,i)peryleen. D8-naftaleen is in de gekozen reeks inwendige standaarden steeds aanwezig.

Gehalten worden berekend gebruik makend van de geïntegreerde piekoppervlakken van de meest karakteristieke ionen voor de PAKs en de interne standaarden.

De kwantificering volgens de interne standaard methode laat toe automatisch en accuraat de verliezen in rekening te brengen die in de extractie-, zuiverings-, indamp- en injectiestap van de analyse kunnen optreden. Door toevoegen van één of meerdere zgn. recoverystandaarden juist voor de instrumentele meting kan men de terugvindingsrendementen van de afzonderlijke interne standaarden bepalen. Voorbeelden van geschikte recoverystandaarden zijn D10-1-methylnaftaleen, D12-triphenylene, D12-peryleen of een andere niet coëluerende verbinding.

### 2.3.2 HPLC BEPALING

De identificatie van een te bepalen polyaromaat steunt op de vergelijking van zijn retentietijd in het staal en in de kalibratieoplossing.

In geval van gecombineerde fluorescentie/UV-detectie kan de kwantificering zowel volgens de interne of de externe standaard methode gebeuren.

- Interne standaard : aan het waterstaal wordt vóór de extractie minstens één geschikte interne standaard toegevoegd, bv. 6-methylchryseen. De correctie voor terugvinding gebeurt aan de hand van deze interne standaard. Aan alle stalen wordt ook minstens één surrogaatverbinding toegevoegd.
- Externe standaard : in dit geval wordt gecorrigeerd voor terugvinding aan de hand van factoren die bepaald werden bij de validatie. Aan de stalen wordt minstens één surrogaatverbinding toegevoegd. Alternatief kan gebruik gemaakt worden van kalibratiestandaarden die aangemaakt worden in water en die de volledige analyseprocedure doorlopen; op die manier wordt automatisch gecorrigeerd voor verliezen bij de extractie-, zuivering-, en injectiestap. Controle van het goede verloop van de analyse gebeurt aan de hand van de terugvinding van een surrogaatverbinding.
- In geval van online-SPE kan i.p.v. de additie van een surrogaatverbinding gekozen worden om in elke meetreeks aan minstens 1 staal een matrixadditie van de 16 PAK uit te voeren.

In geval van MS-detectie verloopt de kwantificering volgens de interne standaard methode (zie 2.3.1).

### 3 OPMERKINGEN

- Voor monsterconservering en -bewaring wordt verwezen naar WAC/A/010.
- Grondwaterstalen bemonsterd in het kader van bodemonderzoek (bv. Vlarebo, of bv. peilputten voor controle stortplaatsen) worden bij aankomst in het labo opgeschud en men laat de stalen gedurende minstens 4 uur rusten zodat de deeltjes kunnen uitzakken. Aansluitend worden de stalen voorzichtig gedecanteerd. Niet meer dan de helft van de bovenstaande waterlaag wordt gedecanteerd om zo weinig mogelijk deeltjes in bewerking te nemen. Waterstalen die geanalyseerd worden in het kader van menselijke consumptie worden niet gedecanteerd.

### 4 APPARATUUR EN MATERIAAL

#### 4.1 APPARATUUR

- 4.1.1 Analytische balans met een afleesnauwkeurigheid van 0.1 mg
- 4.1.2 Bovenweger met een afleesnauwkeurigheid van 0.01 g
- 4.1.3 Eenheid voor indampen onder stikstofstroom met regelbaar debiet
- 4.1.4 GC-MS bestaande uit een capillaire gaschromatograaf, een autosampler, een lage resolutie massaspectrometer van het quadrupool-type en een PC met sturings- en dataverwerkingsprogramma. De GC is eventueel uitgerust met een PTV of on-column groot-volume injector
- 4.1.5 HPLC uitgerust met gradiënt pomp, ontgassingseenheid, kolomthermostatisatie, fluorescentiedetector, variabele UV-detector of diode array detector, autosampler en een PC met sturings- en dataverwerkingsprogramma. Alternatief kan een MS-detector gebruikt worden.
- 4.1.6 In geval van off-line vaste fase extractie (SPE): afzuigseenheid voor de simultane extractie van waterstalen
- 4.1.7 In geval van on-line vaste fase extractie: automaat en sturingseenheid voor de automatische percolatie van meerdere waterstalen doorheen adsorbentia, de desorptie van de adsorbentia met mobiele fase en de injectie in de meetapparatuur.

#### 4.2 MATERIAAL

- 4.2.1 Voor de vloeistof-vloeistofextractie: scheitrechter (500-1000 ml)
- 4.2.2 Geschikte injectiespuiten voor het doperen met resp. interne standaard, 'recovery' standaard en surrogaat
- 4.2.3 Voor de eventuele zuivering: glazen chromatografische kolommen, i.d. 10-15 mm, met gefritteerde basis en teflonkraan; de kolommen zijn eventueel voorzien van een slijpstuk bovenaan waarop een broomtrechter geplaatst kan worden
- 4.2.4 Erlenmeyers (100 en 250 ml)
- 4.2.5 Maatcilinder (100 ml)
- 4.2.6 Fused silica GC-kolom met apolaire stationaire fase (5% fenylmethylpolysiloxaan, DB5-MS) of gelijkwaardig, bv. 30 m x 0.25 mm x 0.25 µm

**Opmerking:**

op een apolaire kolomfase kunnen benzo(b)fluorantheen, benzo(k)fluorantheen en benzo(j)fluorantheen niet van elkaar gescheiden worden. Ze worden echter meestal in een vaste verhouding waargenomen, zodat de individuele concentraties berekend mogen worden als een vast percentage van hun som (resp. 50%, 25%, 25 %).

- 4.2.7 Een HPLC-kolom geschikt voor PAK-analyse, bv. een reversed phase C18 kolom, van 100 tot 250 mm lengte, met een diameter van 2 tot 4.6 mm en een deeltjesgrootte van 3 tot 10  $\mu\text{m}$
- 4.2.8 Injectiespuit van 10  $\mu\text{l}$
- 4.2.9 Glazen amberkleurige monsterflesjes (penicillineflesjes) van 5 ml
- 4.2.10 Pasteurpipetten
- 4.2.11 Puntbuis

## 5 REAGENTIA EN OPLOSSINGEN

### 5.1 REAGENTIA

- 5.1.1 n-Hexaan, iso-hexaan, cyclohexaan, petroleumether (40-60°C): residuanalyse
- 5.1.2 Methanol, isopropanol: residuanalyse
- 5.1.3 Ethylacetaat: residuanalyse
- 5.1.4 Aceton: residuanalyse
- 5.1.5 Dichloormethaan: residuanalyse
- 5.1.6 n-Nonaan : *pro synthese* of gelijkwaardig
- 5.1.7 Acetonitrile: minstens *gradiënt* kwaliteit
- 5.1.8 Natriumsulfaat ( $\text{Na}_2\text{SO}_4$ ): granulair en watervrij; een geopende verpakking wordt uitgegoten in een schaal en bewaard bij 130°C in een droogoven
- 5.1.9 Silica, geactiveerd: een laag van ongeveer 25 mm silica (70-230 mesh) wordt in een schaal verwarmd gedurende minstens 16u op 130°C en vervolgens bewaard bij 130°C in de droogoven; voor gebruik laat men de schaal in een exsiccator tot kamertemperatuur afkoelen
- 5.1.10 Silicagel 3 %  $\text{H}_2\text{O}$  : voeg aan de geactiveerde silica (5.1.9) in een erlenmeyer gravimetrisch 3 %  $\text{H}_2\text{O}$  toe, sluit de erlenmeyer af en schud het geheel tot alle agglomeraten verdwenen zijn; de aldus bereide silica kan een week bewaard worden
- 5.1.11 Alumina, geactiveerd, basisch of neutraal, 70-230 mesh: aluminiumoxide wordt geactiveerd door verhitten gedurende minstens 15 u bij 450°C en wordt nadien bewaard bij 130°C in een droogoven; de bewaartermijn is op max. 1 maand gesteld; voor gebruik laat men de schaal in een exsiccator tot kamertemperatuur afkoelen
- 5.1.12 Natriumsulfiet,  $\text{Na}_2\text{SO}_3$

