

## Pengaruh Lama Penyimpanan Semen Segar pada Media Simpan Coldbox terhadap Motilitas, Viabilitas Spermatozoa dan pH Semen Ayam Buras

Alfonsius Bria<sup>a</sup>, Agustinus A. Dethan<sup>b</sup> dan Charles V. Lisnahan<sup>c</sup>

<sup>a</sup>Fakultas Pertanian, Universitas Timor, Kefamenanu, TTU – NTT, 8563, Indonesia, email: alfonsiusbria22@gmail.com

<sup>b</sup>Fakultas Pertanian, Universitas Timor, Kefamenanu, TTU – NTT, 8563, Indonesia, email: dethanagung15@gmail.com

<sup>c</sup>Fakultas Pertanian, Universitas Timor, Kefamenanu, TTU – NTT, 8563, Indonesia, email: charleslisnahan03@gmail.com

### Article Info

Article history:

Received 23 Juni 2021

Received in revised form 11 Juli 2021

Accepted 30 Juli 2021

DOI:

<https://doi.org/10.32938/ja.v6i3.1401>

Keywords:

Ayam Buras

Semen

Coldbox

Motilitas

Viabilitas Spermatozoa

pH Semen.

### Abstrak

Tujuan dari penelitian ini adalah untuk mengetahui pengaruh lama penyimpanan semen segar pada media coldbox terhadap motilitas, viabilitas spermatozoa dan pH semen ayam buras. Penelitian ini dilaksanakan pada Bulan Oktober 2020 di Laboratorium Fakultas Pertanian Universitas Timor Kefamenanu Kabupaten Timor Tengah Utara (TTU). Semen ayam yang digunakan dalam penelitian ini berasal dari 10 ekor ayam buras jantan dengan kisaran umur 2-3 tahun atau dengan panjang taji 2-3 cm. Hal ini sebagai dasar seleksi ternak jantan untuk menghasilkan semen yang berkualitas yang akan dijadikan sebagai bahan penelitian. Penelitian ini menggunakan metode eksperimen laboratorium dengan rancangan acak lengkap (RAL) yang terdiri dari 4 perlakuan dan 3 ulangan sehingga terdapat 12 unit percobaan yaitu: R<sub>1</sub>: Penyimpanan semen segar selama waktu (0 jam), R<sub>2</sub>: Penyimpanan semen segar selama waktu (2 jam), R<sub>3</sub>: Penyimpanan semen segar selama waktu (4 jam), R<sub>4</sub>: Penyimpanan semen segar selama waktu (6 jam). Variabel yang digunakan dalam penelitian ini adalah: Motilitas spermatozoa, Viabilitas spermatozoa, pH semen. Data yang diperoleh dianalisis menggunakan Analisis Sidik Ragam uji Duncan. Dengan menggunakan software statistical package for the social sciences (SPSS. 20). Hasil penelitian menunjukkan bahwa rata-rata motilitas spermatozoa pada perlakuan R<sub>1</sub>, R<sub>2</sub>, R<sub>3</sub> dan R<sub>4</sub>, masing-masing adalah motilitas massa 4±0, 4±0, 4±0 dan 3±0,6. Motilitas individu 80±00, 80±00, 80±00, dan 80±00. Viabilitas 96±02, 94±04, 95±73, dan 91±75. pH semen 8±0, 8±00, 8±05 dan 8±00. Analisis statistik menunjukkan bahwa perlakuan berpengaruh nyata pada viabilitas spermatozoa ayam buras. Disimpulkan bahwa spermatozoa ayam buras dapat bertahan hidup selama 6 jam di dalam media simpan coldbox yang berisi es batu.

### 1. Pendahuluan

Ayam buras adalah ayam yang biasa dikenal dengan sebutan ayam kampung oleh masyarakat Indonesia. Ayam ini dapat diindikasikan dari hasil domestikasi dari ayam hutan. Sebelumnya ayam tersebut hidup di hutan, kemudian didomestikasi serta dikembangkan dan dibudidayakan oleh masyarakat pedesaan (Yaman, 2010).

Masyarakat Nusa Tenggara Timur atau Indonesia bagian Timur seluruhnya lebih dominan membudidayakan ayam buras karena perawatannya mudah, daya tahan hidupnya cukup tinggi, adaptasi dengan lingkungan, dan konsumsi pakan yang mudah didapatkan serta digemari masyarakat karena baik daging maupun telurnya memiliki cita rasa yang lebih baik dibandingkan dengan ayam lainnya, sehingga perlu adanya peningkatan pengetahuan peternak untuk memperbaiki mutu genetik dalam kinerja reproduksi ternak agar mampu mengasilkan ternak yang lebih baik/unggul.

