

脾蛭에 관한 研究

[Ⅲ] 蟲卵検査法의 改良

서울大學校 農科大學

張 斗 煥

緒論

脾蛭症의 診斷은 家畜의 排糞 속에서 蟲卵을 檢出하는 方法을 指하여 오긴 했으나 蟲卵의 크기가 작고 또한 糞내의 雜物과 容易하게 附着되기 때문에 그 檢出率이 좋지 않았다. 따라서 實際應用에 있어서 그 蟲卵検査法은 完全히 信賴할 수가 없었다.

Volf(1940)는 最初로 脾蛭蟲卵을 浮游法으로서 檢出하려고 試圖했으나 失敗하였으며 Codo(1952)는 脾蛭症의 診斷을 為하여 antigen의 製造에 着眼하여 皮下接種을 實施하기도 했으나 成績이 좋지 않았다.

永田等(1964)은 脾蛭蟲卵의 檢査에 있어서 渡邊氏法과 時計滴시法을 使用하였다고 했으며 單一方法으로는 確實性을 얻기 어려워서 补充하는 方法을 併用하여 왔다고 한다.

國內에서 金等(1964)은 韓牛의 脾蛭感染率을 肉眼的 檢査에 依하여 32.5%의 成績을 얻었으나, 蟲卵検査法(方法은 不確實)에 依한 成績은 14.7%에 不過하였다고 한다. 또한 金等(1968)은 濟州道의 韓牛 1000頭를 檢査하여 肉眼의 檢查成績이 89.6%이었으나 塗抹法은 41.2%, 沈澱法은 27.6%, 浮游法은 3.7%等의 成績을 얻었라고 報告하였다.

本研究는 過去의 脾蛭蟲卵의 檢査成績에 있어서 그 効能이 낮은 理由를 밝히고 새롭게 檢査方法을 修正, 改良 및 补完하려고 試圖하였다.

検査材料 및 方法

屠殺場에서 脾蛭感染을 確認한 소의 直腸糞을 採取하여서 蟲卵検査法의 効能을 判定하는 材料로서 使用하였다. 또한 脾臟에서 採集된 蟲體들은 生理的食鹽水에 保存하였다가 24時間 後에 거즈로 濾過하여 蟲卵

을 集卵하였으며 그것을 各方法의 効能實驗에 使用하였고 脾蛭感染된 쇠똥이 必要할 境遇에 人爲의으로 쇠똥에 混合하는 境遇에도 그 蟲卵을 使用하였다.

脾蛭의 蟲卵検査法을 改良 或은 修正하기 為하여 屠殺牛의 脾蛭感染程度(感染強度)를 確認하고 그 直腸糞을 採集하여 檢査하므로서 檢査法의 効能을 確立하였다.

改良된 檢査法을 實際로 應用하기 為하여 脾蛭이 感染된 縮羊과 소의 排糞을 一個月半동안 每日 檢査하였다.

本研究에서 檢討한 過去의 여러 가지 蟲卵検査方法들은 다음 Table 1과 같다.

脾蛭蟲卵의 沈澱法으로서 Telemann ether hydrochloric acid method와 그 改良된 方法인 formalin ether technique(M.G.L.法)를 併合시켰다.

浮游法으로서는 위의 沈澱法의 過程에서 最後의 에델을 除外하고 沈澱物에 浮游液(比重 1,290~1,350)을 添加하여 蟲卵의 產出(yield)과 沈澱量과의 關係로서 効能을 判定하였다.

検査成績

A. 浮游法에 依한 成績

脾蛭蟲卵을 浮游하기 為하여 雪糖溶液(比重 1,320), glycerin(比重 1,300), 硫酸亞鉛(比重 1,290~1,360), 硝酸ナトリウム(比重 1,290~1,360)을 實驗에 使用하였으나 앞의 雪糖과 glycerin은 粘度가 높았으므로 뒤의 二種類만을 마이신병에 比重에 따라서 分注하고 蟲卵約 100個程度를 스포이드로 添加하여 진탕한 後에, 10分, 20分, 30分 間隔으로 浮游되는 그 數를 解剖顯微鏡으로 해야했던 바 Table 2와 같은 成績을 얻었다.

