

## Bepaling van fenolische verbindingen in water

## INHOUD

<b>1</b>	<b>TOEPASSINGSGBIED</b>	<b>4</b>
<b>2</b>	<b>PRINCIPE</b>	<b>4</b>
2.1	<i>Staalopwerking Methode A</i>	5
2.1.1	Extractie	5
2.1.2	Derivatisering	5
2.1.3	Zuivering	5
2.2	<i>Staalopwerking Methode B</i>	5
2.2.1	Extractie	5
2.2.2	Derivatisering	5
2.2.3	Zuivering	5
2.3	<i>Analyse</i>	5
<b>3</b>	<b>OPMERKINGEN</b>	<b>6</b>
<b>4</b>	<b>APPARATUUR EN MATERIAAL</b>	<b>6</b>
4.1	<i>Apparatuur</i>	6
4.2	<i>Materiaal</i>	7
<b>5</b>	<b>REAGENTIA en OPLOSSINGEN</b>	<b>7</b>
5.1	<i>Reagentia</i>	7
5.2	<i>Oplossingen</i>	7
<b>6</b>	<b>PROCEDURE</b>	<b>8</b>
6.1	<i>Methode A</i>	8
6.1.1	Extractieprocedure	8
6.1.2	Directe derivatisering	10
6.1.3	Derivatisering na extractie	11
6.2	<i>Methode B</i>	11
6.2.1	Extractieprocedure	11
6.2.2	Derivatisering	12
6.3	<i>GC-MS analyse</i>	12
<b>7</b>	<b>KWALITEITSCONTROLE</b>	<b>15</b>
7.1	<i>Responslineariteit</i>	15
7.2	<i>Gaschromatografische scheiding</i>	15
7.3	<i>Relatieve responsfactoren</i>	16
7.4	<i>Blanco</i>	16
7.5	<i>Minimum detecteerbare hoeveelheden (MDH)</i>	16
7.6	<i>Recuperatierendement</i>	16
7.7	<i>Controlemonster</i>	17

---

<b>8</b>	<b>BEREKENING</b>	<b>17</b>
8.1	<i>Directe derivatisering</i>	17
8.2	<i>Derivatisering na extractie</i>	18
8.3	<i>Aantoonbaarheidsgrenzen voor de niet-gedetecteerde fenolen in het monster</i>	20
<b>9</b>	<b>RapPortering</b>	<b>21</b>
<b>10</b>	<b>REFERENTIES</b>	<b>21</b>
<b>BIJLAGE 1 : Specifieke ionen voor de fenylacetaatesters</b>		<b>22</b>
<b>BIJLAGE 2 : Typische GC/MS werkvoorwaarden voor de bepaling van fenolen</b>		<b>24</b>
<b>BIJLAGE 3 : Ionenchromatogrammen van het kalibratie-extract</b>		<b>25</b>

## 1 TOEPASSINGSGBIED

Deze procedure **vervangt procedure WAC/IV/A/001 van november 2013** en beschrijft een methode voor de extractie, derivatisering, zuivering en analyse van fenolen in water. Deze methode is toepasbaar voor oppervlaktewater, grondwater, drinkwater en afvalwater. Tabel 1 geeft een lijst van verbindingen die kunnen bepaald worden met deze methode. **Dettol, nonylfenol en bisfenol A behoren niet tot het toepassingsgebied van grondwateranalyse in het kader van bodemonderzoek.**

**Tabel 1: overzicht van fenolische verbindingen van toepassing voor deze methode**

Fenol	2,6-Dichloorfenol
2-Methylfenol (o-Cresol)	2,5-Dichloorfenol
3-Methylfenol (m-Cresol)	2,4-Dichloorfenol
4-Methylfenol (p-Cresol)	3,5-Dichloorfenol
2,3-Dimethylfenol	2,3-Dichloorfenol
2,4-Dimethylfenol	3,4-Dichloorfenol
2,5-Dimethylfenol	2,4,6-Trichloorfenol
2,6-Dimethylfenol	2,3,6-Trichloorfenol
3,4-Dimethylfenol	2,3,5-Trichloorfenol
3,5-Dimethylfenol	2,4,5-Trichloorfenol
2-Ethylfenol	2,3,4-Trichloorfenol
3-Ethylfenol	3,4,5-Trichloorfenol
4-Ethylfenol	2,3,5,6-Tetrachloorfenol
4-Chloor-3-methylfenol	2,3,4,6-Tetrachloorfenol
2-Isopropylfenol	2,3,4,5-Tetrachloorfenol
2,3,5-Trimethylfenol	Pentachloorfenol
2-Chloorfenol	4-Chloor-3,5-dimethylfenol (dettol)
3-Chloorfenol	<b>Octylfenol</b>
4-Chloorfenol	Nonylfenol
	Bisfenol A

De hier beschreven methode is gevalideerd voor de bovenstaande verbindingen. Het toepassingsgebied is mogelijk uit te breiden tot andere fenolverbindingen, zoals nitrofenolen.

### Opmerkingen :

- met 'nonylfenol' wordt het mengsel van isomeren bedoeld, met CAS-nummer 84852-15-3
- **met octylfenol wordt 4-tertiair-octylfenol bedoeld, met CAS-nummer 140-66-9**

## 2 PRINCIPE

De fenolen worden bepaald met GC-MS.

Indien geen octylfenol bepaald moeten worden, kan de staalopwerking uitgevoerd worden volgens Methode A (vloeistof/vloeistof-extractie).

Staalvoorbereiding volgens Methode B (SPE-extractie en dubbele derivatisering) is geschikt voor de bepaling van alle fenolen uit het toepassingsgebied, inclusief octylfenol, nonylfenol en bisfenol A.

Voor de bepaling van octylfenol, nonylfenol en bisfenol A in afvalwater kan als alternatief procedure WAC/IV/A/005 toegepast worden (LC-MS).

## **2.1 STAALOPWERKING METHODE A**

### **2.1.1 EXTRACTIE**

Watermonsters worden na toevoeging van inwendige standaard direct gederiviseerd, met uitzondering van sterk verontreinigde stalen: deze worden eerst geëxtraheerd met dichloormethaan in zuur midden en daarna teruggeëxtraheerd in waterig milieu met base.

### **2.1.2 DERIVATISERING**

De basisch gemaakte waterstalen of de waterige basische extracten van verontreinigde waterstalen worden gederiviseerd met azijnzuuranhydride, na toevoeging van  $K_2CO_3$  als katalysator. De gevormde fenylacetaatesters worden met hexaan geëxtraheerd.

### **2.1.3 ZUIVERING**

Na de derivatisering wordt het hexaanextract gewassen met water om polaire derivatisering-residu's te verwijderen.

## **2.2 STAALOPWERKING METHODE B**

### **2.2.1 EXTRACTIE**

Watermonsters worden aangezuurd en na toevoeging van inwendige standaard geëxtraheerd dmv vaste fase extractie (SPE). De fenolen worden geëluëerd met aceton.

### **2.2.2 DERIVATISERING**

Het acetonextract wordt gederiviseerd met azijnzuuranhydride in 2 stappen (bij verschillende pH), na toevoeging van  $K_2CO_3$  als katalysator. De gevormde fenylacetaatesters worden met hexaan geëxtraheerd.

### **2.2.3 ZUIVERING**

Na de derivatisering wordt het hexaanextract gewassen met water om polaire derivatisering-residu's te verwijderen.

