

Struttura: SOC Laboratorio Analisi	Tipo di documento: ALLEGATO	Codice: ALL05 di PP 37-LAB 01	
Titolo documento: Pus, liquidi versamento, liquor: raccolta, conservazione, trasporto per indagini microbiologiche	Pagina 1 di 4	Revisione: 00	Data: 08/03/2021
Redatta da: Dirigente Biologo SOC Laboratorio Analisi	Approvata da: Direttore SOC Laboratorio Analisi	Validata da: Responsabile Governo Clinico Qualità Appropriatezza Rischio Clinico	

PUS, LIQUIDI VERSAMENTO, LIQUOR

Pus/liq. da versamento/Liquor	
<input type="checkbox"/>	Colt. liquidi da versamento
<input type="checkbox"/>	Colt. materiale purulento
<input type="checkbox"/>	Colt. liquor
<input type="checkbox"/>	Brodocolt. CAPD
<input type="checkbox"/>	Colt. in brodo per miceti CAPD
<input type="checkbox"/>	Colt. liquido sinoviale
<input type="checkbox"/>	Colturali vari ortopedia

LIQUIDI DA VERSAMENTO: LIQUIDI PROVENIENTI DA CAVITÀ SIEROSE (pleurico, ascitico, peritoneale) MATERIALE PURULENTO: PROVENIENTE DA CAVITÀ, ASCESSI, FERITE O PIAGHE

- **Colturale liquor**
- **brodo coltura CAPD "dialisi peritoneale ambulatoriale continua" (Reparto Dialisi Peritoneale)**
- **brodo per miceti CAPD "dialisi peritoneale ambulatoriale Continua (Reparto Dialisi Peritoneale)**
- **liquido sinoviale**
- **vari ortopedia**

Materiale Occorrente

In relazione al tipo di prelievo possono essere utilizzati diversi materiali:

1. **Siringa sterile** (se possibile i campioni dovrebbero essere prelevati tramite siringa sterile)
2. **Contenitore con tappo a vite rosso** (come il contenitore per urinocoltura) per la ricerca di germi comuni e miceti.
3. **Tampone sterile:** l'uso del tampone è, se possibile, da evitare perché si contamina facilmente, ed espone all'ossigeno eventuali batteri anaerobi.
4. **Provetta sterile** per la ricerca di germi comuni e miceti.
5. **Tampone** per la ricerca di batteri anaerobi
6. **Flaconcino Port-A-Cul** per la ricerca di batteri anaerobi
7. È possibile inoculare il materiale in un **flacone per emocoltura aerobia** (Bactec Aerobic, tappo grigio) nel caso la raccolta sia eseguita in orario di chiusura del Laboratorio.
8. È possibile inoculare il materiale in un **flacone per emocoltura anaerobia** (Bactec Anaerobic, tappo arancio) nel caso la raccolta sia eseguita in orario di chiusura del Laboratorio.
9. **DPI:** guanti in vinile /nitrile non sterili, mascherina chirurgica, visiera

Struttura: SOC Laboratorio Analisi	Tipo di documento: ALLEGATO	Codice: ALL05 di PP 37-LAB 01	
Titolo documento: Pus, liquidi versamento, liquor: raccolta, conservazione, trasporto per indagini microbiologiche	Pagina 2 di 4	Revisione: 00	Data: 08/03/2021
Redatta da: Dirigente Biologo SOC Laboratorio Analisi	Approvata da: Direttore SOC Laboratorio Analisi	Validata da: Responsabile Governo Clinico Qualità Appropriatezza Rischio Clinico	

Liquidi da versamento e materiale purulento da cavità sierose: materiale abbondante (> 1 ml)

Materiale occorrente

- Siringa sterile
- Contenitore sterile con tappo a vite rosso.
- Tampone per la ricerca di batteri anaerobi.
- Compresse in tnt sterili.
- Antisettico cutaneo a base di cloro se cute non integra oppure clorexidina alcoolica 2% se cute integra.

