



Centrum pro výzkum  
toxických látek  
v prostředí

# Experimentální modely ekotoxicity pro bezobratlé živočichy

Klára Hilscherová  
RECETOX- Přírodovědecká fakulta MU Brno



INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Inovace tohoto předmětu je spolufinancována Evropským sociálním fondem a státním rozpočtem České republiky

# Bezobratlí živočichové

- Přítomnost a aktivita bezobratlých je naprosto rozhodující pro stav ekosystému.
- Bezobratlé najdeme ve všech ekosystémech.
- Bezobratlí tvoří významnou část celkové biomasy v terestrických i akvatických ekosystémech, mají nepoměrně vyšší druhovou bohatost oproti obratlovcům.
- Hrají významnou roli v potravním řetězci jako destruenti, ale i konzumenti prvního a druhého řádu, s čímž je spojená možná bioakumulace.
- Díky změnám habitatu při metamorfóze mohou zasahovat do více ekosystémů i během jednoho životního cyklu, díky čemuž mohou přijímat široké spektrum polutantů a přenášet je mezi jednotlivými ekosystémy.



# Testy ekotoxicity v půdě

hlístice



## Půdní testy s bezobratlými

Uspořádání : umělý substrát, vlhčená petriho miska, standardní nebo přírodní půda – různé nádoby...

- zpravidla 14 dní (letalita),  
56 dní – reprodukce ...

## Organismy

*Kroužkovci – žížaly, háďátka, roupice*

*Hmyz - Chvostoscoci (Collembola)*

roupice



žížaly



chvostoscoci



# TERESTRICKÉ PROSTŘEDÍ – konzumenti - bezobratlí

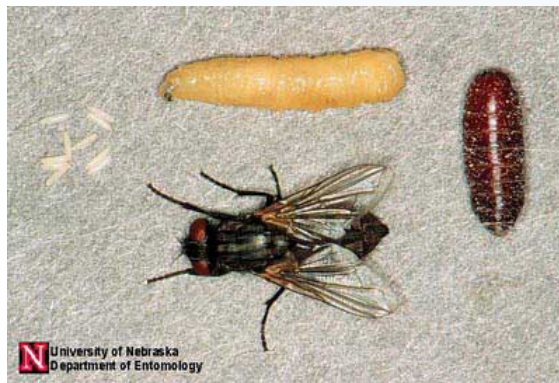
**Zejména pro testování biocidů**

## VČELY

- testování insekticidů
- dávkování v potravě



## Moucha domácí



Drosophila  
(hodnocení genotoxicity)





# Testy na včelách

- Stanovení toxicity pesticidů a jiných chemických látek pro včely
- Je-li expozice včel dané chemické látce pravděpodobná
- Cílové organismy se od užitečných příliš neliší
- Snaha minimalizovat škody
- Stupňované programy hodnocení nebezpečnosti pesticidů - postupný přechod od laboratorních zkoušek k semi-polním a polním experimentům
- **Včela medonosná** (*Apis mellifera*) je při studiu problematiky modelem i pro ostatní užitečný hmyz

## Čím se může včela otrávit?

- agrochemikálie
- voda
- ovzduší
- omyl
- zlý úmysl

## Toxicita:

- orální
- kontaktní
- sekundární



# Včely - Chov a krmení

- dobře větrané klícky
- 10 včel ve skupině (náhodně)
- ve tmě při teplotě  $25 \pm 2$  °C
- potrava – vodný cukerný roztok
- po podání zkušebních dávek potrava ad libitum

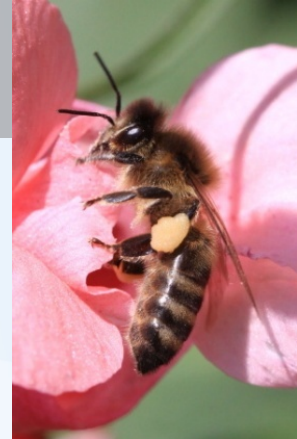


## Zkouška akutní orální toxicity

- NAŘÍZENÍ KOMISE (ES) č. 440/2008
- konzumace cukerného roztoku se zkoumanou látkou
- zaznamenání mortality po 4, 24 a 48 h
- pokud mortalita v kontrole nepřekročí 10% – možné prodloužení až na 96 hodin
- pokud na nosičích – emulgátory, organická rozpouštědla apod. (1%) - pro rozpouštědla samostatná kontrolní skupina



# Test akutní kontaktní toxicity



- NAŘÍZENÍ KOMISE (ES) č. 440/2008
- dospělé dělnice, klíčka po 10 ks
- zkušební látka - aplikace jako roztok v nosiči, tj. v organickém rozpouštědle (aceton, dimethylformamid, dimethylsulfoxid), nebo ve vodě se smáčedlem.
- samostatné kontrolní skupiny: voda a roztok s rozpouštědlem/nosičem.
- lokální aplikace: objem 1  $\mu$ l roztoku se aplikuje mikroaplikátorem na zádovou oblast hrudníku včely.
- pro aplikaci možná mírná narkotizace CO<sub>2</sub> nebo dusíkem.
- délka zkoušky: 48h; Pokud mortalita v kontrole nepřekročí 10%, možno prodloužit na 96 h. - záznamy 4/24/48/96 h



# Vyhodnocení testů na včelách

- výpočet příjmu látky jednou včelou
- porovnání s kontrolními skupinami
- vyhodnocení LD<sub>50</sub>
- Protokol o zkoušce
  - zkoušená látka (fyzikální a chemické vlastnosti)
  - testovací druh (název, plemeno, stáří, zdravotní stav)
  - zkušební podmínky (teplota, vlhkost, velikost a materiál klíček, příprava roztoků, datum)
  - Výsledky: mortalita pro každou koncentraci v každém čase (graf), hodnoty LD<sub>50</sub>, mortalita v kontrolních skupinách, jiné účinky (neobvyklé chování, rychlost spotřebování potravy..)

## Validita zkoušky:

- průměrná mortalita ve všech kontrolních skupinách  $\leq 10 \%$
- LD<sub>50</sub> pro standard toxicity odpovídá specifikovanému rozsahu





# Akutní toxicita pro včely

Absolutní toxicita v klíčkových pokusech je vyjádřena hodnotami LD50 a LT50 orální a kontaktní dorsální aplikace. Pro další hodnocení používáme vždy nižší ze získaných hodnot.

