

Deteksi Molekuler *Entamoeba suis* pada Babi di Rumah Potong Hewan Pegirian Surabaya

(MOLECULAR DETECTION OF ENTAMOEBA SUIS IN PIGS AT PEGIRIAN SLAUGHTER HOUSE SURABAYA)

Fransiska Cicilia Beka¹, Nunuk Dyah Retno Lastuti²,
Lucia Tri Suwanti², Setiawan Koesdarto², Mufasirin²,
Endang Suprihati², Dyah Ayu Kurniawati¹.

¹Mahasiswa Program Studi Magister Ilmu Penyakit
dan Kesehatan Masyarakat Veteriner,

²Departemen Parasitologi Veteriner,
Fakultas Kedokteran Hewan, Universitas Airlangga
Kampus C Unair, Jalan Mulyorejo,
Kota Surabaya, Jawa Timur, Indonesia, 60115
Telepon +6281226094872, 5993016; Fak. +62315993015
Email: tswant@gmail.com

ABSTRACT

This research aimed to detect *E. suis* in pigs slaughtered at Pegirian Slaughterhouse, Surabaya. A total of 63 pig stool samples were collected from Pegirian Slaughterhouse, Surabaya. Morphological detection of *Entamoeba* sp-. was done by floating methods (parasitological analysis). In addition, species determination of *E. suis* was conducted by PCR using primers Esuis764 (5'-ATC AAA TCA ATT AGG CAT AAC TA-3') and Esuis765 (5'-AAT TAA AAC CTT ACG GCT TTA AA-3') and the expected PCR product was 320 bp. DNA of the positive samples were extracted by DNAzol. The PCR was carried out in some positive samples selected randomly from the parasitological analysis. The results showed that 57.14% (36/63) of the samples were morphologically positive with *Entamoeba* sp. In term of species determination result, the molecular analysis relieved that the protozoan infecting swine at the Pegirian Slaughterhouse, Surabaya were *E. suis*.

Key words: slaughtered pigs, *Entamoeba suis*, Pegirian Slaughterhouse, Surabaya.

ABSTRAK

Penelitian ini bertujuan untuk mendeteksi *E. suis* pada babi yang dipotong di Rumah Potong Hewan (RPH) Pegirian, Surabaya. Sebanyak 63 sampel feses babi dikoleksi dari RPH Pegirian Surabaya. Deteksi morfologis *Entamoeba* spp. dilakukan dengan metode apung (analisis parasitologi). Selain itu, penentuan spesies *E. suis* dilakukan dengan PCR menggunakan primer Esuis764 (5'-ATC AAA TCA ATT AGG CAT AAC TA-3') dan Esuis765 (5'-AAT TAA AAC CTT ACG GCT TTA AA-3') dan produk PCR yang diharapkan adalah 320 bp. DNA dari sampel positif diekstraksi dengan DNAzol. PCR dilakukan pada beberapa sampel positif yang dipilih secara acak dari analisis parasitologi. Hasil penelitian menunjukkan 57,14% (36/63) sampel secara morfologis positif *Entamoeba* sp. Hasil penentuan spesies berdasarkan analisis molekuler menemukan bahwa protozoa yang menginfeksi babi di Rumah Potong Hewan Pegirian, Surabaya adalah *E. suis*.

Kata kunci: Babi, *Entamoeba suis*, Rumah Potong Hewan Pegirian Surabaya.

PENDAHULUAN

Entamoeba adalah protozoa gastrointestinal yang ditemukan baik pada hewan vertebrata maupun invertebrata dan tersebar diseluruh dunia. Protozoa ini merupakan salah satu agen penyakit penting pada peternakan babi yang menyebabkan diare, terutama *Entamoeba histolytica*, *E. polecki* dan *E. suis* (Matsabayashi et al., 2014; Matsabayashi et al., 2015a, 2015b, 2016). Di antara protozoa tersebut, *E. suis* dilaporkan sebagai salah satu spesies *Entamoeba* yang paling sering menginfeksi babi. Selain diare, infeksi *E. suis* juga menyebabkan kolitis hemoragik sebagai akibat dari invasi pada lamina propria dan fagositosis sel darah (Matsabayashi et al., 2014).