## **2.3 ANALYSE**

Aan de ingedampde extracten wordt een recovery standaard toegevoegd. De extracten worden geanalyseerd met een gaschromatograaf uitgerust met een massaspectrometrische detector (GC/MS). De detectie gebeurt in SIM-modus. De identificatie gebeurt aan de hand van de retentietijden in de ionenchromatogrammen en door vergelijking van de relatieve intensiteiten van de m/z signalen van de isotoopclusters. De kwantificering gebeurt door integratie van de piekoppervlakken behorend bij de chromatogrammen van de meest intense ionen. Er wordt gebruik gemaakt van de inwendige standaard methode, waarbij gekende hoeveelheden van  $^{13}C$  of deuterium gemerkte componenten als interne standaard voor de extractie aan het staal worden toegevoegd.

Gezien de beperkte keuze aan gemerkte fenolen moet de kalibratiestandaard de volledige analyse doorlopen. Bij de analyse van verontreinigde waterstalen die eerst aan extractie onderworpen worden (**methode A**) kan het extractierendement van de interne standaarden berekend worden ten opzichte van een zogenaamde controlestandaard. Dit is een standaard die bekomen wordt door een mengsel van de gebruikte interne standaarden te derivatiseren zonder voorafgaandelijke extractie. Minstens vier isotoop-gemerkte fenolen worden als interne standaard gebruikt waarbij de volgende steeds aanwezig zijn:  $^{13}\text{C}$ - of D5- of D6-fenol, D3-2,4-dimethylfenol,  $^{13}\text{C}$ -pentachloorfenol en een andere gemerkte gechloreerde fenol. **Voor de bepaling van octylfenol, nonylfenol en bisfenol A worden de volgende interne standaarden toegevoegd :  $^{13}\text{C}$ -4-(3,6-dimethylheptyl)fenol,  $^{13}\text{C}$ -4-t-octylfenol en D16-bisfenol A.**

Bijkomend kan gebruik gemaakt worden van o.a.  $^{13}\text{C}$ -4-chloorfenol, D5-2-chloorfenol,  $^{13}\text{C}$ -2,4-dichloorfenol,  $^{13}\text{C}$ -2,4,5-trichloorfenol,  $^{13}\text{C}$ -2,4,6-trichloorfenol,  $^{13}\text{C}$ -2,3,4,5-tetrachloorfenol, D8-*o*-cresol. **Voor de bepaling van nonylfenol en bisfenol A wordt het gebruik van resp. D4-nonylfenol en D16-bisfenol A als interne standaard aangeraden.**

Als recovery standaard komt elke apolaire verbinding in aanmerking die niet in de stalen aanwezig is en vergelijkbare retentietijd heeft als de fenolderivaten. Voorbeelden zijn:  $^{13}\text{C}$ -12-4,4'-dichloorbifenylyl (=  $^{13}\text{C}$ -12-PCB-15), D10-bifenylyl en  $^{13}\text{C}$ -dichloorbenzeen.

#### Opmerkingen:

- het gebruik van verbindingen zoals D4-dichloorfenol (als interne standaard) of D4-dichloorbenzeen (als recovery standaard) moet vermeden worden wegens interferentie op de ionenclusters door eventueel aanwezige natieve componenten.
- andere extractie-, derivatiserings- en meetmethoden kunnen toegepast worden op voorwaarde dat aangetoond wordt dat de methode voldoet aan de kwaliteitseisen (punt 7). Dit geldt niet voor grondwateranalyse in het kader van bodemonderzoek, waar de acetylering met azijnzuuranhydride verplicht is.

### 3 OPMERKINGEN

Voor monsterconservering en –bewaring wordt verwezen naar WAC/I/A/010. Grondwaterstalen (bemonsterd in het kader van bodemonderzoek) 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.

### 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 **Opstelling voor elutie van SPE patronen**
- 4.1.5 GC-MS bestaande uit een capillaire gaschromatograaf, een autosampler, een lage resolutie massaspectrometer van het quadrupool-type en een PC met sturings- en dataverwerkingsprogrammatuur

## Materiaal

- 4.1.6 Scheitrechters (100-250-500-1000 ml)
- 4.1.7 Injectiespuiten van 50 µl voor het doperen met interne standaard en 'recovery' standaard
- 4.1.8 Gegradueerde puntbuizen
- 4.1.9 Pipetten van 1 en 5 ml
- 4.1.10 Maatcilinder (50 ml)
- 4.1.11 Trechters
- 4.1.12 GC-kolom met apolaire stationaire fase, bv. DB-XLB; 30 m x 0,25 mm x 0,25 µm
- 4.1.13 Injectiespuit van 10 µl
- 4.1.14 Glazen monsterflesjes (penicillineflesjes) van 2 ml
- 4.1.15 **SPE patronen : ENVI-Chrom P (6 ml, 250 mg) of gelijkwaardig**

## 5 REAGENTIA EN OPLOSSINGEN

### 5.1 REAGENTIA

- 5.1.1 Dichloormethaan: voor residu-analyse
- 5.1.2 Iso-octaan: pro analyse
- 5.1.3 Iso-propanol: pro analyse
- 5.1.4 Azijnzuuranhydride: pro analyse
- 5.1.5 Natriumhydroxide: pro analyse, ongeveer 1N en 10N
- 5.1.6 Zwavelzuur: pro analyse 1N en 10N
- 5.1.7 **Zoutzuur: pro analyse 6N**
- 5.1.8 Kaliumcarbonaat ( $K_2CO_3$ ) : pro analyse, poeder
- 5.1.9 Blanco water: water dat geen fenolische of andere interfererende componenten bevat, bijvoorbeeld mineraalwater
- 5.1.10 n-hexaan : pro analyse
- 5.1.11 Natriumsulfaat,  $Na_2SO_4$ : gedroogd

### 5.2 OPLOSSINGEN

*Opmerking:*

de hieronder beschreven werkwijze vertrekt van vaste producten waarbij de hoofdstandaarden zelf aangemaakt worden. In de handel zijn echter ook reeds bereide en gecertificeerde oplossingen beschikbaar.

#### 5.2.1. Hoofdstandaardoplossingen van natieve fenolen:

Van elke fenolverbinding wordt vanuit zuiver standaardmateriaal een afzonderlijke hoofdstandaard van **bv.** 1000 µg/g bereid in iso-octaan

#### 5.2.2. Hoofdstandaardoplossingen van deuterium - en $^{13}C$ -gemerkte fenolen:

Er wordt een afzonderlijke hoofdstandaard bereid van **bv.** 200 µg/g in iso-octaan, uitgaande van zuiver standaardmateriaal of van oplossingen die verkrijgbaar zijn in de handel

#### 5.2.3. Doperingsoplossing interne standaarden:

Van de hoofdstandaardoplossingen van D - en  $^{13}C$ - gemerkte fenolen wordt een verdunning gemaakt in iso-octaan die elke component bevat in een concentratie van **bv.** 25 µg/g

#### 5.2.4. Doperingsoplossing kalibratiestandaard:

Van de hoofdstandaardoplossingen van natieve fenolen wordt een verdunning gemaakt in iso-octaan die elke verbinding bevat in een concentratie van **bv.** 25 µg/g

#### 5.2.5. Werkoplossingen recoverystandaard:

<sup>13</sup>C-12-4,4'-dichloorbifenyyl is in de handel te verkrijgen als een 50 µg/g oplossing in nonaan. Deze wordt verdund tot **bv.** 20 µg/g in iso-octaan