脾蛭蟲卵의 浮游狀況은 檢査液의 比重에 正比例하고

(本論文의 一部要旨는 西紀 1969年 大韓寄生蟲學會 第3回春季學會에서 發表하였음)

Table 1. Methods of fecal examination reported up to date
COLLECTION OF FECES

Microscopic examination	Gross examination
Concentration method	Simple smear method
Qualitative method	Quantitative method
Sedimentation method	Flotation method
I. Simple sedimentation method (Stile, 1902)	I. Bass' salt solution method(Bass, 1906)
1. Straining technique	1. Calcium chloride technique(Bass, 1909)
2. Centrifugation technique	2. Kofoid and Barber technique(Barber & Kofoid, 1918)
3. Bass' calcium chloride method(Bass, 1909)	3. Willis' brine flotation(Wilis, 1920)
II. Telemann ether hydrochloric acid method (Telemann, 1908)	4. Fülleborn technique(Fülleborn, 1924)
1. Yavita's antiformin-ether technique (McNeill, 1913)	II. Sugar flotation method(Sheather, 1923)
2. de Riva's acetic ether technique(de Rivas, 1928)	III. Zinc sulfate centrifugal method(Faust et al., 1938)
3. Acid-ether xylene(AEX) technique(Loughlin & Stoll, 1946)	1. Cupric nitrate technique (Garcia & Pesigan, 1940)
4. Acid-trition-ether technique(Weller & Dammin, 1945)	2. Summer's modified technique(Summer, 1942)
5. Sodium sulfate-triton-NE-ether technique(Faust and Ingall, 1946)	3. Baroody's modified technique(Baroody, 1946)
6. Acid-sodium-sulfate-trition-NE-ether technique (AMS. III) (Hunter et al., 1948)	4. Watson's modified technique(Watson, 1947)
7. Saline-aerosol-ether-xylene(CEX) technique(Loughlin & Spitz, 1949)	
8. Formalin-ether technique(MGL) (Wykoff and Ritchie, 1959)	
III. Water centrifugal method(Faust & Meleney, 1924)	
1. Baroody's modified technique(Baroody & Most, 1946)	
2. Swanson and Hopper's technique(Swanson & Hopper, 1950)	
IV. Merthiolate-iodine-formaldehyde concentration method(Blagg et al., 1955)	

있으나 보다 important 要件은 液體의 粘度(viscosity)였다.

蟲體에서 集卵하여 얻은 蟲卵도 相互間 附着되어 있든지 또는 어떤 物質에 쏘이 있었으며 쇠똥속의 蟲卵도 어려雜物에 附着되어 있었으므로 이 點을 解決하기 為하여 50% 鹽酸으로 洗滌할 必要가 있었다.

쇠똥을 50% 鹽酸의 20cc 와 混合하여 遠沈한 後에 上澄液을 버리고 再次 蟲卵이 附着되지 않도록 10% formalin 으로 固定하였다. 이것을 遠沈시켜서 formalin

을 버리고 硫酸亞鉛溶液으로 浮游시켰던 바 다음과 같은 成績을 얻었다.

B. 沈澱法에 依한 成績

浮游法에서 얻은 結果로서 脾蛭蟲卵의 檢出은 過去의 方法과 같이 沈澱法을 應用해야 함을 暗示받았으며 그 얻은 結果를 基盤으로 다음과 같은 粗法을 Telemann ether hydrochloric acid method로 부터 修正하여 改良하였다.

- 1) 쇠똥을 50% 鹽酸과 混各하여 거즈로 濾過한다.

Table 2. Number of floated fluke eggs on each specific gravity of zinc sulfate and sodium nitrate solution for 10, 20, and 30 minutes

Specific gravity	Zinc sulfate			Sodium nitrate		
	10	20	30	10	20	30
1,290	—	—	—	—	—	—
1,300	—	1	1	—	—	2
1,310	1	3	8	—	4	6
1,320	1	11	14	8	12	15
1,330	12	15	23	6	11	7
1,340	16	29	31	2	6	14
1,350	15	19	35	3	5	5
1,360	13	14	18	4	6	6

Table 3. Number of fluke eggs floated (or sedimented) on each specific gravity of zinc sulfate solution (s.g. 1,290~1,350)