Selama ini, penelitian *Entamoeba* spp. pada babi di Indonesia lebih banyak dilakukan berdasarkan uji parasitologis (morfologi) (Suryawan et al., 2014; Yuliari et al., 2013), tetapi identifikasi secara molekuler masih terbatas. Beberapa peneliti yang telah melaporkan penelitian molekuler *Entamoeba* di antaranya Wardhana et al., (2020) yang melaporkan prevalensi *E. suis* di Tangerang, Jawa Barat sebesar 81,1%. Agustina et al., (2016) juga melaporkan prevalensi *Entamoeba* spp. secara molekuler pada babi di Bali adalah sebesar 84,7%, tetapi studi ini belum menentukan spesiesnya.

Metode diagnostik yang umum dilakukan untuk mengidentifikasi *Entamoeba* adalah pemeriksaan mikroskopis pada feses berdasarkan karakter morfologisnya. Namun, metode tersebut memiliki kelemahan, yaitu tidak dapat membedakan spesies *Entamoeba* karena ukurannya yang sangat kecil dan hampir seragam (Verweij et al., 2003; Mohamadi dan Petri, 2006). Metode diagnostik modern yang dapat diterapkan untuk mengidentifikasi *Entamoeba* adalah metode molekuler yaitu, *Polymerase Chain Reaction* (PCR). Metode ini mudah dilakukan dan memiliki tingkat sensitifitas dan spesifitas yang tinggi sehingga tepat digunakan untuk mengidentifikasi *Entamoeba* hingga ke tingkat spesies (Sukprasert et al., 2008).

Rumah Potong Hewan (RPH) Pegiran Surabaya merupakan salah satu badan usaha milik daerah pemerintah Kota Surabaya. Rumah Potong Hewan menyediakan layanan penyembelihan hewan (sapi, kambing dan babi) dan menjadi wadah yang menyediakan kebutuhan daging bagi masyarakat. Total babi

yang dipotong adalah sekitar 150 ekor per hari. Rumah Potong Hewan Pegiran surabaya menyediakan daging untuk didistribusikan ke pasar tradisional di Jawa Timur (Perwakot, 2010).

Penelitian ini bertujuan untuk mendeteksi *E. suis* dari feses babi di Rumah Potong Hewan (RPH) Pegiran Surabaya baik secara morfologis (mikroskopis) dan molekuler sehingga diperoleh gambaran sebaran amoebiasis pada babi yang dipotong pada RPH tersebut.

METODE PENELITIAN

Sampel Penelitian

Sebanyak 63 sampel feses babi dikumpulkan dalam waktu satu hari dari Rumah Potong Hewan (RPH) Pegiran Surabaya. Pengambilan sampel dilakukan pada saat pemisahan jeroan, setelah babi dipotong. Sampel feses diambil dari isi kolon babi kemudian disimpan dalam pot plastik yang berisi larutan kalium bikromat 2,5%. Setiap pot plastik diberi label dan keterangan yang diperlukan. Sampel disimpan dalam *ice box* dan dibawa ke Departemen Parasitologi Veteriner, Fakultas Kedokteran Hewan, Universitas Airlangga, Surabaya untuk diperiksa.

Pemeriksaan secara Parasitologis

Tujuan pemeriksaan ini adalah untuk skrining pada sampel feses, sebelum dilakukan pemeriksaan secara molekular. Sampel feses diperiksa secara parasitologis menggunakan metode apung (Suwanti et al., 2011). Sampel dinyatakan positif apabila secara mikroskopis ditemukan bentuk kista atau tropozoit. Selanjutnya, semua sampel positif disimpan pada suhu -20 °C untuk analisis molekuler.

