

DAFTAR PUSTAKA

- Anonimus. 2000. *Parameter Standar Umum Ekstrak Tumbuhan Obat.* Departemen Kesehatan Republik Indonesia: Jakarta.
- Ahmad, M., 2006, *Antinflammatory Activities of Nigella sativa Linn (Kalongi, black seed).*//<http://www.lailanurhayati.multiply.com/journal> [13 april 2012]
- Agnol, R.D., A. Ferraz, A.P.Bernardi, D. Albring, C. Nor, L. Sarmento & L. Lamb. 2003. *Antimicrobial Activity of Some Hypericum species.* Brazil: TANAC SA
- Akoso, B.T. 1993. *Manual Kesehatan Unggas.*Jakarta: Kanisius.
- Astuti, D.A. 2005. *Manfaat daun kelor (Moringa oleifera) sebagai pakan ayam pedaging.* Pros. Seminar Nasional Pengembangan Usaha Peternakan Berdaya Saing di Lahan Kering. Fakultas Peternakan Universitas Gadjah Mada, Yogyakarta.
- Bahdarsyam. 2003. *Spektrum Bakteriologik Pada Berbagai Jenis Batu Saluran Kemih Bagian Atas.* [Tesis]. Fakultas Kedokteran Universitas Sumatera Utara.
- Bandow, J.E., H. Brotz., L.I.O. Leichert., H. Labischinski & M. Hecker. 2003. *Proteomic approach to understanding antibiotic action.* Antimicro Agents Chemotherap 47: 948-955.
- Baron, S. 1996. *Medical Microbiology, 4th edition.* Texas: University of Texas.
- Bukar, A., Uba, & Oyeyi. 2010. Antimicrobial profile of Moringa oleifera Lamk. lam. Extracts Against some food – borne microorganisms. *Bayero Journal of Pure and Applied Sciences*, 3(1): 43 – 48.
- Brooks, G. F., Butel, & Morse. 2007. *Jawetz, Melnick and Adelberg's Medical Microbiology (22nd edn.).* Lange Medical Books. 145-150.
- Bylka,W. 2004. *Natural Flavonoids as Antimikrobial Agents.*//<http://www.analana.org/reprints/flavoniodsArticleVol 72final.pdf> [1 April 2012]
- Chaouce, T., F. Bekkara, Haddouchi, and Boucherit. 2012. *Antibacterial activity of different ekstract of Echiumpycnanthum pomel.*USA: JCPRC5 4(1):216-220.
- Cowan, M. M. 1999. *Plant Products as Antimicrobial Agents: Reviews.* //<http://www.cmr.asm.org/cgi/reprint/12/4/564.pdf> [4 Mei 2012]



- Cruickshank, R., Duguid, Marmion, & Swain. 1995. *Medical Microbiology 12th ed.* London: Churcill Livingstone.
- Davidson, M. W. 2004. Saponin.//<http://www.micro.magnet.fsu.edu/phytochemicals/pages/saponin.html> [15 juni 2012]
- Dzen, S.M., Roekistiningsih, Santoso, & Winarsih. 2003. *Bakteriologi Medik.* Ayumedia: Malang.
- Eisenhower, S.G. 2005. *Indol Presence Test.*//<http://www.micrology labs.com/Article/Indol> [5 Mei 2012]
- Fardiaz, S. 1989. *Analisis Mikrobiologi Pangan.* Pusat Antar Universitas Pangandan Gizi Institut Pertanian Bogor.
- Fuglie, L. J. 2001. *The Miracle Tree (The Multiple Atribute of Moringa).* Senegal: CWS Dakkar.
- Finegold, & Baron J.E. 1986. *Bailey and Scott's Diagnostic Microbiology 7th Edition.* Mosby Company. Toronto. Hal: 182
- Gross, W.B., and Domermuth. 1980. *Colibacillosis. In: isolation and identifications Of avian pathogens. Second ed. (eds. Bay s.b. Hitchner, c.h. Domermuth, h.g. Purchase, and j.e. Williams) american association of avian pathologist.* Creative Printing company, inc. 2001. East main street, endwell, new york, 137(60) : 9-10.
- Guether, E. 1987. *Minyak Atsiri.* Jakarta: Universitas Jakarta.
- Harborne, J.B. 1996. *Metode Fitokimia Penuntun Cara Modern Menganalisis Tumbuhan.* Bandung: Penerbit ITB.
- Hagerman, A.E. 2002. *Condensed Tannin Structural Chemistry.* Department of Chemistry and Biochemistry, Miami University.
- Indah, Nur. 2008. *Antibakteri.* //<http://viosa26.wordpress.com/> [15 juli 2012]
- Isenberg, H.D. 2004. *Clinical Microbiology Procedures, Handbook.* New York: Long Jewish Medical Center.
- Kamal, M. 2008. *Moringa oleifera Lamk.-The Miracle Tree.* Faculty of Pharmacy, Integral University, Lucky. *Moringa oleifera lam miracle tree* [21 Mei 2012]



Kasolo, J.N. 2011. Phytochemicals and acute toxicity of *Moringa oleifera* roots in mice. *Journal of Pharmacognosy and Phytotherapy* 3(3):38-42.