Dále hodnotíme podle této stupnice, zavedené dr. Atkinsem:

LD50 < 2  $\mu\text{g}/\text{včela}$  = vysoce toxické  
2 -11  $\mu\text{g}/\text{včela}$  = mírně toxické  
> 11  $\mu\text{g}/\text{včela}$  = relativně netoxické



# Stanovení toxicity pro včely

## Polní (stanové) pokusy



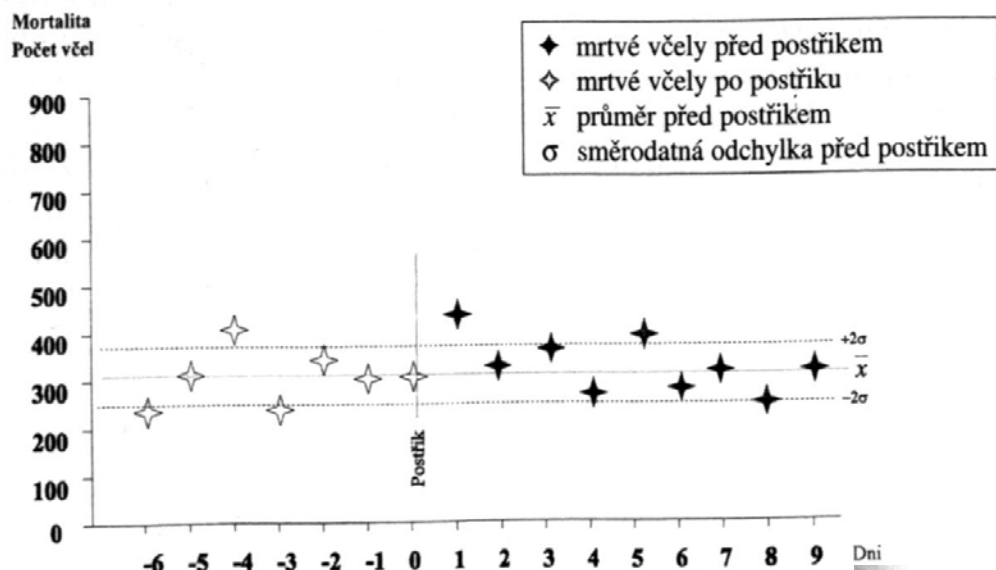
## Pokusy v proletové hale



Centrum pro výzkum  
toxických látek  
v prostředí

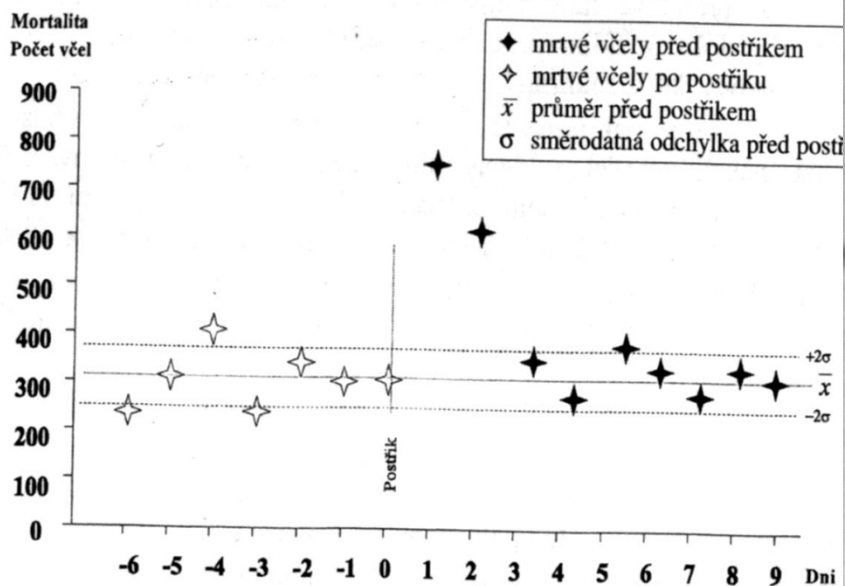
VÚ včelařský Dol,  
akreditovaná zkušební laboratoř

## Mortalita včel v proletové hale I - látky pro včely relativně neškodné

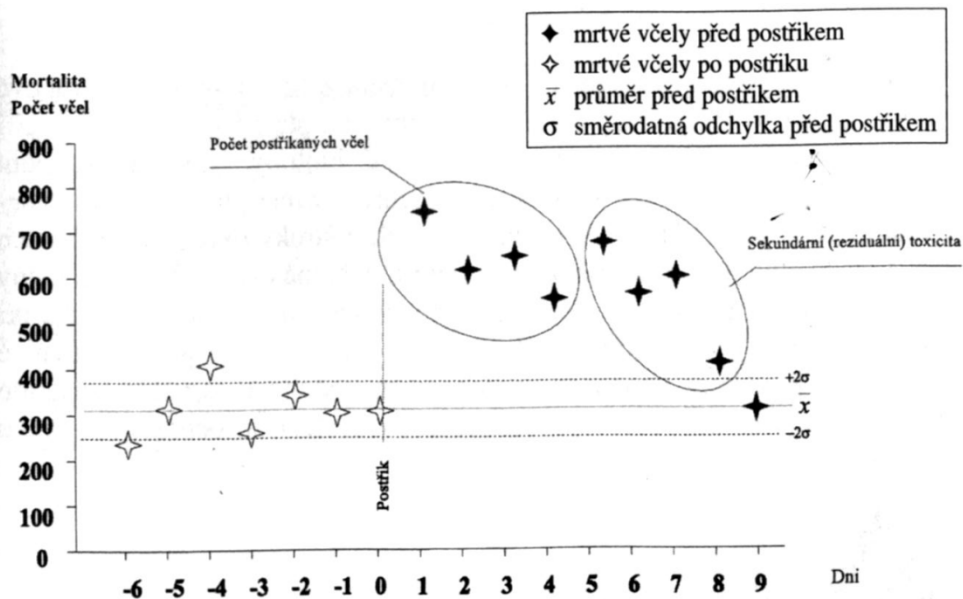


- akutní toxicita
- sekundární toxicita
- toxicita vůči vývojovým stadiím
- subletální účinky (orientace, změna vůně,...)

## Mortalita včel v proletové hale II - látky pro včely škodlivé



## Mortalita včel v proletové hale III - látky pro včely jedovaté





# Testy s vodními bezobratlými

Stanovení akutní či prolongované toxicity: chemických látek, výluhů z pevných matric průmyslových či komunálních odpadních vod povrchových nebo podzemních vod

**Table 1. Common and scientific names of invertebrates used for acute toxicity testing.\***

Order, genus, and species	Common name
<b>Anostraca</b>	Fairy shrimps
<i>Streptocephalus seali</i>	
<b>Cladocera</b>	Daphnids
<i>Simocephalus serrulatus</i>	
<i>Daphnia magna</i>	
<i>Daphnia pulex</i>	
<b>Ostracoda</b>	Seed shrimps
<i>Cypridopsis vidua</i>	
<b>Isopoda</b>	Sowbugs
<i>Asellus brevicaudus</i>	
<b>Amphipoda</b>	Scuds
<i>Gammarus pseudolimnaeus</i>	
<i>Gammarus lacustris</i>	
<i>Gammarus fasciatus</i>	
<b>Decapoda</b>	
<i>Oreanectes nais</i>	Crayfish
<i>Procambarus</i> sp.	Crayfish
<i>Palaeomonetes kadiakensis</i>	Glass shrimp

<b>Plecoptera</b>	<b>Stoneflies</b>
<i>Pteronarcella badia</i>	
<i>Pteronarcys californica</i>	
<i>Acroneuria</i> sp.	
<i>Classenia sabulosa</i>	
<i>Isoperla</i> sp.	
<i>Stenonema</i> sp.	
<b>Ephemeroptera</b>	<b>Mayflies</b>
<i>Hexagenia bilineata</i>	
<i>Baetis</i> sp.	
<b>Odonata</b>	
<i>Macromia</i> sp.	Dragonflies
<i>Ischnura ventralis</i>	Damselfly
<i>Lestes congener</i>	Damselfly
<b>Trichoptera</b>	<b>Caddisflies</b>
<i>Hydropsyche</i> sp.	
<i>Limnephilus</i> sp.	
<b>Diptera</b>	
<i>Tipula</i> sp.	Crane flies
<i>Chaoborus</i> sp.	Phantom midges
<i>Pentaneura</i> sp.	Midges
<i>Chironomus plumosus</i>	Midge
<i>Atherix variegata</i>	Snipe fly

\*The following life stages of invertebrates were tested: daphnids—first instar; crayfish—early instar; stonefly—first year class (1-20 mm long), second year class (20-40 mm long); and midge—fourth instar. All other invertebrates were designated as nauid, juvenile, or mature.