Pemeriksaan Molekuler

Pemeriksaan ini ditujukan untuk mengidentifikasi *Entamoeba* hingga ke aras spesies. Analisis molekuler hanya dilakukan pada enam sampel positif secara pemeriksaan parasitologis yang dipilih secara acak. Genom DNA *Entamoeba* diekstrak dari sampel-sampel positif secara molekuler (DNAzol®, Molecular Research Center, OH, USA) sesuai protokol pabrik. Uji molekular *E. suis* menggunakan primer spesifik, yaitu Esuis764 (5'-ATC AAA TCA ATT AGG CAT AAC TA-3') dan Esuis765 (5'-AAT TAA AAC CTT ACG GCT TTA AA-3') dengan target amplifikasi 320 bp (Clark et al.,

2006). Sebanyak 8,5 µL *destilated water* dan 12,5 µL *master mix* dimasukkan ke dalam tabung PCR 0,2 mL Selanjutnya, kemudian ditambahkan 1 µL primer Esuis764, 1 µL primer Esuis765 dan 2 µL DNA sampel. Kondisi *thermocycler* untuk mengamplifikasi fragment DNA *E. suis* adalah denaturasi awal 94°C selama lima menit, diikuti suhu 94°C selama 30 detik, *annealing* pada suhu 55°C selama 30 detik, *extension* pada suhu 72°C selama 30 detik, sebanyak 35 siklus dan diakhiri dengan *extension* akhir selama dua menit pada suhu 72°C (Verweij *et al.*, 2001). Produk PCR kemudian divisualisasikan pada gel elektroforesis 1,5% yang dilihat di bawah sinar *ultra violet/UV*. Sampel dinyatakan positif apabila terdapat pita DNA dengan ukuran 320 bp.

HASIL DAN PEMBAHASAN

Hasil pemeriksaan mikroskopis *Entamoeba* spp. pada sampel feses babi yang diambil dari RPH Pegirian Surabaya menunjukkan 57,14 % (36/63) positif *Entamoeba* sp. Hasil ini lebih rendah dibandingkan dengan hasil penelitian Widisuputri *et al.*, (2020) yang melaporkan prevalensi infeksi *Entamoeba* sp. pada babi di Bali yang mencapai hingga 99%. Prevalensi amoebiasis yang tinggi juga dilaporkan oleh Kagira *et al.* (2010) yang menyatakan 87% pada babi di Kenya terinfeksi oleh *E. suis*. Namun demikian, hasil penelitian terbilang tinggi jika dibandingkan dengan laporan Damriyasa dan Bauer (2006) yang menemukan 15 dari 20 peternakan babi di Hesse Jerman yang terinfeksi oleh *Entamoeba* spp. dengan prevalensi 52%. Demikian pula pada kasus amoebiasis pada peternakan babi yang terletak di daerah pedesaan Chungcheongnam-do, Korea yang hanya dilaporkan sebanyak 3,7% (Ismail *et al.*, 2010).