Kawo, A.H., Abdullahi, Gaiya, Halilu, Dabai, & Dakare. 2009. Preliminary Phytochemical Screening, Proximate And Elemental Composition Of *Moringa Oleifera* Lam Seed Powder. *Journal of Bayero Pure and Applied Sciences* 2(1): 96 – 100.

Kusriningrum. 2010. *Rancangan Acak Lengkap (RAL) (Completely Randomized Design Atau Fully Randomized Design)*. www.fkh.unair.ac.id/materi/rancob/ [4 Agustus 2012]

Madigan, M. T., Martinko & Parker. 2003. *Biology of Microorganism(10th ed)*. Southern Illinois University Carbondale, Pearson Education, Inc. Upper Saddle River, NJ.

Marietta. 2008. EMBA. //<http://www.marietta.edu> [17 Mei 2012]

Markham, K.R. 1998. *Techniques of Extraction Identification*, Academic Press: London.

McKane, L & J. Kandel. 1986. *Microbiology: Essentials And Applications*. Singapore: McGraw-Hill. p. 61-88.

Murtidjo, Bambang Agus. 1999. *Pengendalian Hama dan Penyakit Ayam*. Yogyakarta: Penerbit Kanisius.

Mugg, P.A., 2000. Comparison of Microbact 12E, API 20E and Conventional Media Systems for the Identification of Enterobacteriaceae. *The Australian Journal of Med.. Tech.* 10 (1) : 37-41.

Moyo, B. 2012. Antimicrobial activities of *Moringa oleifera* Lam leaf extracts. *African Journal of Biotechnology* 11(11): 2797-2802.

Mylonakis, E. 2006. *E.coli infestation*, Havard Medical School.//<http://www.emedicine.com> [8 Mei 2012]

Nickon, F., Saud, Rehman, & Haque. 2003. *In vitro antimicrobial activity of the compound isolated from chloroform extract of M. oleifera Lam*. *Pak. J. Biol. Sci.* 22 (2) : 1888-1890.

Pal, Mukherjee, and Saha. 1995. *Studies on the antiulcer activity of M. Oleifera leaf extract on gastric ulcer models in rats*. *Phytother. Res.* 9 (1): 463-465.

Plantamor, 2008. *Kelor Moringa oleifera Lamk.* //<http://www.plantamor.com> [20 April 2012]

Plezar. 2005. *Dasar-Dasar Mikrobiologi*. Jakarta: UI. Pres

Poernomo. 1996. *Penyebaran E.Coli Serotype 01k1, 02k1 dan 078k Padaayam Di Indonesia*. Jitv 80 (3): 94-199.

Robinson, Treves. 2005. *Kandungan Organik Tumbuhan Tinggi (Edisi 6)*, Prof. Dr Kosasih Padmawinata, Istitusi Teknologi Bandung: Indonesia.

Roloff, A., H. Weisgerber, U., Stimm. 2009. *Moringa oleifera Lamk.*, 1785. Weinheim ISBN:978-3-527-32141-4.

Ruckmani, K., Kavimani, S., Anandan, R., Jaykar. 1998. *Effect of Moringa oleifera Lamk. Lam on paracetamol-induced hepatotoxicity*. Indian J. Pharm. Sci. 60 (2): 33-35.

Syahrurachman. 1994. *Buku Ajar Mikrobiologi Kedokteran Edisi Revisi*. Binarupa Aksara. Jakarta pusat.

Syamsuni. 2005. *Farmasetika Dasar Dan Hitungan Farmasi*. Jakarta: EGC

Todar, K. 2005. *E.coli Infections. Todar Online Textbook of Bacteriology*. University of Wisconsin-Madison Department of Bacteriology.

Valun. 2008. *Mengenal Bakteri Escherichia coli*.//<http://www.valun.wordpress.com> [17 Mei 2012]

Voight, R. 1995. *Buku Pelajaran Teknologi Farmasi Edisi Kelima*. Alih bahasa: Soendani Noerono. Yogyakarta: UGM Press.