# Testy toxicity na vodních bezobratlích

## Normy testů na bezobratlých:

ČSN EN ISO, OECD, ASTM, US EPA, TNV, EEC, AFNOR

**Testy na korýších (Crustacea) - planktonní - nejčastější**

*Daphnia magna, D. pulex, Ceriodaphnia dubia, Artemia salina (mořská),  
Thamnocephalus platyurus*

**Testy na vířnících (Rotifera) - *Brachionus calyciflorus***

**Testy na kroužkvcích (Annelida) - *Tubifex tubifex***

**Testy na hmyzu (Insecta) - *Chironomus tentans***

**Testy na měkkýších (Mollusca)**

*Potamopyrgus antipodarum*

**Testy na bentických korýších (Crustacea)**

*Gammarus, Hyallela azteca*



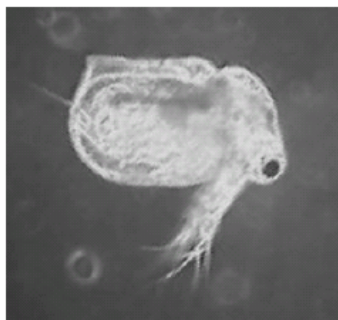
**Daphnia magna**



**Artemia salina**



**Ceriodaphnia dubia**



**Gammarus**



**Chironomus riparius**



# Hrotnatka velká (*Daphnia magna*)

Říše *Animalia* (živočichové) – kmen *Arthropoda* (členovci) –  
podkmen *Crustacea* (korýši) - třída *Branchiopoda* (lupenonožci) – řád  
*Cladocera* (perloočky) – čeleď *Daphniidae* (hrotnatkovití) – rod  
*Daphnia* (hrotnatka)

*Daphnia pulex* (hrotnatka obecná), *D. magna* (h. velká)

- zástupce zooplanktonu
- akutní i chronické testy
- běžně používaný modelový organismus

(OECD 1984)

- citlivost k toxikantům
- rychlá reprodukce
- determinované toxikologické parametry
- rychlý životní cyklus
- snadná kultivace
- biochemické markery



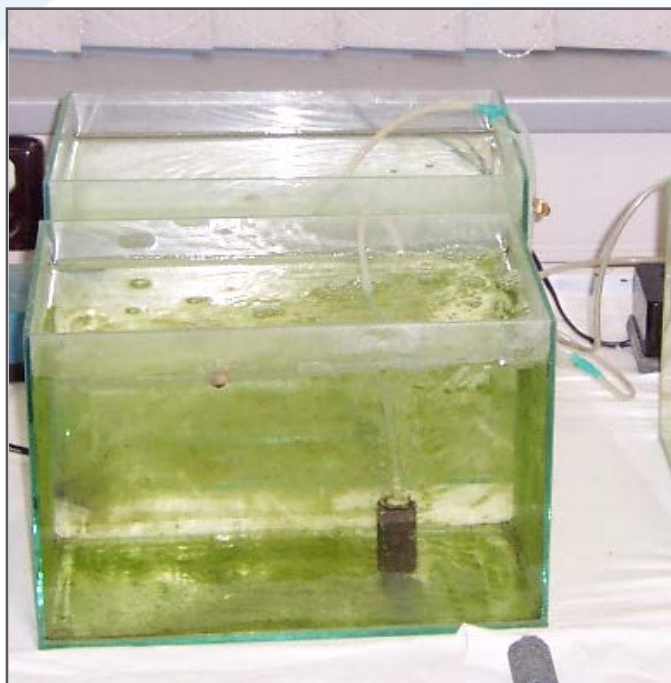
# Normy testů s *Daphnia magna*

- ČSN ISO 6341 (75 7751) Jakost vod – Zkouška inhibice pohyblivosti *Daphnia magna* Straus (Cladocera, Crustacea) – Zkouška akutní toxicity
- ČSN ISO 10706 (75 7752) Jakost vod – Stanovení chronické toxicity látek pro *daphnia magna* Straus (Cladocera, Crustacea)
- ISO 6341/1996 Water quality - Determination of the inhibition of the mobility of *Daphnia magna* Straus (Cladocera, Crustacea) - Acute toxicity test
- ISO 1070/2000 Water quality - Determination of long term toxicity of substances to *Daphnia magna* Straus (Cladocera, Crustacea)
- OECD 202 *Daphnia* sp. Acute Immobilisation Test (Updated Guideline, adopted 4th April 1984)
- OECD 211 *Daphnia magna* Reproduction Test (Original Guideline, adopted 21st September 1998)

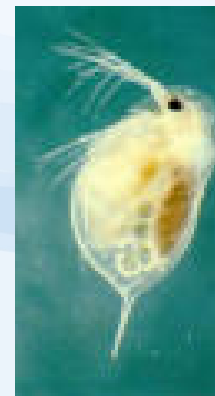




# Permanentní laboratorní chov *Daphnia magna*



- **kultivační místnost**
- **stálá teplota  $20 \pm 2^{\circ}\text{C}$**
- **stálá fotoperioda  
16h světla / 8h tmy**
- **stálé pH**
- **kultivační médium M4**
- **pravidelné krmení  
směsí řas**



3 – 5 mm dlouhý, převážně planktonický sladkovodní živočich dospívají během 6 - 10 dní, množí se partenogeneticky, životnost až 56 dní při  $20^{\circ}\text{C}$



# Akutní test na *Daphnia magna*

Cíl: určení počáteční koncentrace, která v testu imobilizuje 50% jedinců *Daphnia magna*

## Podmínky akutního testu:

- jedinci mladší 24 hodin, získaní partenogenezí
- expozice 24/48 h, bez aerace, bez krmení, bez úpravy pH
- standardní médium ( $\text{CaCO}_3$ ,  $\text{MgSO}_4$ ,  $\text{NaHCO}_3$ ,  $\text{KCl}$ )
- bez osvětlení nebo 16 h světla / 8 h tmy, teplota  $20^\circ\text{C} \pm 2^\circ\text{C}$
- pH 6 - 9 (změna během testu  $\text{max.} \pm 1,5$ )
- během testu měříme pH, teplotu,  $\text{O}_2$
- rozpuštěný kyslík  $\geq 2\text{mg/l}$  /  $\geq 3\text{mg/l}$
- referenční látka: dichroman draselný