Kemampuan kinerja reproduksi ternak dipengaruhi oleh beberapa faktor yaitu kualitas spermatozoa, daya tahan spermatozoa hidup dalam mempertahankan kualitas spermatozoa dan keterampilan inseminator dalam melakukan insinimasi buatan (IB) pada ternak ayam. Kualitas spermatozoa dikatakan baik jika memiliki jumlah spermatozoa hidup tinggi dan spermatozoa mati <15%, (Bintara, 2011). Kualitas dan kuantitas sperma yang menurun akan memperkecil angka konsepsi yang dicapai (Hafez 1993).

Salah satu cara dalam mempertahankan kualitas dan kuantitas spermatozoa, perlu adanya tempat penyimpanan semen segar setelah ditampung dari ternak jantan. Tempat penyimpanan yang dapat digunakan adalah media simpan dingin (*coldbox*) yang diisi dengan es batu. Hardjopranjoto (1976), Tujuan menggunakan es batu yakni untuk menghambat aktivitas metabolisme baik secara fisik maupun secara kimia dalam keceptatan yang rendah dan Wills et al. (1998) juga menyatakan bahwa Tujuan dari penyimpanan pada suhu rendah adalah untuk memperpanjang masa kesegaran suatu produk untuk mempertahankan mutu.

Media simpan dingin (*coldbox*) merupakan salah satu wadah penyimpanan untuk mempertahankan kualitas spermatozoa dalam waktu penyimpanan yang panjang dengan harapan kualitas bahan yang disimpan tetap segar, tetapi terjaga dan bertahan lebih lama bila dipindahkan dari satu tempat ke tempat lain dan menjaga kualitas hingga sampai di tempat tujuan.

Berdasarkan uraian dalam latar belakang tersebut maka perlu dilakukan penelitian dengan Judul: Pengaruh lama penyimpanan semen segar pada media simpan *coldbox* terhadap motilitas, viabilitas spermatozoa dan pH semen ayam buras. Rumusan masalah bagaimana Pengaruh lama penyimpanan semen segar pada media simpan *coldbox* terhadap motilitas, viabilitas spermatozoa dan pH semen ayam buras. Tujuan penelitian dari penelitian ini adalah untuk mengetahui pengaruh lama penyimpanan semen segar pada media *coldbox* terhadap motilitas, viabilitas spermatozoa dan pH semen ayam buras. Manfaat penelitian ini adalah sebagai informasi bagi peternak dalam penyimpanan semen segar dan pengembangan ilmu pengetahuan khususnya mengenai penanganan semen segar ayam buras.

### 2. MATERI DAN METODE

#### 2.1 Waktu Dan Tempat Penelitian

Penelitian ini dilaksanakan pada Bulan Oktober 2020 di Laboratorium Fakultas Pertanian Universitas Timor Kefamenanu Kabupaten Timor Tengah Utara (TTU).

### 2.2 Materi Penelitian

Semen ayam yang digunakan dalam penelitian ini berasal dari 10 ekor ayam buras jantan dengan kisaran umur 2-3 tahun atau dengan panjang taji 2-3 cm. Hal ini sebagai dasar seleksi ternak jantan untuk menghasilkan semen yang berkualitas yang akan dijadikan sebagai bahan penelitian.

#### 2.2.1 Bahan dan Alat

Bahan-bahan yang digunakan dalam penelitian ini adalah es batu, semen segar, larutan eosin 0,2%, kertas indikator pH, kertas tissue, alkohol 70%, dan aquades.

Alat-alat yang digunakan untuk pengambilan semen meliputi: pipet tetes, tabung penampung semen berskala, *coldbox*, mikroskop, gelas objek, gelas penutup, termometer, hemositometer, alat hitung manual (*hand tally counter*) dan lampu spritus.

#### 2.2.2 Metode Penelitian

Penelitian ini menggunakan metode eksperimen laboratorium dengan rancangan acak lengkap (RAL) yang terdiri dari 4 perlakuan dan 3 ulangan sehingga terdapat 12 unit percobaan yaitu:

R<sub>1</sub> : Penyimpanan semen segar selama waktu (0 jam)

R<sub>2</sub> : Penyimpanan semen segar selama waktu (2 jam)

R<sub>3</sub> : Penyimpanan semen segar selama waktu (4 jam)

R<sub>4</sub> : Penyimpanan semen segar selama waktu (6 jam)

#### 2.3 Variabel Penelitian

Variabel yang digunakan dalam penelitian ini adalah:

1. Motilitas spermatozoa
2. Viabilitas spermatozoa
3. pH semen

#### 2.4 Tahap Persiapan Ternak

Ternak ayam buras jantan yang digunakan dalam penelitian ini dapat dikandangkan selama 2 (dua) minggu sebelum melakukan penampungan semen dan diberi pakan yang berkualitas dengan tujuan ternak jantan dapat menghasilkan kualitas spermatozoa yang baik dan tidak liar saat melakukan penampungan semen.