Wilson, G. 1998. *Moringa oleifera Lamk. (The kelor Tree)*.//<http://www.Newcrap.uq.edu.au> [23 Februari 2012]

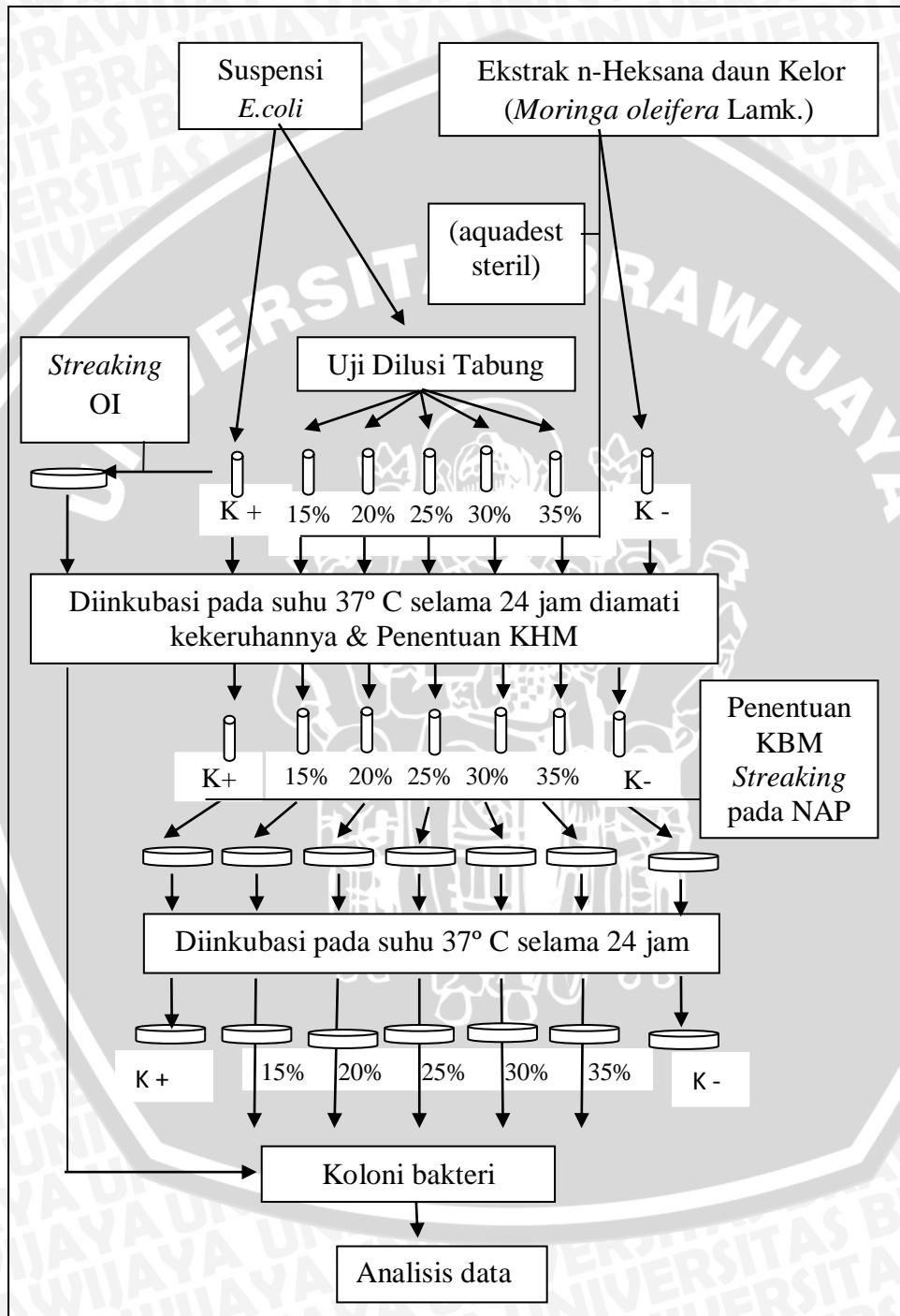
Winarno FG. 1992. *Kimia Pangan dan Gizi*. Gramedia Pustaka Utama, Jakarta.

UNIVERSITAS BRAWIJAYA

LAMPIRAN



Lampiran 1. Diagram Alir Penelitian



Keterangan: k+ adalah kontrol positif; k- adalah kontrol negatif; OI adalah Original Inoculum; NAP adalah Nutrient Agar Plate.