## Zpracování a příprava vzorků vody

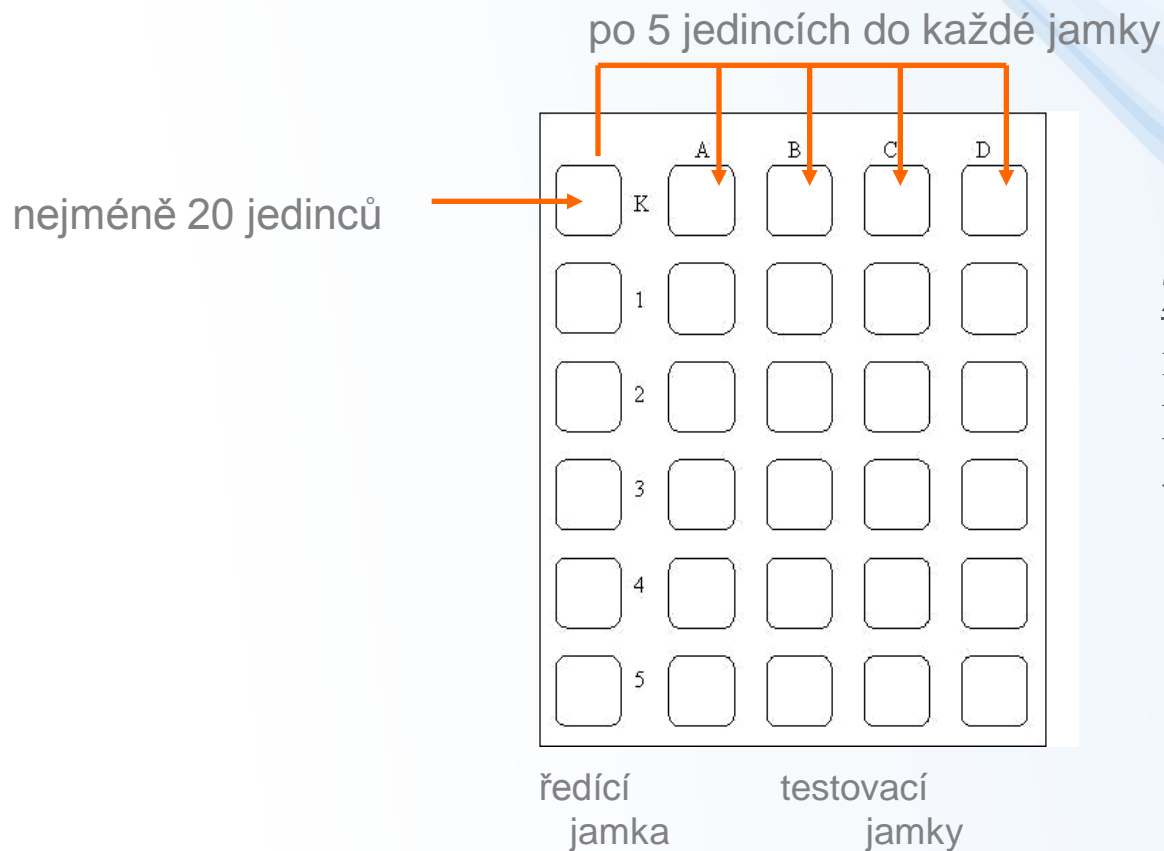
- Láhve se naplní vzorkem, aby se zamezilo přístupu vzduchu.
- Zkouška toxicity se provede co nejdříve po odběru, nejpozději do 6 hod. Pokud není možné tento interval dodržet, vzorek se na místě odběru zchladí na  $+4^\circ\text{C}$  [nebo zmrazí na  $-20^\circ\text{C}$ ]. V tomto případě musí být vzorek zpracován do 48 hod.



# Vlastní zkouška:

Nejméně: 20 jedinců na koncentraci (4x5ml/5ks),  
5 organismů na jamku či nádobku

- nádobka 5-10ml/ks (30 jamková destička (10 ml)) - 2 ml testovaného roztoku na jedince



Zkoušené roztoky:  
min. 5 koncentrací +  
kontrola (testovaná látka  
+ ředící médium)



**Sledovaný parametr:** imobilizace po 24, 48 hodinách - počítáme mobilní jedince  
- kritérium imobilizace: jedince, kteří nejsou schopni se rozplavat ani po 15s  
mírném zamíchání považujeme za imobilizované, i kdyby ještě pohybovali  
tykadly

### **Platnost výsledků = validita testu**

Koncentrace rozpuštěného kyslíku na konci zkoušky je větší anebo se rovná  $2 \text{ mg.l}^{-1}$   
Procento imobilizace kontrolních vzorků je menší než nebo se rovná 10%  
24h-EC50i pro dichroman draselný je v rozsahu od 0,6 do  $1,7 \text{ mg.l}^{-1}$

### **Vyjadřování výsledků**

#### Hodnocení:

Počet imobilních jedinců

počáteční inhibiční koncentrace - hodnoty EC50 (pro 24h a 48h)

popř. nejnižší c pro 100% imobilizaci a nejvyšší c pro 0% imobilizaci

Hodnoty 24h-EC50i, 48h-EC50i a limity odpovídající 0% a 100% imobilizace se vyjadřují:

U odpadních vod v procentech ředění

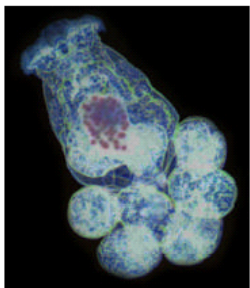
U chemických látek v miligramech na litr





# ALTERNATIVNÍ MIKROBIOTESTY ("toxkity") s bezobratlými

[www.microbiotests.be](http://www.microbiotests.be)



*\*Test organisms are included in the kits as "dormant eggs (cysts)" which can be hatched "on demand"*

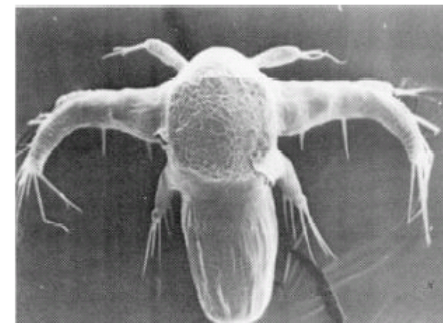
## **ROTOXKIT F** *chronic*

Contains all the materials to perform three 48h reproduction assays



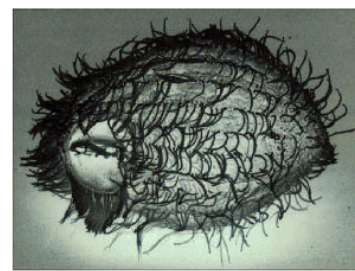
## **THAMNOTOXKIT F™** *MICROBIOTESTS*

With the crustacean  
*Thamnocephalus platyurus*



## **PROTOXKIT F™** *MICROBIOTESTS*

With the ciliate protozoan  
*Tetrahymena thermophila*



# MIKROBIOTESTY

<http://www.microbiotests.be/>

- Výhody: miniaturizace, zkrácení doby inkubace a tím i zjednodušení
- Možnost dlouhodobého uchovávání testovacích organismů ve formě kryptobiotických klidových stádií, v lyofilizovaném nebo imobilizovaném stavu.
- Organizmy se před použitím v testech uvedou do aktivního stavu.
- Synchronně vylíhlí jedinci jsou uniformní a pocházejí z geneticky přesně definovaných zásobních kultur.
- V současnosti jsou mikrobiotesty komerčně dostupné v podobě tzv. toxkitů



# Mikrobiotesty

**DAPHTOXKIT FTM magna, DAPHTOXKIT FTM pulex:** 24-48h test akutní toxicity pro korýše *Daphnia magna* a *Daphnia pulex* (odpovídá OECD a ISO normám)

**CERIODAPHTOXKIT FTM:** 24 h test akutní toxicity pro korýše *Ceriodaphnia dubia* (odpovídá USEPA normě)

**THAMNOTOXKIT FTM:** 24 h test akutní toxicity pro korýše *Thamnocephalus platyurus* (Test s *Thamnocephalem* u nás normován TNO)

**OSTRACODTOXKIT FTM:** 6 denní chronický test toxicity (mortalita/inhibice růstu) s korýšem *Heterocypris incongruens*. První kontaktní mikrobiotest pro kontaminované sedimenty nebo půdy

**ROTOXKIT FTM:** 24 h test akutní toxicity pro vířníka *Brachionus calyciflorus* (odpovídá standardní normě ASTM E1440-91).