#### 2.5 Tahap Penampungan Semen

Pada tahap ini dapat dilakukan penampungan semen ayam dengan menggunakan metode pengurutan/massage pada bagian punggung ayam. Pengurutan dilakukan dari muka ke belakang sambil mengangkat ekor dan mengadakan sedikit tekanan pada bagian akhir *phalus* ini dilakukan dengan tujuan untuk menimbulkan refleks ejakulatoris. Penampungan akan dilakukan dua orang, satunya memegang ayam dan satunya melakukan pengurutan untuk mengeluarkan semen dari alat kelamin ayam sekaligus menampungnya dengan menggunakan tabung penampung.

#### 2.6 Tahap Evaluasi Semen Segar Setelah Penampungan

Evaluasi atau pemeriksaan semen merupakan suatu tindakan yang perlu dilakukan untuk melihat kuantitas (jumlah) dan kualitas semen. Pemeriksaan semen dibagi menjadi dua kelompok, yaitu pemeriksaan secara makroskopis dan pemeriksaan mikroskopis. Pemeriksaan secara makroskopis meliputi volume, pH, warna, bau, konsentrasi spermatozoa, sedangkan pemeriksaan mikroskopis meliputi motilitas, viabilitas spermatozoa, dan pH semen. Standar penilaian konsentrasi 500 – 1000 juta sel sperma dengan persentase motilitas individu 70% yang memenuhi syarat untuk diberi perlakuan.

## 2.7 Evaluasi Semen Secara Makroskopis

Volume ejakulasi yaitu jumlah ml semen setiap ejakulasi dapat dilihat langsung pada skala tabung penampung.

Derasat keasaman (pH) semen perlu diukur untuk memastikan bahwa cairan semen hasil penampungan memiliki karakteristik yang normal. Evaluasi pH semen dapat dilakukan dengan menggunakan kertas indikator pH. Caranya: kertas indikator dicelup dalam setetes semen kemudian kertas indikator akan mengalami perubahan warna selanjutnya disesuaikan dengan warna tersebut dengan warna pada kemasan kertas indikator.

Warna semen dapat diamati langsung karena tabung penampung semen terbuat dari gelas atau plastik tembus pandang. Semen ayam umumnya berwarna seperti air susu, warna kemerahan merupakan tanda bahwa semen kontaminasi oleh darah segar, sedangkan apabila warnanya mendekati coklat merupakan tanda bahwa darah yang mengontraminasi semen sudah mengalami dekomposisi. Warna kehijauan merupakan tanda adanya bakteri pembusuk.

Bau dapat langsung dicium dengan cara lewatkan penampung semen di bawah lubang hidung. Semen yang normal pada umumnya, memiliki bau amis khas hewan itu sendiri. Bau busuk bisa terjadi apabila semen mengandung nanah yang disebabkan infeksi organ atau saluran reproduksi hewan jantan.

Kekentalan atau konsistensi merupakan salah satu sifat semen yang memiliki kaitan dengan kepadatan/konsentrasi sperma di dalamnya, tabung penampung semen dimiringkan secara perlamban ke kiri atau ke kanan dan diamati gerakan semen di dalam tabung perpindahan semen yang lambat menandakan semen tersebut cukup kental. Semakin kental semen dapat diartikan bahwa semakin tinggi konsentrasi spermanya.

## 2.8 Evaluasi Semen Secara Mikroskopis

### a). Motilitas spermatozoa

Motilitas massa spermatozoa diamati sesuai petunjuk [Dethan et al \(2010\)](#), yaitu dengan cara meletakkan semen sebanyak satu tetes di atas *objek glass* tanpa ditutup *cover glass* kemudian diamati di bawah mikroskop perbesaran 100 kali.

Kualitas semen dapat ditentukan berdasarkan penilaian gerakan massa adalah sebagai berikut:

- 4 Sangat baik (++) jika gerakan spermatozoa terlihat membentuk gelombang-gelombang besar, banyak, gelap, tebal dan aktif serta bergerak cepat berpindah-pindah tempat
- 3 Baik (++) bila gerakan spermatozoa terlihat seperti gelombang-gelombang kecil, tipis, jarang, kurang jelas dan bergerak lamban
- 2 Cukup (+) bila tidak terlihat gerakan spermatozoa seperti gelombang tapi hanya terlihat gerakan individual aktif progresif.
- 1 Buruk (Necrospermia, 0) jika hanya sedikit atau tidak terlihat gerakan individual spermatozoa sama sekali.

Motilitas individu spermatozoa diamati dengan mengambil satu tetes semen dan diletakkan di atas *objek glass* dan ditutup dengan *cover glass* kemudian diamati di bawah mikroskop dengan perbesaran 400 kali. Motilitas individual yang normal adalah minimal motilitasnya 70%.