Lampiran 2. Langkah kerja Penelitian

Proses Ekstraksi

Pada penelitian ini dipergunakan bahan uji berupa serbuk simplisia daun kelor (*Moringa oleifera* Lamk.), yaitu dengan cara timbang sebanyak 100 gram (sampel kering) dengan timbangan analitik dan masukkan ke dalam labu Erlenmeyer ukuran 1 liter, rendam dengan n-Heksana sampai volume 900 ml dan diaduk selama ± 30 menit, dibiarkan mengendap selama 24-72 jam. Selanjutnya proses Evaporasi, ambil lapisan atas campuran n-Heksana dengan zat-zat yang sudah terambil, dipasang evaporator pada tiang permanen agar dapat digantung dengan kemiringan 30-40°C terhadap meja. Isi *water bath* dengan air sampai penuh. Pemanasan *water bath* (atur sampai 60°C) sambungkan dengan aliran listrik. Biarkan larutan n- Heksana memisahkan dengan zat aktif yang sudah ada dalam labu. Tunggu sampai aliran n-Heksana berhenti menetes pada labu penampungan (1,5 sampai 2 jam untuk 1 labu). Hasil yang diperoleh kira-kira 1/5 dari bahan alam kering. Masukkan hasil ekstraksi dalam botol plastik atau kaca. Simpan dalam *refrigerator*.

Microbact 12 A/E

1. Diambil satu koloni dari kultur bakteri sampel dan diemulsikan dalam 1,5 ml larutan saline fisiologis steril.
2. Hasil emulsi diinokulasikan pada sumuran microbact dengan menggunakan pipet steril sebanyak 4 tetes suspensi bakteri setiap sumuran *Microbact* atau mengisi separuh sumur dari setiap set microbact 12A /12E.
3. Sumuran 1,2,3 dan 20/8 dilapisi dengan minyak mineral steril.
4. Diinkubasi selama 24 jam.
5. Dilakukan pembacaan hasil pada semua sumuran.
6. Pada sumur 8 (indol) ditambahkan 2 tetes reagen kovacs, kemudian dievaluasi setelah 2 menit.

7. Pada sumuran 10 ditambahkan 1 tetes reagen Vogest Proskauer kemudian dievaluasi setelah 15-30 menit.
8. Pada sumuran 12 (tryptophan deaminase) ditambahkan 1 tetes reagen TDA kemudian segera dievaluasi.
9. Semua hasil pengamatan (+/-) dicatat dan dilakukan skoring
10. Pembacaan hasil berdasarkan database *Microbact 12A/12E*

Penentuan Konsentrasi Ekstrak Daun Kelor (*Moringa oleifera* Lamk.)

- a. Disiapkan 8 tabung reaksi steril, ekstrak daun kelor (*Moringa oleifera* Lamk.), aquadest steril sebagai pengencer 1mL, dan biakan *E.coli* EC-2-PKH konsentrasi 10^6 CFU/ml.
 - b. Masing masing tabung diisi dengan ketentuan berikut:
- | | | |
|----------|--|--|
| Tabung 1 | : 1 mL ekstrak 100% | + 1 mL suspensi <i>E.coli</i> EC-2-PKH |
| Tabung 2 | : 1 mL ekstrak 50% | + 1 mL suspensi <i>E.coli</i> EC-2-PKH |
| Tabung 3 | : 1 mL ekstrak 25% | + 1 mL suspensi <i>E.coli</i> EC-2-PKH |
| Tabung 4 | : 1 mL ekstrak 12,5% | + 1 mL suspensi <i>E.coli</i> EC-2-PKH |
| Tabung 5 | : 1 mL ekstrak 6,25% | + 1 mL suspensi <i>E.coli</i> EC-2-PKH |
| Tabung 6 | : 1 mL ekstrak 3,175% | + 1 mL suspensi <i>E.coli</i> EC-2-PKH |
| Tabung 7 | : 2 mL suspensi <i>E.coli</i> EC-2-PKH (kontrol positif) | |
| Tabung 8 | : 1 mL ekstrak 100% | + 1 mL aquadest steril (kontrol negatif) |
- c. Semua tabung diinkubasi selama 24 jam pada suhu 37^0 C.
 - d. Dilakukan pengamatan KHM berdasarkan tingkat kekeruhan.
 - e. Diambil satu ose lalu ditanam dengan cara *streaking* pada pada *Nutrient Agar Plate* (NAP).
 - f. Diinkubasikan selama 24 jam pada suhu 37^0 C.
 - g. Dihitung pertumbuhan bakteri *E.coli* EC-2-PKH pada masing-masing NAP menggunakan *colony counter* untuk menentukan nilai KBM.