**ROTOXKIT FTMshort –chronic:** 48h krátký-chronický (reprodukční) test s vířníkem *Brachionus calyciflorus* (odpovídá francouzské normě AFNOR)

**PROTOXKIT FTM:** 24h chronický (inhibice růstu) test toxicity pro prvoka *Tetrahymena thermophila*. Metodika pro odpovídající test je vyvíjena v OECD.

**RAPIDTOXKIT (tm):** Hodinový test toxicity s larvami korýše *Thamnocephalus platyurus* pro rychlou detekci kontaminace vody.



# Mikrobiotesty

## Thamnotoxkit

- Testovací organismus *Thamnocephalus platyurus*
- Uchovávání: klidová stádia
- Doba líhnutí: 20 hod., 4000 lx, 20°C
- Inkubace: 24 hod., 4000 lx, 20°C
- Vyhodnocení: mortalita, 24 LC<sub>50</sub>

Výhody: 20 h líhnutí, větší, citlivý organismus, expozice 24-48 h, srovnatelné výsledky s dafnií (+ citlivější) i zakalené/zabarvené vzorky, je v TNV

Obdobně CERIODAPHTOX  
*Ceriodaphnia dubia*





# ODVĚTVOVÁ TECHNICKÁ NORMA VODNÍHO HOSPODÁŘSTVÍ

MZe ČR

## MIKROMETODA STANOVENÍ AKUTNÍ TOXICITY NA KORÝŠI *THAMNOCEPHALUS PLATYURUS*

TNV 75 7754

	Obsah	Strana
1.	Předmluva.....	1
2.	Předmět normy.....	2
3.	Termíny, definice a zkratky.....	2
4.	Podstata zkoušky.....	3
5.	Materiály a chemikálie.....	3
6.	Přístroje a pomůcky.....	4
7.	Příprava vzorků zkoušené vody.....	4
8.	Postup zkoušky.....	5
9.	Vyjadřování výsledků.....	7
10.	Protokol o zkoušce.....	7
11.	Příloha A (informativní) - Korýš <i>Thamnocephalus platyurus</i> .....	8
12.	Přílohy B (informativní) - Limitní hodnoty pro <i>Thamnocephalus platyurus</i> .....	9
13.	Příloha C (informativní) - Literatura.....	10



# Rotoxkit F



- Testovací organismus:  
*Brachionus calycifloris* (vodní vířník)
- Uchování: klidová stádia, cysty
- Doba líhnutí: 18 hod., 20°C, 4000lx
- Design: 6 opakování, 6 koncentrací v jedné destičce, jamka á 0,3 ml
- Inkubace: 24 hod., 20°C, 4000lx
- Vyhodnocení: mortalita, 24 LC<sub>50</sub>

**Výhody:** Domácí běžný druh, přídatná informace

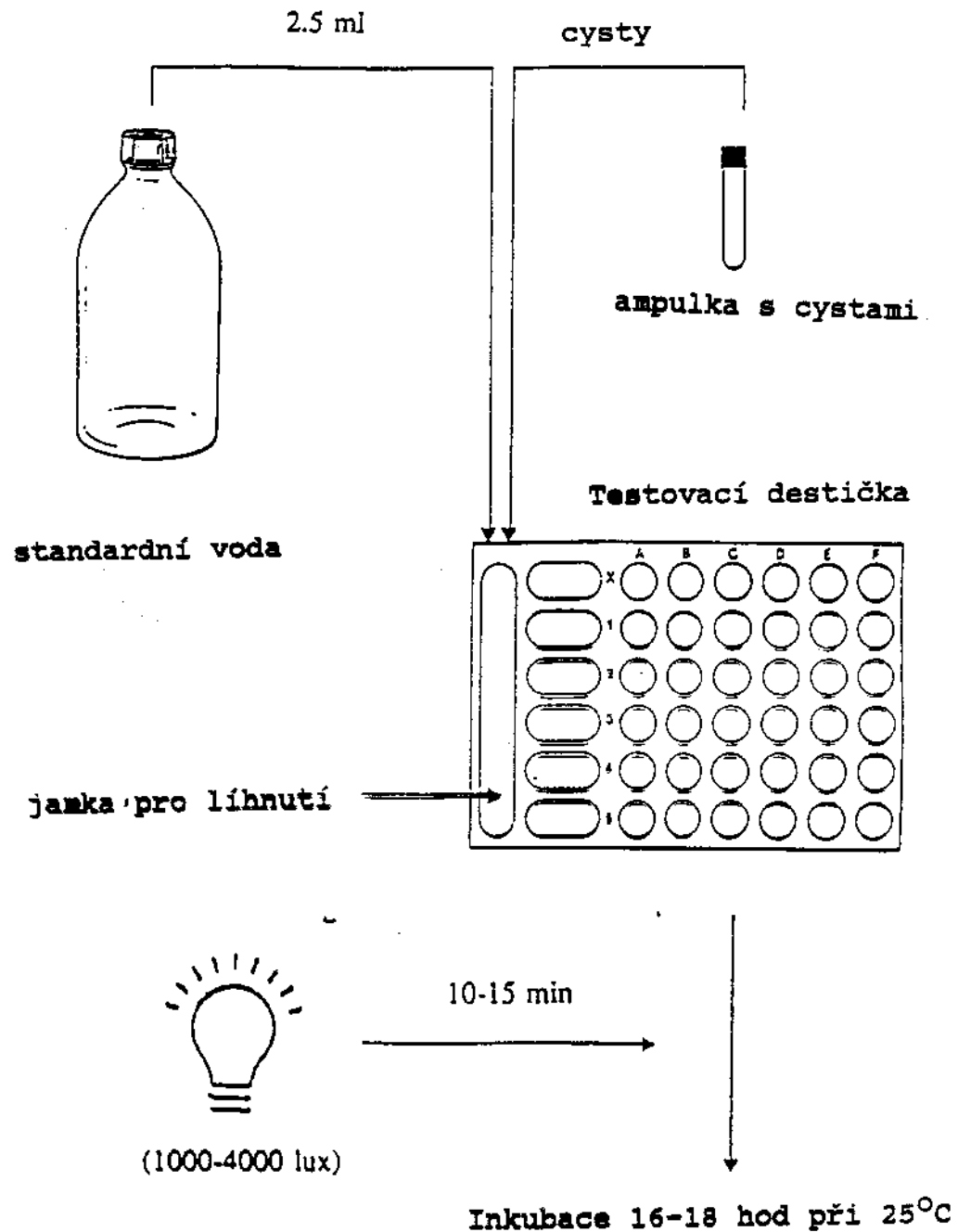
**Nevýhody:** Malý, většinou méně citlivý