- 5.1.13 Tetrabutylammoniumwaterstofsulfietreagens (TBA-reagens): voeg 5 g natriumsulfiet toe aan een 0.1M oplossing van tetrabutylammonium- waterstofsulfiet in isopropanol
- 5.1.14 Salpeterzuur, HNO<sub>3</sub>: 1N oplossing
- 5.1.15 Brij 35 (Polyoxyethylene(23)lauryl ether), bv. 30% oplossing
- 5.1.16 SPE-kolommetjes of patronen geschikt voor PAK-extractie (bv. C18)
- 5.1.17 HPLC-water, ultrapuur

## 5.2 OPLOSSINGEN GC/MS

### Opmerkingen:

- de hieronder beschreven werkwijze vertrekt van vaste producten waarbij de hoofdstandaarden zelf aangemaakt worden. In de handel zijn echter reeds bereide en gecertificeerde PAK mengsels verkrijgbaar;
- met betrekking tot de houdbaarheid van de standaarden is nonaan als solvent de beste keuze, maar ook toluen of een ander niet-vluchtig alkaan mag gebruikt worden. In geval van GC met groot-volume injectie kan het gebruik van meer vluchtige alkanen aangewezen zijn;
- wanneer de oplosbaarheid te laag is wordt een minimale hoeveelheid aceton toegevoegd.

### 5.2.1 Hoofdstandaardoplossingen natieve PAKs

Van elk van de te analyseren PAKs wordt, uitgaande van zuiver (min. 98%) vast product een stockoplossing van bv. 100 µg/g in n-nonaan bereid.

### 5.2.2 Hoofdstandaardoplossingen interne standaarden

Van minstens 5 isotoopgemerkte PAKs, gekozen over het volledige retentietijdsgebied, wordt uitgaande van zuiver (min. 98%) vast product, een stockoplossing van bv. 100 µg/g in n-nonaan bereid. Voorbeelden zijn:

D8-naftaleen  
D10-anthraceen  
D10-fluorantheen  
D10-pyreen  
D12-benzo(b)fluorantheen  
D12-benzo(k)fluorantheen  
D12-benzo(a)pyreen  
D12-indeno(1,2,3-c,d)pyreen  
D12-benzo(g,h,i)peryleen

### 5.2.3 Hoofdstandaardoplossing recoverystandaard

Van elke recoverystandaard wordt een werkoplossing van bv. 100 µg/g in n-nonaan of een ander alkaan bereid; en dit uitgaande van zuiver vast product (de zuiverheid moet minstens 98% bedragen).

### 5.2.4 Werkoplossing interne standaard (IS doperingsstandaard)

Door menging van de individuele hoofdstandaardoplossingen van de deuteriumgemerkte PAKs wordt een interne standaard-werkoplossing bereid met een concentratie van bv. 10 µg/g van elk van de interne standaarden in n-nonaan.

### 5.2.5 Standaard werkoplossingen

Uitgaande van de hoofdstandaardoplossingen van de natieve en deuteriumgemerkte PAKs worden werkoplossingen in n-nonaan bereid die de te analyseren PAKs bevatten in oplopende concentraties van bv. 0.02 tot 5 µg/g en de interne standaarden in een constante concentratie van bv. 1 µg/g.



### 5.3 OPLOSSINGEN HPLC

*Opmerking:*

een typische werkwijze voor externe kwantificering met FD/UV-detectie wordt hieronder beschreven. Aanpassingen in functie van het meetbereik zijn mogelijk noodzakelijk waarbij het aantal standaard-werkoplossingen kan variëren.

#### 5.3.1 Hoofdstandaardoplossingen natieve PAKs

Van elk van de te analyseren PAKs wordt, uitgaande van zuiver (min. 98%) vast product een stockoplossing van bv. 100 µg/ml in acetonitrile of een ander geschikt oplosmiddel bereid.

#### 5.3.2 Hoofdstandaardoplossingen surrogaat

Van een niet-coëluerende en niet in de te analyseren monsters voorkomende PAK wordt, uitgaande van zuiver (min. 98%) vast product, een stock-oplossing van bv. 100 µg/ml in acetonitrile of een ander geschikt oplosmiddel bereid.

#### 5.3.3 Standaard werkoplossingen voor kalibratie

Uitgaande van de hoofdstandaardoplossingen van de PAKs worden standaard-werkoplossingen in acetonitrile bereid die de te analyseren PAKs bevatten in concentraties van bv. 2 tot 1000 ng/ml, waarbij de laagste concentraties bedoeld zijn voor het opstellen van de fluorescentiekalibratierechte en de hoogste voor het opstellen van de UV-kalibratierechte (inzonderheid deze van acenaftyleen).

*In geval de standaarden de volledige analyseprocedure doorlopen:*

uitgaande van de hoofdstandaardoplossingen van de PAK's worden 1 of meerdere standaard-werkoplossingen in bv. acetonitrile bereid die aan 5 blancowaterstalen worden toegevoegd zodanig dat 0.05 tot 25 ng van elke PAK op de analytische kolom gebracht wordt. Typisch wordt aan 1 l water waarvan 100 ml aan de SPE extractie zal onderworpen worden 1 ml van een 50 ng/ml acetonitrile oplossing toegevoegd om 5 ng op de analytische kolom te brengen.

## 6 PROCEDURE

### 6.1 EXTRACTIE

Hieronder zijn de volgende extractiemethoden beschreven:

- vloeistof-vloeistof (met hexaan, cyclohexaan, petroleumether of dichloormethaan)
- off-line vaste fase extractie met C18
- on-line vaste fase extractie met C18

Voor de bovenstaande extractiemethoden werden kwantitatieve en herhaalbare terugvindingen aangetoond.

*Opmerking:*

Deelmonsternamen (waarbij slechts een deel van de flesinhoud gebruikt wordt) is toegestaan, zowel bij vloeistof/vloeistof-extractie als bij vaste fase extractie, op voorwaarde dat aan het waterstaal een niet-schuimend detergent (bv. 0.05 m/m% Brij 35) of een watermengbaar solvent (~~methanol~~ ~~>5%-of~~ bv. isopropanol >15%) als additief toegevoegd wordt om de PAK's van de glaswand en van de eventueel aanwezige gesuspenderde deeltjes te verwijderen. Indien Brij 35 gebruikt wordt, wordt aanbevolen om een 'backflush' injectie toe te passen bij de GC-meting, om vervuiling van de chromatografische kolom te voorkomen. Belangrijk bij deelstaalnamen is dat de toegepaste werkwijze vooraf gevalideerd wordt; de terugvinding van de componenten kan immers beïnvloed worden door o.a. de contacttijd tussen staal en additief, ~~de keuze van extractievloeistof~~, het volume ingenomen staal, het aantal extracties, etc. ~~Aanbevolen wordt om de extractie met~~

dichloromethaan uit te voeren en te extraheren met minstens 2 keer 5 ml. In geval van vaste fase extractie dient in het bijzonder het doorbraakvolume gecontroleerd te worden, aangezien dit varieert in functie van het gekozen additief en het type, merk en hoeveelheid adsorbens.