Pengujian Efek Antimikroba

- a. Disediakan tabung reaksi steril sebanyak 7 buah, Aquadest steril dan suspensi *E.coli* EC-2-PKH 10^6 CFU/ml. Dilakukan pengenceran terhadap ekstrak dengan Aquadest steril sehingga diperoleh konsentrasi 15%, 20%, 25%, 30% dan 35% masing-masing sebanyak 1 mL.
- b. Masing-masing tabung reaksi diisi dengan ketentuan berikut :
 - Tabung 1 : 1 mL ekstrak 15% + 1 mL suspensi *E.coli* EC-2-PKH
 - Tabung 2 : 1 mL ekstrak 20% + 1 mL suspensi *E.coli* EC-2-PKH
 - Tabung 3 : 1 mL ekstrak 25% + 1 mL suspensi *E.coli* EC-2-PKH
 - Tabung 4 : 1 mL ekstrak 30% + 1 mL suspensi *E.coli* EC-2-PKH
 - Tabung 5 : 1 mL ekstrak 35% + 1 mL suspensi *E.coli* EC-2-PKH
 - Tabung 6 : 2 mL suspensi *E.coli* EC-2-PKH (kontrol positif)
 - Tabung 7 : 1 mL ekstrak 100%+ 1 mL aquadest steril (kontrol negatif)
- c. Dilakukan penanaman suspensi *E.coli* EC-2-PKH (konsentrasi 10^6 CFU/ml sebelum diinkubasi) sebagai OI pada media NAP (*Nutrient Agar Plate*) .
- d. Tabung 1 hingga 7 dan NAP OI diinkubasi pada suhu 37°C selama 24 jam.
- e. Dilakukan pengamatan berdasarkan kekeruhan pada tabung 1 hingga 7 untuk menentukan KHM
- f. Penghitungan OI menggunakan *colony counter*.
- g. Kultur masing-masing isi tabung 1 hingga 7 menggunakan satu ose dengan cara *streaking* pada NAP.
- h. Semua NAP hasil *streaking* diinkubasi pada suhu 37°C selama 24 jam.
- i. Dihitung pertumbuhan pada masing-masing NAP untuk menentukan nilai KBM dan kemudian melakukan analisis data.
- j. Catatan: prosedur tersebut diulang sebanyak 4 kali.



Lampiran 3. Hasil Preparasi *E.coli* EC-2-PKH

Hasil Pewarnaan Gram <i>E.coli</i> . <i>E.coli</i> berbentuk batang dan bersifat Gram negatif yang ditandai dengan warna merah.	
Hasil penanaman <i>E.coli</i> pada medium agar EMB koloni <i>E.coli</i> memberikan warna khas <i>methalic sheen</i> .	

Lampiran 4. Hasil Perhitungan Pertumbuhan Bakteri *E.coli* EC-2-PKH

Hasil Perhitungan Pertumbuhan Bakteri *E.coli* EC-2-PKH pada NAP

Konsentrasi	Pertumbuhan per pengulangan				Rata-rata	Standar Deviasi
	(CFU/ml)	I	II	III	IV	
15%	252000 0	251100 0	243000 0	230900 0	$2,44 \times 10^6$	$9,77 \times 10^6$
20%	810000	587000	405000	365000	$5,41 \times 10^5$	$2,03 \times 10^5$
25%	61000	47000	46000	40000	$4,85 \times 10^4$	$8,88 \times 10^3$
30%	16000	4000	2000	0	$5,55 \times 10^3$	$7,18 \times 10^3$
35%	0	0	0	0	0 *	0

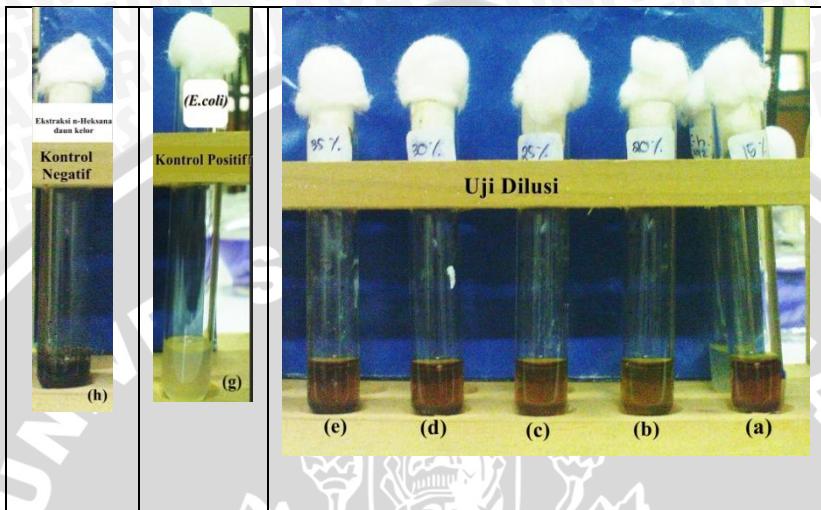
Ket. : * $<0,1$ OI(*Original Inokulum*) = nilai KBM (Kadar Bunuh Minimal)