**Závěr:** zajímavý doplněk testů toxicity, není nutný, je-li v baterii korýš

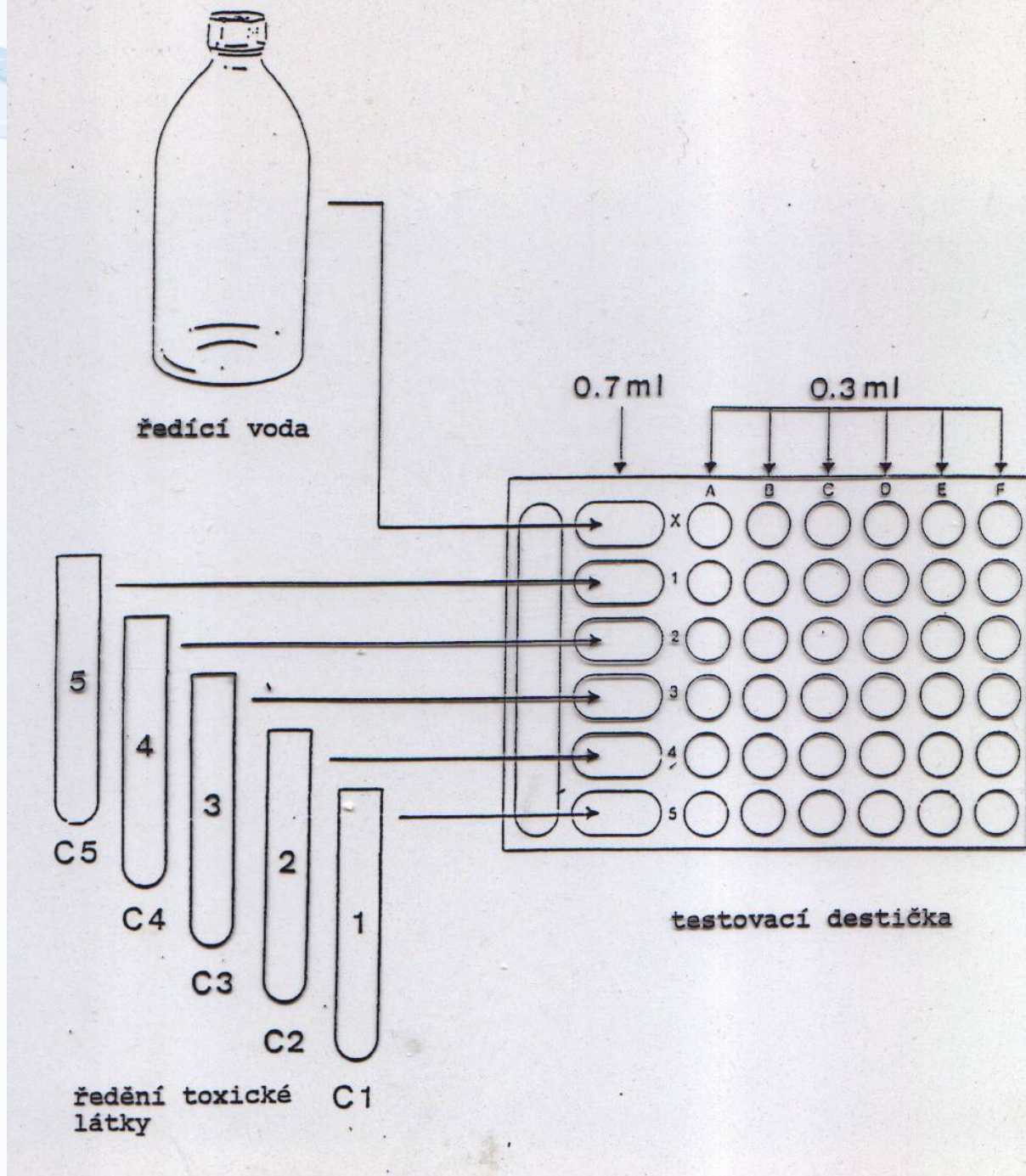
Obdobně Protoxkit s prvokem *Tetrahymena thermophila*