## 6 PROCEDURE

### 6.1 METHODE A

#### 6.1.1 EXTRACTIEPROCEDURE

##### Waterstalen: directe derivatisering

Weinig verontreinigd water (drinkwater, proper grondwater) kan zonder voorafgaandelijk extractie gederiviseerd worden. Eerst worden de gemerkte interne standaarden toegevoegd : **en-de-pH wordt op 7 tot 11 gebracht met NaOH:**

- leg de scheidrecter plat en breng enkele milliliters iso-propanol in de bol van de scheidrecter; voeg vervolgens met een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de doeringsoplossing interne standaarden toe, zodanig dat de concentratie van elke gemerkte fenol in het eindextract **bv.** 500 ng/g zal bedragen; voeg enkele ml blanco water toe
- weeg de monsterfles tot op 0.1g nauwkeurig
- breng de volledige inhoud van de monsterfles (typisch 500-1000 ml) over in de scheidrecter. In geval van grondwater (decantatie, cfr supra) wordt maximum de helft van de bovenstaande fase overgebracht in de scheidrecter.
- weeg de lege monsterfles en bepaal het gewicht en hieruit het volume van de oorspronkelijke inhoud
- behandel verder zoals beschreven in 6.1.2

##### Sterk verontreinigde waterstalen

Waterstalen die niet direct gederiviseerd kunnen worden omwille van matrixinterferenties worden eerst zuur geëxtraheerd met dichloormethaan, waarna de fenolen teruggeëxtraheerd worden met een NaOH-oplossing. Merk op dat nonylfenol met onderstaande procedure niet geanalyseerd kan worden.

- leg de scheidrecter plat en breng enkele milliliters iso-propanol in de bol van de scheidrecter; voeg vervolgens met een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de doeringsoplossing interne standaarden toe, zodanig dat de concentratie van elke gemerkte fenol in het eindextract **bv.** 500 ng/g zal bedragen; voeg enkele ml blanco water toe
- weeg de monsterfles tot op 0.1g nauwkeurig
- breng de volledige inhoud van de monsterfles (typisch 500-1000 ml) over in de scheidrecter. In geval van grondwater (decantatie, cfr supra) wordt maximum de helft van de bovenstaande fase overgebracht in de scheidrecter.
- weeg de lege monsterfles en bepaal het gewicht en hieruit het volume van de oorspronkelijke inhoud



- zuur het water aan tot een pH tussen 1 en 2 met H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 10N
- spoel de monsterfles na met 40 ml dichloormethaan en breng de spoelvoestof over naar de scheitrechter
- schud het geheel krachtig gedurende ca 2 min; laat de fasen ontmengen en vang de dichloormethaanfase op in een tweede scheitrechter
- extraheer de waterfase nog minstens 1 keer met 30 ml dichloormethaan
- extraheer de fenolen terug uit de verzamelde dichloormethaanfasen met drie keer 20 ml NaOH 1N
- behandel de NaOH-oplossing verder zoals beschreven in 6.1.3

#### Opmerking

Alternatief kunnen sterk verontreinigde waterstalen vooraf gewassen worden met dichloormethaan :

- leg de scheitrechter plat en breng enkele milliliters iso-propanol in de bol van de scheitrechter; voeg vervolgens met een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de doperingsoplossing interne standaarden toe, zodanig dat de concentratie van elke gemerkte fenol in het eindextract bv. 500 ng/g zal bedragen; voeg enkele ml blanco water toe
- weeg de monsterfles tot op 0,1 g nauwkeurig
- breng de volledige inhoud van de monsterfles (typisch 500-1000 ml) over in de scheitrechter
- weeg de lege monsterfles en bepaal het gewicht en hieruit het volume van de oorspronkelijke inhoud
- breng het monster op een pH tussen 12 en 13 met NaOH 10N
- spoel de monsterfles na met 40 ml dichloormethaan en breng de spoelvoestof over naar de scheitrechter
- schud het geheel krachtig gedurende ca. 2 min; laat de fasen ontmengen en vang de waterfase op in een tweede scheitrechter
- behandel verder zoals beschreven in 6.1.2

#### Kalibratiestandaard voor waterstalen (directe derivatisering)

- leg de scheitrechter plat en breng enkele ml iso-propanol in de bol van de scheitrechter; voeg met een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de doperingsoplossing interne standaarden toe aan de iso-propanol, zodanig dat de concentratie van elke gemerkte fenol in het eindextract bv. 500 ng/g zal bedragen
- voeg daarna met een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de doperingsoplossing kalibratiestandaard toe aan de iso-propanol, zodanig dat de concentratie van elke natieve fenol in het eindextract bv. 1000 ng/g zal bedragen
- voeg 500 ml blanco water toe
- behandel verder zoals beschreven in 6.1.2

#### Kalibratiestandaard voor waterstalen (derivatisering na extractie)

- leg de scheitrechter plat en breng enkele ml isopropanol in de bol van de scheitrechter; voeg met een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de doperingsoplossing interne standaarden toe aan de iso-propanol, zodanig dat de concentratie van elke gemerkte fenol in het eindextract bv. 500 ng/g zal bedragen
- voeg daarna met een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de doperingsoplossing kalibratiestandaard toe aan de iso-propanol, zodanig dat de

- concentratie van elke natieve fenol in het eindextract **bv.** 1000 ng/g zal bedragen
- zuur het water aan tot een pH tussen 1 en 2 met H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 10N
- voeg 40 ml dichloormethaan toe
- schud het geheel krachtig gedurende ca 2 min; laat de fasen ontmengen en vang de dichloormethaanfase op in een tweede scheitrechter
- extraheer de waterfase nog minstens 1 keer met 30 ml dichloormethaan
- extraheer de fenolen terug uit de verzamelde dichloormethaanfasen met drie keer 20 ml NaOH 1N
- behandel de resulterende NaOH-oplossing zoals beschreven **in 6.1.3**

#### Opmerking

Indien de alternatieve procedure voor sterk verontreinigde waterstalen toegepast werd (wassing met dichloormethaan), wordt de kalibratiestandaard aangemaakt als volgt :

- leg de scheitrechter plat en breng enkele milliliters iso-propanol in de bol van de scheitrechter; voeg vervolgens met een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de doperingsoplossing interne standaarden toe, zodanig dat de concentratie van elke gemerkte fenol in het eindextract **bv.** 500 ng/g zal bedragen; voeg enkele ml blanco water toe
- voeg daarna met een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de doperingsoplossing kalibratiestandaard toe aan de iso-propanol, zodanig dat de concentratie van elke natieve fenol in het eindextract **bv.** 1000 ng/g zal bedragen
- breng het monster op een pH tussen 12 en 13 met NaOH 10N
- breng 40 ml dichloormethaan over naar de scheitrechter
- schud het geheel krachtig gedurende ca. 2 min; laat de fasen ontmengen en vang de waterfase op in een tweede scheitrechter
- behandel verder zoals beschreven **in 6.1.2**

#### Controlestandaard waterstalen (derivatisering na extractie)

- leg de scheitrechter plat en breng enkele ml iso-propanol in de bol van de scheitrechter; voeg met een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de doperingsoplossing interne standaarden toe aan de iso-propanol, zodanig dat de concentratie van elke gemerkte fenol in het eindextract **bv.** 500 ng/g zal bedragen
- voeg 60 ml NaOH 1N toe
- behandel verder zoals beschreven **onder 6.1.3**

#### **6.1.2 DIRECTE DERIVATISERING**

- breng het monster op pH 7-12 met H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 10N of NaOH 10N