Berdasarkan motilitas individual, maka penilaian terhadap kualitas spermatozoa adalah dengan skor 0-5 sebagai berikut:

- 5 jika gerakan spermatozoa yang sangat progresif, membentuk gelombang yang sangat cepat dan menunjukkan 100% sperma motil.
- 4 jika spermatozoa bergerak secara progresif dan membentuk gelombang dengan 90% spermatozoa motil
- 3 jika 50% -80% spermatozoa bergerak progresif dan menghasilkan gerakan massa
- 2 jika gerakan spermatozoa melingkar, kurang dari 50% bergerak progresif dan tidak ada gelombang
- 1 jika gerakan spermatozoa berputar di tempat
- 0 jika spermatozoa imotil atau tidak bergerak

### b). Viabilitas spermatozoa (%)

Viabilitas dapat dimatikan dengan pembuatan preparat ulas. Preparat ulas dapat dibuat dengan cara meneteskan satu tetes semen diatas gelas objek yang disediakan kemudian ditambahkan satu tetes larutan eosin. Setelah itu gunakan gelas objek lain dapat ditarik kearah lain membentuk sedut 45°C. setelah itu keringkan preparat ulas dan diamati menggunakan mikroskop dengan pembesaran 400 kali. Viabilitas dapat dihitung dengan menghitung spermatozoa yang hidup karena tidak menyerap warna sedangkan yang mati dapat menyerap warna ([Susilawati, 2011](#)). Persamaan untuk menghitung viabilitas:

$$\text{Viabilitas (\%)} = \frac{\text{Jumlah spermatozoa yang hidup}}{\text{Jumlah sepermatozoa yang dihitung}} \times 100$$

## 2.9 Tahap Perlakuan

Setelah semennya ditampung dari ternak jantan dimasukkan ke dalam tabung sesuai dengan perlakuan yang dikenakan, kemudian disimpan dalam *coldbox* yang berisi es batu dengan suhu dalam *coldbox* ± 5°C. Tujuan menggunakan es batu yakni untuk penghambatan aktivitas metabolisme baik secara fisik maupun kimia dalam kecepatan yang rendah ([Hardjopranjoto, 1976; Hardijanto, 1991](#)).

## 2.10 Tahap Pengambilan Data

Evaluasi semen sesuai waktu lama simpan yakni 0 jam, 2 jam, 4 jam dan 6 jam sesuai variabel yang diteliti.

## 2.11 Analisis Data

Data yang diperoleh dianalisis menggunakan Analisis Sidik Ragam atau *analysis of variance* (ANOVA). Apabila hasil analisis sidik ragaman menunjukkan pengaruh perlakuan berbeda nyata ( $P < 0,5$ ) maka dilanjutkan dengan uji jarak berganda Duncan menurut petunjuk Steel dan Torrie (1991). Dengan menggunakan *software statistical package for the social sciences* (SPSS. 20).

Adapun persamaannya yaitu :

$$Y_{ij} = \mu + \sigma_i + e_{ij}$$

Dimana :

$Y_{ij}$  = Respon pengamatan dari hasil penelitian

$\mu$  = Rata-rata populasi respon hasil penelitian

$\sigma_i$  = Pengaruh perlakuan ke-i

$e_{ij}$  = Galat acak percobaan

## 3. HASIL DAN PEMBAHASAN

### 3.1. Gambaran Umum Penelitian

Ayam yang diambil semen dalam keadaan sehat dan lingkungan turut menunjang dalam proses penelitian. Setelah semen ditampung dan dievaluasi, hasil evaluasi menunjukkan semen tersebut layak untuk digunakan kemudian dikenakan perlakuan sesuai dengan metode yang digunakan serta pengambilan data dilakukan hingga akhir penelitian ini. Data awal evaluasi semen dapat dilihat pada [Table 1](#).

Table 1. Evaluasi semen secara makroskopis dan mikroskopis

No	Uraian	Hasil
1	Volume (ml)	0,3
2	Warna	Putih susu
3	Bau	Khas semen ayam
4	Ph	8,8
5	Konsistensi/kekentalan	Kental
6	Motilitas massa	+++
7	Motilitas mividivid (%)	80%
8	Konsentrasi (juta/ml)	13,6x10 <sup>10</sup>
9	Viabilitas spermatozoa (%)	97%

Hasil evaluasi semen segar secara makroskopis dan mikroskopis menunjukkan bahwa semen segar ayam buras ini layak digunakan sebagai bahan penelitian.

### 3.2. Pengaruh Perlakuan terhadap Motilitas Massa Spermatozoa Ayam Buras

#### 3.2.1 Motilitas Massa

Gerakan massa spermatozoa merupakan cermin dari gerakan individu spermatozoa. Hal ini sesuai pendapat [Mardalestari \(2005\)](#) bahwa gerakan massa spermatozoa mencerminkan gerakan individu spermatozoa. Semakin aktif dan semakin banyak spermatozoa yang bergerak, maka gerakan massapun semakin bagus(semakin tebal dan pergerakannya semakin cepat). Gerakan massa yang diperoleh dalam penelitian ini dapat dilihat pada [Tabel 2](#).