Hasil Perhitungan Pertumbuhan Pertumbuhan pada OI (*Original Inokulum*)

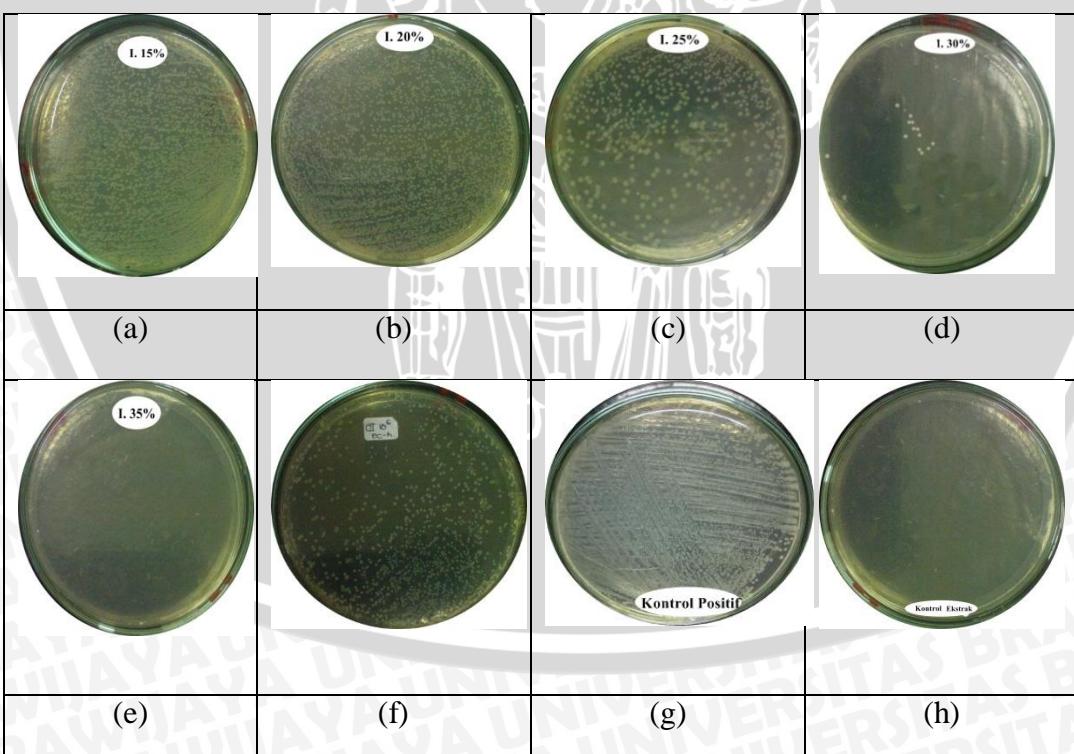
	Pertumbuhan per pengulangan				Rata-rata	Standar Deviasi
	(CFU/ml)	I	II	III	IV	
OI	3000000	3000000	2900000	2890000	$2,94 \times 10^6$	$0,6 \times 10^5$

Lampiran 5. Hasil Uji Dilusi Tabung

Penentuan KHM (Konsentrasi Hambat Minimal)

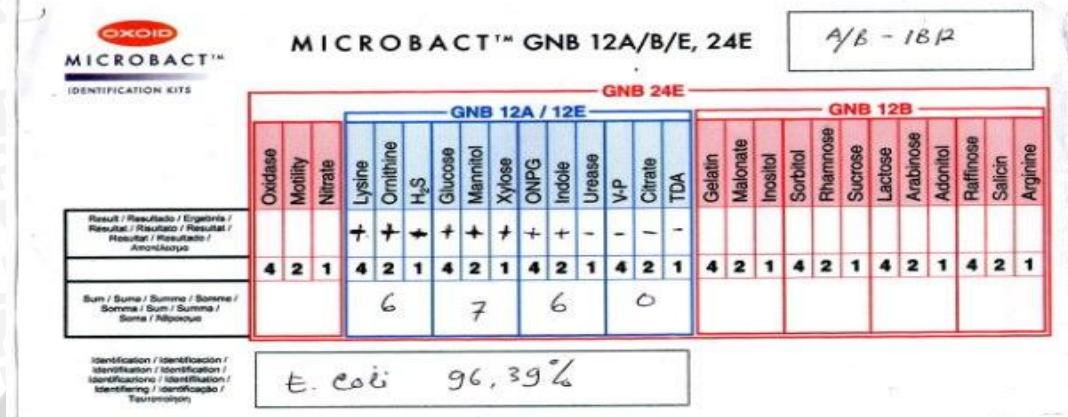


Penentuan KBM (Konsentrasi Bunuh Minimal)