# Líhnutí cyst vířníků

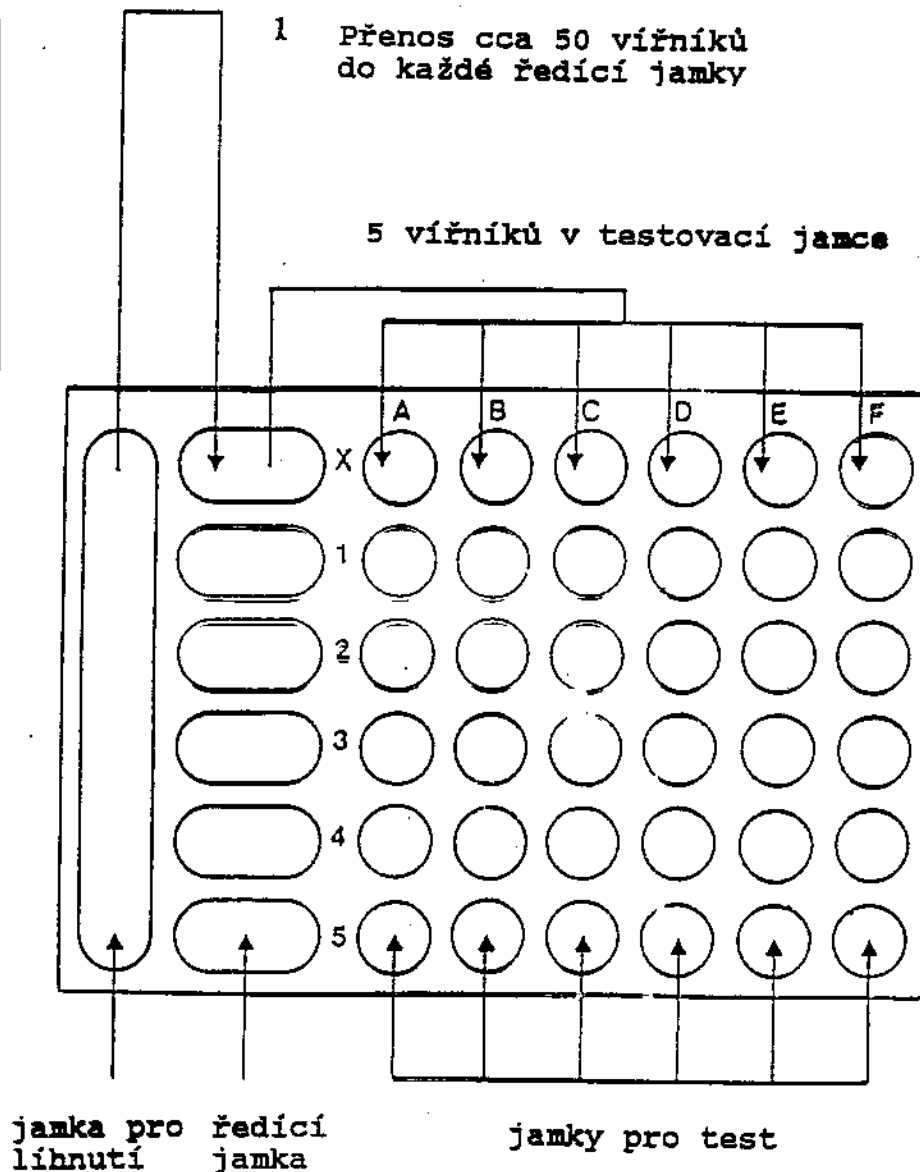


# Plnění testovací destičky





# Přenos vířníků do testovacích jamek



# Daphtoxkit pulex

## Výhody

- Jako ISO, OECD
- Z klidových stádií

## Nevýhody

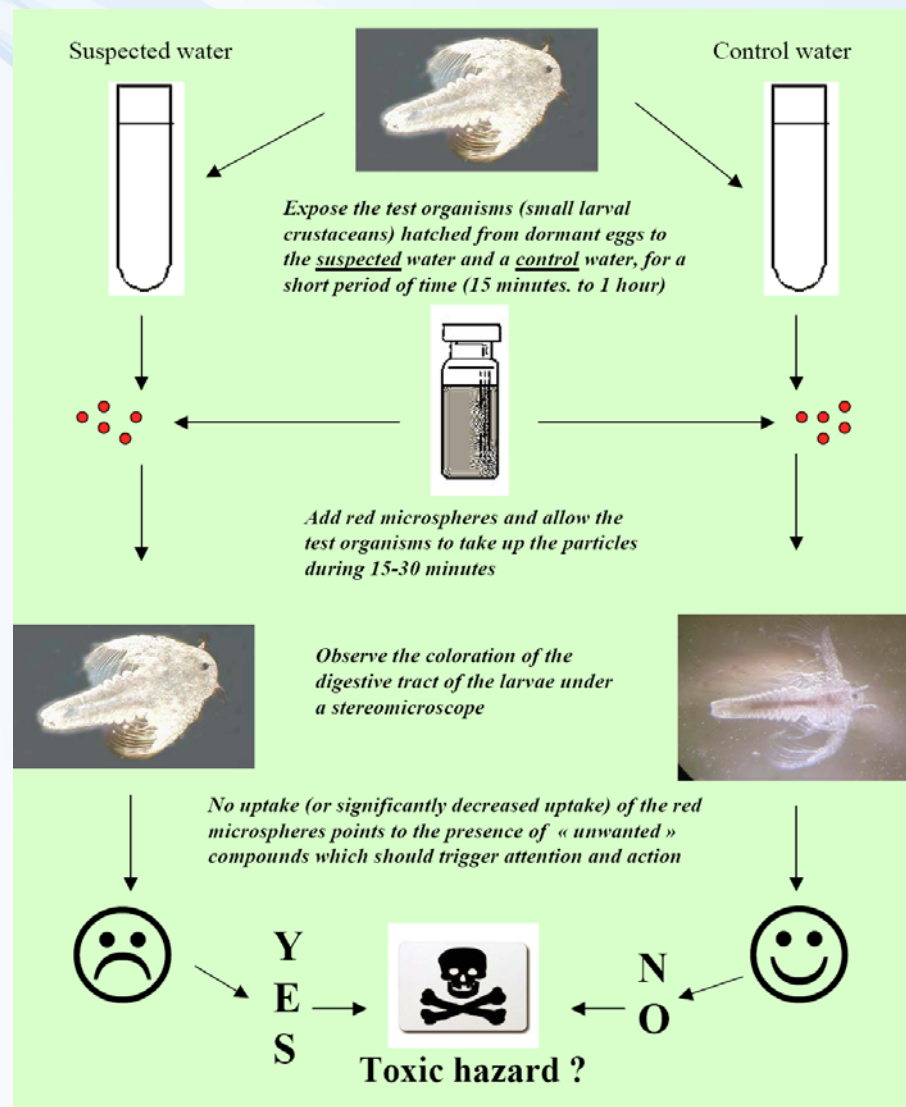
- 3 dny líhnutí
- Nevyrovnané líhnutí
- Problémy se skladováním
- Povrchové tenze - neplavou

**Závěr:** zatím není zcela vyladěný



# RAPIDTOXKIT

- Test s nejrychlejší odpovědí
- „jídelní test“ – sledováno ovlivnění příjmu potravy stresem (toxickou látkou)
- Testovací organismus: *Thamnocephalus platyurus*
- Uchování: klidová stádia, cysty
- Doba líhnutí: 30-45 hod., 25°C, 4000lx
- Inkubace: 15-60min, 25°C, 4000lx
- Pak přidány červeně obarvené mikrospory (potrava), inkubace 15-30 min
- Vyhodnocení: pod mikroskopem zhodnocen příjem potravy v jednotlivých expozičních variantách – hodnocena inhibice příjmu mikrospor v porovnání s kontrolou



# Testy toxicity na korýších/vířnících

## VALIDITA:

Výsledky testu jsou považovány za platné, když

- Koncentrace rozp. kyslíku neklesla pod 60% nasycení
- Koncentrace testované látky neklesla pod 80%
- Mortalita kontrolního vzorku nepřesáhla 10%
- Zjištěná koncentrace  $LC_{50}$  je v souladu se standardy





# PŮDA + SEDIMENTY

## Mikrobiotest - **OSTRACODTOXKIT FTM:**

6 denní chronický test toxicity (mortalita/inhibice růstu) s korýšem *Heterocypris incongruens*.

Kontaktní test v mikrodiskách 3x2 jamky (objem 1 ml).

10 jedinců na jamku,

Uchování: klidová stádia, cysty

Doba líhnutí: 52 hod., 25°C, 4000lx

Inkubace: 6 dní, 25°C, 4000lx

Vyhodnocení: mortalita, 24 LC50, růst

## **OSTRACODTOXKIT F™** *MICROBIOTESTS*

**FOR SEDIMENT TOXICITY TESTING**

With the  
benthic crustacean  
*Heterocypris  
incongruens*



# Testy toxicity s bezobratlými

## Ekonomické hodnocení

(orientační ceny bez cla a dopravy)

- Rotoxkit, Thamnoto..... 1000Kč
- Daphtoxkit ..... 1300Kč
- Algaltoxkit .....4300Kč
- ECHA Biocide monitor ..... 200Kč
- MetPad ..... 500Kč
- Toxichromotest (SedimentChromoPad),  
Toxichromotest .....1000Kč



# Chronické testy s vodními bezobratlými živočichy

## Akvatické testy

- Reprodukční test s hrotnatkou *Daphnia* spp. (ISO 1070/2000)
- Test přežívání a reprodukce s břichatkou *Ceriodaphnia dubia* (USEPA, 1989)
- Chronické biotesty s vidlonožci (*Mysidacea* – řád korýšů z podtřídy rakovců) – mořští, pronikají i do brakických a sladkých vod

## Sedimentové testy

10-denní test přežívání a růstu s různonožcem *Hyalella azteca* (USEPA, 2000)

42-denní test přežívání, růstu a reprodukce s různonožcem *Hyalella azteca* (USEPA, 2000)

10-denní test přežívání a růstu s pakomárem *Chironomus tentans* (USEPA, 2000)

Celoživotní (Life-cycle) test pro hodnocení účinků kontaminace sedimentů s pakomárem *Chironomus tentans* (USEPA, 2000)



# Chronický test na *Daphnia magna*



## ČSN ISO 10706 Jakost vod - Stanovení chronické toxicity látek pro *Daphnia magna* Straus (Cladocera, Crustacea)

- organismy mladší 24h
- 10 organismů na koncentraci
- individuálně v 50ml media M4/kádinku
- médium výměna 3x týdně
- expozice 21 dní
- teplota  $20 \pm 2^{\circ}\text{C}$
- pH 6-9 ( $\pm 1,5$ )
- rozpuštěný  $\text{O}_2 > 3\text{mg/l}$
- fotoperioda 16 h světla / 8 h tmy
- krmení směs řas

Jednou týdně:  $\text{O}_2$ , teplota, tvrdost a pH v médiu, kontrolních nádobách a u nejvyšší zkušební koncentrace.