#### Opmerking:

pH 7 bevordert de derivatisering van chloorfenolen, terwijl pH 11-12 de derivatisering van alkylfenolen bevordert. De pH-waarde mag gekozen worden in functie van de beoogde parameters

- voeg aan het monster 2,5 g K<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> toe (0.5g/100 ml)

- derivatiseer de fenolen door aan de waterfase 1 ml azijnzuuranhydride toe te voegen
- schud krachtig gedurende 4 min. en laat 10 min. rusten
- extraheer de fenolderivaten met 50 ml hexaan; schud krachtig gedurende 4 min.
- laat de waterfase af en was de hexaanafase met enkele ml blanco water
- laat de hexaanafase af over een filter gevuld met Na<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> in een gegradueerde puntbuis
- damp in onder een stikstofstroom tot 1 ml
- voeg met een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de werkoplossing recovery-standaard toe, zodanig dat de concentratie in het eindextract bv. 500 ng/g zal bedragen

### 6.1.3 DERIVATISERING NA EXTRACTIE

- breng de NaOH-oplossing (na extractie 6.1.) op pH 7 - 12 met H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>

#### Opmerkingen:

- pH 7 bevordert de derivatisering van chloorfenolen, terwijl pH 11-12 de derivatisering van alkylfenolen bevordert. De pH-waarde mag gekozen worden in functie van de beoogde parameters
- bij een te hoge pH-waarde zal de derivatiseringsreactie niet doorgaan; het is absoluut noodzakelijk om de NaOH oplossing te neutraliseren

- voeg aan de 60 ml NaOH-oplossing 0.5 g K<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> toe
- derivatiseer de fenolen door aan de waterfase 1 ml azijnzuuranhydride toe te voegen
- schud krachtig gedurende 4 min. en laat 10 min. rusten
- extraheer de fenolderivaten met 5 ml hexaan; schud krachtig gedurende 4 min
- laat de waterfase af en was de hexaanafase met enkele ml blanco water
- laat de hexaanafase af over een filter gevuld met Na<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> in een gegradueerde puntbuis)
- damp in onder een stikstofstroom tot 1 ml
- voeg met een injectiespuit een gekende hoeveelheid van de werkoplossing recovery-standaard toe, zodanig dat de concentratie in het eindextract bv. 500 ng/g zal bedragen

## 6.2 METHODE B

### 6.2.1 EXTRACTIEPROCEDURE

- homogeniseer het staal en neem een deelstaal van 250 ml
- breng het deelstaal op pH 3.5 met HCl 6N
- conditioneer het SPE-patroon met 2 keer 10 ml aceton
- conditioneer het SPE-patroon met 10 ml water op pH 3.5 (met HCl 6N)
- breng het deelstaal op het SPE-patroon (5 tot 10 ml per minuut)
- spoel het patroon met 10 ml water op pH 3.5 (met HCl 6N)
- droog de cartridges dmv centrifugeren (bv. 15 min aan 3000 rpm)
- breng 2 ml aceton op het patroon en laat 10 min inwerken
- elueer verder met nog 2 keer 2 ml aceton

#### Opmerking:

Om verstopping van het SPE-patroon te vermijden mag een weinig glaswol toegevoegd worden in het patroon. De glaswol dient mee gespoeld en geëxtraheerd te worden.

### 6.2.2 DERIVATISERING

- voeg aan het acetonextract (6 ml) 1 ml  $K_2CO_3$  10% toe
- damp in onder stikstofstroom tot 1 ml
- derivatiseer door toevoeging van 100  $\mu$ l azijnzuuranhydride, schud krachtig en laat 10 min rusten
- voeg 1 ml  $K_2CO_3$  40% toe
- derivatiseer opnieuw door toevoeging van 100  $\mu$ l azijnzuuranhydride, schud krachtig en laat 10 min rusten
- voeg 0.5 ml hexaan toe en extraheer de fenolderivaten door 30 sec te schudden
- zonder de hexaanfase af en was met 1 ml NaCl 20%
- zonder de hexaanfase af, droog over een weinig natriumsulfaat en voeg de recoverystandaard toe

### 6.3 GC-MS ANALYSE

#### Meting

De staaextracten, ~~het de~~ extracten van de kalibratiestandaarden en het extract van de controlestandaard worden geanalyseerd met GC-MS. Daarbij wordt 1  $\mu$ l splitless in de gaschromatograaf geïnjecteerd. Alternatieve injectietechnieken zoals on-column of groot-volume injectie kunnen toegepast worden, eventueel met aanpassing van de concentraties van kalibratiestandaard, recoverystandaard en interne standaarden. 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. De massaspectrometer wordt ingesteld naar maximale respons voor de ionen 131, 219, 264 en 414 m.b.v. het referentiegas PFTBA. De opname van het chromatogram gebeurt in SIM met selectie en registratie van de karakteristieke ionen (bijlage 1). De typische GC-MS werkvoorwaarden voor de analyse zijn weergegeven in bijlage 2.

Uit het totale geregistreerde signaal worden specifieke ionenchromatogrammen van de te analyseren fenolen, de isotoopgemerkte interne standaarden en de recoverystandaard geëxtraheerd. Voor elke verbinding worden 2 ionen gekozen behorende bij de isotoop cluster van het moleculaire ion of een meer intens fragmention. Typische ionenchromatogrammen zijn voor de kalibratie-oplossing weergegeven in bijlage 3.

#### Kalibratie

De kwantitatieve bepaling van de verschillende fenolen gebeurt volgens de zgn. interne standaardmethode. Hierbij wordt elke verbinding gekwantificeerd t.o.v. een bepaalde isotoopgemerkte verbinding die bij het begin van de extractie aan het monster werd toegevoegd. Voor de keuze van de inwendige standaarden zie bijlage 1.

~~Minstens in het begin en aan het einde van elke analysereeks, en verder om een welbepaald aantal preparaten (bv. 8), wordt het kalibratie-extract (5.2.4.) geïnjecteerd. Van elke verbinding, natief of gemerkt, wordt de piekoppervlakte in het overeenkomstige meest intense ionenchromatogram gemeten.~~

~~Relatieve responsfactoren voor elke te bepalen fenolverbinding worden vervolgens bepaald uit de verhouding van de oppervlakten van de natieve componenten en de overeenkomstige interne standaarden (zie punt berekeningen).~~

~~De kwantitatieve bepaling van de verschillende componenten gebeurt volgens de zgn. interne standaard methode. Hierbij wordt elke verbinding gekwantificeerd t.o.v. een bepaalde isotoop-gemerkte verbinding die bij het begin van de extractie aan het monster werd toegevoegd.~~

De kalibratie kan op 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 kalibratie-oplossing. Deze werkwijze kan gevolgd worden indien de RRFen binnen bepaalde grenzen constant zijn over het meetgebied. De RRFen voor elke te bepalen component worden 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 <sub>i</sub>	=	relatieve responsfactor van natieve component i
A <sub>i</sub>	=	piekoppervlakte van natieve component i bij injectie van de kalibratieoplossing
C <sub>i</sub>	=	concentratie (in ng/μl) van de natieve component i in de kalibratie oplossing
C <sub>IS</sub>	=	concentratie (in ng/μl) van de overeenkomstige interne standaard in de kalibratieoplossing
A <sub>IS</sub>	=	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'. Daarbij wordt de kalibratiereeks 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 component 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/ $\mu$ l) van de interne standaard in de kalibratieoplossing
$C_{RS}$	=	concentratie (in ng/ $\mu$ l) van de recoverystandaard in de kalibratieoplossing
$A_{RS}$	=	piekoppervlakte van de recoverystandaard bij injectie van de kalibratieoplossing

**Opmerking :**

In geval van derivatisering na extractie (Methode A) worden de RRFen van de interne standaarden niet berekend ahv de kalibratiestandaard maar ahv de controlestandaard die geïnjecteerd wordt aan het begin van de meetreeks.