Tabel 2. Rataan motilitas massa spermatozoa pada perlakuan

Ulangan	Perlakuan			
	R <sub>1</sub> (0 Jam)	R <sub>2</sub> (2 Jam)	R <sub>3</sub> (4 Jam)	R <sub>4</sub> (6 Jam)
1	4	4	4	4
2	4	4	4	3
3	4	4	4	3
Jumlah	12	12	12	10
Rataan	4±0	4±0	4±0	3±0,6

Keterangan: 4: (+++), 3: (++) NS (Non Signifikan)

Hasil analisis statistik menunjukkan bahwa rataan persentase spermatozoa hidup atau gerakan massa spermatozoa yang diamati dan disimpan pada media *coldbox* dengan suhu 5°C menunjukkan kualitas semen dengan kategori sangat baik. Analisis statistik pada [Tabel 1](#) menunjukkan pengaruh perlakuan berbeda tidak nyata. Kesamaan nilai rataan ini menunjukkan bahwa spermatozoa sanggup bertahan hidup dalam *coldbox* yang di beri es batu selama 6 jam. Menurut [Toelihere \(1993\)](#), jika waktu penyimpanan semen semakin lama maka akan terjadi perubahan integrasi membran sel berupa pembengkakan pada daerah akrosom dari spermatozoa. Fungsi akrosom dalam proses fertilisasi sangat penting karena menghasilkan enzim hyaluronidase yang penting untuk penerobosan ovum.

Hasil penelitian ini menunjukkan bahwa *coldbox* yang terisi es batu dapat digunakan sebagai media simpan semen segar selama 6 jam sebelum semen segar tersebut digunakan. Hal ini sesuai dengan pendapat [Nalbandov \(1990\)](#) yang menyatakan bahwa penyimpanan semen ayam pada suhu 4°C dapat mempertahankan daya hidup sperma dalam beberapa hari tapi mulai kehilangan fertilitasnya dalam 48 jam. Mata [Hine et al. \(2014\)](#), menyatakan bahwa daya

tahan hidup spermatozoa adalah kemampuan spermatozoa untuk tetap bergerak dalam kurun waktu tertentu setelah penyimpanan in vitro.

### 3.2.2 Motilitas Individu

Gerakan individu merupakan salah satu parameter untuk melihat motilitas spermatozoa. Motilitas individu merupakan daya gerak spermatozoa yang digunakan sebagai ukuran kemampuan spermatozoa untuk membuat sel telur. Daya gerak maju ini sangat diperlukan pada saat berada di dalam saluran kelamin betina untuk mencapai tempat terjadinya fertilisasi (Danang *et al.*, 2012). Pengujian motilitas spermatozoa merupakan satu parameter penting (patokan) yang dapat dijadikan dasar informasi penilaian untuk Insiminasi Buatan (IB). Gerakan individu spermatozoa yang diperoleh dalam penelitian ini dapat dilihat pada Tabel 3.

Tabel 3. Pengaruh perlakuan terhadap motilitas individu spermatozoa

Ulangan	Perlakuan			
	R <sub>1</sub> (0 Jam)	R <sub>2</sub> (2 Jam)	R <sub>3</sub> (4 Jam)	R <sub>4</sub> (6 Jam)
1	80	80	80	80
2	80	80	80	80
3	80	80	80	80
Jumlah	240	240	240	240
Rataan	80±00	80±00	80±00	80±00

Keterangan: NS (Non Signifikan)

Hasil analisis statistik menunjukkan bahwa rataan pergerakan individu spermatozoa yang diamati dengan menggunakan media simpan *coldbox* dengan suhu 5°C dalam waktu yang berbeda menunjukkan kualitas semen yang termasuk dalam kategori sangat baik atau normal yaitu 80%.

Analisis statistik menunjukkan bahwa pengaruh perlakuan berbeda tidak nyata. Hal ini karena kondisi ruang media *coldbox* memungkinkan untuk spermatozoa dapat hidup lebih lama yakni sampai 6 jam. Hafez (1993) menyatakan bahwa unggas yang normal mempunyai motilitas individu antara 60-80%. Motilitas yang baik dapat memungkinkan sel spermatozoa dapat mencapai sel telur di dalam saluran oviduk dalam waktu yang relatif singkat, sehingga memungkinkan terjadinya pembuahan yang sempurna. Dumpala *et al.* (2006) menyatakan bahwa motilitas individu berada dalam kisaran yang normal yaitu di atas 70%. Tingkat motilitas 80% masih dapat dinilai baik sebagaimana dilaporkan Garner dan Hafez (2000) yakni berkisar antara 60-80%.