Se prelievo eseguito in orario di chiusura del laboratorio:

- **Flacone per emocoltura aerobia** (*Bactec Aerobic*, tappo grigio)
- **Flacone per emocoltura anaerobia** (*Bactec Anaerobic*, tappo arancio)
- DPI guanti in vinile /nitrile non sterili, mascherina chirurgica, visiera

Raccolta e conservazione del campione

1. Eseguire l'igiene delle mani con frizione idroalcolica e indossare i guanti.
2. Eseguire l'antisepsi della zona impiegando una compressa di TNT sterile e antisettico
3. Prelevare il materiale con una siringa evitando di introdurre aria nella stessa.
4. Trasferire il materiale in un contenitore con tappo a vite sterile o in una provetta sterile.
5. Far pervenire immediatamente in laboratorio. In alternativa, per ottenere un arricchimento in brodo, trasferire il materiale dalla siringa in flaconi per emocoltura aerobia e anaerobia. Conservare a temperatura ambiente i flaconi per massimo 2 ore.
6. Inoculare il tampone per anaerobi e inviare subito in laboratorio; in alternativa conservare a temperatura ambiente fino a 48 ore.

Pus da fistola o da ferita

Materiale occorrente

- Tampone per la ricerca di batteri anaerobi
- Tampone per ricerca aerobi
- Compresse in TNT sterili
- Fisiologica sterile in fiale
- DPI: guanti in vinile /nitrile non sterili, mascherina chirurgica, visiera

Raccolta e conservazione del campione

1. Eseguire l'igiene delle mani con frizione idroalcolica e indossare i guanti.
2. Eseguire una detersione delle lesioni con soluzione fisiologica sterile e compresse in TNT sterili
3. Prelevare il pus con un tampone.
4. Se possibile effettuare due prelievi con due tamponi, uno per coltura germi aerobi e uno per anaerobi. **Sul materiale prelevato con tampone non è possibile effettuare la ricerca di Micobatteri.**
5. Far pervenire i tamponi in laboratorio o, in caso di chiusura, conservare a temperatura ambiente fino a 48 ore.

Struttura: SOC Laboratorio Analisi	Tipo di documento: ALLEGATO	Codice: ALL05 di PP 37-LAB 01	
Titolo documento: Pus, liquidi versamento, liquor: raccolta, conservazione, trasporto per indagini microbiologiche	Pagina 3 di 4	Revisione: 00	Data: 08/03/2021
Redatta da: Dirigente Biologo SOC Laboratorio Analisi	Approvata da: Direttore SOC Laboratorio Analisi	Validata da: Responsabile Governo Clinico Qualità Appropriatezza Rischio Clinico	

Colturali vari Ortopedia (frammenti bioptici)

1. Eseguire l'igiene delle mani con frizione idroalcolica e indossare i guanti.
2. Raccogliere il frammento bioptico in una provetta sterile tappo rosso, aggiungendo al campione 1 ml circa di soluzione fisiologica sterile, al fine di evitarne l'essiccamento. In questo caso la coltura dei germi anaerobi è compromessa.
3. **Telefonare prima in laboratorio per accordi.**
4. Inviare immediatamente il campione in laboratorio.

Liquido sinoviale e colturali vari ortopedia

Materiale occorrente

- Contenitore con tappo a vite rosso sterile (come contenitore per urinocoltura) in cui inserire anticoagulante di 3 o 4 provette azzurre per INR
- Flacone per emocoltura aerobia (Bactec Aerobic, tappo grigio)
- Flacone per emocoltura anaerobia (Bactec Anaerobic, tappo arancio)
- Compresse in TNT sterili
- Clorexidina alcoolica 2%
- DPI: guanti in vinile /nitrile non sterili, mascherina chirurgica, visiera