~~In geval van derivatisering na extractie wordt het extract van de controlestandaard geïnjecteerd aan het begin van de meetreeks. Hiermee worden de relatieve responsfactoren van de isotopogemerke interne standaarden bepaald uit de verhouding van de oppervlakten van de interne standaarden en de recoverystandaard.~~

**Identificatie**

De aanwezigheid van natieve fenolen in de monsters wordt bevestigd op basis van de onderstaande gegevens en criteria:

- de registratie van een piek bij de karakteristieke m/z, met piekhoogte groter dan 3 keer de ruishoogte (helft van de 'peak-to-peak' ruis)
- de retentietijd in monster (RT') t.o.v. kalibratie-oplossing (RT), waarbij een maximale afwijking van 5 sec, vermeerderd met de waargenomen verschuiving voor de overeenkomstige interne standaard, wordt gehanteerd [RT +  $\Delta$ RT(IS) - 5 sec  $\leq$  RT'  $\leq$  RT +  $\Delta$ RT(IS) + 5 sec]

De identificatie van interne standaarden is eveneens gebaseerd op de bovenstaande criteria.

In bijlage 1 zijn de karakteristieke m/z van de natieve en gemerkte fenolen weergegeven, en staat voor elke natieve verbinding de overeenkomstige interne standaard vermeld.

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

**Kwantificering**

Voor de monsterextracten worden de ionenchromatogrammen geregistreerd op identieke wijze als hierboven beschreven voor de standaardoplossingen. Van de geïdentificeerde fenolen 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 (zie punt berekeningen).

## 7 KWALITEITSCONTROLE

Voor de kwaliteitseisen ivm kalibratie, 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 geregistreeerde 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.

~~Het lineaire bereik van de detectorrespons wordt geverifieerd door derivatisering van verschillende standaarden met wisselende hoeveelheden natieve fenolen en een constante hoeveelheid aan inwendige standaarden. De standaardreeks wordt aangemaakt door verschillende hoeveelheden van de doperingsoplossing kalibratiestandaard toe te voegen aan 60 ml blancowater. De oplossingen worden gederivatiseerd zoals bescheven in 6.2.~~

~~Een controle van de lineariteit wordt uitgevoerd na elke reiniging van de MS bron of bij een andere ernstige instrumentele ingreep.~~

*Opmerking:*

~~stelt men bij de monsteranalyse een overschrijding van de bovenste lineaire grens vast, d.i. de hoogste geregistreeerde oppervlakte in het lineaire gebied, dan moet de analyse hernomen worden uitgaande van een met hexaan verdunde hoeveelheid monsterextract, voor zover het signaal van de inwendige standaarden nog voldoende intens is, of uitgaande van een geringere hoeveelheid monster.~~

### 7.2 GASCHROMATOGRAFISCHE SCHEIDING

De kolomkwaliteit wordt geverifieerd aan de hand van de scheiding van een kritisch paar, bijvoorbeeld 2,3,5,6-tetrachloorfenylacetaat en 2,3,4,6-tetrachloorfenylacetaat in het chromatogram van het kalibratie-extract. De scheiding dient volledig te zijn tot aan de basislijn.

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  $t_{Ri}$  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 scheidingseigenschappen uit te zetten in een controlekaart.

### 7.3 ~~RELATIEVE RESPONSFACTOREN~~

~~Binnen eenzelfde analysereeks mogen de relatieve responsfactoren bekomen voor twee opeenvolgende injecties van de kalibratiestandaard (met tussentijdse analyse van monsterpreparaten) niet meer dan 20% van mekaar afwijken.~~

### 7.4 ~~BLANCO~~

~~Bij elke analysereeks wordt tenminste één procedureblanco bepaald. Hierbij wordt de volledige analyseprocedure gevolgd met HPLC water. Het geregistreerde chromatogram dient vrij te zijn van interfererende pieken die groter zijn dan 10% van de pieken geregistreerd voor de monsters in de analysereeks. Voor meetwaarden die kleiner zijn dan 5 maal de gevraagde rapporteergrens mogen de interfererende pieken niet groter zijn dan de helft van de gevraagde rapporteergrens.~~

### 7.5 ~~MINIMUM DETECTEERBARE HOEVEELHEDEN (MDH)~~

~~Aan de hand van het chromatogram van de kalibratiestandaard kan voor elke verbinding de minimum detecteerbare hoeveelheid, in pg, berekend worden:~~

$$\del{MDH}_x = 3 \times \frac{RG_x}{PH_x} \times g_x$$

met

$MDH_x$  minimum detecteerbare hoeveelheid, in pg

$RG_x$  de *peak-to-peak* ruisgrootte aan de voet van de chromatogrampiek van component  $x$

$PH_x$  hoogte van de piek van component  $x$

$g_x$  de hoeveelheid geïnjecteerde component  $x$  in pg

~~De minimum detecteerbare hoeveelheid moet van die aard zijn dat zonder problemen de gevraagde rapporteergrens kan gehaald worden.~~

### 7.6 ~~RECUPERATIERENDEMENT~~

~~Matrixeffecten kunnen een invloed hebben op extractie en derivatisering en zullen zich manifesteren door een lager recuperatierendement van de interne standaarden. Verantwoorde kwantificering is slechts dan toegelaten indien het recuperatierendement van de inwendige standaarden minimaal 50% bedraagt.~~



## 7.7 **CONTROLEMONSTER**

Op regelmatige basis wordt een controlemonster geanalyseerd. Van ten minste drie fenolen (bij voorkeur fenol, pentachloorfenol en een alkylfenol) worden de gehalten opgetekend in controlekaarten. De opgetekende waarden moeten voldoen aan de voor controlekaarten geldende criteria.

*Opmerking:*

indien geen gecertificeerd referentiemateriaal beschikbaar is mag gebruik gemaakt worden van een gedopeerd monster.

## 8 **BEREKENING**

### 8.1 **DIRECTE-DERIVATISERING**

#### Relatieve responsfactor van de natieve fenolen

Op basis van de geïntegreerde piekoppervlakken van de fenolen en de interne standaarden in de respectievelijke ionchromatogrammen van de kalibratiestandaard wordt voor elke fenol de relatieve responsfactor (RRF) met behulp van onderstaande formule berekend.

$$RRF_x = \frac{A_x}{C_x} \times \frac{C_{IS}}{A_{IS}}$$

met:

- RRF<sub>x</sub>      relatieve responsfactor van component x
- A<sub>x</sub>         piekoppervlakte van de component x in de kalibratiestandaard
- C<sub>x</sub>         hoeveelheid van de component x gedopeerd in de kalibratiestandaard, in µg
- C<sub>IS</sub>        hoeveelheid van de interne standaard gedopeerd in de kalibratiestandaard, in µg
- A<sub>IS</sub>        piekoppervlakte van de interne standaard in de kalibratiestandaard