Menurut Nurfirman (2001), standar balai inseminasi buatan lembang motilitas individu di atas 40% masih layak digunakan untuk Insiminasi Buatan (IB). Sexton dan Giesen (1982), Howarth. (1983), Bootwalla dan Miles (1992), menyatakan bahwa jika metabolisme spermatozoa menghasilkan asam laktat, maka angka keasaman merupakan salah satu faktor yang dapat menurunkan motilitas dan viabilitas spermatozoa. Bearden dan Fuquay (1984) yang disitus Syafar. (2001) menjelaskan bahwa spermatozoa motif tergolong normal dan fertil pada 50-80%.

### 3.3 Pengaruh Perlakuan Terhadap Viabilitas Spermatozoa Ayam Buras

Viabilitas Spermatozoa adalah kemampuan spermatozoa untuk tetap bertahan hidup sejak awal penyimpanan hingga spermatozoa mati, dengan batasan bahwa spermatozoa yang hidup tidak menyerap warna pada bagian kepalaunya, sedangkan spermatozoa yang mati akan menyerap warna karena permeabilitas dinding meningkat. Perbedaan afinitas zat warna antara sel-sel sperma yang mati dan yang hidup digunakan untuk menghitung jumlah sperma hidup secara objektif, (Cheesbrough, 2006). Presentase jumlah spermatozoa hidup dalam penelitian ini dapat dilihat pada Tabel 4.

Tabel 4. Rataan viabilitas spermatozoa pada perlakuan lama simpan

Ulangan	Perlakuan			
	R <sub>1</sub> (0 Jam)	R <sub>2</sub> (2 Jam)	R <sub>3</sub> (4 Jam)	R <sub>4</sub> (6 Jam)
1	94	96	94,5	89,5
2	98	94	94,5	93
3	96,5	94,5	97,5	91,5
Jumlah	288,5	284,5	286,5	274,0
Rataan	96±02 <sup>a</sup>	94±04 <sup>a</sup>	95±73 <sup>b</sup>	91±75 <sup>b</sup>

Keterangan: (a,b) Signifikan

Hasil analisis statistik menunjukkan bahwa pengaruh perlakuan berbeda nyata ( $P<0,05$ ) terhadap motilitas spermatozoa. Hasil penelitian ini menunjukkan bahwa semakin lama waktu simpan semen segar di dalam *coldbox* akan mengalami penurunan jumlah spermatozoa hidup. Namun, penurunan persentase viabilitas spermatozoa pada penelitian ini hanya 5,20% yakni pada lama simpan 6 jam (R4) 91±75. Salah satu upaya untuk mempertahankan daya fertilitas yang optimum bisa dilakukan dengan jalan penyimpanan semen pada suhu 4 sampai 5°C dengan maksud penghambatan terhadap aktivitas metabolisme baik secara fisik maupun kimia (Danang *et al.*, 2012).

Penyimpanan semen yang lebih lama akan semakin meningkatkan tingkat kematian spermatozoa karena rusaknya membran plasma yang berakibat

pada terganggunya suplai energi spermatozoa sehingga menurunkan motilitas spermatozoa. Jumlah spermatozoa yang mati akan memengaruhi spermatozoa yang masih hidup selama proses penyimpanan (Solihati *et al.*, 2006). Hal ini sejalan dengan pendapat Purwanti. (2006) dalam Johari *et al.* (2009) bahwa daya hidup spermatozoa di luar tubuh yang rendah akan mudah sekali mengalami kematian. Penurunan viabilitas spermatozoa juga dapat disebabkan stress oksidatif yang dialami spermatozoa selama penyimpanan pada suhu dingin. Hal ini sesuai pendapat Susilawati. (2011), bahwa proses pendinginan mengakibatkan stress fisik dan kimia pada membrane sel yang dapat menurunkan viabilitas spermatozoa.

### 3.4 Pengaruh perlakuan terhadap pH semen ayam buras

Derasat keasaman (pH) adalah suatu ukuran yang menguraikan derajat tingkat keasaman atau kadar alkali dari suatu larutan, pH diukur pada skala 0-14 (Nogroho, 2016). Derajat keasaman (pH) semen perlu diukur untuk memastikan bahwa cairan semen hasil penampungan memiliki karakteristik yang normal atau tidak. Derajat keasaman (pH) yang diperoleh dalam penelitian ini dapat dilihat pada Tabel 5.

Tabel 5. Rataan derajat keasaman (pH) semen dari perlakuan

Ulangan	Perlakuan			
	R <sub>1</sub> (0 Jam)	R <sub>2</sub> (2 Jam)	R <sub>3</sub> (4 Jam)	R <sub>4</sub> (6 Jam)
1	8,8	8,8	8,8	8,7
2	8,8	8,8	8,7	8,7
3	8,7	8,8	8,8	8,7
Jumlah	26,30	26,40	26,30	26,10
Rataan	8±06	8±00	8±06	8±00

Keterangan: NS (Non Signifikan)

Hasil analisis statistik menunjukkan bahwa rataan derajat keasaman (pH) semen pengaruh berbeda tidak nyata. Hasil penelitian ini menunjukkan pH semen masih dalam batasan normal dan bersifat basa. Hal ini sesuai pendapat Hardiyanto (1993) bahwa pH semen ayam kampung bervariasi antara 8,5-9,0.

