

## **Kryteria przyjęcia próbek do Pracowni Bakteriologii Ogólnej**

- Próbki do badań powinny być dostarczone w jałowych, szczelnie zamkniętych opakowaniach i starannie oznakowane.
- Pobrane próbki należy dostarczyć do laboratorium niezwłocznie. Jeżeli próbek nie można wysłać do laboratorium w ciągu 24 godzin od pobrania, przechowuje się je w chłodziarce.
- Podczas transportu należy chronić próbki przed temperaturą przekraczającą 25°C oraz działaniem promieni słonecznych.
- Próbki nie mogą być dostarczone w stanie zamrożonym.
- Do próbek należy dołączyć prawidłowo wypełnione zlecenie i/lub dokumentację dodatkową.

### **Próbki do badań laboratoryjnych w kierunku *Salmonella* poza Krajowym Programem Zwalczania *Salmonella*:**

1. Próbką kału
  - z każdego obiektu/kurnika powinna być pobrana osobna próbka kału o masie minimum 60 g
2. Wymazy podeszwowe ze ściółki:
  - próbka zbiorcza (2 wymazy podeszwowe)
3. Wymazy powierzchniowe z zakładów wylęgu drobiu (ZWD) na czystość powierzchni:
  - badanie w kierunku ogólnej liczby bakterii
  - badanie w kierunku obecności *Salmonella*

**Zgodnie z:** Instrukcja Nr 51 z 01.04.1980 r. (Nr WETz.X.4401-. 20/80). Min. Roln.-Dep. Wet. dot. bakteriologicznego badania czystości zakładów wylęgowych oraz Dz.U. 2013 poz. 1301, Dz.U. 2014 poz. 1332, z późn. zm. - Rozporządzenie Ministra Rolnictwa i Rozwoju Wsi z dnia 27 września 2013 r. w sprawie wprowadzenia szczegółowych wymagań weterynaryjnych mających zastosowanie do drobiu i jaj wylęgowych.

4. Wymazy powierzchniowe pobierane z jednego obiektu/kurnika:
  - 4 wymazy powierzchniowe z podłoża
  - 4 wymazy powierzchniowe z kątów narożnych
  - 3 wymazy z urządzeń do karmienia
  - 2 wymazy z systemu wentylacyjnego
  - 2 wymazy z magazynu jaj
5. Wymazy z kloaki/wymazy z odbytu świni i bydła:
  - od każdej sztuki osobny wymaz pobrany do jałowej probówki
  - w przypadku wymazów z kloaki z jednego stada można utworzyć próbkę zbiorczą składającą się maksymalnie z 30 wymazów
6. Próbki od piskląt jednodniowych (wstaw piskląt)
  - wyściółka wraz z mekonium z 10 pojemników transportowych z każdej dostawy (po 25 g z pojemnika) lub
  - wymazy powierzchniowe z dna 10 pojemników transportowych (w przypadku pojemników bez wyściółki) lub
  - pisklęta padłe (w tym również w czasie transportu) nie więcej niż 20 szt.

7. Zamarłe zarodki:

- próbka zbiorcza stanowi maksymalnie 10 szt. jaj z zamarłymi zarodkami, nieuszkodzonymi, dostarczonymi na wytlaczankach, starannie opakowanych,

8. Jaja świeże:

- 10 szt. jaj świeżych nieuszkodzonych, dostarczonych na wytlaczankach, starannie opakowanych

## **Próbki w kierunku pałeczek *Salmonella Gallinarum* (biowar *Gallinarum* i *Pullorum*)**

a) **W zakładzie utrzymującym drób należy pobrać następujące próbki:**

- tkanki pobrane po śmierci zwierzęcia, w szczególności z wątroby, jelita, jajnika, jajowodu oraz połączenia krętniczko-kątniczego;
- próbki środowiskowe;
- wymazy z kloaki żywych ptaków, w szczególności tych, które wydają się być chore lub tych, które wskazano jako wysoce seropozytywne (liczba ptaków od których należy pobrać próbki/liczba próbek środowiskowych – 60)

b) **W wylęgarni należy pobrać następujące próbki:**

- pisklęta, które się nie wykluły (tj. zarodki zamarłe w skorupce);
- kurczęta drugiej kategorii (10 kurcząt drugiej kategorii i 10 kurcząt zamarłych w skorupce z każdego stada pochodzenia obecnego w inkubatorze w dniu pozyskiwania próbek albo 20 kurcząt drugiej kategorii z każdego stada pochodzenia obecnego w klujniku w dniu pozyskiwania próbek);
- smółka kurcząt (jedną próbkę zbiorczą puchu i smółki od piskląt z każdego inkubatora);
- puch lub pył z wylęgarni oraz ze ścian wylęgarni.