#### Relatieve responsfactor van de interne standaarden

In geval van directe derivatisering worden de responsfactoren van de interne standaarden berekend op basis van de geïntegreerde piekoppervlakken van de interne standaarden en van de recoverystandaard in de respectievelijke ionenchromatogrammen van de kalibratiestandaard. De RRF van elke interne standaard wordt berekend als volgt:

$$RRF_x = \frac{A_x}{C_x} \times \frac{C_{RS}}{A_{RS}}$$

met

- RRF<sub>x</sub>      relatieve responsfactor van interne standaard x
- A<sub>x</sub>         piekoppervlakte van de interne standaard x in de kalibratiestandaard
- C<sub>x</sub>         hoeveelheid van interne standaard x gedopeerd in de kalibratiestandaard, in µg
- C<sub>RS</sub>       hoeveelheid van de recoverystandaard gedopeerd in de kalibratiestandaard, in µg

$A_{RS}$  piekoppervlakte van de recoverystandaard in de kalibratiestandaard

#### Gehalte van de natieve fenolen in het monster

Gebruik makend van de geïntegreerde piekoppervlakken van een component en de inwendige standaard in de respectievelijke ionchromatogrammen van het monster en rekening houdend met de relatieve responsfactor van de beschouwde component, kan de concentratie van de component in het water als volgt berekend worden:

$$C_x = \frac{I}{RRF_x} \times \frac{A_x}{A_{IS}} \times \frac{g_{IS}}{V}$$

met:

$C_x$  concentratie van component x in het staal ( $\mu\text{g/l}$ )

$RRF_x$  relatieve responsfactor van component x

$A_x$  piekoppervlakte van de component in het monster

$A_{IS}$  piekoppervlakte van de interne standaard in het monster

$g_{IS}$  toegevoegde hoeveelheid interne standaard aan het staal ( $\mu\text{g}$ )

$V$  volume monster in liter, waaraan de inwendige standaard toegevoegd werd (gravimetrisch bepaald met aanname van een dichtheid = 1000 g/l)

#### Recuperatierendement van de interne standaarden

De terugvinding van een interne standaard in het staaextract wordt berekend uit de geïntegreerde piekoppervlakken van de interne standaard en recovery standaard in de respectievelijke ionchromatogrammen, aan de hand van de relatieve responsfactor van de beschouwde interne standaard:

$$R_x = \frac{I}{RRF_x} \times \frac{A_x}{A_{RS}} \times g_{RS} \times 100$$

met:

$R_x$  terugvinding van interne standaard x in het extract, in %

$RRF_x$  relatieve responsfactor van interne standaard x

$A_x$  piekoppervlakte van interne standaard x in het extract

$A_{RS}$  piekoppervlakte van de recovery standaard in het extract

$g_{RS}$  toegevoegde hoeveelheid recovery standaard aan het extract, in  $\mu\text{g}$

## 8.2 DERIVATISERING NA EXTRACTIE

#### Relatieve responsfactor van de natieve fenolen

Op basis van de geïntegreerde piekoppervlakken van de fenolen en de inwendige standaarden in de respectievelijke ionchromatogrammen van de kalibratiestandaard wordt voor elke fenol de relatieve responsfactor (RRF) met behulp van onderstaande formule berekend.

$$RRF_x = \frac{A_x}{C_x} \times \frac{C_{IS}}{A_{IS}}$$

met:

- $RRF_x$  relatieve responsfactor voor component x  
 $A_x$  piekoppervlakte van de component x in de kalibratiestandaard  
 $C_x$  hoeveelheid van de component x gedopeerd in de kalibratiestandaard, in  $\mu\text{g}$   
 $C_{IS}$  hoeveelheid van interne standaard gedopeerd in de kalibratiestandaard, in  $\mu\text{g}$   
 $A_{IS}$  piekoppervlakte van de interne standaard in de kalibratiestandaard

#### Relatieve responsfactor van de interne standaarden

Op basis van de geïntegreerde piekoppervlakken van de interne standaarden en van de recoverystandaard in de respectievelijke ionchromatogrammen van de controlestandaard wordt voor elke gemerkte fenol de relatieve responsfactor (RRF) op de volgende wijze berekend:

$$RRF_x = \frac{A_x}{C_x} \times \frac{C_{RS}}{A_{RS}}$$

met:

- $RRF_x$  relatieve responsfactor voor component x  
 $A_x$  piekoppervlakte van interne standaard x in de controlestandaard  
 $C_x$  hoeveelheid van interne standaard x gedopeerd in de controlestandaard, in  $\mu\text{g}$   
 $C_{RS}$  hoeveelheid van de recoverystandaard toegevoegd aan het extract van de controlestandaard, in  $\mu\text{g}$   
 $A_{RS}$  piekoppervlakte van de recoverystandaard in de controlestandaard

#### Gehalte van de natieve fenolen in het monster

Gebruik makend van de geïntegreerde piekoppervlakken van een component en de interne standaard in de respectievelijke ionchromatogrammen van het monster en rekening houdend met de relatieve responsfactor van de beschouwde component, kan de concentratie van de component in het monster, uitgedrukt in  $\mu\text{g/l}$ , als volgt berekend worden:

$$C_x = \frac{I}{RRF_x} \times \frac{A_x}{A_{IS}} \times \frac{g_{IS}}{V}$$

waarbij:

- $C_x$  concentratie van component x in het staal ( $\mu\text{g/l}$ )  
 $V$  volume monster in liter, waaraan de inwendige standaard toegevoegd werd (gravimetrisch bepaald met aanname van een dichtheid = 1000 g/l)  
 $RRF_x$  relatieve responsfactor van component x  
 $A_x$  piekoppervlakte van de component in het monster

$A_{IS}$  piekoppervlakte van de interne standaard in het monster  
 $g_{IS}$  toegevoegde hoeveelheid interne standaard aan het staal ( $\mu\text{g}$ )

In het analyseverslag worden de gehalten weergegeven in  $\mu\text{g/l}$ .

#### Recuperatierendement van de interne standaarden

De terugvinding van een interne standaard in een staalextract of in het extract van de kalibratiestandaard wordt berekend uit de geïntegreerde piekoppervlakken van de interne standaard en recovery standaard in de respectievelijke ionchromatogrammen, aan de hand van de relatieve responsfactor van de beschouwde interne standaard:

$$R_x = \frac{I}{RRF_x} \times \frac{A_x}{A_{RS}} \times \frac{g_{RS}}{RS} \times 100$$

met

$R_x$  terugvinding van interne standaard x in het extract, in %  
 $RRF_x$  relatieve responsfactor van de interne standaard x  
 $A_x$  piekoppervlakte van interne standaard x in het extract  
 $A_{RS}$  piekoppervlakte van de recovery standaard in het extract  
 $g_{RS}$  toegevoegde hoeveelheid recovery standaard aan het extract, in  $\mu\text{g}$

Indien door matrixeffecten de terugvinding van de interne standaarden niet voldoet aan de gestelde eis dan moet dit in het verslag vermeld worden.

### **8.3 AANTOONBAARHEIDSGRENZEN VOOR DE NIET-GEDETECTEERDE FENOLEN IN HET MONSTER**

De laagst aantoonbare concentratie die voor de verbindingen in een monster kan gemeten worden is afhankelijk van de gevoeligheid van de detector, de aard van de matrix, de hoeveelheid monster die in behandeling genomen werd, het extractierendement, de efficiëntie van de monsterzuivering, de kwaliteit van de gebruikte reagentia, enz.. Voor de niet gedetecteerde verbindingen worden " $<$ " waarden gerapporteerd overeenkomend met of groter dan de aantoonbaarheidsgrenzen. De aantoonbaarheidsgrenzen dienen kleiner te zijn dan de gevraagde rapporteergrenzen.