# Příprava média Elendt M4

Zásobní roztoky



Roztok I  
(stopové prvky)

$\text{SrCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$        $\text{H}_3\text{BO}_3$   
 $\text{MnCl}_2 \cdot 4\text{H}_2\text{O}$        $\text{LiCl}$   
 $\text{ZnCl}_2$                $\text{RbCl}$   
 $\text{CoCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$        $\text{NaBr}$   
 $\text{Na}_2\text{SeO}_3$              $\text{KI}$   
 $\text{CuCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$        $\text{NH}_4\text{VO}_3$

Thiamin  
hydrochlorid,  
Biotin,  
Cyanocobalamin



Roztok II.

(makroživiny  
vitamíny)

$\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ ,  $\text{NaHCO}_3$ ,  $\text{NaNO}_3$   
 $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ ,  $\text{KH}_2\text{PO}_4$ ,  
 $\text{KCl}$ ,  $\text{K}_2\text{HPO}_4$ ,  $\text{Na}_2\text{SiO}_3 \cdot 9\text{H}_2\text{O}$



## Zkušební roztok a zkušební koncentrace

Zkušební koncentrace se připravuje alespoň v pěti variantách s faktorem <math>3,2</math> (geometr. řada)

$$c_n = c_0 * q^n \quad n = 1, 2, 3, \dots$$

Rozptyl koncentrací se nastavuje podle cíle testu:

- LOEC/NOEC
- $EC_x$

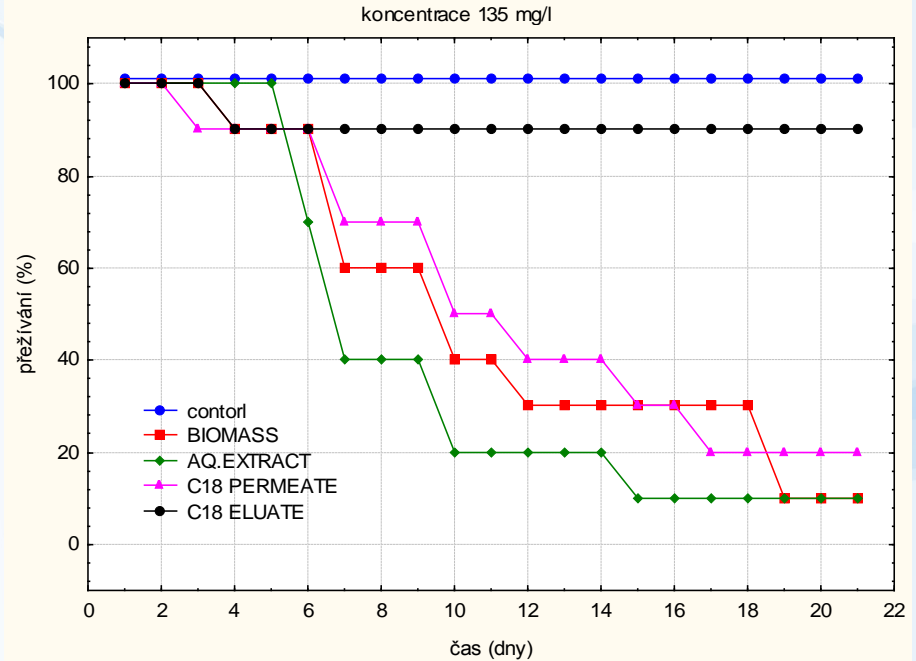
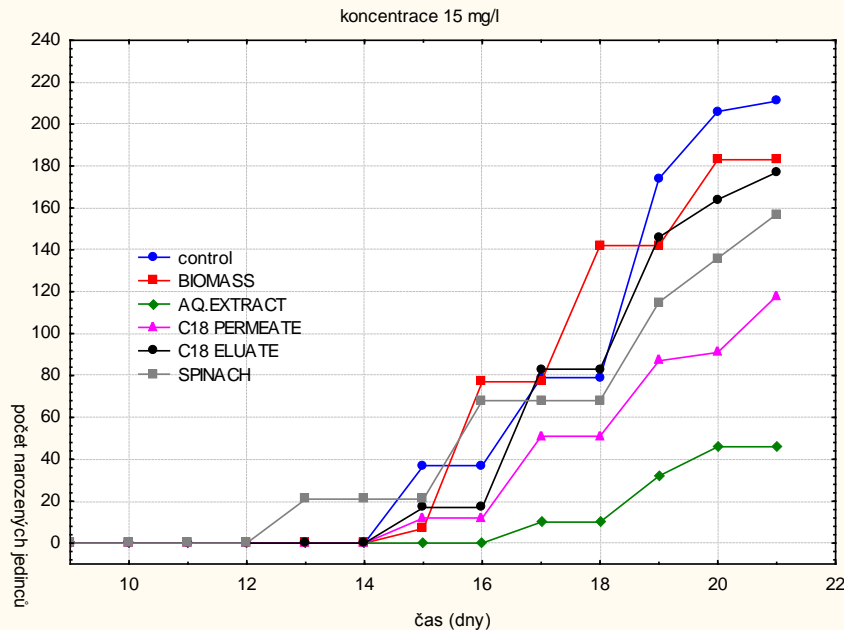
Nepoužívá se koncentrace se statisticky významným účinkem na přežití dospělců -> toxicita pro reprodukci a mortalitu

Rozpouštědla a dispersanty do 0,1 ml/l, lépe je nepoužívat



# Sledované parametry

- Mortalita, přežívání
- Reprodukce
- Počet narozených juvenilů
- Den první reprodukce
- Chování - způsob pohybu



- další parametry (zbarvení, tukové kapénky, velikost gonád)
- měření délky matečných organismů na konci zk.
  - velikost a počet potomků jednoho organismu
  - počet potracených plůdků,...



# Testy toxicity s bezobratlými

## Závěr

- pro konkrétní případ, vzorek a problém může zkušený ekotoxikolog vybrat vhodnou kompozici detekčního systému
- akutní testy toxicity jsou jednou z několika součástí systému hodnocení
  - chemické analýzy
  - struktura zoocenoz a fytocenoz
  - biokumulace a biokoncentrace
  - QSAR
  - biomarkery
  - atd...







INVESTICE DO ROZVOJE VZDĚLÁVÁNÍ

Inovace tohoto předmětu je spolufinancována  
Evropským sociálním fondem a státním rozpočtem  
České republiky



Centrum pro výzkum  
toxických látek  
v prostředí