Specific gravity Test	1,290	1,300	1,310	1,320	1,330	1,340	1,450
1	7(12)	0(9)	15(9)	9(12)	16(9)	0(18)	18(5)
2	3(9)	5(17)	0(16)	10(9)	21(10)	21(5)	0(3)
3	0(26)	6(7)	0(21)	1(18)	9(7)	0(7)	12(13)
4	0(32)	3(13)	7(8)	18(15)	0(0)	0(6)	4(26)
5	3(17)	2(12)	9(11)	18(3)	12(6)	8(8)	13(7)
6	5(9)	8(7)	12(7)	12(4)	24(10)	12(14)	23(11)
7	14(12)	18(23)	18(8)	13(16)	28(7)	0(7)	28(15)
8	0(12)	16(4)	0(10)	15(7)	0(11)	17(14)	0(4)
9	8(22)	0(11)	24(11)	0(13)	8(21)	25(8)	0(8)
10	9(6)	8(21)	12(9)	17(5)	19(4)	30(6)	31(9)
Total	49(160)	71(124)	97(110)	113(102)	137(85)	122(93)	129(101)

- 2) 濾過液을 遠沈하고 上澄液을 버린다.
- 3)沈澱物에 10% formalin 을 加하여 固定한다.
- 4) 에 텔 1~2ml 를 加하고 上下로 強하게 진탕한다.
- 5) 再次 遠沈하여 上層을 分離시키고 沈澱物만 남기고 모두 버린다.
- 6) 沈澱物을 스퍼레이드 글라스에 옮겨 커버글라스를 덮고 檢查한다.

가) Sample size의 決定

檢査에 使用하는 뚫의 有義性 있는 用畐을 決定하기 為하여 쇠똥 5gm 과 10gm 을 檢査하여 Table 4와 같은 成積을 얻었다(各 group 는 10個씩의 材料検査에 依함).

나) Gauze 의 枚數決定

綿羊의 뚫을 濾過하는 거즈의 枚數를 決定하고자 一枚와 二枚를 使用하여 虫卵의 產出을 比較하였다. 거즈를 濾過에 使用할 때에는 물에 적셔 (Table 6) 썼고 뚫의 用畐은 5gm 이었다. (Table 5)

Table 4. Determination of sample size for the modified sedimentation method

Sample size	Group I	Group II	Group III	Group IV	Efficiency
5gm.	40%	50%	30%	50%	42.5%
10gm.	70%	70%	80%	80%	75.0%

다) 感染強度에 따른 虫卵檢出率

改良한 方法에 依한 膜蛭虫卵의 檢出率을 確認하고자 이미 感染된 膜蛭의 數를 肉眼的으로 檢査한 個體의 直腸孔을 寄生한 虫體의 數(1~5 마리, 6~15 마리, 16~30 마리, 31~50 마리)에 依據하여 區分採取하였다. 이 採取한 Sample, 20例를 檢査하여 다음과 같은 成積을 얻었다. (Table 5.)

Table 6 은 寄生한 膜蛭이 5 마리가 되는 쇠똥은 虫卵의 檢出率이 75%이었으며 6 마리 以上의 虫體가 寄

Table 5. Number of fluke eggs detected with modified sedimentation method through one and two layers of gauze

No. of sample Gauze	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	Average
I	One Layer	45	27	16	17	57	7	36	5	2	21.7
	Two Layers	38	39	9	13	15	17	10	26	27	20.4
II	One Layer	37	19	10	8	7	11	14	9	17	14.4
	Two Layers	19	9	16	13	40	20	8	4	4	14.6

Table 6. Total positive results obtained by fecal examination of cattle from which the pancreatic flukes were detected as follows

Examination	1~5 worms	6~15 worms	16~30 worms	31~50 worms
The first 10 cases	8	10	10	10
The second 10 cases	7	10	9	10
Efficiency	75%	100%	95%	100%

生하고 있는 쇠똥은 75~100%의 虫卵檢出率이었음을 表示하였다.

C. 膜蛭蟲卵의 檢查量 爲한 方法

膜蛭虫卵의 檢查에 浮游法과沈澱法을 應用하여 最終的으로 다음과 같은 改良된沈澱法을 考案하였다.

1) 쇠똥 10gm(양똥은 5gm)을 컵에 받아서 20~25ml의 50%鹽酸과 混合한다.

2) 한장의 거즈로 濾過한다.

3) 컵을 5ml의 50%鹽酸으로 쟁어서 또 봇는다.

4) 濾過液을 2,300 rpm.으로 2分間 遠沈시킨다.

5) 上澄液을 단 한번으로 버린다.