- Suspensi bakteri dan ekstrak n- Heksanadengan konsentrasi 15%
- Suspensi bakteri dan ekstrak n- Heksanadengan konsentrasi 20%
- Suspensi bakteri dan ekstrak n- Heksanadengan konsentrasi 25%
- Suspensi bakteri dan ekstrak n- Heksanadengan konsentrasi 30%
- Suspensi bakteri dan ekstrak n- Heksanadengan konsentrasi 35%
- OI (*original inoculum*)
- Kontrol Positif
- Kontrol Negatif

Lampiran 6. Hasil Uji *Mikrobact*



Reaksi biokimiawi (*Microbact* 12E/12A) *E.coli* EC-2-PKH

No	Reagen <i>Microbact</i>	Reaksi
1	Lisin (LYS)	Reaksi Positif menunjukkan warna biru-hijau dari reaksi <i>Lysine decarboxylase</i>
2	Ornithin (ORN)	Reaksi Positif menunjukkan warna biru dari hasil reaksi <i>Ornithinedecarboxylase</i>
3	H ₂ S	Reaksi Negatif menunjukkan <i>Straw</i> karena tidak terbentuk logam sulfit yang berwarna hitam
4	Glukosa (GLU)	Reaksi Positif menunjukkan warna kuning karena perubahan pH menjadi asam sehingga mampu fermentasi Glukosa
5	Mannitol (MAN)	Reaksi Positif menunjukkan warna kuning karena perubahan pH menjadi asam sehingga mampu fermentasi Mannitol
6	Xylose (XYL)	Reaksi Positif menunjukkan warna kuning karena perubahan pH menjadi asam sehingga mampu fermentasi Xylose
7	ONPG	Reaksi Positif menunjukkan kuning karena β -galactosidase dapat mengkatalisis ONPG menjadi <i>O-nitrophenyl-β-d-galactopyranoside (ONPG)</i>
8	Indole (IDN)	Reaksi Positif menunjukkan merah muda karena mampu memproduksi indol dari <i>tryptophan</i> menghasilkan senyawa para amino benzaldehid yang tidak larut dalam air
9	Urease (URE)	Reaksi Negatif menunjukkan <i>straw</i> karena tidak menghydrolysis <i>Urea</i>
10	VP	Reaksi Negatif menunjukkan <i>straw</i> karena tidak memproduksi <i>acetyl metal carbinol</i>
11	Sitrat (CIT)	Reaksi Negatif menunjukkan hijau karena tidak memanfaatkan sitrat sebagai sumber karbon sehingga tidak menghasilkan natrium karbonat yang bersifat alkali, dengan adanya indicator <i>brom thymol blur</i>
12	TDA	Reaksi Negatif menunjukkan <i>Straw</i> karena tidak memproduksi indol piruvat dari <i>tryptophan</i>

Lampiran 7. Determinasi Tanaman Kelor



**DINAS KESEHATAN PROPINSI JAWA TIMUR
UPT MATERIA MEDICA**
Jalan Lahor No.87 Telp. (0341) 593396 Batu (65313)
KOTA BATU

Nomor : 075 / 075 / 101.8 / 2012
 Sifat : Biasa
 Perihal : **Determinasi Tanaman KELOR**

Nama : Memenuhi permohonan saudara :
 : FARIS NUR HANAFI (0811313011)
 : SITI KURNIAWATI (0811313018)
 : VEPTI ULAN S. AYU (0811313020)
 : ANEKE PUTRI Y (0811313001)
 : FURQON ADIMAS Y (0811310018)