Een inschatting van de laagst detecteerbare concentratie voor de fenolen in het monster kan gebeuren aan de hand van de ruisgrootte en de piekhoogte van de inwendige standaard.

Voor watermonsters heeft geldt:

$$AG_x = 3 \times \frac{1}{RRF_x} \times \frac{RG_x}{PH_{IS}} \times \frac{g_{IS}}{V} \times f$$

Hierbij zijn:

$AG_x$  aantoonbaarheidsgrens van component x, in  $\mu\text{g/l}$   
 $RRF_x$  relatieve responsfactor van component x  
 $RG_x$  de "peak-to-peak" ruisgrootte in het retentietijdsgebied van de component x  
 $PH_{IS}$  de hoogte van de piek van de overeenkomstige inwendige standaard  
 $g_{IS}$  toegevoegde hoeveelheid interne standaard, in  $\mu\text{g}$   
 $V$  volume monster in liter, waaraan de inwendige standaard toegevoegd werd (gravimetrisch bepaald met aanname van een dichtheid = 1000 g/l)  
 $f$  eventuele verdunningsfactor

*Opmerking:*

~~bij de berekening van de aantoonbaarheidsgrenzen wordt gebruik gemaakt van piekhoogten i.p.v. piekoppervlakten, ook al zijn de RRF<sub>x</sub> gedefinieerd op basis van piekoppervlakten; aangezien aantoonbaarheidsgrenzen in wezen altijd maar schattingen zijn wordt deze benadering aanvaardbaar geacht.~~

~~Voor de niet-gedetecteerde verbindingen dienen de waargenomen aantoonbaarheidsgrenzen ofwel monstertype afhankelijke rapportteergrenzen opgegeven te worden.~~

## 9 RAPPORTERING

Vermeld in het analyseverslag het gehalte van elke fenolverbinding in µg/l.

## 10 REFERENTIES

- EN 872: 1996; Water Quality – Determination of suspended solids: Method by filtration through glass fibre filters
- EN 12673: 1998; Water Quality – Gas chromatographic determination of some selected chlorophenols in water
- ISO 8165-1: 1992, Water Quality - Determination of selected monovalent phenols (: Gaschromatographic method after enrichment by extraction)
- ISO 8165-2: 1999, Water Quality - Determination of selected monovalent phenols (: Method by derivatisation and gaschromatography)

## BIJLAGE 1 : SPECIFIEKE IONEN VOOR DE FENYLACETAATTESTERS

Komponent	m/z(1)	m/z(2)	Overeenkomstige IS	m/z(1)	m/z(2)
fenol	<b>94</b>	66	<sup>13</sup> C <sub>6</sub> -fenol	<b>100</b>	70
2-methylfenol	<b>107</b>	108	D <sub>8</sub> -2-methylfenol	<b>113</b>	115
3-methylfenol	<b>107</b>	108	"	"	"
4-methylfenol	<b>107</b>	108	"	"	"
2,3-dimethylfenol	<b>107</b>	108	D <sub>3</sub> -2,4-dimethylfenol	<b>109</b>	110
2,4-dimethylfenol	<b>107</b>	108	"	"	"
2,5-dimethylfenol	<b>107</b>	108	"	"	"
2,6-dimethylfenol	<b>107</b>	108	"	"	"
3,4-dimethylfenol	<b>107</b>	108	"	"	"
3,5-dimethylfenol	<b>107</b>	108	"	"	"
2-ethylfenol	<b>107</b>	108	"	"	"
3-ethylfenol	<b>107</b>	108	"	"	"
4-ethylfenol	<b>107</b>	108	"	"	"
4-chloor-3-methylfenol	<b>107</b>	108	"	"	"
2-isopropylfenol			"	"	"
2,3,5-trimethylfenol			"	"	"
2-Chloorfenol	<b>128</b>	130	13C-4-Chloorfenol	<b>134</b>	136
3-Chloorfenol	<b>128</b>	130	"	"	"
4-Chloorfenol	<b>128</b>	130	"	"	"
2,6-Dichloorfenol	<b>162</b>	164	13C-2,4-Dichloorfenol	<b>168</b>	170
2,5-Dichloorfenol	<b>162</b>	164	"	"	"
2,4-Dichloorfenol	<b>162</b>	164	"	"	"
3,5-Dichloorfenol	<b>162</b>	164	"	"	"
2,3-Dichloorfenol	<b>162</b>	164	"	"	"
3,4-Dichloorfenol	<b>162</b>	164	"	"	"
2,4,6-Trichloorfenol	<b>196</b>	198	13C-2,4,5-Trichloorfenol	202	<b>204</b>
2,3,6-Trichloorfenol	<b>196</b>	198	"	"	"
2,3,5-Trichloorfenol	<b>196</b>	198	"	"	"
2,4,5-Trichloorfenol	<b>196</b>	198	"	"	"
2,3,4-Trichloorfenol	<b>196</b>	198	"	"	"
3,4,5-Trichloorfenol	<b>196</b>	198	"	"	"
2,3,5,6-Tetrachloorfenol	<b>232</b>	230	13C-2,3,4,5-Tetrachloorfenol	236	<b>238</b>
2,3,4,6-Tetrachloorfenol	<b>232</b>	230	"	"	"
2,3,4,5-Tetrachloorfenol	<b>232</b>	230	"	"	"
Pentachloorfenol	<b>266</b>	268	13C-Pentachloorfenol	276	<b>274</b>
4-Chloro-3,5-dimethylfenol	<b>156</b>	158	D <sub>3</sub> -2,4-dimethylfenol	<b>109</b>	110
Octylfenol	<b>135</b>	<b>107</b>	13C-4-t-octylfenol	<b>141</b>	<b>113</b>
Nonylfenol	<b>135</b>		13C-4-(3,6-dimethylheptyl)fenol	<b>155</b>	
Bisfenol A	<b>213</b>		D <sub>16</sub> -Bisfenol A	<b>224</b>	
Recovery standaard 13C-PCB 15	<b>234</b>	236	-		

## Opmerkingen :

- Voor <sup>13</sup>C<sub>6</sub>-2,4,5-trichloorfenol, <sup>13</sup>C<sub>6</sub>-2,3,4,5-tetrachloorfenol en <sup>13</sup>C<sub>6</sub>-pentachloorfenol worden massa's gekozen die niet overeenstemmen met de meest intense massa's van de isotoopcluster. Om de bijdrage van ionen behorende bij de isotoopcluster van de overeenkomstige natieve fenol

- bij de ionen van de koolstof-13 gemerkte verbinding te voorkomen, worden voor de gemerkte verbinding de massa's behorende bij het M+2 of M+4 ion genomen.
- De m/z-waarden gebruikt voor kwantificatie zijn in de bovenstaande tabel in vet weergegeven.

