

# Liqui-PREP®

## LYTIC PRESERVATIVE SOLUTION REAGENT

### INTENDED USE:

For use with the **Liqui-PREP® Cytology and Special Processing Systems**. The **Liqui-PREP® Lytic Reagent** can be used as a lysing agent in specimens with excess red blood cells. **Liqui-PREP® Lytic Reagent** can also be used for collection and transport of specimens where mucous must be removed prior to processing.

### SUMMARY AND EXPLANATION:

The **Liqui-PREP® Lytic Reagent** has been formulated to lyse red blood cells and aid in the digestion of mucus. The **Liqui-PREP® Lytic Reagent** when used in conjunction with the **Liqui-PREP® Cytology and Special Processing Kits** can effectively remove excess blood, mucus and cellular debris.

### PRINCIPLES OF THE PROCESS:

Clinical specimens, such as pleurals, bronchial washings, etc, may contain excess quantities of blood or mucus that will exceed the **Liqui-PREP® Cleaning Solution** capacity in standard **Liqui-PREP® System procedures**.

Specimens may be collected in **Liqui-PREP® Preservative Solution** for later processing with 50% **Liqui-PREP® Lytic Reagent**. Unpreserved specimens arriving in the lab should be stored in **Liqui-PREP® Preservative Solution** in its totality or in aliquots until they are processed.

Mucoid specimens, having no blood, can be preserved in 50% (25% - 75% depending on the specimen) **Liqui-PREP® Lytic Reagent to Preservative Solution** prior to digestion and/or processing. Specimens containing blood should be treated with the 50% (25% - 75% depending on the specimen) **Liqui-PREP® Lytic Reagent to Preservative Solution** until the red blood cells are lysed (as seen by visible hemolysis, usually taking only 5 to 10 minutes). The 50% (25% - 75% depending on the specimen) **Liqui-PREP® Lytic Reagent to Preservative Solution** is then taken off by the use of a centrifuge and decanting. The **Liqui-PREP® Preservative Solution** is then added and left for 60 minutes for adequate fixation.

After treatment with the 50% **Liqui-PREP® Lytic Reagent to Preservative Solution**, the specimen can be processed using either the **Liqui-PREP® Cytology or Special Processing Kits** according to the Directions.

### MATERIALS REQUIRED:

#### Materials Required But Not Provided

- **Liqui-PREP® Cytology and/or Special Processing Systems**
- Standard laboratory collection devices
- Clean, high quality microscope slides
- Centrifuge- Swinging bucket model
- Vortex Mixer
- Precision pipettor (able to dispense 50-500µl) and tips
- Pipettor (able to dispense four 4ml) and tips

#### Materials Provided:

- **Liqui-PREP® Lytic Reagent 990ml**

### STABILITY:

- **Liqui-PREP® reagents**, stored properly, are stable until the labeled expiration date.
- Specimens collected in 50% **Liqui-PREP® Lytic Reagent** are stable for 30 days at 10° to 30° C.
- Store kit at 10° to 30° C.

**WARNINGS:** **Liqui-PREP® Lytic Reagent** contains a dilute mixture of alcohols. It is not intended for human consumption.

## SPECIMEN PREPARATION

### FINE NEEDLE ASPIRATES (Bloody Specimens)

**COLLECTION:** All specimens should be immediately sent to the laboratory after collection. Fine needle aspirate specimens are collected in the following solutions:

- **8 to 10 ml of Liqui-PREP® Preservative Solution** - After cell aspiration, the contents of the syringe are expelled directly into a container with 8 to 10ml of **Liqui-PREP® Preservative Solution**. The syringe should be rinsed in the **Liqui-PREP® Preservative Solutions**, to remove residual cells from the collection syringe. Rinse the syringe by aspirating and expelling several times into the **Liqui-PREP® Preservative Solution**.
- **Heparin Saline** - After tissue aspiration the contents of the syringe are expelled into 4ml of **Heparin Saline**. The syringe should be rinsed in the heparin Saline, to remove residual cells from the collection syringe. Rinse the syringe by aspirating and expelling the syringe several times in heparin saline. Heparin Saline is a transport and anticoagulation medium, no fixation occurs. Therefore, immediate delivery to the laboratory for processing is very important when using Heparin Saline.