Derajat keasaman (pH) semen sangat berpengaruh terhadap daya hidup spermatozoa. Semakin rendah nilai pH maka spermatozoa yang hidup akan semakin rendah. Nilai pH dapat menurun selama penyimpanan akibat penurunan suhu dan penambahan waktu (Toelihere, 1993).

Derajat keasaman (pH) dalam penelitian ini terlihat sedikit terjadi penurunan nilai pH yakni pada perlakuan (R4) 6 jam. Hal ini diduga karena semakin lama waktu simpan semen akan terjadi penimbunan asam laktat yang dihasilkan oleh spermatozoa itu sendiri. Penguraian fruktosa menyebabkan terbentuknya asam laktat pada semen (Salisbury dan Vandemark, 1985). Semakin banyak asam laktat yang terbentuk maka pH semen akan mengalami penurunan yang significant dan spermatozoa akan banyak yang mati.

## 4. KESIMPULAN DAN SARAN

### 4.1 Kesimpulan

Berdasarkan hasil penelitian ini maka dapat disimpulkan bahwa spermatozoa ayam buras dapat bertahan hidup selama 6 jam di dalam media simpan *coldbox* yang berisi es batu.

### 4.2 Saran

Perlu adanya penelitian lanjutan dengan lama waktu simpan semen segar di dalam media simpan *coldbox* lebih dari 6 jam.

## DAFTAR PUSTAKA

- Anonimus 2001. Populasi Sapi Bali dan Kebutuhan Daging. [http://suharjawanasuria.tripod.com/sapi\\_potong\\_01.htm](http://suharjawanasuria.tripod.com/sapi_potong_01.htm). Diakses tanggal 12 november 2011
- Bootwalla, S. M. and R.D. Miles RD. 1992. Development of diluents for domestic fowl semen. World's Poultry Sci. J. 48:121-128
- Bearden, H. J. & Fuquay, J. W. (1984). Applied Animal Reproduction. 2nd edition. Virginia: Reston Publishing Company, Inc.
- Bintara, S. 2011. Rasio X:Y dan Kualitas Sperma pada Kambing Kacang dan Peranakan Ettawa. Fakultas Peternakan Universitas Gadjah Mada. Yogyakarta. Sains Peternakaan, 9(2):65-71.
- Cheesbrough,M. 2006. Laboratory Practice in Tropical Countries. Cambridge: Cambridge University Press.
- Dethan, A. A, Kustono, dan Hari Hartadi. 2010. Kualitas dan Kuantitas Sperma Kambing Bligon Jantan Yang diberi Pakan Rumput Gajah Dengan Suplementasi Tepung Darah. Buletin Peternakan, 34(3) : 145-153
- Danang, D. R., N. Isnaini, and P. Trisunuwati. "Pengaruh lama simpan semen terhadap kualitas spermatozoa ayam kampung dalam pengencer ringer's pada suhu 4 C." TERNAK TROPINKA Journal of Tropical Animal Production 13.1 (2012): 47-57.
- Dumpala PR, Parker HM, Daniel MC. 2006. The effect of semen storage temperature and diluent type on the sperm quality index of Broiler breeder semen. J Poult Sci 5: 838- 845.
- Feradis, 2010. Bioteknologi Reproduksi pada Ternak. Alfabetia. Bandung