**BIJLAGE 2 : TYPISCHE GC/MS WERKVOORWAARDEN VOOR DE BEPALING VAN FENOLEN**

Kolomspecificaties : DB-XLB, 30 m x 0.25 mm x 0.25 mm

Draaggas en druk : Helium, 75 kPa

Injectie :

Modus : splitless  
Injectievolume : 1 µl hexaan eindextract  
Injectietemperatuur: 250°C

GC-oven programmatie :

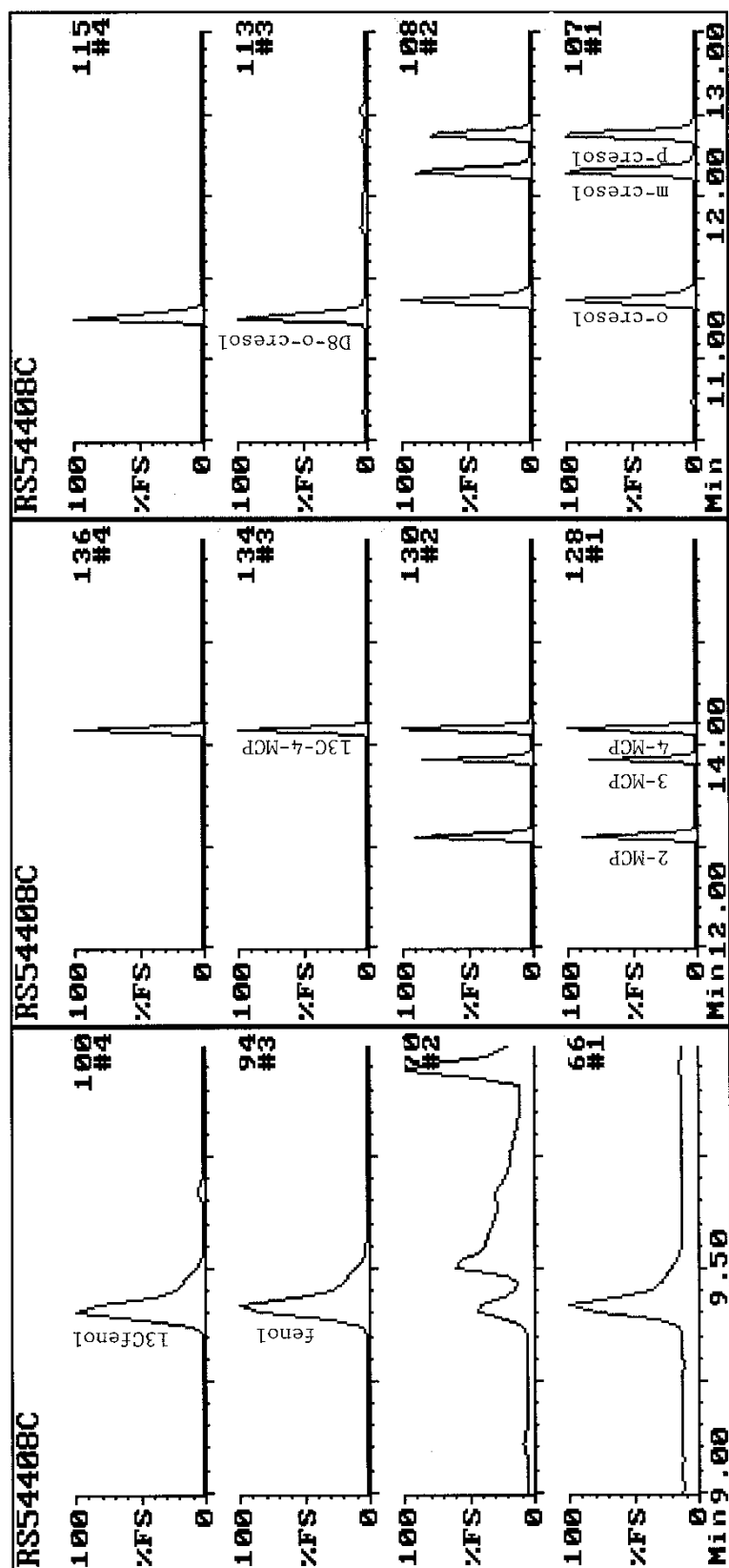
55°C : 1 min  
55°C --> 205°C : 6°C/min  
205°C --> 305°C : 25°C/min

totale duur : 30 min

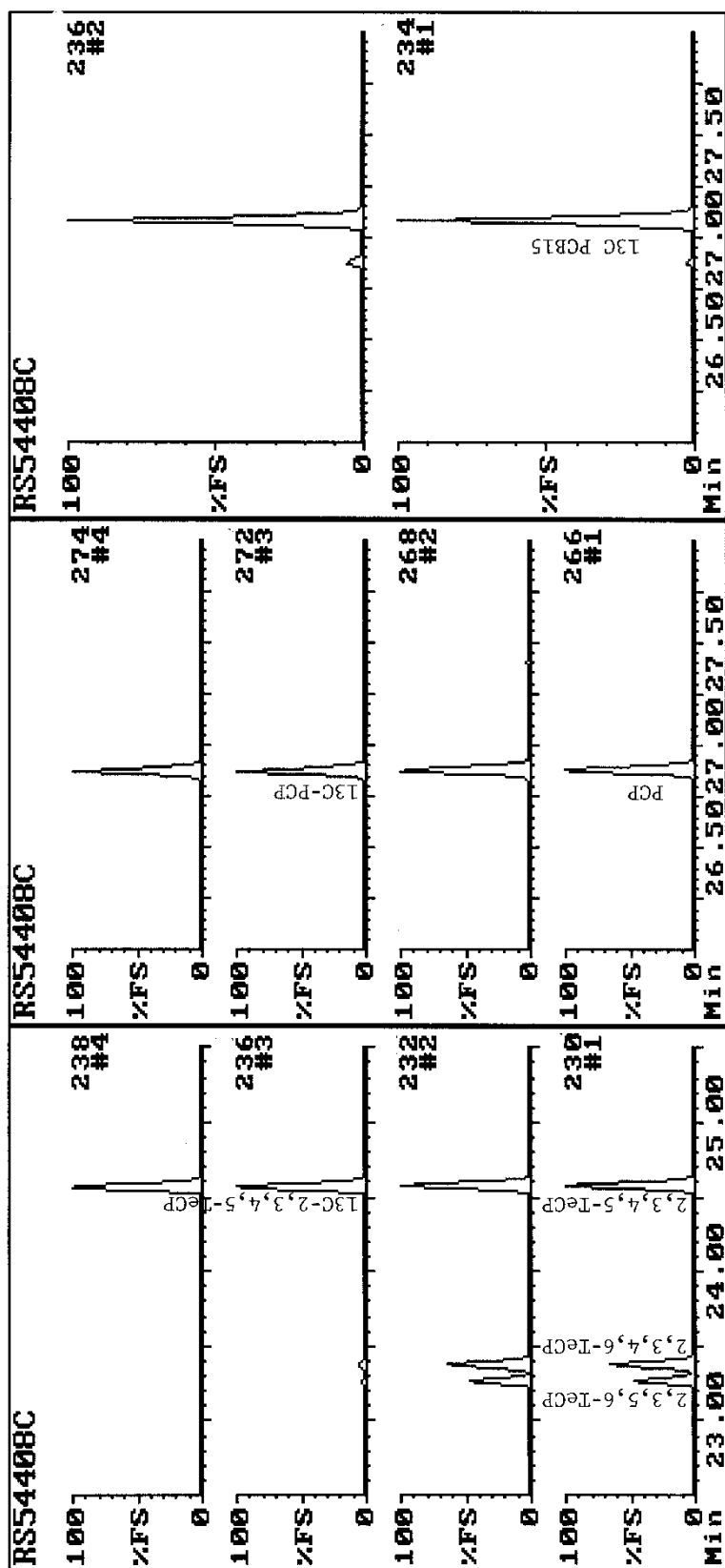
MS-instellingen :

Interfacetemperatuur : 280°C  
Brontemperatuur : 230°C  
Ionen : zie bijlage 1



**BIJLAGE 3: IONENCHROMATOGRAMMEN VAN HET KALIBRATIE-EXTRACT**

## BIJLAGE 3: VERVOLG



## BIJLAGE 3: VERVOLG