6) 沈澱物에 1~2ml의 10% Formalin를 넣고 粉碎한 後에 10ml程度 더 넣어서 5分間 固定한다.

7) 예밀 2~3ml를 附加한다.

8) 管口를 엄지손가락으로 막고 세차게 上下로 진탕시킨다.

9) 진탕액을 2,300 rpm.으로 2分間 遠沈시킨다.

10) 上部에 形成된 雜物層을 막대기로 管壁에서 分離시킨다.

11) 沈澱物만 남기고 위의 三層을 모두 버린다.

12) 沈澱物를 粉碎하여 슬라이드글라스에 옮겨 커버글라스를 덮고 檢查한다.

위에 記述한 여러 조작을 圖示하면 Fig. 1과 같다.

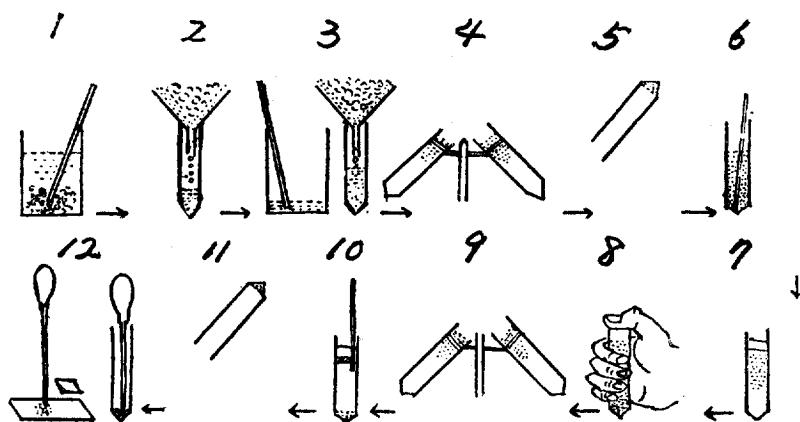


Fig. 1. Procedures of H.F.E. sedimentation method for the ova of *Eurytrema pancreaticum*

D. H.F.E.沈澱法(Hydrochloric acid-formalin-ether sedimentation method)의 使用成績

膜蛭感染된 緬羊과 소의 똥을 每日 받아서 改良된 方

法으로 檢查하였다.

緬羊의 똥을 濾過하는데一枚의 거즈로 充分하였으나 쇠똥은 二枚의 거즈를 使用하는 편이 結果가 좋았

Table 7. Efficiency of H.F.E. sedimentation method for detection of the pancreatic fluke eggs

$10^{11} \sim 10^{30}$	11	12	14	15	16	17	18	21	22	23	25	26	28	29	30	For 15 days
Sheep	6	1	25	0	—	2	11	5	33	6	5	2	3	8	12	14/15(93%)
Cattle	3	3	8	8	10	1	8	5	3	4	2	—	3	3	5	14/14(100%)
$11^{1/1} \sim 11^{10}$	1	3	4	5	6	7	8	9	11	12	13	14	15	18	19	For 15 days
Sheep	8	45	20	10	2	12	9	6	18	14	3	19	27	8	21	15/15(100%)
Cattle	4	3	4	4	2	6	0	2	4	1	3	2	—	1	4	13/14(93%)

다. 에델의量은沈澱物의多少에 따라서增減시키는

Table 7은 10月과 11月에 H.F.E.沈澱法으로虫卵을検査한成績으로서 93—100%의效能을提示하여 주고있다.

H.F.E.沈澱法으로検査하는過程에서所要되는時間은鹽酸處理와濾過에7分間, 2回의遠心分離에5分間, formalin固定에5分間, 全體로서1件當19分間의處理時間이所要되었다.

實際로検査에 있어서4件씩2組로8件을處理할境遇에1時間半이所要됨으로1件의處理過程에所要되는時間은12분에不過하였다.

考 察

脾蛭虫卵의検査法으로서使用했던過去의方法은모두가不完全하다는것을永田諸代⁽⁸⁾가最近에脾蛭虫卵의検査에두가지方法을併用하였다는事實로도알수있다.

脾蛭虫卵의比重은約1.290—1.350間에位置하므로検査液으로서硫酸亞鉛과硝酸ナトロ염이適用되기는했으나粘度가높아서實用性이적었다. Table 2에서浮游液의比重1.320以上이면充分하지만硫酸亞鉛의浮游液에뜨는蟲卵數에比하여沈澱하는蟲卵數가相當한比率를차지하고있다는事實(Table 3)은이方法이脾蛭蟲卵의検査에不適當함을시사하고있는것이다.