**Heparin Saline Note:** Heparin Saline can be made by putting 8 to 10ml physiological saline (pH 7.0 to 8.4) in a standard sodium heparin Vacutainer tube or by mixing 140 USP units-145 USP units of sodium heparin in 8 to 10ml of physiological saline (pH 7.0 to 8.4).

### FIXATION:

If the sample is **NOT** directly deposited into **Liqui-PREP® Preservative Solution**, mix 4ml of the specimen suspended in heparin saline with 10ml of **Liqui-PREP® Preservative Solution** and allow to fix for 30 minutes.

### CLEARING OF BLOOD:

The fixed specimen is centrifuged at 1,000xg for 10 minutes. Pour off the supernatant and add 50% (25% - 75% depending on the specimen) **Liqui-PREP® Lytic Reagent to Preservative Solution** to the cell pellet. Mix well using a vortex. When the specimen shows hemolysis (usually within 5 to 10 minutes), centrifuge the specimen at 1,000xg for 10 minutes. Pour off the supernatant and add 5 to 8 ml of **Liqui-PREP® Preservative Solution**. Mix well using a vortex and allow to fix for 30 minutes.

### BLOODY BODY FLUIDS: LARGE VOLUME

**COLLECTION:** Any collection container can be used to collect fresh body fluid. Body cavity fluids frequently arrive in the laboratory in the procedure collection container. These fluids including pleural, peritoneal urine, synovial, pleural pericardial fluids, etc. can be rich in fibrin, protein and blood. Because of the large specimen volumes, a representative aliquot should be taken, concentrated and fixed immediately upon receipt in the laboratory.

**LIMITATIONS:** Samples containing excess volumes of blood and/or mucus may need to be reprocessed multiple times.

#### MANUFACTURER:

LGM International, Inc.  
285 North Drive, Suite A  
Melbourne, Florida 32934 U.S.A.  
Telephone: (321) 254-0480  
Fax: (321) 254-0481  
Website: www.liquiprepagents.com  
Orders: www.Sales@LPALP.com



EU Representative:  
**Wellkang Ltd.**  
The Black Church, St. Mary's Place  
Dublin 7, D07 P4AX  
Dublin, Ireland  
Tel: +44 (20) 30869438 & 32876300  
Fax: +44 (20) 76811874  
Web: www.CE-marking.eu  
Email: AuthRep@CE-marking.eu



All Liqui-PREP® reagents are manufactured under an audited ISO 13485:2016 Quality System. LGM International, Inc.'s Quality Management System is certified to ISO 13485:2016 by Orion Registrar, Inc.

CLASS 1  
REGISTRATION



U.S. FOOD & DRUG  
ADMINISTRATION

# Liqui-PREP®

## LYTIC PRESERVATIVE SOLUTION REAGENT

**FIXATION:** Thoroughly mix the entire specimen and pour a representative aliquot (20 to 30ml) into a labeled 50ml plastic centrifuge tube. Q/S the centrifuge tube to 50ml with **Liqui-PREP® Preservative Solution**. Mix the specimen well and immediately centrifuge this aliquot at 1000xg for 10 minutes.