#### 6.1.1 VLOEISTOF-VLOEISTOF EXTRACTIE

- Weeg de monsterfles tot op 0.1 g nauwkeurig.
- Breng de volledige inhoud van de monsterfles over in een geschikte scheitrechter. In geval van grondwater (decantatie, cfr supra) wordt maximum de helft van de bovenstaande fase overgebracht in de scheitrechter. Deelmonstername is toegestaan onder bepaalde voorwaarden (zie opmerking hierboven).
- In geval van analyse met interne standaard: meng een gekende hoeveelheid van de interne standaard-werkoplossing met aceton of een ander wateroplosbaar solvent; breng m.b.v. een pasteurpipet of m.b.v. een microliterspuit een gekende hoeveelheid van de bovenstaande oplossing met interne standaarden over naar het waterstaal.
- In geval van HPLC analyse: voeg m.b.v. een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de surrogaat werkoplossing toe.
- Spoel de monsterfles na met het extractiemiddel (hexaan, iso-hexaan, cyclohexaan, petroleumether of dichloormethaan) en breng de spoelvloeistof over naar de scheitrechter (niet van toepassing bij deelmonstername). De hoeveelheid extractievloeistof dient minstens 1/20 te bedragen van de hoeveelheid monster.

#### Opmerking:

dient op het waterstaal ook een minerale olie bepaling te gebeuren dan wordt als extractievloeistof hexaan (of een ander alkaan) gebruikt; ook wordt het waterstaal in dat geval aangezuurd tot pH 2 en wordt aan het waterstaal de nodige hoeveelheid zout toegevoegd conform de procedure voor minerale olie.

- Schud het geheel krachtig gedurende ongeveer 3 min.
- Laat de organische fase af over een filter gevuld met  $\text{Na}_2\text{SO}_4$ .
- Indien nodig herneem de spoel- en extractiestap minstens 1 keer.
- Damp de verzamelde extracten in onder een stikstofstroom tot een eindvolume van ongeveer 2-3 ml.
- Indien geen opzuivering toegepast wordt dan wordt het extract verder behandeld volgens 6.3 (voor GC/MS) of 6.4 (voor HPLC).
- Voor sterk verontreinigde extracten kan een zuivering over silica, alumina of een combinatie van silica en alumina uitgevoerd worden. Het extract wordt dan verder behandeld volgens 6.2. Extracten die specifiek met zwavel verontreinigd zijn kunnen zonodig verder gezuiverd worden door behandeling met koper of tetrabutylammoniumwaterstofsulfiet (TBA reagens).
- Weeg de lege monsterfles en bepaal het gewicht en hieruit het volume van de oorspronkelijke inhoud.

#### 6.1.2 OFF-LINE VASTE FASE EXTRACTIE MET C18

- In geval van analyse met interne standaard:  
meng een gekende hoeveelheid van de interne standaard-werkoplossing met aceton of een ander wateroplosbaar solvent; breng m.b.v. een pasteurpipet of m.b.v. een microliterspuit een

gekende hoeveelheid van de bovenstaande oplossing met interne standaarden over naar het waterstaal.

- In geval van HPLC analyse: voeg m.b.v. een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de surrogaat werkoplossing toe aan het staal.

#### *Wassen en conditioneren van de SPE-kolommetjes*

- Het kolommetje achtereenvolgens spoelen met 2 kolomvolumes dichloormethaan, 1 kolomvolume methanol en 1 kolomvolume ultrapuur water zonder vacuüm (niet laten droog komen).

#### *Extractie*

- De geconditioneerde kolommetjes op de vacuümkamer plaatsen en vullen met ultrapuur water.
- De stalen eventueel overbrengen in een maatcilinder.
- Het uiteinde van de teflonleiding rechtstreeks in de stalen of in de maatcilinders plaatsen en verbinden met de SPE-kolommetjes via een adapter.
- De vacuümpomp opzetten en de stalen opzuigen.
- Nadat de stalen zijn opgezogen, maatcilinder naspoelen met ultrapuur water en het vacuüm nog gedurende 5 minuten aanhouden.
- Droog de SPE-kolommetjes ofwel via vacuüm, doorblazen met N<sub>2</sub> of vacuümcentrifuge.

#### *Desorptie*

- Elueer de PAKs van de kolom met 2 kolomvolumes dichloormethaan.
- Blaas de SPE-kolommetjes uit met N<sub>2</sub>.
- Damp het extract in onder een stikstofstroom of vacuüm tot een eindvolume van ongeveer 1 ml.
- Weeg de lege monsterfles en bepaal het gewicht en hieruit het volume van de oorspronkelijke inhoud.

#### *Opmerking:*

De off-line SPE kan eventueel geautomatiseerd uitgevoerd worden.

#### **6.1.3 ON-LINE VASTE FASE EXTRACTIE MET C18 (HPLC-METING)**

- Voeg een hoeveelheid van de surrogaat werkoplossing (en in geval van interne standaard methode een hoeveelheid van de interne standaard werkoplossing) toe aan de waterstalen. In geval van online SPE kan de additie van een surrogaatverbinding aan elk staal vervangen worden door de additie van de 16 PAK aan 1 staal uit de meetreeks.
- Schud het geheel krachtig gedurende 60 min.
- Breng de monsterflessen of deelmonsters hiervan in het daarvoor voorziene compartiment van het extractie-apparaat.
- Indien gesuspenderde deeltjes aanwezig zijn wordt het monster gefiltreerd over een 0,45 µm filter nadat isopropanol (of een ander "oplossend" additief) in de monsternamenfles toegevoegd is.
- Voer de automatische SPE-extractie uit; onderstaand is een typisch voorbeeld gegeven van een SPE-programma met C18 adsorbens:
  - o conditioneer de SPE patroon met acetonitrile of methanol (elutie gedurende 2 min met zuiver solvent aan een debiet van 3 ml/min);
  - o was de SPE patroon met HPLC-water (elutie gedurende 2 min met aan een debiet van 3 ml/min);

- pomp max. 200 ml waterstaal (de hoeveelheid is afhankelijk van de verwachte verontreiniging) doorheen de SPE patroon aan een debiet van 3 ml/min;
- was de SPE patroon met HPLC-water (elutie gedurende 1 min aan een debiet van 3 ml/min)
- desorbeer de SPE patroon met mobiele fase (bv. 50/50 acetonitrile/water) in backflush, start de analyse en herneem de stappen van conditionering en extractie voor een volgend monster.

*Opmerking:* verschillende toestellen voor de on-line vaste fase extractie zijn beschikbaar; voor de koppeling met de meetapparatuur en de bediening wordt verwezen naar de instructies van de fabrikant; een vereenvoudigde schematische weergave van een typische on-line SPE- opstelling is weergegeven in figuur 1

## 6.2 ZUIVERING EXTRACT

*Opmerking:*

In geval van deelmonsternamen kunnen de hieronder beschreven zuiveringen uitgevoerd worden met kleinere hoeveelheden reagentia.

### 6.2.1 WERKWIJZE VOOR ZUIVERING OVER SILICA

- Vul een chromatografische kolom met 5 g silicagel/3% $\text{H}_2\text{O}$  en daarboven 2 cm  $\text{Na}_2\text{SO}_4$ .
- Breng het ingedampt monsterextract (in hexaan) boven op de kolom en elueer met 60 ml n-hexaan/dichloormethaan (80/20 v/v), waarmee tegelijkertijd het oorspronkelijk recipiënt wordt nagespoeld.
- Damp **indien nodig** het eluaat onder stikstofstroom in tot 2 à 3 ml en behandel verder volgens 6.3 (GC/MS) of 6.4 (HPLC).

### 6.2.2 WERKWIJZE VOOR ZUIVERING OVER ALUMINA

- Vul een chromatografische kolom met 5 g geactiveerde alumina en 2 cm  $\text{Na}_2\text{SO}_4$ .
- Breng het ingedampt monsterextract (in hexaan) boven op de kolom en elueer met 50 ml n-hexaan/dichloormethaan (50/50 v/v), waarmee tegelijkertijd het oorspronkelijk recipiënt wordt nagespoeld.
- Damp **indien nodig** het eluaat onder stikstofstroom in tot een volume van 2-3 ml en behandel verder volgens 6.3 (GC/MS) of 6.4 (HPLC).