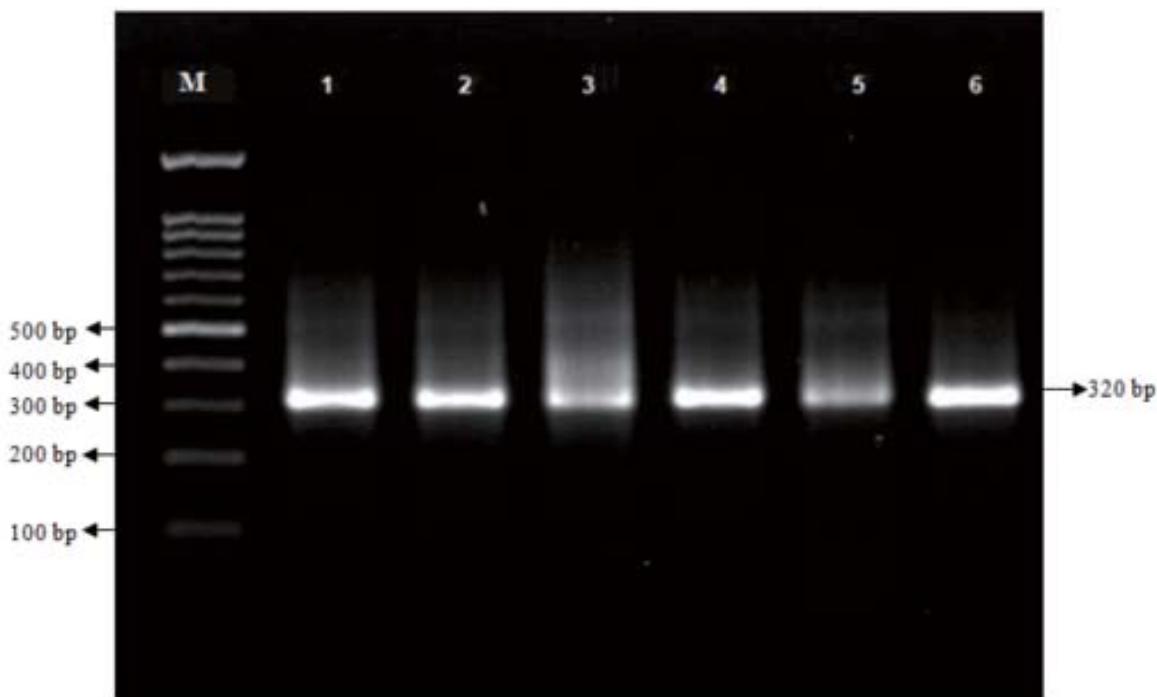
Perbedaan hasil tersebut diduga karena letak geografis, sanitasi kandang dan sistem pemeliharaan babi pada masing-masing peternakan berbeda. Atabati *et al.* (2020) menyatakan bahwa faktor tempat dan cara pemeliharaan yang berbeda pada suatu peternakan berimplikasi terhadap tingkat prevalensi infeksi *Entamoeba* sp., di samping itu, faktor lingkungan (kontaminasi tinja di lingkungan), standar kebersihan dan sanitasi yang buruk berhubungan dengan infeksi parasit usus termasuk infeksi *Entamoeba* spp.

Babi yang dipotong di RPH Pegirian Surabaya berasal dari peternak dari berbagai daerah di Jawa Timur, antara lain Mojokerto, Probolinggo dan daerah lainnya. Pada studi ini, 63 sampel feses babi yang diambil dari Rumah Potong Hewan Pegirian Surabaya berasal dari daerah Mojokerto. Sampel positif kemungkinan berasal dari peternakan dengan sistem pemeliharaan yang kurang baik. Menurut Levine (1994), kejadian infeksi parasit terjadi akibat sistem pemeliharaan babi yang masih bersifat tradisional sehingga mudah terkena penyakit, manajemen pemeliharaan yang kurang baik dan sanitasi kandang yang buruk dapat meningkatkan risiko infeksi.

Morfologi *Entamoeba* spp. yang terdeteksi dalam pemeriksaan parasitologis pada studi ini berukuran berkisar antara 11,38-16,12 µm dan kebanyakan dengan inti tunggal. Morfologi tersebut menyerupai kista *Entamoeba* spp. (*Entamoeba cyst-like*). Ukuran kista mirip dengan hasil deteksi yang dilakukan oleh Clark *et al.* (2006), yaitu berukuran antara 9,5-15,5 µm dan memiliki inti tunggal. Karakteristik morfologi yang paling sederhana untuk digunakan dalam identifikasi spesies *Entamoeba* adalah jumlah nukleus per kista, setiap spesies menghasilkan kista dengan jumlah inti yang bervariasi, yaitu satu, empat atau delapan inti dan bahkan beberapa tidak memiliki inti. Namun demikian, sejauh ini deskripsi morfologi sering tidak lengkap dan tidak jelas sehingga, menyebabkan keraguan untuk validasi dalam menentukan perbandingan masing-masing spesies sehingga hampir mustahil dilakukan dalam beberapa kasus. Pernyataan ini sesuai dengan pendapat Clark *et al.* (2006) yang menyatakan bahwa ukuran kista, jumlah inti kista dan tampilan *bar kromatoidal* (*array kristal ribosom*) menjadi kriteria utama dalam upaya identifikasi spesies *Entamoeba*.