## **Próbki do badań bakteriologicznych**

**Padłe ptaki, ssaki, wycinki narządów wewnętrznych, zeszkrobiny, wymazy (skóra, uszy, pochwa, nos itp.), kał, kałomocz gołębi, mocz, mleko i inne**

Materiał do badań bakteriologicznych powinien być dostarczony do laboratorium:

- w jak najkrótszym czasie od pobrania, najlepiej w warunkach chłodniczych,
- w starannie oznakowanym, szczelnie zamkniętym jałowym opakowaniu (np. wymazówka, probówka, strzykawka, płytka Petriego, jałowy woreczek do próbek);

Materiał do badań bakteriologicznych powinien być pobrany w sposób uniemożliwiający zanieczyszczenie mikroflorą postronną.

Próbki powinny być pobrane od zwierząt nieleczonych lub po upływie karencji leku.

Do próbek należy dołączyć prawidłowo wypełnione zlecenie i/lub dodatkową dokumentację.

### **NASIENIE (świeże lub mrożone)**

**Zgodnie z:** Instrukcją nr 49 z 09.12.78 r. Min. Roln.-Dep. Wet. dot. mikrobiologicznego bad. nasienia buhajów

a) **Nasienie świeże**

- próbki w starannie oznakowanych, szczelnie zamkniętych jałowych opakowaniach, opisane i transportowane w warunkach chłodniczych, w jak najkrótszym czasie od pobrania;

b) **Nasienie mrożone**

- próbki w starannie oznakowanych, szczelnie zamkniętych, jałowych opakowaniach, opisane i zdeponowane w kontenerze z ciekłym azotem;

## BRUCELOZA

**Zgodnie z:** Instrukcją nr 46/2003 Gł. Lek. Wet. z dn. 25.08.2003r. Nr GIW z VII.420/lab-23/2003

Materiał do badań powinien być dobrze zapakowany w szczelnie zamknięte pojemniki, każda próbka powinna znajdować się w oddzielnym pojemniku. Pobrany materiał powinien być dostarczony w jak najkrótszym czasie (24 h) w stanie schłodzenia 2-4 °C. Jeśli natychmiastowe dostarczenie poronionego płodu nie jest możliwe, należy pobrać do jałowych pojemników wycinki następujących tkanek: wątroba, śledziona, płuca oraz zawartość żołądka płodu. Następnie pobrane próbki należy przechowywać w temperaturze poniżej - 20°C i w takim stanie dostarczyć do ZHW.

## Próbki do badań w kierunku zgnilca amerykańskiego (*Paenibacillus larvae*)

### 1. Próbki od rodzin pszczelich wykazujących objawy kliniczne zgnilca amerykańskiego pszczoł

#### • Plastry lub ich wycinki

- próbka o powierzchni około 20 cm<sup>2</sup> (zawierająca możliwie jak najwięcej komórek z chorym czerwem – w miarę możliwości bez miodu)
- każda próbka powinna być oddzielnie zawinięta w papier i oznakowana, następnie próbki należy umieścić w kartonowym pudełku zabezpieczającym próbki przed zgnieceniem
- do pakowania NIE NALEŻY używać materiałów utrudniających przepływ powietrza, które sprzyjają rozwojowi pleśni tj. torby plastikowe, folia aluminiowa, opakowania metalowe i szklane
- przechowywanie i transport – temperatura poniżej 0°C, nie później niż przed upływem 24 godzin od pobrania

### 2. Próbki od rodzin pszczelich niewykazujących objawów klinicznych zgnilca amerykańskiego pszczoł

#### • Próbki miodu/ zapasów pokarmu

- próbka około 50g miodu (40 ml) - miejscem rekomendowanym do pobrania próbek miodu z pnia pszczelego są plastry z czerwem
- próbki należy pobrać jednorazowymi łyżeczkami lub szpatułkami do czystych, plastikowych lub szklanych pojemników, zamykanych szczelnym przykryciem
- przechowywanie i transport – temperatura pokojowa lub warunki chłodnicze

#### • Próbki pszczoł

- próbka składająca się z co najmniej 30 uśmierconych pszczoł
- pobiera się poprzez strząsanie lub zmiatanie owadów (najlepiej z plastrów z czerwem)
- próbki powinny być zapakowane do papierowych kopert lub pojemników
- przechowywanie i transport – zamrożone lub umieszczone w 70% roztworze etanolu

## Próbki do badań w kierunku zgnilca europejskiego (*Melissococcus plutonius*)

- próbka o powierzchni około 20cm<sup>2</sup> (zawierająca możliwie jak najwięcej komórek z chorym czerwem)
- każda próbka powinna być oddzielnie zawinięta w papier i oznakowana, następnie próbki należy umieścić w kartonowym pudełku zabezpieczającym próbki przed zgnieceniem
- do pakowania nie należy używać materiałów utrudniających przepływ powietrza, które sprzyjają rozwojowi pleśni tj. torby plastikowe, folia aluminiowa, opakowania metalowe i szklane
- przechowywanie i transport – temperatura poniżej 0°C