### 6.2.3 WERKWIJZE VOOR ZUIVERING OVER GECOMBINEERDE SILICA/ALUMINA-KOLOM

- Vul een chromatografische kolom met achtereenvolgens 1 g geactiveerde alumina, 3 g geactiveerde silica en 2 cm  $\text{Na}_2\text{SO}_4$ .
- Spoel de kolom met 20 ml n-hexaan.
- Breng het ingedampt monsterextract (in hexaan) boven op de kolom en elueer met 12 ml n-hexaan, waarmee tegelijkertijd het oorspronkelijk recipiënt wordt nagespoeld; deze prefractie bevat eventueel aanwezige alkanen en mag verwijderd worden.
- Elueer de PAK met 20 ml n-hexaan/dichloormethaan (50/50 v/v).
- Damp **indien nodig** het eluaat onder stikstofstroom in tot 2 à 3 ml en behandel verder volgens 6.3 (GC/MS) of 6.4 (HPLC).

**6.2.4 WERKWIJZE VOOR ZUIVERING MET KOPER (ENKEL INDIEN RESTERENDE ZWAVELINTERFERENTIE)**

- Breng een 20-tal dunne koperplaatjes van ongeveer 1 à 2 cm<sup>2</sup> in de nodige hoeveelheid 1N HNO<sub>3</sub> voor activatie gedurende enkele minuten; spoel de plaatjes grondig met aceton en laat drogen aan de lucht.
- Voeg aan het tot 5-10 ml ingedampt extract geleidelijk koperplaatjes toe tot geen onmiddellijke zwartverkleuring door reactie met het aanwezige zwavel meer optreedt.
- Breng aansluitend het extract over naar een amberkleurig monsterflesje voor verdere behandeling volgens 6.3 of 6.4 (langdurig contact met koper dient vermeden te worden).

**6.2.5 WERKWIJZE VOOR ZUIVERING MET TBA-REAGENS (ENKEL INDIEN RESTERENDE ZWAVELINTERFERENTIE)**

- Voeg aan het ingedampte extract achtereenvolgens 1 ml isopropanol, 1 ml TBA reagens en een spatelpunt natriumsulfiet toe.
- Sluit af en schud gedurende 1 min.
- Voeg 5 ml water toe en schud gedurende 2 min.
- Scheid de organische fase af en was de waterfase tweemaal na met 1 ml hexaan.
- Voeg de hexaanfasen samen en droog met Na<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>.
- Breng het gedroogde extract over naar een amberkleurig monsterflesje voor verdere behandeling volgens 6.3 of 6.4

**6.3 GC-MS ANALYSE****6.3.1 WERKWIJZE VOOR FINALE CONCENTRERING EN TOEVOEGING VAN DE RECOVERYSTANDAARD**

- Breng het ingedampt monsterextract over in een amberkleurig monsterflesje, waarin eventueel vooraf 1 ml n-nonaan als 'keeper' is gebracht.
- Spoel de wanden van de erlenmeyer tenminste driemaal na met enkele ml dichloormethaan, en breng deze eveneens over.
- Damp het extract in naar een eindvolume van ongeveer 1 ml (of een ander geschikt volume in geval van groot-volume injectie).
- Voeg m.b.v. een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de recoverystandaard-werkoplossing toe aan het eindextract.

**6.3.2 METING**

Van de preparaten en van de standaard-werkoplossing voor GC/MS kalibratie wordt standaard 1 µl splitless of on-column in de gaschromatograaf geïnjecteerd. Alternatief kan groot-volume injectie (bijvoorbeeld met een PTV injector of een on-column injector met solvent vapour exit) toegepast worden. De chromatografische scheiding van de componenten wordt normaal uitgevoerd op een apolaire capillaire kolom met chemisch gebonden fase. De detectie van de componenten gebeurt met een lage resolutie massaspectrometer in de SIM-mode, met selectie en registratie van het moleculair ion van de te analyseren PAK's, de deuteriumgemerkte interne standaarden en de recovery-standaard. Alternatief kan gebruik gemaakt worden van de full scan modus, met extractie van de voor de PAK's specifieke ionchromatogrammen. Gezien de verminderde detecteerbaarheid in full scan modus dienen de concentraties van de kalibratiestandaard en de doperingshoeveelheden van interne standaarden en recoverystandaard verhoogd te worden.

De massaspectrometer wordt ingesteld naar maximale respons voor de ionen 131, 219, 264 en 414 m.b.v. het referentiegas PFTBA.

De typische GC-MS werkvoorwaarden voor PAK-analyse zijn weergegeven in bijlage 1.

Een typisch totaal ionchromatogram van de kalibratieoplossing is weergegeven in bijlage 3.

### 6.3.3 KALIBRATIE

De kwantitatieve bepaling van de verschillende PAK's gebeurt volgens de zgn. interne standaard-methode. Hierbij wordt elke component gekwantificeerd t.o.v. een bepaalde deuteriumgemerkte PAK die bij het begin van de extractie aan het monster werd toegevoegd.

De kalibratie kan op een aantal verschillende manieren gebeuren (voor de kwaliteitseisen waaraan de kalibratie moet voldoen wordt verwezen naar WAC/VI/A/003) :

- aan de hand van de relatieve responsfactor (RRF), bepaald met minstens één kalibratieoplossing. Deze werkwijze kan gevolgd worden indien de RRFen binnen bepaalde grenzen constant zijn over het meetgebied. De RRFen voor elke te bepalen component worden vervolgens bepaald uit de verhouding van de oppervlakten en concentraties van de natieve componenten en de overeenkomstige interne standaarden :

$$RRF_i = \frac{A_i \times C_{IS}}{A_{IS} \times C_i}$$

met

|          |   |                                                                                                  |
|----------|---|--------------------------------------------------------------------------------------------------|
| $RRF_i$  | = | relatieve responsfactor van PAK-component i                                                      |
| $A_i$    | = | piekoppervlakte van PAK-component i bij injectie van de kalibratie-oplossing                     |
| $C_i$    | = | concentratie (in ng/μl) van PAK-component i in de kalibratie-oplossing                           |
| $C_{IS}$ | = | concentratie (in ng/μl) van de overeenkomstige interne standaard in de kalibratieoplossing       |
| $A_{IS}$ | = | piekoppervlakte van de overeenkomstige interne standaard bij injectie van de kalibratieoplossing |

De berekening van de concentraties in een staal gebeurt aan de hand van de gemiddelde RRF van de 2 kalibratieoplossingen waartussen het staal geïnjecteerd werd.

- aan de hand van 'bracketing'. De kalibratiereeks wordt geïnjecteerd minstens bij het begin en bij het einde van de meetreeks. De berekening van de concentraties in een staal gebeurt aan de hand van de gemiddelde RRF van de 2 injecties van de 2 punten waartussen het staal begrepen is.
- aan de hand van kalibratierechten. In dit geval worden aan het begin van de analysereeks minimaal 4 kalibratieoplossingen geanalyseerd met concentraties groter dan 0 en verspreid over het lineair gebied. Op de X-as en de Y-as worden de verhoudingen uitgezet van resp. de concentraties en de piekoppervlakten van de natieve component en de overeenkomstige interne standaard. Vervolgens wordt dmv lineaire regressie de vergelijking van de kalibratierechte berekend.
- aan de hand van kwadratische curven. Indien bij de lineariteitstest gebleken is dat er geen lineair maar een kwadratisch verband is tussen concentratie en respons, dan kunnen kwadratische curven gebruikt worden voor de kalibratie. Daartoe worden aan het begin van de analysereeks minimaal 5 kalibratieoplossingen geanalyseerd met concentraties verspreid over het meetgebied. De laagste concentratie mag niet hoger zijn dan 2 keer de ondergrens van het meetbereik. Op de X-as en de Y-as worden de verhoudingen uitgezet van resp. de concentraties en de piekoppervlakten van de natieve PAK en de overeenkomstige interne

standaard. Vervolgens wordt dmv kwadratische curve fitting de vergelijking van de curve berekend.