- Decant the supernatant from the cell pellet.
- Fill the centrifuge tube containing the cell pellet with **Liqui-PREP® Preservative Solution**. (Minimum dilution of 1 part specimen to 5 parts of Preservative.)
- Mix well and allow to fix for at least 30 minutes.
- Centrifuge the fixed specimen at 1000xg for 10 minutes.
- Decant the supernatant and add 50% (25% - 75% depending on the specimen) **Liqui-PREP® Lytic Reagent to Preservative Solution** to the cell pellet in a ratio of 1 part cell pellet to 8 parts 50% (25% - 75% depending on the specimen) **Liqui-PREP® Lytic Reagent to Preservative Solution** (generally 30ml in a 50ml centrifuge tube is adequate).
- Mix well using a Vortex mixer for 10 to 20 seconds or until the cell pellet is well mixed.
- Allow the specimen to sit for 5 to 10 minutes or until hemolysis has occurred.
- Centrifuge the specimen at 1000xg for 10 minutes.
- Decant the supernatant from the cell pellet.
- Fill the 50 ml centrifuge tube with **Liqui-PREP® Preservative Solution**, mix well and allow to fix for a minimum of 30 minutes.

---

### **BLOODY SMALL VOLUME BODY FLUID SPECIMENS**

**COLLECTION & FIXATION:** Any collection container may be used. Mix the small volume specimen well and add an equal amount of **Liqui-PREP® Preservative Solution**. Mix the specimen for 10 to 15 seconds and allow to fix for a minimum of 30 minutes.

Centrifuge at 1000xg for 10 minutes. Pour off the supernatant and add 5 ml of 50% (25% - 75% depending on the specimen) **Liqui-PREP® Lytic Reagent to Preservative Solution** to the cell pellet. Mix well and let the specimen sit 5 to 10 minutes for the RBCs to lyse. Centrifuge the specimen at 1000xg for 10 minutes. Pour off the supernatant. Add 8ml of **Liqui-PREP® Preservative Solution** and allow to fix for 30 minutes.

---

### **SPUTUM SPECIMENS**

#### **COLLECTION:**

Any collection container may be used. Use 10ml of 50% (25% - 75% depending on the specimen) **Liqui-PREP® Lytic Reagent to Preservative Solution** to dilute a fresh sputum. Let the specimen sit for 5 - 10 minutes. **Liqui-PREP® Lytic Reagent** is a general Saccomanno-like preservative.

**NOTE:** If the specimen is still bloody after digestion, centrifuge the specimen, pour off the Supernatant and add 5ml of **Liqui-PREP® Preservative Solution** to the resulting pellet, then mix well and allow to fix for 1 hour.

Homogenize the mixture in an appropriately sized blender as described by Saccomanno, et. al.

Dithiothreitol (DTT) has been shown to be an effective mucous chemical digesting agent.

Prepare a stock solution by adding 2.5gm of DTT to 30ml of 50% (25% - 75% depending on the specimen) **Liqui-PREP® Lytic Reagent to Preservative Solution**. Add 1ml of the stock solution to the specimen and mix well using a vortex mixer. The stock solution is stable for 1 week at ambient temperature.

**FIXATION:** Allow to fix for a minimum of 1 hour. If the sample is excessively mucoid, filter through a monofilament gauze. The material captured in the gauze may be processed histologically, however; if the above steps were performed well and the **Liqui-PREP® Cleaning Solution** was used, filtering should not be necessary.

---

### **BRONCHIAL BRUSHINGS & WASHES**

#### **COLLECTION:**

Any collection container may be used. Fresh specimens are preferred. A brushing specimen may be submitted with the brush in the collection container. Brushings and washings may contain red blood cells that can interfere with the cytological evaluation of epithelial cells.

#### **FIXATION:**

Upon arrival of the specimen in the laboratory:

Specimens Containing Blood:

Mix 1 part specimen with 5 parts **Liqui-PREP® Preservative Solution**. Allow to Fix for 30 minutes. Centrifuge at 1000xg for 30 minutes. Pour off supernatant and add 8 parts 50% (25% - 75% depending on the specimen) **Liqui-PREP® Lytic Reagent to Preservative Solution** to 1 part pellet.