飽和食鹽水는脾蛭蟲卵의比重에未達하며雪糖溶液은比重이높지만粘度가硫酸亞鉛溶液보다높아서使用할수가없었다.

浮游法으로脾蛭의蟲卵을検査할境遇에蟲卵에附着된雜物로因하여比重에差異가생겼다. 따라서이附着物을除去하기爲하여Telemann氏가적용했던50%鹽酸을利用하여優秀한成果를얻었으며M.G.L.法⁽⁴⁾과併用하게되었다.

草食獸의排糞量은많고또한纖維素가大量이므로徹底히濾過하는同時에에델의使用으로雜物을充分

것이必要하였다.

히除去하도록 할必要가있었다.

沈澱法의改良은浮游法에서얻은暗示와Telemann法을基幹으로삼았으며formalin固定과sample size의決定(Table 4)이重要한초점이되었다.

脾蛭感染된家畜의동(sample)그자체도때로는蟲卵의含有가全無한境遇가있다. 특히蟲體數가1~5마리의感染時에그런個體들의検査에있어서25%의誤差를正常的으로是認해야하는事實을Table 6은말해주고있다.濃厚하게感染된脾蛭症에있어서도7%의誤差가造成되는事實을2個月間検査한同一個體의成績이시사하고있다(Table 7).

修正改良한H.F.E.沈澱法의效能은脾蛭의感染強度에따른그個體의直腸동을検査하여75~100%의效能(Table 6)을얻었으며野外實驗으로93%以上의效能(Table 7)을얻은事實은實際檢査에있어서最低의效能인75%檢出率을確保하였다는主張이된다.

結 論

脾蛭蟲卵의検査에使用하여왔던過去의方法들을檢討하고検査하여보았으나그成績이極히좋지않아서새로히H.F.E.沈澱法(hydrochloric acid-formalin-ether sedimentation method)를考察하였다.

H.F.E.沈澱法의效能은感染된蟲卵數가5마리以下일때는75%, 6마리以上인境遇에는93%以上的檢出率을얻었다.

H.F.E.沈澱法의處理方法은다음과같다.

- 1) sample(쇠똥10gm, 양똥5gm)을컵에받아서20ml의50%鹽酸과混合한다.
- 2) 1~2枚의거즈로濾過한다.
- 3) 컵을5ml의50%鹽酸으로씻어서또濾過한다.
- 4)濾過液을2,300rpm으로2分間遠心分離한다.
- 5)上澄液을단한번으로버린다.
- 6)沈澱物에10%formalin을1~2ml넣고粉碎한後

에 10ml 程度 더 넣어서 5 分間 固定한다.

7) 에 멘 2~3ml 를 附加한다.

8) 管口를 염지손가락으로 막고 세 차게 上下로 진탕 한다.

9) 진탕한 液體를 2,300 rpm. 으로 2 分間 遠心分離 한다.

10) 上部에 形成된 雜物層을 막대기로 管壁에서 分離시킨다.

11)沈澱物만 남기고 위의 三層을 모두 버린다.

12)沈澱物을 粉碎하여 슬라이드글라스에 옮겨 커버글라스를 덮고 檢查한다.