- Garner, D. L. and E. S. E. Hafez. 2000. Spermatozoa and Seminal Plasma. In: Reproduction in Farm Animal. 7th ed. Lea and Febinger, Philadelphia. (US): Lipinconti Williams and Wilkins. P 96-109.
- Hafez, E. S. E., 1993. Semen Evaluation. In: Hafez, E. S. E. (Ed.) Reproduction in Farm Animals. 6th ed. Lea & Febiger, Philadelphia. pp:405-423.
- Hardjopranjoto, S. 1976. Ilmu inseminasi Buatan. Edisi kedua. Fakultas Kedokteran Hewan. Universitas Airlangga. Surabaya.
- Hardiyanto, 1993. Pengaruh Semen Ayam Segar Maupun Setelah Diencerkan dan Disimpan Melalui Inseminasi Buatan Terhadap Fertilitas dan Kematian Embrio Telur Ayam Kampung. J. Ilmiah Ilmu- Ilmu Peternakan. 3(4): 47-56
- Howarth, B.J.R. 1983. Comparison of diluents for holding cock semen six hours at 41°C. J. Poultry Sci. 62:1084-1087.
- Johari, S., Ondho, Y. S., Wuwuh, S., Henry, Y. B., & Ratnaningrum, R. (2009, May). Karakteristik Dan Kualitas Semen Berbagai Galur Ayam Kedu (Characteristic and Cemen Quality at Various Lines of Kedu Chicken). In *Prosiding Seminar Nasional Kebangkitan Peternakan* (pp. 1-16). Fakultas Peternakan Undip.
- Mata Hine T, Burhanuddin, Marawali A. 2014. Efektivitas air buah lontar dalam mempertahankan motilitas, viabilitas dan daya tahan hidup spermatozoa sapi bali. *Jurnal Veteriner* 15 (2) : 263-273.
- Mardalestari, R. 2005. Pengaruh Jenis dan Konservasi Krioprotektan serta Metode terhadap Kualitas Semen Beku Ayam Arab (Fayoumi). Skripsi. Program Studi Biologi, Universitas Pakuan, Bogor.
- Nalbandov, A. V. 1990. Fisiolog Reproduksi pada mamalia dan unggas. Penerbit Universitas Indonesia Press. Jakarta.
- Nogroho, C. (2016). Pengaruh Mengkonsumsi Buah Nanas terhadap pH Saliva pada Santriwati Usia 12- 16 Tahun Pesantren Perguruan Sakahideng Kabupaten Tasikmalaya. Journal ARSA. h. 11
- Nurfirman. 2001. Efektifitas Medium Beltsville Poultry Semen Extender (BPSE) terhadap Kualitas Semen Cair Ayam Lokal. <http://repository.ipb.ac.id>
- Salisbury, G.W. dan N. L. Vandemark.1985. Fisiologi Reproduksi dan Inseminasi Buatan pada Sapi. (diterjemahkan oleh: R. Djanuar). Gadjah Mada University Press, Yogyakarta.
- Sarwono. 1995. Beternak Ayam Buras. Jakarta
- Sexton ,T.J. and E.F. Giesen. 1982. Beltsville poultry semen extenderholdingturkey semen for six hours at 15°C. J. Poultry Sci. 6:1202-1208
- Solihati, N., Idi, R., Setiawan, R., Asmara, I. Y., & Sujana, B. I. (2006). Pengaruh lama penyimpanan semen cair ayam buras pada suhu 5°C terhadap periode fertil dan fertilitas sperma. *J. Ilmu Ternak*, 6(1), 7-1
- Steel, P. G. D. And J. H. Torrie. 1991. Prinsip dan Prosedur Statistika Suatu Pendekatan Geometrik. Terjemahan B. Sumantri. PT Gramedia. Jakarta.
- Sulandari, S., M.S. Zein, S. Paryanti, dan T. Sartika. 2007. Taksonomi dan asal usul ayam domestikasi. Hlm. 5-20. Dalam K. Diwyan-to dan S.N. Prijono (Ed.).keanekaragamanSumber Daya Hayati Ayam Lokal Indonesia : manfaat dan potensi. Pusat PenelitianBiologi, Lambang Ilmu Pengetahuan Indonesia, Bogor.
- Steel, P. G. D. And J. H. Torrie. 1991. *Prinsip dan Prosedur Statistika Suatu Pendekatan Geometrik*. Terjemahan B. Sumantri. PT Gramedia. Jakarta.
- Sulisbury, G. W. dan N. L. Van Demark. 1985. Fisiologi Reproduksi Dan Insiminasi Buatan Pada Sapi. Terjemahan R. Djanuar. Fakultas Peternakan Universitas Gajamada. Yogyakarta
- Susilawati, T 2011. Spermatozoatology. Universitas Briwijaya Pres. Malang. ISBN: 978-602-8960-04-05.
- Sarengat, W. 1982. Pengantar Ilmu Ternak Unggas. Fakultas Peternakan dan Perikanan Universitas Diponegoro. Semarang.
- Srigandono, B. 1997. Produksi Unggas Air. Gadjah Mada University Press. Yogyakarta.
- Sarwono, B. Berternak Ayam Buras. Jakarta: Penebar Swadaya,1995.
- Sotiyono. 2001. Pengenalan Organ Reproduksi Ayam. Kerjasama antara PT. PERHUTANI (PERSERO), KPH Kendal dengan Forum Kelompok Sumber Daya Alam Jawa Tengah Pelestari. Semarang.
- Syafar. 2001. Pengaruh Interval Waktu Penampungan terhadap Kualitas Semen Ayam Arab. Skripsi. Fakultas Peternakan. Universitas Brawijaya. Malang
- Toelihere, M. R. 1985. Fisiologi Reproduksi pada Ternak. Angkasa, Bandung.
- Toelihere, M. R. 1993. Insiminasi Buatan Pada Ternak Angkasa, Bandung.
- Yaman, A. 2010. Ayam Kampung Unggul 6 Minggu Panen. Penebar Swadaya.
- Wills, R.H.H., Lee, T.H., Graham, D., Mc. Glasson,W.B. and E.G. Hall. (1998). Postharvest. An Introduction to the Physiology and Handling of fruits and Vegetables. New South Wales University Press Ltd., Kensington :105 – 107