*Opmerking:*

Voor de berekening van de terugvinding van de interne standaarden wordt doorgaans de RRF-methode toegepast, waarbij de RRF van een interne standaard bepaald wordt t.o.v. de overeenkomstige 'recovery'-standaard met onderstaande formule:

$$RRF_{is} = \frac{A_{is} \times C_{RS}}{A_{RS} \times C_{is}}$$

met

|            |   |                                                                                                  |
|------------|---|--------------------------------------------------------------------------------------------------|
| $RRF_{is}$ | = | relatieve responsfactor van de interne standaard                                                 |
| $A_{is}$   | = | piekoppervlakte van de interne standaard bij injectie van de kalibratieoplossing                 |
| $C_{is}$   | = | concentratie (in ng/μl) van de interne standaard in de kalibratieoplossing                       |
| $C_{RS}$   | = | concentratie (in ng/μl) van de overeenkomstige recoverystandaard in de kalibratieoplossing       |
| $A_{RS}$   | = | piekoppervlakte van de overeenkomstige recoverystandaard bij injectie van de kalibratieoplossing |

#### 6.3.4 IDENTIFICATIE

De natieve PAK en de interne standaarden worden geïdentificeerd aan de hand van de criteria voor retentietijden en ionenverhoudingen zoals vastgelegd in procedure WAC/VI/A/003.

In bijlage 1 zijn de karakteristieke m/z van de natieve en gemerkte PAKs weergegeven, en staat voor elke natieve PAK een typische overeenkomstige interne standaard vermeld.

Van de geïdentificeerde pieken wordt de oppervlakte of alternatief de piekhoogte bepaald.

#### 6.3.5 KWANTIFICERING

Voor de monsterextracten worden de ionenchromatogrammen geregistreerd op identieke wijze als hierboven beschreven voor de standaardoplossingen. Van de geïdentificeerde PAK worden de piekoppervlakten behorende bij het meest intense ion berekend. Uitgaande van de integratiewaarden voor het monster en de relatieve responsfactoren of kalibratierechte/curve bepaald voor de kalibratiestandaard worden de gehalten van de verschillende verbindingen in het monster berekend.

De terugvindingen van de inwendige standaarden worden berekend aan de hand van hun relatieve responsfactor.

### 6.4 HPLC-ANALYSE

#### 6.4.1 WERKWIJZE VOOR FINALE CONCENTRERING

*Opmerking:*

de onderstaande werkwijze is niet van toepassing in geval van on-line SPE.

- Breng het ingedampde extract over naar een puntbuis.
- Voeg aan het ingedampde extract 1 ml acetonitrile toe.
- Damp in tot ongeveer 0.8 ml.



- Leng aan met acetonitrile tot een welbepaald volume, bvb. 1 ml..

#### 6.4.2 METING

Van de preparaten en van de standaard-werkoplossingen voor HPLC kalibratie wordt een welbepaalde hoeveelheid, bv. 20 µl, in de vloeistofchromatograaf geïnjecteerd. De chromatografische scheiding van de componenten wordt uitgevoerd op een C18 kolom. De detectie van de componenten gebeurt met een fluorescentiedetector gecombineerd met een UV- of DAD-detector. De typische HPLC werkvoorwaarden voor PAK-analyse zijn weergegeven in bijlage 2. Een typisch fluorescentiechromatogram van de kalibratie-oplossing is weergegeven in bijlage 4.

#### Opmerkingen:

- voor acenaftyleen wordt geen fluorescentiesignaal waargenomen, zodat de bepaling van deze verbinding aan de hand van het UV absorptie chromatogram dient te gebeuren;
- de optimale instelling van de fluorescentiedetector is sterk afhankelijk van het type toestel. De in bijlage weergegeven programmering is dan ook bij wijze van voorbeeld opgenomen.

#### 6.4.3 KALIBRATIE

De kwantitatieve bepaling van de verschillende PAKs volgens de externe standaard-methode is hieronder beschreven. De kalibratie kan op verschillende manieren gebeuren:

- aan de hand van de responsfactor (RF), bepaald met één kalibratieoplossing. Deze werkwijze kan gevolgd worden indien de RFen binnen bepaalde grenzen constant zijn over het meetgebied. Hierbij wordt minstens aan het begin en op het einde van elke analysereeks, en verder om een welbepaald aantal preparaten (max. 15) een kalibratie-oplossing geïnjecteerd. De concentraties van de PAK in deze kalibratieoplossing liggen ongeveer in het midden van het lineair gebied of zijn representatief voor de verwachte monsterconcentraties. De RFen voor elke te bepalen component worden vervolgens bepaald uit de oppervlakte en de concentratie van de component :

$$RF_i = \frac{A_i}{C_i}$$

met

|                 |   |                                                                        |
|-----------------|---|------------------------------------------------------------------------|
| RF <sub>i</sub> | = | gevoeligheids- of responsfactor, in ml/µg                              |
| A <sub>i</sub>  | = | piekoppervlak van de PAK-verbinding in de kalibratiestandaard          |
| C <sub>i</sub>  | = | concentratie van de PAK-verbinding in de kalibratiestandaard, in µg/ml |

De berekening van de staalconcentraties van een meetreeks gebeurt aan de hand van de gemiddelde RFen van de kalibratieoplossingen aan het begin en op het einde van de meetreeks; de RFen van de 2 kalibratieoplossingen mogen niet meer dan 10 % van dat gemiddelde afwijken.

- aan de hand van kalibratierechten. In dit geval worden minstens 4 kalibratieoplossingen geanalyseerd met concentraties groter dan nul en verspreid over het lineair gebied. De laagste concentratie mag niet hoger zijn dan 2 keer de ondergrens van het meetbereik. Vervolgens wordt dmv lineaire regressie de vergelijking van de kalibratierechte berekend. Daarbij mag maximum 1 punt verwijderd worden en er dienen minstens 4 punten (verschillend van de oorsprong) behouden te worden. Indien het laagste punt weggelaten wordt dient de rapportagegrens aangepast te worden. Indien het hoogste punt weggelaten wordt, wordt het



meetbereik bovenaan ingeperkt. De correlatiecoëfficiënt dient groter te zijn dan 0.995 en de afwijking van elk punt tot de rechte mag niet meer dan 10% bedragen (20% voor het laagste punt). Als de kalibratiestandaarden de staalopwerking doorlopen mogen de punten 15% afwijken (25% voor het laagste punt). Eventueel wordt gebruik gemaakt van kalibratieoplossingen in water die de ganse analyseprocedure doorlopen. De kalibratierechten dienen niet bij elke analysereeks geconstrueerd te worden; in dat geval wordt aan de hand van 2 kalibratieoplossingen (uit het hoog en laag concentratiegebied) om een welbepaald aantal stalen (max. 10) nagegaan of het bekomen signaal niet te sterk afwijkt van de te bekomen waarde. Een maximale afwijking van 10% t.o.v. de kalibratierechte is toegelaten (15% indien de kalibratiestandaarden de volledige staalopwerking doorlopen). Is de afwijking groter dan dient de kalibratierechte opnieuw bepaald te worden.

#### 6.4.4 IDENTIFICATIE

In geval van UV- en fluorescentiedetectie wordt de aanwezigheid van PAK's in de monsters bevestigd op basis van de onderstaande gegevens:

- de retentietijd in monster (RT') t.o.v. kalibratieoplossing (RT), waarbij een maximale afwijking van 0.2 min wordt toegestaan, vermeerderd met de waargenomen verschuiving voor de surrogaat;
- de simultane aanwezigheid van pieken in zowel het fluorescentiechromatogram als het UV chromatogram op de juiste retentietijden, voor zover het aanwezige concentratieniveau dit toelaat;
- in geval van onzuivere chromatogrammen dient de aanwezigheid van PAK's bevestigd te worden door een GC-MS analyse.