Raccolta e conservazione del campione

1. Eseguire l'igiene delle mani con frizione idroalcolica e indossare i guanti.
2. Eseguire l'antisepsi cutanea (sfregamento per 30 secondi con Clorexidina alcoolica al 2%) effettuare il prelievo
3. Inoculare una parte uguale o superiore a 0,5 ml del liquido prelevato in flaconi da emocoltura per aerobi e anaerobi. **In caso di quantitativo scarso di liquido < a 5 ml**, utilizzare il contenitore port-a-cul che può essere conservato a temperatura ambiente fino a 72 ore.
4. Porre una parte del prelievo in contenitore sterile con anticoagulante per la coltura su terreno solido.
5. Inviare entro 2 ore in laboratorio, se ciò non fosse possibile, conservare i flaconi da emocoltura a temperatura ambiente per massimo 16-18 ore (è possibile inviare i campioni anche il sabato mattina).
6. Conservare il prelievo raccolto nel contenitore sterile con anticoagulante in frigorifero per massimo 24 ore.

TEMPO NECESSARIO PER LA COLTURA E REFERTAIONE: 10 giorni

Componenti protesiche, mezzi di osteosintesi e prelievi bioptici (frammenti di tessuto)

Materiale occorrente

- Contenitore con tappo a vite rosso (contenitore urinocoltura senza anticoagulante)
- Fiale di soluzione fisiologica sterile.
- DPI: guanti in vinile /nitrile non sterili, mascherina chirurgica, visiera

Struttura: SOC Laboratorio Analisi	Tipo di documento: ALLEGATO	Codice: ALL05 di PP 37-LAB 01	
Titolo documento: Pus, liquidi versamento, liquor: raccolta, conservazione, trasporto per indagini microbiologiche	Pagina 4 di 4	Revisione: 00	Data: 08/03/2021
Redatta da: Dirigente Biologo SOC Laboratorio Analisi	Approvata da: Direttore SOC Laboratorio Analisi	Validata da: Responsabile Governo Clinico Qualità Appropriatezza Rischio Clinico	

Raccolta e conservazione del campione

1. Porre ogni singola componente protesica, mezzo di sintesi o frammento biotico in un contenitore sterile (tappo rosso senza citrato) aggiungendo poca soluzione fisiologica per inumidire il campione.
2. Inviare immediatamente i campioni in laboratorio, se ciò non fosse possibile, conservare i campioni a 4°C per **massimo 24 ore** (è possibile l'invio dei campioni il sabato mattina).

TEMPO NECESSARIO PER LA COLTURA E REFERTAZIONE: 5 giorni

Prelievo di liquor per coltura

Materiale occorrente

- Provette sterili (reperibili in laboratorio)
- Siringhe ed aghi sterili
- Compresse in TNT sterili
- Clorexidina alcoolica 2% in applicatore e monouso
- DPI: guanti in vinile /nitrile non sterili, mascherina chirurgica, visiera

Raccolta e conservazione del campione

1. Eseguire l'igiene delle mani con frizione idroalcolica e indossare i guanti.
2. Eseguire l'antisepsi della cute utilizzando l'applicatore monouso dotato per un tempo complessivo di 30 secondi.
3. Raccogliere con la siringa il liquor, possibilmente in tre provette sterili (tappo rosso), destinate rispettivamente agli esami colturali (3-4 ml), esame chimico fisico (1 ml), eventuale ricerca di virus neurotropi (almeno 0,5 ml).
4. Contrassegnare le provette e inviare subito in Laboratorio.

BRODO COLTURA CAPD "dialisi peritoneale ambulatoriale continua" (Reparto Dialisi Peritoneale)

BRODO PER MICETI CAPD "dialisi peritoneale ambulatoriale Continua (Reparto Dialisi Peritoneale)

Materiale occorrente

- Flacone per emocoltura aerobia (Bactec Aerobic, tappo grigio)
- Flacone per emocoltura anaerobia (Bactec Anaerobic, tappo Arancio)
- Compresse in TNT sterili
- Clorexidina alcoolica 2% in applicatore e monouso
- DPI: guanti in vinile /nitrile non sterili, mascherina chirurgica, visiera

Raccolta e conservazione del campione

Per la raccolta del liquido di dialisi peritoneale: vedi istruzioni operative specifiche Dialisi
Invio dei flaconi inoculati subito dopo la raccolta in alternativa possono essere conservati a temperatura ambiente per massimo 2 ore.