Let sit for 5 to 10 minutes, or until hemolysis has occurred. Centrifuge at 1000xg for 10 minutes. Decant the supernatant and add 8ml of **Liqui-PREP® Preservative Solution**, mix well and allow to fix for 30 minutes.

Specimens with little to no Blood:

Mix 1 part specimen with 8 parts of 50% (25% - 75% depending on the specimen) **Liqui-PREP® Lytic Reagent to Preservative Solution**. Allow to fix for 1 hour.

---

#### **CONCENTRATION:**

- After Fixation, mix the specimen using a vortex mixer and transfer it into a 15ml centrifuge tube.
- Centrifuge at 1000xg for 10 minutes to concentrate.
- Pour off the supernatant, blotting the centrifuge tube to produce a reasonably dry pellet.

---

#### **ENCAPSULATION, ADHERENCE & SLIDE PREPARATION:**

- Observe the size of the cellular pellet. Add **Liqui-PREP® Cell Base Solution** in a ratio of 1 part cellular pellet to 3 parts of **Liqui-PREP® Cell Base Solution** (for this type of specimen 50 to 100µl are usually sufficient). Remember to mix the **Liqui-PREP® Cell Base Solution** prior to making this dilution.
- Mix the suspension well using a vortex mixer immediately prior to making the slide.
- Pipette 50µl of the suspension onto a clean, glass Microscope Slide (a quick wash with 100% Ethanol will ensure a clean slide).
- Allow the slide to dry and stain it using the laboratories standard staining techniques.

**NOTE:** If the resulting slides contain too much mucous or debris, a second cleaning step can be performed as follows:

- Add 5 ml of **Liqui-PREP® Preservative Solution** to the centrifuge tube containing the cellular pellet and the **Liqui-PREP® Cell Base Solution** and mix the specimen well using a vortex mixer.
- Add 4 ml of **Liqui-PREP® Cleaning Solution** to the same tube.
- Centrifuge the specimen at 1000xg for 10 minutes.
- Pour off the supernatant and blot the tube to produce a reasonably dry pellet.
- Add the **Liqui-PREP® Cell Base Solution** and make new slides as described above.

# Liqui-PREP®

## LYTIC PRESERVATIVE SOLUTION REAGENT

### INSTRUÇÕES DE USO:

Para usar com o **Liqui-PREP® Cytology e Special Processing Systems**. O **Liqui-PREP® Lytic Reagent** pode ser usado como um agente lise, em amostras com excesso de sangue e para colher e transportar amostras onde o muco precisa ser removido antes do processamento.

### SUMARIO E EXPLICAÇÃO:

O **Liqui-PREP® Lytic Reagent** foi formulado para lisar as células vermelhas do sangue e ajudar na limpeza do muco. Quando usado em conjunto com o **Liqui-PREP® Cytology e Special Processing Kits** remove efectivamente o excesso de sangue, muco e resíduos celulares.

### PRINCÍPIOS DO PROCESSO:

Amostras clínicas como o *Líquido* da Pleural e Lavados Brônquicos, podem conter uma excessiva quantidade de sangue e muco, o que faz exceder a capacidade de remoção do **Liqui-PREP® Cleaning Solution** através do seu método standard: os procedimentos **Liqui-PREP® System**.

A amostra pode ser colhida em **Liqui-PREP® Preservative Solution** e transportada para o laboratório, ou no caso para amostras frescas, quando são recebidas pelo laboratório, podem ser preservadas em alíquotas, ou totalmente, para serem processadas mais tarde.

Amostras mucosas que não tem sangue, podem ser preservadas em **Liqui-PREP® Lytic Reagent**, antes da limpeza e/ou processo. Amostras contendo sangue devem ser tratadas com 50% (25% - 75%) **Liqui-PREP® Lytic Reagent**, até que o sangue seja lisado. (usualmente leva de 5 a 10 minutos para que a hemólise seja visível.) O **Liqui-PREP® Lytic Reagent** é então retirado pelo uso da centrifuga e o **Liqui-PREP® Preservative Solution** é adicionado para fixar. Pelo menos 30 minutos são necessários para uma fixação adequada.