Gezien de hogere specificiteit van de fluorescentiedetector gebeurt, met uitzondering van acenaftyleen, de kwantificatie op basis van de piekoppervlakten of -hoogten bekomen in het fluorescentiechromatogram. Indien de bovenste lineaire grens voor de fluorescentiedetector overschreden is, wordt het extract verdund en opnieuw gemeten; eventueel kan gebruik gemaakt worden van de piekoppervlakten of -hoogten bekomen in het UV-chromatogram, op voorwaarde dat voldoende zuivere chromatogrammen bekomen worden.

In geval van MS-detectie worden de natieve PAK en de interne standaarden geïdentificeerd aan de hand van de criteria voor retentietijden en ionenverhoudingen zoals vastgelegd in procedure WAC/VI/A/003.

#### 6.4.5 KWANTIFICERING

Voor de monsterextracten worden de chromatogrammen geregistreerd op identieke wijze als hierboven beschreven voor de standaardoplossingen. Van de geïdentificeerde PAK worden de piekoppervlakten berekend. Uitgaande van de integratiewaarden voor het monster en de responsfactoren of kalibratierechte bepaald voor de kalibratiestandaard worden de gehalten van de verschillende verbindingen in het monster berekend.

## 7 KWALITEITSCONTROLE

Voor de kwaliteitseisen ivm kalibratie (GC), procedureblanco, terugvinding van de interne standaard, controle op gevoeligheid, controlestaal en controlestandaard wordt verwezen naar WAC/VI/A/003.

### 7.1 RESPONSLINEARITEIT

De werkwijze voor de bepaling van lineariteit is beschreven in WAC/VI/A/001.

Stelt men bij de monsteranalyse een overschrijding van de bovenste lineaire grens vast, d.i. de hoogst geregistreerde oppervlakte in het lineaire gebied, dan moet de analyse hernomen worden startend van een verdunde hoeveelheid monsterextract, voor zover het signaal van de interne standaard nog voldoende intens is, of startend van een geringere hoeveelheid monster.

### 7.2 CHROMATOGRAFISCHE SCHEIDING

In geval van GC/MS analyse wordt de kolomkwaliteit geverifieerd aan de hand van de scheiding van een kritische paar, bv. benzo(b)fluorantheen en benzo(k)fluorantheen in het chromatogram van de kalibratieoplossing.

In geval van HPLC-analyse kan de kolomkwaliteit geverifieerd worden aan de hand van de scheiding van bv. het kritische paar acenafteen en fluoreen in het fluorescentiechromatogram van de kalibratieoplossing.

Alternatief kan de kolomkwaliteit geverifieerd worden aan de hand van het aantal theoretische platen, berekend op basis van de piekarakteristieken voor een gekozen verbinding in het chromatogram van de kalibratiestandaard. Het aantal platen  $N_{th}$  wordt gegeven door :

$$N_{th} = 5.54 * \left( \frac{t_{R_i}}{w_{1/2}} \right)^2$$

Hierbij is  $t_{R_i}$  de waargenomen retentietijd voor de verbinding i en  $w_{1/2}$  de piekbreedte op halve hoogte, uitgedrukt in dezelfde tijdseenheid.

Om een continue controle te hebben over de kolomkwaliteit is het zinvol de scheidingskarakteristieken uit te zetten in een controlekaart.

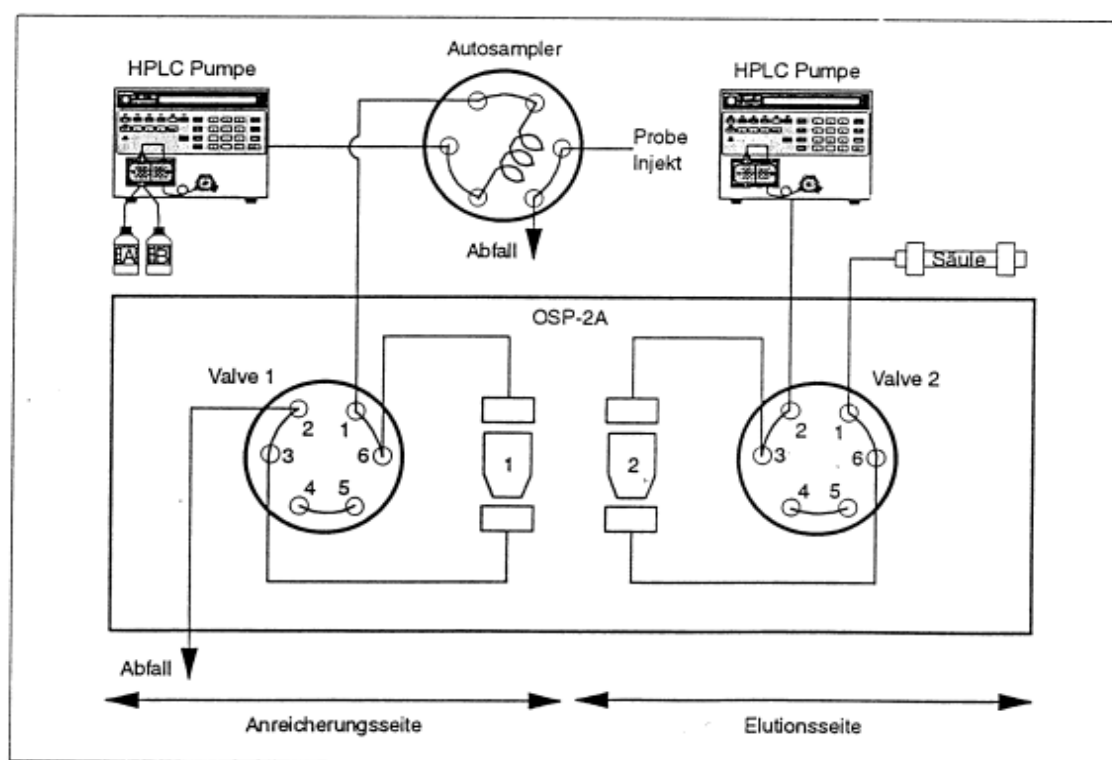
## 8 RAPPORTERING

Vermeld in het analyseverslag het gehalte van elke PAK in  $\mu\text{g/l}$ .

## 9 REFERENTIES

- EN 872: 1996; Water Quality – Determination of suspended solids: Method by filtration through glass fibre filters
- TNRCC method 1006: Procedure conform Total Petroleum Hydrocarbon Criteria Working Group, USA

FIGUUR 1: Typische on-line SPE-opstelling



**BIJLAGE 1: TYPISCHE GC-MS WERKVOORWAARDEN VOOR DE BEPALING VAN PAKS**

Kolomspecificaties : DB-5MS of equivalent, 30 m x 0.25 mm x 0.25 µm

GC-instellingen

Draaggas en druk : Helium, 75 kPa  
 Injectiemodus : Splitless (purge on na 1 min)  
 Split vent : 30 ml / min  
 Septum purge : 1 ml / min  
 Injectievolume : 1 µl  
 Injectietemperatuur : 300°C  
 Interfacetemperatuur : 275°C