Program : KEDOKTERAN HEWAN UNIVERSITAS BRAWIJAYA MALANG

1. Perihal determinasi tanaman Kelor
 Kingdom : Plantae (Tumbuhan)
 Subkingdom : Tracheobionta (Tumbuhan berpembuluh)
 Super Divisi : Spermatophyta (Menghasilkan biji)
 Divisi : Magnoliophyta (Tumbuhan berbunga)
 Kelas : Dicotyledonae
 Sub kelas : Dilleniidae
 Bangsa : Capparales
 Suku : Moringaceae
 Marga : Moringa
 Jenis : Moringa oleifera, Lamk.
 Sinonim : Moringa pterygosperma Gaertn. N. W.
 Kelor (Indonesia, Jawa, Sunda, Bali, Lampung), Kerol (Buru); Marangghi (Madura), Molong (Flores), Kelo (Gorontalo); Keloro (Bugis), Kawano (Sumba), Ongge (Bima); Hau fo (Timor).
 Kunci determinasi : 1b-2b-3b-4b-6b-7b-9b-10b-11b-12b-13b-14a-15b-197b-208b-209b-210b-211b-214a-1
2. Nama Simplisia : Moringae Folium / Daun kelor
3. Kandungan kimia : Akar: saponin, polifenol, zat pahit, getir dan pedas. Daun: saponin, polifenol dan minyak atsiri. Kulit batang saponin polifenol dan alkaloid Biji : minyak dan lemak.
4. Penggunaan : Penelitian
5. Daftar Pustaka :
 - Anonim, /http://www.iptek.net.id/ kelor . Diakses tanggal 22 Oktober 2010
 - Anonim, /http://www.plantamor.id/ kelor . Diakses tanggal 11 Desember 2010
 - Anonim, /http://www.warintek.ristek.com/ kelor . Diakses tanggal 4 Oktober 2006
 - Steenis, C.G.G.J Van Dr, **FLORA**, 2008, Pradnya Paramita , Jakarta
 - Syamsuhidayat, Sri Sugati, Hutapea, Johny Ria. 1991. **Inventaris Tanaman Obat Indonesia I**. Departemen Kesehatan Republik Indonesia : Badan Penelitian Dan Pengembangan Kesehatan

Demikian determinasi ini kami buat untuk dipergunakan sebagaimana mestinya.



Lampiran 8. Uji Nonparametrik

ANOVA

Jumlah_Koloni_Bakteri

	Sum of Squares	df	Mean Square	F	Sig.
Between Groups	24.300	4	6.075	36.450	.000
Within Groups	2.500	15	.167		
Total	26.800	19			

Keterangan : Sig= 0,000 < P= 0,05, maka tolak H0 artinya terdapat perbedaan pengaruh konsentrasi terhadap pertumbuhan E.coli

Kruskal Wallis Test

Descriptive Statistics

	N	Mean	Std. Deviation	Minimum	Maximum
koloni_bakteri	16	759.56	1031.787	0	2520
konsentrasi	16	2.50	1.155	1	4

Keterangan : Sig= 0,003 < P= 0,05, maka tolak H0 artinya terdapat perbedaan pengaruh konsentrasi terhadap pertumbuhan E.coli

Test Statistics^{a,b}

	koloni_bakteri
Chi-Square	14.118
df	3
Asymp. Sig.	.003

a. Kruskal Wallis Test

b. Grouping Variable:
konsentrasi

Mann-Whitney

Nilai p pada uji Mann-Whitney antar konsentrasi

Konsentrasi	Z	Asymp.Sig.(2-tailed)
15%	-2.309	0.021*
20%	-2.309	0.021*
25%	-2.309	0.021*
30%	-2.309	0.021*

- Ada perbedaan yang bermakna ($p < 0.05$)

Keterangan :

Semua pasangan kelompok sampel diatas terlihat semua konsentrasi memiliki pengaruh yang **relatif berbeda** terhadap pertumbuhan , mempunyai perbedaan yang signifikan dengan **signifikansi 0,021 ($p < 0.05$)**. Dari Nilai uji Mann-Whitney U, dapat kita lihat pada output “Test Statistic” dimana nilai statistik uji Z yang kecil yaitu -2.309 dan nilai sig.2-tailed adalah 0.021 > 0.05 artinya tolak H0.

Regresi

Coefficientsa

Model	Unstandardized Coefficients		Beta	t	Sig.
	B	Std. Error			
1 (Constant)	4271.475	539.284		7.921	.000
konsentrasi	-156.085	23.261		-.873	-6.710 .000

a. Dependent Variable: koloni_bakteri

Korelasi

			koloni_bakteri	konsentrasi
Spearman's rho	koloni_bakteri	Correlation Coefficient	1.000	-.970 **
		Sig. (2-tailed)	.	.000
		N	16	16
	konsentrasi	Correlation Coefficient	-.970 **	1.000
		Sig. (2-tailed)	.000	.
		N	16	16

**. Correlation is significant at the 0.01 level (2-tailed).