Uji molekuler menjadi alternatif yang diperlukan mampu membantu dalam tahap identifikasi *E. suis*. Dari 36 sampel positif secara pemeriksaan parasitologis dipilih enam sampel secara acak untuk dilanjutkan ke tahap analisis molekuler. Hasil PCR membuktikan bahwa semua sampel tersebut menunjukkan pita DNA dengan ukuran 320 bp yang mengindikasikan sebagai *E. suis*. Walaupun tidak semua sampel dianalisis secara molekuler, namun hasil ini cukup representatif dalam menggambarkan hasil pemeriksaan feses secara parasitologis (Gambar 1).

Studi molekular *E. suis* di Indonesia masih



Gambar 1. Hasil visualisasi produk PCR *Entamoeba suis* pada gel agarose 1,5%, tampak pita DNA pada posisi 320 bp. M: Marker DNA, 1-6: sampel yang diperiksa.

sangat terbatas. Oleh karena itu, konfirmasi spesies protozoa gastrointestinalis yang menginfeksi peternakan babi menjadi sangat penting. Salah satu studi terbaru tentang *Entamoeba* spp. pada babi secara molekuler dilaporkan oleh Wardhana *et al.* (2020). Kasus infeksi *E. suis* pada peternakan babi di Tangerang, Jawa Barat dilaporkan mencapai 81,1%. Studi tersebut juga mengidentifikasi *E. polecki* hingga ke arah *sub type* genetik. Hasil *sekruensing* DNA pada sampel-sampel tersebut tidak menunjukkan keragaman genetik *E. suis* yang menginfeksi babi di Tangerang. Namun, studi tersebut memberikan informasi terjadinya infeksi campuran antara *E. suis* dan *E. polecki* yang menyerang sejumlah babi di peternakan tersebut, beberapa di antaranya masuk kedalam kelompok *sub type* yang bersifat zoonosis.

Hasil studi ini menunjukkan prevalensi yang lebih tinggi dari studi yang dilaporkan di Cina (0,8%; 4/500) (Li *et al.*, 2018) dan di Iran (9%; 2/12) (Solaymani-Mohammadi *et al.*, 2004). Li *et al.* (2018) melaporkan prevalensi yang berbeda dapat disebabkan oleh ukuran sampel, prosedur deteksi, variasi geografis, usia inang, jenis kelamin, status kesehatan dan waktu pengambilan spesimen.

Berdasarkan analisis molekuler membuk-

tikan bahwa dugaan *E. suis* sebagai spesies yang paling banyak menginfeksi ternak babi dan tersebar di seluruh dunia menjadi relevan. Semula para peneliti berkeyakinan bahwa spesies ini bersifat tidak patogen. Namun, pendapat tersebut terbantahkan melalui kasus amoebiasis yang menyebabkan kematian babi di beberapa peternakan di Jepang. Matsabayashi *et al.* (2014, 2015a, 2015b) berhasil mengidentifikasi *E. suis* dan *E. polecki* sebagai penyebab utama kematian babi pada tiga peternakan babi komersial di Jepang. *Entamoeba suis* dilaporkan menyebabkan kolitis hemoragik sebagai akibat invasi pada lamina propria (Matsabayashi *et al.*, 2014).

Status patogenisitas *E. suis* belum diketahui apakah bergantung pada tingkat keparahan infeksi, adanya infeksi campuran dengan patogen lain atau status kesehatan inang. Hasil penelitian Matsabayashi *et al.* (2015a) menunjukkan adanya koinfeksi *Entamoeba* spp. dengan *Lawsonia intracellularis* sehingga meningkatkan keparahan penyakit amoebiasis. Analisis lebih lanjut terkait koinfeksi bakteri dengan protozoa pada peternakan babi di Indonesia dapat menjadi pertimbangan dalam menentukan strategi manajemen pemeliharaan babi untuk

menurunkan prevalensi atau mortalitas akibat penyakit ini.

SIMPULAN

Beberapa babi yang dipotong di Rumah Potong Hewan Pegiran Surabaya terinfeksi *Entamoeba* spp. (57,14%) berdasarkan pemeriksaan parasitologis pada feses. Adapun identifikasi spesies secara molekular pada beberapa sampel positif tersebut terkonfirmasi sebagai *E. suis*.