MS-instellingen

Brontemperatuur: 250°C  
 Electronenenergie : 70 eV  
 SIM-ionen : zie tabel 1

Temperatuursprogrammatie GC-oven

125°C isotherm gedurende 1 min  
 125°C → 205°C: 20°C / min  
 205°C → 305°C: 10°C / min  
 305°C isotherm gedurende 15 min  
 totale duur : 30 min

| PAK-component               | m/z | Kwantificering t.o.v.       |
|-----------------------------|-----|-----------------------------|
| Naftaleen                   | 128 | D8-naftaleen                |
| Acenaftyleen                | 152 | "                           |
| Acenafteen                  | 153 | "                           |
| Fluoreen                    | 166 | D10-anthraceen              |
| Fenantreen                  | 178 | "                           |
| Anthraceen                  | 178 | "                           |
| Fluorantheen                | 202 | D10-fluorantheen            |
| Pyreen                      | 202 | D10-pyreen                  |
| Benz(a)anthraceen           | 228 | "                           |
| Chryseen                    | 228 | "                           |
| Benzo(b)fluorantheen        | 252 | D12-benzo(b)fluorantheen    |
| Benzo(k)fluorantheen        | 252 | D12-benzo(k)fluorantheen    |
| Benzo(a)pyreen              | 252 | D12-benzo(a)pyreen          |
| Indeno(1,2,3-c,d)pyreen     | 276 | D12-indeno(1,2,3-c,d)pyreen |
| Dibenzo(a,h)anthraceen      | 278 | D12-benzo(g,h,i)peryleen    |
| Benzo(g,h,i)peryleen        | 276 | "                           |
| D8-naftaleen                | 136 |                             |
| D10-anthraceen              | 188 |                             |
| D10-fluorantheen            | 212 |                             |
| D10-pyreen                  | 212 |                             |
| D12-benzo(b)fluorantheen    | 264 |                             |
| D12-benzo(k)fluorantheen    | 264 |                             |
| D12-benzo(a)pyreen          | 264 |                             |
| D12-indeno(1,2,3-c,d)pyreen | 288 |                             |
| D12-benzo(g,h,i)peryleen    | 288 |                             |
| D12-chryseen                | 240 |                             |

**BIJLAGE 2: TYPISCHE HPLC WERKVOORWAARDEN VOOR DE BEPALING VAN PAKS**

Kolomspecificaties : VYDAC C18 201TP54 250x4mm

HPLC-instellingen

Injectievolume : 20 µl

Kolomtemperatuur : 35°C

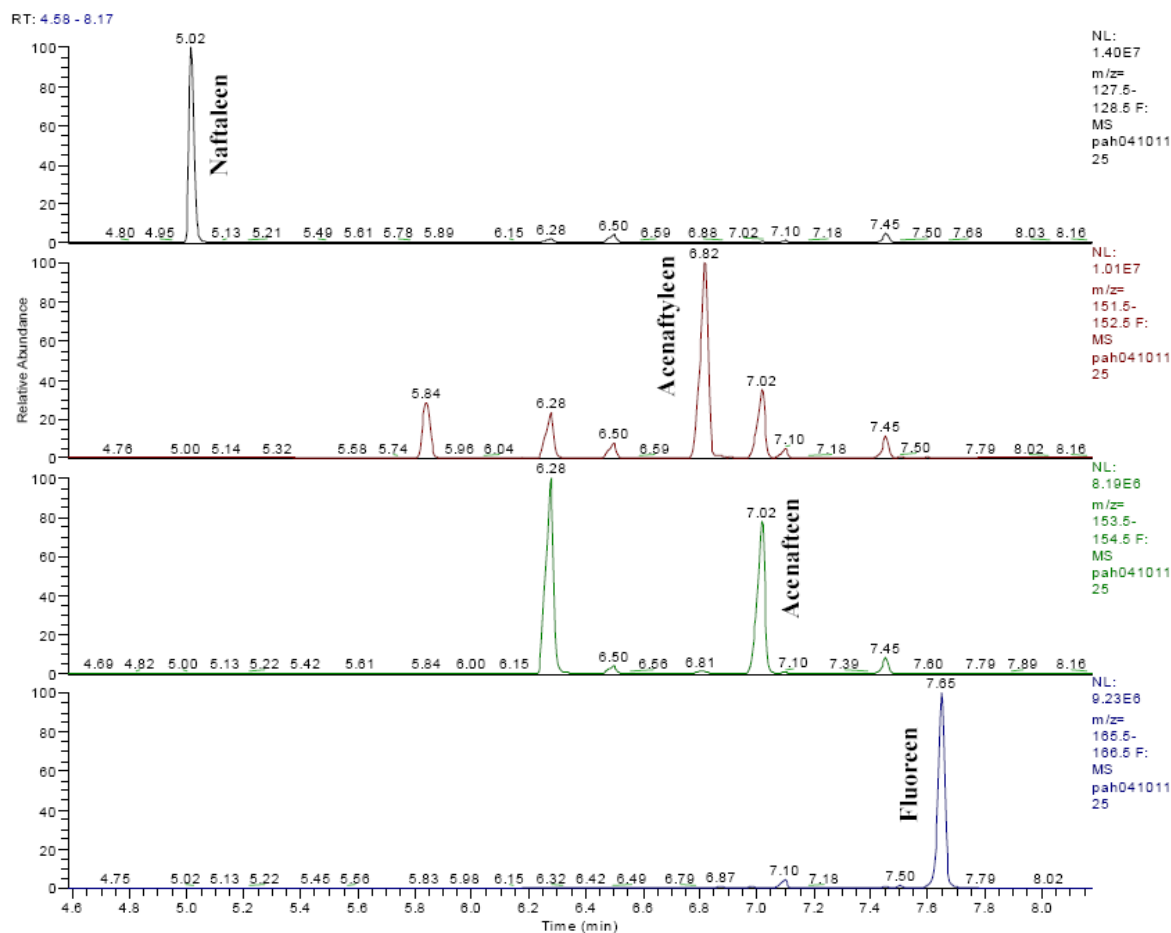
Gradiënt :

| Tijd (min) | Acetonitrile % | Water % |
|------------|----------------|---------|
| 0          | 50             | 50      |
| 10         | 50             | 50      |
| 50         | 100            | 0       |
| 60         | 50             | 50      |
| 70         | 50             | 50      |

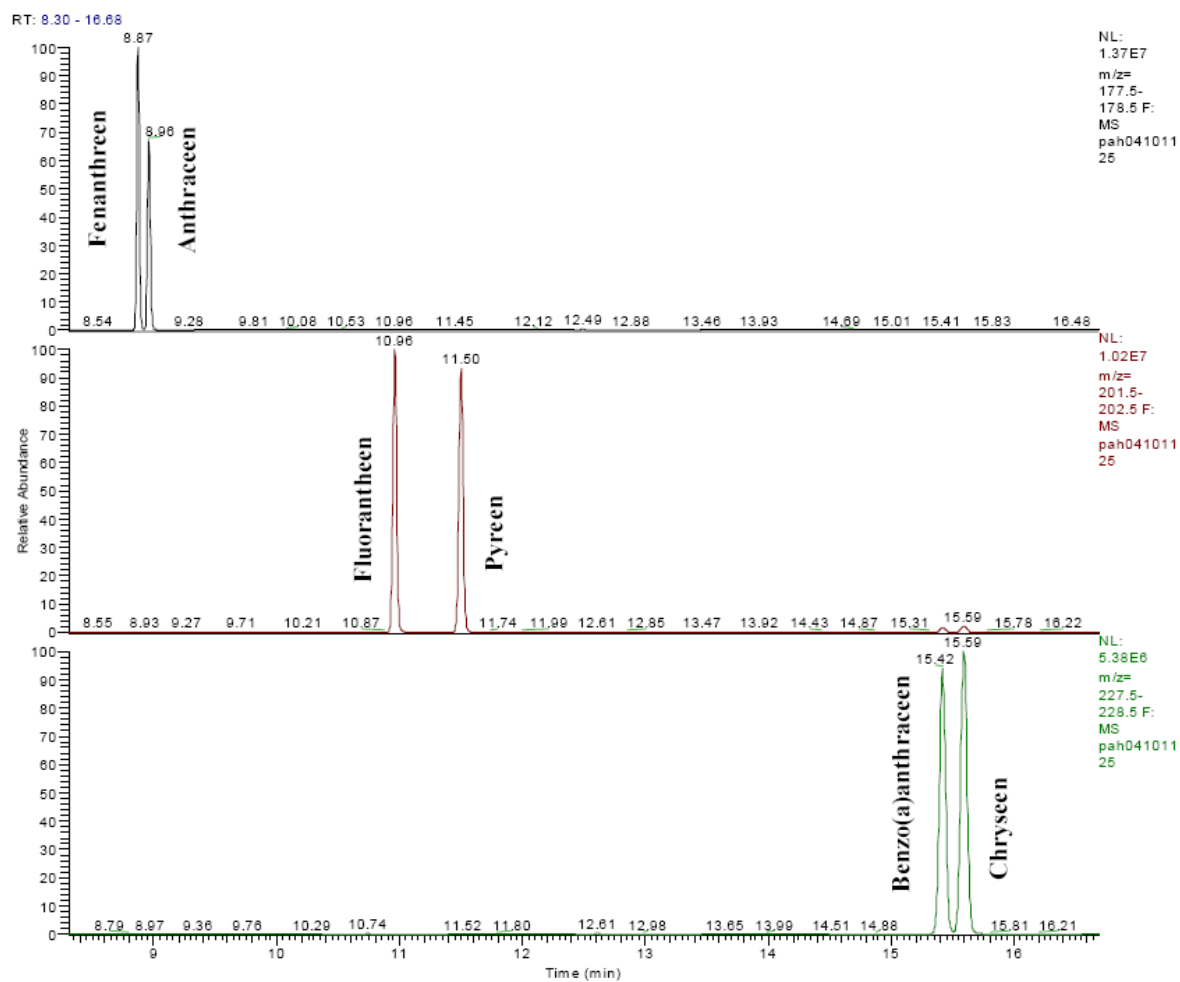
Fluorescentiedetector en DAD programmatie :