REFERENCES

1. Benbrook, E.A. & M.W. Sloss(1955). Veterinary clinical parasitology. The Iowa State College Press. Ames, Iowa, U.S.A. pp. 206.
2. Codo, V. (1952). Tsetse cutáneo para diagnóstico da euritrematose em bovinos. Revista Ceres. Minas Gerais.9(50), 132~138; (Helminthological Abstracts Vol. 21, Part 5, 1952).
3. Faust, E.C. & P.F. Russell(1958). Graig and Faust's clinical parasitology. Sixth edition. Lea & Febiger. Philadelphia. pp. 945~953.
4. 張斗煥(1962).糞에 排泄되는 寄生蟲의 蟲卵과 原蟲의 蕊子를 檢查하는데 使用하는 浮游法과 沈澱法의 比較. 獸醫界, Vol. (5), No. 4, Vol. (6), No. 1~2.
5. 河野猪三郎, 福吉成典(1966). 脾蛭蟲卵의 脾管內所在의 그意義에 對하여. 鹿兒島大學農學部, 學術報告, No. 17, pp. 197~206.
6. 金三基, 李炳都, 林永文(1964). 韓牛의 内部寄生蟲分布調查. 農事試驗研究報告, 第7輯 第3卷 pp. 69~74.
7. 金壽厚, 金哲秀, 李芳俊(1968). 濟州道소의 内部寄生蟲調查. 大韓獸醫學會誌, Vol. (8), No. 2, pp. 92~97.
8. 永田良胤, 塚本法生, 芦澤廣三, 野坂大, 河野猪三郎, 坂垣博(1964). 畜牛脾蛭症에 關한 研究. Ⅱ 九州에 있어서의 分布에 對하여. 日本獸醫學雜誌, Vol. (26), 學會號, pp. 488~490.
9. 盧忍圭(1964). Formalin-ether 沈澱 및 硫酸亞鉛浮游併合法에 依한 數種 吸蟲卵 檢出成績의 比較 檢討. 寄生蟲學雜誌, Vol. (2), No. 1 : 52~54.
10. 中村良一(1964). 肝蛭症診療法. 養賢堂. 東京 pp. 75~80.
11. Mapes, C.R. (1951). Studies on the biology of *Dicrocoelium dentriticum* (Rudolphi, 1819) Looss, 1899. (*Trematodai Dicrocoeliidal*) including its relation to the intermediate host, *Cionella lubrica* (Müller), I. A study of *Dicrocoelium dentriticum* and *Dicrocoelium* infection. The Cornell Veterinarian, 41: 383~432.
12. Stile, C.W.(1902). The significance of the recent american case of hookworm disease (Uncinariasis or Ancylostomiasis) in man. 18th ann. Rpt., Bur. An. Indust., U.S.D.A., pp. 183—219.
13. Ritchie, L.S., C. Pan & G.W. Hunter III. (1952). A comparison of the zinc sulfate and the M.G.L. (Formalin-ether) technics. J. parasit. 38 (sec.2):16
14. Volf, Z.V. (1940) Ovoscopic diagnosis of dicrocoeliasis. Nauchno-Issledovatel'skago Veterinarnogo Trudy kazakhskago Instuta, 3:292-303: (Biological Abstract, 1946)
15. 李長洛, 張斗煥, 李昌業, 禹建錫, 吳文儒(1968). 韓牛의 脾蛭寄生實態調查 및 脾蛭驅蟲劑의 關한 研究. 科學技術處 E 68~102, pp. 54

Studies on the *Eurytrema pancreaticum*

(Ⅱ) Modified method of fecal examination

Du Hwan Jang D.V.M., M.S.

Department of Veterinary Medicine, College of Agriculture, Seoul National University

The techniques which have been used for the fecal examination of ruminant infected with the pancreatic flukes, *Eurytrema pancreaticum*, were reviewed in their efficiency to detect the ova.

One of modified fecal examination: H.F.E. (hydrochloric acid-formalin-ether) sedimentation method

was devised in this study.

Efficiency in the detecting ability of the fluke eggs with H.F.E. sedimentation method was determined by a series of repeat tests. Among 20 head of cattle known to harbor 1-5 adult worms of the pancreatic fluke, 75% of the infected cattle were detected, and among 60 head of cattle known to harbor more than 6 adult worms, 95% of the infected cattle were detected with H.F.E. sedimentation method.

The procedures of the H.F.E. sedimentation method are as follows;

- 1) Take the sample 5-10 gm., emulsify thoroughly with 20 ml. of 50% hydrochloric acid in a cup.
- 2) Strain this mixture through one or two layers of wet surgical gauze into 15 ml. centrifuge tube.
- 3) Washing the cup with 5 ml. of 50% hydrochloric acid and strain again.
- 4) Centrifuge at 2,300 rpm. for 2 minutes.
- 5) Pour off the supernatant fluid.
- 6) After the sediment mixed with 10% formalin, stand for 5 minutes.
- 7) Add 2-3 ml. of ether, shake vigorously up and down, after the top of the tube covered with thumb.
- 8) Centrifuge at 2,300 rpm. for 2 minutes.
- 9) Loosen the fecal plug in the tube by ringing with an applicator stick.
- 10) Quickly, but carefully, pour off all, but the bottom layer of sediment.
- 11) Thoroughly mix the sediment, pour on a slide (or pick up it with a pipett), mount with a cover glass.
- 12) Examine carefully.