Depois de Tratada com o 50% (25% - 75%) **Liqui-PREP® Lytic Reagent** a amostra pode ser processada usando a **Liqui-PREP® Cytology or Special Processing Kits**, de acordo com as instruções do kit.

### MATERIAL NECESSÁRIO:

#### Não incluído, mas necessário

- **Liqui-PREP® Cytology e/ou Special Processing Systems**
- Material para colheita standard
- Lâminas de vidro
- Centrífuga - modelo de Braços dinâmicos
- Misturador tipo Vortex
- Pipetas (para dispensar 50-500ul) e pontas
- Pipetas para dispensar 4 ml.

### Materiais Fornecidos:

- **Liqui-PREP® Lytic Reagent 990ml**

### ESTABILIDADE:

- Os reagentes são estáveis até a data indicada no rótulo
- As amostras coletadas em **Liqui-PREP® Lytic Reagent** serão estáveis durante 30 dias entre 10° e 30° C.
- Conserve o Kit entre 10° a 30° C

**ATENÇÃO:** O **Liqui-PREP® Lytic Reagent** contém uma mistura diluída de álcool. Não deve ser ingerido.

## PREPARAÇÃO DA AMOSTRA

### ASPIRADOS DE AGULHAS FINAS ( AMOSTRAS COM SANGUE)

**COLETA:** As amostras devem ser enviadas ao laboratório imediatamente depois de colhidas. E devem ser coletadas da seguinte forma:

- **8 a 10 ml de Liqui-PREP® Preservative Solution** - Depois de aspirar, o conteúdo da seringa e expelido directamente para dentro do tubo com 8 a 10 ml de **Liqui-PREP® Preservative Solution**. A seringa deve ser inclusive enxaguada com o **Liqui-PREP® Preservative Solutions**, para assegurar a remoção de todos os resíduos. Faça isso aspirando e expelindo algumas vezes.
- **Colheita feita em Solução Salina Heparinizada** - depois do tecido ter sido aspirado, o conteúdo da seringa é expelido em 4 ml de Solução Salina Heparinizada. Neste caso a seringa deve ser enxaguada várias vezes para assegurar que tudo foi removido. A Solução Salina Heparinizada é um meio de transporte e colheita anticoagulante, onde não ocorre fixação. Portanto envie imediatamente ao laboratório para processamento, pois neste caso o tempo é muitíssimo importante.
- **NOTA:** Solução Salina Heparinizada pode ser feita, colocando 8 a 10 ml de Sôro Fisiológico (pH 7.0 a 8.4) num tubo vacutainer standard de Solução salina heparinizada, ou misturar 140 a 145 USP unidades de Heparina Sódica em 8 a 10 ml de sôro fisiológico.(pH 7.0 a 8.4)

**FIXAÇÃO:** Se a amostra não for depositada imediatamente em **Liqui-PREP® Preservative Solutions**, misture 4ml dessa amostra suspensa em Solução Salina Heparinizada com 10 ml de **Liqui-PREP® Preservative Solutions**. Misture bem e deixe fixar durante 30 minutos.

**LIMPANDO O SANGUE:** A amostra fixada deve ser centrifugada a 1000xg durante 10 minutos. Retire o sobrenadante e adicione 5 a 8 ml de 50% (25% - 75%) **Liqui-PREP® Lytic Reagent** a esse sedimento. Misture usando um vortex. Quando a amostra apresentar hemólise, habitualmente 5 a 10 minutos depois, centrifugue a mesma a 1000xg durante 10 minutos. Retire o sobrenadante e adicione 5 a 8 ml de **Liqui-PREP® Preservative Solution**. Misture usando um vortex. Deixe fixar durante 30 minutos.