SARAN

Penelitian ini dapat dilanjutkan ketahap *sekuensing* DNA untuk mengetahui perubahan susunan nukleotida dan homologi *E. suis* dari isolat lokal dengan isolat yang telah terdaftar di *Gen Bank*, di samping itu, studi molekuler dapat dilakukan dengan primer spesifik spesies *Entamoeba* yang lain sehingga dapat mendeteksi kemungkinan terjadinya infeksi campuran sebagai penyebab diare pada ternak babi.

UCAPAN TERIMA KASIH

Penulis mengucapkan terima kasih dan penghargaan yang setinggi-tingginya kepada Prof Makoto Matsabayashi DVM, PhD dari Osaka Prefecture University atas hibah primer *Entamoeba*. Ucapan terima kasih juga penulis sampaikan kepada Fakultas Kedokteran Hewan Universitas Airlangga atas fasilitas penelitian dan kesempatan mengikuti pendidikan Magister pada Program Studi S2 Ilmu Penyakit dan Kesehatan Masyarakat Veteriner.

DAFTAR PUSTAKA

- Agustina KK, Dharmayudha AAGO, Oka IBM, Dwinata IM, Kardena IM, Dharmawan NS, Damriyasa IM. 2016. Case of *Entamoebiasis* in pigs Raised with a Free Range systems in Bali, Indonesia. *Udayana Jurnal Veteriner* 17(4): 570-575.
- Atabati H, Kassiri H, Shamloo E, Akbari M, Atamaleki A, Sahlabadi F, Linh NTT, Rostami A, Fakri Y, Khaneghah AM. 2020. The association between the lack of safe drinking water and sanitation facilities with

intestinal *Entamoeba* spp infection risk: A systematic review and metaanalysis. *PLoS ONE* 15(11): e0237102. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0237102>.

Clark CG, Kaffashian F, Tawari B, Windsor JJ, Twigg-Flesner A, Davies-Morel MC, Blessmann J, Ebert F, Peschel B, Le Van A, Jackson CJ, Macfarlane L, Tannich E. 2006. New insights into the phylogeny of *Entamoeba* species provided by analysis of four new small-subunit rRNA genes. *Int J Syst Evol Microbiol* 56: 2235–2239.

Damriyasa IM, Bauer C. 2006. Prevalence and age-dependent occurrence of intestinal protozoan infections in suckling piglets. *J of Berliner und Munchener Tierarztliche Wochenschrift* 119(7-8): 287-290.

Ismail AHHA, Jeon H, Yu Y, Do C, Lee Y. 2010. Intestinal Parasite Infections in Pigs and Beef Cattle in Rural Areas of Chungcheong-nam-do, Korea. *Korean J Parasitol* 48(4): 347–349.

Kagira JM, Githigia SM, Ng'ang'a JC, Kanyari PWN, Maingi N, Gachohi JM. 2010. Prevalence of gastrointestinal protozoa and association with risk factors in free-range pigs in Kenya. *J Parasitol* 20: 1-9.

Levine ND. 1994. *Parasitologi Veteriner*. Yogyakarta: UGM University Press.

Li WC, Geng JZ, Chen C, Qian L, Zhang T, Liu JL, Luo JX, Gu YF. 2018. First report on the occurrence of intestinal *Entamoeba* spp. in pigs in China. *Acta Trop* 185: 385–390. <https://doi.org/10.1016/j.actatropica.2018.06.020>.

Matsabayashi M, Kanamori K, Sadahiro M, Tokoro M, Abe N, Haritani M, Shibahara T. 2015a. First molecular identification of *Entamoeba polecki* in a piglet in Japan and implications for aggravation of ileitis by coinfection with *Lawsonia intracellularis*. *Parasitol Res* 114: 3069–3073.