| PAK                     | DAD                            | Fluorescentie (zie NEN 5771)                         |                                                            |
|-------------------------|--------------------------------|------------------------------------------------------|------------------------------------------------------------|
|                         | $\lambda_{\text{max}}$ voor UV | Aanbevolen $\lambda_{\text{ex}}/\lambda_{\text{em}}$ | Geoptimaliseerde $\lambda_{\text{ex}}/\lambda_{\text{em}}$ |
| Naftaleen               | 220                            | 280/340                                              | 280/334                                                    |
| Acenaftyleen            | 227                            | 280/340                                              | 292/324                                                    |
| Acenaftteen             | 229                            |                                                      |                                                            |
| Fluoreen                | 261                            | 280/340                                              | 268/308                                                    |
| Fenantreen              | 251                            | 280/340                                              | 292/366                                                    |
| Anthraceen              | 252                            | 305/430                                              | 253/402                                                    |
| Fluorantheen            | 236                            | 305/430                                              | 360/460                                                    |
| Pyreen                  | 240                            | 305/430                                              | 336/376                                                    |
| Benz(a)anthraceen       | 287                            | 305/430                                              | 288/390                                                    |
| Chryseen                | 267                            | 305/430                                              | 268/383                                                    |
| Benzo(b)fluorantheen    | 256                            | 305/430                                              | 300/436                                                    |
| Benzo(k)fluorantheen    | 307                            | 305/430                                              | 308/414                                                    |
| Benzo(a)pyreen          | 296                            | 305/430                                              | 296/408                                                    |
| Benzo(g,h,i)peryleen    | 299                            | 305/430                                              | 300/410                                                    |
| Dibenzo(a,h)anthraceen  | 297                            | 305/430                                              | 297/398                                                    |
| Indeno(1,2,3-c,d)pyreen | 250                            | 305/500                                              | 302/506                                                    |

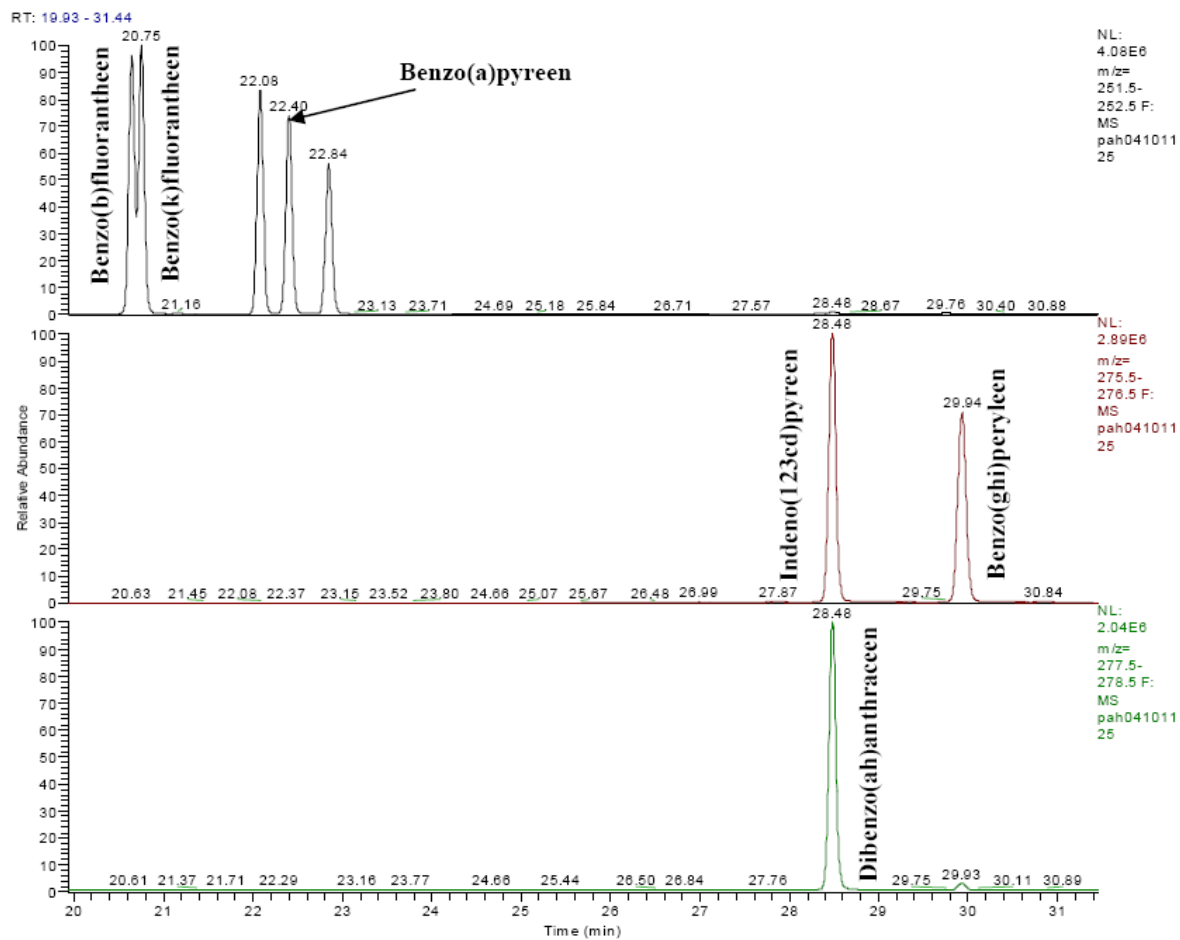
### BIJLAGE 3: IONENCHROMATOGRAM VOOR EEN PAK KALIBRATIE-OPLOSSING (DEEL 1)



## BIJLAGE 3: IONENCHROMATOGRAM VOOR EEN PAK KALIBRATIE- OPLOSSING (DEEL 2)



**BIJLAGE 3: IONENCHROMATOGRAM VOOR EEN PAK KALIBRATIE- OPLOSSING (DEEL 3)**





# BIJLAGE 4: HPLC FLUORESCENTIECHROMATOGRAM VOOR EEN PAK KALIBRATIEOPLOSSING