Prossiga para a secção **CONCENTRAÇÃO**

### GRANDES VOLUMES DE FLUIDOS CONTENDO SANGUE

**COLHEITA:** Pode ser usado qualquer recipiente de colheita. Procure usar fluidos recém colhidos. Normalmente essas amostras chegam ao laboratório no recipiente onde foram colhidas, os fluidos Pleural, Peritoneal, Urina, Sinovial e Pleural pericardial, etc, podem ser muito ricos em fibras, proteínas e sangue. Por ser uma amostra grande, deve ser usada uma alíquota também grande, que deve ser concentrada e fixada imediatamente após recepção no laboratório.

**LIMITACIONES:** Muestras que contienen volumenes en exceso de sangre y/omucosa pueden necesitar reprocesamientos multiples.

**FIXAÇÃO:** Misture bem a amostra toda e retire uma alíquota representativa (20 a 30 ml). Coloque-a num tubo plástico de centrifuga Q/S ou num tubo de centrifuga de 50 ml com **Liqui-PREP® Preservative Solution**. Misture bem a amostra e centrifugue imediatamente por 1000xg durante 10 minutos.

- Decante o sobrenadante para formar o sedimento.
- Coloque sobre esse sedimento seco, **Liqui-PREP® Preservative Solution** (numa diluição mínima de 1 parte de sedimento para 5 de **Liqui-PREP® Preservative Solution**).
- Misture bem usando um vortex e deixe fixar durante 30 minutos.

# Liqui-PREP®

## LYTIC PRESERVATIVE SOLUTION REAGENT

### FIXAÇÃO CONTINUOU:

- Centrifugue por 10 minutos a 1000xg.
- Decante o sobrenadante e adicione 50% (25% - 75%) **Liqui-PREP® Lytic Reagent** numa percentagem de 8 partes para 1 parte de sedimento (normalmente 30 a 50 ml) Num tubo adequado.
- Misture usando um vortex durante 10 a 20 segundos, até que o sedimento fique bem homogeneizado.
- Deixe a amostra repousar durante 5 a 10 minutos até que a hemólise ocorra.
- Centrifugue a amostra em 1000xg por 10 minutos.
- Decante o sobrenadante rapidamente para formar o sedimento.
- Complete o tubo de 50 ml de **Liqui-PREP® Preservative Solution**, misture bem e deixe fixar durante 30 minutos.

Prossiga para a secção **CONCENTRAÇÃO**

### PEQUENOS FLUIDOS CONTENDO SANGUE

#### COLHEITA e FIXAÇÃO:

Pode ser usado qualquer recipiente para colher a amostra. Misture bem e coloque um volume igual ao da amostra de **Liqui-PREP® Preservative Solution**. Coloque num vortex durante 10 a 15 minutos e deixe a amostra fixar (durante 30 minutos). Centrifugue a 1000xg durante 10 minutos. Retire o sobrenadante e coloque 5 ml de 50% (25% - 75%) **Liqui-PREP® Lytic Reagent** nesse sedimento. Misture bem e espere 5 a 10 minutos, para que se obtenha a lise sanguínea. Centrifugue então essa amostra a 1000xg durante 10 minutos. Retire o sobrenadante. Adicione 8ml de **Liqui-PREP® Preservative Solution** e deixe fixar durante 30 minutos.

Prossiga para a secção **CONCENTRAÇÃO**

### EXPECTORAÇÃO

#### COLHEITA:

Pode ser usado qualquer recipiente para a colheita. Dilua essa amostra de expectoração fresca em 10 Volumes de 50% (25% - 75%) **Liqui-PREP® Lytic Reagent**. O **Liqui-PREP® Lytic Reagent** é semelhante a um Preservante Saccomanno.