Matsabayashi M, Murakoshi N, Komatsu T, Tokoro M, Haritani M, Shibahara T. 2015b. Genetic identification of *Entamoeba polecki* subtype 3 from pigs in Japan and characterisation of its pathogenic role in ulcerative colitis. *Infect Genet Evol* 36: 8–14

Matsabayashi M, Suzuta F, Terayama Y,

- Shimojo K, Yui T, Haritani M, Shibahara T. 2014. Ultrastructural characteristics and molecular identification of *Entamoeba suis* isolated from pigs with hemorrhagic colitis: implications for pathogenicity. *Parasitol Res* 113: 3023–3028.
- Matsabayashi M, Sasagawa Y, Aita T, Tokoro M, Haritani M, Shibahara T. 2016. First report of mixed *Entamoeba polecki* (ST 1) and *E. suis* infection in piglets shedding abnormal feces by histopathological and molecular surveys. *Acta Parasitol* 61: 665–670.
- Meyer A, Todt C, Mikkelsen NT, Lieb B. 2010. Fast evolving 18S rRNA sequences from Solenogastres (Mollusca) resist standard PCR amplification and give new insights into mollusk substitution rate heterogeneity. *BMC Evolutionary Biology* 10: 10-70.
- Mohamadi SS, Petri WA. 2006. Zoonotic Implications of The Swine-Transmitted Protozoal Infections. *Veterinary Parasitology* 140(2006): 189–203.
- Perwakot. 2010. Susunan Organisasi dan Tata Kerja Perusahaan Daerah Rumah Potong Hewan Kota Surabaya. Surabaya. Peraturan Walikota Surabaya No. 31 Tahun 2010 Hlm. 4.
- Soleymani-Mohammadi S, Rezaian M, Hooshyar H, Mowlavi GR, Babaei Z, Anwar MA. 2004. Intestinal protozoa in wild boars (*Sus scrofa*) in western Iran. *J Wildl Dis* 40: 801-803.
- Sukprasert S, Rattaprasert P, Hamzah Z, Shipin OV, Chavalitshewinkoon-Petmitr P. 2008. PCR detection of *Entamoeba* spp from surface and waste water samples using genus-specific primers. *Southeast Asia J Trop Med Public Health* 39(1): 6-9.
- Suryawan GY, Suratma NA, Damriyasa IM.
2014. Potential at pig source of transmission zoonotic diseases *Entamoeba* spp. *Bul Vet Udayana* 6(2): 141-145.
- Suwanti LT, Lastuti NDR, Mufasirin, Suprihati E. 2011. *Petunjuk dan Laporan Praktikum Ilmu Penyakit Protozoa*. Surabaya. Departemen Parasitologi Veteriner. Fakultas Kedokteran Hewan Universitas Airlangga.
- Verweij JJ, Polderman AM, Clark CG. 2001. Genetic Variation among Human Isolates of Uninucleated Cyst-Producing *Entamoeba* Species. *J Clin Microbiol* 39(4): 1644–1646.
- Verweij JJ, Laeijendecker D, Brien EA, van Lieshout L, Polderman AM. 2003. Detection and identification of *Entamoeba* species in stool samples by a reverse line hybridization assay. *J Clin Microbiol* 41: 5041–5045.
- Wardhana AH, Sawitri DH, Ekawasti F, Martindah E, Apritadewi D, Shibahara T, Kusumoto M, Tokoro M, Sasai K, Matsabayashi M. 2020. Occurrence and genetic identifications of porcine *Entamoeba*, *E. suis* and *E. polecki*, at Tangerang in West Java, Indonesia. <https://doi.org/10.1007/s00436-020-06806-0>.
- Widisuputri NK, Suwanti LT, Plumeriastuti H. 2020. A Survey for Zoonotic and Other Gastrointestinal Parasites in Pig In Bali Province, Indonesia. *Indonesian Journal of Tropical and Infectious Disease*. 8(1). <https://ejournal.unair.ac.id/IJTID/article/view/10393>.
- Yuliari PK, Damriyasa IM, Dwinata IM. 2013. Prevalensi Protozoa pada Babi di Lembah Baliem dan Pegunungan Arfak Papua. *Indonesia Medicus Veterinus* 2(2): 208-215.