**NOTA:** Se a amostra tiver sangue, imediatamente após a limpeza, centrifugue-a, retire o sobrenadante, e adicione 5 volumes de **Liqui-PREP® Preservative Solution** a esse sedimento, misture bem e deixe fixar durante 1 hora. Homogeneizar a mistura num homogeneizador conforme descreve Saccomanno, et, al. O Dithiothreitol (DTT) tem-se mostrado muito efectivo como agente químico de limpeza.

Prepare a solução STOCK, adicionando 2,5g de DTT a 30 ml de 50% (25% - 75%) **Liqui-PREP® Lytic Reagent**. Adicione 1ml dessa Solução Stock à amostra, e misture usando um vortex. Essa Solução STOCK é estável durante uma semana à temperatura ambiente.

#### FIXAÇÃO:

Deixe essa amostra fixando por no mínimo 1 hora. Se a amostra for excessivamente mucosa, filtre com gaze de monofilamento. O material capturado no gaze, deve ser processado histologicamente, porém, se as etapas anteriores forem bem feitas, e o **Liqui-PREP® Cleaning Solution** foi usado, a filtragem não vai ser necessária.

### LAVADOS E ESCOVADOS BRONQUIAIS

#### COLETA :

Qualquer container pode ser usado para coleta. Amostra fresca sempre dá melhor resultado. O escovado deve conter a escôva dentro do container, para assegurar a qualidade da amostra. Essas amostras podem conter sangue e interferir na avaliação citológica das células epiteliais.

#### FIXAÇÃO:

Depois de receber a amostra no Laboratório:

##### Amostras contendo sangue:

Misture 1 volume de amostra com 5 volumes de **Liqui-PREP® Preservative Solution**. Deixe fixar por 30 Minutos. Centrifugue por 10 Minutos em 1000xg. Despeje o sobrenadante. Adicione 8 volumes de 50% (25% - 75%) **Liqui-PREP® Lytic Reagent** para cada volume de amostra. Espere 5 a 10 Minutos para que a hemólise ocorra. Centrifugue em 1000xg por 10 minutos. Decante o sobrenadante e adicione 8 volumes de **Liqui-PREP® Preservative Solution**, misture e deixe fixar por 30 minutos.

##### Amostras sem ou com pouco sangue:

Misture 1 volume de amostra para 8 volumes de 50% (25% - 75%) **Liqui-PREP® Lytic Reagent**. Deixe fixar por 1 hora.

Prossiga para a secção **CONCENTRAÇÃO**

#### CONCENTRAÇÃO:

- Depois de fixar, misture a amostra em vortex e transfira para um tubo de centrifugação de 15 ml.
- Centrifugue por 10 minutos em 1000xg, para concentrar.
- Despeje o sobrenadante, batendo o tubo virado num papel toalha para a secar o pellet.

#### PREPARAÇÃO DA LÂMINA (ENCAPSULAÇÃO E ADERENCIA):

- Observe o tamanho do pellet celular, adicione em media de 1 parte de pellet para 3 partes de CELLULAR BASE . Lembre de misturar bem antes de usar o Cellular Base.
- Misture essa suspensão muito bem usando vortex antes de fazer a lâmina.
- Pipete 50ul de suspensão em uma lâmina limpa (faça uma lavagem rápida com etanol a 100% antes de usar as lâminas para assegurar que o óleo usado no corte seja eliminado totalmente).
- Deixe a lâmina secar e utilize o corante normal usando as técnicas de laboratório.

**NOTA:** Se a lâmina apresentar muito muco ou debris, uma segunda limpeza é necessária, fazendo o seguinte:

- Adicione 5 ml de **Liqui-PREP® Preservative Solution** a esse tubo contendo o pellet celular com cellular Base.
- Adicione 4 ml de **Liqui-PREP® Cleaning Solution**.
- Centrifugue em 1000xg por 10 minutos.
- Despeje rapidamente o sobrenadante batendo para fazer um pellet seco.
- Adicione o Cellular Base e faça a lâmina como anteriormente.